

guía dinámica de los anfibios del bosque montano occidental

amphibia
WEB



santiago ron
coordinador editorial

Lista de especies

Número de especies: 148

Anura

Hemiphractidae

Gastrotheca cornuta, Rana marsupial cornuda
Gastrotheca espeletia, Rana marsupial de La Cocha
Gastrotheca guentheri, Rana marsupial dentada
Gastrotheca litonedis, Rana marsupial azuaya
Gastrotheca plumbea, Rana marsupial bromelícola
Gastrotheca pseustes, Rana marsupial de San Lucas
Gastrotheca dendronastes, Rana marsupial del río Calima
Gastrotheca lateonota, Rana marsupial de Huancabamba
Gastrotheca riobambae, Rana marsupial de Quito
Gastrotheca lojana, Rana marsupial lojana
Hemiphractus fasciatus, Rana de cabeza triangular de Günther

Bufonidae

Atelopus arthuri, Jambato de Bolívar
Atelopus balios, Jambato del río Pescado
Atelopus bomolochos, Jambato de Cuenca
Atelopus coynei, Jambato del río Faisanes
Atelopus guanujo, Puca sapo
Atelopus longirostris, Jambato esquelético
Atelopus mindoensis, Jambato de Mindo
Atelopus onorei, Jambato de Onore
Atelopus angelito, Jambato angelito
Atelopus lynchi, Jambato de Lynch
Atelopus pastuso, Jambato pastuso
Atelopus ignescens, Jambato negro
Osornophryne occidentalis, Osornosapo de occidente
Rhaebo colomai, Sapo andino de Coloma
Rhaebo olallai, Sapo andino de Tandayapa
Rhaebo caeruleostictus, Sapo de Chanchan
Rhinella alata, Sapo del Obispo
Rhinella horribilis, Sapo gigante de Veracruz

Centrolenidae

Centrolene gemmatum, Rana de cristal del cotopaxi
Centrolene lynchi, Rana de cristal de Lynch
Centrolene scirtetes, Rana de cristal de Tandayapa
Centrolene ballux, Rana de cristal de puntos dorados
Centrolene buckleyi, Rana de cristal altoandina de Buckley
Centrolene geckoideum, Rana de cristal gigante
Centrolene heloderma, Rana de cristal verrugosa
Centrolene peristictum, Rana de cristal de Tandapi
Cochranella balionota, Rana de cristal de puntos canela
Hyalinobatrachium fleischmanni, Rana de cristal de San José
Hyalinobatrachium valerioi, Rana de cristal reticulada
Nymphargus lasgralarias, Rana de cristal de Las Gralarias
Nymphargus buenaventura, Rana de cristal de Buenaventura
Nymphargus griffithsi, Rana de cristal de Ecuador
Nymphargus grandisonae, Rana de cristal sarampiona
Espadarana prosoblepon, Rana de cristal variable

Telmatobiidae

Telmatobius niger, Uco de manchas naranjas

Dendrobatidae

Epipedobates anthonyi, Rana nodriza de la epibatidina
Epipedobates tricolor, Rana nodriza tricolor ecuatoriana
Epipedobates boulengeri, Rana nodriza de Boulenger
Epipedobates darwinwallacei, Rana nodriza de Darwin y Wallace
Hyloxalus awa, Rana cohete awa
Hyloxalus jacobuspetersi, Rana cohete de Quito
Hyloxalus toachi, Rana cohete de Toachi
Hyloxalus vertebralis, Rana cohete de Cuenca
Hyloxalus brevipartus, Rana cohete de Urrao
Hyloxalus elachyhistus, Rana cohete de Loja
Hyloxalus fallax, Rana cohete de Cotopaxi
Hyloxalus infraguttatus, Rana cohete de Chimbo
Hyloxalus lehmanni, Rana cohete de Lehmann
Hyloxalus maquipucuna, Rana cohete Maquipucuna
Hyloxalus whymperi, Rana cohete de Tanti
Hyloxalus delatorreae, Rana cohete de Stella
Ectopoglossus confusus, Rana nodriza confusa

Hylidae

Dendropsophus carnifex, Ranita arbórea de Lynch
Hyloscirtus alytolylax, Rana de torrente de Tandapi
Hyloscirtus larinopygion, Rana de torrente pastusa
Hyloscirtus ptychodactylus, Rana de torrente de Pilaló
Hyloscirtus princecharlesi, Rana de torrente de Cuellaje
Hyloscirtus criptico, Rana de torrente críptica
Boana pellucens, Rana arbórea de Palmar
Smilisca phaeota, Rana bueyera

Strabomantidae

Pristimantis apiculatus, Cutín de la Planada
Pristimantis achatinus, Cutín común de occidente
Pristimantis calcarulatus, Cutín de espolones
Pristimantis floridus, Cutín de Sigchos
Pristimantis leoni, Cutín de León
Pristimantis luteolateralis, Cutín de Tandapi
Pristimantis parvillus, Cutín de Pichincha
Pristimantis truebae, Cutín de Trueb
Pristimantis vertebralis, Cutín vertebral
Pristimantis w-nigrum, Cutín Cualita
Pristimantis walkeri, Cutín de Walker
Pristimantis yumbo, Cutín yumbo
Pristimantis appendiculatus, Cutín hocicudo
Pristimantis actites, Cutín lomo amarillo
Pristimantis buckleyi, Cutín de Imbabura
Pristimantis cajamarcensis, Cutín de Cajamarca
Pristimantis celator, Cutín de La Delicia
Pristimantis chalceus, Cutín del valle
Pristimantis crucifer, Cutín del Porvenir
Pristimantis degener, Cutín naranja
Pristimantis dissimulatus, Cutín tomate
Pristimantis duellmani, Cutín de Duellman
Pristimantis eremitus, Cutín de Chiriboga
Pristimantis eugeniae, Cutín de Eugenia
Pristimantis gentryi, Cutín de Pilalo
Pristimantis hamiotae, Cutín de Nono
Pristimantis hectus, Cutín pequeño de Nariño
Pristimantis illotus, Cutín de Mindo

Pristimantis laticlavus, Cutín de franjas amarillas
Pristimantis loustes, Cutín de Maldonado
Pristimantis lucidosignatus, Cutín de las Pampas
Pristimantis lymani, Cutín de Lyman
Pristimantis muricatus, Cutín del río Faisanes
Pristimantis ocellatus, Cutín ocelado
Pristimantis onorei, Cutín de Onore
Pristimantis orcesi, Cutín de Orcés
Pristimantis ortizi, Cutín de Ortiz
Pristimantis phoxocephalus, Cutín silvador
Pristimantis pteridophilus, Cutín de La Delicia
Pristimantis pyrrhomerus, Cutín del Pilalo de Lynch
Pristimantis quinquagesimus, Cutín de Zapadores
Pristimantis riveti, Cutín de Riveti
Pristimantis romanorum, Cutín de Román
Pristimantis ruidus, Cutín de Molleturo
Pristimantis scolodiscus, Cutín melón
Pristimantis simonbolivari, Cutín de Simón Bolívar
Pristimantis unistrigatus, Cutín de Quito
Pristimantis sirnigeli, Cutín de Simpson
Pristimantis sobetes, Cutín de ojos rojos
Pristimantis surdus, Cutín sordo
Pristimantis thymalopsoides, Cutín mayor de Pilaló
Pristimantis verecundus, Cutín de Zacualtipan
Pristimantis rufoviridis, Cutín verde de manchas rojas
Pristimantis labiosus, Cutín trompudo
Pristimantis colomai, Cutín de Coloma
Pristimantis carlosceroni, Cutín verde de Cerón
Pristimantis mindo, Cutín de Mindo
Pristimantis munozi, Cutín de Muñoz
Pristimantis mutabilis, Cutín Mutable
Pristimantis pahuma, Cutín del el Pahuma
Pristimantis cedros, cutín de Los Cedros
Pristimantis nyctophylax, Cutín vigilante
Pristimantis pichincha, Cutín de Pichincha
Pristimantis allpapuyu, Cutín Allpapuyu
Pristimantis ecuadorensis, Ecuadorian rainfrog
Noblella coloma, Rana sureña de Coloma
Strabomantis anatypes, Cutín bocón de Maldonado
Strabomantis cerastes, Cutín bocón de Palma Real
Strabomantis helonotus, Cutín bocón del río Pitzara
Strabomantis necerus, Cutín bocón de Mindo
Hypodactylus babax, Rana gorda de Nariño

Leptodactylidae

Leptodactylus peritoaktites, Rana terrestre de la selva costera de Ecuador

Eleutherodactylidae

Diasporus gularis, Rana naranja de Esmeraldas

Gymnophiona

Caeciliidae

Caecilia guntheri, Cecilia de Gunther

Caecilia pachynema, Cecilia de Intac

Rhinatreumatidae

Epicrionops bicolor, Cecilia bicolor

Epicrionops marmoratus, *Cecilia marmorleada*

Anura

Hemiphractidae



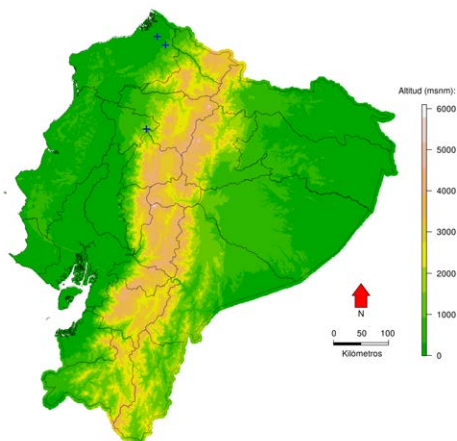
**DATOS
INSUFICIENTES**

fauna
WEB

Gastrotheca cornuta

Rana marsupial cornuda

Boulenger (1898)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Hemiphractidae

Regiones naturales

Bosque Húmedo Tropical del Chocó, Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 66.7 mm (rango 44.1–81.1 mm; n=30) (Duellman 2015)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 70.8 mm (rango 51.2–77.4 mm; n=8) (Duellman 2015)

Rana mediana a grande sin co-osificación craneal; piel del dorso lisa con crestas transversales lisas. Presenta apéndices triangulares a manera de solapa sobre el párpado superior; calcar triangular en los talones. Dorso café con franjas transversales de color café oscuro a negro; flancos café oscuro; vientre crema. Dedo manual I del mismo largo que el II; dedos manuales membranados basalmente; membrana en los dedos pediales se extiende máximo hasta el tubérculo subarticular del Dedo IV y V. A diferencia de *Gastrotheca cornuta*, *Gastrotheca dendronastes* presenta crestas transversales tuberculosas, dorso rugoso, Dedo manual I más largo que el II, líneas longitudinales oscuras en los flancos, y

tubérculos pequeños en los talones (crestas lisas, dorso liso, Dedo manual I igual al II, flancos con puntos oscuros longitudinales, y talón con calcar triangular en *Gastrotheca cornuta*). Se diferencia de *Gastrotheca angustifrons* por presentar calcares triangulares en los talones, apéndices triangulares a manera de solapa sobre el párpado superior, y flancos con puntos oscuros longitudinales (talón con un tubérculo, apéndices sobre el párpado superior ausentes, y flancos sin marcas en *Gastrotheca angustifrons*) (Duellman 2015).

Descripción

Es una rana de tamaño mediano a grande con la siguiente combinación de caracteres (modificado de Duellman 2015): (1) cabeza no co- osificada, ligeramente más ancha que larga, casi tan ancha como el cuerpo; (2) hocico redondeado en vista dorsal, inclinado bruscamente anteroventralmente, casi truncado en vista lateral; (3) *canthus rostralis* angular transversalmente y ligeramente curvo; región loreal claramente cóncava; labios redondeados; (4) parte superior de la cabeza ligeramente deprimida; zona internarial plana; fosas nasales ligeramente protuberantes; (5) tímpano verticalmente ovoide, separado desde el ojo por una distancia doble de la longitud del tímpano; anillo timpánico indistinto y tuberculoso; pliegue supratimpánico débil, se extiende directamente por detrás de la esquina posterior de la órbita y oscurece el borde superior del tímpano; (6) brazo moderadamente delgado; tubérculos ulnares ausentes; (7) dedos manuales largos y esbeltos; dedos externos palmeados basalmente; discos de los dedos grandes, ligeramente más anchos que largos, y mucho más amplios que el ancho de los dígitos; diámetro del disco del Dedo manual III casi el doble de la longitud del tímpano; largo relativo de los dedos manuales: I = II < IV < III; (8) tubérculos subarticulares grandes y redondos; tubérculos supernumerarios pequeños, subcónicos, y numerosos en el segmento proximal; tubérculo palmar bajo y bifido; tubérculo prepollical elíptico; (9) excrecencias nupciales ausentes; (10) calcar triangular presente en el talón; tubérculo y pliegue tarsal ausentes; tubérculo metatarsal interno pequeño, elíptico, apenas visible desde arriba; (11) dedos pediales largos y delgados; largo relativo de los dedos pediales: I < II < III < V < IV; palmeados alrededor de $\frac{2}{3}$, fórmula de la membrana: I (2-2)-2 II 1-2 III 2-(1-2) IV (1-2)-(1-1½) V; (12) tubérculos subarticulares moderadamente grandes y redondos; tubérculos supernumerarios pequeños, subcónicos, e indistintamente presentes sólo en los segmentos proximales; (13) piel de las superficies dorsales lisa; piel de los flancos areolada; piel de garganta, vientre y superficies posteroventrales de muslos es granular; otras superficies lisas; (14) prominente proceso supraciliar triangular presente en el margen del párpado superior; (15) par de tubérculos grandes presente ventrolateralmente a la cloaca; (16) abertura del marsupio en forma de V, con borde anterior a nivel del sacro; (17) procesos dentígeros vomerianos elevados, ligeramente inclinados posteromedialmente, estrechamente separados a un nivel entre las coanas; moderadamente grandes y redondas; cada proceso tiene de siete a nueve dientes.

Coloración

Dorso marrón o café, con marcas transversales color café oscuro en la cabeza, cuerpo y extremidades. Cuando están activos en la noche, son usualmente de color amarillento pálido bronceado, grisáceo bronceado o color oliva bronceado, con los flancos y vientre de color blanco cremoso. En el día el dorso es café oscuro, los flancos son de color crema pálido con marcas marrón. La garganta es café, el vientre y superficies ventrales de las extremidades son rosado pálido o café claro. Tienen una pequeña mancha subocular color crema que es evidente durante el día. La raya supracloacal es de color crema (Duellman 2015).

Hábitat y Biología

Especie nocturna que habita el dosel de bosques maduro, secundario y remanentes boscosos. Ha sido reportada cerca de riachuelos y cascadas. A pesar de carecer de hendiduras vocales, los machos cantan generalmente desde el dosel. El canto consiste en un ruidoso "bop" que se asemeja al sonido que hace una botella de champagne al ser descorchada, con una duración de 80 milisegundos y puede consistir de una a tres notas en una rápida sucesión; es muy espaciado, entre 8 a 12 minutos de separación, y su frecuencia dominante es de 0.8 kHz. Se reproduce mediante desarrollo directo sin etapa de renacuajo libre. La hembra carga los huevos en la bolsa marsupial ubicada en su espalda, en donde son fertilizados y se desarrollan ranas completamente formadas. Se ha registrado un tiempo de duración de tres horas desde que el amplexus inició hasta que el último huevo fue colocado en el saco dorsal de la hembra. Hembras grávidas se han encontrado en los meses de enero y julio en Panamá y en mayo y agosto en Colombia, conteniendo desde 5 hasta 10 huevos en su saco dorsal. Las hembras criadas en cautiverio han llegado a producir entre 14 y 23 individuos después de un período de gestación de 60-80 días (Duellman 1970, Duellman 1983, Wassersug y Duellman 1984, Tyler y Duellman 1995, Savage 2002, MECN 2010, Duellman 2015).

Distribución

Se distribuye en bosques húmedo de tierras bajas y premontano desde el centro de Costa Rica al centro de Panamá en la costa atlántica, y desde el este de Panamá al noroccidente de Ecuador en la costa pacífica (Savage 2002).

Rango Altitudinal:

Se encuentra desde los 90 a 1000 m sobre el nivel del mar

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Datos insuficientes

Taxonomía

Incluida previamente dentro de los géneros *Nototrema* (Boulenger 1898) e *Hyla* (Stejneger 1911), y reubicada dentro del género monofilético *Gastrotheca* (Peters 1955). Análisis moleculares la incluyen dentro del subgénero *Amphignathodon*, su especie hermana hipotética es

Gastrotheca dendronastes (Wiens et al. 2007, Blackburn y Duellman 2013, Duellman 2015). Duellman (2001) considera a las poblaciones centroamericanas y de Colombia (previamente asignadas a *G. cornuta*) como *G. ceratophrys*. Savage (2002) y Frost (2009) no siguen la propuesta de Duellman (2001). Véase sinónimos y comentarios taxonómicos en Frost (2016).

Etimología

El nombre del género proviene del griego *gastros* que significa "vientre", y *theke* que significa "contenedor"; presumiblemente Fitzinger (1843) hacía referencia al pliegue a manera de bolsa que presentan las hembras en el dorso. El epíteto específico proviene del latín *cornutus* que significa "con cuernos", y hace referencia a procesos supraciliares prominentes que han sido determinados como cuernos en los párpados (Duellman 2015).

Información Adicional

Almendáriz & Carr (1992) reportan su presencia en Manta Real, Provincia de Cañar. Savage (2002) y Duellman (2015) detallan su reproducción.

Literatura Citada

1. Almendáriz, A. y Carr, J. L. 1992. Status of forest remnants in the Cordillera de la Costa and adjacent areas of southwestern Ecuador. RAP Working Papers. 2:1-172. Conservation International. Washington, D.C.
2. Blackburn, D. C. y Duellman, W. E. 2013. Brazilian marsupial frogs are diphyletic (Anura: Hemiphractidae: *Gastrotheca*). Molecular Phylogenetics and Evolution 68:709-714.
3. Boulenger, G. A. 1898. An account of the reptiles and batrachians collected by Mr. W. F. H. Rosenberg in western Ecuador. Proceedings of the Zoological Society of London:107-126, 9 pls.
4. Duellman, W. E. 1970. Hylid Frogs of Middle America. Monograph Museum Natural History University of Kansas 1: 1-753. Enlace
5. Duellman, W. E. 1983. A new species of marsupial frog (Hylidae: *Gastrotheca*) from Colombia and Ecuador. Copeia 1983:868-874.
6. Duellman, W. E. 2001. Hylid Frogs of Middle America. Society for the Study of Amphibians and Reptiles, Ithaca, New York.
7. Duellman, W. E. 2015. Marsupial Frogs: *Gastrotheca* and Allied Genera.
8. Fitzinger, L. J. 1843. Systema reptilium: fasciculus primus: Amblyglossae. Braumüller et Seidel, Viena, Alemania.
9. Frank, N. y Ramus, E. 1995. Complete guide to scientific and common names of reptiles and amphibians of the world. N. G. Publishing Company, 377.
10. Frost, D. R. 2016. Amphibian Species of the World: an Online Reference. Version 6.0 (Date of access). Electronic Database accessible at <http://research.amnh.org/herpetology/amphibia/index.html>. American Museum of Natural History, New York, USA.
11. Savage, J. M. 2002. The amphibians and reptiles of Costa Rica: A herpetofauna between two continents, between two seas. University of Chicago Press, Chicago, USA, 934 pp.
12. Wiens, J. J., Kuczynski, C. A., Duellman, W. E. y Reeder, T. W. 2007. Loss and re-evolution of complex life cycles in marsupial frogs: does ancestral trait reconstruction mislead?. Evolution 61:1886-1899. PDF

Autor(es)

Valeria Chasiluisa, Luis A. Coloma, Caty Frenkel, Cristina Félix-Novoa y Gabriela Pazmiño-Armijos.

Editor(es)

Luis A. Coloma **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Viernes, 1 de Enero de 2010

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

Jueves, 11 de Agosto de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Chasiluisa, V., Coloma, L. A., Frenkel, C., Félix-Novoa, C. y Pazmiño-Armijos, G. 2010. *Gastrotheca cornuta* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



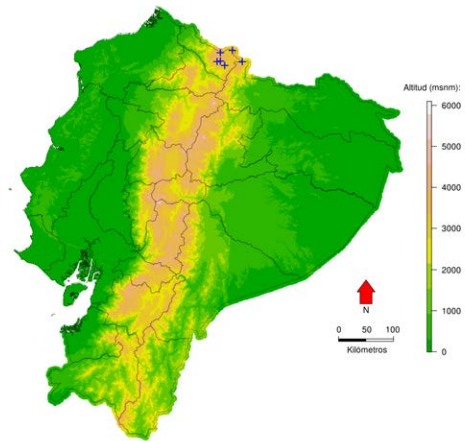
VULNERABLE

fauna
WEB

Gastrotheca espeletia

Rana marsupial de La Cocha

Duellman y Hillis (1987)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Hemiphractidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental, Páramo, Bosque Montano Oriental

Pisos Altitudinales

Altoandina, Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 49.4 mm (rango 47.0–52.6; n = 3) (Duellman 2015)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 47.5 mm (rango 44.3–51.9; n = 6) (Duellman 2015)

Es similar a *Gastrotheca pseustes* y *Gastrotheca riobambae* por sus piernas cortas y discos digitales pequeños. Difiere de *Gastrotheca pseustes* en su vientre con manchas negras (o uniformemente gris oscuro) en contraste con el vientre pálido o con manchas grises difusas en *Gastrotheca pseustes*, además, el primero tiene el rostro más angosto. En *Gastrotheca pseustes* y *Gastrotheca riobambae* el primer y segundo dedo son del mismo tamaño, mientras que en *Gastrotheca espeletia* el Dedo I es más largo que el II. *Gastrotheca riobambae* tiene extensas membranas entre los dedos de los pies, mientras que en *Gastrotheca espeletia* las membranas no pequeñas (Duellman y Hillis 1987).

Descripción

La siguiente descripción se basa en Duellman (2015). Esta descripción fue realizada en base a 40 especímenes. El cuerpo es robusto; los machos alcanzan una longitud rostro-cloacal de 52,6 mm y de 51,9 mm en hembras. La cabeza es ligeramente más ancha que larga, y casi tan ancha como el cuerpo. El rostro es redondeado de forma aguda en vista dorsal, y se redondea en perfil lateral, que sobresale más allá del margen de la

mandíbula. El canthus rostralis es angular en la sección transversal. La región loreal es ligeramente cóncava; los labios son redondeados. La parte superior de la cabeza es cóncava. La distancia interorbital es ligeramente mayor que el ancho del párpado superior. El área internarial es ligeramente deprimida. Los nostrilos son ligeramente protuberantes, y se dirigen dorsolateralmente en un punto justo detrás del margen anterior de la mandíbula inferior y por debajo del extremo anterior del canthus rostralis. El diámetro del ojo es ligeramente menor a su distancia de los nostrilos. El tímpano es verticalmente ovoide, y está separado del ojo por una distancia 1,5 veces la longitud del tímpano. El anillo timpánico es distinto y suave. El pliegue supratimpánico es débil, y se extiende desde la esquina posterior del ojo a un punto por encima de la inserción del brazo. El brazo es robusto. La mano es de tamaño moderado. Los dedos no son membranosos. Los discos en los dedos son pequeños, redondos, y apenas más anchos que los dígitos; el ancho del disco en el tercer dedo es de aproximadamente el 60% de la longitud del tímpano. Los tubérculos subarticulares son pequeños, subcónicos y no bífidos; Los tubérculos supernumerarios son pocos, y están sólo en los segmentos proximales de los dedos. El tubérculo palmar es bífido; el tubérculo prepollical es elongadamente ovoide; en los machos, el pulgar lleva excrescencias nupciales marrones medialmente. La extremidad posterior es moderadamente corta y robusta. La longitud de la tibia es de aproximadamente el 38% de la longitud rostro-cloacal; la longitud del pie es de aproximadamente el 43% de la longitud rostro-cloacal. Un calcar está ausente en el talón; los pliegues del tarso están ausentes. El tubérculo metatarsiano exterior es mínimo; el tubérculo metatarsal interno es ovoide, y no es visible desde arriba. Los dedos son largos. Aproximadamente un tercio de los dedos de los pies son palmeados. Los tubérculos subarticulares son pequeños; los tubérculos supernumerarios son mínimos, y están presentes sólo en los segmentos proximales de los dedos de los pies. La piel en el dorso de la cabeza, el cuerpo, y extremidades es suave; los tubérculos de los párpados están ausentes. La piel en los flancos es areolada, la piel en el vientre y superficies ventrales de los muslos es granular. Pliegues cloacales y tubérculos están ausentes. La abertura del marsupio es estrecho y en forma de V, con el borde anterior en a nivel del sacro. Los procesos dentígeros de los vomers son posteromedialmente inclinados, y están separadas medialmente entre los márgenes posteriores de las coanas, pequeñas y ovoides. Cada proceso lleva de cuatro a seis dientes.

Coloración

La siguiente descripción se basa en Duellman (2015). La coloración es altamente variable, va desde café oscuro hasta marrón con marcas cafés, o verdes con marcas de color verde oscuro. Espécimen de la localidad de Tulcán, provincia de Carchi, Ecuador: El dorso es café claro con marcas color café oscuro con bordes blancos; hay un ligero color verde cerca del tímpano, la axila y la ingle. Los flancos y las superficies inferiores de los muslos son ligeramente verde azuladas y manchadas con café. El vientre es amarillo oscuro pálido manchado con gris. El iris es color café chocolate. Individuo de la localidad de El Carmelo, provincia de Carchi, Ecuador: El dorso es verde claro con marcas verde oscuro bordeando con negro o crema. Los flancos superiores son de color verde oscuro, mientras que los costados inferiores son de color amarillo pálido. el vientre tiene un color blanco cremoso, la ingle y las superficies ocultas de los muslos son de color azul pálido. tiene una mancha postocular de color café con algo de anaranjado, el iris es café cobrizo.

Hábitat y Biología

La hembra transporta los embriones en una bolsa dorsal y libera a los renacuajos en aguas casi quietas o empozadas. Los ovocitos miden 1.1-1.8 mm (Almendáriz y Orcés, 2004). Se han encontrado machos cantando tanto en la noche como en el día. La mayoría de renacuajos se han encontrado en estanques rodeados de hierba en los páramos, también en estanques de pastizales y en zanjas de drenaje. Renacuajos de todos los estadios de desarrollo se han encontrado en los meses de febrero, mayo y julio. Individuos recién metamorfoseados se han encontrado en julio. Probablemente *G. espeletia* tiene una temporada de apareamiento larga, o continua, en los páramos húmedos, y puede que los renacuajos requieran varios meses para desarrollarse. En Ecuador se encuentran solo en la zona andina del norte. Puede bajar a subpáramo y zonas cultivadas pero se la asocia principalmente a páramos en los que se encuentra *Espeletia pycnophylla* (Asteraceae), sobre todo en la zona del Páramo del Ángel en la que ambas especies comparten límites de distribución.

Distribución

Gastrotheca espeletia se distribuye en la parte sur de la Cordillera Central de Colombia, el Nudo de Pasto en el sur (Departamento de Nariño) de ese país y al norte de Ecuador (provincia de Carchi).

Rango Altitudinal:

De 2530 a 3400 m sobre el nivel del mar

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Vulnerable

Taxonomía

Véase comentarios en Frost (2009). Restrepo-Toro (2004) cuestiona la validez de esta especie.

Etimología

El nombre específico *espeletia* es una aposición que se refiere al género de plantas *Espeletia* característica de los páramos, en la que vive esta especie (Duellman y Hillis 1987).

Información Adicional

Duellman y Hillis (1987) proveen información filogenética con base en datos de aloenzimas y morfología. Renjifo (1997) provee una foto en color de un ejemplar de Chiles, Nariño. Schmidt et al. (2002) reportan cromosomas mitóticos supernumerarios mediante técnicas de bandeado e hibridación *in situ* fluorescente. Almendáriz y Orcés (2004) proveen datos de distribución en Ecuador y una fotografía en color de un individuo de Laguna verde. Restrepo-Toro (2004) provee un sumario (incluida una foto en color) y mapa de distribución.

Literatura Citada

1. Almendáriz, A. y Orcés, G. 2004. Distribución de algunas especies de la herpetofauna de los pisos Altoandino, Temperado y Subtropical. Revista Politécnica 25:97-149. PDF
2. Duellman, W. E. 2015. Marsupial Frogs: *Gastrotheca* and Allied Genera.
3. Duellman, W. E. y Hillis, D. M. 1987. Marsupial frogs (Anura: Hylidae: *Gastrotheca*) of the Ecuadorian Andes: resolution of taxonomic problems and phylogenetic relationships. Herpetologica 43:141-173. PDF
4. Frank, N. y Ramus, E. 1995. Complete guide to scientific and common names of reptiles and amphibians of the world. N. G. Publishing Company, 377.
5. Frost, D. R. 2009. Amphibian Species of the World: an Online Reference. Version 5.3. <http://research.amnh.org/herpetology/amphibia/index.php>. American Museum of Natural History, New York, USA. [Consulta: Noviembre 2009].
6. IUCN, Conservation International y Nature Serve. 2004. Global Amphibian Assessment. www.globalamphibians.org. Consulta: 8 noviembre 2005.
7. Renjifo, J. M. 1997. Ranas y Sapos de Colombia. Editorial Colina, Medellín [y] Santa Fe de Bogotá, 130.
8. Restrepo-Toro, J. H. 2004. Rana marsupial de La Cocha. *Gastrotheca espeletia*. Pp. 273-277. En: Rueda-Almonacid, J. V., Lynch, J. D. and Amézquita, A., 2004. Libro Rojo de Anfibios de Colombia. Serie Libros Rojos de Especies Amenazadas de Colombia. Conservation International Colombia, Instituto de Ciencias Naturales - Universidad Nacional de Colombia, Ministerio del Medio Ambiente, Bogotá.
9. Schmidt, M., Ziegler, C. G., Steinleina, C. y Haaf, T. 2002. Chromosome banding in Amphibia XXIV. The B chromosomes of *Gastrotheca espeletia* (Anura: Hylidae). 97:205-218.

Autor(es)

Valeria Chasiluisa, Luis A. Coloma, Caty Frenkel y Cristina Félix-Novoa.

Editor(es)

Luis A. Coloma.

Fecha Compilación

Martes, 1 de Enero de 1901

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

Miércoles, 10 de Febrero de 2016

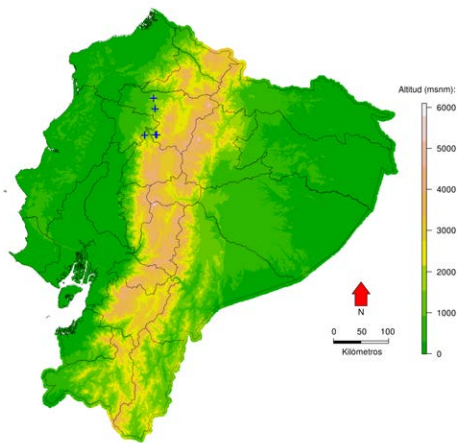
¿Cómo citar esta sinopsis?

Chasiluisa, V., Coloma, L. A., Frenkel, C. y Félix-Novoa, C., 2010. *Gastrotheca espeletia* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



**PELIGRO
CRÍTICO**
fauna
WEB

Gastrotheca guentheri
Rana marsupial dentada
Boulenger (1882)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Hemiphractidae

Regiones naturales

Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 72.9 mm (rango 67.8–76.0 mm; n=5) (Duellman 2015)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 74.2 mm (rango 69.9–82.0 mm; n=9) (Duellman 2015)

Rana grande con piel del dorso granular, proceso supraciliar triangular alargado sobre el párpado superior, y piel de la cabeza co-osificada con el cráneo. Dedo manual I de igual tamaño que el II, dedos manuales sin membranas; membrana de los dedos pediales se extiende máximo hasta el antepenúltimo tubérculo subarticular del Dedo IV y el penúltimo tubérculo subarticular del Dedo V. Presenta calcar triangular en los talones. Dorso de color verde o café con manchas oscuras, flancos de color marrón y vientre café cremoso. *Gastrotheca guentheri* se diferencia de todos los otros anuros por presentar dentadura con dientes verdaderos. Al igual que *Gastrotheca dendonastes*, *Gastrotheca guentheri* presenta la piel del dorso granular y apéndices sobre el párpado superior, pero se diferencia de *Gastrotheca dendronastes* por presentar la piel del cráneo co-osificada, calcares en los talones, dientes verdaderos y por no poseer crestas transversales en el dorso. También se diferencia de *Gastrotheca angustifrons*, *Gastrotheca cornuta* y *Gastrotheca dendonastes* por carecer de crestas transversales en el dorso (Duellman 2015).

Descripción

Es una rana de tamaño grande con la siguiente combinación de caracteres (modificado de Duellman 2015): (1) cuerpo robusto; (2) cabeza co-sificada, más ancha que larga, casi tan ancha como el cuerpo; (3) hocico redondeado en vista dorsal, e inclinado anteroventralmente, apenas sobresale el margen de la mandíbula; *canthus rostralis* angular, elevado en sección transversal, y curvo; región loreal claramente cóncava; (4) labios redondeados; parte superior de la cabeza deprimida; área internarial ligeramente deprimida; fosas nasales protuberantes; (5) tímpano ligeramente ovoide en plano anterodorsal-posteroventral, y se separa del ojo por una distancia doble de la longitud del tímpano; (6) anillo timpánico indistinto y tuberculoso; pliegue supratimpánico moderadamente pesado, co-osificado anteriormente; pliegue se extiende posteriormente desde la esquina posterior de la órbita, oscurece el borde superior del tímpano, y se hace difuso posterior al tímpano; (7) brazo moderadamente robusto; una fila de tubérculos subcónicos ulnares están presentes en el borde ventrolateral del antebrazo; membrana axilar se extiende alrededor de una ¼ parte en la longitud de la parte superior del brazo; (8) mano grande; dedos largos, delgados y sin membrana; discos en los dedos grandes y redondos; ancho del disco del Dedo II el doble de la longitud del tímpano; longitud relativa de los dedos es: I = II < IV < III; (9) tubérculos subarticulares grandes y redondos; tubérculos supernumerarios pequeños, subcónicos, y dispuestos en una sola fila en el segmento proximal de cada dígito; tubérculo palmar pequeño, difuso, y bífido; tubérculo prepollical elongadamente elíptico; (10) excrescencias nupciales ausentes; (11) extremidades posteriores largas y delgadas; talón con calcar triangular (79%) o tubérculo largo (21%); (12) fila de tubérculos subcónicos presente en el borde exterior del tarso; sin pliegue tarsal interior; tubérculo metatarsiano exterior; tubérculo metatarsiano interno pequeño, ovoide, y no visible desde arriba; (13) dedos pediales largos y delgados; longitud relativa de los dedos es: I < II < III < V < IV; palmeados hasta la mitad; fórmula de la membrana es: I 1-(1⁺-1½) II 1½-2 III (1½-2⁺)-(3-3½) IV (3-3½)-(1½-2) V; (14) tubérculos subarticulares grandes y redondos; tubérculos supernumerarios bajos, redondos, y en una sola fila en el segmento proximal de cada dedo pedial; (15) piel del dorso granular, con pequeños tubérculos dispersos; piel de flancos granular; piel en la axila areolada; piel de superficies del vientre y zona posteroventral de los muslos muy granular; otras superficies lisas; (16) proceso supraciliar conspicuo alargado y triangular presente sobre el párpado superior; (17) fila de tres o cuatro tubérculos divergen posteroventralmente de la abertura cloacal; (18) apertura del marsupio estrechamente en forma de V, con el borde anterior en el nivel del sacro; (19) procesos dentígeros de los vomers posteromedialmente inclinados, y moderadamente separados detrás del nivel de las coanas ovoides; cada proceso lleva de cuatro a siete dientes.

Coloración

De 20 adultos y varios subadultos, 10 adultos (3 machos, 7 hembras) eran de color marrón, con marcas de color café; 8 adultos (6 machos, 2 hembras) eran de color marrón oscuro a negro grisáceo, con manchas pálidas; 2 adultos (1 macho, 1 hembra) y todos los juveniles eran de color verde, con o sin una línea dorsolateral marrón indistinta, con manchas color crema en los flancos. Iris blanco perlado en la parte superior, con triángulos de color marrón oscuro (ápices posicionados medialmente) anterior y posteriormente, y color rosa a marrón rojizo en la parte inferior. Variación de color documentada por descripciones de tres adultos de la localidad de Quebrada Zapadores, Provincia de Pichincha, Ecuador: primer individuo: dorso ocre sepia, con pequeñas manchas de color rojo brillante; flancos de color marrón oscuro; superficies anteriores de los muslos color marrón, indistintamente moteado de crema; superficies posteriores y ventrales de los muslos marrón oliva; superficies interiores de talón y tarsos color marrón, moteado de color verdoso crema; mentón y región pectoral color gris verdoso, con manchas de color marrón y gris; abdomen marrón, con algunas manchas blancas; superficie plantar marrón; superficies palmares oliva marrón; tubérculos anales color blanco; lengua naranja suave; revestimiento bucal color verde pálido. Segundo individuo: dorso (excepto los muslos) marrón rojizo, con manchas de color marrón oscuro en la parte posterior, línea labial y barras transversales de las extremidades; flancos marrón rojizo pálido, con prominentes marcas color marrón oscuro, desde el canto, a lo largo del párpado superior, y sobre el tímpano en diagonal a la ingle, así como una amplia franja de la axila hasta la ingle, bordeada anteriormente de amarillo oscuro brillante; superficies dorsales de los muslos marrón rojizo, con barras transversales de color marrón oscuro que se extienden sobre las superficies anteriores de los muslos; superficies posteriores y ventrales de los muslos, superficies interiores de las extremidades, y superficies plantares y palmares color marrón gris opaco; garganta marrón grisácea y más pálida que el abdomen, que tiene manchas de color blanco. Tercer individuo: por la noche, dorso verde esmeralda pálido; vientre blanco verdoso pálido; por el día, dorso verde más oscuro, con manchas color crema. Margen labial marrón oscuro; manchas color crema a lo largo de los márgenes exteriores de los antebrazos y extremidades posteriores y manchas de color crema a lo largo de los flancos entre la coloración dorsal y ventral; vientre más pálido en la garganta, donde tiene manchas color marrón y manchas que se intercalan con crema; vientre más oscuro en parte posterior, en superficies ventrales de los tarsos, y en superficies plantares; lengua y revestimiento de la boca color ocre. Individuo de la localidad de Quebrada La Plata, Provincia de Pichincha, Ecuador: macho adulto algo diferente, dorso marrón con negro indistinto moteado; negro entre pliegues de la espalda; detrás de esta color rojo; cabeza canela, moteado de negro y marrón; flancos marrón amarillento, con rayas longitudinales; muslos marrón amarillento, con líneas color ámbar; otras partes de extremidades color castaño, con barras ámbar; algunos con parches verde amarillento que son evidentes debajo y delante de los ojos; vientre verde grisáceo, algo más pálido en la garganta; dedos oliva verdoso; lengua y márgenes de maxilares color amarillo brillante (Duellman 2015).

Hábitat y Biología

Especie que habita bosques primario y filo de bosque, asociada a bromelias de árboles junto a ríos. La mayoría de adultos se han encontrado en ramas de árboles a 5-10 m sobre el suelo. Los juveniles fueron encontrados en hojas de arbustos a 1-2 m sobre el suelo. Se reproduce por desarrollo directo, las crías se desarrollan en la bolsa dorsal de la hembra. Se han encontrado hembras grávidas conteniendo desde 12 a 15 huevos en su saco dorsal, lo que indica que el tamaño de puesta de esta especie es pequeño. Las hembras se las encontró en mayo, junio y noviembre, lo que indica que la época reproductiva es larga, y posiblemente es continua durante todo el año. Su canto consiste en un solo y alto “bop” que se repite generalmente en intervalos de varios minutos (Duellman 2015).

Distribución

Se distribuye en bosques de las estribaciones pacíficas de los Andes en el norte de Ecuador (provincias Cotopaxi, Imbabura y Pichincha) y al sur de Colombia (departamentos Antioquia y Nariño).

Rango Altitudinal:

Se encuentra desde los 1200 a 2010 m sobre el nivel del mar

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Vulnerable.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro crítico

Taxonomía

Incluida previamente dentro del género *Amphignathodon* (Boulenger 1882), y reubicada dentro del género monofilético *Gastrotheca* (Duellman et al. 1988). Análisis moleculares la incluyen dentro del subgénero *Amphignathodon*, su especie hermana hipotética es *Gastrotheca weinlandii* (Wiens et al. 2007, Blackburn y Duellman 2013, Duellman 2015). Véase sinonimia y comentarios taxonómicos en Frost (2016).

Etimología

El nombre del género proviene del griego *gastros* que significa "vientre", y *theke* que significa "contenedor"; presumiblemente Fitzinger (1843) hacía referencia al pliegue a manera de bolsa que presentan las hembras en el dorso. El epíteto específico es un patronímico en honor a Albert C. L. G. Günther del Museo Británico de Historia Natural (Duellman 2015).

Información Adicional

Duellman et al. (1988) proveen información de albúminas y discuten aspectos de relaciones inmunológicas, modos reproductivos, biogeografía y tiempos de especiación. Coloma y Ron (2001) proveen una foto en color de una hembra adulta de la Reserva Integral Otonga. Duellman (2015) presenta fotos a color y datos sobre osteología del cráneo.

Literatura Citada

1. Blackburn, D. C. y Duellman, W. E. 2013. Brazilian marsupial frogs are diphyletic (Anura: Hemiphractidae: *Gastrotheca*). *Molecular Phylogenetics and Evolution* 68:709-714.
2. Boulenger, G. A. 1882. Catalogue of the Batrachia Salientia s. Ecaudata in the collection of the British Museum. Second Edition. London: Taylor & Francis 49530. PDF
3. Coloma, L. A. y Ron, S. R. 2001. Ecuador megadiverso: anfibios, reptiles, aves y mamíferos / Megadiverse Ecuador: amphibians, reptiles, birds, and mammals. Centro de Biodiversidad y Ambiente, Pontificia Universidad Católica del Ecuador 1:140.
4. Duellman, W. E. 2015. Marsupial Frogs: *Gastrotheca* and Allied Genera.
5. Duellman, W. E., Maxson, L. R. y Jesiolowski, C. 1988. Evolution of marsupial frogs (Hylidae: Hemiphractinae): immunological evidence. *Copeia* 1988:527-543. PDF
6. Fitzinger, L. J. 1843. *Systema reptilium: fasciculus primus: Amblyglossae*. Braumüller et Seidel, Viena, Alemania.
7. Frank, N. y Ramus, E. 1995. Complete guide to scientific and common names of reptiles and amphibians of the world. N. G. Publishing Company, 377.
8. Frost, D. R. 2016. Amphibian Species of the World: an Online Reference. Version 6.0 (Date of access). Electronic Database accessible at <http://research.amnh.org/herpetology/amphibia/index.html>. American Museum of Natural History, New York, USA.
9. Wiens, J. J., Kuczynski, C. A., Duellman, W. E. y Reeder, T. W. 2007. Loss and re-evolution of complex life cycles in marsupial frogs: does ancestral trait reconstruction mislead?. *Evolution* 61:1886-1899. PDF

Autor(es)

Valeria Chasiluisa, Luis A. Coloma, Caty Frenkel, Cristina Félix-Novoa y Gabriela Pazmiño-Armijos.

Editor(es)

Luis A. Coloma **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Viernes, 1 de Enero de 2010

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

Martes, 16 de Agosto de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Chasiluisa, V., Coloma, L. A., Frenkel, C., Félix-Novoa, C. y Pazmiño-Armijos, G. 2010. *Gastrotheca guentheri* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia



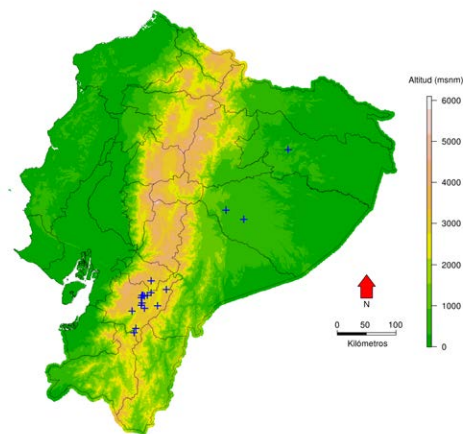
EN PELIGRO

fauna
WEB

Gastrotheca litonedis

Rana marsupial azuaya

Duellman y Hillis (1987)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Hemiphractidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental, Páramo, Matorral Interandino, Bosque Montano Oriental

Pisos Altitudinales

Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 53.8 mm (rango 48.9–57.4; n = 13) (Duellman 2015)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 58.0 mm (rango 53.5–62.4; n = 22) (Duellman 2015)

Difiere de *Gastrotheca pseustes* por su cabeza más ancha, rostro obtuso, membranas ligeramente más extensas, discos digitales más grandes y vientre uniformemente pálido. Difiere de *Gastrotheca lojana* y *Gastrotheca psychrophila* por tener los miembros traseros proporcionalmente más cortos y los flancos pálidos con manchas oscuras. *Gastrotheca litonedis* también difiere de *Gastrotheca lojana* en que no tiene la línea cantal oscura, las líneas supra anal pálida y la dorsolateral y las manchas oscuras en el vientre. Difiere de *Gastrotheca psychrophila* y *Gastrotheca litonedis* porque el Dedo I es casi del mismo tamaño que el Dedo II y marcas oscuras usualmente presentes en el dorso (Duellman y Hillis 1987).

Descripción

La siguiente descripción se basa en Duellman (2015). Esta descripción fue realizada en base a 24 especímenes. El cuerpo es moderadamente robusto. La longitud máxima rostro-cloacal es de 52.5 mm en machos y de 62,4 mm en hembras. La cabeza es ligeramente más ancha que larga,

e igual de ancha que el cuerpo. El rostro es redondeado en vista dorsal, y en el perfil. El canthus rostralis es angular en sección transversal. La región loreal es apenas cóncava; los labios se redondean. La parte superior de la cabeza es ligeramente cóncava. La distancia interorbital es el doble del ancho del párpado superior. El área internarial es plana. Los nostrilos son apenas protuberantes, y están dirigidos lateralmente en el nivel del margen anterior del labio inferior y en el extremo del canthus rostralis. El diámetro del ojo es ligeramente menor que su distancia de la fosa nasal. El tímpano es verticalmente ovoide, y está separado del ojo por una distancia ligeramente mayor que la longitud del tímpano. El anillo timpánico es distinto y suave. El saco supratimpánico es moderadamente grueso, y se extiende desde la esquina posterior del ojo a un punto por encima de la inserción del antebrazo. El brazo es moderadamente robusto, y carece de tubérculos cubitales. La mano es de tamaño moderado. Los dedos no tienen membranas. Los discos de los dedos son pequeños y redondos; el ancho del disco en el tercer dedo es igual a la longitud del tímpano. Los tubérculos subarticulares son moderadamente grandes y redondos. Los tubérculos supernumerarios son pequeños y poco numerosos, y ocurren sólo en los segmentos proximales. El tubérculo palmar no es bífido; el tubérculo prepollical es alargado y de forma ovoide; el parche de excrescencias nupciales marrones está presente en la base medial del pulgar. La extremidad posterior es moderadamente corta y robusta. La longitud de la tibia es de aproximadamente 44% de la longitud rostro-cloacal; la longitud del pie es de aproximadamente 45% de la longitud rostro-cloacal. Los talones carecen calcares y tubérculos. El pliegue tarsal exterior está ausente; un débil pliegue tarsal interior está presente en la mitad distal del tarso. El tubérculo interior metatarsal es grande, delgado, ovoide, y no es visible desde arriba; un tubérculo metatarsal exterior está ausente. Los dedos de los pies son largos. Los dedos de los pies son aproximadamente un tercio palmeados, no hay ninguna banda entre el primer y segundo dedo del pie; Los tubérculos subarticulares son moderadamente pequeños y redondos; los tubérculos supernumerarios son pequeños, y están presentes sólo en los segmentos proximales. La textura de la piel en el dorso de la cabeza, cuerpo, y las extremidades es variable: areoladas (50%), liso (21%), granular (21%), o pustular (8%). La piel de los flancos es suave; la piel del vientre y superficies ventrales de los muslos es granular. Los tubérculos están ausentes en los párpados superiores. Pliegues cloacales y tubérculos están ausentes. La apertura del marsupio tiene forma de U, con el borde anterior a nivel del sacro. Los procesos dentígeros de los vomers son ligeramente posteromedialmente inclinados, y están separados por poco entre las coanas que son pequeñas y redondas. Cada proceso lleva de cinco a siete dientes.

Coloración

La siguiente descripción se basa en Duellman (2015). Muchos individuos, incluyendo el holotipo, tienen un dorso uniformemente verde, mientras que otros tienen el dorso de color marrón. Marcas dorsales de color café oscuro están presentes en algunos individuos. Los flancos son café bronce. La axila, ingles y superficies escondidas de los muslos son de color azul pálido; el vientre es gris cremoso. El iris es de color bronce profundo, con reticulaciones negras.

Hábitat y Biología

La hembra transporta los embriones en una bolsa dorsal y libera a los renacuajos en aguas casi quietas o empozadas (Base de datos QCAZ). Una hembra depositó 42 renacuajos en agosto de 1982 (Almendáriz y Orcés, 2004). Se la encuentra en las zonas de laderas del este de la Cordillera Occidental al sur del Ecuador (Duellman 2015).

Distribución

Gastrotheca litonedis se conoce de ocho localidades en valles interandinos de los Andes del sur de Ecuador (~1750 km²) en las provincias de Cañar, Azuay y Loja.

Rango Altitudinal:

De 2750 a 2854 sobre el nivel del mar

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro

Taxonomía

En el grupo de *Gastrotheca plumbea*. Su especie hermana es *Gastrotheca lojana* (Duellman y Hillis, 1987).

Etimología

El nombre de la especie se deriva del griego *litos* que significa “llanura” y *nedys* que significa “vientre”, en referencia a su vientre sin marcas (Duellman y Hillis 1987).

Información Adicional

Duellman y Hillis (1987) proveen información filogenética con base en datos de aloenzimas y morfología. También presentan una foto en blanco y negro. Almendáriz y Orcés (2004) proveen una descripción morfológica y datos de distribución.

Literatura Citada

1. Almendáriz, A. y Orcés, G. 2004. Distribución de algunas especies de la herpetofauna de los pisos Altoandino, Temperado y Subtropical. Revista Politécnica 25:97-149. PDF
2. Duellman, W. E. 2015. Marsupial Frogs: *Gastrotheca* and Allied Genera.

3. Duellman, W. E. y Hillis, D. M. 1987. Marsupial frogs (Anura: Hylidae: *Gastrotheca*) of the Ecuadorian Andes: resolution of taxonomic problems and phylogenetic relationships. *Herpetologica* 43:141-173. PDF
4. Frank, N. y Ramus, E. 1995. Complete guide to scientific and common names of reptiles and amphibians of the world. N. G. Publishing Company, 377.
5. Frost, D. R. 2009. Amphibian Species of the World: an Online Reference. Version 5.3. <http://research.amnh.org/herpetology/amphibia/index.php>. American Museum of Natural History, New York, USA. [Consulta: Noviembre 2009].
6. IUCN, Conservation International y Nature Serve. 2004. Global Amphibian Assessment. www.globalamphibians.org. Consulta: 8 noviembre 2005.
7. Ron, S. R., Bustamante, M. R., Coloma, L. A. y Mena, B. 2009. Sapos, Ecuador sapodiverso. Serie de Divulgación del Museo de Zoología. Centro de Biodiversidad y Ambiente, Pontificia Universidad Católica del Ecuador 10:256.

Autor(es)

Valeria Chasiluisa, Luis A. Coloma, Caty Frenkel y Cristina Félix-Novoa.

Editor(es)**Fecha Compilación**

Sábado, 3 de Enero de 2015

Fecha Edición

Miércoles, 22 de Marzo de 2017

Actualización

Miércoles, 22 de Marzo de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Chasiluisa, V., Coloma, L. A., Frenkel, C. y Félix-Novoa, C. 2017. *Gastrotheca litonedis* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



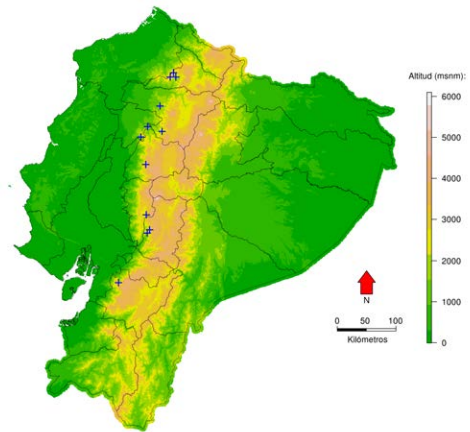
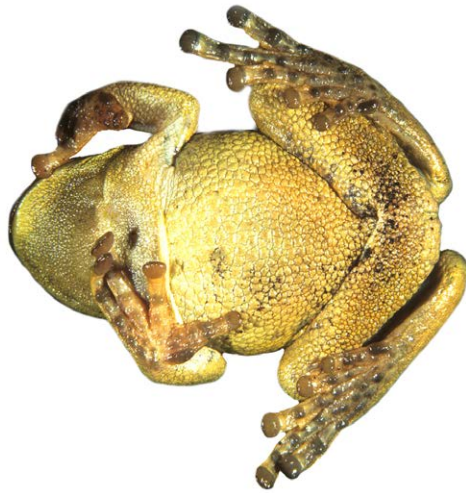
VULNERABLE

fauna
WEB

Gastrotheca plumbea

Rana marsupial bromelícola

Boulenger (1882)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Hemiphractidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental, Matorral Interandino

Pisos Altitudinales

Altoandina, Subtropical occidental, Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 56.7 mm (rango 42.1–61.0; n = 5) (Duellman 2015)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 64.2 mm (rango 58.2–73.0; n = 3) (Duellman 2015)

Difiere de *Gastrotheca pseustes* por su Dedo I más corto que el II y por sus discos digitales más grandes. *Gastrotheca plumbea* tiene líneas supraanal, dorso-lateral y labial, mientras que *Gastrotheca orophylax* no. Difiere de *Gastrotheca lojana* por su vientre uniformemente pálido (manchado en *Gastrotheca orophylax*) (Duellman y Hillis 1987).

Descripción

La siguiente descripción se basa en Duellman (2015). Esta descripción fue realizada en base a 50 especímenes. El cuerpo es moderadamente robusto; la longitud rostro-cloacal máxima es de 61.0 mm en machos y 73.0 mm en hembras. La cabeza es ligeramente más ancha que larga, y casi tan ancha como el cuerpo. El rostro es redondeado en vista dorsal y en la vista de perfil es abruptamente inclinado desde la nariz a la punta. El canthus rostralis se redondea en la sección transversal. La región loreal es apenas cóncava; los labios son redondeados. La parte superior de la cabeza es plana. La distancia interorbital es ligeramente menor o igual al ancho del párpado superior. El área internarial es plana.

Los nostrilos son poco protuberantes, y se dirigen anterolateralmente debajo de la terminal del canthus rostralis en el nivel del margen anterior de la mandíbula inferior. El diámetro del ojo es ligeramente más grande que su distancia de los nostrilos. El tímpano es verticalmente ovoide, y está separado del ojo por una distancia por lo menos de la mitad del diámetro del tímpano. El anillo timpánico es distinto y liso posteriormente, pero indistinto y tuberculoso anterior y ventralmente. El pliegue supratimpánico es moderadamente pesado, y se extiende desde la esquina posterior de la órbita a un punto por encima de la inserción del brazo. El brazo es moderadamente robusto, y carece de tubérculos cubitales. La mano es de tamaño moderado. Los dedos son largos, y tienen discos grandes y redondos; el ancho del disco en el tercer dedo es mayor que la longitud del tímpano. Los dedos no poseen membranas. Los tubérculos subarticulares son grandes y redondos; ninguno es bífido. Los tubérculos supernumerarios son pequeños, redondos, y están presentes en los segmentos proximales de los dedos. El tubérculo palmar es bajo y bífido; el tubérculo prepollical es alargadamente elíptico; el pulgar lleva una excrescencia nupcial en machos reproductores. Las extremidades posteriores son robustas. La longitud de la tibia es de aproximadamente el 49% de la longitud rostro-cloacal; la longitud del pie es de aproximadamente el 48% de la longitud rostro-cloacal. Calcares y tubérculos tarsales están ausentes. El pliegue tarsal interior es débil, y se extiende a la longitud completa del tarso. El tubérculo metatarsal exterior está ausente; el tubérculo metatarsiano interior es plano, ovoide, y apenas visible dorsalmente. Los dedos son largos. La mitad de los dedos de los pies poseen membranas. Los tubérculos subarticulares son pequeños y redondos; los tubérculos supernumerarios son mínimos, y están presentes sólo en los segmentos proximales de los dedos de los pies. La piel de las superficies dorsales de la cabeza, el cuerpo, y las extremidades es lisa (64%) o areoladas (36%). La piel en los flancos es areolada; la piel de la garganta, vientre, y las superficies ventrales de los muslos es granular. Los tubérculos cloacales están ausentes, pero existe un amplio pliegue vertical en cada lado de la abertura cloacal. La apertura del marsupio tiene forma de U, con el borde anterior a nivel del borde posterior del sacro. Los procesos dentígeros de los vomers son posteromedialmente inclinados, y están estrechamente separados entre las coanas, pequeñas y redondas. Cada proceso tiene de siete a nueve dientes.

Coloración

La siguiente descripción se basa en Duellman (2015). La mayoría de los individuos tienen un dorso verde, con una prominente franja dorsolateral de color pálido. El iris va del color oliva pálido al verde pálido en las muestras de la Provincia de Cotopaxi, e iris sin brillo de color bronce y con reticulaciones negras en especímenes de la Provincia de Pichincha. Individuo de la localidad de 5 kilómetros ESE Chiriboga, Provincia de Pichincha, Ecuador: El dorso es verde esmeralda. Los flancos y superficies ocultas de las extremidades son de color marrón oscuro, con manchas color bronce. El vientre es de color bronce a marrón; la axila y la ingle tienen una difusión azul opaca. Individuo de la localidad de 9,5 km NO Nono, Provincia de Pichincha, Ecuador: El dorso es de color verde brillante, con o sin manchas amarillas. La franja labial es color blanco cremosa; la barra supratimpánica es de color bronce oscuro. La ingle y superficies ocultas de las extremidades posteriores son de color azul en la noche, y de día son de color bronce con azul oscuro o azuladas manchas verdes. Por la noche el vientre es crema. Por día de la garganta es de color verde pálido; el vientre es ligeramente verdoso amarillento, amarillo marrón o marrón apagado. Individuos de la localidad de Pilaló, Provincia de Cotopaxi, Ecuador: El dorso es de color marrón, con barras dorsolaterales y labiales de color oro, en la mayoría de los machos; los flancos son de color marrón oscuro, con un poco de verde y amarillo en los flancos inferiores. Algunos machos son de color verde; otros son marrón, con manchas verdes. Las extremidades y los tarsos son de color marrón, incluso si el resto de la rana es verde. La garganta es de color marrón amarillento; el resto del vientre es de color amarillo a bronce oscuro. Las hembras son de color verde, amarillo dorsolateral y rayas labiales; hembras grandes tienen manchas en el dorso color amarillo. Los bordes interiores de los dígitos y tarsos son de color marrón. El mentón es verde pálido; el vientre tiene un ligero color marrón amarillento. Algunas hembras tienen marrón en los flancos anteriores. La axila y la ingle son de color azul opaco en todos los individuos.

Hábitat y Biología

Es una especie nocturna, arbórea, de bosques primarios, secundarios, filo de bosque y áreas intervenidas con remanentes de vegetación natural en los alrededores. Vive asociada a bromelias arbóreas. En áreas intervenidas ha sido encontrada entre las hojas de *Musa ensete*. El canto del macho es fuerte y consiste en una serie de "croaks". La hembra tiene una bolsa dorsal donde se desarrollan de 20 a 28 huevos por aproximadamente 5-6 meses; al final del desarrollo emergen pequeñas ranitas que alcanzan su madurez después de 8-10 meses. En septiembre de 1986 una hembra parió 17 crías (Duellman, 1974, Aubér-Thomay et al. 1990, Almendariz y Orcés 2004). Los huevos de esta especie pasan por desarrollo directo en el saco dorsal y emergen como ranitas juveniles. Dos hembras grávidas, con LRC de 60.3mm y 62.9mm, contenían 14 y 34 huevos con diámetros de 4.5 y 5.9mm, respectivamente. Del Pino y Escobar (1981) reportaron tres hembras (media de LRC 69mm) con un promedio de 28 huevos de 4mm de diámetro en sus sacos dorsales. Auber-Thomay et al. (1990) reportaron hembras grávidas con 20 a 28 huevos, con diámetro de 6.8mm (Duellman 2015). De acuerdo con del Pino y Escobar (1981), los embriones de *G. plumbea* se parecen a los de *G. orophylax*, con pigmentación, colas y partes bucales bien desarrolladas (Duellman 2015). Se han escuchado machos cantando en Abril, Junio y Julio. Estos machos son abundantes en Pilaló, provincia de Cotopaxi. Se observó bastantes machos en el mes de Marzo, pero ninguno cantaba. Se encontró hembras grávidas en los meses de Junio y Julio en esta localidad. Una de estas hembras dio a luz en Quito el 30 de septiembre, del Pino y Escobar (1981) estimaron la duración del tiempo de incubación es de 85 a 118 días, se dieron cuenta también que durante el parto la hembra usa sus patas traseras para ayudar a que salgan los juveniles del saco dorsal. Otra hembra dio a luz a 26 juveniles el 7 de diciembre del 2013 (Duellman 2015).

Distribución

Gastrotheca plumbea se distribuye en bosques de las estribaciones occidentales de la Cordillera Occidental de los Andes del centro al norte de Ecuador.

Rango Altitudinal:

De 1300 a 3070 m sobre el nivel del mar

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Vulnerable.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Vulnerable

Taxonomía

Véase sinónimos y comentarios en Frost (2009). Su especie hermana es *Gastrotheca orophylax* (Duellman y Hillis, 1987).

Etimología

El nombre específico de la especie deriva del Latín *plumbeus* que significa "de plomo", haciendo referencia al color gris que tiene el holotipo preservado (Boulenger, 1882).

Información Adicional

Duellman (1974) provee datos morfológicos y de distribución. Duellman y Hillis (1987) proveen una diagnosis, al igual que información filogenética con base en datos de aloenzimas y morfología. Aubér-Thomay et al. (1990) proveen información de distribución, biotopo, morfología, canto, reproducción y desarrollo, y realizan comparaciones con el desarrollo de *G. riobambae*. También proveen fotos en color del biotopo, siete adultos que ilustran la variación de color, huevo, embrión, renacuajo y recién metamorfoseado. Coloma y Ron (2001) proveen una foto en color de una hembra con crías en la bolsa. Almendáriz y Orcés (2004) proveen datos de morfología, distribución y ecología.

Literatura Citada

1. Almendáriz, A. y Orcés, G. 2004. Distribución de algunas especies de la herpetofauna de los pisos Altoandino, Temperado y Subtropical. Revista Politécnica 25:97-149. PDF
2. Aubér-Thomay, M., Coloma, L. A. y Onore, G. 1990. Elevage d'une rainette marsupiale arboricole des forêts nuageuses équatoriennes *Gastrotheca plumbea* (boulenger). Revue Française de Aquariologie 17:57-62. PDF
3. Boulenger, G. A. 1882. Catalogue of the Batrachia Salientia s. Ecaudata in the collection of the British Museum. Second Edition. London: Taylor & Francis 49530. PDF
4. Coloma, L. A. y Ron, S. R. 2001. Ecuador megadiverso: anfibios, reptiles, aves y mamíferos / Megadiverse Ecuador: amphibians, reptiles, birds, and mammals. Centro de Biodiversidad y Ambiente, Pontificia Universidad Católica del Ecuador 1:140.
5. Duellman, W. E. 1974. A systematic review of the marsupial frogs (Hylidae: *Gastrotheca*) of the Andes of Ecuador. Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas 22:1-27. PDF
6. Duellman, W. E. 2015. Marsupial Frogs: *Gastrotheca* and Allied Genera.
7. Duellman, W. E. y Hillis, D. M. 1987. Marsupial frogs (Anura: Hylidae: *Gastrotheca*) of the Ecuadorian Andes: resolution of taxonomic problems and phylogenetic relationships. Herpetologica 43:141-173. PDF
8. Frank, N. y Ramus, E. 1995. Complete guide to scientific and common names of reptiles and amphibians of the world. N. G. Publishing Company, 377.
9. Frost, D. R. 2009. Amphibian Species of the World: an Online Reference. Version 5.3. <http://research.amnh.org/herpetology/amphibia/index.php>. American Museum of Natural History, New York, USA. [Consulta: Noviembre 2009].
10. IUCN, Conservation International y Nature Serve. 2004. Global Amphibian Assessment. www.globalamphibians.org. Consulta: 8 noviembre 2005.

Autor(es)

Valeria Chasiluisa, Luis A. Coloma, Caty Frenkel, Cristina Felix-Novoa y Alexandra Quiguango.

Editor(es)

Luis A. Coloma.

Fecha Compilación

Martes, 1 de Enero de 1901

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

Miércoles, 10 de Febrero de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Chasiluisa, V., Coloma, L. A., Frenkel, C., Félix-Novoa, C. y Quiguango-Ubillús, A. 2010. *Gastrotheca plumbea* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

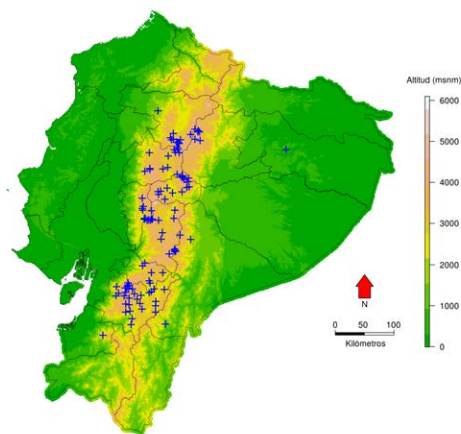


PREOCUPACIÓN
MENOR

fauna
WEB

Gastrotheca pseustes Rana marsupial de San Lucas

Duellman y Hillis (1987)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Hemiphractidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental, Páramo, Matorral Interandino, Bosque Montano Oriental

Pisos Altitudinales

Altoandina, Templada occidental, Templada oriental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 46.4 mm (rango 38.3–54.4; n = 87) (Duellman 2015)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 49.6 mm (rango 36.0–62.4; n = 69) (Duellman 2015)

Es similar a *Gastrotheca espeletia* y *Gastrotheca riobambae* por sus miembros cortos y discos digitales pequeños. Difiere de *Gastrotheca espeletia* en que los dedos I y II son del mismo tamaño y su rostro es más ancho y obtuso. Difiere de *Gastrotheca riobambae* en tener menos membrana entre los dedos de los pies, un rostro más truncado y la ausencia de manchas negras en la superficie ventral de la pantorrilla. *Gastrotheca litonedis* y *Gastrotheca plumbea* tienen patrones similares a los de *Gastrotheca pseustes*, pero ambas tienen dedos de la mano con discos más grandes y un vientre uniformemente pálido en contraste con el vientre gris difuso manchado de *Gastrotheca pseustes* (Duellman y Hillis 1987).

Descripción

La siguiente descripción se basa en Duellman (2015). Esta descripción fue realizada en base a 157 especímenes. El cuerpo es moderadamente robusto; la longitud rostro-cloacal máxima es de 54,4 mm en machos y 62,4 mm en hembras. La cabeza es ligeramente más ancha que larga. El

rostro está redondeado en vista dorsal y está inclinada desde la nariz a la punta en perfil lateral. El canthus rostralis es angular en sección transversal. La región loreal es ligeramente cóncava; los labios son redondeados. La parte superior de la cabeza es ligeramente cóncava. La distancia interorbital es el 118% del ancho del párpado superior. La zona internarial es plana. Los nostrilos son ligeramente protuberantes, y se dirigen lateralmente a nivel del margen anterior de la mandíbula inferior y en el extremo del canthus rostralis. El diámetro del ojo es aproximadamente igual a su distancia de los nostrilos. El tímpano es verticalmente ovoide, y está separado del ojo por una distancia igual a la longitud del tímpano. El anillo timpánico es distinto y suave. El pliegue supratimpánico es moderadamente vistoso, y se extiende desde la esquina posterior del ojo hasta un punto por encima de la inserción del brazo. El brazo es moderadamente robusto; los tubérculos cubitales están ausentes. La mano es de tamaño moderado. Los dedos son Largos, sin membranas, y tienen discos redondos y pequeños; el ancho del disco en el tercer dedo es igual a la longitud del tímpano. Los tubérculos subarticulares son moderadamente pequeños y redondos; ninguno es bifido. Los tubérculos supernumerarios son pocos, pequeños, redondos, y están presentes sólo en los segmentos proximales de los dedos. El tubérculo palmar es bifido; el tubérculo prepollical es alargado y aplanado; el pulgar lleva una excrecencia nupcial marrón en machos reproductores. La extremidad posterior es moderadamente corta y robusta. La longitud de la tibia es del 42,7% - 47,8% ($x = 44,7\%$) de la longitud rostro-cloacal; la longitud del pie es 45,3% - 47,6% ($x = 46,7\%$) de la longitud rostro-cloacal. Los calcares están ausentes; el pliegue tarsal interno es bajo, y es evidente sólo en el tercio distal del tarso. El tubérculo metatarsal exterior es pequeño y subcónico; el tubérculo metatarsal interno es ovoide, grande, y no es visible dorsalmente. Los dedos son largos. Los dedos de los pies son aproximadamente un tercio palmados. Los tubérculos subarticulares son pequeños y redondos. Los tubérculos supernumerarios son pequeños, redondos, y están presentes sólo en los segmentos proximales. La textura de la piel en las superficies dorsales de la cabeza, el cuerpo y las extremidades es variable: suave (8%), areoladas (33%), granular (34%), o pustular (25%). La piel de los flancos es areolada; la piel en el vientre y las superficies ventrales de los muslos es granular. Tubérculos en los párpados están ausentes. Pliegues y tubérculos cloacales están ausentes. La apertura del marsupio tiene forma de U, con el borde anterior en el nivel del sacro. Los procesos dentígeros de los vomers son transversales, y están estrechamente separados medialmente entre las coanas. Cada proceso lleva de cinco a ocho dientes.

Coloración

La siguiente descripción se basa en Duellman (2015). Aunque la mayoría de los individuos tienen un dorso verde con marcas verdes más oscuras o marrones, los colores son muy variables. Individuos de la localidad de Cuenca, Provincia de Azuay: El dorso es de color verde, gris o marrón, con marcas color café chocolate y bordes bronce. Los centros de las marcas comúnmente son de color verde brillante, sobre todo en las extremidades. Los flancos son de color gris o bronce, con una difusión verde azulada; las superficies posteriores de los muslos son verde azuladas; el vientre es blanco a crema bronce opaco. Individuos de la localidad de 10 km SO Mocha, Provincia de Tungurahua: El dorso es verde bosque con manchas negras y bordes de color marrón, de color marrón con manchas verdes, o uniformemente marrón. Los flancos de los muslos son verdes azulados. Individuos de la localidad de 3 km S Azogues, Provincia de Cañar: El dorso es de color amarillento uniformemente verde, con una difusión marrón oscura en la cabeza. Un individuo es marrón, con manchas de color cobre. Los flancos y las superficies posteriores de los muslos son azul grisáceas. El vientre es blanco cremoso, con manchas grises; la franja labial es blanca. Individuos de la localidad de Saraguro, Provincia de Loja: El dorso es marrón o verde, con manchas color verde oscuro o negro. La axila, la ingle y superficies ocultas de los muslos están marcadas conspicuamente con azul brillante. El vientre es gris cremoso, con manchas color gris; la garganta es de color gris. Individuos de la localidad de 2,5 km S Guaranda, Provincia de Bolívar: El dorso es de color verde, con manchas verde oscuras. Las rayas labiales y dorsolaterales son de color bronce cremoso. La axila, la superficie de la ingle, y a parte posterior de los muslos son de color azul, el vientre es color gris cremoso, con manchas negras. Individuo de la localidad de 2,5 km S Palmira, Provincia de Chimborazo: El dorso es de color verde con bronce y marcas longitudinales, raya labial y dorsolateral de color marrón. Las superficies de la ingle y superficies posteriores de los muslos son de color azul; el vientre es gris cremoso; el saco vocal es gris. Individuos de la localidad de 10 km NO Girón, Provincia de Azuay: El dorso es de color verdoso pálido bronceado y los flancos son de color marrón, el dorso es de color verde con marrón oscuro dorsal y marcas laterales. La franja dorsolateral es de color bronce; la axila y la ingle son gris azuladas. Individuo de la localidad de 11,5 km SE Gualaceo, Provincia de Azuay: El dorso es marrón, con marcas marrón chocolate y una difusión posterior color verdoso. La raya labial es crema. Las superficies de la ingle y superficies ocultas de los muslos son ligeramente gris azuladas; el vientre es de color gris cremoso, con manchas grises. Individuos de la localidad de Laguna de Zurucuchu, Provincia de Azuay: El dorso es verde esmeralda, con cada uno de cuatro individuos marcados de la siguiente manera: 1.- Uniformemente verde, 2.- Oliva con marcas verdes que van hacia el color bronce, 3.- Marcas marrones que van hacia el color bronce, y 4.- Rayas dorsolaterales color bronce y marcas paravertebrales. Casi todos los ejemplares de esta especie tienen al menos una difusión de azul en la axila y la ingle y en las superficies ocultas de los muslos; en algunos individuos este azul es intenso. El vientre es crema uniformemente opaco o gris cremoso en algunos individuos, pero en la mayoría de los individuos hay una difusión entre grises o manchas que son evidentes. Las descripciones del color del iris varían desde lo más profundo de oro bronce o cobre, con reticulaciones color negro.

Hábitat y Biología

En áreas naturales y zonas intervenidas. La hembra transporta los embriones en una bolsa dorsal y libera a los renacuajos en aguas casi quietas o empozadas. En Febrero se encontró una hembra lista para parir (Duellman y Hillis 1987; Almendáriz y Orcés 2004). Ha sido registrada en simpatría y sintopía con *Gastrotheca riobambae* en Machachi (provincia Pichincha), "Lasso" (provincia Cotopaxi), "Sigchos" (provincia Cotopaxi), "Ambato" (provincia Tungurahua), "Guaranda" (provincia Bolívar) y la laguna de "Colta" (Provincia de Chimborazo). Se ha sugerido que *Gastrotheca riobambae* desplaza competitivamente a *Gastrotheca pseustes* puesto que en los Andes del sur del Ecuador, donde *Gastrotheca riobambae* está ausente, *Gastrotheca pseustes* tiene un rango altitudinal mayor (Carvajal-Endara 2010). Esta especie cría huevos relativamente pequeños de los que nacen renacuajos que terminan su desarrollo en pequeñas charcas. Se tiene datos de catorce hembras grávidas con LRC de 47.4 a 60.2mm, que tenían de 49-197 huevos, y con una media del diámetro del ovario de 4.5mm. Estas hembras fueron colectadas en los meses de Enero, Febrero, Marzo, Junio y Julio. Esta especie tiene una amplia distribución en la Cordillera Oriental y Occidental de Ecuador. Es más abundante en páramo y subpáramo. Durante el día se las encuentra debajo de rocas en pastizales y entre las

hojas de plantas de *Agave*. Es fácilmente encontrada en angostas zanjas de riego, donde las ranas se encuentran en las plantas que crecen al margen de estas zanjas. En días nublados, se escucha a los machos cantar desde estas zanjas o debajo de piedras. En la noche, los machos se encuentran cantando desde terrenos abiertos, ramas o arbustos pequeños, al margen de pequeñas pozas o cañas cercanas a lagos. Se han encontrado renacuajos en pozas poco profundas con hierbas (Duellman 2015).

Distribución

Gastrotheca pseustes se distribuye en los Andes del norte al sur de Ecuador (provincias de Pichincha a Loja).

Rango Altitudinal:

De 2200 a 4080 m sobre el nivel del mar

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Preocupación menor

Taxonomía

Cercanamente relacionada con *Gastrotheca lateonota* y *Gastrotheca peruana* (Blackburn y Duellman 2013). Véase comentarios taxonómicos en Frost (2013).

Etimología

La palabra griega *pseustes* significa “mentiroso” en referencia a la similaridad fenotípica de esta especie con *Gastrotheca riobambae* con la que era confundida anteriormente (Duellman y Hillis 1987).

Información Adicional

Duellman y Hillis (1987), además de describirla, proveen información filogenética con base en datos de aloenzimas y morfología. Schmidt et al. (1990) reportan dos tipos de cromosomas sexuales Y e hipervariabilidad heterocromática. Patzelt (2000) provee fotos en color de adultos, hembras con crías, juveniles y renacuajos. Almendáriz y Orcés (2004) proveen datos de morfología, distribución y ecología.

Literatura Citada

1. Almendáriz, A. y Orcés, G. 2004. Distribución de algunas especies de la herpetofauna de los pisos Altoandino, Temperado y Subtropical. Revista Politécnica 25:97-149. PDF
2. Carvajal-Endara, S. 2010. Efectos de factores ambientales y competencia interespecífica en la distribución de *Gastrotheca pseustes* y *Gastrotheca riobambae* (Anura: Hemiphractidae). Tesis de Licenciatura. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito, Ecuador.
3. Duellman, W. E. 2015. Marsupial Frogs: *Gastrotheca* and Allied Genera.
4. Duellman, W. E. y Hillis, D. M. 1987. Marsupial frogs (Anura: Hylidae: *Gastrotheca*) of the Ecuadorian Andes: resolution of taxonomic problems and phylogenetic relationships. Herpetologica 43:141-173. PDF
5. Frank, N. y Ramus, E. 1995. Complete guide to scientific and common names of reptiles and amphibians of the world. N. G. Publishing Company, 377.
6. Frost, D. R. 2013. Amphibian Species of the World: an online reference. Version 5.6 (15 October, 2012). Base de datos accesible en <http://research.amnh.org/vz/herpetology/amphibia/> American Museum of Natural History, New York, USA.
7. IUCN, Conservation International y Nature Serve. 2004. Global Amphibian Assessment. www.globalamphibians.org. Consulta: 8 noviembre 2005.
8. Patzelt, E. 2000. Fauna del Ecuador. 2da edición. Imprefepp. Quito, Ecuador.
9. Ron, S. R. 2005. Distribution of the amphibian pathogen *Batrachochytrium dendrobatidis* in the new world: insights from niche models. Biotropica 37:209-221. PDF
10. Ron, S. R. y Merino-Viteri, A. 2000. Amphibian declines in Ecuador: overview and first report of chytridiomycosis from South America. Froglog 42:2-3. PDF
11. Schmidt, M., Steinleina, C., Friedl, R., de Almeida, C. G., Haafb, T., Hillis, D. M. y Duellman, W. E. 1990. Chromosome banding in Amphibia. XV. Two types of Y chromosomes and heterochromatin hypervariability in *Gastrotheca pseustes* (Anura, Hylidae). Chromosoma 99:413-423.
12. Valencia, J., Toral, E., Morales, M., Betancourt, R. y Barahona, A. 2009. Guía de campo de anfibios del Ecuador. Fundación Herpetológica Gustavo Orcés, Simbioe. Maxigraf S. A., Quito 208.

Autor(es)

Valeria Chasiluisa, Santiago R. Ron y Caty Frenkel

Editor(es)

Santiago R. Ron

Fecha Compilación

Martes, 1 de Enero de 1901

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

Miércoles, 10 de Febrero de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Chasiluisa, V., Ron, S. R. y Frenkel, C. 2010. *Gastrotheca pseustes* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



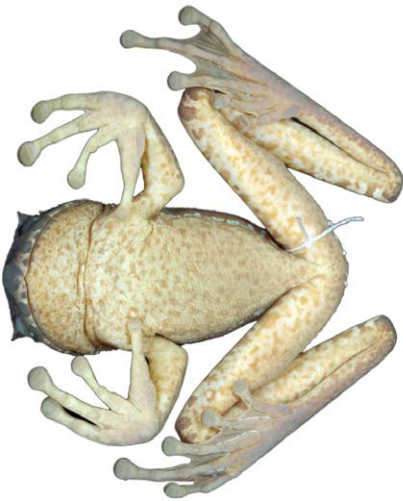
VULNERABLE

fauna
WEB

Gastrotheca dendronastes

Rana marsupial del río Calima

Duellman (1983)



Orden: Anura | **Familia:** Hemiphractidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 66.9 mm (rango 39.8–74.8 mm; n=21) (Duellman 2015)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 69,3 mm (rango 61.9–73.5 mm; n=3) (Duellman 2015)

Rana mediana a grande sin co-osificación craneal, con piel del dorso finamente granular, crestas transversales tuberculosas, y rayas oscuras longitudinales en flancos. Talón con pequeños tubérculos, membrana de los dedos pediales se extiende máximo hasta el punto medio entre el penúltimo y antepenúltimo tubérculo subarticular del Dedo IV, y al tubérculo subarticular distal del Dedo V; dedos manuales sin membrana, y Dedo manual I más largo que el II. A diferencia de *Gastrotheca angustifrons* y *Gastrotheca cornuta* que presentan dorso liso, crestas transversales lisas y Dedo manual I igual que el II, *Gastrotheca dendronastes* presenta dorso granular, crestas transversales tuberculosas y Dedo manual I más largo que el II. Además se diferencia de *Gastrotheca cornuta*, por poseer talón con tubérculos y rayas oscuras longitudinales en los flancos (talón con calcar triangular y puntos oscuros longitudinales en los flancos en *Gastrotheca cornuta*) y de *Gastrotheca angustifrons* por poseer apéndices sobre el párpado superior y rayas oscuras longitudinales en los flancos (apéndices sobre el párpado superior ausentes y

flancos sin marcas en *Gastrotheca angustifrons*). Al igual que *Gastrotheca quentheri*, *Gastrotheca dendronastes* presenta la piel del dorso granular y apéndices sobre el párpado superior, pero se diferencia de *Gastrotheca quentheri* porque esta presenta la piel del cráneo co- osificada, calcares en los talones, dientes verdaderos y por no poseer crestas transversales en el dorso (Duellman 2015).

Descripción

Es una rana de tamaño mediano a grande con la siguiente combinación de caracteres (modificado de Duellman 2015): (1) cuerpo robusto; piel del cráneo no co-osificada; cabeza más ancha que larga, ligeramente más ancha que el cuerpo; (2) hocico redondeado en vista dorsal, y bruscamente inclinado anteroventralmente; *canthus rostralis* curvo y ligeramente angular transversalmente; región loreal cóncava; parte superior de la cabeza un poco deprimida; (3) área internarial ligeramente convexa; fosas nasales apenas protuberantes, dirigidos anterolateralmente; (4) diámetro del ojo ligeramente mayor que su distancia con las fosas nasales; (5) tímpano verticalmente ovoide; anillo timpánico visible y tuberculoso; pliegue supratimpánico moderadamente pesado, oscurece el borde superior del tímpano, se extiende desde la esquina posterior de la órbita a un punto justo posterior al tímpano, donde se bifurca en una cresta que se extiende posteriormente como un pliegue dorsolateral sobre la parte anterior del cuerpo, y otro curvado ventral a un punto por encima de la inserción del brazo; (6) brazo moderadamente robusto; fila de tubérculos ulnares presente en la superficie ventrolateral del antebrazo; (7) mano grande; dedos manuales largos, delgados, sin membranas; discos moderadamente grandes y redondos; ancho del disco del Dedo III mayor que la longitud del tímpano; longitud relativa de los dedos es: I > II = IV < III; (8) tubérculos subarticulares moderadamente grandes, bajos, y redondos; tubérculos supernumerarios indistintos, presentes sólo proximalmente; tubérculo palmar bajo y confuso; tubérculo prepollical alargado y ovoide; (9) excresencias nupciales ausentes; (10) extremidades traseras largas y delgadas; (11) tubérculo cónico en el talón; tubérculos y pliegues tarsales ausentes; tubérculo metatarsal exterior ausente; tubérculo metatarsiano interno moderadamente pequeño, bajo, elíptico, y no visible desde arriba; (12) dedos pediales largos y delgados; longitud relativa de los dedos es: I < II < III < V < IV; aproximadamente $\frac{2}{3}$ de los dedos presentan membranas; fórmula de la membrana es: I 2-2 II 1-1 III (1-2)-(2½-3) IV (2½-3)-(1-2) V; (13) tubérculos subarticulares moderadamente grandes y redondos; tubérculos supernumerarios pequeños, indistintos, presentes sólo en los segmentos proximales; (14) piel del dorso finamente granular, con tubérculos redondos dispersos y de 9 a 12 crestas transversales tuberculosas; (15) primera cresta entre esquinas anteriores de las órbitas; segunda situada a través de los párpados; tercera en la región intertimpánica; última a nivel de la ingle; (16) piel de los flancos profundamente areolada; piel del vientre y superficies posteroventrales de los muslos granular; otras superficies ventrales lisas; (17) proceso supraciliar triangular presente en el margen del párpado superior; (18) tubérculos cónicos presentes en la región del tímpano; par de tubérculos justo debajo de la abertura de la cloaca; par de tubérculos más grandes presentes ventrolateralmente a la abertura cloacal; (19) abertura del marsupio en forma de V, con el borde anterior de la bolsa a nivel del sacro; (20) procesos dentígeros de los vomers protuberantes transversalmente entre las coanas que están estrechamente separadas medialmente; cada proceso lleva de seis a ocho dientes.

Coloración

En la noche, dorso marrón con marcas transversales ligeramente de color café oscuro. En el día, dorso marrón pálido a oliva marrón con marcas transversales color café rojizas y manchas irregulares verdes. Los flancos varían de verde oliva a café oscuro con rayas longitudinales color crema bordeando a café oscuro; superficie posterior de los muslos café clara; línea labial, franja supracloacal y línea del talón de color crema; membranas interdigitales de color café rojizas; vientre amarillo cremoso con manchas color café rojizo; iris apenas bronceado con finas reticulaciones negras (Duellman 2015).

Hábitat y Biología

Especie que habita bosques primario y secundario, asociada a plantas de *Heliconia*. Ha sido encontrada entre 2 a 5 m de altura durante la noche, en barrancos con arroyos de agua corriente o junto a ríos y riachuelos. Presumiblemente su forma de reproducción es por desarrollo directo, en la bolsa dorsal de la hembra. Se ha encontrado una hembra con 11 huevos en su ovario, de tamaño comparable con los de *Gastrotheca cornuta* y *Gastrotheca quentheri*. La temporada de apareamiento puede ser bastante larga, ya que se evidencia la presencia de juveniles en marzo y diciembre en Colombia, y en enero (1978) y mayo (1977) en Ecuador. Su canto es una fuerte "risa ahogada" seguida de 3-4 chasquidos (Duellman 1983, Duellman 2015).

Distribución

Se distribuye en bosques de la región pacífica de las estribaciones andinas de Colombia (Departamentos de Antioquia, Risaralda, Chocó, Valle del Cauca y Cauca) y al norte de Ecuador (provincia de Pichincha). También está en las vertientes orientales de la Cordillera Central en el departamento de Caldas en Colombia.

Rango Altitudinal:

Se encuentra desde los 1230 a 1700 m sobre el nivel del mar, en Ecuador hasta los 1380 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Vulnerable.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Vulnerable

Taxonomía

Incluida dentro del género monofilético *Gastrotheca* (Duellman 1983). Análisis moleculares la incluyen dentro del subgénero *Amphignathodon*, su especie hermana hipotética es *Gastrotheca cornuta* (Wiens et al. 2007, Blackburn y Duellman 2013, Duellman 2015). Véase sinónimos y

comentarios taxonómicos en Frost (2016).

Etimología

El nombre del género proviene del griego *gastros* que significa "vientre", y *theke* que significa "contenedor"; presumiblemente Fitzinger (1843) hacía referencia al pliegue a manera de bolsa que presentan las hembras en el dorso (Duellman 2015). El epíteto específico proviene del griego *dendron* que significa "árbol", y *nastes* que significa "habitante", y hace referencia a los hábitos arborícolas de esta especie (Duellman 1983).

Información Adicional

Duellman (1983) provee una foto en blanco y negro, descripción del color en vida, datos osteológicos, y datos de distribución y ecología. Duellman et al. (1988) proveen información de albúminas y discuten aspectos de relaciones inmunológicas, modos reproductivos, biogeografía y tiempos de especiación. Renjifo (1997) y Duellman (2015) proveen fotos en color de la especie. Duellman (2015) provee datos osteológicos del cráneo.

Literatura Citada

1. Blackburn, D. C. y Duellman, W. E. 2013. Brazilian marsupial frogs are diphyletic (Anura: Hemiphractidae: *Gastrotheca*). *Molecular Phylogenetics and Evolution* 68:709-714.
2. Bustamante, M. R., Ron, S. R., Coloma, L. A. 2005. Cambios en la diversidad en siete comunidades de anuros en los Andes de Ecuador. *Biotropica* 37:180-189. PDF
3. Duellman, W. E. 1983. A new species of marsupial frog (Hylidae: *Gastrotheca*) from Colombia and Ecuador. *Copeia* 1983:868-874.
4. Duellman, W. E. 2015. Marsupial Frogs: *Gastrotheca* and Allied Genera.
5. Duellman, W. E., Maxson, L. R. y Jesiolowski, C. 1988. Evolution of marsupial frogs (Hylidae: Hemiphractinae): immunological evidence. *Copeia* 1988:527-543. PDF
6. Frank, N. y Ramus, E. 1995. Complete guide to scientific and common names of reptiles and amphibians of the world. N. G. Publishing Company, 377.
7. Frost, D. R. 2016. Amphibian Species of the World: an Online Reference. Version 6.0 (Date of access). Electronic Database accessible at <http://research.amnh.org/herpetology/amphibia/index.html>. American Museum of Natural History, New York, USA.
8. Renjifo, J. M. 1997. Ranas y Sapos de Colombia. Editorial Colina, Medellín [y] Santa Fe de Bogotá, 130.
9. Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Coloma, L. A. y Menéndez-Guerrero, P. 2008. Lista roja de los anfibios de Ecuador. [en línea]. versión 1.0 (2 de mayo 2008). Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito, Ecuador. [Consulta: fecha].
10. Wiens, J. J., Kuczynski, C. A., Duellman, W. E. y Reeder, T. W. 2007. Loss and re-evolution of complex life cycles in marsupial frogs: does ancestral trait reconstruction mislead?. *Evolution* 61:1886-1899. PDF

Autor(es)

Valeria Chasiluisa, Luis A. Coloma, Caty Frenkel, Cristina Félix-Novoa y Gabriela Pazmiño-Armijos.

Editor(es)

Luis A. Coloma **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Viernes, 1 de Enero de 2010

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

Lunes, 15 de Agosto de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Chasiluisa, V., Coloma, L. A., Frenkel, C., Félix-Novoa, C. y Pazmiño-Armijos, G. 2010. *Gastrotheca dendronastes* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



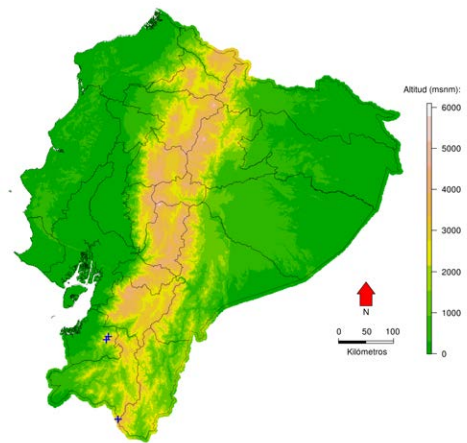
**DATOS
INSUFICIENTES**

fauna
WEB

Gastrotheca lateonota

Rana marsupial de Huancabamba

Duellman y Trueb (1988)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Hemiphractidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental, Matorral Interandino

Pisos Altitudinales

Altoandina

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 58.8 mm (rango 54.8–61.4; n = 4) (Duellman 2015)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 59.2 mm (rango 54.0–63.7; n = 14) (Duellman 2015)

Descripción

La siguiente descripción se basa en Duellman (2015). Esta descripción fue realizada en base a 18 especímenes. El cuerpo es robusto. El máximo conocido de longitud rostro-cloacal es de 63,7 mm en hembras; en machos es desconocido. La cabeza no está coarctada y es un poco más ancha que larga, tan ancha como el cuerpo. El rostro es redondeado en vista dorsal, y es truncado en perfil; no se proyecta más allá del margen anterior de la mandíbula. El canthus rostralis es redondeado en la sección transversal. La región loreal es apenas cóncava; los labios son redondeados. La parte superior de la cabeza es un poco deprimida. La distancia interorbital es el 150% del ancho de la parte superior del párpado. El área internarial es plana. Los nostrilos son ligeramente protuberantes, y se dirigen anterolateralmente en un punto por debajo del término del canthus rostralis y ligeramente posterior al margen anterior del labio inferior. El diámetro del ojo es ligeramente menor que su distancia del nostrilo. El tímpano es verticalmente ovoide, y está separado del ojo por una distancia aproximadamente el doble de la longitud del tímpano. El anillo timpánico es distinto y suave. El pliegue supratimpánico es moderadamente pesado y suave, se extiende desde la esquina

posterior de la órbita de un punto por encima la inserción del brazo, y oscurece el borde superior del tímpano. El brazo es moderadamente delgado; tubérculos cubitales están ausentes. La mano es de tamaño moderado. Los dedos son moderadamente largos, delgados y no tienen membranas. Los discos en los dedos son grandes y redondos; el ancho del disco en el tercer dedo es aproximadamente 30% mayor que la longitud del tímpano. Los tubérculos subarticulares son moderadamente pequeños y redondos; los tubérculos supernumerarios son pequeños, redondos, y en una sola fila en los segmentos proximales de los dedos. El tubérculo palmar es bajo y bífido; el tubérculo prepollical es elíptico; el estado de las excrescencias nupciales se desconoce. Las extremidades posteriores son robustas. La longitud de la tibia es aproximadamente el 48% de la longitud rostro-cloacal; la longitud del pie es sólo el 40% de la longitud rostro-cloacal. Cálcales en los talones y tubérculos de los tarsos están ausentes. Un pliegue tarsal exterior está ausente; el pliegue tarsal interno es distinto, y es curvo a lo largo de toda la longitud del tarso. El tubérculo metatarsiano interno es elevado, alongadamente elíptico, y apenas visible desde arriba; el tubérculo metatarsiano exterior está ausente. Los dedos son largos y delgados. Los dedos de los pies son aproximadamente un tercio palmeados; Los tubérculos subarticulares son moderadamente pequeños y redondos. Los tubérculos supernumerarios son más pequeños, redondos, y están presentes sólo en los segmentos proximales de los dígitos. La piel en el dorso del cuerpo y las extremidades es débilmente areolada; la piel en los flancos es fuertemente areolada; la piel en el lado de la cabeza es débilmente granular; la piel de la garganta, el pecho, el vientre, y superficies proximales posteroventrales de los muslos son granulares; las otras superficies son lisas. Hay grandes tubérculos ventrolateralmente a la abertura cloacal. La apertura del marsupio tiene forma de U, con la parte posterior borde anterior al nivel del sacro. Los procesos dentígeros de los vomers son posteromedialmente inclinados, y son estrechamente separados en sentido medial entre las coanas, moderadamente grandes y redondas. Cada proceso lleva de seis a ocho dientes.

Coloración

La siguiente descripción se basa en Duellman (2015). El dorso es de color verde brillante, verde con marcas paravertebrales de color verde con marrón o marrón oscuro. La franja dorsolateral va de crema a bronce. Los flancos son de color marrón, moteado con verde o marrón; la axila, la ingle, superficies anterior y posterior de los muslos, y las superficies ocultas de los vástagos y los pies son de color azul, con manchas negras. Los dedos son bronce oscuro, con o sin manchas negras. El vientre es grisáceo marrón, con manchas gris o marrón. El iris es bronce profundo, con finas reticulaciones negras.

Hábitat y Biología

Habita en Bosque Nublado de la Cordillera de Huancabamba en el norte de Perú y en la Cordillera Occidental de la Provincia del Oro, Ecuador. Se han registrado 13 hembras grávidas dirigiéndose a una depresión llena de agua durante una intensa lluvia nocturna en El Tambo, Perú. Estas hembras contenían 64-152 huevos listos para eclosionar en estadios del 31 al 35. Así, esta especie produce renacuajos acuáticos de vida libre (Duellman 2015).

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Datos insuficientes.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Datos insuficientes

Etimología

El nombre específico de la especie se deriva del latín *lateo* que significa oculto y *nota* que significa carácter. En referencia a caracteres craneales que aunque oculto por la piel distinguen fácilmente esta especie de *Gastrotheca monticola* (Duellman y Trueb, 1988).

Literatura Citada

1. Duellman, W. E. 2015. Marsupial Frogs: *Gastrotheca* and Allied Genera.
2. Duellman, W. E. y Trueb, L. 1988. Cryptic Species of Hyliid Marsupial Frogs in Peru. *Journal of herpetology* 22:159-179.

Autor(es)

Valeria Chasiluisa

Editor(es)

Fecha Compilación

Lunes, 1 de Enero de 1753

Fecha Edición

Lunes, 1 de Enero de 1753

Actualización

Miércoles, 10 de Febrero de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Chasiluisa, V. 1753. *Gastrotheca lateonota* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



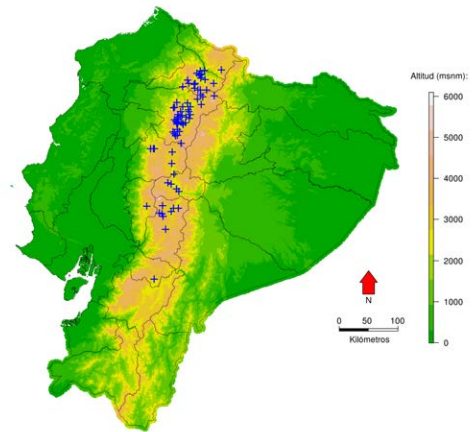
VULNERABLE

fauna
WEB

Gastrotheca riobambae

Rana marsupial de Quito

Fowler (1913)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Hemiphractidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental, Matorral Interandino

Pisos Altitudinales

Altoandina, Templada occidental, Templada oriental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 43.0 mm (rango 34.1–56.8; n = 81) (Duellman 2015)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 48.6 mm (rango 33.3–64.4; n = 106) (Duellman 2015)

Es similar a *Gastrotheca espeletia* y *Gastrotheca pseustes* por sus miembros cortos y discos digitales pequeños. Difiere de ambas especies por sus membranas interdigitales más extensas y por las manchas oscuras en la superficie ventral de las pantorrillas. El rostro es más redondeado en *Gastrotheca riobambae* que en *Gastrotheca pseustes* y menos prominente que en *Gastrotheca espeletia* (Duellman y Hillis 1987).

Descripción

La siguiente descripción se basa en Duellman (2015). Esta descripción fue realizada en base a 209 especímenes. El cuerpo es robusto, la longitud rostro-cloacal máxima es de 56,8 mm en machos y 66,4 mm en hembras. La cabeza es ligeramente más ancha que larga. El rostro es redondeado en vista dorsal, y está muy redondeado y sobresale más allá de la mandíbula en perfil. El canthus rostralis está ligeramente curvado, y angular en sección transversal. La región loreal es ligeramente cóncava; los labios son redondeados. La parte superior de la cabeza es plana. La distancia interorbital es de aproximadamente el 110% del ancho del párpado superior. El área internarial es plana. Los nostrilos no

son protuberantes, y se dirigen a anterolateralmente al término del canthus rostralis a un nivel posterior con el margen anterior de la mandíbula inferior. El diámetro del ojo es ligeramente mayor que su distancia de los nostrilos. El tímpano es casi redondo, ligeramente superior de largo, y se separa del ojo por una distancia ligeramente mayor que la longitud del tímpano. El anillo timpánico es distinto y suave. El pliegue supratimpánico es moderadamente pesado y se extiende desde la esquina posterior de la órbita a un punto por encima de la inserción del brazo, y oscurece el borde superior del tímpano. El brazo es moderadamente robusto. La mano es de tamaño medio. Los dedos son moderadamente largos, y no tienen membranas. Los discos en los dedos son pequeños, un poco más anchos que los dígitos; el ancho del disco en el tercer dedo es ligeramente menor que la longitud del tímpano. Los tubérculos subarticulares son moderadamente grandes y subcónicos; ninguno es bifido. Los tubérculos supernumerarios son pequeños, subcónicos, y numerosos en los segmentos proximales de los dígitos. El tubérculo palmar es bajo y débilmente bifido; el tubérculo prepollical es elongadamente elíptico; en machos reproductores el pulgar lleva una excrescencia nupcial de color bronce. Las extremidades posteriores son moderadamente cortas y robustas. La longitud de la tibia es el 40.2% - 42.9% ($X = 41.5$) de la longitud rostro-cloacal; la longitud del pie es el 42,3% - 48,5% ($x = 44.8$) de la longitud rostro-cloacal. Calcares están ausentes. El pliegue tarsal interno es débil. El tubérculo metatarsiano exterior es pequeño, y redondo; el tubérculo metatarsal interno es elevado, elíptico y visible dorsalmente. Los dedos de los pies son moderadamente largos. Los dedos de los pies son aproximadamente un tercio palmeados; los tubérculos subarticulares son moderadamente pequeños y subcónicos; los tubérculos supernumerarios son pequeños, redondos, y están presentes sólo en los segmentos basales de los dígitos. La textura de la piel en el dorso de la cabeza, cuerpo, y las extremidades es variable, ya sea lisa (45%), areoladas (50%), o granular (5%). La piel de los flancos es areolada; la piel en las superficies del vientre y la piel ventral de los muslos es granular. No hay tubérculos en los párpados superiores. Pliegues y tubérculos cloacales están ausentes. La apertura del marsupio es estrechamente en forma de U, con el borde anterior de la abertura posteriormente al nivel del sacro. Los procesos dentígeros de los vomers son cortos, casi transversales, y están separados medialmente a nivel justo posterior a las coanas. Cada proceso tiene de tres a cinco dientes.

Coloración

La siguiente descripción se basa en Duellman (2015). El dorso es de color marrón o de varios tipos de verde, con o sin manchas marrones o verdes más oscuras. Existe una variación considerable no sólo en la coloración dorsal, también en los flancos, superficies ocultas de los muslos, y vientre, como se ilustra en las siguientes descripciones. Individuos de la localidad de Quito, Provincia de Pichincha: El dorso es de color verde o marrón, con o sin manchas o rayas color oliva. Tiene una banda lateral que va de marrón a negro, comenzando en la ventana de la nariz, y que está bordeado por encima por una raya blanca. Las superficies posteriores de los muslos son de color verde o marrón pálido, con manchas de color blanco cremoso. El vientre va de amarillo a crema, con o sin manchas marrones. Individuos de la localidad 15 km E Riobamba, Provincia de Chimborazo: El dorso es de color marrón claro, con manchas o rayas color marrón y con bordes más oscuros. Un individuo tiene una mancha media dorsal color verde, y otro tiene rayas color verde bordeadas de negro. Los flancos son más pálidos que el dorso, y tiene manchas marrones. La axila, la ingle y superficies posteriores de los muslos son de color verde; el vientre es crema amarillento, con reticulaciones marrones. Individuos de la localidad de Ambato, Provincia de Tungurahua: El dorso es de color marrón, marrón rojizo con marcas bordeadas de negro. Los flancos son de color verde. Las superficies posteriores de los muslos son de color gris o verde, con manchas de color crema amarillento. Individuos de la localidad de Quiroga, Provincia de Imbabura: El dorso de los especímenes es uniformemente verde claro; en otros, es de color marrón claro, con o sin manchas color chocolate, marrón o verdes. Todas tienen una franja de color bronce oscura desde el ojo a la parte mediolateral del cuerpo y una difusión en los flancos y superficies posteriores de los muslos, con manchas negras en este último. El vientre es de color beige blanco, con manchas color negro grisáceo. Individuos de la localidad de Otavalo, Provincia de Imbabura: El dorso de algunos individuos es uniformemente de color verde amarillento; en otros es marrón, marrón pálido, o bronce, con o sin manchas bronce, marrones o verdes amarillentas. Los flancos son de color bronce, con una difusión anterior de color verde anterior y un color gris azulado en la parte posterior. La superficie posterior de los muslos son de color beige, con una difusión verde pálida y, en algunos especímenes, puntos negros. Individuos de la localidad de Lago Cuicocha, Provincia de Imbabura: El dorso es de color verde. Los flancos son predominantemente verdes, moteado de negro y crema o bronce. La ingle es azul pálida. Las superficies posteriores de los muslos son de color azul, con reticulaciones negras. El vientre es blanco grisáceo opaco, con manchas negras. En un juvenil el dorso es de color bronce oscuro. Los flancos y superficies ocultas de los muslos son de color amarillo verdoso, con manchas negras; el vientre es de color amarillo pálido, con reticulaciones negras. Individuos de la localidad de Baños, Provincia de Tungurahua: El dorso es marrón o verde, con un marrón más oscuro o marcas verdes. La ingle es de color gris, con negro moteado. Las superficies posteriores de los muslos son de color gris, marrón, o verde, con moteado negro; el vientre es gris oscuro, con manchas negras. Individuos de la localidad de Lago Yahuarcocha, Provincia de Imbabura: El dorso es de color marrón, con marcas de color marrón más oscuras y bordes de color canela. Los flancos son de color crema, con moteado de color marrón. Las superficies posteriores de los muslos son de color marrón oscuro, con crema moteado. El vientre es crema, con manchas marrón pálidas y moteado; la garganta es de color gris. En un juvenil el dorso es uniformemente de color verde brillante. Casi todos los especímenes de esta especie tienen puntos oscuros negros o grises definidos y reticulaciones en el vientre y las extremidades traseras. Descripciones del color del iris en vida varían de color marrón rojizo a rojizo bronce o cobre, todos con reticulaciones negras. Hoogmoed (1967) observó cambios ontogenéticos en la coloración en cautividad entre juveniles. Algunos individuos que tenían marcas verdes en el dorso cambian a color verde uniforme, mientras que en otros las manchas verdes cambian a marrón. Estas observaciones, junto con la variación en la coloración dorsal en cada población de esta especie, indican que la coloración dorsal es un pobre descriptor para la especie.

Hábitat y Biología

Suelen encontrarse junto a fuentes de agua como canales de riego, pozas, riachuelos, lagunas, ciénagas, etc. La hembra transporta los embriones en una bolsa dorsal y libera un promedio de 130 renacuajos en aguas casi quietas o empozadas. Una hembra parió 93 embriones en Octubre (Duellman 1974; Duellman y Hillis 1987; Almendárez y Orcés 2004). En condiciones de laboratorio, una hembra de San Rafael, Provincia Imbabura, produjo 76 renacuajos que tardaron 30 días en finalizar la metamorfosis, la bolsa dorsal se formó luego de cinco meses y los machos empezaron a cantar en seis meses (Fitzgerald et al. 1979). Una hembra recolectada en Ibarra, Provincia Imbabura, produjo 124 renacuajos, los

cuales alcanzaron la adultez y se reprodujeron luego de diez meses. La duración del desarrollo en laboratorio depende de la temperatura, por ejemplo a 20 grados centígrados la gestación dura unos 60 días y la metamorfosis ocurre dos meses más tarde (Auber-Thomay y Letellier 1986). Ha sido registrada en simpatria y sintopía con *Gastrotheca pseustes* en Machachi (provincia Pichincha), Lasso (provincia Cotopaxi), Sigchos (provincia Cotopaxi), Ambato (provincia Tungurahua), Guaranda (provincia Bolívar) y la laguna de Colta (Provincia de Chimborazo). Se ha sugerido que *Gastrotheca riobambae* desplaza competitivamente a *Gastrotheca pseustes* puesto que en los Andes del sur del Ecuador, dónde *Gastrotheca riobambae* está ausente, *Gastrotheca pseustes* tiene un rango altitudinal mayor (Carvajal-Endara 2010).

Distribución

Gastrotheca riobambae se distribuye en bosques y valles interandinos del norte y centro de Ecuador (~7310 km²) entre las provincias andinas de Carchi y Chimborazo. Su localidad más austral conocida es la laguna de Colta (Provincia Chimborazo).

Rango Altitudinal:

De 1800 a 3220 m sobre el nivel del mar

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Vulnerable

Taxonomía

Está cercanamente relacionada con especies de los Andes del norte incluyendo *Gastrotheca nicefori*, *Gastrotheca dunnii*, *Gastrotheca aureomaculata*, *Gastrotheca ruizi*, *Gastrotheca argenteovirens* y *Gastrotheca trachyceps* (Blackburn y Duellman 2013). Véase sinónimos y comentarios taxonómicos en Frost (2010).

Etimología

El nombre de la especie hace referencia a la localidad tipo, la ciudad de Riobamba, Ecuador.

Información Adicional

Hoogmoed (1967) provee datos del desarrollo de la bolsa, apareamiento y desarrollo de renacuajos (bajo el nombre *Gastrotheca marsupiata*). Duellman y Fritts (1972) proveen datos de distribución. Jones et al. (1973) proveen información sobre la formación de la bolsa. Duellman (1974) la re-describe y provee datos de distribución de lo que consideró un posible complejo de especies. Del Pino et al. (1975, 1977, 1978, 1983, 1986, 1998, 1994, 1996), y del Pino (1975, 1977, 1980, 1983, 1989a-b, 1996) proveen información y discusiones sobre adaptaciones reproductivas, estructura ovárica, hormonas durante la incubación, bolsa marsupial, oogenesis, oocitos, desarrollo y estadios embrionarios, expresión de la proteína Brachyury (T) durante la gastrulación, desarrollo neural, presencia de úrea en el líquido capsular en la bolsa incubatoria. Fitzgerald et al. (1979) proveen datos de desarrollo en condiciones de laboratorio, sobre tratamientos con tiroxina para estimular la metamorfosis y de cambios ontogénicos en la coloración. Del Pino (1980) provee datos sobre el mantenimiento y aspectos del comportamiento en cautiverio. Schmidt et al. (1983) proveen datos de cromosomas sexuales heteromórficos. Boonman (1985) provee datos de su cría en terrarios. Aubér-Thomay y Letellier (1986) proveen información del desarrollo del renacuajo hasta la edad adulta, apareamiento, gestación, puesta, cría en laboratorio y muda. Además, proveen 22 fotos en color que ilustran estos aspectos. Auber-Thomay (1986) realizó una película sobre su biología. Duellman y Hillis (1987) proveen una nueva diagnosis, ilustraciones de patrones de coloración ventral de poblaciones de Provincias Chimborazo e Imbabura. ilustración de cabeza lateral, ilustración de pie derecho. También proveen información filogenética con base en datos de aloenzimas y morfología. Werning (1999) provee un sumario con aspectos de habitat y reproducción, y fotografías del habitat y varios individuos. Almendáriz y Orcés (2004) proveen datos de morfología, distribución y ecología. Moya et al. (2007) proveen datos y comparan con otras especies de ranas la formación del blastoporo, disco embrionario, elongación del arquenterón y notocordio y expresión de Brachyury. Las diferencias reportadas indican que la gastrulación de los anfibios es modular.

Literatura Citada

1. Almendáriz, A. y Orcés, G. 2004. Distribución de algunas especies de la herpetofauna de los pisos Altoandino, Temperado y Subtropical. Revista Politécnica 25:97-149. PDF
2. Aubér-Thomay, M. 1986. Biologie d'une rainette marsupiale (*Gastrotheca riobambae*). SFRS Service du Film de Recherche Scientifique. France. 12 minutos VHS, CD, DVD.
3. Aubér-Thomay, M. y Letellier, F. 1986. Observations sur le développement de la rainette marsupiale, *Gastrotheca riobambae* (Hylidés). Revue Francaise de Aquariologie 13:79-86.
4. Blackburn, D. C. y Duellman, W. E. 2013. Brazilian marsupial frogs are diphyletic (Anura: Hemiphractidae: *Gastrotheca*). Molecular Phylogenetics and Evolution 68:709-714.
5. Boonman, J. 1985. *Gastrotheca riobambae*, de buidekikker in het terrarium. Lacerta 43:189-204.
6. Carvajal-Endara, S. 2010. Efectos de factores ambientales y competencia interespecífica en la distribución de *Gastrotheca pseustes* y *Gastrotheca riobambae* (Anura: Hemiphractidae). Tesis de Licenciatura. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito, Ecuador.
7. Cochran, D. M. 1961. Living amphibians of the world. Doubleday and Co., Inc 199.
8. Coloma, L. A. y Ron, S. R. 2001. Ecuador megadiverso: anfibios, reptiles, aves y mamíferos / Megadiverse Ecuador: amphibians, reptiles, birds, and mammals. Centro de Biodiversidad y Ambiente, Pontificia Universidad Católica del Ecuador 1:140.

9. del Pino, E. , Alcocer, I. , Grunz, H. 1994. Urea is necessary for the culture of embryos of the marsupial frog *Gastrotheca riobambae*, and is tolerated by embryos of the aquatic frog *Xenopus laevis*.. *Develop. Growth Differ.* 36:73-80.
10. del Pino, E. 1975. Adaptaciones reproductivas para la vida terrestre del sapo marsupial *Gastrotheca riobambae* (Fowler) Anura, Hylidae. *Revista de la Universidad Católica, Quito* 3: 119–140.
11. del Pino, E. 1977. Núcleos múltiples en el oocito de algunos sapos marsupiales (Hylidae). *Revista de la Universidad Católica, Quito* 5: 21–30. PDF
12. del Pino, E. 1980. Morphology of the pouch and incubatory integument in marsupial frogs (Hylidae). *Copeia* 1980:10-17.
13. del Pino, E. 1983. Progesterone induces incubatory changes in the brooding pouch of the frog *Gastrotheca riobambae* (Fowler). *The Journal of Experimental Zoology* 227:159-163.
14. del Pino, E. 1983. Progesterone induces incubatory changes in the brooding pouch of the frog *Gastrotheca riobambae* (Fowler). *The Journal of Experimental Zoology* 227:159-163.
15. del Pino, E. 1989. Marsupial frogs. *Scientific American* 260:110-118.
16. del Pino, E. 1989. Modifications of oogenesis and development in marsupial frogs. *Development* 107: 169–187. PDF
17. del Pino, E. 1996. The expression of Brachyury (T) during gastrulation in the marsupial frog *Gastrotheca riobambae*. *Developmental Biology* 177: 64–72. PDF
18. del Pino, E. y Elinson, R. P. 1983. A novel development pattern for frogs: gastrulation produces an embryonic disk. *Nature* 306:589-591.
19. del Pino, E. y Escobar, B. 1981. Embryonic stages of *Gastrotheca riobambae* (Fowler) during maternal incubation and comparison of development with that of other egg-brooding hylid frogs. *Journal of Morphology* 167: 277–295. PDF
20. del Pino, E. y Humphries Jr., A. A. 1978. Multiple nuclei during early oogenesis in *Flectonotus pygmaeus* and other marsupial frogs. *The Biological Bulletin* 154: 198–212. PDF
21. del Pino, E. y Looor-Vela, S. 1990. The pattern of early cleavage of the marsupial frog *Gastrotheca riobambae*. *Development* 110: 781–789. PDF
22. del Pino, E. y Medina, A. 1998. Neural development in the marsupial frog *Gastrotheca riobambae*. *The International Journal of Developmental Biology* 42: 723–731. PDF
23. del Pino, E. y Sánchez, G. 1977. Ovarian structure of the marsupial frog *Gastrotheca riobambae* (Fowler). *Journal of Morphology* 153: 153–162.
24. del Pino, E., Galarza, M. L., de Albuja, C. M., Humphries Jr., A. A. 1975. The maternal pouch and development in the marsupial frog *Gastrotheca riobambae* (Fowler). *The Biological Bulletin* 149: 480–491. PDF
25. del Pino, E., Steinbeisser, H., Hofmann, A., Dreyer, C., Campos, M., Trendelenburg, M. F. 1986. Oogenesis in the egg-brooding frog *Gastrotheca riobambae* produces large oocytes with fewer nucleoli and low RNA content in comparison to *Xenopus laevis*.. *Differentiation* 32:24-33.
26. Duellman, W. E. 1974. A systematic review of the marsupial frogs (Hylidae: *Gastrotheca*) of the Andes of Ecuador. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas* 22:1-27. PDF
27. Duellman, W. E. 2015. Marsupial Frogs: *Gastrotheca* and Allied Genera.
28. Duellman, W. E. y Fritts, T. H. 1972. A taxonomic review of the southern andean marsupial frogs (Hylidae: *Gastrotheca*). *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas* 9:1-37.
29. Duellman, W. E. y Hillis, D. M. 1987. Marsupial frogs (Anura: Hylidae: *Gastrotheca*) of the Ecuadorian Andes: resolution of taxonomic problems and phylogenetic relationships. *Herpetologica* 43:141-173. PDF
30. Duellman, W. E. y Maness, J. 1980. The reproductive behavior of some hylid marsupial frogs. *Journal of Herpetology* 14:213-222.
31. Fitzgerald, K. T., Guillete Jr., L. J. y Duval, D. 1979. Notes on birth, development and care of *Gastrotheca riobambae* tadpoles in the laboratory. (Amphibia, Anura, Hylidae). *Journal of herpetology* 13:457-460.
32. Fowler, H. W. 1913. Amphibians and reptiles from Ecuador, Venezuela and Yucatán. *Proceedings of the Academy of Natural Science of Philadelphia* 55:153-176. PDF
33. Frank, N. y Ramus, E. 1995. Complete guide to scientific and common names of reptiles and amphibians of the world. N. G. Publishing Company, 377.
34. Frost, D. R. 2010. Amphibian species of the world: an online reference. Version 5.4 (8 April, 2010). Electronic Database accessible at <http://research.amnh.org/vz/herpetology/amphibia/>. American Museum of Natural History, New York, USA.
35. Hoogmoed, M. S. 1967. Mating and early development of *Gastrotheca marsupiata* (Dumeril and Bibron) in captivity (Hylidae, Anura, Amphibia). *British Journal of Herpetology* 4:1-7.
36. IUCN, Conservation International y Nature Serve. 2004. Global Amphibian Assessment. www.globalamphibians.org. Consulta: 8 noviembre 2005.
37. Jones, R. E., Gerrard, A. M. y Roth, J. J. 1973. Estrogen and brood pouch formation in the marsupial frog, *Gastrotheca riobambae*. *Journal of Experimental Zoology* 184:177-184.
38. Manzano, A. L. 2010. Prevalencia de quitridiomycosis en la población larvaria de *Gastrotheca riobambae* del Parque Metropolitano de Quito. Tesis de Ingeniería en Biotecnología. Escuela Politécnica del Ejército. Quito, Ecuador. PDF
39. Moya, I. M., Alarcón, I., del Pino, E. 2007. Gastrulation of *Gastrotheca riobambae* in comparison with other frogs. *Developmental Biology* 304: 467–478. PDF
40. Schmidt, M., Haaf, T., Geile, B. y Sims, S. 1983. Unusual heteromorphic sex chromosomes in a marsupial frog. *Cellular and Molecular Life Sciences* 39:1153-1155.
41. Werning, H. 1999. *Gastrotheca riobambae*. *Riobamba Boutelfrosh. Reptilia* 4:47-50.

Valeria Chasiluisa, Caty Frenkel, Andrea Vallejo, Cristina Félix-Novoa y Santiago R. Ron

Editor(es)

Santiago R. Ron

Fecha Compilación

Viernes, 12 de Marzo de 2010

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

Miércoles, 10 de Febrero de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Chasiluisa, V., Frenkel, C., Vallejo, A., Félix-Novoa, C. y Ron, S. R. 2010. *Gastrotheca riobambae* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



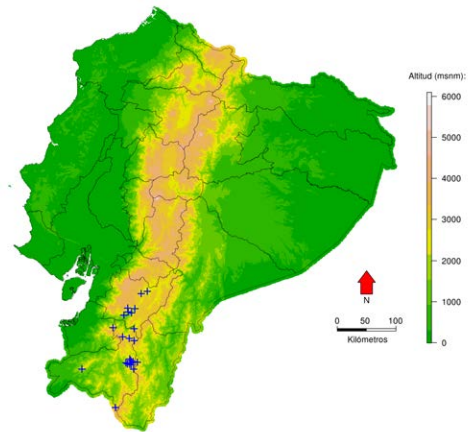
VULNERABLE

fauna
WEB

Gastrotheca lojana

Rana marsupial lojana

Parker (1932)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Hemiphractidae

Regiones naturales

Bosque Deciduo de la Costa, Bosque Montano Occidental, Matorral Interandino, Bosque Montano Oriental

Pisos Altitudinales

Altoandina, Templada oriental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 49,4 mm (rango 40.2–61.0; n = 24) (Duellman 2015)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 61.6 mm (rango 54.1–76.1; n = 12) (Duellman 2015)

Difiere de las demás especies de *Gastrotheca* por su gran tamaño y cabeza ancha con la región interorbital también ancha. El dorso es verde con líneas dorso-lateral y supraanal se parece al patrón de *Gastrotheca plumbea*, especie que tiene el vientre uniformemente pálido en contraste con el vientre usualmente manchado de *Gastrotheca lojana* (Duellman y Hillis 1987).

Descripción

La siguiente descripción se basa en Duellman (2015). Esta descripción se basa en 36 especímenes. El cuerpo es moderadamente robusto. La longitud rostro-cloacal máxima es de 61.0 mm en machos y 76,1 mm en hembras. La cabeza es ligeramente más ancha que larga, e igual de ancha que el cuerpo. El rostro es redondo en vista dorsal, y está ligeramente truncado en perfil. El canthus rostralis es angular en la sección transversal. La región loreal es apenas cóncava; los labios son redondeados. La parte superior de la cabeza es plana. La distancia interorbital es la mitad del ancho del párpado superior. La zona internarial es un poco deprimida. Los nostrilos son apenas protuberantes, y se dirigen

lateralmente a un nivel justo posterior al margen anterior del labio inferior y en el término del canthus rostralis. El diámetro del ojo es igual a su distancia de los nostrilos. El tímpano es verticalmente ovoide, y está separado del ojo por una distancia mucho mayor que la longitud del tímpano. El anillo timpánico es distinto y liso. El pliegue supratimpánico es moderadamente grueso, y se extiende desde la esquina posterior del ojo a un punto por encima de la inserción del antebrazo. El brazo es moderadamente robusto, y carece de tubérculos cubitales. La mano es de tamaño moderado. Los dedos no tienen membranas. Los discos en los dedos son pequeños y redondos; el ancho del disco en el tercer dedo es notablemente menor que la longitud del tímpano. Los tubérculos subarticulares son moderadamente grandes y redondos. Los tubérculos supernumerarios son pequeños y poco numerosos, y están sólo en los segmentos proximales. El tubérculo palmar es bífido; el tubérculo prepollical es grande, alargado, y ovoide; un parche de excrescencias nupciales marrones esta en la base medial del pulgar. La extremidad posterior es moderadamente corta y robusta. La longitud de la tibia es aproximadamente el 50% de la longitud rostro-cloacal; la longitud del pie es aproximadamente el 45% de la longitud rostro-cloacal. Los talones carecen calcaras y tubérculos. Un pliegue tarsal exterior está ausente; un pliegue tarsal interno está presente en el medio distal del tarso. El tubérculo metatarsal interno es más bien pequeño, ovoide, y visible desde arriba; un tubérculo metatarsal exterior está ausente. Los dedos son largos. Los dedos de los pies son aproximadamente un tercio palmeadas, sin banda entre el primer y segundo dedo del pie; Los tubérculos subarticulares son moderadamente pequeños y redondos; los tubérculos supernumerarios son pequeños y están presentes sólo en los segmentos proximales. La textura de la piel en el dorso de la cabeza, cuerpo y extremidades varía de lisa a ligeramente granular. La piel de los flancos es suave a débilmente areolar. Los tubérculos están ausentes en los párpados superiores. La piel del vientre y las superficies ventrales de los muslos es granular. Pliegues cloacales y tubérculos están ausentes. La apertura del marsupio tiene forma de U, con el borde anterior a nivel del sacro. Los procesos dentígeros de los vomers se inclinan ligeramente posteromedialmente, y están estrechamente separados por las coanas que son pequeñas y redondas. Cada proceso tiene de cinco o seis dientes.

Coloración

La siguiente descripción se basa en Duellman (2015). Tres individuos de la localidad de Girón, Provincia de Azuay, Ecuador: En un adulto macho, el dorso es de color verde amarillento pálido, con una raya dorsolateral de color beige y una larga mancha dorsal bifurcada que es de color verde amarillento oscuro con difusiones dispersas color bronce. Los flancos y cabeza son color bronce beige, con una difusión verde amarillenta en la región loreal; los flancos también tienen una difusión verde amarillenta con manchas color azul oscuro grisáceo. La superficie anterior de los muslos son de color beige amarillento con manchas grises; la superficie posterior de los muslos es azul grisáceo pálido. La superficie dorsal de los miembros tiene manchas irregulares verdes. Un adulto hembra es similar, excepto por las manchas azul grisáceas brillantes de los costados y la axila; las superficies anteriores y posteriores de los muslos son de color azul grisáceo brillante con manchas dispersas beige amarillentas; no hay manchas negras ventrales en los flancos. Un juvenil tiene manchas color azul grisáceo brillante en los flancos y en la superficie posterior de los muslos, un color ligeramente azul grisáceo, la superficie anterior de los muslos es coloridamente viva. Tres individuos de 5.5 km W Loja, provincia de Loja, Ecuador: un individuo es marrón, con una difusión dorsolateral verde; las líneas dorsolateral y labial son color bronce; los flancos y marcas dorsales son de color café oscuro. La parte superior del muslo es bronce marrón. La superficie superior de la espinilla y la superficie posterior de los muslos son verdes; la superficie anterior de los muslos es café oscura. La garganta es café; el vientre es café y blanco; las superficies ventrales de los muslos son café rosadas; La superficie ventral de las espinillas son blanco azuladas. Otro individuo es de color marrón intenso, con marcas color café. Toda la parte facial y las superficies anteriores de los flancos son café oscuras y la línea labial es bronce cremosa. Las superficies anteriores y posteriores de los muslos son moteados de color café oscuro con azul; la garganta es café con blanco. El tercer individuo es ligeramente verde, con marcas color café oscuro al igual que los flancos; la ingle, superficies anterior y posterior de los muslos y las superficies interiores de las espinillas son moteadas de color ligeramente azul con negro. La garganta es de color café bronce; el vientre es moteado de café con crema, el iris es bronce en todos los individuos.

Hábitat y Biología

En Saraguro, Ecuador, se encontraron adultos bajo rocas en pastizales, y en la vegetación junto a un canal de agua. Se han encontrado también ejemplares en plantas de cabuya (*Agave*). La hembra transporta los embriones en una bolsa dorsal y libera a los renacuajos en aguas casi quietas o empozadas. Una hembra recién parida se encontró en noviembre de 1986 (Duelman, 1974; Duellman y Wild, 1993; Almendáriz y Orcés, 2004; Base de datos QCAZ). Se encontró dos hembras en Loja que tenían 128 y 96 huevos en sus sacos dorsales respectivamente. Los huevos se encontraban entre el 23ro y 30er estadio con diámetros de 3,7mm aproximadamente. Esta especie cuenta con una amplia distribución en las cuencas intermontanas y laderas adyacentes de los Andes del sur de Ecuador. Se han registrado una gran variedad de microhabitats en los que se ha encontrado esta especie, como: debajo de rocas en pastizales, vegetación herbosa, en zanjas de riego, y en plantas del género *Agave*, en las que durante las noches se perchan para cantar y durante el día se retiran hacia los ápices de las mismas.

Distribución

Se distribuye al sur de Ecuador en las provincias de Loja y Azuay.

Rango Altitudinal:

De 1700 a 3020 m sobre el nivel del mar

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Preocupación menor.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Vulnerable

Taxonomía

Su especie hermana es *Gastrotheca monticola* (Duellman et al. 2014). Fue sinonimizada bajo *Gastrotheca monticola* por Duellman y Hillis (1987). Desde entonces y hasta 2014, las poblaciones ecuatorianas fueron referidas incorrectamente bajo *Gastrotheca monticola*. Véase sinónimos y comentarios en Frost (2009).

Etimología

El nombre de la especie hace referencia a la localidad tipo, Loja, Ecuador.

Información Adicional

Duellman y Hillis (1987) proveen información filogenética, morfológica y una ilustración lateral de la cabeza (como *Gastrotheca monticola*). Almendáriz y Orcés (2004) proveen una descripción morfológica y datos de distribución (como *Gastrotheca monticola*).

Literatura Citada

1. Almendáriz, A. y Orcés, G. 2004. Distribución de algunas especies de la herpetofauna de los pisos Altoandino, Temperado y Subtropical. Revista Politécnica 25:97-149. PDF
2. Barbour, T. y Noble, G. K. 1920. Some amphibians from northwestern Perú, with a revision of the genera *Phyllobates* and *Telmatobius*. Bulletin of the Museum of Comparative Zoology, Harvard University, Cambridge 63:395-427. PDF
3. Duellman, W. E. 1974. A systematic review of the marsupial frogs (Hylidae: *Gastrotheca*) of the Andes of Ecuador. Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas 22:1-27. PDF
4. Duellman, W. E. 2015. Marsupial Frogs: *Gastrotheca* and Allied Genera.
5. Duellman, W. E. y Hillis, D. M. 1987. Marsupial frogs (Anura: Hylidae: *Gastrotheca*) of the Ecuadorian Andes: resolution of taxonomic problems and phylogenetic relationships. Herpetologica 43:141-173. PDF
6. Duellman, W. E. y Wild, E. R. 1993. Anuran Amphibians from the Cordillera de Huancabamba, Northern Peru: systematics, ecology, and biogeography. Occasional Papers of the Museum of Natural History The University of Kansas Lawrence, Kansas.
7. Frank, N. y Ramus, E. 1995. Complete guide to scientific and common names of reptiles and amphibians of the world. N. G. Publishing Company, 377.
8. Frost, D. R. 2009. Amphibian Species of the World: an Online Reference. Version 5.3. <http://research.amnh.org/herpetology/amphibia/index.php>. American Museum of Natural History, New York, USA. [Consulta: Noviembre 2009].
9. IUCN, Conservation International y Nature Serve. 2004. Global Amphibian Assessment. www.globalamphibians.org. Consulta: 8 noviembre 2005.
10. Parker, H. W. 1932. Some new or rare reptiles and amphibians from southern Ecuador. Annals and Magazine of Natural History 10:21-26. PDF
11. Valencia, J., Toral, E., Morales, M., Betancourt, R. y Barahona, A. 2009. Guía de campo de anfibios del Ecuador. Fundación Herpetológica Gustavo Orcés, Simbioe. Maxigraf S. A., Quito 208.

Autor(es)

Valeria Chasiluisa, Luis A. Coloma, Caty Frenkel y Cristina Félix-Novoa.

Editor(es)

Luis A. Coloma **Edición pendiente**

Fecha Compilación

Miércoles, 19 de Mayo de 2010

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

Miércoles, 10 de Febrero de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Chasiluisa, V., Coloma, L. A., Frenkel, C. y Félix-Novoa, C. 2010. *Gastrotheca lojana* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



**DATOS
INSUFICIENTES**

fauna
WEB

Hemiphractus fasciatus

Rana de cabeza triangular de Günther

Peters (1862)



Brian Freiermuth, insituexsitu.com

Orden: Anura | **Familia:** Hemiphractidae

Regiones naturales

Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 49.6 mm (n = ?) (Trueb 1974)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 57.3 mm (n = ?) (Trueb 1974)

Se distingue de las demás especies del género por la combinación de la ausencia de la indentación postorbital y la presencia de discos digitales adhesivos bien desarrollados. Se distingue por la marca pálida difusa que bordea el margen dorsal de la marca inguinal oscura; la marca pálida se extiende dorsalmente hasta la cloaca para formar una línea cloacal distintiva (Trueb 1974).

Descripción

No Disponible

Hábitat y Biología

En el día, los individuos han sido encontrados en la hojarasca en el suelo del bosque, mientras por la noche perchan sobre el suelo. Viven solo en áreas de alta densidad de ranas, ya que se alimentan de otras especies. Habitan exclusivamente bosque primario y se dispersan cuando el área es alterada. Se reproducen por desarrollo directo, los huevos son transportados en el dorso de la hembra.

Distribución

Hemiphractus fasciatus se distribuye en la mayor parte de la Cordillera Central y Oriental de Panamá, al sur en las estribaciones del Pacífico de Colombia (Departamento de Antioquia y Cauca y más extensamente) y las estribaciones norte de las Cordilleras Occidental y Central, al noroeste de Ecuador (al sur del Bosque Protector Guajalito en la Provincia de Pichincha). Es conocida únicamente de un pequeño número de localidades dentro del rango.

Rango Altitudinal:

Ocurre entre 300 y 2000 msnm.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Casi amenazada.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Datos insuficientes

Taxonomía

Véase sinónimos y comentarios taxonómicos en Frost (2009).

Literatura Citada

1. Duellman, W. E. 2001. Hylid Frogs of Middle America. Society for the Study of Amphibians and Reptiles, Ithaca, New York.
2. Faivovich, J., Haddad, C. F., García, P. C., Frost, D. R., Campbell, J. A. y Wheeler, W. C. 2005. Systematic review of the frog family Hylidae, with special reference to Hylinae: phylogenetic analysis and taxonomic revision. Bulletin of the American Museum of Natural History 294:1-240. PDF
3. Frank, N. y Ramus, E. 1995. Complete guide to scientific and common names of reptiles and amphibians of the world. N. G. Publishing Company, 377.
4. Frost, D. R. 2009. Amphibian Species of the World: an Online Reference. Version 5.3. <http://research.amnh.org/herpetology/amphibia/index.php>. American Museum of Natural History, New York, USA. [Consulta: Noviembre 2009].
5. Ibáñez, R., Solís, F., Jaramillo, C. A. y Rand, S. 2000. An overview of the herpetology of Panama. In: Johnson, J.D., Webb, R.G. and Flores-Villela, O.A. (eds), Mesoamerican Herpetology: Systematics, Zoogeography and Conservation, pp. 159-170. . The University of Texas at El Paso. El Paso, Texas.
6. IUCN, Conservation International y Nature Serve. 2004. Global Amphibian Assessment. www.globalamphibians.org. Consulta: 8 noviembre 2005.
7. Peters, W. K. 1862. Über die batrachier-Gattung *Hemiphractus*. Monatsberichte der Preussischen Akademie der Wissenschaften zu Berlin 1862:144-152.
8. Ruiz-Carranza, P.M., Lynch, J.D. y Ardila-Robayo, A. 1996. Lista actualizada de la fauna de Amphibia de Colombia. Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales 20:365-415.
9. Trueb, L. 1974. Systematic relationship of neotropical horned frogs, genus *Hemiphractus* (Anura: Hylidae). Occasional Papers of the Museum of Natural History The University of Kansas :1-60. PDF
10. Young, B. E., Sedaghatkish, G., Roca, E. y Fuenmayor, Q. 1999. El estatus de la conservación de la herpetofauna de Panamá: resumen del primer taller internacional sobre la herpetofauna de Panamá. The Nature Conservancy. Arlington, Virginia.

Autor(es)

Luis A. Coloma, Caty Frenkel y Cristina Félix-Novoa.

Editor(es)

Luis A. Coloma.

Fecha Compilación

Martes, 1 de Enero de 1901

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

Viernes, 9 de Noviembre de 2012

¿Cómo citar esta sinopsis?

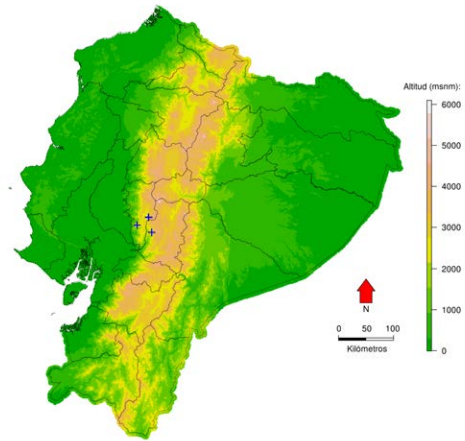
Coloma, L. A., Frenkel, C. y Félix-Novoa, C. 2010. *Hemiphractus fasciatus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

Bufoidea



**PELIGRO
CRÍTICO**
fauna
WEB

Atelopus arthuri **Jambato de Bolívar** Peters (1973)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Bufonidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 33.82 mm (rango 32.21–36.44; n=6) (AmphibiaWebEcuador)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 39.32 mm (rango 37.1–40.95; n=4) (AmphibiaWebEcuador)

Atelopus arthuri es una rana mediana de dorso y extremidades cafés con verde y vientre rojo anaranjado con puntos cafés. Presenta dorso ondulado y liso, glándulas grandes amarillas en los flancos y extremidades cortas. Las especies más similares a *Atelopus arthuri* son *Atelopus mindoensis*, *Atelopus planispina*, *Atelopus palmatus* y *Atelopus nepiozomus*. Al noroccidente de los Andes habita *Atelopus mindoensis*, el cual se diferencia de *Atelopus arthuri* por su vientre y flancos café amarillentos con puntos blancos gruesos y extremidades largas y delgadas (Peters 1973). El resto de especies similares a *Atelopus arthuri* habitan al oriente de los Andes. *Atelopus planispina* se diferencia por su hocico más puntiagudo, patas largas y su vientre es café sin manchas ni puntos (Peters 1973). *Atelopus palmatus* presenta coloración café con verde, pero su vientre es café amarillento o naranja pálido, sin machas (Andersson 1945). Finalmente, *Atelopus nepiozomus* se diferencia por su coloración

verde oscura con puntos cafés, vientre amarillo y manchas cafés en la garganta (Peters 1973).

La especie de Perú, *Atelopus peruensis* es muy similar a *Atelopus arthuri*, sin embargo, se diferencia por sus flancos café oscuros con puntos blancos gruesos, vientre amarillo anaranjado y cuerpo muy robusto (Gray y Cannatella 1985).

Descripción

Es una rana mediana con la siguiente combinación de caracteres (Peters 1973): (1) dorso liso o finamente arrugado y sin pústulas, flancos y superficies externas de las extremidades con varias pústulas, vientre, garganta y superficies internas de las extremidades lisas o finamente arrugadas, con o sin pequeñas pústulas; (2) hocico puntiagudo en vista dorsal y pronunciado por sobre el labio superior y mandíbula inferior en vista lateral, hocico y canthus rostralis carnosos, canthus rostralis cóncavo, cabeza plana, pliegue desde el extremo posterior del ojo hasta el final de la cabeza; (3) área del tímpano glandular y con pústulas; (4) extremidades anteriores cortas, antebrazo ligeramente más largo que la región humeral, tubérculos en la palma de las manos poco definidos; (5) extremidades posteriores cortas y carnosas, membrana carnosa entre los dedos del pie, tubérculo metatarsal externo prominente.

Coloración

Dorso café oscuro con verde y reticulaciones naranja amarillentas en algunos casos. Flancos rojizo anaranjados con reticulaciones café oscuras. Tiene una mancha grande tomate-rojiza ventralmente en los muslos, el vientre y el pecho están rodeados por un color amarillo claro brillante, que también cubre gran parte de la superficie ventral de brazos y piernas. Parte dorsal de los miembros usualmente como el dorso, uniones naranja claro. Tubérculo metatarsal amarillo brillante y grande en el borde exterior del pie, superficie inferior de los dígitos naranja apagado al igual que en la superficie de la mano. Pupila negra con un anillo verde brillante alrededor, iris negro con diminutos puntos verdes (Peters 1973, Rueda-Almonacid et al. 2005).

Hábitat y Biología

Esta especie habita bosque montano húmedo y subpáramo. De actividad diurna y posiblemente asociados a riachuelos. Los individuos de la serie tipo se encontraron deambulando sobre terreno relativamente seco, caminando lentamente y saltando solamente cuando eran perturbados. Se colectaron varias parejas, las cuales al parecer se forman por señales visuales y no por vocalizaciones o coros en los machos. Posteriormente los machos elevan su cuerpo apoyándose en sus extremidades anteriores para mirar a la hembra. Parejas apareándose fueron encontradas en pozas formadas en un riachuelo montañoso, pero no se observó ovoposición. El canto es un "clicklike pío" bajo, el cual a menudo no se escucha. Ocasionalmente el macho trinará el "pío" ligeramente (Peters 1973, IUCN 2015).

Distribución

Atelopus arthuri se distribuye en las estribaciones occidentales de la Cordillera de los Andes de Ecuador. Se lo ha registrado únicamente en tres localidades, en su localidad tipo en la provincia de Chimborazo (Peters 1973) y dos más en la provincia de Bolívar (Rueda-Almonacid et al. 2005).

Rango Altitudinal:

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro crítico.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro crítico

Taxonomía

Atelopus arthuri no ha sido incluido en filogenias basadas en caracteres moleculares, por lo que sus relaciones evolutivas aún son inciertas. Se lo ha ubicado en el grupo de especies *Atelopus flavescens*, basándose en sus caracteres morfológicos (Lynch 1993).

Etimología

El nombre de esta especie deriva del primer nombre del colector del holotipo, Arthur James Peters, quien acompañó a James A. Peters en sus viajes en Ecuador (Peters 1973).

Información Adicional

Peters (1973) presenta ilustraciones del holotipo en vista dorsal y ventral y vista lateral de la cabeza (Fig. 13). Gray y Cannatella (1985) hacen comparaciones entre *Atelopus arthuri* y *Atelopus peruensis*. Lotters (1996) y Rueda-Almonacid et al. (2005) presentan un resumen sobre esta especie. Stuart et al. (2008) proveen información sobre su distribución, ecología y conservación.

Literatura Citada

1. Andersson, L. G. 1945. Batrachians from east Ecuador collected 1937-1938 by Wm. Clarke-MacIntyre and Rolf Blomberg. *Arkiv för Zoologi* 37:1-88 PDF
2. Bustamante, M. R., Ron, S. R., Coloma, L. A. 2005. Cambios en la diversidad en siete comunidades de anuros en los Andes de Ecuador. *Biotropica* 37:180-189. PDF

3. Gray, P. y Cannatella, D. C. 1985. A New Species of *Atelopus* (Anura, Bufonidae) from the Andes of Northern Peru. *Copeia* 1985:910-917. PDF
4. IUCN. 2015. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2015).
5. Lötters, S. 1996. The Neotropical toad Genus *Atelopus*. Checklist-Biology-Distribution. Vences, M. and Glaw, F. Verlags GbR. Köln, Germany 1-143.
6. Lynch, J. D. 1993. A new harlequin frog from the Cordillera Oriental of Colombia (Anura, Bufonidae, *Atelopus*). *Alytes* 11:77-87.
7. Peters, J. A. 1973. The frog genus *Atelopus* in Ecuador (Anura: Bufonidae). *Smithsonian Contributions to Zoology* 145:1-49. Enlace
8. Ron, S. R. y Merino-Viteri, A. 2000. Amphibian declines in Ecuador: overview and first report of chytridiomycosis from South America. *Froglog* 42:2-3. PDF
9. Rueda-Almonacid, J. V., Rodríguez-Mahecha, J. V., Lötters, S., La Marca, E., Kahn, T. y Angulo, A. 2005. Ranas arlequines. Conservación Internacional. Panamericana Formas e Impresos S. A., Bogotá, Colombia.
10. Stuart, S. N., Hoffmann, M., Chanson, J., Cox, N., Berridge, R., Ramani, P. y Young, B. E. 2008. Threatened Amphibians of the World. Lynx Edicions. España 160.

Autor(es)

Luis A. Coloma, Caty Frenkel, Cristina Félix-Novoa, Alexandra Quiguango-Ubillús y Andrea Varela-Jaramillo

Editor(es)

Santiago R. Ron **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Jueves, 4 de Junio de 2015

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

Lunes, 8 de Junio de 2015

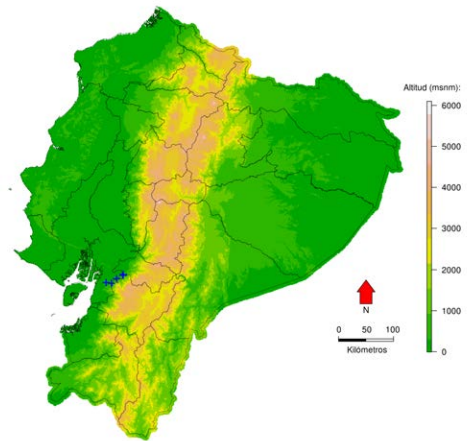
¿Cómo citar esta sinopsis?

Coloma, L. A., Frenkel, C., Félix-Novoa, C. & Quiguango-Ubillús, A. 2010. *Atelopus arthuri* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



**PELIGRO
CRÍTICO**
fauna
WEB

Atelopus balios
Jambato del río Pescado
Peters (1973)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Bufonidae

Regiones naturales

Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 27.82 mm (rango 27.09–29.9; n=5) (AmphibiaWebEcuador)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 37.1 mm (n=6) (Coloma 1997)

Es una rana mediana de color amarillo con manchas irregulares negras en el dorso y extremidades y vientre amarillo o crema. Presenta dorso liso, hocico muy puntiagudo y extremidades largas y delgadas. Las especies más similares a *Atelopus balios* habitan al noroccidente de los Andes y son *Atelopus longirostris* y *Atelopus coynei*. *Atelopus longirostris* presenta una morfología muy similar, sin embargo, su coloración es café con manchas redondas amarillas dispersas en el dorso y extremidades y el vientre es crema con manchas café difusas (Rueda-Almonacid et al. 2005). *Atelopus coynei* es de color verde amarillento o verde brillante con reticulaciones café gruesas en todo el dorso y extremidades, tiene los flancos oscuros y el vientre blanco con reticulaciones café o negras (Miyata 1980).

Descripción

Es una rana mediana con la siguiente combinación de caracteres (Peters 1973): (1) dorso liso, ligeramente arrugado, flancos con pliegues, garganta y vientre con abundantes arrugas, dando la apariencia de pústulas; (2) hocico puntiagudo en vista dorsal y prominente en vista lateral,

hocico, canthus rostralis y párpado superior carnosos, cabeza plana y ligeramente áspera, ojo hinchado; (3) tímpano ausente; (4) extremidades posteriores esbeltas, ligeramente ásperas en la superficie exterior y arrugadas en la superficie interior, antebrazo más carnoso que la zona humeral, dígitos con poca membrana, palma de la mano carnosa; (5) tubérculos subarticulares indistinguibles; (6) machos con excrescencias nupciales en el dedo I de la mano; (7) extremidades posteriores esbeltas, ásperas en la superficie exterior y arrugadas en la superficie interior, pies carnosos con membrana extensa fina entre los dedos, tubérculos subarticulares ausentes, tubérculo metatarsal reducido.

Coloración

El dorso es de color amarillo o amarillo verdoso o marrón con manchas redondeadas e irregulares oscuras dispersas en el dorso, extremidades y membranas. Bandas delgadas en forma de líneas gruesas oscuras entrecortadas en los flancos, desde el extremo posterior del ojo hasta el inicio de los muslos (Peters 1973). Vientre y garganta de color amarillo o crema (Rueda-Almonacid et al. 2005). Zona cloacal de color naranja. Palmas de las manos y plantas de los pies de naranjas. Iris negro con una banda circular alrededor color crema.

Hábitat y Biología

Esta especie habita bosque húmedo tropical y bosque húmedo piemontano. De actividad diurna y asociados a vegetación en las orillas de riachuelos (Coloma y Lötters 1996). No existe información sobre sus hábitos de reproducción, sin embargo, se presume que al igual que otras especies de *Atelopus* se reproducen en arroyos (IUCN 2015).

Distribución

Atelopus balios se distribuye en las estribaciones suroccidentales de la cordillera de Ecuador. Se conoce solamente en cuatro localidades, en las provincias de Guayas (Peters 1973), Azuay y Cañar (Rueda-Almonacid et al. 2005).

Rango Altitudinal:

Ocurre de 0 a 900 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro crítico.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro crítico

Taxonomía

Atelopus balios no ha sido incluido en filogenias basadas en caracteres moleculares, por lo que sus relaciones evolutivas aún son inciertas. Se lo ubica dentro del grupo de especies *Atelopus flavescens* (Lynch 1993, Frost 2015). Peters (1973) lo ubicó en el grupo de especies *Atelopus longirostris*, basándose en sus caracteres morfológicos.

Etimología

El epíteto específico deriva de la palabra griega *balios* que significa manchado o moteado y hace referencia al patrón dorsal de la especie (Peters 1973).

Información Adicional

Peters (1973) presenta ilustraciones en vista dorsal, ventral y lateral de la cabeza (Fig. 14). Lötters (1996) presenta una fotografía en vivo. Coloma y Lötters (1996) proveen información sobre el hábitat de los renacuajos y datos sobre la química del agua. Rueda-Almonacid et al. (2005) presentan una descripción breve de la especie con datos de distribución y conservación. Stuart et al. (2008) proveen información sobre su distribución, ecología y conservación.

Literatura Citada

1. Coloma, L. A. 1997. Morphology, systematics, and phylogenetic relationships among frogs of the genus *Atelopus* (Anura: Bufonidae). Unpublished Ph. D. Dissertation, University of Kansas.
2. Coloma, L. A. y Lötters, S. 1996. The tadpole of *Atelopus balios* (Anura: Bufonidae) from the pacific lowlands of Ecuador. *Herpetologica* :66-50. PDF
3. Frost, D. R. 2015. Amphibian Species of the World: an Online Reference. Version 6.0 (June 2015). Electronic Database accessible at <http://research.amnh.org/herpetology/amphibia/index.html>. American Museum of Natural History, New York, USA.
4. IUCN. 2015. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2015).
5. Lötters, S. 1996. The Neotropical toad Genus *Atelopus*. Checklist-Biology-Distribution. Vences, M. and Glaw, F. Verlags GbR. Köln, Germany 1-143.
6. Lynch, J. D. 1993. A new harlequin frog from the Cordillera Oriental of Colombia (Anura, Bufonidae, *Atelopus*). *Alytes* 11:77-87.
7. Miyata, K. 1980. A new species of *Atelopus* (Anura: Bufonidae) from the cloud forests of northwestern Ecuador. *Breviora* 458:40452. PDF
8. Peters, J. A. 1973. The frog genus *Atelopus* in Ecuador (Anura: Bufonidae). *Smithsonian Contributions to Zoology* 145:1-49. Enlace
9. Pounds, J. A., Coloma, L. A., Bustamante, M. R., Ron, S. R., Merino-Viteri, A., Young, B. E., Still, C. J., La Marca, E., Sánchez-Azofeifa, G. A., Consuegra, J. A., Masters, K. L., Fogden, M. P. L., Foster, P. N., Puschendorf, R. 2006. Widespread amphibian extinctions from epidemic disease driven by global warming. *Nature* 439:161-167. PDF

10. Ron, S. R. y Merino-Viteri, A. 2000. Amphibian declines in Ecuador: overview and first report of chytridiomycosis from South America. *Froglog* 42:2-3. PDF
11. Rueda-Almonacid, J. V., Rodríguez-Mahecha, J. V., Lötters, S., La Marca, E., Kahn, T. y Angulo, A. 2005. Ranas arlequines. Conservación Internacional. Panamericana Formas e Impresos S. A., Bogotá, Colombia.
12. Stuart, S. N., Hoffmann, M., Chanson, J., Cox, N., Berridge, R., Ramani, P. y Young, B. E. 2008. *Threatened Amphibians of the World*. Lynx Edicions. España 160.

Autor(es)

Luis A. Coloma, Caty Frenkel, Cristina Félix-Novoa, Alexandra Quiguango-Ubillús y Andrea Varela-Jaramillo

Editor(es)

Santiago R. Ron **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Viernes, 5 de Junio de 2015

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

Lunes, 8 de Junio de 2015

¿Cómo citar esta sinopsis?

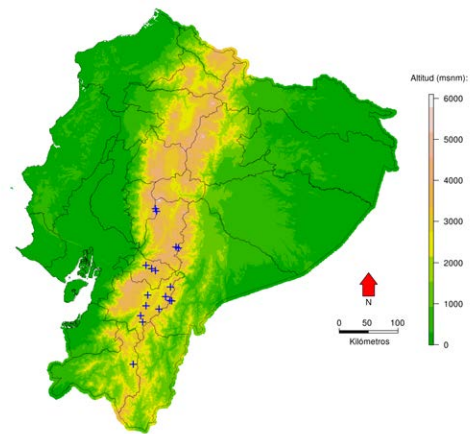
Coloma, L. A., Frenkel, C., Félix-Novoa, C., Quiguango-Ubillús, A., Ron, S. R. y Varela-Jaramillo, A. 2010. *Atelopus balius* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



**PELIGRO
CRÍTICO**
fauna
WEB

Atelopus bomolochos Jambato de Cuenca

Peters (1973)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Bufonidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental, Bosque Montano Oriental, Páramo, Matorral Interandino

Pisos Altitudinales

Altoandina, Templada occidental, Templada oriental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 39.6 mm (rango 38.4–40.8; n = 2) (Coloma et al. 2007)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 47.5 mm (rango 43.9–51.0; n = 5) (Coloma et al. 2007)

Es una rana mediana de color amarillo, amarillo con café o verde amarillento, generalmente con puntos negros en el dorso y vientre amarillo o naranja. Presenta verrugas en los flancos, patas cortas y el primer dedo de la mano no tiene membrana. Dentro de la misma región, *Atelopus petersi*, *Atelopus pachydermus* y *Atelopus podocarpus* son las especies más similares a *Atelopus bomolochos*. *Atelopus petersi* es mucho más robusto, no tiene glándulas en los flancos y su coloración es negra con manchas café con blanco o amarillas con blanco (Coloma et al. 2007). *Atelopus pachydermus* presenta un hocico menos puntiagudo y su coloración es amarilla o verde oliva con marcas negras grandes sobre el dorso y extremidades (Rueda et al. 2005). Y, *Atelopus podocarpus* tiene el dorso café oscuro, flancos naranjas, vientre verde y superficies anteriores de extremidades y garganta color crema (Coloma et al. 2010). Hacia el occidente de los Andes, las especies más similares a *Atelopus bomolochos* son *Atelopus onorei*, *Atelopus ignescens* y *Atelopus guanujo*. *Atelopus onorei* es de color naranja amarillento con marcas verdes grandes sobre el dorso (Coloma et al. 2007). *Atelopus ignescens* es totalmente negro con vientre naranja (Peters 1973). Finalmente, *Atelopus guanujo* presenta espículas blancas en extremidades y flancos y su coloración dorsal y ventral es principalmente naranja (Coloma 2002).

Descripción

Es una rana mediana con la siguiente combinación de caracteres (Peters 1973, Rueda et al. 2005): (1) dorso liso; vientre y garganta con pústulas y pliegues; flancos con verrugas desde el extremo posterior del ojo hasta las ingles; cuello con pliegues glandulares; (2) hocico redondeado, ligeramente puntiagudo; hocico, canthus rostralis y párpado superior carnosos y elevados; cabeza plana y lisa (3) zona temporal con glándulas redondeadas en machos y con espinas en hembras; (4) extremidades anteriores cortas y gruesas; antebrazo hinchado; zona humeral alta con espículas; membrana basal en los dedos de la mano; (5) tubérculos subarticulares no diferenciados; tubérculo palmar bien definido; (6) machos con excrescencias nupciales en los dedos I y II de la mano; (7) extremidades posteriores cortas y gruesas; región femoral alta espinosa y baja lisa; talón con glándulas; pies carnosos con pústulas en la planta; membrana gruesa entre los dedos del pie; (8) tubérculo metatarsal externo prominente.

Coloración

Dorso totalmente amarillo con extremidades amarillas, café con extremidades y flancos amarillos, amarillo con manchas verdes o verde oscuro con flancos amarillos. Usualmente presentan puntos negros en la espalda baja y glándulas o verrugas amarillas en los flancos. Vientre y garganta de color amarillo o anaranjado, en algunos casos con manchas color café sobre el pecho y debajo del ano. Iris totalmente negro (Rueda et al. 2005).

Hábitat y Biología

Esta especie habita bosque montano húmedo, subpáramo y páramo. De actividad diurna y asociados a riachuelos (Lötters 1996, Rueda et al. 2005). Los especímenes tipo fueron colectados en zonas intervenidas, junto a la carretera panamericana (Peters 1973).

Distribución

Atelopus bomolochos se distribuye en las estribaciones surorientales de la cordillera de los Andes de Ecuador. Se lo ha registrado únicamente en las provincias de Cañar, Azuay y Loja (Peters 1973, Coloma et al. 2007, Guayasamín et al. 2010). Especímenes del norte de Perú corresponden a una especie no descrita (Rueda et al. 2005).

Rango Altitudinal:

Ocurre entre 2500 y 2800 msnm.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro crítico.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro crítico

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Atelopus ignescens* y *Atelopus halihelos* (Pyron 2014, Pyron y Wiens 2011). Dentro del grupo de especies *Atelopus ignescens* (Lynch 1993, Lötters 1996, Coloma et al. 2000). Según Guayasamín et al. (2010), *Atelopus bomolochos* está cercanamente relacionado a *Atelopus onorei*, *Atelopus nanay* y *Atelopus exiguus*. Los especímenes de Provincia de Chimborazo asignados a *Atelopus bomolochos* por Ron et al. (2003) podrían ser otro taxón.

Etimología

El nombre viene de la palabra griega bomolochos que significa "como un sapo" y hace referencia a que la especie es un bufónido (Peters 1973).

Información Adicional

Peters (1973) presenta ilustraciones del holotipo en vista dorsal, ventral y vista lateral de la cabeza (Fig. 15). Coloma et al. (2007) realizan comparaciones de la morfología de *Atelopus bomolochos* y *Atelopus onorei* y proveen datos morfométricos, tres fotografías en color de individuos de las cercanías de Cutchil, Provincia Azuay, y una foto en blanco y negro de la cabeza y presentan un mapa de distribución de la especie. Stuart et al. (2008) proveen información sobre su distribución, ecología y conservación.

Literatura Citada

- Coloma, L. A. 2002. Two new species of *Atelopus* (Anura: Bufonidae) from Ecuador. *Herpetologica* 58:229-252. PDF
- Coloma, L. A., Duellman, W. E., Almendáriz, A., Ron, S. R., Terán-Valdez, S. R., Guayasamin, J. M. 2010. Five new (extinct?) species of *Atelopus* (Anura: Bufonidae) from Andean Colombia, Ecuador, and Peru. *Zootaxa* 2574:1-54. EnlacePDF
- Coloma, L. A., Miranda-Leiva, A., Lötters, S., Duellman, W. E. 2007. A taxonomic revision of *Atelopus pachydermus*, and description of two new (extinct?) species of *Atelopus* from Ecuador (Anura: Bufonidae). *Zootaxa* 1557:11689. PDF
- Coloma, L. A., Miranda-Leiva, A., Lötters, S., Duellman, W. E. 2007. A taxonomic revision of *Atelopus pachydermus*, and description of two new (extinct?) species of *Atelopus* from Ecuador (Anura: Bufonidae). *Zootaxa* 1557:11689. PDF
- Coloma, L. A., Salas, A. y Lötters, S. 2000. Taxonomy of the *Atelopus ignescens* complex (Anura: Bufonidae): designation of a neotype of *Atelopus ignescens* and recognition of *Atelopus exiguus*. *Herpetologica* 56:303-324. PDF
- Guayasamin, J. M., Bonaccorso, E., Duellman, W. E., Coloma, L. A. 2010. Genetic differentiation in the nearly extinct harlequin frogs (Bufonidae: *Atelopus*), with emphasis on the Andean *Atelopus ignescens* and *A. bomolochos* species complexes. *Zootaxa* 2574:55-68.

7. IUCN. 2015. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2015).
8. Lötters, S. 1996. The Neotropical toad Genus *Atelopus*. Checklist-Biology-Distribution. Vences, M. and Glaw, F. Verlags GbR. Köln, Germany 1-143.
9. Lynch, J. D. 1993. A new harlequin frog from the Cordillera Oriental of Colombia (Anura, Bufonidae, *Atelopus*). *Alytes* 11:77-87.
10. Peters, J. A. 1973. The frog genus *Atelopus* in Ecuador (Anura: Bufonidae). *Smithsonian Contributions to Zoology* 145:1-49. Enlace
11. Pounds, J. A., Coloma, L. A., Bustamante, M. R., Ron, S. R., Merino-Viteri, A., Young, B. E., Still, C. J., La Marca, E., Sánchez-Azofeifa, G. A., Consuegra, J. A., Masters, K. L., Fogden, M. P. L., Foster, P. N., Puschendorf, R. 2006. Widespread amphibian extinctions from epidemic disease driven by global warming. *Nature* 439:161-167. PDF
12. Pyron, R. A. 2014. Biogeographic analysis reveals ancient continental vicariance and recent oceanic dispersal in amphibians. *Systematic Biology* 63:779-797.
13. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 61:543-583.
14. Ron, S. R. y Merino-Viteri, A. 2000. Amphibian declines in Ecuador: overview and first report of chytridiomycosis from South America. *Froglog* 42:2-3. PDF
15. Ron, S. R., Coloma, L. A., Bustamante, M. R. y Duellman, W. E. 2003. Population decline of the jambato toad *Atelopus ignescens* (Anura: Bufonidae) in the Andes of Ecuador. *Journal of Herpetology* 37:116-126. PDF
16. Ron, S. R., Coloma, L. A., Bustamante, M. R. y Merino-Viteri, A. 2001. Patterns and mechanism of amphibian declines in the andes of Venezuela, Colombia, Ecuador, and Peru. 2001 Joint annual meetings Herpetologists' League and the Society for the study of Amphibians and Reptiles. Indianapolis, USA.
17. Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Coloma, L. A. y Menéndez-Guerrero, P. 2008. Lista roja de los anfibios de Ecuador. [en línea]. versión 1.0 (2 de mayo 2008). Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito, Ecuador. [Consulta: fecha].
18. Rueda-Almonacid, J. V., Rodríguez-Mahecha, J. V., Lötters, S., La Marca, E., Kahn, T. y Angulo, A. 2005. Ranas arlequines. Conservación Internacional. Panamericana Formas e Impresos S. A., Bogotá, Colombia.
19. Stuart, S. N., Hoffmann, M., Chanson, J., Cox, N., Berridge, R., Ramani, P. y Young, B. E. 2008. *Threatened Amphibians of the World*. Lynx Edicions. España 160.

Autor(es)

Luis A. Coloma, Caty Frenkel, Cristina Félix-Novoa, Alexandra Quiguango-Ubillús y Andrea Varela-Jaramillo

Editor(es)

Santiago R. Ron **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Martes, 9 de Junio de 2015

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

Martes, 9 de Junio de 2015

¿Cómo citar esta sinopsis?

Coloma, L. A., Frenkel, C., Félix-Novoa, C., Quiguango-Ubillus, A. y Varela-Jaramillo, A. 2010. *Atelopus bomolochos* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



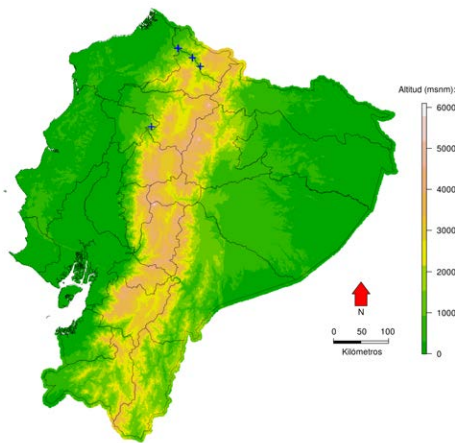
EN PELIGRO

fauna
WEB

Atelopus coynei

Jambato del río Faisanes

Miyata (1980)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Bufonidae

Regiones naturales

Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental, Matorral Interandino

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 22.4 mm (n = 1) (Miyata 1980)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 34.3 mm (rango 32.1–36.4; n = 2) (Coloma 1997)

Atelopus coynei es una rana pequeña a mediana de color verde con reticulaciones café oscuras y vientre blanco en machos y amarillo en hembras con reticulaciones oscuras. Tiene el dorso liso, pliegues dorsolaterales ausentes y patas largas. Además, presenta miembros posteriores relativamente largos con dedos extensivamente membranados. En las estribaciones noroccidentales habitan *Atelopus mindoensis* y *Atelopus elegans*. *Atelopus mindoensis* es similar a *Atelopus coynei*, pero se diferencian en el patrón ventral, pues *Atelopus mindoensis* tiene el vientre rojizo con manchas amarillas y no tiene las reticulaciones características de *Atelopus coynei*, la piel ventral es lisa (piel ventral con pliegues en *Atelopus coynei*), tiene tubérculos y pústulas en el dorso (tubérculos y pústulas ausentes en *Atelopus coynei*) y es de menor tamaño (Peters 1973, Miyata 1980). *Atelopus elegans* se diferencia por su coloración amarilla o verde oliva con reticulaciones negras gruesas, las palmas de las manos y plantas de los pies son de color naranja y las patas son más largas y delgadas (Peters 1973). *Atelopus palmatus* y *Atelopus planispina* habitan hacia el oriente de los Andes, pero son muy similares a *Atelopus coynei*. Sin embargo, *Atelopus palmatus* presenta el dorso naranja brillante y *Atelopus planispina* tiene los dedos de las manos sin membrana (Andersson 1945, Rueda et al. 2005).

Descripción

Es una rana pequeña a mediana con la siguiente combinación de caracteres (Miyata 1980): (1) dorso un poco áspero; pliegues dorsolaterales ausentes; vientre y flancos con numerosos pliegues, especialmente en la garganta y cuello; un par de pliegues en la región parotoidea; (2) hocico proyectado por encima de la mandíbula inferior en vista lateral y redondeado en vista dorsal; (3) cabeza lisa y más angosta que el cuerpo; canthus rostralis redondeado, aplanado en la región loreal; tímpano ausente (4) extremidades anteriores gruesas; membrana carnosa entre los dedos de las manos; dedo I de la mano totalmente cubierto de membrana y dedos II-IV con membrana basal; dedos de la mano con pliegues; tubérculos subarticulares inconspicuos; tubérculo palmar prominente; (5) machos con almohadillas nupciales; (6) extremidades posteriores gruesas; pliegue tarsal ausente; dedos del pie con membrana carnosa hasta la punta; tubérculos subarticulares inconspicuos; tubérculo metatarsal interno pequeño y redondeado.

Coloración

El dorso de los machos varía desde verde con reticulaciones café oscuras hasta café oscuro con manchas verdes. El verde dorsal se convierte en turquesa azul hacia los flancos. La superficie ventral en los machos es blanca opaca, ocasionalmente con un baño amarillo, con una red dispersa de reticulaciones café oscuras o negras. La hembra es verde brillante con reticulaciones dorsales café oscuras dispersas, sin turquesa en los flancos, vientre amarillo claro brillante con reticulaciones café oscuras y un baño rojizo-naranja en las palmas y plantas. El iris varía de amarillo-dorado a naranja-cobre (Miyata 1980, Rueda et al. 2005).

Hábitat y Biología

Esta especie habita en bosque húmedo montano. De actividad diurna y asociados a bosques con abundantes epífitas. Fue registrada en julio de 1976 en las orillas del río Faisanes (Provincia Santo Domingo; ancho 5 m, profundidad 0.5 m). Otros especímenes fueron encontrados descansando a aproximadamente 1 m de altura en hojas de la abundante vegetación por sobre el agua. Se encontraron 41 individuos en un tramo de 250 m, con un esfuerzo de búsqueda de 18 horas por persona. Otros especímenes fueron colectados en quebradas cercanas al río. La mayoría de especímenes (46 de 47) colectados en río Faisanes fueron machos, lo cual pudo deberse a que los machos se concentran durante la estación reproductiva en espera de que las hembras arriben al sitio (Miyata, 1980). Parece una especie adaptable a bosque secundarios. Depositán sus huevos en arroyos y riachuelos y sus renacuajos permanecen junto a las rocas (IUCN 2015).

Distribución

Atelopus coynei se distribuye en las estribaciones noroccidentales de la Cordillera de los Andes de Ecuador. Se lo ha registrado únicamente en pocas localidades de las provincias de Carchi, Imbabura, Pichincha y Santo Domingo (Rueda et al. 2005).

Rango Altitudinal:

de 900 a 1380 m sobre el nivel del mar

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro crítico.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro

Taxonomía

Atelopus coynei no ha sido incluido en filogenias basadas en caracteres moleculares, por lo que sus relaciones evolutivas aún son inciertas. Lynch (1993), basándose en caracteres moleculares, ubican a esta especie dentro del grupo de especies *Atelopus flavescens*.

Etimología

Su nombre está dedicado al Dr. Jerry Coyne, quién por su colaboración permitió que se termine la descripción de la especie (Miyata 1980).

Información Adicional

Miyata (1980) presenta ilustraciones en vista dorsal y ventral y compara a *Atelopus coynei* con *Atelopus mindoensis*. Cannatella (1981) identifica a varios especímenes de museo como *Atelopus coynei*, lo cuales antes estaban bajo otro nombre. Stuart et al. (2008) proveen información sobre distribución, ecología y conservación de esta especie.

Literatura Citada

1. Andersson, L. G. 1945. Batrachians from east Ecuador collected 1937-1938 by Wm. Clarke-MacIntyre and Rolf Blomberg. Arkiv för Zoologi 37:1-88 PDF
2. Bustamante, M. R., Ron, S. R., Coloma, L. A. 2005. Cambios en la diversidad en siete comunidades de anuros en los Andes de Ecuador. Biotropica 37:180-189. PDF
3. Cannatella, D. C. 1981. A new *Atelopus* from Ecuador and Colombia. Journal of Herpetology 15:133-138. PDF
4. Coloma, L. A. 1997. Morphology, systematics, and phylogenetic relationships among frogs of the genus *Atelopus* (Anura: Bufonidae). Unpublished Ph. D. Dissertation, University of Kansas.
5. Lynch, J. D. 1993. A new harlequin frog from the Cordillera Oriental of Colombia (Anura, Bufonidae, *Atelopus*). Alytes 11:77-87.
6. Miyata, K. 1980. A new species of *Atelopus* (Anura: Bufonidae) from the cloud forests of northwestern Ecuador. Breviora 458:40452. PDF

7. Peters, J. A. 1973. The frog genus *Atelopus* in Ecuador (Anura: Bufonidae). Smithsonian Contributions to Zoology 145:1-49. Enlace
8. Pounds, J. A., Coloma, L. A., Bustamante, M. R., Ron, S. R., Merino-Viteri, A., Young, B. E., Still, C. J., La Marca, E., Sánchez-Azofeifa, G. A., Consuegra, J. A., Masters, K. L., Fogden, M. P. L., Foster, P. N., Puschendorf, R. 2006. Widespread amphibian extinctions from epidemic disease driven by global warming. Nature 439:161-167. PDF
9. Ron, S. R. y Merino-Viteri, A. 2000. Amphibian declines in Ecuador: overview and first report of chytridiomycosis from South America. Froglog 42:2-3. PDF
10. Rueda-Almonacid, J. V., Rodríguez-Mahecha, J. V., Lötters, S., La Marca, E., Kahn, T. y Angulo, A. 2005. Ranas arlequines. Conservación Internacional. Panamericana Formas e Impresos S. A., Bogotá, Colombia.
11. Stuart, S. N., Hoffmann, M., Chanson, J., Cox, N., Berridge, R., Ramani, P. y Young, B. E. 2008. Threatened Amphibians of the World. Lynx Edicions. España 160.

Autor(es)

Luis A. Coloma, Caty Frenkel, Cristina Félix-Novoa, Alexandra Quiguango-Ubillús y Andrea Varela-Jaramillo

Editor(es)

Luis A. Coloma.

Fecha Compilación

Lunes, 15 de Junio de 2015

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

Lunes, 15 de Junio de 2015

¿Cómo citar esta sinopsis?

Coloma, L. A., Frenkel, C., Félix-Novoa, C., Quiguango-Ubillús, A. y Varela-Jaramillo, A. 2010. *Atelopus coynei* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

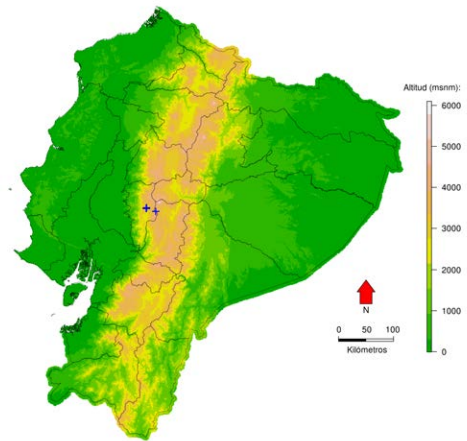


**PELIGRO
CRÍTICO**
fauna
WEB

Atelopus guanujo

Puca sapo

Coloma (2002)



Orden: Anura | **Familia:** Bufonidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 33.9 mm (rango 29.9–37.1; n = 29) (Coloma 2002)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 39.6 mm (rango 35.0–46.0; n = 12) (Coloma 2002)

Es una especie mediana de dorso y vientre color naranja, con pústulas blancas en los flancos y extremidades. Presenta un cuerpo robusto y patas cortas. Las especies más similares a *Atelopus guanujo* habitan hacia el suroeste de los Andes y son *Atelopus bomolochos* y *Atelopus onorei*. *Atelopus bomolochos* es de mayor tamaño (SVL máximo en machos 40.8 mm y en hembras 51.9 mm), de color café amarillento y presenta espículas amarillas en flancos y extremidades (Peters 1973). *Atelopus onorei* también es de mayor tamaño (SVL máximo en machos 41.3 mm y en hembras 47.9 mm), presenta manchas verdes grandes en el dorso y no tiene espículas en los flancos ni extremidades (Coloma et al. 2007).

Descripción

Es un sapo mediano con la siguiente combinación de caracteres (Coloma 2002): (1) dorso liso con muy pocas arrugas y espículas; flancos y extremidades espiculadas; vientre y garganta lisos, sin arrugas, espículas o conos; (2) hocico acuminado, sobrepasando la mandíbula inferior en vista lateral, sin punta carnosa al final; (3) membrana y anillo timpánico ausentes; (4) extremidades anteriores y posteriores cortas y gruesas;

(5) fórmula falangeal de los dedos de la mano 2-2-3-3; membrana basal ausente; (6) tubérculo palmar redondo y tubérculos supernumerarios distintivos; (7) tubérculo metatarsal interno oval y externo redondeado y elevado; tubérculos subarticulares conspicuos; (8) membrana interdigital presente entre los dedos del pie; (9) excrescencias nupciales en machos.

Coloración

Dorso, superficie dorsal de los miembros y flancos casi uniformemente rojizo-naranja a uniformemente naranja o café-naranja. Vientre uniformemente naranja. Superficie dorsal de los dedos de las manos y pies amarillo-naranja con áreas café en la región articular de las falanges. Espículas crema-blanco en los flancos y miembros anteriores. Iris negro sin anillo pupilar conspicuo (Coloma 2002, Rueda-Almonacid et al. 2005).

Hábitat y Biología

Esta especie habita bosque montano nublado. De actividad diurna y asociados a áreas modificadas como cultivos y potreros cercanos a riachuelos. Esta especie fue abundante en los años 80 y era común encontrarlos en amplexus (Coloma 2002, Rueda-Almonacid et al. 2005).

Distribución

Atelopus guanujo se distribuye en las estribaciones occidentales de la Cordillera de los Andes de Ecuador. Se conoce únicamente de su localidad tipo en Guanujo y sus alrededores en Guaranda, en la hoya del Río Chimbo, Provincia de Bolívar (Coloma 2002). Se distribuye en un rango de ~18 km cuadrados.

Rango Altitudinal:

Ocurre entre 2600 y 2923 msnm.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro crítico.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro crítico

Taxonomía

Atelopus guanujo no ha sido incluido en filogenias basadas en caracteres moleculares, por lo que sus relaciones evolutivas aún son inciertas. Coloma (2002) no incluye a esta especie en ninguno de los grupos hipotéticos de *Atelopus*.

Etimología

El epíteto específico está dedicado a los Guanujo, habitantes Quechua en una parte de la región donde esta especie era abundante. El nombre también se refiere a la localidad tipo cerca del pueblo del mismo nombre (Coloma 2002).

Información Adicional

Lötters (1996) proveen una breve sinopsis de *Atelopus guanujo*. Coloma (2002) presenta fotografías dorsal y ventral del holotipo preservado; fotografía en color de un espécimen vivo; vista lateral de la cabeza del holotipo; vista ventral de mano y pie de un paratipo; cráneo en vistas dorsal, ventral y lateral; vistas ventrales del hioides y cintura pectoral; columna vertebral y cintura pélvica de un macho y una hembra en vista dorsal. Coloma et al. (2007) compara a *Atelopus guanujo* con *Atelopus bomolochos* y *Atelopus onorei*. Stuart et al. (2008) proveen información sobre distribución, ecología y conservación de esta especie. Ron et al. (2009) presentan una fotografía dorsal.

Literatura Citada

1. Coloma, L. A. 2002. Two new species of *Atelopus* (Anura: Bufonidae) from Ecuador. *Herpetologica* 58:229-252. PDF
2. Coloma, L. A., Miranda-Leiva, A., Lötters, S., Duellman, W. E. 2007. A taxonomic revision of *Atelopus pachydermus*, and description of two new (extinct?) species of *Atelopus* from Ecuador (Anura: Bufonidae). *Zootaxa* 1557:11689. PDF
3. Lötters, S. 1996. The Neotropical toad Genus *Atelopus*. Checklist-Biology-Distribution. Vences, M. and Glaw, F. Verlags GbR. Köln, Germany 1-143.
4. Peters, J. A. 1973. The frog genus *Atelopus* in Ecuador (Anura: Bufonidae). *Smithsonian Contributions to Zoology* 145:1-49. Enlace
5. Pounds, J. A., Coloma, L. A., Bustamante, M. R., Ron, S. R., Merino-Viteri, A., Young, B. E., Still, C. J., La Marca, E., Sánchez-Azofeifa, G. A., Consuegra, J. A., Masters, K. L., Fogden, M. P. L., Foster, P. N., Puschendorf, R. 2006. Widespread amphibian extinctions from epidemic disease driven by global warming. *Nature* 439:161-167. PDF
6. Ron, S. R. y Merino-Viteri, A. 2000. Amphibian declines in Ecuador: overview and first report of chytridiomycosis from South America. *Froglog* 42:2-3. PDF
7. Ron, S. R., Bustamante, M. R., Coloma, L. A. y Mena, B. 2009. Sapos, Ecuador sapodiverso. Serie de Divulgación del Museo de Zoología. Centro de Biodiversidad y Ambiente, Pontificia Universidad Católica del Ecuador 10:256.
8. Stuart, S. N., Hoffmann, M., Chanson, J., Cox, N., Berridge, R., Ramani, P. y Young, B. E. 2008. Threatened Amphibians of the World. Lynx Edicions. España 160.

Autor(es)

Luis A. Coloma, Caty Frenkel, Cristina Félix-Novoa, Alexandra Quiguango-Ubillús y Andrea Varela-Jaramillo

Editor(es)

Santiago Ron **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Martes, 30 de Junio de 2015

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

Martes, 30 de Junio de 2015

¿Cómo citar esta sinopsis?

Coloma, L. A., Frenkel, C., Félix-Novoa, C., Quiguango-Ubillús, A. y Varela-Jaramillo, A. 2010. *Atelopus guanujo* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

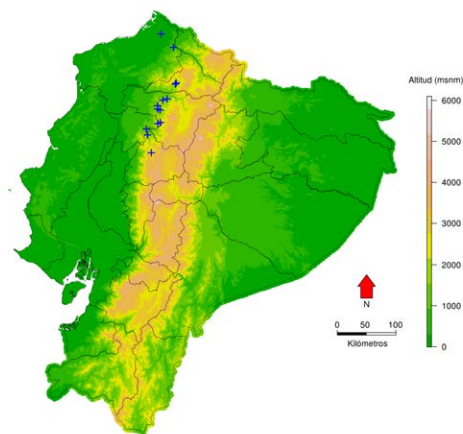


**PELIGRO
CRÍTICO**

fauna
WEB

Atelopus longirostris Jambato esquelético

Cope (1868)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Bufonidae

Regiones naturales

Bosque Húmedo Tropical del Chocó, Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 32.7 mm (rango 30.3–35.1 mm; n=5) (Lötters 1996)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 42.5 mm (n=10); (rango 40.7-47.1 mm) (Coloma 1997, Rueda-Almonacid et al. 2005)

Sapo mediano de color café con manchas amarillas en el dorso y extremidades. Presenta un cuerpo esbelto, patas largas y hocico muy puntiagudo. La especie más similar es *Atelopus lynchi*, la misma que también habita al noroccidente de los Andes. *Atelopus longirostris* se diferencia por las manchas amarillas discretas en la superficie dorsal y una mancha elongada invariablemente presente detrás de los ojos. *Atelopus lynchi* presenta el dorso menos puntiagudo, vientre azul grisáceo e iris negro con un círculo verde que rodea la pupila (vientre blanco e iris totalmente negro en *Atelopus longirostris*) (Cannatella 1981).

Descripción

Es un sapo de tamaño mediano con la siguiente combinación de caracteres (modificado de Cope 1868, Peters 1973): (1) dorso y áreas laterales ásperas con pequeñas pústulas; vientre y superficies internas lisas, ligeramente arrugadas; (2) hocico pronunciado y puntiagudo con una protuberancia hacia el final, sobrepasando el nivel de la mandíbula inferior; hocico, *canthus rostralis* y párpado superior carnosos y elevados;

(3) cabeza plana y ojos prominentes; (4) tímpano y anillo timpánico ausentes; (5) extremidades anteriores largas y esbeltas; antebrazo más carnoso que la región humeral, la cual presenta pústulas; mano carnosa; membrana interdigital basal entre los dedos de la mano, únicamente cubriendo al Dedo I; Dedo II de la mano más pequeño que el IV; tubérculos subarticulares débilmente definidos; tubérculo palmar prominente; (5) extremidades posteriores largas y esbeltas, ásperas y sin pústulas; membrana carnosa entre los dedos del pie, cubriendo casi por completo al Dedo I; dedos del pie largos; tubérculos subarticulares débilmente definidos; tubérculo metatarsal interno y externo prominente.

Coloración

Dorso negruzco-café, volviéndose chocolate claro hacia los flancos. Manchas amarillo oscuro en la cabeza, dorso, flancos y dorso de los brazos y piernas. Manchas blancas en el dorso del fémur. Extremo del rostro amarillo-café, más brillante que las manchas. Tiene una serie de diminutos puntos blancos a lo largo de los flancos y entre el ojo y el brazo, detrás de la sien. Iris negro. Vientre blanco. Extremo de los dedos naranja claro. Línea amarilla a lo largo del labio superior pero se difunde en el blanco del vientre cerca del borde de la boca (Peters 1973, Rueda-Almonacid et al. 2005).

Hábitat y Biología

Especie de actividad nocturna que habita bosques montanos y tropicales, asociada a rocas y vegetación baja cercana a riachuelos. Se han encontrado individuos a las orillas de arroyos en áreas abiertas. Tapia et al. (2017) reportan 4 individuos en parches de bosque nativo, en un área fuertemente fragmentada por la agricultura. En 1959, se reportó una pareja en amplexus al final de la estación lluviosa, la hembra tenía huevos (Peters 1973, Bustamante et al. 2004).

Distribución

Se distribuye en las estribaciones noroccidentales de la Cordillera de los Andes de Ecuador, desde la provincia de Esmeraldas e Imbabura al norte (Tapia et al. 2017), hasta la provincia de Cotopaxi al sur. Se distribuye en un rango de ~3500 km² (Rueda-Almonacid et al. 2005, Bustamante et al. 2004).

Rango Altitudinal:

Se encuentra entre los 200 y 2500 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Extinta.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro crítico

Taxonomía

Ubicada en el grupo *flavescens* (Lynch 1993). Está cercanamente relacionada a *Atelopus spurrelli*, *Atelopus chiriquiensis*, *Atelopus zeteki* y *Atelopus varius* (Pyron 2014, Pyron y Wiens 2011). Lötters (1996) discute la controversia sobre la identidad específica de ranas colombianas asignadas a esta especie. Véase también Cannatella (1981) y Peters (1973).

Etimología

El epíteto específico proviene del latín *longirostris* que significa "largo", y hace referencia a su rostro puntiagudo.

Información Adicional

Peters (1973) y Cannatella (1981) presentan vistas dorsal, ventral y lateral de la cabeza. Cannatella (1981) realiza comparaciones entre *Atelopus longirostris* y *Atelopus lynchi*. Stuart et al. (2008) proveen información de distribución, ecología y conservación de *Atelopus longirostris*. Lotters (1996) y MECN (2010) presentan una sinopsis breve de la especie. Stuart et al. (2008) proveen información de distribución, ecología y conservación de *Atelopus longirostris*. Ron et al. (2009) presentan una fotografía dorsal de la especie. Tapia et al. (2017) presenta información acerca de la morfología, prevalencia de *Batrachochytrium dendrobatidis* y conservación de la población de Junín, Imbabura.

Literatura Citada

- Bustamante, M. R., Bolivar, W., Coloma, L. A., Ron, S. R., Cisneros-Heredia, D. F., Castro, F., Rueda J., V., Lötters, S. 2004. *Atelopus longirostris*. The IUCN Red List of Threatened Species 2004: e.T54522A11158637. <http://dx.doi.org/10.2305/IUCN.UK.2004.RLTS.T54522A11158637.en>. Downloaded on 25 May 2016.
- Bustamante, M. R., Ron, S. R., Coloma, L. A. 2005. Cambios en la diversidad en siete comunidades de anuros en los Andes de Ecuador. *Biotropica* 37:180-189. PDF
- Cannatella, D. C. 1981. A new *Atelopus* from Ecuador and Colombia. *Journal of Herpetology* 15:133-138. PDF
- Coloma, L. A. 1997. Morphology, systematics, and phylogenetic relationships among frogs of the genus *Atelopus* (Anura: Bufonidae). Unpublished Ph. D. Dissertation, University of Kansas.
- Cope, E. D. 1868. An examination of the reptilia and batrachia obtained by the Orton expedition to Equador and the upper Amazon, with notes on other species. *Proceedings of the Academy of Natural Sciences of Philadelphia* 20:96-140.
- Frank, N. y Ramus, E. 1995. Complete guide to scientific and common names of reptiles and amphibians of the world. N. G. Publishing Company, 377.

7. La Marca, E., Lips, K. R., Lötters, S., Puschendorf, R., Ibáñez, R., Rueda-Almonacid, J. V., Schulte, J. A., Crump, M., Castro, M., Manzanilla-Puppo, J., García-Pérez, J. E., Bolaños, F., Chavez, G., Pounds, J. A., Toral, E., Young, B. E. 2005. Catastrophic population declines and extinctions in neotropical harlequin frogs (Bufonidae: *Atelopus*). *Biotropica* 37:190-201. PDF
8. Lötters, S. 1996. The Neotropical toad Genus *Atelopus*. Checklist-Biology-Distribution. Vences, M. and Glaw, F. Verlags GbR. Köln, Germany 1-143.
9. Lynch, J. D. 1993. A new harlequin frog from the Cordillera Oriental of Colombia (Anura, Bufonidae, *Atelopus*). *Alytes* 11:77-87.
10. MECN. 2010. Serie Herpetofauna del Ecuador: El Choco Esmeraldeño. Monografía. Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales. Quito-Ecuador 5:1-232.
11. Peters, J. A. 1973. The frog genus *Atelopus* in Ecuador (Anura: Bufonidae). *Smithsonian Contributions to Zoology* 145:1-49. Enlace
12. Pounds, J. A., Coloma, L. A., Bustamante, M. R., Ron, S. R., Merino-Viteri, A., Young, B. E., Still, C. J., La Marca, E., Sánchez-Azofeifa, G. A., Consuegra, J. A., Masters, K. L., Fogden, M. P. L., Foster, P. N., Puschendorf, R. 2006. Widespread amphibian extinctions from epidemic disease driven by global warming. *Nature* 439:161-167. PDF
13. Pyron, R. A. 2014. Biogeographic analysis reveals ancient continental vicariance and recent oceanic dispersal in amphibians. *Systematic Biology* 63:779-797.
14. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 61:543-583.
15. Ron, S. R. y Merino-Viteri, A. 2000. Amphibian declines in Ecuador: overview and first report of chytridiomycosis from South America. *Froglog* 42:2-3. PDF
16. Ron, S. R., Bustamante, M. R., Coloma, L. A. y Mena, B. 2009. Sapos, Ecuador sapodiverso. Serie de Divulgación del Museo de Zoología. Centro de Biodiversidad y Ambiente, Pontificia Universidad Católica del Ecuador 10:256.
17. Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Coloma, L. A. y Menéndez-Guerrero, P. 2008. Lista roja de los anfibios de Ecuador. [en línea]. versión 1.0 (2 de mayo 2008). Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito, Ecuador. [Consulta: fecha].
18. Rueda-Almonacid, J. V., Rodríguez-Mahecha, J. V., Lötters, S., La Marca, E., Kahn, T. y Angulo, A. 2005. Ranas arlequines. Conservación Internacional. Panamericana Formas e Impresos S. A., Bogotá, Colombia.
19. Stuart, S. N., Hoffmann, M., Chanson, J., Cox, N., Berridge, R., Ramani, P. y Young, B. E. 2008. *Threatened Amphibians of the World*. Lynx Edicions. España 160.
20. Tapia, E. E., Coloma, L. A., Pazmiño-Otamendi, G., Peñafiel, N. 2017. Rediscovery of the nearly extinct longnose harlequin frog *Atelopus longirostris* (Bufonidae) in Junín, Imbabura, Ecuador. *Neotropical Biodiversity* 3:157-167.

Autor(es)

Luis A. Coloma, Caty Frenkel, Cristina Félix-Novoa, Alexandra Quiguango-Ubillús, Andrea Varela-Jaramillo y Gabriela Pazmiño-Armijos

Editor(es)

Santiago Ron **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Miércoles, 23 de Junio de 2010

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

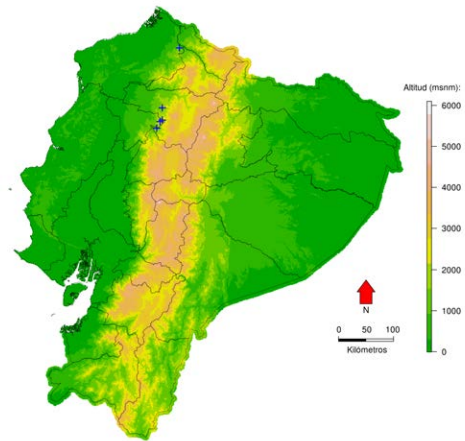
Lunes, 14 de Agosto de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Coloma, L. A., Frenkel, C., Félix-Novoa, C., Quiguango-Ubillús, A., Varela-Jaramillo, A. y Pazmiño-Armijos, G. 2010. *Atelopus longirostris* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



Atelopus mindoensis
Jambato de Mindo
 Peters (1973)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Bufonidae

Regiones naturales

Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 19.2 mm (rango 17.48–21.35; n = 4) (AmphibiaWebEcuador)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 27.86 mm (rango 26.8–28.92; n = 2) (AmphibiaWebEcuador)

Es similar a *Atelopus coynei*, pero se diferencian en el patrón ventral pues *Atelopus mindoensis* no tiene las reticulaciones características del primero. *Atelopus coynei* tiene el vientre blanco a amarillo con reticulaciones café, la piel ventral con numerosos pliegues en forma de escamas anteriormente, piel ventral completamente opaca, sin tubérculos o pústulas en el dorso o los flancos, rostro redondeado visto desde arriba y con un ángulo acuminado visto de lado, sin evidencia de saco bucal en los machos y es más grande que *Atelopus mindoensis*. *Atelopus mindoensis* tiene el vientre rojizo café con manchas amarillas, la piel ventral es lisa o con pequeños pliegues en la zona gular, piel ventral traslúcida, tubérculos pequeños y pústulas en el dorso y flancos, rostro más acuminado visto desde arriba y con un ángulo más redondeado visto de lado y los machos adultos tienen la piel de la zona gular floja en comparación con *Atelopus coynei* (Miyata 1980).

Descripción

No Disponible

Coloración

Holotipo con dorso casi unicolor, el área dorsolateral irregular y más claro, vermiculado en el margen interno. Manchas amarillentas en los flancos algunos fusionados con el color amarillo claro del vientre. Superficie ventral de los miembros café oscuro con algunas manchas claras dispersas. Light crescentic area debajo del ojo. Labio inferior con margen café oscuro. Mentón y región gular claros (Peters 1973).

Hábitat y Biología

Lötters (2001) describió una serie de 33 renacuajos provenientes de la Quebrada de Zapadores.

Distribución

Atelopus mindoensis se distribuye en las estribaciones noroccidentales de la Cordillera Occidental de los Andes, desde la provincia de Esmeraldas al norte hasta la provincia de Pichincha al sur. Se distribuye en un rango de ~3500 km cuadrados.

Rango Altitudinal:

Ocurre en más de diez localidades entre 700 y 2100 msnm.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro crítico.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro

Taxonomía

En el grupo de especies *Atelopus flavescens* (Frost 2014, Lynch 1993).

Etimología

Su nombre deriva de la localidad tipo, un pueblo pequeño en el Ecuador llamado Mindo (Peters 1973).

Información Adicional

Peters (1973) presenta ilustraciones en vistas dorsal, ventral y lateral de la cabeza (Fig. 22). Lötters (2001) presenta ilustraciones del renacuajo en vistas lateral y ventral.

Literatura Citada

1. Bustamante, M. R., Ron, S. R., Coloma, L. A. 2005. Cambios en la diversidad en siete comunidades de anuros en los Andes de Ecuador. *Biotropica* 37:180-189. PDF
2. Frank, N. y Ramus, E. 1995. Complete guide to scientific and common names of reptiles and amphibians of the world. N. G. Publishing Company, 377.
3. Frost, D. R. 2014. Amphibian Species of the World: an Online Reference. Version 6.0 (January 2015). Electronic Database accessible at <http://research.amnh.org/herpetology/amphibia/index.html>. American Museum of Natural History, New York, USA.
4. IUCN, Conservation International y Nature Serve. 2004. Global Amphibian Assessment. www.globalamphibians.org. Consulta: 8 noviembre 2005.
5. Lötters, S. 1996. The Neotropical toad Genus *Atelopus*. Checklist-Biology-Distribution. Vences, M. and Glaw, F. Verlags GbR. Köln, Germany 1-143.
6. Lötters, S. 2001. The tadpole of *Atelopus mindoensis* Peters (Anura, Bufonidae) from northwestern Ecuador. *Copeia* 2001:276-278. PDF
7. Lynch, J. D. 1993. A new harlequin frog from the Cordillera Oriental of Colombia (Anura, Bufonidae, *Atelopus*). *Alytes* 11:77-87.
8. Peters, J. A. 1973. The frog genus *Atelopus* in Ecuador (Anura: Bufonidae). *Smithsonian Contributions to Zoology* 145:1-49. Enlace
9. Ron, S. R., Bustamante, M. R., Coloma, L. A. y Mena, B. 2009. Sapos, Ecuador sapodiverso. Serie de Divulgación del Museo de Zoología. Centro de Biodiversidad y Ambiente, Pontificia Universidad Católica del Ecuador 10:256.

Autor(es)

Luis A. Coloma, Caty Frenkel, Cristina Félix-Novoa y Alexandra Quiguango-Ubillús.

Editor(es)

Luis A. Coloma.

Fecha Compilación

Martes, 1 de Enero de 1901

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

Viernes, 27 de Febrero de 2015

¿Cómo citar esta sinopsis?

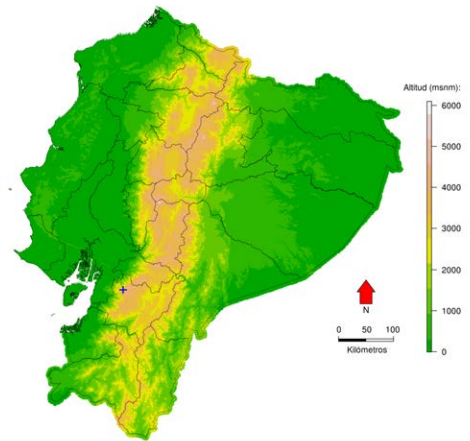
Coloma, L. A., Frenkel, C., Félix-Novoa, C. & Quiguango-Ubillús, A. 2010. *Atelopus mindoensis* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



**PELIGRO
CRÍTICO**
fauna
WEB

Atelopus onorei
Jambato de Onore

Coloma et al. (2007)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Bufonidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 38.8 (rango 35.2–41.3; n = 9) (Coloma et al. 2007)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 44.8 (rango 41.9–47.9; n = 4) (Coloma et al. 2007)

Difiere de cualquier otra especie de *Atelopus* por su iris azul marino. Se asemeja a *Atelopus bomolochos* en su patrón amarillo-naranja, verde o una combinación de amarillo-naranja y verde. Difiere de *Atelopus bomolochos* en que no tiene el diminuto patrón punteado regular en el dorso y las diferencias en el tamaño de las patas y manos de las hembras. *Atelopus onorei* es significativamente más grande que *Atelopus guanujo* y no tiene las espículas blancas (Coloma et al. 2007).

Descripción

No Disponible

Coloración

Dorso y miembros naranja-amarillo, aunque puede haber algunas variaciones con verde o con amarillo. Iris azul agua reticulaciones delgadas negras y con una línea delgada azul-blancuzco en la margen superior de la pupila (Coloma et al. 2007).

Hábitat y Biología

Se colectaron ejemplares en el margen del río Chipla y cerca a un pequeño tributario. Viven en zonas donde la precipitación media anual es alrededor de 1000 - 2000 mm y la temperatura media anual es de 12-18°C. En la localidad tipo, la mayoría de individuos encontrados estaban activos y numerosas parejas estaban en amplexus, mientras lloviznaba el 9 de Abril de 1990. Una hembra contuvo 133 huevos ováricos de 2.14 mm de diámetro (Coloma et al. 2007).

Distribución

Atelopus onorei se conoce únicamente de la localidad tipo y cercanías en la Cordillera Occidental del Ecuador, provincia del Azuay.

Rango Altitudinal:

Ocurre a 2500 msnm.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro crítico.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro crítico

Taxonomía

Véase Coloma et al. (2007).

Etimología

El nombre está dedicado a Giovanni Onore, antiguo curador de entomología de la Pontificia Universidad católica del Ecuador. En reconocimiento de su invaluable contribución a las colecciones de ranas y esfuerzos pioneros en las colecciones científicas de esta universidad. Sus colectas en los años ochenta resultaron en el descubrimiento de muchas especies nuevas de anfibios del Ecuador, entre ellos *Atelopus*. Sus colecciones de especies andinas proveyeron información valiosa acerca de la extinción de anfibios y sus posibles causas (Coloma et al. 2007).

Información Adicional

Lötters (1996) y Coloma y Ron (2001) proveen la fotografía en color de una pareja en amplexus de la localidad tipo (bajo el nombre *A. bomolochos*). Nogales y Rueda-Almonacid (2005) proveen una ilustración en color y una foto (bajo el nombre *A. bomolochos*). Coloma et al. (2007) describen la especie e incluyen datos de morfología externa, color en vida, osteología, distribución, ecología y estatus poblacional. Además proveen: fotografías en blanco y negro (vistas dorsal y ventral) del holotipo preservado; vista ventrales de la mano y pie izquierdos del holotipo; fotografía en blanco y negro de un detalle de la cabeza; fotografías en color de dos especímenes vivos; dibujos del cráneo (vistas dorsal y ventral), manos y pies (vista ventral) de una hembra; fotografías en blanco y negro del hioide ventral, cintura pectoral ventral, columna vertebral y cintura pélvica de una hembra.

Literatura Citada

1. Bustamante, M. R., Ron, S. R., Coloma, L. A. 2005. Cambios en la diversidad en siete comunidades de anuros en los Andes de Ecuador. *Biotropica* 37:180-189. PDF
2. Coloma, L. A. 2002. Two species of *Atelopus* (Anura: Bufonidae) from Ecuador. *Herpetologica* 58 PDF
3. Coloma, L. A. y Ron, S. R. 2001. Ecuador megadiverso: anfibios, reptiles, aves y mamíferos / Megadiverse Ecuador: amphibians, reptiles, birds, and mammals. Centro de Biodiversidad y Ambiente, Pontificia Universidad Católica del Ecuador 1:140.
4. Coloma, L. A., Miranda-Leiva, A., Lötters, S., Duellman, W. E. 2007. A taxonomic revision of *Atelopus pachydermus*, and description of two new (extinct?) species of *Atelopus* from Ecuador (Anura: Bufonidae). *Zootaxa* 1557:11689. PDF
5. Lötters, S. 1996. The Neotropical toad Genus *Atelopus*. Checklist-Biology-Distribution. Vences, M. and Glaw, F. Verlags GbR. Köln, Germany 1-143.
6. Merino-Viteri, A., Coloma, L. A. y Almendáriz, A. 2005. Los *Telmatobius* (Leptodactylidae) de los andes del Ecuador y su declive poblacional. en: estudios sobre las ranas andinas de los géneros *Telmatobius* y *Batrachophrynus* (Anura: Leptodactylidae). Lavilla, E. O. y de La Riva, I. (eds.). Asociación Herpetológica Española, Monografías de Herpetología 7. Valencia, España 13759. PDF
7. Nogales-Sornosa, F. y Rueda J., V. 2005. *Atelopus bomolochos* Peters, 1973. En Rueda-Almonacid, J. V., Rodríguez-Mahecha, J. V., Lötters, S., La Marca, E., Kahn, T. y Angulo, A. (Eds.), Ranas arlequines. Conservación Internacional. Panamericana Formas e Impresos S. A., Bogotá, Colombia, 60.
8. Ron, S. R., Bustamante, M. R., Coloma, L. A. y Mena, B. 2009. Sapos, Ecuador sapodiverso. Serie de Divulgación del Museo de Zoología. Centro de Biodiversidad y Ambiente, Pontificia Universidad Católica del Ecuador 10:256.
9. Ron, S. R., Coloma, L. A., Bustamante, M. R. y Duellman, W. E. 2003. Population decline of the jambato toad *Atelopus ignescens* (Anura: Bufonidae) in the Andes of Ecuador. *Journal of Herpetology* 37:116-126. PDF

Autor(es)

Luis A. Coloma, Caty Frenkel, Cristina Félix-Novoa y Alexandra Quiguango-Ubillùs.

Editor(es)

Luis A. Coloma.

Fecha Compilación

Martes, 1 de Enero de 1901

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

Jueves, 8 de Noviembre de 2012

¿Cómo citar esta sinopsis?

Coloma, L. A., Frenkel, C., Félix-Novoa, C. & Quiguango-Ubillús, A. 2010. *Atelopus onorei* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



**PELIGRO
CRÍTICO**

fauna
WEB

Atelopus angelito

Jambato angelito

Ardila-Robayo y Ruiz-Carranza (1998)

Orden: Anura | **Familia:** Bufonidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal (34.8; n = 6) (Ardila-Robayo y Ruiz-Carranza 1998)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 43.8 mm (rango 41.0–49.2 mm; n = 4) (Coloma et al. 2010)

Es una rana mediana de color verde, flancos amarillos con manchas negras y vientre naranja o blanco con negro. Presenta glándulas grandes blancas en los flancos, un cuerpo robusto y patas traseras cortas. *Atelopus angelito* vive en simpatria con *Atelopus pastuso*, el cual se diferencia claramente por su coloración crema grisácea con vientre amarillo verdoso (Coloma et al. 2010). Otras especies similares, que habitan estribaciones occidentales, son *Atelopus exiguus* y *Atelopus coynei*. *Atelopus exiguus* también presenta coloración verdosa, pero tiene glándulas amarillas en los flancos y no presenta manchas negras en flancos ni vientre (Coloma et al. 2000). *Atelopus coynei* presenta un cuerpo esbelto, dedos con membrana extensa (dedos con membrana casi ausente en *Atelopus angelito*), patas largas y el dorso es verde con reticulaciones cafés (Miyata 1980). Finalmente, la especie más similar a *Atelopus angelito*, que habita al otro lado de la Cordillera de los Andes, es *Atelopus halihelos*, el cual se diferencia por su coloración verdosa más oscura, la ausencia de glándulas blancas en los flancos y vientre grisáceo con manchas cafés (Duellman y Lynch 1988).

En Colombia, la especie más similar a *Atelopus angelito* es *Atelopus eusebianus*, la cual se diferencia por tener un mayor tamaño, palmeadura pedial más extensa y por su coloración blanca en el vientre con manchas negras irregulares. Adicionalmente, *Atelopus eusebianus* presenta verrugas pequeñas, negras, muy abundantes, levantadas y coalescentes (Ardila-Robayo y Ruiz-Carranza, 1998).

Descripción

Es una rana mediana con la siguiente combinación de caracteres (Ardila-Robayo y Ruiz-Carranza 1998): (1) piel gruesa, cabeza y tronco lisos, vientre granular, parte posterior del cuerpo con algunas verrugas, extremidades densamente cubiertas con pequeñas verrugas y flancos con verrugas grandes dispersas; (2) rostro corto, redondeado en vista dorsal y un poco proyectado por delante del borde anterior de la mandíbula en vista lateral; (3) tímpano y anillo timpánico ausentes, glándulas parotoideas inconspicuas; (4) manos con fórmula falangeal 2-2-3-3 y palmeadura vestigial, dedos redondos y cortos, superficies palmares con abundantes tubérculos pequeños; (5) pies con fórmula falangeal 2-2-3-4-3, dedos I, II y V completamente palmeados, dedos III y IV medianamente palmeados, superficies plantares con abundantes tubérculos pequeños; (6) extremidades posteriores relativamente cortas y sin pliegues; (7) machos con hendiduras vocales cortas, excrecencias nupciales presentes y antebrazo más grueso que el de la hembra.

Coloración

Dorso de color verde uniforme con puntos negros irregulares en algunos casos, flancos amarillos con negro con presencia de verrugas grandes blancas dispersas y vientre naranja o blanco con manchas negras irregulares. Iris café oscuro con amarillo alrededor de la pupila. Palmas de las

manos y plantas de los pies de color amarillo anaranjado (Ardila-Robayo y Ruiz-Carranza 1998, Rueda-Almonacid et al. 2005, Coloma et al. 2010).

Hábitat y Biología

Esta especie habita bosque montano nublado y sub-páramo arbustivo. Se encuentran asociados a vegetación baja en los costados de los ríos. Los ejemplares pertenecientes a la serie tipo fueron colectados durante el día, cerca de zonas habitadas (Ardila-Robayo y Ruiz-Carranza 1998). En mayo de 1977 una hembra fue encontrada bajo una piedra en una localidad cercana a Maldonado, Provincia del Carchi, Ecuador. Las poblaciones han declinado dramáticamente durante las últimas dos décadas probablemente debido al cambio climático y el impacto de los patógenos que han afectado muchas otras especies montañosas de *Atelopus*. En Colombia se registró la especie por última vez en 1995 (Ardila-Robayo 2005) y desde entonces no se han realizado esfuerzos por encontrarlo. En Ecuador, los últimos individuos fueron colectados el 22 de julio de 1988 y a pesar de que se han realizado varios esfuerzos intensos de muestreo no se ha vuelto a registrar a esta especie. Una localidad de *Atelopus pastuso* al oeste de la Cordillera Occidental se encuentra cerca de la distribución de *Atelopus angelito* en Ecuador, por lo que se sugiere que en estas regiones podrían habitar en simpatría o parapatría (Coloma et al. 2010).

Distribución

Atelopus angelito se distribuye en las pendientes surorientales de la Cordillera Central del Departamento del Cauca en Colombia (Ardila-Robayo y Ruiz-Carranza 1998) y en las pendientes noroccidentales de la Cordillera de los Andes de Ecuador, en la Provincia del Carchi (Coloma et al. 2010).

Rango Altitudinal:

Ocurre entre 2500 y 3000 msnm

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro crítico.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro crítico

Taxonomía

Atelopus angelito no ha sido incluido dentro de filogenias basadas en caracteres moleculares, por lo que sus relaciones evolutivas aún son inciertas. Dentro del grupo de especies *Atelopus ignescens* (Ardila-Robayo y Ruiz Carranza 1998).

Etimología

El epíteto específico *angelito* es un patronímico dedicado a Miguel Angel Barrera, por el descubrimiento de la serie de especímenes tipo (Ardila-Robayo y Ruiz-Carranza 1998).

Información Adicional

Ardila-Robayo y Ruiz-Carranza (1998) proveen una descripción basada en una serie de cinco machos adultos, una hembra y tres juveniles del Municipio de San Sebastián, en el Departamento del Cauca en Colombia, además, proveen datos de conservación. Yáñez-Muñoz y Altamirano (2005) presentan información (tamaño, coloración en vivo, dos fotografías y datos de conservación) sobre dos hembras registradas como *Atelopus* sp. 14 del Río La Plata, Comunidad Morán, Reserva Ecológica el Ángel, Provincia del Carchi, Ecuador, las mismas que son referidas luego en Coloma et al 2010 como *Atelopus angelito*. Ardila-Robayo (2005) provee datos sobre su conservación. Stuart et al. (2008) proveen una descripción del rango geográfico, hábitat y estado de conservación. Coloma et al. (2010) reporta un nuevo registro de *Atelopus angelito* para el Ecuador y hacen una comparación con otros ejemplares encontrados de la especie. Adicionalmente, proveen información sobre una hembra grávida y presentan datos sobre distribución, ecología y estado de conservación.

Literatura Citada

1. Ardila-Robayo, M. C. 2005. *Atelopus angelito*. En: Rueda-Almonacid, J.V., Rodríguez-Mahecha, J.V., Lötters, S., La Marca, E., Kahn, T. & Angulo, A. (Eds.) Ranas arlequines. Conservación Internacional. Panamericana Formas e Impresos S. A., Bogotá, Colombia 56.
2. Ardila-Robayo, M. C. y Ruiz-Carranza, P. M. 1998. Una nueva especie de *Atelopus* A.M.C. Dumeril & Bribon 1841 (Amphibia: Bufonidae) de la Cordillera Central Colombiana. Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas, y Naturales 83:281-285.
3. Bustamante, M. R., Ron, S. R., Coloma, L. A. 2005. Cambios en la diversidad en siete comunidades de anuros en los Andes de Ecuador. Biotropica 37:180-189. PDF
4. Coloma, L. A., Duellman, W. E., Almendáriz, A., Ron, S. R., Terán-Valdez, S. R., Guayasamin, J. M. 2010. Five new (extinct?) species of *Atelopus* (Anura: Bufonidae) from Andean Colombia, Ecuador, and Peru. Zootaxa 2574:1-54. EnlacePDF
5. Coloma, L. A., Salas, A. y Lötters, S. 2000. Taxonomy of the *Atelopus ignescens* complex (Anura: Bufonidae): designation of a neotype of *Atelopus ignescens* and recognition of *Atelopus exiguus*. Herpetologica 56:303-324. PDF
6. Duellman, W. E. y Lynch, J. D. 1988. Anuran amphibians from the Cordillera de Cutucu, Ecuador. Proceedings of the Academy of Natural Science of Philadelphia :125-142. PDF
7. Merino-Viteri, A., Coloma, L. A. y Almendáriz, A. 2005. Los *Telmatobius* (Leptodactylidae) de los andes del Ecuador y su declive poblacional. en: estudios sobre las ranas andinas de los géneros *Telmatobius* y *Batrachophrynus* (Anura: Leptodactylidae). Lavilla, E. O. y de La Riva, I. (eds.). Asociación Herpetológica Española, Monografías de Herpetología 7. Valencia, España 13759. PDF

8. Ron, S. R., Coloma, L. A., Bustamante, M. R. y Duellman, W. E. 2003. Population decline of the jambato toad *Atelopus ignescens* (Anura: Bufonidae) in the Andes of Ecuador. *Journal of Herpetology* 37:116-126. PDF
9. Rueda-Almonacid, J. V., Rodríguez-Mahecha, J. V., Lötters, S., La Marca, E., Kahn, T. y Angulo, A. 2005. Ranas arlequines. Conservación Internacional. Panamericana Formas e Impresos S. A., Bogotá, Colombia.
10. Stuart, S. N., Hoffmann, M., Chanson, J., Cox, N., Berridge, R., Ramani, P. y Young, B. E. 2008. Threatened Amphibians of the World. Lynx Edicions. España 160.
11. Yáñez-Muñoz, M. H. y Altamirano B., M. A. 2005. *Atelopus* sp. 14. En: Rueda-Almonacid, J.V., Rodríguez-Mahecha, J.V., Lötters, S., La Marca, E., Kahn, T. & Angulo, A. (Eds.) Ranas arlequines. Conservación Internacional. Panamericana Formas e Impresos S. A., Bogotá, Colombia 150.

Autor(es)

Luis A. Coloma, Sofía Carvajal-Endara, Andrea Varela-Jaramillo

Editor(es)

Santiago R. Ron **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Martes, 2 de Junio de 2015

Fecha Edición

Miércoles, 8 de Septiembre de 2010

Actualización

Lunes, 8 de Junio de 2015

¿Cómo citar esta sinopsis?

Coloma, L. A., Carvajal-Endara, S. y Varela-Jaramillo, A. 2010. *Atelopus angelito* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

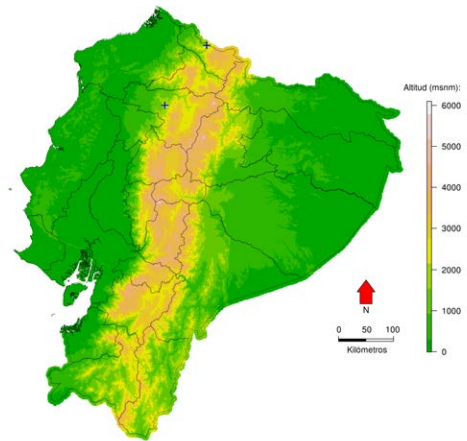


EN PELIGRO

fauna
WEB

Atelopus lynchi Jambato de Lynch

Cannatella (1981)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Bufonidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Tropical occidental, Tropical Noroccidental, Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio 37.2 mm (rango 34.5–40.8; n = 5) (Cannatella 1981)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 45.4 (n = 8) (Coloma 1997)

En *Atelopus lynchi* la región entre del canto rostral (canthus rostralis) entre las narinas y el extremo del rostro es recta, mientras que en *Atelopus longirostris* es cóncava. En el primero el rostro es más corto y ancho que en el segundo (Cannatella 1981).

Descripción

No Disponible

Coloración

Dorso café con marcas dorsales y rostrales amarillo apagado. Mentón amarillo-cremoso. Vientre azul-grisáceo apagado. Iris negro con un área verde pálido que rodea la pupila (Cannatella 1981).

Distribución

Atelopus lynchi se distribuye en las estribaciones noroccidentales de la Cordillera Occidental de los Andes, en la provincia de Carchi. Se distribuye en un rango de ~40 km cuadrados.

Rango Altitudinal:

Ocurre entre 800 y 1410 msnm.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro crítico.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro

Taxonomía

En el grupo de especies *Atelopus ignescens* (Frost 2014, Lynch 1993).

Etimología

En nombre de John Lynch por su contribución a la herpetología.

Información Adicional

Cannatella (1981) presenta fotografías dorsal y ventral del holotipo (en blanco y negro); dibujo lateral de la cabeza del holotipo y dibujo de la palma y planta de un macho paratipo.

Literatura Citada

1. Cannatella, D. C. 1981. A new *Atelopus* from Ecuador and Colombia. *Journal of Herpetology* 15:133-138. PDF
2. Coloma, L. A. 1997. Morphology, systematics, and phylogenetic relationships among frogs of the genus *Atelopus* (Anura: Bufonidae). Unpublished Ph. D. Dissertation, University of Kansas.
3. Frank, N. y Ramus, E. 1995. Complete guide to scientific and common names of reptiles and amphibians of the world. N. G. Publishing Company, 377.
4. Frost, D. R. 2014. Amphibian Species of the World: an Online Reference. Version 6.0 (January 2015). Electronic Database accessible at <http://research.amnh.org/herpetology/amphibia/index.html>. American Museum of Natural History, New York, USA.
5. IUCN, Conservation International y Nature Serve. 2004. Global Amphibian Assessment. www.globalamphibians.org. Consulta: 8 noviembre 2005.
6. Lötters, S. 1996. The Neotropical toad Genus *Atelopus*. Checklist-Biology-Distribution. Vences, M. and Glaw, F. Verlags GbR. Köln, Germany 1-143.
7. Lynch, J. D. 1993. A new harlequin frog from the Cordillera Oriental of Colombia (Anura, Bufonidae, *Atelopus*). *Alytes* 11:77-87.

Autor(es)

Luis A. Coloma, Caty Frenkel, Cristina Félix-Novoa y Alexandra Quiguango-Ubillús.

Editor(es)

Luis A. Coloma.

Fecha Compilación

Martes, 1 de Enero de 1901

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

Viernes, 27 de Febrero de 2015

¿Cómo citar esta sinopsis?

Coloma, L. A., Frenkel, C., Félix-Novoa, C. y Quiguango-Ubillús, A. 2010. *Atelopus lynchi* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



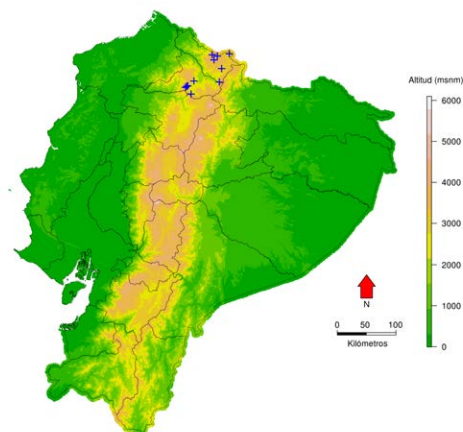
**PELIGRO
CRÍTICO**

fauna
WEB

Atelopus pastuso

Jambato pastuso

Coloma et al. (2010)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Bufonidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental, Páramo, Matorral Interandino

Pisos Altitudinales

Altoandina, Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 31.8 mm (rango 26.1–38.9; n = 128) (Coloma et al. 2010)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 38.7 mm (rango 29.6–50.7; n = 153) (Coloma et al. 2010)

Atelopus pastuso en preservación es similar por su coloración dorsal gris negruzca a *Atelopus ardila*, *Atelopus bomolochos*, *Atelopus boulengeri*, *Atelopus carrikeri*, *Atelopus ebenoides*, *Atelopus ignescens*, *Atelopus nanay*, *Atelopus petersi*, *Atelopus podocarpus* y *Atelopus* spp. (poblaciones de Río Tililag, Corazón Chupa y Atillo, en la provincia de Chimborazo). *Atelopus pastuso* se diferencia de *Atelopus bomolochos*, *Atelopus* spp., *Atelopus peruensis*, y *Atelopus podocarpus* por tener espículas grises (amarillas en *Atelopus bomolochos*, rojas en *Atelopus podocarpus* y blancas en *Atelopus nanay* y *Atelopus* spp.). Se diferencia de *Atelopus carrikeri*, *Atelopus ignescens* y *Atelopus ardila* por no tener parches de espículas y conos en las regiones pectoral y gular, además por presentar pigmentos verdes en el dorso y en los flancos. Se diferencia de *Atelopus boulengeri* por ser más pequeña y de *Atelopus carrikeri* por tener una coloración verde y no presentar patrones de coloración dorsal ni ventral (*Atelopus petersi* presenta en el dorso con patrones amarillo anaranjado hasta casi completamente negro, vientre amarillo con o sin marcas negras, o

uniformemente anaranjado, hasta anaranjado rojizo). Se diferencia de *Atelopus ebenoides* por tener coloración verde (*Atelopus ebenoides* tiene una coloración negra con amarillo y marcas blancas). Se diferencia de *Atelopus nanay* por presentar numerosas espículas negras en los flancos (Coloma et al. 2010).

Descripción

No Disponible

Hábitat y Biología

Vive en zonas en donde la precipitación media anual es de alrededor 1275 mm y la temperatura media anual es alrededor 6.9 °C. Puede ser que *Atelopus pastuso* habite en paratría o simpatría con *A. angelito*, ya que una de las localidades de *A. pastuso* está muy cercana a localidades ecuatorianas de *A. angelito*. Adicionalmente, ejemplares encontrados en La Joya-Huagsi, Otavalo, mostraron una mezcla de caracteres que sugieren la posibilidad de hibridación entre *Atelopus ignescens* y *A. pastuso* en la zona de contacto. En el Páramo de El Ángel, algunos ejemplares fueron encontrados durante el día bajo una roca, en un páramo húmedo con césped ramificado y pocas almohadillas, mientras que otros fueron encontrados al nivel del suelo y entre la vegetación (aproximadamente 20 cm sobre el nivel del suelo, en el lado asoleado de césped). Otros individuos, en la Hacienda la Esperanza, fueron encontrados entre las 8:30 y 10:30, debajo de piedras y troncos en un bosque de ciprés rodeado por campos cultivados (Coloma et al. 2010). Hembras grávidas fueron encontradas el 18 de mayo de 1975, 13 de noviembre de 1976, 12 de enero de 1980, 5 de abril de 1985, 13 de marzo de 1993, agosto de 1986 y 2 de marzo de 1993. El juvenil más pequeño colectado fue encontrado en Agosto de 1986. Una pareja en amplexus fue encontrada el 17 de noviembre de 1976, la hembra tenía huevos blancos y oviductos blanco rojizos, el macho presentaba cuerpos grasos rosados, testículos grandes con los órganos de Bidder (pocos oocitos) sobre las superficies ventrales de las gónadas. En una hembra se observó que lo oocitos eran mononucleados, en otra se encontró 201 huevos ováricos de en promedio 1.85 mm de diámetro (Coloma et al. 2010). Esta especie fue abundante al menos en algunas localidades. El 8 de mayo de 1975, un equipo de campo de la Universidad de Kansas registró 90 individuos (0.50 ind/pers/min) en el Páramo El Ángel y Almendáriz y Orcés (2004) reportaron densidades de 10 individuos por metro cuadrado en el Páramo de El Ángel en 1986. Sin embargo, los últimos individuos vivos fueron vistos en 1993, a pesar de muchos esfuerzos de colección realizados en varias localidades a lo largo de su rango de distribución (Coloma et al. 2010). En Colombia a pesar de los intensos esfuerzos de búsqueda esta especie no ha sido encontrada después del 16 de noviembre de 1982 (Cepeda-Quilindo y Rueda-Almonacid 2005).

Distribución

Atelopus pastuso se distribuye en el alto macizo del Nudo de Pasto y en el extremo norte de la Cordillera Occidental del Ecuador, desde el Departamento de Nariño al sur de Colombia hasta la Provincia de Imbabura al norte del Ecuador.

Rango Altitudinal:

Ocurre entre 2800-3900 msnm.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro crítico.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro crítico

Taxonomía

Véase sinónimos y comentarios taxonómicos en Coloma et al. (2010)

Etimología

Su nombre hace referencia a los habitantes de la región de Pasto, ubicada al sur de Colombia y norte de Ecuador (Coloma et al. 2010).

Información Adicional

Coloma et al. (2010) provee una descripción basada en especímenes de la provincia del Carchi y presenta información sobre su distribución, ecología y estado poblacional actual. Incluyen datos sobre la capacidad de esta especie de elevar su temperatura corporal rápidamente y una revisión del contenido estomacal de cuatro hembras y un macho. Adicionalmente presenta una serie de ilustraciones de especímenes adultos macho y hembra, y tres ilustraciones de un individuo (vista dorsal, vista ventral de la mano derecha y vista ventral del pie izquierdo).

Literatura Citada

- Almendáriz, A. y Orcés, G. 2004. Distribución de algunas especies de la herpetofauna de los pisos Altoandino, Temperado y Subtropical. Revista Politécnica 25:97-149. PDF
- Cepeda-Quilindo, B. y Rueda-Almonacid, J. V. 2005. *Atelopus* complejo *ignescens* En: Rueda-Almonacid, J.V., Rodríguez-Mahecha, J.V., Lötters, S., La Marca, E., Kahn, T. & Angulo, A. (Eds.) Ranas arlequines. Conservación Internacional. Panamericana Formas e Impresos S. A., Bogotá, Colombia 135.
- Coloma, L. A., Duellman, W. E., Almendáriz, A., Ron, S. R., Terán-Valdez, S. R., Guayasamin, J. M. 2010. Five new (extinct?) species of *Atelopus* (Anura: Bufonidae) from Andean Colombia, Ecuador, and Peru. Zootaxa 2574:1-54. EnlacePDF
- IUCN. 2002. MEMBERSHIP DIRECTORY. IUCN.

5. Merino-Viteri, A. 2001. Análisis de posibles causas de las disminuciones de poblaciones de anfibios en los Andes del Ecuador. Disertación previa a la obtención del título de Licenciado en Ciencias Biológicas. Pontificia Universidad Católica del Ecuador 66.

Autor(es)

Luis A. Coloma, Sofía Carvajal-Endara.

Editor(es)

Luis A. Coloma.

Fecha Compilación

Martes, 1 de Enero de 1901

Fecha Edición

Miércoles, 8 de Septiembre de 2010

Actualización

Jueves, 8 de Noviembre de 2012

¿Cómo citar esta sinopsis?

Coloma, L. A., Carvajal-Endara, S. 2010. *Atelopus pastuso* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

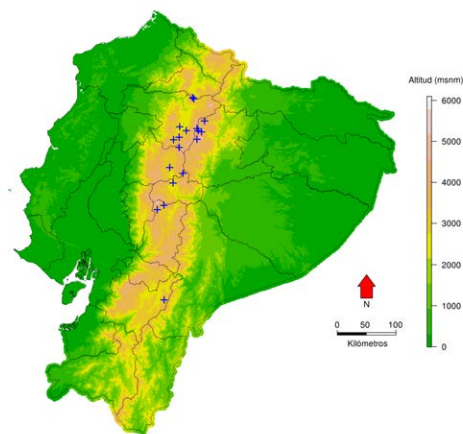


**PELIGRO
CRÍTICO**

fauna
WEB

Atelopus ignescens **Jambato negro**

Cornalia (1849)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Bufonidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental, Páramo, Matorral Interandino, Bosque Montano Oriental

Pisos Altitudinales

Altoandina, Templada occidental, Templada oriental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 37.8 mm (rango 34.2–41.4; n = 15) (Coloma et al. 2000)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 42.5 mm (rango 35.6–48.2; n = 15) (Coloma et al. 2000)

Es un sapo mediano de color dorsal negro y vientre rojo. Presenta tubérculos negros en todo el cuerpo y sus extremidades son cortas y carnosas. Se distingue de las otras especies de *Atelopus* por tener un parche de espículas café y conos en la región gular y pectoral. Este parche es más prominente en hembras que en machos (Coloma et al. 2000). Las especies más similares a *Atelopus ignescens*, habitan hacia el sur de los Andes y son *Atelopus Boulengeri* y *Atelopus nanay*. *Atelopus Boulengeri* es de mayor tamaño (SVL promedio en machos 44.3 mm y en hembras 65.9 mm) y presenta los flancos y extremidades amarillos (Peters 1973). *Atelopus nanay* carece de conos en los flancos y tiene una fórmula falangeal de 1-2-3-3 (2-2-3-3 en *Atelopus ignescens*) (Coloma 2002).

Descripción

Es un sapo mediano con la siguiente combinación de caracteres (Peters 1973, Coloma et al. 2000): (1) dorso liso con pocas verrugas; pústulas negras en extremidades, muslos y flancos; vientre y garganta lisos; (2) hocico ligeramente truncado, sobrepasando la mandíbula inferior;

hocico, canthus rostralis y párpado superior carnosos y elevados; pliegue carnoso que se extiende desde el extremo posterior del ojo hasta la cabeza; (3) tímpano y anillo timpánico ausentes; (4) extremidades anteriores cortas y gruesas; región humeral cubierta de espículas en hembras y de glándulas redondas en machos; (5) fórmula falangeal para la mano 2-2-3-3; (6) membrana interdígital basal entre los dedos de la mano; (7) tubérculos subarticulares débilmente definidos; tubérculo palmar prominente; (8) machos con excrecencias nupciales; (9) extremidades posteriores cortas y gruesas; región femoral con pocas espinas en hembras y muchas pústulas en machos; (10) tubérculos subarticulares débilmente definidos; tubérculo metatarsal externo prominente y elevado.

Coloración

Dorso y flancos, incluyendo verrugas, espículas y conos uniformemente negros. Vientre naranja-rojo, más oscuro en la región gular que en el vientre y ligeramente teñido con amarillo en este último. Tiene un parche anal negro que cubre la superficie ventral proximal de los muslos. Superficie ventral de los miembros negra, excepto en los brazos que es naranja-rojiza. Tiene marcas naranja-rojizas en la superficie ventral de los brazos, muslos y pantorrillas. Iris negro (Peters 1973, Coloma et al. 2000, Rueda-Almonacid et al. 2005).

Hábitat y Biología

Habita valles interandinos, bosque montanos y páramos. De actividad diurna, movimientos lentos, terrestres y asociados a riachuelos de aguas corrientes. Esta especie también solía ser encontrada en zonas alteradas como potreros y en áreas urbanas periféricas de ciudades como Latacunga y Quito. Hay registros de migraciones masivas que dejaban una gran cantidad de individuos atropellados a lo largo de 1 a 10 km en la vía panamericana en las provincias de Bolívar, Chimborazo y Tungurahua, durante los años 50. Sus renacuajos se encontraban pegados a las piedras de ríos correntosos. Presentan amplexus axilar (Jiménez de la Espada 1875, Duellman y Lynch 1969, Peters 1973, Ron et al. 2003, Coloma et al. 2005).

Distribución

Ha sido registrada en cerca de 50 localidades la región interandina y zonas altas de las Cordilleras Oriental y Occidental de los Andes de Ecuador, desde la provincia de Imbabura al norte hasta las provincias de Chimborazo y Bolívar al sur (Coloma et al. 2000; Ron et al. 2003). Se distribuye en un rango de ~6700 km cuadrados (UICN 2015).

Rango Altitudinal:

De 2800 a 4200 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Extinta.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro crítico

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Atelopus bomolochos* y *Atelopus halihelos* (Pyron 2014, Pyron y Wiens 2011). Dentro del grupo de especies *Atelopus ignescens* (Lynch 1993).

Coloma et al. (2000) proveen una lista de sinónimos. También redefinieron *Atelopus ignescens* y designaron un neotipo. Poblaciones previamente asignadas a este taxón, del norte de Ecuador (provincia de Carchi y del sur de Colombia (departamento Nariño), corresponden a otras especies. Guayasamin et al. (2010) presentan una filogenia que incluye a *Atelopus ignescens* y que muestra una relación cercana al complejo de especies de *Atelopus bomolochos*.

Etimología

El epíteto específico *ignescens* viene de la palabra en latín *ignescere* que significa “coger fuego”, presumiblemente por el color naranja del vientre (Coloma et al. 2000).

Información Adicional

Duellman y Lynch (1969) describieron e ilustraron el renacuajo (vistas dorsal, ventral y lateral). Peters (1973) presenta ilustraciones en vistas dorsal, ventral y lateral de la cabeza (Fig. 20). Heselhaus & Schmidt (1988, 1994), Patzelt (1989) y Lötters (1996) presentan fotografías en color. Coloma et al. (2000) presenta ilustraciones en vista ventral de: mano, pie e hioide del neotipo, además de fotografías en blanco y negro dorsal y ventral del neotipo. Almendáriz y Orcés (2004) proveen datos de morfología, distribución, ecología y densidad poblacional y reportan individuos muertos en la desembocadura del Río Pita, Provincia Pichincha, en 1986. En esa publicación aún se incluyen poblaciones de Carchi, Imbabura, Chimborazo y Cañar, las cuales no pertenecen a *Atelopus ignescens*. Véase en GBIF algunos datos de especímenes en varios museos de USA y Argentina, aunque las identificaciones de algunos de estos especímenes podrían ser incorrectas o desactualizadas. Ron et al. (2003) documentan disminuciones poblacionales drásticas y discuten su estado de conservación en base a muestreos poblacionales retrospectivos. Además presentan evidencia del posible rol del cambio climático en la disminución de sus poblaciones. Stuart et al. (2008) proveen datos de distribución, ecología y conservación de *Atelopus ignescens*. Ron et al. (2009) presentan una fotografía dorsal.

Literatura Citada

1. Almendáriz, A. y Orcés, G. 2004. Distribución de algunas especies de la herpetofauna de los pisos Altoandino, Temperado y Subtropical. *Revista Politécnica* 25:97-149. PDF
2. Bustamante, M. R., Ron, S. R., Coloma, L. A. 2005. Cambios en la diversidad en siete comunidades de anuros en los Andes de Ecuador. *Biotropica* 37:180-189. PDF
3. Coloma, L. A. 2002. Two species of *Atelopus* (Anura: Bufonidae) from Ecuador. *Herpetologica* 58 PDF
4. Coloma, L. A. 2016. El Jambato negro del páramo, *Atelopus ignescens*, resucitó. *IMciencia*.
5. Coloma, L. A., Oxford, P., Bustamante, M. R. y Ron, S. 2005. Ranas del Ecuador.
6. Coloma, L. A., Salas, A. y Lötters, S. 2000. Taxonomy of the *Atelopus ignescens* complex (Anura: Bufonidae): designation of a neotype of *Atelopus ignescens* and recognition of *Atelopus exiguus*. *Herpetologica* 56:303-324. PDF
7. Cornalia, E. 1849. *Vertebratorum Synopsis in Museo Mediolanense extantium quae per novum Orbem Cajetanas Osculati collegit Annis 1846-47-1848. Speciebus novis vel minus cognitibus adjunctis, nec non Descriptionibus atque Iconibus illustratis, curante Aemilio Cornalia.* 1849:304-305.
8. Duellman, W. E. y Lynch, J. D. 1969. Descriptions of *Atelopus* tadpoles and their relevance to atelopodid classification. *Herpetologica* 25:231-240. PDF
9. Guayasamin, J. M., Bonaccorso, E., Duellman, W. E., Coloma, L. A. 2010. Genetic differentiation in the nearly extinct harlequin frogs (Bufonidae: *Atelopus*), with emphasis on the Andean *Atelopus ignescens* and *A. bomolochos* species complexes. *Zootaxa* 2574:55-68.
10. Heselhaus, R. y Schmidt, M. 1988. Harlekinfrösche der Gattung *Atelopus*. Terrarien Bibliothek, Münster, Germany.
11. Heselhaus, R. y Schmidt, M. 1994. Harlequin frogs. A complete guide. T.F.H. Publications, Neptune, Florida, U.S.A.
12. IUCN. 2015. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2015).
13. Jiménez de la Espada, M. 1875. Vertebrados del viaje al Pacífico verificado de 1862 a 1865 por una comisión de naturalistas enviada por el gobierno Español. *Batracios* 208.
14. Lötters, S. 1996. The Neotropical toad Genus *Atelopus*. Checklist-Biology-Distribution. Vences, M. and Glaw, F. Verlags GbR. Köln, Germany 1-143.
15. Lynch, J. D. 1993. A new harlequin frog from the Cordillera Oriental of Colombia (Anura, Bufonidae, *Atelopus*). *Alytes* 11:77-87.
16. Patzelt, E. 1989. Fauna del Ecuador. Banco Central del Ecuador. Imprenta Mariscal. Quito, Ecuador.
17. Peters, J. A. 1973. The frog genus *Atelopus* in Ecuador (Anura: Bufonidae). *Smithsonian Contributions to Zoology* 145:1-49. Enlace
18. Pounds, J. A., Coloma, L. A., Bustamante, M. R., Ron, S. R., Merino-Viteri, A., Young, B. E., Still, C. J., La Marca, E., Sánchez-Azofeifa, G. A., Consuegra, J. A., Masters, K. L., Fogden, M. P. L., Foster, P. N., Puschendorf, R. 2006. Widespread amphibian extinctions from epidemic disease driven by global warming. *Nature* 439:161-167. PDF
19. Pyron, R. A. 2014. Biogeographic analysis reveals ancient continental vicariance and recent oceanic dispersal in amphibians. *Systematic Biology* 63:779-797.
20. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 61:543-583.
21. Ron, S. R. y Merino-Viteri, A. 2000. Amphibian declines in Ecuador: overview and first report of chytridiomycosis from South America. *Froglog* 42:2-3. PDF
22. Ron, S. R., Bustamante, M. R., Coloma, L. A. y Mena, B. 2009. Sapos, Ecuador sapodiverso. *Serie de Divulgación del Museo de Zoología. Centro de Biodiversidad y Ambiente, Pontificia Universidad Católica del Ecuador* 10:256.
23. Ron, S. R., Coloma, L. A., Bustamante, M. R. y Duellman, W. E. 2003. Population decline of the jambato toad *Atelopus ignescens* (Anura: Bufonidae) in the Andes of Ecuador. *Journal of Herpetology* 37:116-126. PDF
24. Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Coloma, L. A. y Menéndez-Guerrero, P. 2008. Lista roja de los anfibios de Ecuador. [en línea]. versión 1.0 (2 de mayo 2008). Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito, Ecuador. [Consulta: fecha].
25. Rueda-Almonacid, J. V., Rodríguez-Mahecha, J. V., Lötters, S., La Marca, E., Kahn, T. y Angulo, A. 2005. Ranas arlequines. *Conservación Internacional. Panamericana Formas e Impresos S. A., Bogotá, Colombia*.
26. Stuart, S. N., Hoffmann, M., Chanson, J., Cox, N., Berridge, R., Ramani, P. y Young, B. E. 2008. *Threatened Amphibians of the World*. Lynx Edicions. España 160.

Autor(es)

Luis A. Coloma, Caty Frenkel, Cristina Félix-Novoa, Alexandra Quiguango-Ubillús, Santiago R. Ron y Andrea Varela-Jaramillo

Editor(es)

Santiago Ron

Fecha Compilación

Martes, 23 de Junio de 2015

Fecha Edición

Miércoles, 18 de Mayo de 2016

Actualización

Miércoles, 18 de Mayo de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Varela-Jaramillo, A., Coloma, L. A., Frenkel, C., Félix-Novoa, C., Quiguango-Ubillús, A. 2016. *Atelopus ignescens* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

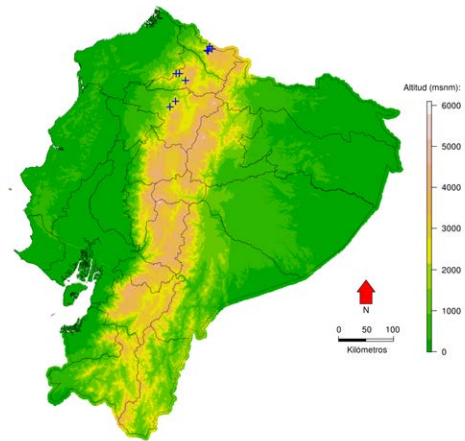
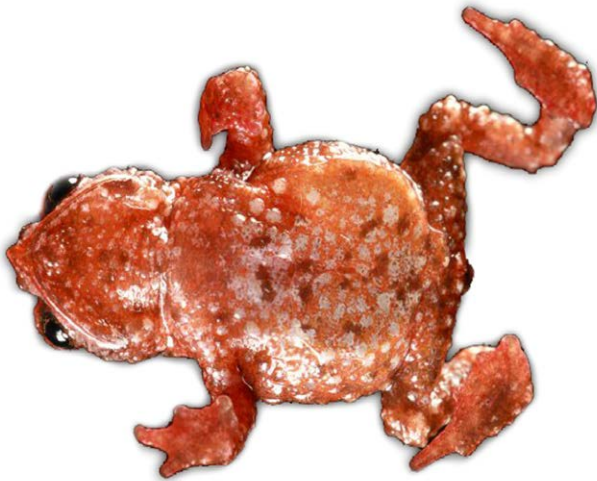


EN PELIGRO

fauna
WEB

Osornophryne occidentalis Osornosapo de occidente

Cisneros-Heredia y Gluesenkamp (2010)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Bufonidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 20.69 mm (rango 18.98–22.03; n = 6) (Diego Páez no publicado)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 32.73 mm (rango 29.82–35.32; n = 6) (AmphibiaWebEcuador)

Osornophryne occidentalis es la única especie del género que se encuentra en el Bosque Nublado de la estribación occidental de los Andes del Ecuador. Se distingue de sus congéneres por las siguientes características (características de *Osornophryne occidentalis* en paréntesis). *Osornophryne antisana* tiene un dorso liso a rugoso con verrugas y crestas paravertebrales y piel en el área occipital relativamente lisa (piel dorsal rugosa con verrugas y crestas dorsolaterales pero sin crestas paravertebrales, piel del área occipital rugosa), punta del hocico proyectada en una probóscide (punta del hocico con una protuberancia cónica alargándose más allá de la mandíbula superior pero sin formar una probóscide). *Osornophryne bufoniformis* tiene un hocico redondeado, agrandado, menos puntiagudo en vista lateral, con la punta apenas puntiaguda (hocico angulado en vista lateral, en forma de una pirámide, con la punta del hocico ancha y cónica proyectada, alargándose más allá de la mandíbula superior pero sin formar una probóscide), *cantus rostralis* redondeado, menos elevado y curvo (*cantus rostralis* distintivo, con una cresta glandular en el *cantus*, recto en vista dorsal), área interorbital pobremente definida por el *cantus rostralis* aplanado, liso (área interorbital rectangular, rugosa y tuberculada), dorso de color sepia o amarillo-café a gris-café oscuro, con o sin verrugas y las crestas café claro

a amarillo-café (café oscuro con verrugas y crestas café ocre), vientre amarillo-café con pústulas amarillas a rosado rojizo, a veces con manchas cafés (vientre marrón-café con agrupamientos irregulares de pústulas de color salmón pálido). *Osornophryne percrassa* tiene el hocico truncado con una pequeña punta no proyectada más allá de la mandíbula superior, piel dorsal glandular con verrugas pero sin crestas dorsolaterales, vientre café con rayas o manchas blancas a amarillas. *Osornophryne sumacoensis* tiene cabeza redonda en vista dorsal (angular en vista dorsal), vientre azul con puntos negros en hembras adultas. *Osornophryne talipes* tiene una piel dorsal lisa a ligeramente rugosa con verrugas y crestas paravertebrales, cabeza que es del mismo ancho que largo (cabeza más ancha que larga), punta del hocico prolongándose en una probóscide prominente y carnosa. *Osornophryne puruanta* difiere por tener el dorso relativamente liso con numerosas crestas glandulares de color claro y punta del hocico proyectada en una pequeña probóscide (Páez-Moscoso y Guayasamín 2012).

Distribución

Se la conoce de cuatro localidades en las Cordillera Occidental de los Andes del Ecuador. Sin embargo, existe un registro en Chilma Bajo, Carchi, Ecuador que morfológicamente es muy similar a *O. occidentalis*, pero existe cierta divergencia con las demás poblaciones de esta especie (Páez-Moscoso et al., 2011)

Rango Altitudinal:
2,500 - 2750 m

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: No evaluada.
Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Osornophryne sumacoensis* y *Osornophryne simpsoni* (Páez-Moscoso y Guayasamín 2012, Páez-Moscoso et al. 2011).

Etimología

El epíteto específico se refiere a su exclusiva distribución en los bosques nublados occidentales de la Cordillera Occidental de los Andes del Ecuador.

Literatura Citada

1. Cisneros-Heredia, D. F. y Gluesenkamp, A. 2010. A new Andean toad of the genus *Osornophryne* (Amphibia: Anura: Bufonidae) from northwestern Ecuador, with taxonomic remarks on the genus. *Avances en Ciencias e Ingenierías* 3:B64–B73. PDF
2. Páez-Moscoso, D. J., Guayasamin, J. M. y Yáñez-Muñoz, M. H. 2011. A new species of Andean toad (Bufonidae, *Osornophryne*) discovered using molecular and morphological data, with a taxonomic key for the genus. *ZooKeys* 108:73–97. PDF

Autor(es)

Editor(es)

Fecha Compilación

Lunes, 31 de Octubre de 2011

Fecha Edición

Miércoles, 31 de Enero de 1753

Actualización

Lunes, 23 de Febrero de 2015

¿Cómo citar esta sinopsis?

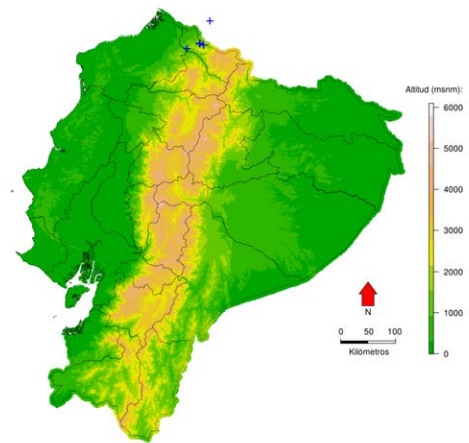
1753. *Osornophryne occidentalis* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



Rhaebo colomai

Sapo andino de Coloma

Hoogmoed (1985)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Bufonidae

Regiones naturales

Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 35.5 mm (rango 32.6-38.4; n = 6) (Ron et al. 2015)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 57 mm (rango 54.9-59.1; n = 3) (Ron et al. 2015)

Es un sapo mediano de color café, con glándulas parotoideas alargadas que producen una secreción amarillo-anaranjada, crestas craneales inconspicuas, extensas membranas en los dedos del pie y piel de los flancos areolada, con una fila de tubérculos entre la glándula parotoidea y la ingle. La especie más similar a *Rhaebo colomai* es *Rhaebo olallai*, de la cual se diferencia por el patrón de tubérculos en los flancos. *Rhaebo olallai* presenta flancos lisos, poco granulares, con prominentes tubérculos grandes y carnosos (flancos muy granulares con tubérculos medianos en *Rhaebo colomai*). Otra especie, menos similar, es *Rhaebo andinophrynoides*, la cual se diferencia de *Rhaebo colomai* por su menor tamaño (SVL en hembras 50.4 mm), el dedo I de la mano es casi igual de largo que el dedo II, sin membrana interdigital y presenta un tímpano grande y redondeado (dedo I de la mano más pequeño que dedo II, con membrana interdigital basal y tímpano débilmente visible en *Rhaebo colomai*). Finalmente, la especie colombiana *Rhaebo atelopoides*, se diferencia por tener glándulas parotoideas pequeñas y redondeadas (Hoogmoed 1985, Mueses-Cisneros 2009, Lynch et al. 2014, Ron et al. 2015). Se diferencia de sapos del género *Rhinella* por carecer de crestas craneales desarrolladas.

Descripción

Rhaebo colomai es un sapo de tamaño mediano que presenta la siguiente combinación de caracteres (Hoogmoed 1985, Ron et al. 2015): (1) dorso, cabeza, flancos y extremidades granulares con varios tubérculos y espículas en machos y liso con pocos tubérculos en hembras; flancos con una pequeña línea oblicua continua de verrugas aplanadas, redondeadas en la región inguinal; vientre areolado, con espículas en machos; (2) tímpano no visible en machos y parcialmente visible en hembras, equivalente a 27.4-38.0% del diámetro del ojo; (3) hocico subacuminado en vista dorsal y prolongado en vista lateral; pliegue carnosos en la punta del rostro (4) lengua ovalada; machos con sacos vocales presentes y almohadillas nupciales pequeñas, no hinchadas; (5) párpado superior con pocos tubérculos en hembras y varios en machos; crestas craneales ausentes; (6) glándulas parotoideas grandes y alargadas, con bordes anterior y posterior redondeados o acuminados; (7) extremidades anteriores esbeltas, largas, con varios tubérculos subcónicos; dedos con membrana interdigital basal; dedo I de la mano más pequeño que dedo II; tubérculos en la palma de la mano; pliegues y tubérculos ulnares ausentes; (8) extremidades posteriores largas y delgadas, densamente tuberculadas en machos y con pocos tubérculos en hembras; pliegue tarsal interno ausente; membrana interdigital extensa; tubérculos inconspicuos en la palma del pie.

Coloración

Dorso café rojizo oscuro, con una línea crema que se extiende desde el hocico, pasa por el borde externo del párpado superior hasta la cresta supratimpánica y parotoidea. Tubérculos aislados de color crema en los flancos. Mancha crema grande bajo el ojo cubriendo gran parte del labio superior. Mancha crema encima de la inserción de la extremidad anterior. Vientre café claro con manchas café oscuro en hembras y café rojizo oscuro con tubérculos blancos en machos (Hoogmoed 1989, obs. pers.).

Hábitat y Biología

Habita bosque siempreverde colinado de la cordillera occidental de los Andes. En Colombia, habita bosque lluvioso piemontano. Vive en bosque secundario, sobre troncos caídos, grietas en rocas, arbustos y en ramas u hojas de árboles aledaños a riachuelos. Puede ser encontrada activa durante el día o la noche. Se desconocen su modo de reproducción y renacuajos pero su mayor abundancia a lo largo de arroyos de agua corriente sugiere que se reproduce en ellos. En su estómago se encontraron hormigas (Hoogmoed 1985, Ron et al. 2015)

Distribución

Se distribuye en las estribaciones occidentales de la cordillera occidental de los Andes norte de Ecuador y sur de Colombia. Se conoce únicamente en dos localidades, en la provincia de Carchi-Ecuador (cabeceras del río Baboso y oeste de Chical) y en una del Departamento de Nariño-Colombia (Reserva Natural Río Ñambí) (Ron et al. 2015).

Rango Altitudinal:

En las cabeceras del río Baboso ocurre entre 1180 y 1200 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro crítico.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro crítico

Taxonomía

Es la especie hermana de *Rhaebo olallai*. Antes pertenecía al género *Andinophryne*, propuesto por Hoogmoed (1985), sin embargo, la revisión taxonómica reciente de Ron et al. (2015), basada en caracteres morfológicos y moleculares, ubicó a esta especie dentro del género *Rhaebo*. Estas dos especies forman el clado hermano de *Rhaebo haematiticus*, *Rhaebo guttatus* y *Rhaebo ecuadorensis* (Ron et al. 2015).

Etimología

En honor a Luis A. Coloma, quién acompañó a Marinus S. Hoogmoed durante su trabajo de campo por el oeste y centro de Ecuador en abril de 1983 (Hoogmoed 1985).

Información Adicional

Ron et al. (2015) describen su morfología, incluyendo información morfométrica, muestran sus relaciones filogenéticas, proveen información ecológica y de distribución y discuten su estado de conservación. Hoogmoed (1985) presenta ilustraciones del holotipo en vista lateral de la cabeza y flanco y vista dorsal y ventral de la cabeza (Figs. 3-5), además de ilustraciones de las superficies de las manos y patas (Figs. 6-9) y fotografías en blanco y negro del holotipo en vista dorsal, ventral, y lateral (Figs. 10-12).

Literatura Citada

1. Hoogmoed, M. S. 1985. A new genus of toads (Amphibia: Anura, Bufonidae) from the Pacific slopes of the Andes in northern Ecuador and southern Colombia, with the description of two new species. *Zoologische Mededelingen* 59:251-274.
2. Hoogmoed, M. S. 1989. On the identity of some toads of the genus *Bufo* from Ecuador, with additional remarks on *Andinophryne colomai* Hoogmoed, 1985 (Amphibia: Anura: Bufonidae). *Zoologische Verhandelingen* 250:1-32. PDF
3. Lynch, R. L., Kohn, S., Ayala-Varela, F., Hamilton, P. S., Ron, S. R. 2014. Rediscovery of *Andinophryne olallai* Hoogmoed, 1985 (Anura, Bufonidae), an enigmatic and endangered Andean toad. *Amphibian & Reptile Conservation* 8 [Special Section]:1-7. PDF

4. Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yáñez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A., Nicolalde, D. A. 2014. AmphibiaWebEcuador. Versión 2014.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. <<http://zoologia.puce.edu.ec/Vertebrados/anfibios/AnfibiosEcuador>>, acceso 3 de enero, 2014.
5. Ron, S. R., Mueses-Cisneros, J. J., Gutierrez-Cardenas, P. D. A., Rojas-Rivera, A., Lynch, R. L., Duarte Rocha, C. F., Galarza, G. 2015. Systematics of the endangered toad genus *Andinophryne* (Anura: Bufonidae): phylogenetic position and synonymy under the genus *Rhaebo*. Zootaxa 3947:347-366. PDF

Autor(es)

Andrea Varela-Jaramillo, Luis A. Coloma, Caty Frenkel, Felix Noboa y A. Quiguango-Ubillús

Editor(es)

Santiago Ron

Fecha Compilación

Martes, 28 de Abril de 2015

Fecha Edición

Martes, 28 de Abril de 2015

Actualización

Viernes, 30 de Diciembre de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Varela-Jaramillo, A., Coloma, L. A., Frenkel, C., Noboa, F y Quiguango-Ubillús, A. 2015. *Rhaebo colomai* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

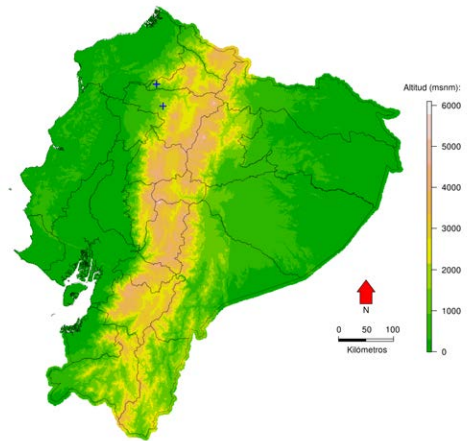


**PELIGRO
CRÍTICO**
fauna
WEB

Rhaebo olallai

Sapo andino de Tandayapa

Hoogmoed (1985)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Bufonidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental, Bosque Piemontano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Rango = 36.5–38.4 mm; n = 2 (Lynch et al. 2014; S. R. Ron, no publicado)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Rango = 57.0–60.0 mm; n = 2 (Lynch et al. 2014)

Es un sapo mediano de color café, con glándulas parotoideas elongadas, las cuales producen una secreción amarillo-anaranjada, crestas craneales alargadas ausentes, testículos alargados y flancos con prominentes tubérculos carnosos. La especie más similar a *Rhaebo olallai* es *Rhaebo colomai*, de la cual se diferencia por el patrón de tubérculos en los flancos. *Rhaebo colomai* presenta glándulas pequeñas en los flancos, distribuidas en una sola hilera (glándulas grandes y conspicuas en los flancos, distribuidas en varias hileras o patrones irregulares en *Rhaebo olallai*). Además, *Rhaebo colomai* tiene el dorso granular cubierto con abundantes y grandes tubérculos (dorso liso con pocos tubérculos dispersos en *Rhaebo olallai*) y es de menor tamaño. Otra especie, menos similar, es *Rhaebo andinophrynooides*, la cual se diferencia de *Rhaebo olallai* por su menor tamaño (SVL en hembras 50.4 mm), el dedo I de la mano es casi igual de largo que el dedo II, sin membrana interdigital y presenta un tímpano grande y redondeado (dedo I de la mano más pequeño que dedo II, con membrana interdigital basal y tímpano

débilmente visible en *Rhaebo olallai*). Finalmente, *Rhaebo olallai* se distingue de la especie colombiana *Rhaebo atelopoides* en tener patas posteriores más largas y por carecer de tubérculos abundantes en el dorso (Hoogmoed 1985, Mueses-Cisneros 2009, Lynch et al. 2014, Ron et al. 2015). Se diferencia de sapos del género *Rhinella* por carecer de crestas craneales desarrolladas.

Descripción

Rhaebo olallai es un sapo mediano que presenta la siguiente combinación de caracteres (Lynch et al. 2014, Ron et al. 2015): (1) dorso liso con varios tubérculos y espículas dispersas en machos y sin tubérculos en hembras, la mayoría de tubérculos están presentes en la región del sacro hasta la cloaca; flancos con una línea de 6-9 glándulas carnosas prominentes y varias hileras de tubérculos; vientre tuberculado; (2) tímpano débilmente visible; (3) hocico acuminado en vista dorsal y prolongado en vista lateral; pliegue carnoso en la punta del rostro; (4) lengua ovalada; machos con sacos y hendiduras vocales; almohadillas nupciales pequeñas, no hinchadas (5) región interna del párpado sin tubérculos, región externa carnosa; crestas craneales ausentes; (6) glándulas parotoideas elongadas con bordes anterior y posterior redondeados o acuminados; (7) testículos elongados e hipertrofiados; (8) patas anteriores esbeltas y largas, con o sin tubérculos subcónicos; dedos con membrana interdigital basal; dedo I de la mano más pequeño que dedo II; tubérculos presentes en la palma de la mano; tubérculos y pliegues ulnares ausentes; (9) patas posteriores largas, delgadas y tuberculadas; pliegue tarsal ausente; dedos con membrana interdigital extensa; palmas de los pies sin tubérculos.

Coloración

Su coloración dorsal es café. Flancos con glándulas grandes y conspicuas de color café claro, amarillo o crema. Vientre café claro con pocas manchas café oscuras en hembras y café oscuro con pocas manchas café claras en machos. Iris rojo cobrizo, más oscuro hacia la zona de la pupila. Los juveniles presentan el dorso color cobre, dorado y blanco con un patrón moteado, el vientre tiene algunas series de líneas blancas onduladas y el iris es un rojo más fuerte que el de los adultos (Lynch et al. 2014, obs. pers.).

Hábitat y Biología

Habita en bosque siempreverde colinado y bosque piemontano. Es de actividad nocturna, arbórea y vive en vegetación alta cercana a riachuelos, en bosque primario de tierra firme. Los juveniles perchan mas bajo que los adultos. El bosque presenta un dosel alto, abundantes palmas y árboles cubiertos por musgos y epífitas (Lynch et al. 2014, Ron et al. 2015). En el análisis estomacal del holotipo se encontraron hormigas y escarabajos de la familia Curculionidae. El holotipo tiene ovarios agrandados y alargados con numerosos óvulos pequeños y blancos (Hoogmoed 1985).

Distribución

Rhaebo olallai se distribuye en las estribaciones noroccidentales de la Cordillera de los Andes de Ecuador. Se conoce únicamente de dos localidades (Tandayapa y Manduriacu) (Ron et al. 2015). Un reporte de la Reserva Natural Río Ñambi (Municipio de Barbaças, Nariño) en Colombia en realidad correspondería a otra especie (P. D. Gutiérrez-Cárdenas com. pers.).

Rango Altitudinal:

De 1300 a 1600 m sobre el nivel del mar (Hoogmoed 1985; Lynch et al. 2014).

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Datos insuficientes.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro crítico

Taxonomía

Rhaebo olallai es la especie hermana de *Rhaebo colomai*. Antes pertenecía al género *Andinophryne*, propuesto por Hoogmoed (1985), sin embargo, la revisión taxonómica reciente de Ron et al. (2015), basada en caracteres morfológicos y moleculares, ubica a esta especie dentro del género *Rhaebo*. Estas dos especies forman el clado hermano de *Rhaebo haematiticus*, *Rhaebo guttatus* y *Rhaebo ecuadorensis* (Ron et al. 2015).

Etimología

En nombre de Jorge Olalla quien contribuyó con colecciones de anfibios y reptiles a museos del Ecuador y del extranjero (Hoogmoed 1985).

Información Adicional

Hoogmoed (1985) presenta ilustraciones del holotipo (Figs. 13-15) incluyendo las superficies ventrales de manos y pies (Figs. 6-9). Lynch et al. (2014) proveen información ecológica y fotografías de juveniles, subadultos y adultos. Ron et al. (2015) presentan información sobre sus relaciones filogenéticas.

Literatura Citada

1. Hoogmoed, M. S. 1985. A new genus of toads (Amphibia: Anura, Bufonidae) from the Pacific slopes of the Andes in northern Ecuador and southern Colombia, with the description of two new species. *Zoologische Mededelingen* 59:251-274.
2. Lynch, R. L., Kohn, S., Ayala-Varela, F., Hamilton, P. S., Ron, S. R. 2014. Rediscovery of *Andinophryne olallai* Hoogmoed, 1985 (Anura, Bufonidae), an enigmatic and endangered Andean toad. *Amphibian & Reptile Conservation* 8 [Special Section]:1-7. PDF

3. Mueses Cisneros, J. J. 2009. *Rhaebo haematiticus* (Cope 1862): un complejo de especies con redescrición de *Rhaebo hypomelas* (Boulenger 1913) y descripción de una nueva especie. *Herpetotropicos* 5:29-47. Enlace
4. Ron, S. R., Mueses-Cisneros, J. J., Gutierrez-Cardenas, P. D. A., Rojas-Rivera, A., Lynch, R. L., Duarte Rocha, C. F., Galarza, G. 2015. Systematics of the endangered toad genus *Andinophryne* (Anura: Bufonidae): phylogenetic position and synonymy under the genus *Rhaebo*. *Zootaxa* 3947:347-366. PDF

Autor(es)

Santiago R. Ron, Andrea Varela-Jaramillo y Caty Frenkel

Editor(es)

Santiago R. Ron

Fecha Compilación

Martes, 28 de Abril de 2015

Fecha Edición

Viernes, 26 de Julio de 2013

Actualización

Martes, 28 de Abril de 2015

¿Cómo citar esta sinopsis?

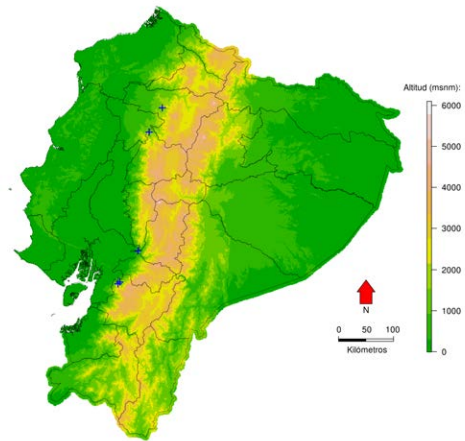
Ron, S. R., Varela-Jaramillo, A. y Frenkel, C. 2013. *Rhaebo olallai* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



VULNERABLE

fauna
WEB

Rhaebo caeruleostictus
Sapo de Chanchan
Günther (1859)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Bufonidae

Regiones naturales

Bosque Deciduo de la Costa, Bosque Húmedo Tropical del Chocó, Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental, Matorral Interandino

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal (rango 75.8–80.9 mm; n=4) (Hoogmoed 1989)

Hembras Longitud Rostro-cloacal (rango 71.6–92.3 mm; n=10) (Hoogmoed 1989)

Sapo grande que se diferencia de *Rhinella horribilis* por tener crestas craneales y un tímpano externo no visible (Pramuk y Kadivar 2003). Debido a su aspecto, se la puede confundir con *Rhinella horribilis*, de la que se diferencia por tener un tímpano no visible y por su patrón de coloración característico, dorso anaranjado o verdoso con manchas agrandadas de color negro (MECN 2010).

Descripción

Es un sapo de tamaño grande con la siguiente combinación de caracteres (modificado de Hoogmoed 1989): (1) cabeza ancha y aplanada; crestas occipitales presentes; (2) hocico corto; redondeado en vista dorsal, truncado en vista lateral en adultos; ligeramente proyectado en juveniles; punta del hocico con una cresta carnosa vertical baja (3) margen del párpado superior verrugoso y proyectado; (4) glándulas parotoideas hinchadas, visibles, alargadas; (5) *canthus rostralis* visible, redondeado, no proyectado sobre la región loreal; región loreal cóncava,

inclinada casi verticalmente al labio superior, claramente visible en vista dorsal; (6) oído presente, tímpano poco visible; (7) flanco con una línea oblicua de tubérculos; (8) dorso y parte superior de la cabeza de las hembras lisa, con verrugas redondeadas a cónicas en el párpado superior, flancos y piernas; (9) extremidades alargadas y delgadas; manos con dedos largos y membranas rudimentarias; dedos de los pies con membrana moderada que continúa con rebordes cutáneos hasta el extremo del dedo (10) Dedo I de la mano más corto que el II; largo de los dedos manuales: $I < II < IV < III$; tubérculos subarticulares individuales presentes en todos los dedos; tubérculos supernumerarios presentes; (11) Dedo manual I visiblemente más ancho en machos; (12) fórmula de la membrana de los pies: $I (1\frac{3}{4}) - (2) II (1\frac{1}{4}) - (3) III (2) - (3\frac{1}{2}) IV (3\frac{1}{4}) - (2\frac{1}{4}) V$; largo de los dedos pediales: $I < II < V < III < IV$; (13) toda la superficie dorsal con verrugas punteagudas afiladas en machos, dando una apariencia áspera.

Coloración

Dorso café oscuro; extremidades anteriores y posteriores naranja; mentón negro; pecho ligeramente moteado de blanco; vientre y parte inferior de las extremidades traseras gris con manchas negras; costado de la cabeza y cuerpo color rojizo; puntos blancos escasos en los bordes de la boca y en el borde posterior de las extremidades anteriores; muslos y banda en el ano color gris blancuzco pálido (Hoogmoed 1989).

Hábitat y Biología

Especie terrestre, presumiblemente diurna. Se la ha encontrado cerca de ríos en los bosques montanos nublados. Se presume que tiene reproducción larval a lo largo de todo el año (Hoogmoed 1989).

Distribución

Se conoce de varias localidades en las tierras bajas y estribaciones al occidente de los Andes de Ecuador.

Rango Altitudinal:

Se encuentra entre los 40 y 2000 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Vulnerable

Taxonomía

Se encuentra dentro del grupo monofilético *guttatus*, su especie hermana hipotética es *Rhaebo guttatus* (Pramuk 2006). Véase sinonimia y comentarios taxonómicos en Frost (2016).

Etimología

El epíteto específico deriva del latín *caeruleus* que significa "azul", y del griego *stiktos* que significa "moteado", y hace referencia a su patrón de coloración en preservación (Brown 1956).

Información Adicional

Hoogmoed (1989) redescubre a esta especie y provee datos de distribución e historia natural. Además presenta ilustraciones de la cabeza del holotipo (vistas dorsal, ventral y lateral), de las superficies ventrales de mano y pie del holotipo, de la musculatura de la región ótica y de la ventral del muslo de un espécimen. Provee fotografías en blanco y negro del holotipo (vistas dorsal, ventral y lateral), de un subadulto (vista ventral), de una hembra y un macho (vistas dorsal y ventral). Pramuk y Kadivar (2003) proveen datos de distribución y una ilustración de la vista lateral de la cabeza. Pramuk (2006) provee una hipótesis de sus relaciones filogenéticas, sobre la base de caracteres morfológicos.

Literatura Citada

1. Brown, R. W. 1956. Composition of scientific words. Smithsonian Books, Washington, 882 pp.
2. Cisneros-Heredia, D. F., Almendáriz, A., Yáñez-Muñoz, M. H., Coloma, L. A., Ron, S. R. 2004. *Rhaebo caeruleostictus*. *The IUCN Red List of Threatened Species 2004*: e.T54597A11160570. <http://dx.doi.org/10.2305/IUCN.UK.2004.RLTS.T54597A11160570.en>.
3. Frost, D. R. 2016. Amphibian Species of the World: an Online Reference. Version 6.0 (Date of access). Electronic Database accessible at <http://research.amnh.org/herpetology/amphibia/index.html>. American Museum of Natural History, New York, USA.
4. Günther, A. C. 1859. Second list of cold-blooded Vertebrata collected by Mr. Fraser in the Andes of western Ecuador. *Proceedings of the Zoological Society of London* 1859:402-422.
5. Hoogmoed, M. S. 1989. On the identity of some toads of the genus *Bufo* from Ecuador, with additional remarks on *Andinophryne colomai* Hoogmoed, 1985 (Amphibia: Anura: Bufonidae). *Zoologische Verhandlungen* 250:1-32. PDF
6. MECN. 2010. Serie Herpetofauna del Ecuador: El Choco Esmeraldeño. Monografía. Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales. Quito-Ecuador 5:1-232.
7. Pramuk, J. B. 2006. Phylogeny of South American *Bufo* (Anura: Bufonidae) inferred from combined evidence. *Zoological Journal of the Linnean Society* 146:407-452. PDF
8. Pramuk, J. B. y Kadivar, F. 2003. A new species of *Bufo* (Anura: Bufonidae) from southern Ecuador. *Herpetologica* 59:270-283. PDF

Autor(es)

Luis A. Coloma, Santiago R. Ron, Caty Frenkel, Cristina Félix-Novoa, Alexandra Quiguango-Ubillús y Gabriela Pazmiño-Armijos

Editor(es)

Santiago R. Ron **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Jueves, 10 de Junio de 2010

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

Viernes, 3 de Junio de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Coloma, L. A., Ron, S. R., Frenkel, C., Félix-Novoa, C., Quiguango-Ubillús, A. y Pazmiño-Armijos, G. 2010. *Rhaebo caeruleostictus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

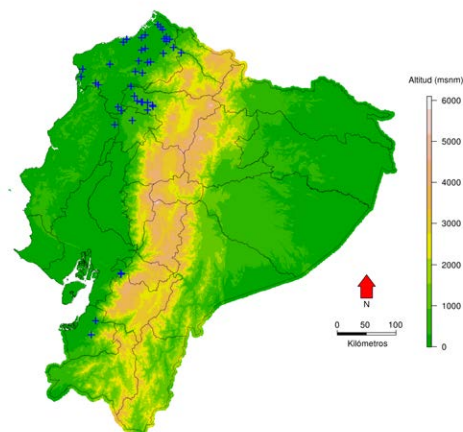


NO EVALUADA

fauna
WEB

Rhinella alata Sapo del Obispo

Thominot (1884)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Bufonidae

Regiones naturales

Bosque Húmedo Tropical del Chocó, Bosque Montano Occidental, Bosque Piemontano Occidental

Pisos Altitudinales

Tropical occidental, Subtropical occidental, Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 36.83 mm (n=49) (dos Santos et al. 2015)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 44.25 mm (n=39) (dos Santos et al. 2015)

Sapo mediano de color café y vientre crema o café. Dorso, flancos y vientre tuberculados y crestas craneales pequeñas. Sin discos expandidos en los dedos. La especie más similar a *Rhinella alata* es *Rhinella margaritifera*, que habita en la Amazonía. Se diferencia por su mayor tamaño (LRC en hembras 68.9 mm), crestas craneales mucho más grandes en hembras y machos, y por la presencia de apófisis vertebral (apófisis vertebral ausente en *Rhinella alata*). Otras especies similares, presentes en la Amazonía, son *Rhinella proboscidea*, *Rhinella dapsilis* y *Rhinella roqueana*. *Rhinella proboscidea* difiere de *Rhinella alata* por su hocico más pronunciado y su piel dorsal lisa. *Rhinella dapsilis* es de mayor tamaño (LRC en machos 77 mm) y presenta una proboscis carnosa en el hocico. *Rhinella roqueana* también se diferencia por la presencia de apófisis vertebral (apófisis vertebral ausente en *Rhinella dapsilis*). *Rhinella alata* se diferencia de especies del género *Rhaebo* por la presencia de crestas craneales (crestas craneales ausentes en *Rhaebo*) (Rodríguez y Duellman 1994, Lavilla et al. 2013, dos Santos et al. 2015).

Descripción

Es un sapo de tamaño mediano que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de dos Santos et al. 2015): (1) piel dorsal con una mezcla de verrugas, espículas y tubérculos diminutos; línea media dorsal desde el hocico a la cloaca, generalmente presente; (2) párpado verrugoso; (3) membrana y anillo timpánico distintivos, moderadamente largos; (4) crestas supraorbitales bajas y gruesas, crestas preorbitales crenuladas, crestas supratimpánicas cóncavas y pequeñas y crestas parietales poco definidas; (5) *canthus rostralis* inconspicuo; (6) apófisis vertebral ausente; (7) hocico subacuminado en vista dorsal y redondeado a pronunciado en vista lateral; (8) glándulas parotoideas pequeñas, elongadas hacia la parte posterior; (9) línea dorsolateral de tubérculos cónicos entre las glándulas parotoideas y la ingle; (10) tubérculos espiculados en las patas, entre la rodilla y el talón, especialmente en hembras; (11) pliegues tarsales ausentes; (12) dedos esbeltos y largos, con pliegues presentes; (13) almohadillas nupciales presentes.

Coloración

Coloración dorsal café con marcas irregulares café claras o amarillas y una línea media dorsal clara, generalmente presente. Tubérculos café oscuros presentes en el dorso. Extremidades color café oscuro con marcas y bandas café claro. Coloración ventral variable de café claro a café oscuro, con puntos blancos y naranjas irregulares y dispersos. Las puntas de los dedos son rojas anaranjadas. Región cantal y tímpano café oscuro. El iris es verde amarillento con reticulaciones negras (dos Santos et al. 2015).

Hábitat y Biología

Especie diurna que vive en la hojarasca de bosque secundario y áreas abiertas con plantaciones (MECN 2010). Habita tierras bajas de bosque siempre verde, bosque deciduo de la costa y estribaciones de bosques con árboles de dosel, cubiertos con epífitas. El periodo reproductivo coincide con la época lluviosa del Chocó ecuatoriano, es decir, entre enero y abril, y se los encuentra frecuentemente durante la noche cantando en pozas a lo largo de riachuelos o en zonas inundadas. La oviposición ocurre durante la tarde. Su dieta se especializa en hormigas (Martinez et al. 2013)

Distribución

Se distribuye en el Bosque Tropical del Chocó de Colombia y Ecuador, al occidente de los Andes. Además, se encuentra varias localidades de Panamá.

Rango Altitudinal:

Se encuentra de 19 a 1500 m sobre el nivel del mar (dos Santos et al. 2015).

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Datos insuficientes.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: No evaluada

Taxonomía

Rhinella alata es la especie hermana del clado *Rhinella margaritifera* de Ecuador y Perú. Dentro del grupo de especies *Rhinella margaritifera* (dos Santos et al. 2015).

Etimología

El nombre *Rhinella* viene del griego y hace referencia a la pequeña nariz sobre su hocico (Suárez y Alzate-Basto 2014)

Información Adicional

dos Santos et al. (2015) proveen información sobre su variación morfológica. Ibañez et al. (1999) proveen datos de morfología, canto, historia natural y una lista amplia de referencias clave.

Literatura Citada

1. dos Santos, S. P., Ibañez, R., Ron, S. R. 2015. Systematics of the *Rhinella margaritifera* complex (Anura, Bufonidae) from western Ecuador and Panama with insights in the biogeography of *Rhinella alata*. *ZooKeys* 501:109-145. PDF
2. Ibañez, R., Rand, S. y Jaramillo, C. A. 1999. Los anfibios del Monumento Natural Barro Colorado, Parque Nacional Soberanía y áreas adyacentes. Mizrachi, E. and Pujol, S.A. Santa Fe de Bogota, 187.
3. Lavilla, E. O., Caramashi, U., Langone, J., Pombal, J. P., de Sá, R. 2013. The identity of *Rana margaritifera* Laurenti, 1768 (Anura, Bufonidae). *Zootaxa* 3646:251-264.
4. Martinez, X. F., Patiño, A. F., de la Ossa, V. J. 2013. Hábitos alimentarios del complejo *Rhinella Margaritifera* (Laurenti, 1768) (Amphibia: Bufonidae), Amazonas, Colombia. *Revista Colombiana de Ciencia Animal*. 5:301-312.
5. MECN. 2010. Serie Herpetofauna del Ecuador: El Choco Esmeraldeño. Monografía. Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales. Quito-Ecuador 5:1-232.
6. Rodríguez, L. O. y Duellman, W. E. 1994. Guide to the frogs of the Iquitos Region, Amazonian Perú. Asociación de Ecología y Conservación, Amazon Center for Environmental Education and Research and Natural History Museum, The University of Kansas. Lawrence, Kansas 22:1-80. PDF
7. Suárez, A. M. y Alzate-Basto, E. 2014. Guía Ilustrada Anfibios y reptiles Cañón del río Porce, Antioquia. EPM E.S.P. Universidad de Antioquia, Herbario Universidad de Antioquia - Medellín, Colombia. 138 pp.

8. Thominot, A. 1884. Note sur un batracien despèce nouvelle provenant de Panama. Bulletin de la Société Philomathique de Paris 8:151-152.

Autor(es)

Andrea Varela-Jaramillo, Santiago R. Ron, Gabriela Pazmiño-Armijos

Editor(es)

Santiago R. Ron **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Martes, 27 de Abril de 2010

Fecha Edición

Lunes, 1 de Enero de 1753

Actualización

Miércoles, 7 de Diciembre de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Varela-Jaramillo, A., Ron, S. R y Pazmiño-Armijos, G. 1753. *Rhinella alata* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



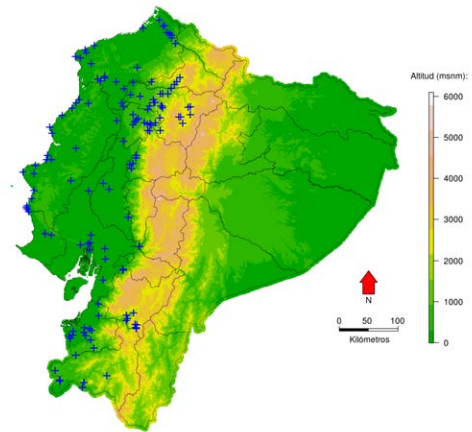
PREOCUPACIÓN
MENOR

fauna
WEB

Rhinella horribilis

Sapo gigante de Veracruz

Wiegmann (1833)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Bufonidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental, Matorral Interandino, Bosque Deciduo de la Costa, Matorral Seco de la Costa, Bosque Húmedo Tropical del Chocó, Bosque Piemontano Occidental

Pisos Altitudinales

Templada occidental, Tropical occidental, Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 95.9 mm (rango 74.94–126.78 mm; n=10); (rango 85–145 mm) en Costa Rica (Base de datos QCAZ; Savage 2002)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 109.4 mm (rango 89.61–129.95 mm; n=10); (rango 90–175 mm) en Costa Rica; (Base de datos QCAZ; Savage 2002)

En un sapo de tamaño variable entre grande y muy grande de color café. Tiene crestas cantales, labiales, supratimpánicas, parietales, pre-, supra- y post-orbitales bajas y gruesas, y glándulas parotoideas grandes y prominentes. Presenta una membrana entre los dedos de los pies. *Rhinella alata* tiene una fila oblicuolateral de tubérculos cónicos desde la glándula parotoidea hasta la ingle (ausente en *Rhinella horribilis*). La especie más similar a *Rhinella horribilis* es *Rhinella marina* que tiene una distribución oriental a los Andes, es difícil diferenciarlas a simple vista; diferencias en la morfología ósea de la región maxilar, frontoparietal y occipital (visibles con rayos X), resultan en una forma del hocico ligeramente más redondeada en *Rhinella marina*. También es fácil confundirla con *Rhinella poeppigii*, de distribución oriental a los Andes, quien presenta glándulas parotoideas subtriangulares y poco definidas (glándulas parotoideas prominentes y bien definidas en *Rhinella horribilis*). Se

diferencia de bufónidos del género *Rhaebo* por la presencia de crestas craneales y tubérculos y verrugas conspicuas en el dorso (ausentes en *Rhaebo*), además *Rhaebo haematiticus* y *Rhaebo blomeri* que son simpátricos con *Rhinella horribilis*, tienen glándulas parotoideas menos prominentes (Venegas y Ron 2014, Acevedo et al. 2016).

Descripción

Es un sapo de tamaño variable entre grande y muy grande que se caracteriza por (base de datos QCAZ): (1) piel dorsal tuberculada con tubérculos medianos y redondeados usualmente con una espícula queratinizada en la punta, con o sin verrugas grandes dispersas; (2) hocico corto, sin una protuberancia ósea en el ángulo de la mandíbula, subacuminado en vista dorsal, truncado a redondeado de perfil; (3) crestas craneales bajas; (3) crestas cantales, preorbitales, supraorbitales, postorbitales y supratimpánicas continuas, bajas y gruesas; crestas labiales y parietales menos evidentes; presenta o no crestas suborbitales delgadas; (4) glándulas parotoideas grandes y prominentes, ovales a subtriangulares; (5) tímpano visible; (6) primer dedo más largo que el segundo; (7) machos sin hendiduras vocales; excrecencias nupciales presentes como manchas café claras no prominentes en el primer dedo hasta prominentes de color café oscuro en el primer, segundo y tercer dedo; (8) carece de filas de tubérculos espiculados en el borde de los flancos, muslos y tarsos, presenta un pliegue tarsal interno; (10) dedos de los pies y las manos robustos, con pliegues cutáneos laterales, distalmente terminan en nudos; (9) presenta membranas entre los dedos de los pies.

Coloración

En vida, la coloración dorsal varía de café claro a oscuro, con o sin tonalidades amarillentas, anaranjadas o rojizas. Pueden tener manchas negras o café oscuras dispersas en el dorso y pueden presentar la punta de sus tubérculos o verrugas grandes de color rojo. Presenta o no barras labiales, cantales supratimpánicas o barras transversales en las extremidades de color gris o café oscuro. El vientre es blanco moteado o no de gris. El iris es amarillo o dorado pálido con reticulaciones negras (Base de datos QCAZ).

Hábitat y Biología

Es una especie asociada a áreas abiertas, es común en áreas disturbadas agrícolas o urbanas, es menos frecuente en bosques no disturbados. Es de hábito terrestre y nocturno, los juveniles son activos durante el día. Son predadores agresivos, se alimentan de invertebrados (incluso tóxicos como avispas o arañas) y menos frecuentemente de pequeños vertebrados como lagartijas, pequeños roedores, otras ranas o juveniles de su misma especie. En cautiverio, la especie puede comer alimento para perros y gatos, y aparentemente se alimentan de materia vegetal cuando no tienen disponibilidad de otro tipo de comida. Se reproduce en charcos permanentes o temporales durante temporadas lluviosas o en charcos permanentes o charcos a lo largo de orillas de ríos durante temporadas secas. El amplexus es axilar mientras ambos individuos flotan en el agua. Los huevos se disponen a manera de cuerdecillas adheridos en el sustrato de fondo de aguas poco profundas, eclosionan a las 36 horas. Los renacuajos son acuáticos, bentónicos, usualmente negros y se agrupan en el agua quieta, poco profunda, toleran altas temperatura y crecen entre 30 y 80 días. El crecimiento es rápido, alcanzan la madurez sexual al año de vida. Un individuo en cautiverio vivió 16 años. Su canto de anuncio es un gorjeo o tamborileo lento y grave de duración larga, audible desde lejos, su frecuencia dominante varía entre 0.63 y 0.8 kHz. (Savage 2002, Ibañez et al. 1999, Zug y Zug 1999, Zug et al. 1975). Se han realizado varios estudios sobre el impacto de poblaciones introducidas en Australia. La toxicidad de los huevos y adultos de esta especie le sirve como defensa contra predadores; se ha reportado muertes de aves, reptiles (e.g. cocodrilos, serpientes y grandes lagartijas) y mamíferos, incluyendo perros y humanos, después de la ingestión de adultos de *R. horribilis*. La ingestión de sus huevos también puede causar mortalidad masiva en renacuajos de otras especies. Poblaciones introducidas de esta especie han sido altamente invasivas, han ocupado refugios y depredado huevos y juveniles de otras especies como el ave *Merops ornatus* (Savage 2002, Letnic et al. 2008, Crossland et al. 2008, Boland 2004). Las interacciones ecológicas con otras especies en América Central y del Sur, de donde es originaria, aún requieren ser estudiadas.

Distribución

Desde el sur de Texas (USA) hasta el norte de Perú, con distribución occidental a la cordillera de los Andes (Acevedo et al. 2016). En Ecuador se distribuye en la costa, estribaciones occidentales de los Andes y región interandina. Introducida en las Antillas, Hawaii, Fiji, Filipinas, Taiwan, Japón, Nueva Guinea, Australia y muchas islas del Pacífico (Frost 2016).

Rango Altitudinal:

de 0 a 2900 m sobre el nivel del mar

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: No evaluada.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Preocupación menor

Taxonomía

Fue sinonimizado bajo el nombre de *Rhinella marina* por Nieden (1926) hasta que recientes estudios moleculares y morfológicos realizados por Acevedo et al. (2016) determinaron que se trataba de especies distintas y revalidaron la especie *Rhinella horribilis* para las poblaciones de Centroamérica y Sudamérica, distribuidas al occidente de la Cordillera de los Andes.

Etimología

El nombre de la especie se deriva del latín *horribilis* que significa "horrible". El nombre, presumiblemente, hace referencia a la apariencia de la especie.

Información Adicional

Zug y Zug (1979) presentan información sobre historia natural, estructura poblacional, distribución geográfica, tasas sexuales, tamaño, crecimiento, tiempo de desarrollo, entre otros, de poblaciones de *R. horribilis* en Panamá. Ibañez et al. (1999) proveen datos de morfología, historia natural y una amplia lista de referencias de la literatura de poblaciones de Panamá. Savage (2002) presenta datos sobre la morfología, ecología y fisiología de esta especie en poblaciones de Costa Rica y también detalla características de sus renacuajos y cantos de anuncio.

Literatura Citada

1. Acevedo, A. A., Lampo, M., Cipriani, R. 2016. The cane or marine toad, *Rhinella marina* (Anura, Bufonidae): two genetically and morphologically distinct species. *Zootaxa* 4103 (6): 574–586. doi: 10.11646/zootaxa.4103.6.7 .
2. Boland, C. R. J. 2004. Introduced cane toads *Bufo marinus* are active nest predators and competitors of rainbow bee-eaters *Merops ornatus*: observational and experimental evidence. *Biological Conservation* 120:53-62.
3. Crossland, M. R., Brown, G. P., Anstis, M., Shilton, C. M., Shine, R. 2008. Mass mortality of native anuran tadpoles in tropical Australia due to the invasive cane toad (*Bufo marinus*). *Biological Conservation* 141:2387-2394.
4. Frost, D. R. 2016. Amphibian Species of the World: an Online Reference. Version 6.0 (Date of access). Electronic Database accessible at <http://research.amnh.org/herpetology/amphibia/index.html>. American Museum of Natural History, New York, USA.
5. Ibáñez, R., Rand, S. y Jaramillo, C. A. 1999. Los anfibios del Monumento Natural Barro Colorado, Parque Nacional Soberanía y áreas adyacentes. Mizrachi, E. and Pujol, S.A. Santa Fe de Bogota, 187.
6. Letnic, M., Webb, J. K. y Shine, R. 2008. Invasive cane toads (*Bufo marinus*) cause mass mortality of freshwater crocodiles (*Crocodylus johnstoni*) in tropical Australia. *Conservation Biology* 141:1773-1782.
7. Nieden, F. 1923. Anura I. Subordo Aglossa und Phaneroglossa, Sectio 1. Arcifera. *Das Tierreich* 46:xxxii + 584.
8. Savage, J. M. 2002. The amphibians and reptiles of Costa Rica: A herpetofauna between two continents, between two seas. University of Chicago Press, Chicago, USA, 934 pp.
9. Venegas, P. J. y Ron, S. R. 2014. First records of *Rhinella poeppigii* (Tschudi 1845) from Ecuador, with a distribution map (Anura: Bufonidae). *Herpetology Notes* 7:713-716. PDF
10. Wiegmann, A. F. A. 1833. Herpetologischen Beyträge. I. Ueber die mexicanischen Kröten nebst bemerkungen über ihren verwandte Arten anderer Weltgegenden. *Isis von Oken* 26:651-662.
11. Zug, G. R. y Zug, P. B. 1979. The marine toad, *Bufo marinus*: a natural history resume of native populations. *Smithsonian Contributions to Zoology* 284. Smithsonian Institution Press 58 pp.
12. Zug, G. R., Lindgren, E., Pippet, J. R. 1975. Distribution and Ecology of the Marine Toad, *Bufo marinus*, in Papua New Guinea. *Pacific Science* 29: 31-50.

Autor(es)

Nadia Páez-Rosales y Santiago R. Ron

Editor(es)

Mario Yáñez-Muñoz Edición final pendiente

Fecha Compilación

Viernes, 2 de Diciembre de 2016

Fecha Edición

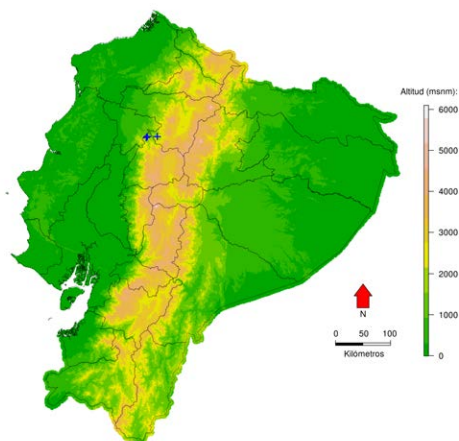
Viernes, 2 de Diciembre de 2016

Actualización

Viernes, 2 de Diciembre de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Páez-Rosales, N. y Ron, S. R. 2016. *Rhinella horribilis* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Centrolenidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 23.6 mm (rango 23.3 – 24.2; n=5) (Flores, 1985)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 24.2 mm (rango 23.8 – 24.9; n=5) (Flores, 1985)

Es una rana pequeña que se distingue del resto de especies del género *Centrolene*, porque presenta un hocico redondeado visto dorsalmente, y una inclinación anteroventral visto de perfil. Puede confundirse con *Centrolene griffithsi*, pero *Centrolene gemmatum* presenta pequeñas espinas humerales (Flores 1985).

Descripción

Es una rana de tamaño pequeño con la siguiente combinación de caracteres (modificado de Flores 1985): (1) procesos dentígeros vomerinos ausentes; (2) hocico en pendiente, moderadamente corto, redondeado visto dorsalmente, redondeado en la parte superior del hocico y ligeramente deprimido visto de perfil, canthus redondo, región loreal cóncava; (3) pliegue supratimpánico ligeramente desarrollado, $\frac{3}{4}$ inferiores del tímpano visibles, tímpano posterolateral con una ligera inclinación dorsal; (4) discos de los dedos de los pies son más pequeños que los discos de los dedos de las manos; dorso verduzco con pequeñas verrugas esmaltadas formando puntos claros dispersos, machos

presentan el dorso color verdusco con pequeñas espínulas, todas las verrugas rodean una espícula (espículas ausentes en hembras); (5) agregación de tubérculos bajo la cloaca, presenta dos tubérculos grandes bajo la cloaca; otras superficies lisas; (6) espinas humerales moderadamente cortas en machos; (7) membranas ausentes entre los dedos I y II de las manos, membrana vestigial entre los dedos II y III de las manos, fórmula modal manual. II 2+ – 3 ¼ III, fórmula modal de los dedos externos III 2 1/3 – 2 IV, en los paratipos III (2 – 2 ½) – (2- – 2+) IV; discos digitales bien desarrollados, con puntas truncadas; (8) 4/5 de los dedos del pie presentan membrana; fórmula modal pedial I 1 – 2- II 1- 2 III 1 – 2- IV 2 1/3 – 1 V, en los paratipos I (1- – 1 ½) – (1 1/3 – 2) II (1 – 1+) – (2- – 2+) III (1- – 1+) – (2- – 2 1/3) IV (2 1/3 – 2 ½) – 1 V; discos de los dedos de los pies son más pequeños que los discos de los dedos de las manos; (9) excrescencia nupcial presente en machos en un pequeño parche dorsomedial; espina prepólica presente en ambos sexos, presenta una fila de tubérculos en el tarsio, hacia un lado en el pie y hacia un lado en el dedo V del pie; (10) largo de los dedos en orden decreciente III, IV, II, I; presenta franjas laterales en los dedos de las manos; (11) en machos, glándulas presentes en los flancos y bajo la almohadilla nupcial, en los flancos las glándulas se extienden desde la axila hasta la ingle; la piel de la región del estómago y de las superficies posteroventrales aeroladas, superficies ventrales de las membranas de los dedos de las manos y pies ligeramente rugosa.

Coloración

La coloración en vida es desconocida. Especímenes relativamente recién preservados (menos de un mes) muestran la siguiente coloración: dorso verde con pequeños puntos morados oscuros y pequeños puntos amarillos brillantes, borde del labio superior, borde externo del tarsio y ulna blancos, dedos de los pies amarillos (modificado de Flores 1985).

Hábitat y Biología

Se encuentra principalmente cerca de riachuelos en bosque nublado. Se presume que depositan los huevos sobre la vegetación y los renacuajos se desarrollan en el agua (Stuart et al. 2008).

Distribución

Está reportada en dos localidades en Ecuador: San Francisco de Las Pampas, Cotopaxi, (Flores 1985) y Tandapi, Santo Domingo de los Tsáchilas (Base de datos QCAZ). Se la ha reportado también en la cordillera Occidental (Departamento de Nariño) en el sudeste de Colombia.

Rango Altitudinal:

1700 a 2010 m sobre el nivel del mar

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro crítico.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro crítico

Taxonomía

No ha sido incluido en filogenias basadas en caracteres moleculares, por lo que sus relaciones evolutivas aún son inciertas. Probablemente es un sinónimo de *Centrolene lynchi* (Cisneros-Heredia y McDiarmid 2007).

Etimología

El nombre específico, proviene del latín "*gemmatum*", que significa "parecido a una gema" (Flores 1985).

Información Adicional

Cisneros-Heredia and McDiarmid (2007) sugieren que *Centrolene gemmatum* es coespecífico con *Centrolene lynchi*. Stuart et al. (2008) presentan un mapa, fotografía, descripción de de la distribución geográfica y hábitat.

Literatura Citada

1. Cisneros-Heredia, D. F. y McDiarmid, R. W. 2007. Revision of the characters of Centrolenidae (Amphibia: Anura, Athesphatanura), with comments on its taxonomy and the description of new taxa of glassfrogs. *Zootaxa* 1572:1-82. PDF
2. Flores, G. 1985. A new *Centrolenella* (Anura) from Ecuador. With comments on nuptial pads and prepollal spines in *Centrolenella*. *Journal of Herpetology* 19:313-320. PDF
3. Ruiz-Carranza, P. M. y Lynch, J. D. 1991. Ranas Centrolenidae de Colombia I. Propuesta de nueva clasificación genérica. *Lozania* 57:1-30.

Autor(es)

Javier Pinto y Andrea Varela-Jaramillo

Editor(es)

Santiago Ron. Edición final pendiente.

Fecha Compilación

Jueves, 11 de Mayo de 2017

Fecha Edición

Jueves, 11 de Mayo de 2017

Actualización

Jueves, 1 de Junio de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Pinto, J. Varela-Jaramillo, A. 2017. *Centrolene gemmatum* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

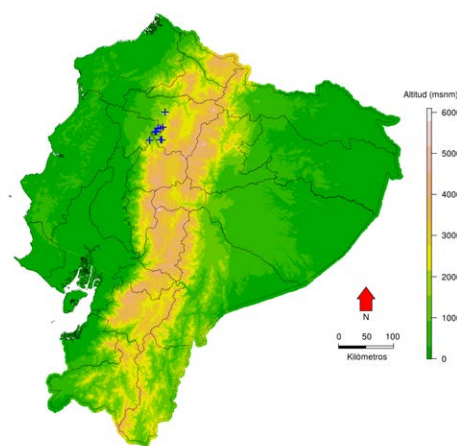


**PELIGRO
CRÍTICO**
fauna
WEB

Centrolene lynchi

Rana de cristal de Lynch

Duellman (1980)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Centrolenidae

Regiones naturales

Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 24.7 mm (rango 23.3–26.5; n = 22) (Guayasamin no publicado)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Rango 24.6–25.0 mm; n = 2 (Guayasamin no publicado)

Es una rana pequeña con coloración dorsal verde con puntos diminutos blanco amarillentos y pequeños puntos negros difusos. En Ecuador, otras dos especies (*Centrolene pipilatum* y *Centrolene peristictum*) también tienen ese patrón dorsal, sin embargo son más pequeñas (machos de *Centrolene lynchi* LRC: 23.3-26.5 mm; *Centrolene peristictum* LRC: 17.9-21.2 mm y *Centrolene pipilatum* LRC: 19.7-22.6 mm). *Centrolene pipilatum* se encuentra en la vertiente amazónica de los Andes, mientras que *Centrolene lynchi* está restringida a la vertiente pacífica de los Andes. *Nymphargus truebae* (de la vertiente amazónica de los Andes peruanos) y *Nymphargus garciae* (de la cordillera central de los Andes colombianos y la vertiente amazónica de los Andes ecuatorianos), tienen una coloración dorsal similar a *Centrolene lynchi* pero no tienen espinas humerales y carecen de membranas entre los dedos de la mano III y IV.

Descripción

Es una rana de tamaño pequeño, que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Duellman 1980): (1) proceso dentígero del vomer sin dientes; (2) rostro redondeado o truncado en vista dorsal y truncado a ligeramente inclinado en vista lateral; (3) tímpano orientado casi verticalmente con una ligera inclinación lateral y posterior, diámetro 31.3-39.4% del diámetro del ojo; anillo timpánico visible, pliegue supratimpánico evidente; membrana timpánica translúcida, parcialmente pigmentada y diferenciada de la piel a su alrededor; (4) piel dorsal levemente granular en machos y hembras, machos con tubérculos bajos correspondientes a puntos blancos y espículas y tubérculos espiculados a los costados de la cabeza; (5) superficie ventral de los muslos con un par de tubérculos agrandados; (6) mitad a dos tercios del peritoneo parietal ventral color blanco (con iridóforos), porción posterior transparente (sin iridóforos); pericardio blanco; peritoneo sin iridóforos cubriendo intestinos, estómago, riñones, vesícula biliar y vejiga urinaria; (7) hígado con cuatro lóbulos definidos, peritoneo hepático sin iridóforos; (8) machos con espinas humerales conspicuas; (9) ausencia de membranas entre los Dedos I y II de la mano, ausentes o muy reducidos entre los Dedos II y III y moderada entre los dedos exteriores; fórmula de la membrana de la mano: III (2-21/4) — (2-2+) IV; (10) extensa membrana entre los dedos de los pies; fórmula de membranas del pie: I (1-1+) — (2-2+) II (1-1+) — (2-2+) III (1-1+) — (2-2+) IV 2+ — (1-1+) V; (11) pliegue ulnar presente y blanco; pliegue tarsal externo ausente, pliegue tarsal interno pequeño; (12) prepólex usualmente no separado del Dedo I de la mano, pero separado en algunos individuos; almohadilla nupcial Tipo II; (13) Dedo I casi de la misma longitud del Dedo II (Dedo I 94.5-100.0% del Dedo II); (14) ancho del disco del Dedo III 48.4-57.0% del diámetro del ojo; (15) melanóforos solamente en el área proximal del Dedo IV de la mano. Dorso con espículas y tubérculos espiculados en todos los especímenes examinados excepto en uno (KU 164695); es posible que esta variación se deba a la condición reproductiva de ese individuo particular. Las hembras de *Centrolene lynchi* no tienen espículas; este dimorfismo sexual es común en centrolénidos.

Coloración

Dorso verde con pequeños puntos blanco amarillentos y pequeños puntos negros difuso. Región gular y vientre blanco-crema. Peritoneo parietal blanco-crema, peritoneo visceral transparente. Flancos blanco-crema. Puntas de los dígitos amarillos. Dedos de manos y pies amarillo pálido. Pliegue ulnar y tarsal externo con una delgada línea blanca o con tubérculos blancos bajos. Labio superior blanco. Pequeños tubérculos blancos en la parte posterior a la cloaca. Huesos verdes. Iris bronce con reticulaciones negras (modificado de Duellman 1980).

Hábitat y Biología

Los machos cantan sobre hojas en árboles o ramas sobre riachuelos; en la localidad tipo, estaban a 2.5-4 m sobre el agua (Duellman 1980). Los machos pueden tener enfrentamientos agresivos que consisten en abrazos vientre a vientre mientras cuelgan boca abajo agarrados a ramas en los sitios de reproducción. Las hembras en amplexus (abrazo nupcial) depositan entre 20 y 24 huevos verdes a alturas de 1.6 a 6.0 m sobre el agua. En la mayoría de los casos los huevos son depositados en el haz de las hojas pero excepcionalmente también pueden depositarse en el envés. Luego de poner los huevos la hembra se marcha. En la mayoría de puestas el macho permanece en la misma hoja de los huevos mientras se desarrollan lo cuál sugiere que el macho cuida los huevos. Los huevos se desarrollan entre 23 y 29 días. Se ha registrado a un solo macho junto a tres puestas simultáneamente lo cuál sugiere reproducción poligínica (Dautel et al. 2011).

Distribución

Vertiente pacífica de la cordillera occidental de los Andes en Ecuador y sur de Colombia. En Colombia ha sido reportada en la Reserva La Planada (Duellman y Burrowes 1989).

Rango Altitudinal:

De 1140 a 1820 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro crítico

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Centrolene sabini*, *Centrolene muelleri*, *Centrolene venezuelense*, *Centrolene hesperium* y *Centrolene huilense* (Twomey et al. 2014, Pyron 2014).

Etimología

Nombrada en honor al herpetólogo John Lynch quien colectó los primeros especímenes de esta especie en 1968 (Duellman 1980).

Información Adicional

Duellman (1980), Stuart et al. (2008) y Guayasamin et al. (2009) presentan una fotografía en vida. Flores (1985) presenta dibujos de la almohadilla nupcial, espina prepólica y radiografías. Lynch y Ruiz-Carranza (1996) presentan dibujos de la almohadilla nupcial. Flores (1985) presenta dibujos de la cabeza de *C. lynchi*. Cisneros-Heredia y McDiarmid (2007) presentan información general de la especie. Ruiz-Carranza y Lynch (1991a) y Guayasamin et al. (2009) presentan datos de taxonomía.

Literatura Citada

1. Cisneros-Heredia, D. F. y McDiarmid, R. W. 2007. Revision of the characters of Centrolenidae (Amphibia: Anura, Athesphatanura), with comments on its taxonomy and the description of new taxa of glassfrogs. Zootaxa 1572:1-82. PDF

2. Dautel, N., Salgado, A. L., Abuza, R., Imba, H., Griffin, K., Guayasamin, J. M. 2011. Advertisement and combat calls of the glass frog *Centrolene lynchi* (Anura: Centrolenidae), with notes on combat and reproductive behaviors. *Phyllomedusa* 10:31-43. PDF
3. Duellman, W. E. 1980. The identity of *Centrolenella grandisonae* Cochran and Goin (Anura: Centrolenidae). *Transactions of the Kansas Academy of Sciences* 83:26-32. PDF
4. Duellman, W. E. y Burrowes, P. A. 1989. New species of frogs, *Centrolenella*, from the pacific versant of Ecuador and southern Colombia. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas* :1-14. Enlace
5. Flores, G. 1985. A new *Centrolenella* (Anura) from Ecuador. With comments on nuptial pads and prepollical spines in *Centrolenella*. *Journal of Herpetology* 19:313-320. PDF
6. Guayasamin, J. M., Castroviejo-Fisher, S., Trueb, L., Ayarzagüena, J., Rada, M., Vila, C. 2009. Phylogenetic systematics of glassfrogs (Amphibia: Centrolenidae) and their sister taxon *Allophryne ruthveni*. *Zootaxa* 2100:1-97. PDF
7. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1973. A review of the centrolenid frogs of Ecuador, with descriptions of new species. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas*:1-66 PDF
8. Lynch, J. D. y Ruiz-Carranza, P. M. 1996. A remarkable new centrolenid frog from Colombia with a review of nuptial excrescences in the family. *Herpetologica*: 525-535.
9. Pyron, R. A. 2014. Biogeographic analysis reveals ancient continental vicariance and recent oceanic dispersal in amphibians. *Systematic Biology* 63:779-797.
10. Ruiz-Carranza, P. M. y Lynch, J. D. 1991. Ranas Centrolenidae de Colombia I. Propuesta de nueva clasificación genérica. *Lozania* 57:1-30.
11. Ruiz-Carranza, P.M., Lynch, J.D. y Ardila-Robayo, A.1996. Lista actualizada de la fauna de Amphibia de Colombia. *Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales* 20:365-415.
12. Stuart, S. N., Hoffmann, M., Chanson, J., Cox, N., Berridge, R., Ramani, P. y Young, B (eds.). 2008. *Threatened Amphibians of the World*. Lynx Edicions. España xv+758pp.
13. Twomey, E., Delia, J., Castroviejo-Fisher, S. 2014. A review of Northern Peruvian glassfrogs (Centrolenidae), with the description of four new remarkable species. *Zootaxa* 3851:1-87.

Autor(es)

Juan M. Guayasamín, Caty Frenkel, Andrea Varela-Jaramillo y Santiago R. Ron

Editor(es)

Juan M. Guayasamin y Santiago R. Ron

Fecha Compilación

Lunes, 12 de Abril de 2010

Fecha Edición

Lunes, 20 de Septiembre de 2010

Actualización

Lunes, 22 de Mayo de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Guayasamin, J. M., Frenkel, C., Varela-Jaramillo, A. y Ron, S. R 2010. *Centrolene lynchi* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

NO EVALUADA

fauna
WEB

Centrolene scirtetes

Rana de cristal de Tandayapa

Duellman y Burrowes (1989)

Orden: Anura | **Familia:** Centrolenidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal 24.4 mm (n=1) (Duellman y Burrowes 1989)

Hembras Longitud Rostro-cloacal (rango 25.8 – 26.1; n=2) (Duellman y Burrowes 1989)

Es una rana pequeña con dorso lima pálido con manchas negras. Se diferencia de otras ranas de cristal por la ausencia de dientes vomerinos, presencia de espinas humerales y presencia de puntos oscuros en el dorso. En la región Chocó de Ecuador es similar a *Centrolene lynchi* y *Centrolene peristictum*. Se diferencia de *Centrolene lynchi* por tener menos membrana entre los dedos externos de la mano (III2–2IV en *Centrolene lynchi* vs. III3–2IV en *Centrolene scirtetes*; Duellman 1980, Duellman and Burrowes 1989). Se diferencia de *Centrolene peristictum* por su mayor tamaño (en *Centrolene peristictum* LRC = machos 18.7–20.6 mm; hembras 20.4–21.0 mm).

Descripción

Es una rana de tamaño pequeño con la siguiente combinación de caracteres (modificado de Duellman y Burrowes 1989): (1) dentición vomerina ausente; (2) 4/5 del tímpano visible, dirigido posterolateralmente con una ligera inclinación dorsal; (3) peritoneo parietal blanco, peritoneo visceral transparente; (4) color en vida, verde con puntos negros; color en preservante, lavanda pálido con puntos oscuros; (5) fórmula de las membranas de los dedos de la mano II 2 – 3 III 3– 2 IV; (6) fórmula de las membranas de los dedos de los pies I 1 – 2II 1– 2 III 1 – 2 IV 2 –1 V; (7) hocico truncado en vista dorsal, chatamente redondeado de perfil; (8) dorso finamente espiculado en machos, liso en hembras; (9) brazos y piernas carecen de tubérculos y pliegues dermales; (10) espina humeral presente en machos; (11) huesos verdes.

Coloración

Dorso color lima pálido con manchas negras; dígitos verdes con discos naranja-amarillentos; vientre translúcido con un ligero tinte verde, peritoneo parietal blanco crema, peritoneo visceral transparente, corazón no visible; huesos color verde pálido; iris bronce con finos reticulaciones negras (Duellman y Burrowes 1989).

Hábitat y Biología

Habita bosque montano, perchan sobre hojas grandes de palma sobre pequeños riachuelos (Duellman y Burrowes 1989).

Distribución

Ha sido registrada en Tandayapa, Pichincha, Ecuador y La Planada, Departamento de Nariño, Colombia (Duellman y Burrowes 1989; Yáñez-Muñoz et al. 2009).

Rango Altitudinal:

de 1780 a 1820 metros sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Datos insuficientes.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: No evaluada

Taxonomía

No ha sido incluida en filogenias basadas en caracteres moleculares por lo que sus relaciones evolutivas aún son inciertas. Cisneros-Heredia y McDiarmid (2007) sugieren que *Centrolene scirtetes* es conespecífica con *Centrolene lynchi*.

Etimología

El nombre específico es derivado del griego “skirtetes” que significa “saltador”, en referencia a las habilidades de salto de *Centrolene* (Duellman y Burrowes 1989).

Información Adicional

No disponible.

Literatura Citada

1. Cisneros-Heredia, D. F. y McDiarmid, R. W. 2007. Revision of the characters of Centrolenidae (Amphibia: Anura, Athesphatanura), with comments on its taxonomy and the description of new taxa of glassfrogs. *Zootaxa* 1572:1-82. PDF
2. Duellman, W. E. y Burrowes, P. A. 1989. New species of frogs, *Centrolenella*, from the pacific versant of Ecuador and southern Colombia. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas* :1-14. Enlace
3. Frost, D. R. 2002. Amphibian species of the world: an online reference. Electronic database available at <http://research.amnh.org/herpetology/amphibia/index.html>. On line. V2.21 (15 July 2002).
4. Yáñez-Muñoz, M. H., Meza-Ramos, P., Ramírez, S. M., Reyes-Puig, J. P. y Oyagata C., L. A. 2009. Anfibios y Reptiles del Distrito Metropolitano de Quito (DMQ). In: MECN (ed.) *Guía de Campo de los Pequeños Vertebrados del Distrito Metropolitano de Quito (DMQ)*. Serie de Publicaciones del Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales (MECN) - Fondo Ambiental del MDMQ. Imprenta Nuevo Arte. Quito-Ecuador. Publicación Miscelánea :9-52. PDF

Autor(es)

Javier Pinto

Editor(es)

Santiago Ron

Fecha Compilación

Jueves, 11 de Mayo de 2017

Fecha Edición

Jueves, 11 de Mayo de 2017

Actualización

Miércoles, 25 de Octubre de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Pinto, J. 2017. *Centrolene scirtetes* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

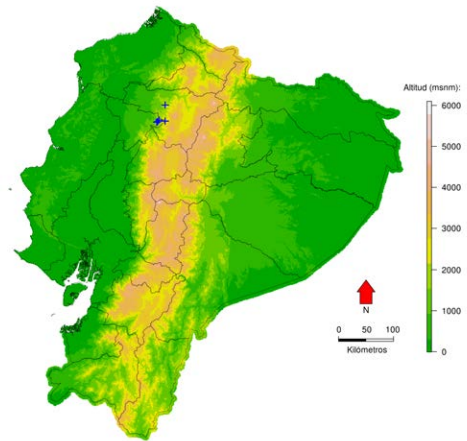


**PELIGRO
CRÍTICO**
fauna
WEB

Centrolene ballux

Rana de cristal de puntos dorados

Duellman y Burrowes (1989)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Centrolenidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 20.6 ± 0.911 mm (rango 19.2–22.2 mm; n = 25) (Duellman y Burrowes 1989)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Rango = 21.0-23.3 mm; n = 3 (Duellman y Burrowes 1989)

Es una rana pequeña o muy pequeña con coloración dorsal verde con pequeños puntos de color blanco, dorado pálido o verde claro. Las puntas de los dedos presentan un color verde amarillento. En la vertiente occidental de los Andes ecuatorianos solo *Nymphargus buenaventura* y algunas poblaciones de *Nymphargus griffithsi* son similares a *Centrolene ballux* por tener el dorso verde con puntos amarillos pequeños, pero ambas especies tienen una membrana muy reducida entre los dedos externos de la mano (moderada en *Centrolene ballux*) y por carecer de espinas humerales (presentes en los machos de *Centrolene ballux*).

Descripción

Es una rana de tamaño pequeño o muy pequeño, que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Duellman y Burrowes 1989): (1) procesos vomerinos sin dientes; (2) hocico redondeado a truncado en vista dorsal y lateral; (3) tímpano orientado casi verticalmente, diámetro timpánico equivalente al 31-34% del diámetro del ojo; anillo timpánico visible excepto por el borde superior que está cubierto por

pliegue supratimpánico; membrana timpánica parcialmente pigmentada y diferenciada de la piel a su alrededor; (4) dorso levemente granular con tubérculos pequeños blanco amarillento o blanco verdoso; (5) superficie ventral posterior de los muslos con un par de tubérculos agrandados; (6) dos tercios anteriores del peritoneo parietal ventral de color blanco, tercio posterior transparente (condición P3); pericardio blanco; peritoneo que cubre los intestinos, estómago, testículos, riñones, vesícula biliar y vejiga urinaria sin iridóforos (condición V1); (7) hígado tetralobulado, sin iridóforos (condición H0); (8) machos con espinas humerales; (9) sin membrana entre los dedos I y II de la mano, membrana basal o ausente entre dedos II y III; fórmula de membranas entre dedos externos de la mano: III (2 1/4 -2 3/4) — (2-2+) IV; (10) fórmula de membranas del pie: I 1 — (2-2+) II 1 — (2-2+) III (1-1+) — (2-2 1/3) IV 2 1/2 — (1-1 1/3) V; (11) pliegue ulnar bajo, de color blanco; pliegue tarsal interno bajo; pliegue tarsal externo ausente, pero con tubérculos blancos pequeños en el margen ventrolateral del tarso; (12) prepolex separado del Dedo I; almohadilla nupcial Tipo I; (13) Dedo II ligeramente más largo que el Dedo I (Dedo I 91.4-98.0% del Dedo II); (14) disco del Dedo III de tamaño moderado, 47.4-59.3% del diámetro del ojo; (15) melanóforos mayormente ausentes del dorso de los dedos de manos y pies, a excepción de unos pocos presentes en los dedos IV y V del pie; (16) tamaño pequeño, SVL 19-22 mm en machos y 21-23 mm en hembras.

Coloración

Dorso verde con diminutos puntos blanco dorado pálido o verdosos que son más abundantes en las piernas; puntas de los dedos verde amarillento; dos tercios anteriores del peritoneo parietal color blanco; peritoneo parietal visceral translúcido; pericardio blanco plateado; huesos verdes; labio superior blanco; iris bronce cobre con finas reticulaciones negras (Duellman y Burrowes 1989).

Hábitat y Biología

Todos los individuos se han encontrado activos por la noche en el haz de hojas de arbustos y pequeños árboles entre 50 y 200 cm sobre riachuelos, o en helechos cerca de charcos; los machos cantan desde el haz de las hojas, el canto es emitido esporádicamente y consiste de una sola nota corta (328.5-420.4 ms) con 7-9 pulsos, las primeras 4-5 repetidas a intervalos regulares cortos y los últimos tres pulsos emitidos a intervalos más largos (pulsos promedio por segundo = 21.0 ± 0.1 , rango 21.3-21.4); frecuencia dominante promedio a una amplitud $4833 \text{ Hz} \pm 14$ (rango 444-464), las notas son de frecuencia modulada; los huevos son depositados en el haz de las hojas (Duellman y Burrowes 1989, Márquez et al. 1996).

Distribución

Se distribuye en la vertiente occidental de la Cordillera Occidental de los Andes de Colombia y Ecuador (Duellman y Burrowes 1989; Márquez et al. 1996). Actualmente se conoce de tres localidades en las provincias de Pichincha y Santo Domingo de los Tsáchilas (Ecuador) y una en el departamento de Nariño (Colombia).

Rango Altitudinal:

De 1780 a 2340 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro crítico.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro crítico

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Centrolene buckleyi*, *Centrolene notostictum* y *Centrolene altitudinale* (Twomey et al. 2014, Guayasamín et al. 2009).

Etimología

El nombre específico está en latín y quiere decir "polvo de oro", haciendo referencia a las manchas diminutas de color dorado en el dorso (Duellman y Burrowes 1989).

Información Adicional

Duellman y Burrowes (1989) y Guayasamin et al. (2009) presentan fotografías en vida. Wild (1994) presenta información sobre la espina humeral. Marquez et al. (1996) describe el canto de llamada.

Literatura Citada

1. Bustamante, M. R., Ron, S. R., Coloma, L. A. 2005. Cambios en la diversidad en siete comunidades de anuros en los Andes de Ecuador. *Biotropica* 37:180-189. PDF
2. Duellman, W. E. y Burrowes, P. A. 1989. New species of frogs, *Centrolenella*, from the pacific versant of Ecuador and southern Colombia. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas*:1-14. Enlace
3. Guayasamin, J. M., Castroviejo-Fisher, S., Trueb, L., Ayarzagüena, J., Rada, M., Vila, C. 2009. Phylogenetic systematics of glassfrogs (Amphibia: Centrolenidae) and their sister taxon *Allophryne ruthveni*. *Zootaxa* 2100:1-97. PDF
4. IUCN, Conservation International y Nature Serve. 2004. Global Amphibian Assessment. www.globalamphibians.org. Consulta: 8 noviembre 2005.
5. Lynch, J. D. y Renjifo, J. M. 2001. Guía de Anfibios y Reptiles de Bogotá y sus alrededores. Bogotá. Departamento Técnico Administrativo Medio Ambiente, Alcaldía Mayor de Bogotá D.C.

6. Márquez, R., De la Riva, I. y Bosch, J. 1996. Advertisement calls of three glass frogs from the Andean forests (Amphibia: Anura: Centrolenidae). *Herpetological Journal* 97-99.
7. Ruiz-Carranza, P. M. y Lynch, J. D. 1991. Ranas Centrolenidae de Colombia I. Propuesta de nueva clasificación genérica. *Lozania* 57:1-30.
8. Ruiz-Carranza, P.M., Lynch, J.D. y Ardila-Robayo, A.1996. Lista actualizada de la fauna de Amphibia de Colombia. *Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales* 20:365-415.
9. Twomey, E., Delia, J., Castroviejo-Fisher, S. 2014. A review of Northern Peruvian glassfrogs (Centrolenidae), with the description of four new remarkable species. *Zootaxa* 3851:1-87.
10. Wild, E. R. 1994. Two new species of centrolenid frogs from the Amazonian slope of the Cordillera Oriental, Ecuador. *Journal of Herpetology* 28:299-310.

Autor(es)

Juan M. Guayasamín, Caty Frenkel, Andrea Varela-Jaramillo y Diego F. Cisneros-Heredia

Editor(es)

Juan M. Guayasamín, Santiago R. Ron y Diego F. Cisneros-Heredia

Fecha Compilación

Domingo, 30 de Octubre de 2011

Fecha Edición

Domingo, 19 de Enero de 2014

Actualización

Jueves, 1 de Junio de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Guayasamín, J. M., Frenkel, C., Varela-Jaramillo, A. y Cisneros-Heredia, D.F. 2014. *Centrolene ballux* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

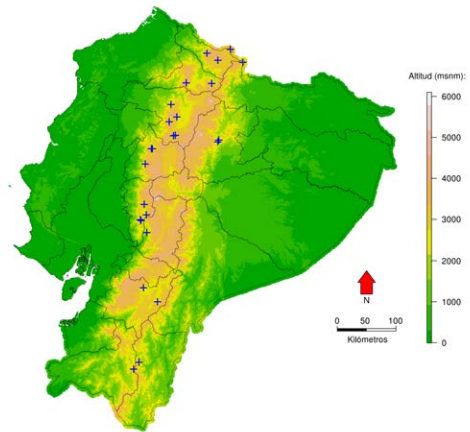


**PELIGRO
CRÍTICO**
fauna
WEB

Centrolene buckleyi

Rana de cristal altoandina de Buckley

Boulenger (1882)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Centrolenidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental, Bosque Montano Oriental, Matorral Interandino

Pisos Altitudinales

Altoandina, Templada occidental, Templada oriental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 29.0 mm (rango 26.5–30.9; n = 25) (J. M. Guayasamin, no publicado)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 31.2 mm (rango 29.3–34.4; n = 9) (J. M. Guayasamin, no publicado)

Es una rana pequeña o mediana de coloración uniformemente verde, pero algunos individuos tienen pequeñas verrugas blancas; se distingue fácilmente por tener una espina humeral grande (en machos adultos), el labio superior blanco, el hocico inclinado en vista lateral y poca membrana entre los dedos de la mano. Es una de las pocas especies de ranas de cristal que habitan las zonas altas de los Andes (2050-3070 msnm). En el Ecuador, la única especie que puede ser confundida con *Centrolene buckleyi* es *Centrolene heloderma*; sin embargo, esta última se distingue de *Centrolene buckleyi* por tener una piel claramente pustular (levemente granular en *Centrolene buckleyi*).

Descripción

Es una rana de tamaño pequeño o mediano que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Lynch y Duellman 1973, Bolívar et al. 1999, Guayasamín et al. 2006): (1) vómeros sin dientes; (2) hocico redondo visto dorsalmente, ligeramente inclinado visto lateralmente; (3) tímpano parcial o completamente oculto debajo de la piel, cuando visible está orientado casi verticalmente, con un diámetro

29.0-38.6% del diámetro del ojo; pliegue supratimpánico evidente; membrana timpánica ligeramente delgada alrededor del tímpano; (5) piel dorsal levemente granular, machos con o sin espículas; (6) mitad anterior a tres cuartos del vientre cubierto por peritoneo parietal blanco, parte posterior translúcida; pericardio blanco-plateado; peritoneo translúcido cubriendo los intestinos, estómago, testículos, riñones, vesícula biliar y vejiga urinaria; (7) hígado con cuatro o cinco lóbulos, cubierta por peritoneo translúcido; (8) machos con espinas humerales; (9) membranas ausentes entre dedos I, II y III de la mano; membrana reducida entre los dedos externos: III (21/4-3-) — (2+-21/2) IV; (10) fórmula de las membranas del pie: I (11/2-2-) — (2-21/4) II (1-1+) — (2+-21/2) III (1+-12/3) — (21/3-3) IV (22/3-3) — (12/3-2-) V; (11) pliegue ulnar pequeño, margen ventrolateral del brazo color blanco; pliegue tarsal interno evidente; pliegue tarsal externo ausente, margen ventrolateral externo del tarso color blanco; (12) prepollex no separado del Dedo I de la mano; en machos, almohadilla nupcial Tipo I; (13) Dedo II de la mano ligeramente más largo que el Dedo I (Dedo I 86.5-98.7% del Dedo II); (14) disco del Dedo III de la mano de tamaño moderado, 54.2-64.5% del diámetro del ojo; (15) dorso uniformemente verde con o sin espículas y tubérculos blancos dispersos; labio superior blanco usualmente continuado por una línea blanca a través de los flancos; huesos verdes; (16) dos tubérculos redondos posteroventrales a ventrales casi del mismo tamaño o ligeramente más grandes que los tubérculos a su alrededor; (17) melanóforos presentes solo en la superficie ventral de los Dedos IV y V del pie; (18) LRC de machos 26.5-30.9 mm (media = 29.0 mm; n = 25), en hembras 29.3-34.4 mm (media= 31.2 mm; n = 9).

Coloración

Dorso de color verde uniforme en la mayoría de poblaciones, aunque algunos individuos tienen unos pequeños puntos blancos; región gular verde pálida; vientre blanco amarillento en la mitad anterior, translúcido en la mitad posterior; corazón no visible; una línea blanca separa el dorso de los flancos inferiores, los cuales son de color crema blancuzco; borde ventrolateral del brazo y tarso blanco; borde del labio superior blanco; pequeñas verrugas blancas cercanas a la abertura cloacal; huesos verdes; iris gris blancuzco con pequeñas reticulaciones negras y una línea horizontal café (Lynch y Duellman 1973, Guayasamín et al. 2006).

Hábitat y Biología

Vive en bosques montanos, matorral interandino y páramos (IUCN 2010, Yanez-Muñoz et al. 2009). Durante el día, ha sido encontrada en bromelias terrestres y epífitas cerca o lejos de riachuelos en bosque secundario y pastizales (J. D. Lynch y W. E. Duellman, notas de campo). Durante la noche, se han encontrado individuos activos en bromelias terrestres y vegetación sobre riachuelos, lagunas y pantanos en bosque primario y secundario. Lynch y Duellman (1973) sugieren que *Centrolene buckleyi*, además de reproducirse en riachuelos, podría también utilizar ambientes poco comunes, como bromelias y ciénagas. Los machos pelean cabeza abajo sosteniéndose de la vegetación con sus piernas (Bolívar et al. 1999). Un macho fue encontrado en el haz de una hoja cerca de una masa de huevos (no en la misma hoja) a aproximadamente 160 cm sobre el riachuelo (Guayasamin et al. 2006); una masa de huevos (KU 170221) fue encontrada en la axila de una bromelia en un área donde *Centrolene buckleyi* era abundante, sin embargo no hay seguridad de que la masa de huevos corresponda a esta especie. En la Reserva Las Galarias, en marzo del 2008, un macho fue observado cerca de una puesta con 18 huevos (Tim Krynak, pers. comm.). Los machos cantan desde la parte superior de las hojas, existen dos descripciones del canto (Bolívar et al. 1999; Guayasamin et al. 2006); los huevos son depositados en la parte superior de las hojas.

Distribución

Se distribuye a lo largo de los Andes de Colombia y Ecuador, llegando el norte del Perú (Huancabamba, Departamento de Piura) (Duellman y Wild 1993, Ruiz-Carranza et al. 1996).

Rango Altitudinal:

De 2050 a 3300 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Vulnerable.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro crítico

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Centrolene ballux*, *Centrolene notostictum* y *Centrolene altitudinale* (Twomey et al. 2014, Pyron 2014, Castroviejo-Fisher et al. 2014, Pyron y Wiens 2011, Guayasamín et al. 2009). Al parecer se trata de un complejo de especies y requiere una revisión taxonómica.

Etimología

El nombre de la especie es un patronímico para el colector del material tipo (Boulenger 1882).

Información Adicional

Boulenger (1882) presenta la descripción original de la especie. Goin (1961) y Cochran y Goin (1970) (como *Centrolenella johnelsi*) presentan descripciones e ilustraciones. Goin (1961) presenta una ilustración de la mano. Lynch y Duellman (1973), Renjifo (1997) y Lynch y Renjifo (2001) presentan fotografías de individuos vivos. Flores (1985) comenta acerca de sus excrecencias nupciales. Ruiz-Carranza y Lynch (1991) presentan información de distribución de los iridóforos. Ruiz-Carranza y Lynch (1991) y Guayasamin et al. (2009) comentan sobre la taxonomía de la especie. Duellman y Wild (1993), Ruiz-Carranza et al. (1996), Almendáriz y Orcés (2004) y Rada y Guayasamin (2008) presentan datos acerca de su distribución. Duellman y Trueb (1994) presentan información sobre su espina humeral. Bolívar et al. (1999) da información de su

comportamiento de pelea. Bolívar et al. (1999) y Guayasamin et al. (2006) presentan un audioespectrograma del canto. Bustamante et al. (2005) comentan su estado poblacional. Guayasamin et al. (2006) publican fotografías en vida, dibujos de la cabeza, la mano y el pie. Guayasamin (2008, 2009), Hutter et al. (2013), Castroviejo-Fisher et al. (2014) y Twomey et al. (2014) documentan sus relaciones evolutivas y biogeografía.

Literatura Citada

1. Boulenger, G. A. 1882. Catalogue of the Batrachia Salientia s. Ecaudata in the collection of the British Museum. Second Edition. London: Taylor & Francis 49530. PDF
2. Bustamante, M. R., Ron, S. R., Coloma, L. A. 2005. Cambios en la diversidad en siete comunidades de anuros en los Andes de Ecuador. *Biotropica* 37:180-189. PDF
3. Castroviejo-Fisher, S., Guayasamin, J. M., Gonzalez-Voyer, A., Vila, C. 2014. Neotropical diversification seen through glassfrogs. *Journal of Biogeography* 41:66-80.
4. Cochran, D. M. y Goin, C. J. 1970. Frogs of Colombia. Bulletin of the United States National Museum. Washington, D. C. 288:1-655.
5. Duellman, W. E. 1977. Liste der rezenten Amphibien und Reptilien. Hylidae, Centrolenidae, Pseudidae. *Das Tierreich* 95:1-225.
6. Duellman, W. E. y Wild, E. R. 1993. Anuran Amphibians from the Cordillera de Huancabamba, Northern Peru: systematics, ecology, and biogeography. *Occasional Papers of the Museum of Natural History The University of Kansas Lawrence, Kansas*.
7. Faivovich, J., Haddad, C. F., Baêta, D., Jungfer, K., Alvarez, G. F., Brandao, R. A., Sheil, C. A., Barrientos, L. S., Barrio-Amoros, C. L., Cruz, C. A. y Wheeler, W. C. 2010. The phylogenetic relationships of the charismatic poster frogs, Phyllomedusinae (Anura, Hylidae). *Cladistics* 26:227-261.
8. Flores, G. 1985. A new *Centrolenella* (Anura) from Ecuador. With comments on nuptial pads and prepollical spines in *Centrolenella*. *Journal of Herpetology* 19:313-320. PDF
9. Fowler, H. W. 1913. Amphibians and reptiles from Ecuador, Venezuela and Yucatán. *Proceedings of the Academy of Natural Science of Philadelphia* 55:153-176. PDF
10. Frank, N. y Ramus, E. 1995. Complete guide to scientific and common names of reptiles and amphibians of the world. N. G. Publishing Company, 377.
11. Goin, C. J. 1961. Three new centrolenid frogs from Ecuador. *Zoologischer Anzeiger. Leipzig* 166:95-104. PDF
12. Guayasamin, J. M., Almeida-Reinoso, D. P., Bustamante, M. R. y Funk, C. W. 2006. Glass frogs (Centrolenidae) of Yanayacu Biological Station, Ecuador, with the description of a new species and comments on centrolenid systematics. *Zoological Journal of the Linnean Society* 147:489-513. PDF
13. Guayasamin, J. M., Castroviejo-Fisher, S., Trueb, L., Ayarzagüena, J., Rada, M., Vila, C. 2009. Phylogenetic systematics of glassfrogs (Amphibia: Centrolenidae) and their sister taxon *Allophryne ruthveni*. *Zootaxa* 2100:1-97. PDF
14. Guayasamin, J. M., Cisneros-Heredia, D. F., Yáñez-Muñoz, M. H., Bustamante, M. R. 2006. Notes on geographic distribution. *Amphibia, Centrolenidae, Centrolene ilex, Centrolene litorale, Centrolene medemi, Cochranella albomaculata, Cochranella ametarsia*: range extensions and new country records. *Check List* 2:24-26. PDF
15. Guayasamin, J. M., Vila, C., Ayarzagüena, J., Trueb, L., Castroviejo-Fisher, S. 2008. Phylogenetic relationships of glassfrogs (Centrolenidae) based on mitochondrial and nuclear genes. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 48:574-595.
16. Hutter, C. R., Guayasamin, J. M., Wiens, J. J. 2013. Explaining Andean megadiversity: the evolutionary and ecological causes of glassfrog elevational richness patterns. *Ecology Letters*. doi: 10.1111/ele.12148 .
17. IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).
18. La Marca, E. 1996. *Centrolene buckleyi* (ranita verde de labio blanco). *Herpetological Review*: 148-149.
19. Lynch, J. D. 2001. A small amphibian fauna from a previously unexplored Paramo of the Cordillera Occidental in western Colombia. *Journal of Herpetology*: 221-231.
20. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1973. A review of the centrolenid frogs of Ecuador, with descriptions of new species. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas*:1-66 PDF
21. Osorio, L.A., Bolivar, W., Grant, T. 1999. Combat behavior in *Centrolene buckleyi* and other centrolenid frogs. *Alytes* 16:77-83.
22. Pyron, R. A. 2014. Biogeographic analysis reveals ancient continental vicariance and recent oceanic dispersal in amphibians. *Systematic Biology* 63:779-797.
23. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 61:543-583.
24. Renjifo, J. M. 1997. Ranas y Sapos de Colombia. Editorial Colina, Medellín [y] Santa Fe de Bogotá, 130.
25. Rodríguez, L. O., Córdova, J. y Icochea, J. 1993. Lista preliminar de los anfibios del Perú. *Publicaciones del Museo de Historia Natural. Universidad Nacional Mayor de San Marcos* 45:1-22.
26. Ruiz-Carranza, P. M. y Lynch, J. D. 1991. Ranas Centrolenidae de Colombia I. Propuesta de nueva clasificación genérica. *Lozania* 57:1-30.
27. Ruiz-Carranza, P.M., Lynch, J.D. y Ardila-Robayo, A. 1996. Lista actualizada de la fauna de Amphibia de Colombia. *Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales* 20:365-415.
28. Señaris, S. y Ayarzagüena, J. 2001. Una nueva especie de rana de cristal del género *Hyalinobatrachium* (Anura: Centrolenidae) del delta del Río Orinoco, Venezuela. *Rev. Biol. Trop.* 49:1083-1093.
29. Twomey, E., Delia, J., Castroviejo-Fisher, S. 2014. A review of Northern Peruvian glassfrogs (Centrolenidae), with the description of four new remarkable species. *Zootaxa* 3851:1-87.
30. Yáñez-Muñoz, M. H., Meza-Ramos, P., Ramírez, S. M., Reyes-Puig, J. P. y Oyagata C., L. A. 2009. Anfibios y Reptiles del Distrito Metropolitano de Quito (DMQ). In: MECN (ed.) *Guía de Campo de los Pequeños Vertebrados del Distrito Metropolitano de Quito (DMQ)*. Serie de Publicaciones del Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales (MECN) - Fondo Ambiental del MDMQ. Imprenta Nuevo Arte. Quito-Ecuador. *Publicación Miscelánea* :9-52. PDF

Autor(es)

Juan M. Guayasamín, Caty Frenkel, Andrea Varela-Jaramillo y Santiago R. Ron

Editor(es)

Juan M. Guayasamín y Santiago R. Ron

Fecha Compilación

Viernes, 7 de Mayo de 2010

Fecha Edición

Lunes, 1 de Septiembre de 2014

Actualización

Jueves, 1 de Junio de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Guayasamín, J. M., Frenkel, C., Varela-Jaramillo, A. y Santiago R. Ron 2014. *Centrolene buckleyi* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



**PELIGRO
CRÍTICO**

fauna
WEB

Centrolene geckoideum

Rana de cristal gigante

Jiménez de la Espada (1872)

Orden: Anura | **Familia:** Centrolenidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 75.2 mm (rango 70.2–80.7; n = 12) ()

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 68.1 mm (rango 61.8–72.9; n = 9) ()

Es la rana más grande dentro de la familia Centrolenidae; además, presenta una pequeña membrana entre los Dedos I y II de la mano; los machos tienen una espina humeral conspicua que en algunos individuos perfora la piel del brazo. Solo *Centrolene paezorum*, especie endémica de los Andes de Colombia, puede ser confundida con *Centrolene geckoideum*; sin embargo, *Centrolene paezorum* es más pequeña (longitud rostro cloacal = 44.5 mm en la única hembra conocida) y carece de dientes vomerinos. *Centrolene geckoideum* se diferencia de su especie hermana, *Centrolene charapita*, por su mayor tamaño, presencia de espinas humerales, y ausencia de ocelos en el dorso (Twoney et al. 2014).

Descripción

Es una rana de tamaño grande que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Rueda-Almonacid 1994): (1) cada vómero con cuatro o cinco dientes; (2) hocico truncado visto dorsalmente y de perfil; (3) tímpano parcialmente oculto bajo piel, orientado casi verticalmente, con diámetro 40.3-50.0% del diámetro del ojo; pliegue supratimpánico moderado; membrana timpánica completamente pigmentada, diferenciada de la piel a su alrededor; (4) dorso de machos y hembras cubierto de verrugas, espículas evidentes solo en machos; (5) superficie ventral de los muslos sin par de tubérculos agrandados; (6) dos tercios anteriores del peritoneo parietal ventral color blanco, tercio posterior transparente; pericardio blanco-plateado; sin iridóforos en el peritoneo que recubre a los intestinos, testículos, riñones, vesícula biliar y vejiga urinaria; (7) hígado tetralobulado, sin iridóforos; (8) machos con espina humeral; (9) membranas reducidas entre dedos I, II y III de la mano; membrana extensa entre dedos III y IV de la mano; fórmula de membranas de la mano: I 2 – (2-2+) II (1-1+) – (23/4-3+) III (11/3-12/3) – 1 IV; (10) fórmula de membranas del pie I 0+ – (0+-1) II 0+ – (0+-1) III 0+ – (1-11/2) IV (1-11/2) – 0+ V; (11) pliegue ulnar presente, con pequeños tubérculos blancos; pliegue tarsal interno bajo y corto; pliegue tarsal externo bajo, con pequeños tubérculos blancos; (12) prepolex oculto (no separado del Dedo I de la mano); almohadilla nupcial Tipo I en machos; (13) Dedo I de la mano casi del mismo tamaño que el Dedo II (Dedo I 91.7-100.0% del Dedo II); (14) disco del Dedo III de la mano ancho, equivale al 115-130% del diámetro del ojo; (15) melanóforos presentes en la superficie dorsal de los dedos de manos y pies.

Coloración

Dorso varía desde verde hasta verde grisáceo; región gular amarilla verdosa; labio superior blanco amarillento; vientre crema verdoso; tubérculos ulnares, tarsales y cloacales color blanco-crema; puntos blancos en los flancos; iris amarillo con finas reticulaciones negras; huesos verdes (Rueda-Almonacid 1994). Según Grant et al. (1998) los machos son de color gris oscuro durante la noche.

Hábitat y Biología

Tanto machos como hembras han sido observados aferrados a superficies verticales en áreas cercanas o detrás de cascadas, entre 300-400 cm sobre el nivel del suelo (Lynch et al. 1983). Machos cantan desde rocas detrás o cerca de cascadas de riachuelos de corriente rápida; canto fuerte de tono alto, sin ningún patrón consistente de amplitud modulada; pulsos con duración de 155-373 ms; canto poco frecuente, a intervalos de 1.48-5.05 min; frecuencia dominante a 3468-4187 Hz (Grant et al. 1998).

Distribución

Se distribuye a lo largo de las tres cordilleras andinas de Colombia (Cordillera Occidental, Central y Oriental en los departamentos de Antioquia, Caldas y Boyacá) y en la vertiente pacífica de los Andes del Ecuador (provincias de Carchi y Pichincha) a elevaciones entre 1750 y 2525 m snm (Rueda-Almonacid 1994, Cisneros-Heredia y Yáñez-Muñoz 2007). Jiménez de la Espada (1872) menciona que encontró a la especie en las riberas del Río Napo en el Ecuador. Durante su travesía por Sudamérica, Jiménez de la Espada visitó algunas localidades andinas (por ejemplo, la cuenca del río Quijos, San José de Motti, Cordillera de Guacamayos, Cosanga) antes de llegar al río Napo. Debido a que todas las localidades en donde se ha registrado a *Centrolene geckoideum* están en los Andes, se ha sugerido que la localidad tipo es errónea (Ruiz-Carranza et al. 1986, Cisneros-Heredia y McDiarmid 2007).

Rango Altitudinal:

De 1750 a 2000 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Vulnerable.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro crítico

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Centrolene charapita*, *Centrolene savagei*, *Centrolene daidaleum* y *Centrolene peristictum* (Twomey et al. 2014, Pyron 2014, Guayasamin et al. 2009).

Dada la semejanza morfológica de *Centrolene geckoideum* y *Centrolene paezorum*, se considera la posibilidad de que *Centrolene paezorum* sea un sinónimo de *Centrolene geckoideum*. Algunas de las diferencias que se han señalado entre estas especies son la ausencia de dientes vomerinos en *Centrolene paezorum* y su menor tamaño en relación a *Centrolene geckoideum* (Ruiz-Carranza et al. 1986). Especímenes adicionales de *Centrolene paezorum* de la localidad tipo (Colombia: Departamento del Cauca: km 55-56 en la carretera Popayán-Inza, 3030 m) son necesarios para clarificar su estatus.

Etimología

El epíteto específico *geckoideum* hace referencia a los enormes dedos de esta especie, que recuerdan a los de las lagartijas de la familia Geckkonidae (Jiménez de la Espada 1872).

Información Adicional

Jiménez de la Espada (1875), Goin (1961) y Goodman y Goin (1970) presentan dibujos de la especie. González-Fernández (2006) presenta fotografías del holotipo. Cochran y Goin (1970) presentan una fotografía de un espécimen preservado. Ruiz-Carranza et al. (1986) presentan ilustraciones de la mano y pie. Duellman y Trueb (1994), Ruiz-Carranza et al. (1996), Renjifo (1997), Cisneros-Heredia y Yáñez (2007) y Guayasamin et al. (2009) presentan fotografías de individuos vivos. Rueda-Almonacid (1994) incluye fotografías de un adulto y una masa de huevos, dibujos del cráneo y elementos postcraneales, miología, el renacuajo y la textura de la piel. Lynch et al. (1983) presentan dibujos del renacuajo, fotografías del adulto, hábitat y masa de huevos. Grant et al. (1998) presentan un audioespectrograma del canto. Rueda-Almonacid (1994) comenta acerca de la morfología externa, osteología, miología, reproducción y el renacuajo Cochran y Goin (1970) y Stuart et al. (2008) presentan información diversa sobre la especie y mencionan aspectos sobre su estado de conservación. Goodman y Goin (1970), Duellman y Burrowes (1989), Cisneros-Heredia y Yáñez (2007) comentan sobre la distribución de la especie. Lynch et al. (1983) comentan acerca de la reproducción, morfología del renacuajo y la masa de huevos. Ardila-Robayo (1983) presenta información sobre el cariotipo. Guayasamin et al. (2008) presenta las relaciones evolutivas de la especie. Ruiz-Carranza y Lynch (1991a), Savage (2002) y Guayasamin et al. (2009) comentan acerca de la taxonomía.

Literatura Citada

1. Bustamante, M. R., Ron, S. R., Coloma, L. A. 2005. Cambios en la diversidad en siete comunidades de anuros en los Andes de Ecuador. *Biotropica* 37:180-189. PDF
2. Cisneros-Heredia, D. F. y McDiarmid, R. W. 2006. A new species of the genus *Centrolene* (Amphibia: Anura: Centrolenidae) from Ecuador with comments on the taxonomy and biogeography of glassfrogs. *Zootaxa* 1244:1-32. PDF
3. Cisneros-Heredia, D. F. y Yáñez-Muñoz, M. H. 2007. Amphibia, Anura, Centrolenidae, *Centrolene balionotum*, *Centrolene geckoideum* and *Cochranella cariticommata*: distribution extention, new provincial records, Ecuador.. 3:39-42. PDF
4. Goin, C. J. 1964. Distribution and synonymy of *Centrolenella fleischmanni* northern South America. *Herpetologica* 20:1-8. Enlace
5. Grant, T., Bolivar, W. y Castro, F. 1998. The advertisement call of *Centrolene geckoideum*. *Journal of Herpetology* 32:452-455.
6. Guayasamin, J. M., Castroviejo-Fisher, S., Trueb, L., Ayarzagüena, J., Rada, M., Vila, C. 2009. Phylogenetic systematics of glassfrogs (Amphibia: Centrolenidae) and their sister taxon *Allophryne ruthveni*. *Zootaxa* 2100:1-97. PDF

7. Guayasamin, J. M., Vila, C., Ayarzagüena, J., Trueb, L., Castroviejo-Fisher, S. 2008. Phylogenetic relationships of glassfrogs (Centrolenidae) based on mitochondrial and nuclear genes.. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 48:574-595.
8. Jiménez de la Espada, M. 1872. Nuevos batracios americanos. *Anales de la Sociedad Española de Historia Natural*. Madrid 1:85-88.
9. Lynch, J. D., Ruiz-Carranza, P. M., Vicente Rueda, J. 1983. Notes on the distribution and reproductive biology of *Centrolene geckoideum* Jimenez de la Espada in Colombia and Ecuador (Amphibia:Centrolenidae). *Studies on Neotropical Fauna and Environmental* 18:239-243. PDF
10. Pyron, R. A. 2014. Biogeographic analysis reveals ancient continental vicariance and recent oceanic dispersal in amphibians. *Systematic Biology* 63:779-797.
11. Rueda-Almonacid, J. V. 1994. Estudio anatómico y relaciones sistemáticas de *Centrolene geckoideum* (Salienta: Anura, Centrolenidae). *Trianea* 5:133-187.
12. Ruiz-Carranza, P. M. y Lynch, J. D. 1991. Ranas Centrolenidae de Colombia I. Propuesta de nueva clasificación genérica. *Lozania* 57:1-30.
13. Ruiz-Carranza, P.M., Lynch, J.D. y Ardila-Robayo, A.1996. Lista actualizada de la fauna de Amphibia de Colombia. *Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales* 20:365-415.
14. Twomey, E., Delia, J., Castroviejo-Fisher, S. 2014. A review of Northern Peruvian glassfrogs (Centrolenidae), with the description of four new remarkable species. *Zootaxa* 3851:1-87.
15. Yáñez-Muñoz, M. H., Meza-Ramos, P., Cisneros-Heredia, D. F., Ortega-Andrade, H. M. 2010. Claves de Identificación y lista de chequeo de la Herpetofauna del Chocó Esmeraldeño. Pp: 57-94. Serie Herpetofauna del Ecuador: El Choco Esmeraldeño. Monografía. Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales. Quito-Ecuador. 5:1-232.

Autor(es)

Juan M. Guayasamín, Andrea Varela-Jaramillo y Caty Frenkel

Editor(es)

Juan M. Guayasamín

Fecha Compilación

Martes, 1 de Enero de 1901

Fecha Edición

Miércoles, 1 de Septiembre de 2010

Actualización

Jueves, 1 de Junio de 2017

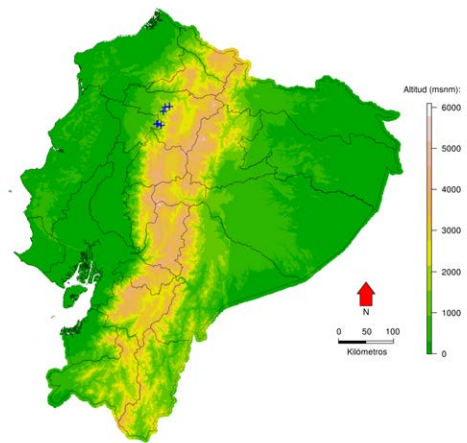
¿Cómo citar esta sinopsis?

Guayasamín, J. M., Varela-Jaramillo, A. y Frenkel, C 2010. *Centrolene geckoideum* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



**PELIGRO
CRÍTICO**
fauna
WEB

Centrolene heloderma
Rana de cristal verrugosa
Duellman (1981)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Centrolenidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 29.0 mm (rango 26.8–31.5 mm; n = 17) (Duellman 1981)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 32.3 mm (n = 1) (Duellman 1981)

Es una rana mediana con una coloración dorsal verde cubierta por pústulas, los machos tienen espinas humerales relativamente grandes. *Centrolene heloderma* se asemeja a *Centrolene buckleyi*; ambas tienen espinas humerales en los machos, rostro inclinado visto lateralmente y una línea labial blanca. La diferencia más conspicua es que *Centrolene buckleyi* no tiene la piel dorsal pustular y presenta un tímpano oculto (visible en *Centrolene heloderma*).

Descripción

Es una rana de tamaño mediano que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Duellman 1981): (1) vómero sin dientes (2) rostro subacuminado visto dorsalmente e inclinado en vista lateral; (3) tímpano completamente visible, orientado casi verticalmente, relativamente grande, diámetro 38.5-44.5% del diámetro del ojo; pliegue supratimpánico moderado; membrana timpánica pigmentada, claramente diferenciada de la piel a su alrededor; (4) dorso cubierto de pústulas en machos y hembras; en machos, hay espículas evidentes

solo en los flancos y en la región timpánica; (5) dos tubérculos agrandados en la superficie posteroventral de los muslos; (6) tres cuartos anteriores del vientre con iridóforos blancos; pericardio blanco; peritoneo sin iridóforos recubre el aparato digestivo, riñones, testículos, vesícula biliar y vejiga urinaria; (7) hígado tetralobulado, sin iridóforos; (8) espina humeral presente en machos; (9) membrana ausente entre Dedos I, II y III de la mano; membrana moderada entre Dedos III y IV de la mano; fórmula de las membranas de la mano: III (2-21/2) — (12/3-2+) IV; (10) fórmula de las membranas del pie: I (11/4-11/2) — 2 II (1-1+) — (2+-21/4) III (1-1+) — (2-2+) IV (2+-21/2) — (1-11/4) V; (11) pliegue ulnar externo blanco y evidente; pliegue tarsal interno pequeño; pliegue tarsal externo grande con pequeños tubérculos blancos; (12) prepollex no separado del Dedo I de la mano; machos con almohadilla nupcial Tipo I; (13) Dedo II de la mano ligeramente más largo que el Dedo I (Dedo I 91.0-95.5% del Dedo II); (14) Disco del Dedo III de la mano de ancho moderado, 59.3-74.2% del diámetro del ojo; (15) melanóforos en la superficie dorsal del Dedo IV de la mano.

Coloración

Dorso verde a verde oscuro con pústulas verdes a blanco azuladas; peritoneo parietal ventral amarillo blancuzco. Región gular verde amarillento pálido; corazón no visible. Ulna y tarso blancos. tubérculos cloacales blancos. Borde del labio amarillo blancuzco. Huesos verdes. Iris amarillo a dorado pálido con finas reticulaciones negras (Duellman 1981).

Hábitat y Biología

Ha sido encontrada en la noche activa en la vegetación cerca de riachuelos en bosque primario e intervenido. Los machos cantan desde el haz de las hojas junto a riachuelos. En todas las localidades donde se ha encontrado a *Centrolene heloderma*, *Nymphargus griffithsi* se encuentra en mayor abundancia (Duellman 1981). En la Reserva Las Galarías se encuentran siete especies de ranas de cristal macrosimpátricamente (*Centrolene heloderma*, *Centrolene buckleyi*, *Centrolene lynchi*, *Centrolene antioquiense*, *Centrolene ballux*, *Nymphargus grandisonae*, *Nymphargus griffithsi*).

Distribución

Se distribuye en la ladera pacífica de la cordillera occidental en Colombia (Departamentos de Cauca, Valle del Cauca y Risaralda) (Ruiz-Carranza y Lynch 1991). En Ecuador, se la ha encontrado en los bosques montanos de las provincias de Pichincha y Santo Domingo de los Tsáchilas.

Rango Altitudinal:

De 1960 a 2400 m sobre el nivel del mar

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro crítico.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro crítico

Taxonomía

Es la especie hermana de un clado que contiene a *Centrolene muelleri*, *Centrolene lynchi*, *Centrolene huilense*, *Centrolene hersperium*, *Centrolene buckleyi* y *Centrolene ballux* (Twomey et al. 2014, Pyron 2014).

Etimología

El epíteto específico *heloderma* hace referencia a su piel dorsal con verrugas.

Información Adicional

Duellman (1981), Ruiz-Carranza et al. (1996), Stuart et al. (2008), Guayasamin et al. (2009) presentan fotografías en vida. Ruiz-Carranza y Lynch (1991b) comentan sobre la espina humeral. Stuart et al. (2008) presentan información general de la especie. Ruiz-Carranza et al. (1996), Cisneros-Heredia y McDiarmid (2007) mencionan aspectos sobre su distribución. Ruiz-Carranza y Lynch (1991a), Guayasamin et al. (2009) comentan la taxonomía de la especie.

Literatura Citada

1. Bustamante, M. R. 2006. Ranas de la Amazonía Ecuatoriana. Tropical Animal Guides, Field Museum of Natural History.
2. Cisneros-Heredia, D. F. y McDiarmid, R. W. 2007. Revision of the characters of Centrolenidae (Amphibia: Anura, Athesphatanura), with comments on its taxonomy and the description of new taxa of glassfrogs. *Zootaxa* 1572:1-82. PDF
3. Duellman, W. E. 1981. Three new species of centrolenid frogs from the Pacific versant of Ecuador and Colombia. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas* 88:40422. PDF
4. Guayasamin, J. M., Castroviejo-Fisher, S., Trueb, L., Ayarzagüena, J., Rada, M., Vila, C. 2009. Phylogenetic systematics of glassfrogs (Amphibia: Centrolenidae) and their sister taxon *Allophryne ruthveni*. *Zootaxa* 2100:1-97. PDF
5. Pyron, R. A. 2014. Biogeographic analysis reveals ancient continental vicariance and recent oceanic dispersal in amphibians. *Systematic Biology* 63:779-797.
6. Ruiz-Carranza, P. M. y Lynch, J. D. 1991. Ranas Centrolenidae de Colombia I. Propuesta de nueva clasificación genérica. *Lozania* 57:1-30.
7. Ruiz-Carranza, P. M. y Lynch, J. D. 1991. Ranas Centrolenidae de Colombia II. Nuevas especies de Centrolene de la Cordillera Oriental y Sierra Nevada de Santa Marta. *Lozania*, 58:1-26.

8. Ruiz-Carranza, P.M., Lynch, J.D. y Ardila-Robayo, A.1996. Lista actualizada de la fauna de Amphibia de Colombia. Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales 20:365-415.
9. Stuart, S. N., Hoffmann, M., Chanson, J., Cox, N., Berridge, R., Ramani, P. y Young, B (eds.). 2008. Threatened Amphibians of the World. Lynx Edicions. España xv+758pp.
10. Twomey, E., Delia, J., Castroviejo-Fisher, S. 2014. A review of Northern Peruvian glassfrogs (Centrolenidae), with the description of four new remarkable species. Zootaxa 3851:1-87.

Autor(es)

Juan M. Guayasamin, Andrea Varela-Jaramillo y Caty Frenkel

Editor(es)

Juan M. Guayasamin, Santiago R. Ron

Fecha Compilación

Domingo, 25 de Julio de 2010

Fecha Edición

Lunes, 8 de Julio de 2013

Actualización

Viernes, 2 de Junio de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Guayasamin, J. M., Varela-Jaramillo, A. y Frenkel, C 2013. *Centrolene heloderma* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

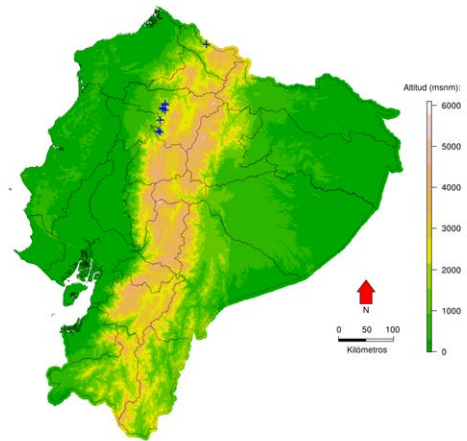


**CASI
AMENAZADA**
fauna
weB

Centrolene peristictum

Rana de cristal de Tandapi

Lynch y Duellman (1973)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Centrolenidae

Regiones naturales

Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal rango = 18–21 mm; n = 2 (Lynch y Duellman 1973)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 21 mm; n = 1 (Lynch y Duellman 1973)

Es una especie pequeña con discos expandidos y truncados en los dedos, el dorso verde con puntos blanco amarillentos y manchas grises difusas. Su patrón dorsal es similar al de *Centrolene pipilatum* y *Centrolene lynchi*. Se diferencia de *Centrolene lynchi* por su menor tamaño (machos de *Centrolene lynchi* LRC 23.3-26.5 mm; *Centrolene peristictum* LRC 17.9-21.2 mm) y por carecer de manchas negras conspicuas en el dorso. *Centrolene pipilatum* se encuentra en la vertiente amazónica de los Andes, mientras que *Centrolene peristictum* está restringida a la vertiente pacífica de los Andes.

Descripción

Es una rana de tamaño pequeño que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Lynch y Duellman 1973): (1) proceso dentífero del vomer sin dientes; (2) rostro redondeado visto dorsalmente, redondo o truncado visto lateralmente; (3) tímpano de tamaño moderado, orientado casi verticalmente con una ligera inclinación lateral y posterior, su diámetro corresponde al 44.0-51.9% del diámetro del

ojo; anillo timpánico visible, pliegue supratimpánico evidente; membrana timpánica translúcida, parcialmente pigmentada y diferenciada de la piel a su alrededor; (4) piel dorsal levemente granular, machos y hembras sin espículas; (5) superficie ventral posterior de los muslos con un par de tubérculos agrandados; (6) mitad anterior del peritoneo parietal ventral color blanco (cubierta por iridóforos), mitad posterior transparente; pericardio blanco; peritoneo color blanco cubriendo parcial o completamente el estómago y el colon; sin iridóforos en el peritoneo que cubre riñones, vesícula biliar y vejiga urinaria; (7) hígado con cuatro lóbulos bien definidos; peritoneo hepático sin iridóforos; (8) machos con espina humeral conspicua; (9) membrana ausente entre el Dedo I y II de la mano, reducida entre el Dedo II y III de la mano, membrana moderada a extensa entre los dedos externos; fórmula de membranas de la mano: II (13/4-2-) — (3+-31/4) III (2-2+) — (1-11/2) IV; (10) membrana extensa entre los dedos de los pies; fórmula de membranas del pie: I 1 — (11/2-2) II 1— (2-2+) III (1-1+) — (2-2+) IV (2-2+) — (1-11/3) V; (11) pliegues ulnares y tarsales externos presentes, con tubérculos blancos pequeños; (12) prepolex expuesto; almohadilla nupcial Tipo I o Tipo III; (13) Dedo I de la mano ligeramente más corto o del mismo tamaño que el Dedo II (longitud Dedo I 90.9-102.7% del Dedo II); (14) ancho del disco del Dedo III de la mano 45.6-67.3% del diámetro del ojo; (15) melanóforos en la superficie dorsal del Dedo IV de la mano y la parte proximal del Dedo III; (16) los machos cantan desde la superficie superior o inferior de las hojas; (17) comportamiento de pelea desconocido; (18) las masas de huevos son depositadas en la parte inferior de las hojas y los machos cuidan los huevos; (19) renacuajos desconocidos. Variación: Un individuo (QCAZ 16313) tiene una considerablemente menor cantidad de membrana en las manos (III 21/2 — 2+ IV). Individuos de Mindo tienen el tracto digestivo opaco (sin iridóforos blancos en el estómago y colon).

Coloración

Dorso verde amarillento con diminutos puntos blancos o amarillos y manchas grises difusas; labio superior blanco; área bajo el ojo con pequeños tubérculos blancos; huesos verdes; saco vocal verde; flanco superior verde con diminutos puntos blancos; flanco inferior crema con diminutos puntos blancos; vientre amarillo-crema; dedos de manos y pies amarillo verdoso apagado; pliegue ulnar con una línea blanca delgada o con tubérculos blancos pequeños; pliegue tarsal externo con pequeños tubérculos blancos; pequeños tubérculos blancos justo posterior a la cloaca (modificado de Lynch y Duellman 1973).

Hábitat y Biología

Habita bosques nublados de la vertiente pacífica de los Andes. Se reproducen a lo largo de arroyos. Depositán los huevos en el haz o el envés de hojas de palmas, helechos, heliconias, anturios y otros árboles, entre 0.7 m hasta más de 5 m de altura sobre el agua (media = 2.70 m, DE = 1.04 m, rango 0.7–5.3 m, n = 25). El promedio de huevos por puesta es 22.9 (n = 40, DE = 5.7, rango 6–41). Después de que las hembras ponen los huevos se marchan del territorio. Los machos pueden permanecer junto a la puesta, cuidándola. Un mismo macho puede cuidar varias puestas a la vez. Cada puesta proviene de apareamientos con hembras diferentes. Los huevos eclosionan luego de 17 a 27 días (media = 21.4, DE = 3.2, n = 12). En la reserva las Galarias se ha registrado puestas en febrero, marzo y abril (Salgado 2012).

Distribución

Vertiente pacífica de los Andes de Colombia y Ecuador. En Ecuador, la especie ha sido reportada en las provincias de Carchi, Pichincha y Santo Domingo de los Tsáchilas, a elevaciones de 1400-1740 m (Yanez-Muñoz 2009; Guayasamín et al. 2014).

Rango Altitudinal:

De 1400 a 1740 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Vulnerable.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Casi amenazada

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Centrolene antioquiense*, *Centrolene savagei* y *Centrolene daidaleum* (Twomey et al. 2014, Pyron 2014, Pyron y Wiens 2011, Guayasamín et al. 2009, Guayasamín et al. 2008).

Etimología

El epíteto específico “peristictum” se refiere al patrón de coloración punteado de la especie (Lynch y Duellman 1973).

Información Adicional

Salgado (2012) reporta información sobre su biología reproductiva y canto de anuncio. Yanez-Muñoz et al. (2009) presentan un reporte para el distrito Metropolitano de Quito.

Literatura Citada

1. Guayasamín, J. M., Castroviejo-Fisher, S., Trueb, L., Ayarzagüena, J., Rada, M., Vila, C. 2009. Phylogenetic systematics of glassfrogs (Amphibia: Centrolenidae) and their sister taxon *Allophryne ruthveni*. *Zootaxa* 2100:1-97. PDF
2. Guayasamín, J. M., Mendoza, Á. M., Longo, A. V., Zamudio, K. R., Bonaccorso, E. 2014. High prevalence of *Batrachochytrium dendrobatidis* in an andean frog community (Reserva Las Galarias, Ecuador). *Amphibian & Reptile Conservation* 8:33-44. Enlace
3. Guayasamín, J. M., Vila, C., Ayarzagüena, J., Trueb, L., Castroviejo-Fisher, S. 2008. Phylogenetic relationships of glassfrogs (Centrolenidae) based on mitochondrial and nuclear genes.. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 48:574-595.

4. IUCN, Conservation International y Nature Serve. 2004. Global Amphibian Assessment. www.globalamphibians.org. Consulta: 8 noviembre 2005.
5. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1973. A review of the centrolenid frogs of Ecuador, with descriptions of new species. Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas:1-66 PDF
6. Pyron, R. A. 2014. Biogeographic analysis reveals ancient continental vicariance and recent oceanic dispersal in amphibians. *Systematic Biology* 63:779-797.
7. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 61:543-583.
8. Ruiz-Carranza, P. M. y Lynch, J. D. 1991. Ranas Centrolenidae de Colombia I. Propuesta de nueva clasificación genérica. *Lozania* 57:1-30.
9. Ruiz-Carranza, P.M., Lynch, J.D. y Ardila-Robayo, A.1996. Lista actualizada de la fauna de Amphibia de Colombia. *Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales* 20:365-415.
10. Salgado, A. 2012. Cuidado parental y selección sexual en *Centrolene peristictum* (Anura: Centrolenidae). Tesis de licenciatura. Pontificia Universidad Católica del Ecuador.
11. Twomey, E., Delia, J., Castroviejo-Fisher, S. 2014. A review of Northern Peruvian glassfrogs (Centrolenidae), with the description of four new remarkable species. *Zootaxa* 3851:1-87.
12. Yáñez-Muñoz, M. H., Meza-Ramos, P., Ramírez, S. M., Reyes-Puig, J. P. y Oyagata C., L. A. 2009. Anfibios y Reptiles del Distrito Metropolitano de Quito (DMQ). In: MECN (ed.) *Guía de Campo de los Pequeños Vertebrados del Distrito Metropolitano de Quito (DMQ)*. Serie de Publicaciones del Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales (MECN) - Fondo Ambiental del MDMQ. Imprenta Nuevo Arte. Quito-Ecuador. Publicación Miscelánea :9-52. PDF

Autor(es)

Juan M. Guayasamín, Andrea Varela-Jaramillo y Caty Frenkel.

Editor(es)

Juan M. Guayasamín

Fecha Compilación

Martes, 1 de Enero de 1901

Fecha Edición

Martes, 28 de Septiembre de 2010

Actualización

Viernes, 2 de Junio de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Guayasamin, J. M., Varela-Jaramillo, A. y Frenkel, C. 2010. *Centrolene peristictum* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



**PELIGRO
CRÍTICO**

fauna
WEB

Cochranella balionota

Rana de cristal de puntos canela

Duellman (1981)



Orden: Anura | **Familia:** Centrolenidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 20.8 mm (rango 20.1-21.8 mm; n = 11) ()

Hembras Longitud Rostro-cloacal Desconocido ()

Es una rana pequeña, fácilmente distinguible entre ranas de cristal por tener el dorso verde pálido con líneas dorsolaterales rojizas, puntos canela-rojizos pequeños y puntos amarillos grandes. La única especie de Centrolenidae que presenta líneas rojizas es *Nymphargus grandisonae*, una especie más grande que *Cochranella balionota*, con pequeños puntos rojos y piel granular en el dorso. Otras especies como *Rulyrana flavopunctata*, *Teratohyla midas* y *Nymphargus siren* presentan puntos amarillos, aunque más pequeños en comparación a *Cochranella balionota* (Duellman 1981).

Descripción

Es una rana de tamaño pequeño que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Duellman 1981): (1) húmero de machos con una gran cresta ventral en forma de espada, la cual puede o no expandirse y formar una espina humeral pequeña; (2) hígado con cuatro o cinco lóbulos cubiertos de peritoneo transparente (sin iridóforos); (3) mitad anterior del peritoneo parietal ventral color blanco, mitad posterior

transparente; pericardio blanco (con iridóforos); peritoneo translúcido cubriendo el tracto digestivo; (4) machos con pie dorsal lisa a levemente granular, sin espículas; hembras desconocido; (5) hocico truncado visto dorsalmente, sobresaliente visto lateralmente; (6) tímpano relativamente pequeño, orientado casi verticalmente con inclinación lateral y posterior evidente, diámetro 23-30% del diámetro del ojo; anillo timpánico visible, excepto por su borde superior, el cual esta cubierto por el pliegue supratimpánico; membrana timpánica diferenciada y translúcida, no pigmentada; (7) membrana ausente entre los dedos internos de la mano; fórmula de membranas de la mano para dedos externos: III (2-21/2) — (2-2) IV; (8) prepoxe no separado del Dedo I de la mano; almohadilla nupcial variable, desde Tipo I a Tipo III; (9) Dedo I de la mano ligeramente más largo que el Dedo II (longitud Dedo II 91.8-97.4% del Dedo I); (10) pliegue ulnar pequeño; pliegue tarsal interno y externo presentes, pero pequeños y difíciles de distinguir; (11) membrana moderada entre los dedos de los pies; fórmula de membrana del Dedo I del pie: (11/3-11/2) — (2-2+) II (1+-11/2) — (1-11/2) III (11/3-2) — (2-3) IV (2-3) — 11/2 V; (12) superficie ventral-posterior de los muslos con un par de tubérculos agrandados; (13) ancho del disco del Dedo III de la mano 36-44% del diámetro del ojo; (14) vómeros sin dientes.

Coloración

Tiene el dorso verde pálido con líneas dorsolaterales rojizas, puntos rojizos pequeños y puntos amarillos grandes; la cabeza tiene una barra interorbital café-rojizo y una línea postorbital que es continua con la línea dorsolateral; borde anteromedial del párpado con un punto amarillo grande y elevado; huesos verde pálido (Duellman 1981).

Hábitat y Biología

Durante la noche, los machos cantan desde la superficie superior de las hojas en plantas y helechos aledaños a riachuelos; todos los individuos observados se encontraron a no más de un metro de altura sobre el agua. En la localidad tipo (3.5 km NE de Mindo), *Cochranella balionota* convive con *Nymphargus grandisonae*, *Nymphargus griffithsi* e *Hyloscirtus alytolylax* (Duellman, 1981).

Distribución

Se distribuye a lo largo de la vertiente occidental de la Cordillera Occidental de Colombia, desde El Tambito en el Departamento de Cauca, hacia a Ecuador (Duellman 1981, IUCN et al. 2004, Cisneros-Heredia y Yáñez-Muñoz 2007).

Rango Altitudinal:

En Colombia: 400 a 1540 m sobre el nivel del mar. En el Ecuador: 1400 a 1540 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Vulnerable.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro crítico

Taxonomía

Lynch y Ruiz-Carranza (1996) sugieren que *Cochranella balionota* es el pariente más cercano de *Nymphargus armatus* y *Nymphargus griffithsi*, basados en las siguientes características: (1) rostro corto y truncado, (2) membranas interdigitales y dentición similar (3) húmero con una gran cresta ventral. Dado que ninguna de las características anteriores son claras sinapomorfías y que la convergencia de caracteres es común, se prefiere mantener el nombre de *Cochranella balionota* como incertae sedis dentro de Centrolenidae (Guayasamin et al. 2009). Las poblaciones ecuatorianas de *Cochranella balionota* presentan una espina humeral pequeña y punteaguda. Las poblaciones de Colombia tienen una cresta ventral variable que en algunos casos toma la forma de una espina. El polimorfismo en esta característica ha creado confusión sobre la ubicación genérica de la especie (Ruiz-Carranza y Lynch 1991, Lynch y Ruiz-Carranza 1996, Cisneros-Heredia y McDiarmid 2006) por lo que, al momento, su posicionamiento genérico es incierto (Guayasamin et al. 2009).

Etimología

El epíteto específico “balionota” es una combinación de las palabras griegas “balios” y “notos”, las cuales significan “punteado” y “espalda”, respectivamente (Duellman, 1981).

Información Adicional

Duellman (1981) describe a la especie y presenta una fotografía en vida. Lynch y Ruiz-Carranza (1996), Cisneros-Heredia y McDiarmid (2006) y Guayasamin et al. (2009) presentan comentarios taxonómicos. Cisneros-Heredia y Yáñez-Muñoz (2007) presentan datos acerca de su distribución.

Literatura Citada

1. Cisneros-Heredia, D. F. y McDiarmid, R. W. 2006. A new species of the genus *Centrolene* (Amphibia: Anura: Centrolenidae) from Ecuador with comments on the taxonomy and biogeography of glassfrogs. *Zootaxa* 1244:1-32. PDF
2. Cisneros-Heredia, D. F. y Yáñez-Muñoz, M. H. 2007. A new species of glassfrog (Centrolenidae) from the southern Andean foothills on the west Ecuadorian region. *South American Journal of Herpetology* 2:1-10. PDF
3. Duellman, W. E. 1981. Three new species of centrolenid frogs from the Pacific versant of Ecuador and Colombia. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas* 88:404-22. PDF
4. Frank, N. y Ramus, E. 1995. Complete guide to scientific and common names of reptiles and amphibians of the world. N. G. Publishing Company, 377.

5. Guayasamin, J. M., Castroviejo-Fisher, S., Trueb, L., Ayarzagüena, J., Rada, M., Vila, C. 2009. Phylogenetic systematics of glassfrogs (Amphibia: Centrolenidae) and their sister taxon *Allophryne ruthveni*. Zootaxa 2100:1-97. PDF
6. IUCN, Conservation International y Nature Serve. 2004. Global Amphibian Assessment. www.globalamphibians.org. Consulta: 8 noviembre 2005.
7. Ruiz-Carranza, P. M. y Lynch, J. D. 1991. Ranas Centrolenidae de Colombia I. Propuesta de nueva clasificación genérica. Lozania 57:1-30.
8. Ruiz-Carranza, P.M., Lynch, J.D. y Ardila-Robayo, A.1996. Lista actualizada de la fauna de Amphibia de Colombia. Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales 20:365-415.

Autor(es)

Juan M. Guayasamin y Caty Frenkel.

Editor(es)

Juan M. Guayasamin.

Fecha Compilación

Martes, 1 de Enero de 1901

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

Lunes, 5 de Junio de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

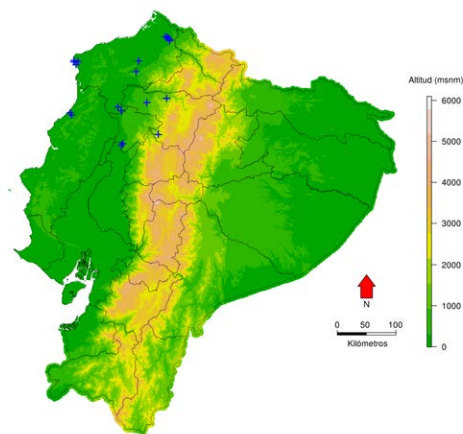
Guayasamin, J. M. y Frenkel, C. 2010. *Cochranella balionota* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



**DATOS
INSUFICIENTES**

fauna
WEB

Hyalinobatrachium fleischmanni
Rana de cristal de San José
Boettger (1893)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Centrolenidae

Regiones naturales

Bosque Húmedo Tropical del Chocó, Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 20.4 mm (rango 19.2–21.2 mm; n=5) en Ecuador; (rango 19–28 mm) en Costa Rica (Lynch y Duellman 1973, Savage 2002)

Hembras Longitud Rostro-cloacal (rango 23–32 mm) en Costa Rica (Savage 2002)

Es una rana pequeña con coloración dorsal verde claro con puntos color amarillo pálido dispersos, vientre transparente, peritoneo blanco y espina humeral ausente. Al oeste de los Andes, en el Bosque del Chocó, vive simpátricamente con *Hyalinobatrachium aureoguttatum*, *Hyalinobatrachium valerioi* e *Hyalinobatrachium chirripoi*. *Hyalinobatrachium aureoguttatum* presenta un tímpano visible (tímpano inconspicuo en *Hyalinobatrachium fleischmanni*) y puntos amarillos muy grandes en el dorso (puntos amarillos pequeños en *Hyalinobatrachium fleischmanni*). *Hyalinobatrachium chirripoi* tiene el peritoneo ventral completamente transparente, lo que permite visualizar el corazón rojo (peritoneo blanco sobre el corazón en *Hyalinobatrachium fleischmanni*). *Hyalinobatrachium valerioi* también tiene el corazón visible, pero además de los puntos amarillos grandes en el dorso, presenta puntos negros sobre un fondo verde oscuro. Existen otras especies similares a *Hyalinobatrachium fleischmanni*, pero habitan al lado este de los Andes, como son *Hyalinobatrachium munozorum* y *Hyalinobatrachium pellucidum*. *Hyalinobatrachium munozorum* e *Hyalinobatrachium pellucidum* tienen la piel finamente granular y pliegues en el tarso (piel lisa y

pliegues del tarso ausentes en *Hyalinobatrachium fleischmanni*). Además, *Hyalinobatrachium pellucidum* tiene el iris bronce (Lynch y Duellman 1973, Savage 2002, Castroviejo-Fisher et al. 2009). Otras especies que habitan en el Chocó son *Teratohyla pulverata* y *Teratohyla spinosa*. *Teratohyla pulverata* tiene el dorso verde con puntos blancos y el iris reticulado (puntos amarillos e iris sin reticulación en *Hyalinobatrachium fleischmanni*) y *Teratohyla spinosa* también tiene el dorso verde pero sin puntos (Guyer 2005).

Descripción

Es una rana de tamaño pequeño con la siguiente combinación de caracteres (modificado de Goin 1964, Lynch y Duellman 1973, Barrera-Rodríguez 2000 y Savage 2002): (1) huesos del cráneo osificados, fusionados y reducidos; (2) dientes vomerinos ausentes; (3) coanas reducidas y redondas; (4) hocico pequeño, redondeado en vista frontal y truncado en vista lateral; (5) ojos grandes y prominentes; (6) membrana palpebral no reticulada; (7) tímpano no evidente, el cual mide aproximadamente $\frac{1}{4}$ del tamaño del ojo; (8) cartílagos intercalares presentes; (9) membrana vestigial entre el Dedo I y II, reducida entre el II y III, y extendida entre el Dedo III y IV de la mano; fórmula de la membrana: II 2-3 $\frac{1}{2}$ III 2 $\frac{1}{2}$ -2 IV; (10) Dedo I de manos y pies más largo que el Dedo II; (11) dedos del pie palmados; (12) membrana entre el Dedo IV y V del pie; fórmula de la membrana: I 1 $\frac{1}{2}$ -2 II 1-2 III 1-2 $\frac{1}{4}$ IV 2 $\frac{1}{2}$ -1 $\frac{1}{2}$ (13) Dedos III y V del pie casi iguales; (14) pliegues tarsales y del talón ausentes; (15) tubérculo metatarsal ausente, tubérculos y pliegues anales ausentes; (16) espina humeral ausente; (17) huesos blancos; (18) hígado en forma de bulbo compacto; (19) peritoneo blanco; (20) excrecencias nupciales ausentes; (21) piel dorsal, garganta y pecho lisa y piel ventral y muslos finamente granulados; (22) saco vocal ausente en machos.

Coloración

El dorso es verde pálido con puntos amarillo pálido a amarillo verdoso dispersos. Algunos individuos presentan tantos puntos que tienen la apariencia de una rana de color pálido con reticulaciones verdes oscuras. El vientre es transparente. La punta de los dígitos es amarilla. Huesos blancos. Iris blanco a amarillo pálido (Lynch y Duellman 1973).

Hábitat y Biología

Especie nocturna y arborícola, se la encuentra frecuentemente debajo de las hojas de vegetación de rivera en riachuelos permanentes y torrentosos, en bosque primario y secundario (MECN 2010). Es una especie resistente que puede soportar cambios ambientales y se conoce su sustancial tolerancia a la contaminación del agua y la alteración del hábitat (Coloma et al. 2010). Su actividad reproductiva ha sido registrada durante la noche. Los machos cantan desde el envés de hojas de epífitas y helechos, donde existe vegetación alta abundante. El canto más escuchado durante época lluviosa consiste en un solo "wheet" ascendente al final y dura entre 150 y 300 milisegundos (Savage 2002). La frecuencia del canto y su actividad en general, se reduce drásticamente cuando la humedad relativa está por debajo del 93% (Hayes 1991). El amplexo es de tipo axilar. La puesta de huevos se da en el envés de las hojas dentro de una sola capa gelatinosa que puede contener de 20 a 35 huevos de color blanco verdoso en las primeras etapas embrionarias. Hay cuidado parental nocturno de la puesta por parte de los machos (Kubicki 2007), sobre todo en época seca. Los machos pueden atender una o más posturas al mismo tiempo. Los renacuajos completan su desarrollo en el agua al caer desde las hojas (Delia et al. 2010, Savage 2002, Barrera-Rodríguez 2000). Kubicki (2007) reporta combates físicos entre los machos, durante los cuales uno de los machos trata de saltar sobre la espalda del otro, ambos machos se retuercen y patean; durante estos enfrentamientos el canto cambia a un "priiip" suave.

Distribución

Es el controlénido con el rango de distribución más amplio. Se distribuye en elevaciones bajas y medias desde México (Guerrero y Veracruz) hasta las provincias de Los Ríos y Guayas en Ecuador, pasando por el Chocó Colombiano y Ecuatoriano, Panamá, Centro América y Surinam (Cruz et al. 2017, Frost 2016, Delia et al. 2010, Melgarejo-Vélez et al. 2010). En Ecuador se encuentra en las estribaciones bajas de la cordillera occidental de los Andes (Lynch y Duellman 1973).

Rango Altitudinal:

Se encuentra desde el nivel del mar hasta los 1800 m (Kubicki 2007)

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Preocupación menor.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Datos insuficientes

Taxonomía

Es la especie hermana de *Hyalinobatrachium tatayoi* (Twomey et al. 2014, Pyron 2014, Pyron y Wiens 2011, Guayasamín et al. 2009). Se encuentra dentro del grupo de especies *Hyalinobatrachium fleischmanni*, al igual que *Hyalinobatrachium munozorum* y *Hyalinobatrachium pellucidum* (Ruiz-Carranza y Lynch 1991, Lynch y Duellman 1973). Se cree que está especie en realidad conforma un grupo de especies, debido a su rango de distribución amplio y a su polimorfismo (Kubicki 2007).

Etimología

El nombre *Hyalinobatrachium* se deriva del griego *hyalos* que significa "cristal" y *batrachion* que significa "rana", y hace referencia a su aspecto frágil y translúcido (Ruiz-Carranza y Lynch 1991), mientras que el epíteto específico *fleischmanni* es un patronímico en honor al naturalista alemán Carl Fleischmanni, quién cedió los especímenes para su descripción (Kubicki 2007).

Información Adicional

Delia et al. (2010) realizaron un estudio para medir el nivel de cuidado parental y el sitio de puesta de huevos en relación a las condiciones climáticas y a la presencia de predadores. Encontraron que existe mayor cuidado parental en época seca ya que el macho se encarga de hidratar la puesta cuando hay falta de humedad; por otro lado, cuando existen depredadores presentes, como es el caso de *Trachops cirrhosus* (murciélago que reconoce el canto de *Hyalinobatrachium fleischmanni*), siempre depositan sus huevos bajo hojas o en sitios escondidos para evitar su predación y en lugares donde no habita este murciélago se han encontrado puestas sobre las hojas, donde tienen mayor hidratación ambiental y el cuidado parental disminuye. Savage (2002) dan información sobre la morfología de la larva y describen su canto. Barrera-Rodríguez (2000) presentan datos sobre su osteología y miología. Greer y Wells (1980) presentan datos de preferencia de las hembras para los sitios de ovoposición, en donde machos que cantan desde sitios altos tienen preferencia, es decir, las hembras prefieren vegetación alta para depositar sus huevos. Lynch y Duellman (1973) revisando material tipo concluyen que *Cochranella petersi* es un sinónimo junior de *Hyalinobatrachium fleischmanni*.

Literatura Citada

1. Barrera-Rodríguez, M. 2000. Estudio anatómico de cuatro especies de ranitas de cristal del género *Hyalinobatrachium* Ruiz & Lynch 1991 grupo *fleischmanni* (Amphibia: Centrolenidae). Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales: 245-260.
2. Boettger, O. 1893. Ein neuer Laubfrosch aus Costa Rica. Berichte der Senckenbergischen Naturforschenden Gesellschaft in Frankfurt am Main 1892-1893:251-252.
3. Castroviejo-Fisher, S., Padial, J. M., Chaparro, J. C., Aguayo, R., De la Riva, I. 2009. A new species of *Hyalinobatrachium* (Anura: Centrolenidae) from the Amazonian slopes of the central Andes, with comments on the diversity of the genus in the area. Zootaxa 2143:24-44. PDF
4. Coloma, L.A., Ron, S.R., Wild, E.R., Cisneros-Heredia, D.F., Solís, F., Ibáñez-Hernández, P.G., Santos-Barrera, G., Kubicki, B. 2010. *Hyalinobatrachium fleischmanni*. In IUCN 2011. IUCN Red List of Threatened Species. Version 2011.1. www.iucnredlist.org. Downloaded on 31 July 2010.. : .
5. Cruz, F. K., Urgiles, V. L., Sánchez-Nivicela, J. C., Siddons, D. C., Cisneros-Heredia, D. F. 2017. Southernmost records of *Hyalinobatrachium fleischmanni* (Anura: Centrolenidae). Check List 13:67-70. PDF
6. Delia, J., Cisneros-Heredia, D. F., Whitney, J., Murieta-Galindo, R. 2010. Observations on the reproductive behavior of a neotropical glassfrog, *Hyalinobatrachium fleischmanni* (Anura: Centrolenidae). South American Journal of Herpetology 5:1-12. PDF
7. Frost, D. R. 2016. Amphibian Species of the World: an Online Reference. Version 6.0 (Date of access). Electronic Database accessible at <http://research.amnh.org/herpetology/amphibia/index.html>. American Museum of Natural History, New York, USA.
8. Goin, C. J. 1964. Distribution and synonymy of *Centrolenella fleischmanni* northern South America. Herpetologica 20:1-8. Enlace
9. Greer, B. J. y Wells, K. D. 1980. Territorial and reproductive behavior of the tropical american frog *Centrolenella fleischmanni*. Herpetologica 36:318-326. PDF
10. Guayasamin, J. M., Castroviejo-Fisher, S., Trueb, L., Ayarzagüena, J., Rada, M., Vila, C. 2009. Phylogenetic systematics of glassfrogs (Amphibia: Centrolenidae) and their sister taxon *Allophryne ruthveni*. Zootaxa 2100:1-97. PDF
11. Guyer, C. y Donnelly, M. A. 2005. Amphibians and Reptiles of La Selva, Costa Rica, and the Caribbean slope. University of California Press, Berkeley, 367 pp.
12. Hayes, M. P. 1991. A study of clutch attendance in the neotropical frog *Centrolenella fleischmanni* (Anura: Centrolenidae). Ph.D. Dissertation, University of Miami.
13. Kubicki, B. 2007. Ranas de vidrio Costa Rica/Glass frogs of Costa Rica. Instituto Nacional de Biodiversidad, INBio.
14. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1973. A review of the centrolenid frogs of Ecuador, with descriptions of new species. Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas:1-66 PDF
15. Malgarejo-Velez, E. Y., Chavez-Ortiz, M., Luria-Manzano, R., Aportela-Cortés, D., Canseco-Márquez, L., Galicia-Portano, D., Gutiérrez-Cárdenas, P. D. 2010. Ampliación del área de distribución de la rana *Hyalinobatrachium fleischmanni* (Anura: Centrolenidae) en el estado de Puebla y del límite septentrional de su distribución.. Acta Zoológica Mexicana 26:473-476.
16. MECN. 2010. Serie Herpetofauna del Ecuador: El Choco Esmeraldeño. Monografía. Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales. Quito-Ecuador 5:1-232.
17. Noble, G. K. 1924. Some neotropical batrachians preserved in the United States National Museum with a note on the secondary sexual characters of these and other amphibians. Proceedings of the Biological Society of Washington 37:65-72.
18. Pyron, R. A. 2014. Biogeographic analysis reveals ancient continental vicariance and recent oceanic dispersal in amphibians. Systematic Biology 63:779-797.
19. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. Molecular Phylogenetics and Evolution 61:543-583.
20. Ruiz-Carranza, P. M. y Lynch, J. D. 1991. Ranas Centrolenidae de Colombia I. Propuesta de nueva clasificación genérica. Lozania 57:1-30.
21. Savage, J. M. 2002. The amphibians and reptiles of Costa Rica: A herpetofauna between two continents, between two seas. University of Chicago Press, Chicago, USA, 934 pp.
22. Twomey, E., Delia, J., Castroviejo-Fisher, S. 2014. A review of Northern Peruvian glassfrogs (Centrolenidae), with the description of four new remarkable species. Zootaxa 3851:1-87.

Autor(es)

Andrea Varela-Jaramillo, Caty Frenkel y Gabriela Pazmiño-Armijos

Editor(es)

Santiago R. Ron **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Jueves, 1 de Abril de 2010

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

Viernes, 11 de Agosto de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Varela-Jaramillo, A., Frenkel, C. y Pazmiño-Armijos, G. 2010. *Hyalinobatrachium fleischmanni* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

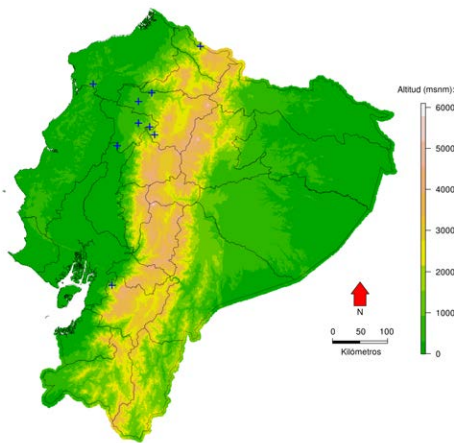


VULNERABLE

fauna
WEB

Hyalinobatrachium valerioi Rana de cristal reticulada

Dunn (1931)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Centrolenidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal (rango 19.5–24.0) en Costa Rica; (rango 18.1–24.4; n=23) (Savage 2002)

Hembras Longitud Rostro-cloacal (rango 22.5–26.0) en Costa Rica; (rango 20.2–25.1; n=7) (Savage 2002)

Es una rana pequeña con una coloración dorsal verde con numerosos puntos grandes verde amarillento y reticulaciones verdes, peritoneo parietal transparente, la mayor parte de peritoneo visceral cubierto de iridóforos. El pericardio varía de blanco a casi transparente (rojo en vida). Dentro de los centrolénidos ecuatorianos, solo *Hyalinobatrachium aureoguttatum* es similar, pero difiere por tener en el dorso puntos dorados grandes.

Descripción

Es una rana de tamaño pequeño con la siguiente combinación de caracteres (modificado de Dunn 1931 y Savage 2002): (1) lengua circular; (2) cabeza más ancha que larga, semicircular en vista dorsal, salvo por la proyección de las narinas; (3) ojos no protuberantes; distancia interorbital más ancha que el largo del hocico; (4) dientes vomerinos ausentes; (5) hocico truncado en vista dorsal y lateral; (6) tímpano apenas visible (1/3 del diámetro del ojo) con orientación dorsal; membrana timpánica evidente; solo borde inferior del anillo timpánico visible; (7) piel dorsal levemente granular; (8) piel ventral granular; sin ornamentación cloacal; (9) peritoneo parietal transparente, iridóforos cubren todo el

peritoneo visceral, pericardio variable, de blanco a casi translúcido; (10) hígado bulboso, cubierto de peritoneo blanco; (11) espina humeral ausente; (12) membrana vestigial entre los dedos I-II-III de la mano, fórmula de la membrana de los dedos externos: III 2⁺-2 IV; (13) fórmula de la membrana de los pies: I 1½- 2 II 1-2 III 1-2¼ IV 2½—1 V; (14) pliegues ulnar y tarsal ausentes; (15) excrecencias nupciales Tipo V en machos adultos; prepolex oculto; (16) Dedo I de la mano más grande que el Dedo II; (17) diámetro del ojo más grande que el ancho del disco del Dedo III de la mano; (18) melanóforos ausentes en dedos de la mano y pie, excepto unos pocos en los dedos IV y V del pie.

Coloración

El dorso es verde amarillento con reticulaciones verdes. El vientre es transparente; el pericardio varía de completamente blanco a casi transparente (corazón rojo visible); el hígado y tracto digestivo son blancos. Los huesos son blancos. El iris es dorado con pigmentación oscura dispersa por toda la superficie, especialmente alrededor de la pupila; muchos individuos tienen una pigmentación oscura restringida a la región lateral de la pupila (Kubicki 2007).

Hábitat y Biología

Es una especie nocturna que habita en riachuelos de bosque. Los machos son territoriales; se registra combate físico entre ellos cuando uno ingresa al territorio de otro a pesar de los cantos de advertencia. El canto es un "seet" corto con una duración de 200 - 250 milisegundos y la frecuencia modulada. Cantan vigorosamente desde el envés de las hojas donde las hembras depositan sus huevos. La puesta de huevos es una capa simple de color verde que contienen de 22 a 44 huevos. El macho puede cuidar hasta siete puestas de diferentes hembras, durante 24 horas. En la noche los machos continúan cantando y a veces presentan un comportamiento de crianza hídrico, donde el macho vacía el contenido de su vejiga sobre los huevos. Durante el cuidado parental, los machos se sientan sobre las puestas, por lo general con la parte ventral del cuerpo y los muslos estrechamente pegados a las puestas. McDiarmid (1978) atribuye una mayor supervivencia de eclosión en esta especie comparado a *Hyalinobatrachium colymbiphellum* por el cuidado parental diurno. Los renacuajos son pequeños, con boca ventral, espiráculo posterior y medio-lateral, disco oral completo, moderado con una fila simple de papilas laterales y ventrales, fórmula dental: 2/3, A2 con un gran espacio sobre la boca (Hayes 1991; Kubicki 2007; McDiarmid 1978; McDiarmid y Adler 1974; Savage 2002; Vockenhuber et al. 2008; Vockenhuber et al. 2009).

Distribución

Se distribuye desde Costa Rica hasta el suroeste de Ecuador.

Rango Altitudinal:

Se encuentra debajo de los 1400 m sobre el nivel del mar

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Preocupación menor.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Vulnerable

Taxonomía

Es parte del género monofilético *Hyalinobatrachium* y es especie hermana de *Hyalinobatrachium aureoguttatum* (Guayasamin et al. 2008, 2009, Pyron y Wiens 2011, Pyron 2014, Twomey et al. 2014)

Etimología

El nombre *Hyalinobatrachium* se deriva del griego *hyalos* que significa "cristal" y *batrachion* que significa "rana", y hace referencia a su aspecto frágil y translúcido (Ruiz-Carranza y Lynch 1991), mientras que el epíteto específico *valerioi* es un patronímico en honor a Manuel Valerio quién colectó la especie en 1929 (Duellman y Burrowes 1989)

Información Adicional

Dunn (1931), Taylor (1958) descripción original como *Cochranella reticulata*. Starrett (1960) presenta información del renacuajo y sus partes bucales (como *Cochranella reticulata*). McDiarmid y Adler (1974), McDiarmid (1978) y Hayes (1991) presentan información del comportamiento. Duellman y Burrowes (1989) y Ruiz-Carranza et al. (1996) presentan información sobre su distribución. Pounds et al. (1997) comentan sobre la conservación. Taylor (1958), Starrett y Savage (1973), Ruiz-Carranza y Lynch (1991, 1998) y Guayasamin et al. (2009) comentan sobre la taxonomía. Savage (2002), Kubicki (2007) presentan información general de la especie. Guayasamin et al. (2009) presentan una fotografía dorsal y ventral en vida. Vockenhuber et al. 2008 y Vockenhuber et al. 2009 presentan información sobre el comportamiento reproductivo, cuidado parental y supervivencia de los embriones.

Literatura Citada

1. Cisneros-Heredia, D. F. y McDiarmid, R. W. 2007. Revision of the characters of Centrolenidae (Amphibia: Anura, Athesphatanura), with comments on its taxonomy and the description of new taxa of glassfrogs. *Zootaxa* 1572:1-82. PDF
2. Duellman, W. E. y Burrowes, P. A. 1989. New species of frogs, *Centrolenella*, from the pacific versant of Ecuador and southern Colombia. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas* :1-14. Enlace
3. Dunn, E. R. 1931. New frogs from Panama and Costa Rica. *Occasional Papers of the Boston Society of Natural History* 5:385-401.

4. Guayasamin, J. M., Castroviejo-Fisher, S., Trueb, L., Ayarzagüena, J., Rada, M., Vila, C. 2009. Phylogenetic systematics of glassfrogs (Amphibia: Centrolenidae) and their sister taxon *Allophryne ruthveni*. *Zootaxa* 2100:1-97. PDF
5. Guayasamin, J. M., Vila, C., Ayarzagüena, J., Trueb, L., Castroviejo-Fisher, S. 2008. Phylogenetic relationships of glassfrogs (Centrolenidae) based on mitochondrial and nuclear genes.. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 48:574-595.
6. Hayes, M. P. 1991. A study of clutch attendance in the neotropical frog *Centrolenella fleischmanni* (Anura: Centrolenidae). Ph.D. Dissertation, University of Miami.
7. Kubicki, B. 2007. Ranas de vidrio Costa Rica/Glass frogs of Costa Rica. Instituto Nacional de Biodiversidad, INBio.
8. McDiarmid, R. W. 1978. Evolution of parental care in frogs. In: Burghardt, G.M. and Bekoff, M. (eds). *The development of behaviour: Comparative and evolutionary aspects*, pp. 127-147. Garland STPM Press, New York.
9. McDiarmid, R. W. y Adler, K. 1974. Notes on the territorial and vocal behaviour of Neotropical frogs of the genus *Centrolenella*. *Herpetologica*: 75-78.
10. Pounds, J. A., Fogden, M. P., Savage, J. A. y Gorman, G. C. 1997. Tests of null models for amphibian declines on a tropical mountain. . *Conservation Biology*: 1307-1322.
11. Pyron, R. A. 2014. Biogeographic analysis reveals ancient continental vicariance and recent oceanic dispersal in amphibians. *Systematic Biology* 63:779-797.
12. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 61:543-583.
13. Ruiz-Carranza, P. M. y Lynch, J. D. 1991. Ranas Centrolenidae de Colombia I. Propuesta de nueva clasificación genérica. *Lozania* 57:1-30.
14. Ruiz-Carranza, P. M. y Lynch, J. D. 1998. Ranas Centrolenidae de Colombia XI. Nuevas especies de ranas cristal del género *Hyalinobatrachium*. . *Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales*: 571-586.
15. Ruiz-Carranza, P.M., Lynch, J.D. y Ardila-Robayo, A.1996. Lista actualizada de la fauna de Amphibia de Colombia. *Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales* 20:365-415.
16. Savage, J. M. 2002. *The amphibians and reptiles of Costa Rica: A herpetofauna between two continents, between two seas*. University of Chicago Press, Chicago, USA, 934 pp.
17. Starret, P. H. 1960. Descriptions of tadpoles of Middle American frogs. *Miscellaneous Publications, Museum of Zoology, University of Michigan*.
18. Starret, P. H. y Savage, J. M. 1973. The systematic status and distribution of Costa Rica grassfrogs, genus *Centrolenella* (Familij Centrolenidae), with description of a new species.. *Bulletin of the Southern California* 72:57-78.
19. Taylor, E. H. 1958. Notes on Costa Rican Centrolenidae with descriptions of new forms. *University of Kansas Science Bulletin*, 39:41-68. PDF
20. Twomey, E., Delia, J., Castroviejo-Fisher, S. 2014. A review of Northern Peruvian glassfrogs (Centrolenidae), with the description of four new remarkable species. *Zootaxa* 3851:1-87.
21. Vockenhuber, E. A., Hödl, W., Amézquita, A. 2009. Glassy fathers do matter: Egg attendance enhances embryonic survivorship in the glass frog *Hyalinobatrachium valerioi*. *Journal of Herpetology* 43:340-344. PDF
22. Vockenhuber, E. A., Hödl, W., Karpfen, U. 2008. Reproductive behavior of the glass frog *Hyalinobatrachium valerioi* (Anura: Centrolenidae) at the tropical stream Quebradra Negra (La Gamba, Costa Rica). *Stapfia* 88:335-348.

Autor(es)

Juan M. Guayasamín, Andrea Varela-Jaramillo, Caty Frenkel y Gabriela Pazmiño-Armijos.

Editor(es)

Juan M. Guayasamin **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Viernes, 1 de Enero de 2010

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

Martes, 6 de Junio de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Guayasamín, J. M., Frenkel, C. y Pazmiño-Armijos, G. 2010. *Hyalinobatrachium valerioi* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

Telmatobiidae

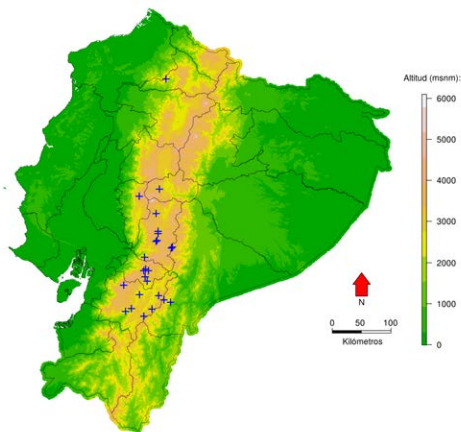


**PELIGRO
CRÍTICO**
fauna
WEB

Telmatobius niger

Uco de manchas naranjas

Barbour y Noble (1920)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Telmatobiidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental, Páramo, Bosque Montano Oriental

Pisos Altitudinales

Altoandina, Templada occidental, Templada oriental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal 69.1 (n = 15) (Merino et al. 2005)

Hembras Longitud Rostro-cloacal 69.4 (n = 25) (Merino et al. 2005)

Se distingue de las demás especies por su piel dorsal lisa con poca o ninguna granulación fina y su coloración dorsal. Los extremos de los dígitos son crema rosáceo y presenta manchas amarillo-naranja en el vientre (Merino et al. 2005).

Descripción

No Disponible

Hábitat y Biología

Es un habitante de prados de páramo donde se encuentra en vecindad con esteros y ríos. Por el día, los adultos usualmente se encuentran bajo las rocas y en vegetación herbácea y al borde de riachuelos (donde se reproducen).

Distribución

Telmatobius niger ha sido registrada en más de diez localidades en ambas estribaciones de los Andes ecuatorianos desde Cuenca (en la provincia del Azuay) al norte de Juan Benigno Vela (en la provincia de Tungurahua). Registros desde Intac en la Provincia de Imbabura son considerados inválidos.

Rango Altitudinal:

Ocurre entre 2496 y 4000 msnm.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro crítico.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro crítico

Taxonomía

Véase sinónimos y comentarios taxonómicos en Frost (2009).

Etimología

Barbour y Noble (1920) no proveen una explicación de la etimología, pero presumiblemente *niger* deriva del adjetivo latino *niger* que significa “negro” (Merino *et al.* 2005).

Literatura Citada

1. Barbour, T. y Noble, G. K. 1920. Some amphibians from northwestern Perú, with a revision of the genera *Phyllobates* and *Telmatobius*. Bulletin of the Museum of Comparative Zoology, Harvard University, Cambridge 63:395-427. PDF
2. Frank, N. y Ramus, E. 1995. Complete guide to scientific and common names of reptiles and amphibians of the world. N. G. Publishing Company, 377.
3. Frost, D. R. 2009. Amphibian Species of the World: an Online Reference. Version 5.3. <http://research.amnh.org/herpetology/amphibia/index.php>. American Museum of Natural History, New York, USA. [Consulta: Noviembre 2009].
4. IUCN, Conservation International y Nature Serve. 2004. Global Amphibian Assessment. www.globalamphibians.org. Consulta: 8 noviembre 2005.
5. Merino-Viteri, A. y Coloma, L. A. 2003. Distribución y declinaciones poblacionales de las ranas kailas (Leptodactylidae: *Telmatobius*) en los andes del Ecuador. VI Congreso Latinoamericano de Herpetología. Lima, Perú. (PDF).
6. Merino-Viteri, A., Coloma, L. A. y Almendáriz, A. 2005. Los *Telmatobius* (Leptodactylidae) de los andes del Ecuador y su declive poblacional. en: estudios sobre las ranas andinas de los géneros *Telmatobius* y *Batrachophrynus* (Anura: Leptodactylidae). Lavilla, E. O. y de La Riva, I. (eds.). Asociación Herpetológica Española, Monografías de Herpetología 7. Valencia, España 13759. PDF
7. Ron, S. R., Bustamante, M. R., Coloma, L. A. y Mena, B. 2009. Sapos, Ecuador sapodiverso. Serie de Divulgación del Museo de Zoología. Centro de Biodiversidad y Ambiente, Pontificia Universidad Católica del Ecuador 10:256.
8. Trueb, L. 1979. Leptodactylid frogs of the genus *Telmatobius* in Ecuador with the description of a new species. Copeia 1979:714-733. PDF

Autor(es)

Luis A. Coloma, Caty Frenkel y Cristina Félix-Novoa

Editor(es)

Luis A. Coloma

Fecha Compilación

Martes, 1 de Enero de 1901

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

Viernes, 9 de Noviembre de 2012

¿Cómo citar esta sinopsis?

Coloma, L. A., Frenkel, C. & Félix-Novoa, C 2010. *Telmatobius niger* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

Dendrobatidae



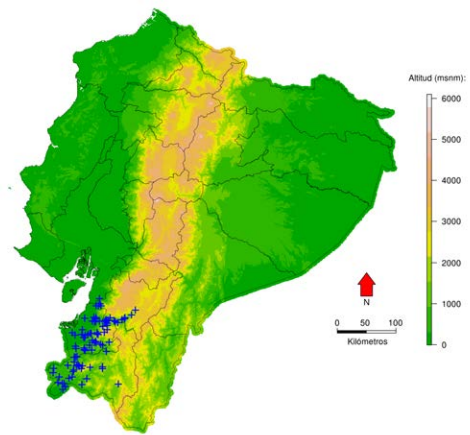
PREOCUPACIÓN
MENOR

fauna
WEB

Epipedobates anthonyi

Rana nodriza de la epibatidina

Noble (1921)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Dendrobatidae

Regiones naturales

Matorral Seco de la Costa, Bosque Deciduo de la Costa, Matorral Interandino, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal rango = 17.0–25.0 mm (Lotters et al. 2007)

Hembras Longitud Rostro-cloacal rango = 19.0–27.0 mm (Lotters et al. 2007)

Es una rana muy pequeña a pequeña con coloración muy variable entre poblaciones. Una línea longitudinal media dorsal de color claro siempre está presente, presenta dos escudos dermales en el extremo distal de los dedos. Se diferencia de *Epipedobates espinosai* y *Epipedobates darwinwallacei* en que la línea oblicua lateral es completa. La especie más similar en el occidente de Ecuador es *Epipedobates tricolor* con la cual comparte la presencia de una línea media dorsal clara, pero que se distingue de esta por ser más pequeña y tener huesos blancos (verdes en *Epipedobates tricolor*) (Lötters et al. 2007). Se diferencia de especies del género *Hyloxalus* y *Oophaga* del occidente de los Andes de Ecuador por la presencia de una línea longitudinal media dorsal clara (ausente en *Hyloxalus* y *Oophaga*).

Descripción

Es una rana de tamaño muy pequeño o pequeño que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Lötters et al 2007, Noble 1921): tiene los ojos proporcionalmente pequeños y una cabeza igual de ancha que el cuerpo; hocico deprimido; región loreal vertical, espacio interorbital 1.4 veces más ancho que el párpado superior; tímpano ligeramente más largo que el diámetro del ojo, rodeado en la parte superior de un pliegue supratimpánico evidente; dedo I de la mano ligeramente más largo que el dedo II de la mano; dos tubérculos metatarsales, el interior prominente; un tubérculo tarsal evidente; piel lisa en el dorso y en los flancos.

Coloración

La coloración varía considerablemente dentro y entre poblaciones; sin embargo, una línea longitudinal media dorsal de color claro siempre está presente. Las poblaciones de Puyango y Moromoro (Provincia El Oro) se caracterizan por ser predominantemente cafés con una línea media dorsal y líneas dorsolaterales crema con tono turquesa. La coloración ventral varía entre café oscuro con manchas claras a crema con manchas cafés oscuras. Las líneas dorsolaterales y la línea media dorsal convergen en la cabeza en una mancha amplia. La población de Zarayunga (Provincia El Oro) tiene una coloración predominantemente roja con líneas dorsolaterales y media dorsal color turquesa claro. La coloración ventral es café rojiza oscura con manchas irregulares turquesa. Una línea oblicua lateral se extiende desde la ingle hasta el párpado superior, a lo largo del canthus rostralis hasta la punta del hocico. Una línea ventrolateral gris o crema se extiende desde la ingle hasta la inserción del brazo. Generalmente existen manchas rojas brillantes en las ingles y en la superficie ventral de las pantorrillas.

Hábitat y Biología

Es una especie diurna que habita en la hojarasca de bosques densos, claros de bosque, riachuelos, cultivos de cacao y banano, y zonas alteradas. Los machos emiten cantos que consisten en secuencias cortas de trinos, y defienden territorios pequeños con sitios favorables para la oviposición. El canto es más intenso cuando la hembra se aproxima. La hembra visita muchos posibles sitios de oviposición hasta que escoge uno. El amplexus es cefálico. Las puestas varían entre 15–40 huevos. Las hembras producen puestas cada 15 a 20 días durante cerca de un año. El macho humedece los huevos y los cuida constantemente. Los huevos eclosionan en 14 días en promedio. El macho transporta los renacuajos hasta por cuatro días antes de depositarlos en uno o más cuerpos de agua. En Angostura (Perú) se reportan machos transportando de 8 a 12 renacuajos. Silverstone (1976) menciona que renacuajos dorsales fueron encontrados dentro de una ampolla llena de fluido, la cual era cargada por un macho en su dorso. Tal estructura es desconocida en otros dendrobátidos que transportan sus renacuajos sin ninguna estructura protectora. En cautiverio, el desarrollo desde la eclosión a la metamorfosis varía entre 50–60 días. Los individuos recientemente metamorfoseados miden cerca de 11 mm LRC. Los individuos alcanzan la madurez sexual once meses después de la metamorfosis, aunque existen reportes de machos que alcanzan la edad adulta cuando empiezan a cantar a los seis meses después de la metamorfosis. En cautiverio, existen reportes de su longevidad hasta cuatro años. Su dieta es generalista, llegando a consumir hormigas, coleópteros, ácaros, arañas, dípteros, avispas, chinches, colémbolos y pseudoescorpiones (Silverstone 1976, Zimmermann 1989, Walls 1994, Darst et al. 2005, base de datos QCAZ).

Distribución

Se distribuye al oeste de los Andes en el suroeste de Ecuador (Provincias de El Oro, Azuay y Loja) y noroeste de Perú (Departamentos de Ancash, Piura y Tumbes) (Silverstone 1976, base de datos QCAZ).

Rango Altitudinal:

de 153 a 1800 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Casi amenazada.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Preocupación menor

Taxonomía

Frost (2013) provee sinónimos y comentarios taxonómicos de la especie. Fue considerada por varios autores como sinónimo de *Epipedobates tricolor* donde fue ubicada por Henle (1992); posteriormente, fue removida de esta sinonimia y así resucitada por Schulte (1999). Aunque sus relaciones evolutivas no están del todo definidas, *Epipedobates anthonyi* podría estar enmascarando más de una especie; y claramente muestra un vínculo cercano con *Epipedobates tricolor* y *Epipedobates machalilla* (Graham et al. 2004; Grant et al. 2006; Santos et al. 2009; Pyron y Wiens 2011).

Etimología

El nombre específico "*anthonyi*" es referencia a H. E. Anthony, colector del holotipo (Noble 1921).

Información Adicional

Silverstone (1976) provee una sinopsis que incluye datos morfológicos, de renacuajos, distribución y hábitat. Además provee ilustraciones en blanco y negro del holotipo (vista ventral) y del paratipo (vistas dorsal y ventral). Zimmermann (1983) (como *Phyllobates tricolor*) provee datos de historia natural, reproducción y mantenimiento en terrarios. Provee además ilustraciones en blanco y negro del patrón dorsal de hembra y macho y del diseño de un terrario, fotografías a color de un amplexus, dos machos transportando renacuajos, huevos, renacuajo, juvenil, adulto, y fotografías en blanco y negro de juveniles. Zimmermann y Rahmann (1985, 1987) (como *Phyllobates tricolor*) proveen datos experimentales de vocalizaciones y su relación con aspectos neurofisiológicos. Zimmermann y Zimmermann (1988) (como *Epipedobates*

anthonyi y *Epipedobates tricolor*) proveen datos etológicos que utilizan en un análisis de sistemática y zoo-geografía de dendrobátidos. Zimmermann (1989) provee datos de morfología, reproducción, vocalizaciones, dieta larval, madurez sexual y longevidad. Provee además un oscilograma y sonograma de los cantos de advertencia y cortejo y una fotografía del amplexus. Spande et al. (1992) reportan el descubrimiento de la Epibatidina (potente alcaloide analgésico no-opioide) aislado de la piel de *Epipedobates anthonyi* (como *Epipedobates tricolor*) provenientes del suroeste de Ecuador (Provincias de El Oro y Azuay). Proveen datos de su estructura química. Badio et al. (1994) proveen una síntesis del descubrimiento de la Epibatidina y de su definición como un potente analgésico. Traynor (1998) provee datos sobre los mecanismos de acción entre la Epibatidina y el dolor. Una búsqueda de "Epibatidine" (4 Mayo 2007) en el buscador Google académico produjo más de 2480 referencias. Duellman y Wild (1993) (como *Epipedobates tricolor*) proveen datos de morfología, distribución y taxonomía. Además proveen dos fotografías en blanco y negro de individuos en vida: una hembra de Departamento Piura, Perú y un macho de Provincia de El Oro, Ecuador. Walls (1994) (como *Epipedobates tricolor*) provee un sumario que incluye datos de distribución, historia natural, una ilustración en color y 11 fotos a color. Clough y Summers (2000) (como *Epipedobates anthonyi* y *Epipedobates tricolor*) proveen información molecular (DNA mitocondrial) y filogenética. Schulte (1999) (como *Epipedobates anthonyi* y *Epipedobates tricolor*) provee un sumario que incluye datos morfológicos, de su biología, ecología y manejo en cautiverio. Fitch et al. (2003) reportan el descubrimiento de la Epiquinamida (potente alcaloide analgésico afín a la nicotina) y otros alcaloides aislados de la piel de *Epipedobates anthonyi* (como *Epipedobates tricolor*) provenientes de Santa Isabel, Provincia Azuay. Ron et al. (2009) proveen una foto a color en vista dorsolateral. Santos et al. (2003) (como *Epipedobates tricolor*) y Grant et al. (2006) proveen información molecular, filogenética y discuten aspectos de su evolución. Christmann (2004) (como *Epipedobates tricolor*) provee datos de distribución y numerosas fotografías a color (páginas 29–69) de poblaciones del suroccidente de Ecuador, incluyendo fotos de sus hábitats. También provee información y fotografías del cuidado y crianza en terrarios. Graham et al. (2004) proveen datos de distribución, ambiente geográfico y nichos ambientales, los cuales son utilizados para explorar mecanismos de especiación. Además discuten aspectos de su sistemática. Darst et al. (2005) proveen datos y discuten sobre la evolución de la dieta y toxicidad. Wijdeven et al. (2005) proveen datos de la síntesis total de la Epiquinamida. Lötters et al. (2007) proveen una sinopsis de la especie con datos de distribución, hábitat, morfología, biología, crianza y reproducción, construcción de terrarios, dieta y aspectos taxonómicos. Además presentan fotografías a color del hábitat, de 12 individuos en vista dorso-lateral y de un doble y triple amplexus de Ecuador (Provincias del Oro y Azuay). Información molecular (nucleótidos, proteínas, etc.) está disponible en el GenBank.

Literatura Citada

- Badio, B. , Garraffo, H. M. , Spande, T. F. , Daly, J. W. 1994. Epibatidine: discovery and definition as a potent analgesic and nicotinic agonist.. *Medical Chemistry Research* 4:440-448.
- Christmann, S. P. 2004. Dendrobatidae -poison frogs- the fantastic journey through Ecuador-Peru-Colombia. *Lieb Druck, Munich Germany* 1:184.
- Clough, M. E. y Summers, K. 2000. Phylogenetic systematics and biogeography of the poison frogs: evidence from mitochondrial DNA sequences. *Biological Journal of the Linnean Society* 70:515-540.
- Darst, C. R., Coloma, L. A., Menéndez-Guerrero, P. y Cannatella, D. C. 2005. Evolution of dietary specialization and chemical defense in poison frogs (Dendrobatidae): a comparative analysis. *The American Naturalist* 165:56-69. PDF
- Duellman, W. E. y Wild, E. R. 1993. Anuran Amphibians from the Cordillera de Huancabamba, Northern Peru: systematics, ecology, and biogeography. *Occasional Papers of the Museum of Natural History The University of Kansas Lawrence, Kansas*.
- Fitch, R. W., Garraffo, H. M., Spande, T. F., Yeh, H. J. y Daly, J. W. 2003. Bioassay -guided isolation of epiquinamide, a novel quinolizidine alkaloid and nicotinic agonist from an Ecuadoran poison frog, *Epipedobates tricolor*. *Journal of Natural Products* 66:1345-1350.
- Frost, D. R. 2013. Amphibian Species of the World: an online reference. Version 5.6 (15 October, 2012). Base de datos accesible en <http://research.amnh.org/vz/herpetology/amphibia/> American Museum of Natural History, New York, USA.
- Graham, C. H., Ron, S. R., Santos, J. C., Schneider, C. J., Moritz, C. 2004. Integrating phylogenetics and environmental niche models to explore speciation mechanisms in dendrobatid frogs. *Evolution* 58:1781-1793. PDF
- Grant, T., Frost, D. R., Caldwell, J. P., Gagliardo, R. W., Haddad, C. F. B., Kok, P., Means, D. B., Noonan, B. P., Schargel, E., Wheeler, W. C. 2006. Phylogenetic systematics of dart-poison frogs and their relatives (Amphibia: Athesphatanura, Dendrobatidae). *Bulletin of the American Museum of Natural History* 299:262. PDF
- Henle, K. 1992. Zur amphibienfauna Perus nebst beschreibung eines neuen Eleutherodactylus (Leptodactylidae). *Bonner Zoologische Beiträge*: 79-129.
- IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).
- Lötters, S., Jungfer, K., Henkel, F. W. y Schmidt, W. 2007. Poison frogs. *Biology, species and captive husbandry*. Edition Chimaira, Frankfurt am Main, Germany, 668 pp.
- Noble, G. K. 1921. Five new species of Salientia from South America. *American Museum Novitates* 29:1-7. PDF
- Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 61:543-583.
- Ron, S. R., Bustamante, M. R., Coloma, L. A. y Mena, B. 2009. Sapos, Ecuador sapodiverso. *Serie de Divulgación del Museo de Zoología. Centro de Biodiversidad y Ambiente, Pontificia Universidad Católica del Ecuador* 10:256.
- Santos, J. C., Coloma, L. A. y Cannatella, D. C. 2003. Multiple, recurring origins of aposematism and diet specialization in poison frogs. *Proceedings of the National Academy of Sciences* 100:12792-12797.
- Santos, J. C., Coloma, L.A., Summers, K., Caldwell, J. P., Ree, R., Cannatella, D. C. 2009. Amazonian amphibian diversity is primarily derived from late miocene andean lineages. *PLoS Biol* 7:3100005610.1371.1000056. PDF
- Schulte, R. 1999. Pfeilgiftfrösche "Artenteil-Peru". *Germany* 299.
- Silverstone, P. A. 1976. A revision of the poison-arrow frogs of the genus *Phylllobates* Bibron in Sagra (Family Dendrobatidae). *Science Bulletin. Natural History Museum of Los Angeles County* 27:1-53. PDF

20. Spande, T. F., Garraffo, H. M., Edwards, M. W., Yeh, H. J., Pannell, L. y Daly, J. W. 1992. Epibatidine: a novel (Chloropyridyl) azabicycloheptane with potent analgesic activity from an Ecuadoran poison frog. *Journal of the American Chemical Society* 22:3475-3478.
21. Traynor, J. R. 1998. Epibatidine and pain. *British Journal of Anaesthesia* 81:69-76.
22. Walls, J. G. 1994. *Jewels of the rainforest - poison frogs of the family Dendrobatidae*. J.F.H. Publications, Neptune City, NJ.
23. Wijdeven, M. A., Botman, P. N., Wijnmans, R., Schoemaker, H. E., Rutjes, F. P. y Blaauw, R. H. 2005. Total synthesis of (+)-epiquinamide. *Organic Letters* 7:4005-4007.
24. Zimmermann, E. 1983. Durch Nachzucht erhalten: *Phyllobates tricolor*. *Aquarien-Magazin* 17:17-22.
25. Zimmermann, E. y Rahmann, H. 1985. Acoustic key stimulus alters H-2-deoxyglucose uptake in the brain of the frog *Phyllobates tricolor*. *Naturwiss* 72:543.
26. Zimmermann, E. y Rahmann, H. 1987. Acoustic communication in the poison-arrow frog *Phyllobates tricolor*: advertisement calls and their effects on behavior and metabolic brain activity of recipients. *Journal of Comparative Physiology A* 160:693-702.
27. Zimmermann, H. 1989. Conservation studies on the dart-poison frogs Dendrobatidae in the field and in captivity. *International Zoo Year Book* 28:31-44.
28. Zimmermann, H. y Zimmermann, E. 1988. Etho-Taxonomie und zoogeographische Artengruppenbildung bei Pfeilgiftfröschen (Anura: Dendrobatidae). *Salamandra* 24:125-160.

Autor(es)

Luis A. Coloma, Caty Frenkel y Santiago R. Ron

Editor(es)

Luis A. Coloma y Santiago R. Ron **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Miércoles, 12 de Mayo de 2010

Fecha Edición

Sábado, 10 de Marzo de 2012

Actualización

Lunes, 12 de Junio de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Coloma, L. A., Frenkel, C. y Ron, S. R. 2012. *Epipedobates anthonyi* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

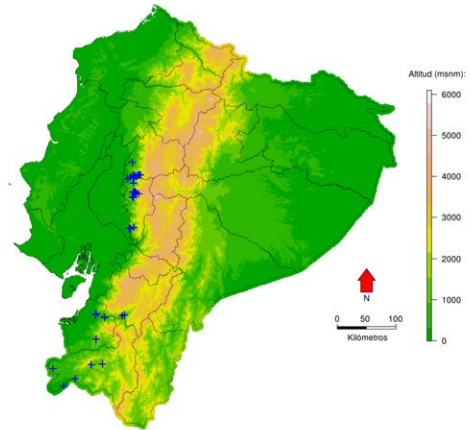


**CASI
AMENAZADA**
fauna
weB

Epipedobates tricolor

Rana nodriza tricolor ecuatoriana

Boulenger (1899)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Dendrobatidae

Regiones naturales

Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal rango = 19.0–21.0 mm (Lotters et al. 2007)

Hembras Longitud Rostro-cloacal rango = 20.0–23.0 mm (Lotters et al. 2007)

Es una rana pequeña con coloración dorsal café oscuro con marcas amarillas brillantes usualmente formando una línea lateral desde la punta del hocico o desde atrás del ojo hasta la ingle, la línea puede ser completa ó fragmentada; posee ojos relativamente pequeños, una cabeza casi tan ancha como el cuerpo y dos escudos dermales diminutos en el extremo distal de los dedos. Es muy similar a *Epipedobates anthonyi*, de la cual se distingue por ser más grande y tener huesos verdes (huesos blancos en *Epipedobates anthonyi*) (Silverstone 1976). Las líneas laterales y medio dorsal en *Epipedobates anthonyi* por lo general son de color crema turquesa (amarillo brillante en *Epipedobates tricolor*). Difiere de *Epipedobates boulengeri* y *Epipedobates espinosai* por tener una línea media dorsal clara (Silverstone 1976).

Descripción

Es una rana de tamaño muy pequeño o pequeño que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Silverstone 1976): (1) dentición presente; (2) los dedos de los pies presentan membranas basales; (3) dorso negro o café con una línea media dorsal amarilla o

blanca, en algunos individuos expandida hasta cubrir todo el dorso; (4) línea lateral completa, amarilla o blanca; (5) vientre amarillo o blanco con presencia o ausencia de coloración negro o café jaspeado, o vientre blanco o café con puntos amarillos o blancos; (5) huesos verdes.

Coloración

Color de fondo del cuerpo café oscuro. El vientre puede tener puntos amarillos brillantes que pueden fusionarse para formar un patrón reticulado o, inclusive, cubrir el vientre totalmente. Marcas amarillas brillantes usualmente formando una línea lateral desde la punta del hocico o desde atrás del ojo hasta la ingle, la línea puede ser completa ó fragmentada en vetas y puntos. Línea media dorsal presente, con ampliaciones hacia los lados y borde irregular; la línea puede estar parcialmente fragmentada en puntos, a veces discontinua, y estar ampliamente fusionada con la línea lateral en la cabeza. Línea ventrolateral presente, a veces discontinua; empieza bajo la nariz o bajo el ojo y se extiende hasta la inserción del brazo y pierna donde se fusiona ampliamente con la coloración ventral clara. Hay vetas y puntos claros en la superficie dorsal de brazos y piernas. Manchas naranjas rojizas a rojas presentes en las axilas, ingles y otras superficies ocultas de muslos y pantorrillas (modificado de Lötters et al. 2007).

Hábitat y Biología

La biología esta especie es similar a la de *Epipedobates anthonyi*. *Epipedobates tricolor* habita en bosques cerca de riachuelos. Su amplexus es cefálico. Observaciones en terrarios indican que los huevos son puestos en la hojarasca o sobre plantas. Los machos cuidan de la puesta y transportan los renacuajos a sitios de agua corriente y estancada donde completan su desarrollo (Christmann 2004, Lötters et al. 2007).

Distribución

Estrabaciones de los Andes de las provincias de Bolívar y Cotopaxi en Ecuador central.

Rango Altitudinal:

de 750 a 1769 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Casi amenazada

Taxonomía

Está cercanamente relacionada con *Epipedobates anthonyi* y *Epipedobates machalilla* (Santos et al. 2009). Hay poca diferenciación genética entre las tres especies por lo que las filogenias publicadas hasta la fecha no han podido resolver sus relaciones evolutivas. Hipotéticamente, *Epipedobates tricolor* es la especie hermana de *Epipedobates anthonyi* (Santos et al. 2003, Grant et al. 2006, Pyron y Wiens 2011), de *Epipedobates machalilla* (Santos et al. 2009), ó de *Epipedobates anthonyi* mas *Epipedobates machalilla* (Graham et al. 2004). Muchas publicaciones en las que se menciona a *Epipedobates tricolor* (especialmente antes de la publicación de Graham et al. 2004) corresponden a poblaciones de *Epipedobates anthonyi* (Lötters et al. 2007). Frost (2013) provee los sinónimos históricos de la especie.

Información Adicional

Silverstone (1976) provee una sinopsis que incluye datos morfológicos de los sintipos. Además provee una ilustración en blanco y negro del lectotipo (vista dorsal). Especímenes de Azuay asignados a esta especie por Silverstone (1976) corresponden a *Epipedobates anthonyi*. Santos et al. (2003) y Grant et al. (2006) proveen información filogenética y discuten aspectos de su evolución. Graham et al. (2004) proveen datos de distribución, ambiente geográfico y nichos ambientales, los cuales son utilizados para explorar mecanismos de especiación. Además discuten aspectos de su sistemática. Christmann (2004) da datos de distribución y numerosas fotografías a color (páginas 96-130) incluyendo fotos de sus hábitats. También provee información y fotografías del cuidado y crianza en terrarios. Lötters et al. (2007) proveen un sumario de la especie con datos de distribución, hábitat natural, morfología, biología, crianza y reproducción, construcción de terrarios, dieta y aspectos taxonómicos. Además presentan fotografías a color en vista dorso-lateral de cuatro individuos de Ecuador (Provincias de Bolívar y Cotopaxi).

Literatura Citada

1. Boulenger, G. A. 1899(b). Descriptions of new reptiles and batrachians collected by Mr. P.O. Simons in the Andes of Ecuador. Annals and Magazine of Natural History 7:454-457. PDF
2. Christmann, S. P. 2004. Dendrobatidae -poison frogs- the fantastic journey through Ecuador-Peru-Colombia. Lieb Druck, Munich Germany 1:184.
3. Frost, D. R. 2013. Amphibian Species of the World: an online reference. Version 5.6 (15 October, 2012). Base de datos accesible en <http://research.amnh.org/vz/herpetology/amphibia/> American Museum of Natural History, New York, USA.
4. Graham, C. H., Ron, S. R., Santos, J. C., Schneider, C. J., Moritz, C. 2004. Integrating phylogenetics and environmental niche models to explore speciation mechanisms in dendrobatid frogs. Evolution 58:1781-1793. PDF
5. Grant, T., Frost, D. R., Caldwell, J. P., Gagliardo, R. W., Haddad, C. F. B., Kok, P., Means, D. B., Noonan, B. P., Schargel, E., Wheeler, W. C. 2006. Phylogenetic systematics of dart-poison frogs and their relatives (Amphibia: Athesphatanura, Dendrobatidae). Bulletin of the American Museum of Natural History 299:262. PDF
6. IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).

7. Lötters, S., Jungfer, K., Henkel, F. W. y Schmidt, W. 2007. Poison frogs. Biology, species and captive husbandry. Edition Chimaira, Frankfurt am Main, Germany, 668 pp.
8. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 61:543-583.
9. Santos, J. C., Coloma, L. A. y Cannatella, D. C. 2003. Multiple, recurring origins of aposematism and diet specialization in poison frogs. *Proceedings of the National Academy of Sciences* 100:12792-12797.
10. Santos, J. C., Coloma, L.A., Summers, K., Caldwell, J. P., Ree, R., Cannatella, D. C. 2009. Amazonian amphibian diversity is primarily derived from late miocene andean lineages. *PLoS Biol* 7:3100005610.1371.1000056. PDF
11. Silverstone, P. A. 1976. A revision of the poison-arrow frogs of the genus *Phyllobates* Bibron in Sagra (Family Dendrobatidae). *Science Bulletin. Natural History Museum of Los Angeles County* 27:1-53. PDF

Autor(es)

Luis A. Coloma, Caty Frenkel y Diego A. Ortiz

Editor(es)

Luis A. Coloma y Santiago R. Ron

Fecha Compilación

Domingo, 7 de Marzo de 2010

Fecha Edición

Martes, 5 de Noviembre de 2013

Actualización

Lunes, 12 de Junio de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Coloma, L. A., Frenkel, C. y Ortiz, D. A. 2013. *Epipedobates tricolor* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

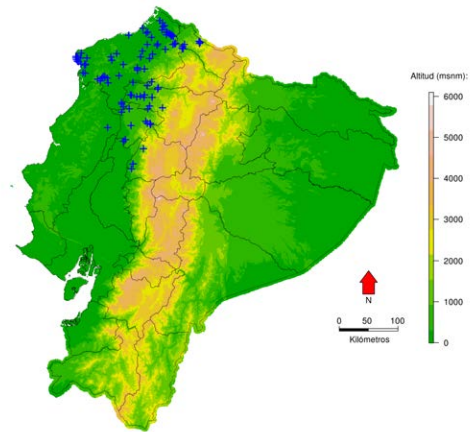
PREOCUPACIÓN
MENOR

fauna
WEB

Epipedobates boulengeri

Rana nodriza de Boulenger

Barbour (1909)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Dendrobatidae

Regiones naturales

Matorral Seco de la Costa, Bosque Deciduo de la Costa, Bosque Húmedo Tropical del Chocó, Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 16.9 mm (rango 15.0–20.0 mm; n=18) (Silverstone 1976)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 18.5 mm (rango 17.0–21.0 mm; n=17) (Silverstone 1976)

Es una rana muy pequeña con coloración dorsal variable, desde rojizo oscuro, café oscuro uniforme, con manchas irregulares más oscuras o con un patrón veteado negro. Difiere de *Epipedobates anthonyi* y *Epipedobates tricolor* en que no tiene una línea media dorsal clara. Difiere de *Epipedobates espinosai* por tener el dorso predominantemente café (rojo en *Epipedobates espinosai*) y tener la línea lateral y labial claras y completas (incompletas en *Epipedobates espinosai*). Difiere de *Epipedobates darwinwallacei* por su dorso uniformemente café oscuro (dorso negro con puntos anaranjados y amarillos brillantes en *Epipedobates darwinwallacei*), línea oblicua lateral completa y sólida (incompleta, y varía de sólida a formada por una serie de puntos en *Epipedobates darwinwallacei*), vientre azul blanquecino con punteado, reticulación o jaspeado oscuro (vientre oscuro con punteado anaranjado extenso en *Epipedobates darwinwallacei*), y pliegue tarsal largo y fuertemente curvado (recto y ligeramente curvado, o corto a manera de tubérculo en *Epipedobates darwinwallacei*). Difiere de *Allobates femoralis* por su tamaño menor y por tener marcas claras en la región gular; y de *Allobates zaparo* por su tamaño menor y su dorso café (Silverstone 1976).

Descripción

Es una rana muy pequeña que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Silverstone 1976, Lötters et al. 2007, MECN 2010): (1) dorso moderadamente granular a ligeramente liso, otras superficies del cuerpo lisas; (2) dientes maxilar y premaxilar presentes; (3) dorso ligeramente truncado en vista dorsal y redondead de perfil; (4) Dedo manual I más largo que el II; Dedo manual III hinchado en machos; (5) membrana basal entre los Dedos pediales II-III-IV.

Coloración

Coloración variable: dorso rojizo oscuro, café oscuro uniforme, con manchas irregulares más oscuras o con un patrón veteadado negro; el color de fondo usualmente se torna negro hacia los muslos y la cloaca. Superficies ventrales del cuerpo y patas son blancas cremosas (a veces verdosas) con un patrón veteadado negro o viceversa. Flancos de color negro; una línea blanco cremosa o amarillenta en la labio superior está presente, y va desde abajo de la narina o el ojo hasta la axila, y continua hasta la mitad de la superficie dorsal del brazo. Línea dorsolateral de color crema (a veces roja) desde la ingle hasta el ojo, o solamente hasta la mitad de la longitud del flanco. Superficies dorsales de brazos y piernas color café rojizo a café oscuro, ocasionalmente con un patrón manchado o veteadado de negro; o superficies de color negro con manchas o vetas amarillas. Iris cobrizo oscuro a negro (Lötters et al. 2007).

Hábitat y Biología

Es una especie diurna terrestre, se la puede encontrar entre hojarasca, piedras, vegetación herbácea y arbustiva baja del sotobosque, generalmente asociada a cuerpos de agua estacionarios o permanentes (MECN 2010) en bosques primarios y zonas alteradas como plantaciones de banano, cultivos de palma de coco, y áreas con vegetación secundaria. En estas últimas la especie puede ser considerablemente abundante (Urbina-Cardona y Londoño-Murcia 2003). De febrero a abril, se han reportado hembras grávidas que contenían entre 9 y 14 huevos. Los machos pueden llevar hasta 6 renacuajos en su espalda, los que son depositados en riachuelos pequeños cerca de donde se encuentran los adultos. Su dieta es variada, incluye ácaros, coleópteros, dípteros, homópteros y colémbolas, aunque existe una alta preferencia por hormigas (Silverstone 1976, Caldwell 1996, Darst et al. 2005, Lötters et al. 2007, MECN 2010).

Distribución

Se distribuye en las tierras bajas del Pacífico en la parte sur de Colombia (isla de Gorgona, departamentos de Nariño, Cauca, Valle del Cauca) y noroeste de Ecuador (Lötters et al. 2007).

Rango Altitudinal:

de 10 a 1500 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Preocupación menor.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Preocupación menor

Taxonomía

Frost (2016) provee los sinónimos históricos de la especie. El nombre *Epipedobates boulengeri*, asignado a poblaciones de Colombia y Ecuador, podría enmascarar un complejo de especies (Lötters et al. 2003), entre ellas *Epipedobates espinosai*, la cual es muy similar. Especímenes de la zona de Tandapi y alrededores (provincia de Pichicha), asignados con incertidumbre por Silverstone (1976) a *Epipedobates boulengeri* y ubicados en el complejo *bolulengeri-espinosai* por Zimmermann y Zimmermann (1988), aparecen como *Epipedobates* sp. F. en la filogenia de Santos et al. (2003). Posteriormente, esta especie (*Epipedobates* sp. F.) fue descrita como *Epipedobates darwinwallacei* por Cisneros-Heredia y Yáñez-Muñoz (2010). Aunque *Epipedobates boulengeri* podría estar enmascarando otras especies debido a su amplia distribución y variación fenotípica, este taxón ocupa una posición basal en las filogenias de *Epipedobates*, sugiriendo que *Epipedobates boulengeri* es el taxón hermano de todo el resto de especies en el género (Graham et al. 2004, Grant et al. 2006, Santos et al. 2009, Pyron y Wiens 2011).

Etimología

El nombre del género proviene del griego *epipedos* que significa "sobre el suelo" y *bates* que significa "corredor", y hace referencia a la naturaleza primordialmente terrestre de la mayoría de especies (Myers 1987, Lötters et al. 2007). El epíteto específico es un patronímico en honor a George Boulenger.

Información Adicional

Silverstone (1976) provee un sumario que incluye definición, diagnosis, descripción, datos de renacuajos, contenidos estomacales, distribución y hábitat. Provee ilustraciones en blanco y negro de individuos (vistas dorsal, lateral y ventral) de Imbilí, Colombia. Walls (1994) provee un sumario breve que incluye su descripción, una fotografía a color, ilustraciones de un adulto, del renacuajo en vista lateral y del aparato bucal del renacuajo. Haas (1995) describe el neurocráneo y arcos viscerales larvales. Caldwell (1996) provee datos de dieta y morfometría y discute aspectos de evolución de la mirmecofagia. Lötters et al. (2003) describen el canto de anuncio y proveen oscilogramas y audioespectrogramas de dos poblaciones provenientes de Anchicayá, departamento Valle del Cauca, Colombia y de alrededores de Lita, provincia Imbabura, Ecuador; las diferencias en los cantos de estas dos poblaciones indicarían que se trata de especies diferentes. Urbina-Cardona y Londoño-Murcia (2003) proveen datos y discuten aspectos de hábitat y abundancia en la Isla Gorgona, Colombia. Vences et al. (2003), Santos et al. (2003) y Grant et al. (2006) proveen información molecular y filogenética y discuten aspectos de evolución. Darst et al. (2005) proveen datos de su

dieta, en el contexto de un análisis comparativo de la evolución de la dieta y defensa en ranas venenosas. Lötters et al. (2007) proveen un sumario de la especie con datos de distribución, hábitat natural, morfología, biología, crianza y reproducción, construcción de terrarios, dieta y aspectos taxonómicos. Presentan fotografías a color en vista dorso-lateral de cuatro individuos de Ecuador y dos individuos en vista ventral (provincias de Esmeraldas y Pichincha). Además proveen un oscilograma y espectrograma del canto de anuncio de un espécimen de Ecuador (provincia de Esmeraldas).

Literatura Citada

1. Barbour, T. 1909. Corrections regarding the names of two recently described Amphibia Salientia. Proceedings of the Biological Society of Washington 22:87-90.
2. Caldwell, J. P. 1996. The evolution of myrmecophagy and its correlates in poison frogs (family Dendrobatidae). Journal of Zoology 240:75-101.
3. Cisneros-Heredia, D. F. y Yáñez-Muñoz, M. H. 2010. A new poison frog of the genus *Epipedobates* (Dendrobatoidea: Dendrobatidae) from the north-western Andes of Ecuador. Avances en Ciencias e Ingenierías 3:B83-B86. PDF
4. Darst, C. R., Coloma, L. A., Menéndez-Guerrero, P. y Cannatella, D. C. 2005. Evolution of dietary specialization and chemical defense in poison frogs (Dendrobatidae): a comparative analysis. The American Naturalist 165:56-69. PDF
5. Frost, D. R. 2016. Amphibian Species of the World: an Online Reference. Version 6.0 (Date of access). Electronic Database accessible at <http://research.amnh.org/herpetology/amphibia/index.html>. American Museum of Natural History, New York, USA.
6. Graham, C. H., Ron, S. R., Santos, J. C., Schneider, C. J., Moritz, C. 2004. Integrating phylogenetics and environmental niche models to explore speciation mechanisms in dendrobatid frogs. Evolution 58:1781-1793. PDF
7. Grant, T., Frost, D. R., Caldwell, J. P., Gagliardo, R. W., Haddad, C. F. B., Kok, P., Means, D. B., Noonan, B. P., Schargel, E., Wheeler, W. C. 2006. Phylogenetic systematics of dart-poison frogs and their relatives (Amphibia: Athesphatanura, Dendrobatidae). Bulletin of the American Museum of Natural History 299:262. PDF
8. Haas, A. 1995. Cranial features of dendrobatid larvae (Amphibia: Anura, Dendrobatidae). Journal of Morphology 224:241-264.
9. Lötters, S., Jungfer, K., Henkel, F. W. y Schmidt, W. 2007. Poison frogs. Biology, species and captive husbandry. Edition Chimaira, Frankfurt am Main, Germany, 668 pp.
10. Lötters, S., Miyata, K. y Proy, C. 2003. Another new riparian dendrobatid frog species from the upper Amazon basin of Peru. Journal of Herpetology 37:707-713.
11. MECN. 2010. Serie Herpetofauna del Ecuador: El Choco Esmeraldeño. Monografía. Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales. Quito-Ecuador 5:1-232.
12. Myers, C. W. 1987. New generic names for some neotropical poison frogs (Dendrobatidae). Papeis Avulsos do Zoologia. Mus. Zool. Univ. Sao Paulo 36:301-306.
13. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. Molecular Phylogenetics and Evolution 61:543-583.
14. Santos, J. C., Coloma, L. A. y Cannatella, D. C. 2003. Multiple, recurring origins of aposematism and diet specialization in poison frogs. Proceedings of the National Academy of Sciences 100:12792-12797.
15. Santos, J. C., Coloma, L.A., Summers, K., Caldwell, J. P., Ree, R., Cannatella, D. C. 2009. Amazonian amphibian diversity is primarily derived from late miocene andean lineages. PLoS Biol 7:3100005610.1371.1000056. PDF
16. Silverstone, P. A. 1976. A revision of the poison-arrow frogs of the genus *Phylllobates* Bibron in Sagra (Family Dendrobatidae). Science Bulletin. Natural History Museum of Los Angeles County 27:1-53. PDF
17. Urbina-C., J. N. y Londoño, M. C. 2003. Distribución de la comunidad de herpetofauna asociada a cuatro áreas con diferente grado de perturbación en la Isla Gorgona, Pacífico Colombiano. Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas Físicas y Naturales 27:105-113.
18. Vences, M., Kosuch, J., Boistel, R., Haddad, C. F. B., La Marca, E., Lötters, S., Veith, M. 2003. Convergent evolution of aposematic coloration in Neotropical poison frogs: a molecular phylogenetic perspective. Organisms Diversity and Evolution 3:215-226.
19. Walls, J. G. 1994. Jewels of the rainforest - poison frogs of the family Dendrobatidae. J.F.H. Publications, Neptune City, NJ.
20. Zimmermann, H. y Zimmermann, E. 1988. Etho-Taxonomie und zoogeographische Artengruppenbildung bei Pfeilgiftfröschen (Anura: Dendrobatidae). Salamandra 24:125-160.

Autor(es)

Luis A. Coloma, Diego A. Ortiz, Caty Frenkel y Gabriela Pazmiño-Armijos

Editor(es)

Luis A. Coloma **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Viernes, 28 de Mayo de 2010

Fecha Edición

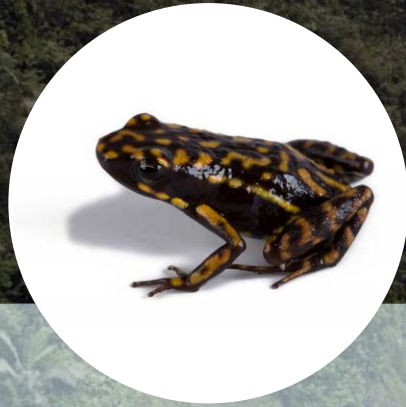
Martes, 28 de Mayo de 2013

Actualización

Lunes, 12 de Junio de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Coloma, L. A., Ortiz, D. A., Frenkel, C. y Pazmiño-Armijos, G. 2013. *Epipedobates boulengeri* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

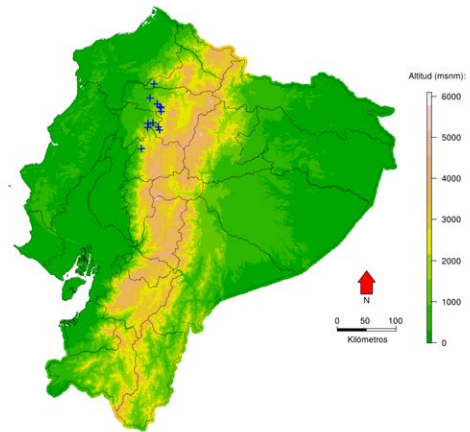


EN PELIGRO

fauna
WEB

Epipedobates darwinwallacei Rana nodriza de Darwin y Wallace

Cisneros-Heredia y Yáñez-Muñoz (2010)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Dendrobatidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal 16.6 mm (n = 1) (Cisneros-Heredia y Yáñez-Muñoz 2010)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 17.3 mm (rango 13.0–19.5; n = 11) (Cisneros-Heredia y Yáñez-Muñoz 2010)

Es una rana muy pequeña con coloración dorsal negra a café oscuro con puntos anaranjados a amarillos brillantes, línea oblicua lateral incompleta, garganta obscura con un punto o una línea media longitudinal pálida, presenta pliegues tarsales grandes y fuertemente curvados. *Epipedobates anthonyi* y *Epipedobates tricolor* tienen una línea oblicua lateral bien definida, región inguinal y pantorrilla posterior anaranjadas y pliegue tarsal grande y fuertemente curvado. *Epipedobates machalilla* difiere por su dorso café oliva pálido con marcas café obscuras, línea oblicua lateral sólida y completa, región inguinal y pantorrilla posterior amarillas o anaranjadas amarillentas y pliegue tarsal grande y fuertemente curvado. *Epipedobates boulengeri* tiene un dorso uniformemente café oscuro a rojo oscuro, línea oblicua lateral y labial completas y sólidas, vientre azul blanquecino con punteado, reticulación o jaspeado oscuro y pliegue tarsal grande y fuertemente curvado. *Epipedobates espinosai* tiene un dorso café cobrizo a rojo oscuro con una línea oblicua lateral y labial incompletas formadas por series de

puntos, vientre oscuro con manchas o reticulaciones azul blanquecinas, azul o turquesa y pliegue tarsal grande y fuertemente curvado. *Epipedobates narinensis* difiere por su dorso uniformemente verde con una línea oblicua lateral y labial completas, vientre verde claro con reticulación o jaspeado oscuro, y pliegue tarsal grande y fuertemente curvado (Cisneros-Heredia y Yáñez-Muñoz 2010).

Descripción

Es una rana de tamaño muy pequeño que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Cisneros-Heredia y Yáñez-Muñoz 2010): (1) dedo I de la mano más grande que el II; (2) dedo III de la mano hinchado en machos adultos; (3) membrana basal entre dedos pediales II, III y IV; (4) pliegue metatarsal corto; (5) piel dorsal finamente granular; (6) línea ventrolateral sólida o formada por una serie de puntos interconectados; (7) pliegue tarsal recto o ligeramente curvado extendiéndose proximolateralmente desde el borde pre-axial del tubérculo interno metatarsal; o corto, a manera de tubérculo, ubicado transversalmente al tarso, sin extenderse desde el tubérculo metatarsal.

Coloración

Dorso negro o café oscuro con puntos anaranjados a amarillos brillantes (en ocasiones forman reticulaciones). Vientre oscuro con punteado anaranjado extenso. Línea oblicua lateral incompleta formada por una serie de puntos cremas. Garganta oscura con un punto o una línea media longitudinal pálida (Cisneros-Heredia y Yáñez-Muñoz 2010).

Hábitat y Biología

Fue encontrada durante el día, en pastizales abandonados cerca de borde de bosque, dentro de parches de caña (*Guadua* sp.), bosque primario y secundario; pero siempre en la proximidad o dentro de pantanos o riachuelos con flujo de agua lento. Algunos individuos fueron observados moviéndose activamente entre el pasto y la hojarasca, y saltando al agua cuando eran disturbados. Por la noche, ciertos individuos (probablemente durmiendo) fueron encontrados perchando en vegetación baja (5 cm) sobre el suelo, en la cercanía de riachuelos. *Epipedobates darwinwallacei* fue encontrada en microsimpatria con *Pristimantis achatinus*, *Dendropsophus carnifex* y *Leptodactylus ventrimaculatus* (Cisneros-Heredia y Yáñez-Muñoz 2010).

Distribución

Se distribuye en las estribaciones pacíficas de la Cordillera Occidental en el noroeste de Ecuador.

Rango Altitudinal:

de 1250 a 1390 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: No evaluada.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro

Taxonomía

En la filogenia molecular de Santos et al. (2009), *Epipedobates darwinwallacei* aparece como *Epipedobates* sp. Mindo y sp. Toachi. Según esta filogenia, *Epipedobates darwinwallacei* es la especie hermana de *Epipedobates espinosai*, las cuales estarían formando un clado que a su vez es hermano de otro que contiene a *Epipedobates anthonyi*, *Epipedobates machalilla* y *Epipedobates tricolor*. *Epipedobates boulengeri* sería el taxón basal de todas las especies mencionadas anteriormente (Santos et al. 2009). *Epipedobates darwinwallacei* previamente fue confundida con *Epipedobates boulengeri* y *Epipedobates espinosai*; sin embargo, sus características morfológicas permiten diferenciarlas claramente (Cisneros-Heredia y Yáñez-Muñoz 2010).

Etimología

El nombre específico es un patronímico para Charles Darwin y Alfred Russel Wallace, en reconocimiento a su aporte al desarrollo de la teoría de selección natural (Cisneros-Heredia y Yáñez-Muñoz 2010).

Literatura Citada

1. Cisneros-Heredia, D. F. y Yáñez-Muñoz, M. H. 2010. A new poison frog of the genus *Epipedobates* (Dendrobatoidea: Dendrobatidae) from the north-western Andes of Ecuador. *Avances en Ciencias e Ingenierías* 3:B83–B86. PDF
2. IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).
3. Santos, J. C., Coloma, L.A., Summers, K., Caldwell, J. P., Ree, R., Cannatella, D. C. 2009. Amazonian amphibian diversity is primarily derived from late miocene andean lineages. *PLoS Biol* 7:3100005610.1371.1000056. PDF

Autor(es)

Diego A. Ortiz

Editor(es)

Santiago R. Ron **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Martes, 26 de Marzo de 2013

Fecha Edición

Viernes, 21 de Junio de 2013

Actualización

Lunes, 12 de Junio de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Ortiz, D. A. 2013. *Epipedobates darwinwallacei* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

Hylidae

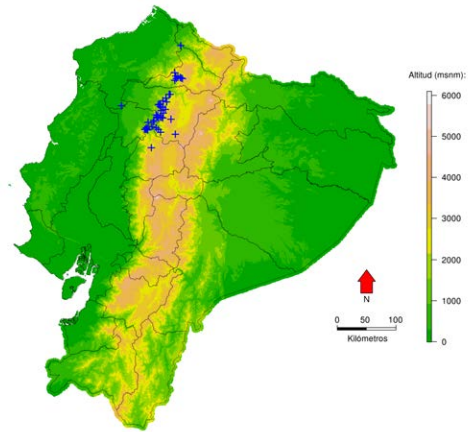


PREOCUPACIÓN
MENOR

fauna
WEB

Dendropsophus carnifex Ranita arbórea de Lynch

Duellman (1969)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Hylidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental, Bosque Piemontano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 26.1 mm (rango 24.6–27.7). (Duellman 1969.)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 31.3 mm (rango 29.2–32.5). (Duellman 1969.)

Esta rana arbórea se diferencia de otras ranas de las estribaciones occidentales de los Andes y la región Costa por la combinación de (1) discos expandidos al final de los dedos, (2) tamaño menor a 35 mm, (3) coloración ventral amarilla o crema amarillenta, y (4) presencia de membrana extensa entre los dedos de las patas. Las únicas especies congénéricas al occidente de los Andes son *Dendropsophus ebraccatus* y *Dendropsophus gryllatus*. *Dendropsophus ebraccatus* se diferencia por tener más membrana entre los dedos de las manos (1/2 del largo en comparación con 1/4 en *Dendropsophus carnifex*). *Dendropsophus gryllatus* se diferencia por tener colores contrastantes entre la mitad anterior

y posterior de la cabeza (claro anterior, marrón posterior). *Dendropsophus carnifex* se diferencia de ranas arbóreas del género *Boana* e *Hyloscirtus* por su menor tamaño. Las ranas de cristal, familia Centrolenidae, tienen una coloración predominantemente verde. *Dendropsophus carnifex* se diferencia fácilmente del género *Pristimantis* por la presencia de membranas interdigitales extensas entre los dedos de los pies.

Descripción

Tamaño pequeño, cuerpo robusto; perceptiblemente más estrecho que ancho; hocico moderadamente corto, redondeado en perfil dorsales y lateral; narina a cerca de 4/5 la distancia del ojo al borde anterior de la cabeza; el ángulo del ojo redondeado, apenas evidente; región loreal levemente cóncava; pliegue supratimpánico delgado, corto; tímpano pequeño, apenas evidente en las hembras, escondido generalmente en machos. Membrana axilar ausente; brazos delgados; fila de tubérculos bajos en el borde ventrolateral del antebrazo; pliegue cutáneo fino en la superficie dorsal de la muñeca; los dedos de las manos moderadamente cortos, portando discos que son levemente más anchos que el resto del dedo; prepolex agrandado levemente, sin excrecencia nupcial en los machos en reproducción; dedos de la mano con membrana a lo largo de 1/4 de su largo; membranas rudimentaria entre los los dedos I y II. Patas traseras cortas; dedos del pie moderadamente largos, llevan discos del mismo tamaño que los de los dedos de la mano; membranas interdigitales de los dedos del pie a lo largo de 2/3 de su longitud; Piel ventral y superficies próximas posteroventrales de los muslos granular; piel en otras superficies lisa; abertura cloacal dirigida hacia atrás, al nivel de los bordes superiores de los muslos; pliegue cloacal corto y amplio; saco vocal sencillo, mediano, subgular, moderadamente extensible. Para la descripción completa, ver Duellman (1969).

Coloración

Duellman (1969), lo describe: dorso pálido color bronce-cremoso o bronce-grisáceo con una mancha mediana marrón o marrón-grisácea y numerosas manchas marrones oscuras; superficies dorsales de miembros, exclusivas de los muslos, marrón pálido con bandas transversales débiles de un marrón más oscuro (no visibles en algunos especímenes); labio superior marrón con numerosos puntos amarillos; superficies anteriores y posteriores de los muslos de color amarillo oscuro o naranja confinada por marrón oscuro o negro; superficies ventrales de la pantorrilla, superficies internas de pies, membranas, y superficies ventrales de los brazos amarillo oscuro o anaranjados; garganta, vientre, y parte media de los flancos amarillo brillante; iris gris manchado con bronce rojizo; párpado claro. Los individuos subadultos, tienen vientre blanco; tinte débil amarillo en la barbilla y el pecho; los flancos y las superficies anteriores y posteriores de muslos color bronce. Coloración flash de color amarillo oscuro y anaranjada solamente en los individuos más grandes, sobre todo hembras. Yáñez-Muñoz et al. (2009) menciona que tiene coloración dorsal café, variando desde crema amarillento con puntos café oscuros a café rojizos. Su vientre es crema o amarillo con manchas oscuras café, las superficies ocultas de las patas tienen manchas amarillas o naranjas.

Hábitat y Biología

Aunque algunos individuos han sido registrados en bosque, generalmente se la observa en sus sitios de reproducción: áreas abiertas inundadas como potreros pantanosos, lagunas pequeñas, zanjas llenas de agua, charcos o aguajales (Duellman 1969; Base de datos QCAZ). Los machos cantan parcialmente sumergidos en el agua o sobre hierbas, arbustos o plantas acuáticas. La hembra pone láminas de huevos sobre la superficie del agua (Quiguango et al. 2007).

Distribución

Estribaciones pacíficas de los Andes en Ecuador, desde la provincia de Carchi hasta la provincia de Cotopaxi. Probablemente llegue a Colombia meridional extrema (IUCN 2010).

Rango Altitudinal:

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Preocupación menor.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Preocupación menor

Taxonomía

En el grupo de especies *Dendropsophus columbianus* (Faivovich et al. 2005). Previamente en el grupo *Hyla parviceps* (Duellman 1969). Duellman y Trueb (1983) consideran que la especie colombiana *Dendropsophus bogerti* es con-específica con *Dendropsophus carnifex* pero Kaplan (1997) propone que son especies distintas. Faivovich et al. (2005) y Wiens et al. (2010) no pusieron a prueba la monofilia del grupo de especies *Dendropsophus columbianus* porque incluyeron un sola especie, *Dendropsophus carnifex*, en sus análisis.

Etimología

El nombre de la especie *carnifex* significa verdugo en latín y hace referencia a John D. Lynch quien colectó la mayoría de especímenes en los que se basó la descripción (Duellman 1969). En inglés "lynching" significa colgar en la horca.

Información Adicional

De La Riva et al. (1997) describen el canto y proporcionan un espectrograma. El renacuajo es descrito por Duellman (1969). Fotografías y una descripción se dan en Yáñez-Muñoz (2009).

Literatura Citada

1. De la Riva, I., Márquez, R. y Bosch, J. 1997. Description of the advertisement calls of some South American Hylidae (Amphibia, Anura): Taxonomic and methodological consequences. *Bonner Zoologische Beiträge* 47:175-185.
2. Duellman, W. E. 1969. A new species of frog in the *Hyla parviceps* group from Ecuador. *Herpetologica* 25:241-247. PDF
3. Duellman, W. E. y Trueb, L. 1983. Frogs of the *Hyla columbiana* Group: taxonomy and phylogenetic relationships. *Advance in Herpetology and Evolutionary Biology* 33-51.
4. Faivovich, J., Haddad, C. F., García, P. C., Frost, D. R., Campbell, J. A. y Wheeler, W. C. 2005. Systematic review of the frog family Hylidae, with special reference to Hylineae: phylogenetic analysis and taxonomic revision. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 294:1-240. PDF
5. IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).
6. Kaplan, M. E. 1997. On the Status of *Hyla bogerti* Cochran and Goin. *Journal of Herpetology* 31:536-541.
7. Quiguango-Ubillús, A., Coloma, L. A. y Acosta-Buenaño, N. A. 2005-2007. Anfibios de Ecuador. [ver sección correspondiente]. en: Coloma, L. A. (ed). 2005. [en línea]. ver. 2.0 (29 octubre 2005). Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito, Ecuador.
8. Wiens, J. J., Kuczynski, C. A., Hua, X. y Moen, D. S. 2010. An expanded phylogeny of treefrogs (Hylidae) based on nuclear and mitochondrial sequence data. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 55:871-882. PDF
9. Yáñez-Muñoz, M. H., Meza-Ramos, P., Ramírez, S. M., Reyes-Puig, J. P. y Oyagata C., L. A. 2009. Anfibios y Reptiles del Distrito Metropolitano de Quito (DMQ). In: MECN (ed.) *Guía de Campo de los Pequeños Vertebrados del Distrito Metropolitano de Quito (DMQ)*. Serie de Publicaciones del Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales (MECN) - Fondo Ambiental del MDMQ. Imprenta Nuevo Arte. Quito-Ecuador. Publicación Miscelánea :9-52. PDF

Autor(es)

Santiago R. Ron y Morley Read

Editor(es)

Santiago R. Ron

Fecha Compilación

Lunes, 8 de Febrero de 2010

Fecha Edición

Sábado, 28 de Enero de 2012

Actualización

Viernes, 20 de Marzo de 2015

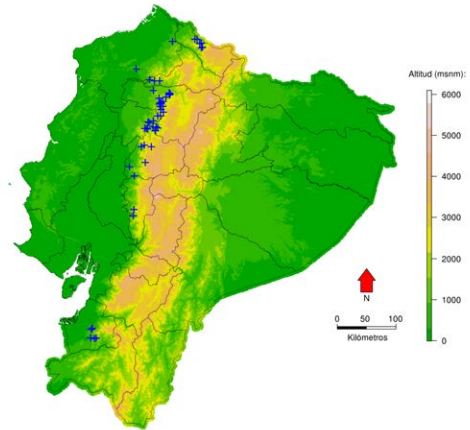
¿Cómo citar esta sinopsis?

Ron, S. R. y Read, M. 2012. *Dendropsophus carnifex* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



**CASI
AMENAZADA**
fauna
web

Hyloscirtus alytolylax
Rana de torrente de Tandapi
Duellman (1972)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Hylidae

Regiones naturales

Bosque Deciduo de la Costa, Bosque Húmedo Tropical del Chocó, Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 34.85 mm (rango 32.1–37.0, n=13) (Duellman 1972)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 40.38 mm (rango 37.2–43.9, n=15) (Duellman 1972)

Rana mediana de color café verdoso a verde pálido; bandas ligeramente amarillentas sobre los ojos, desde la punta de las narinas hasta detrás del tímpano; membrana interdigital poco desarrollada; talón sin calcar. La especie más similar en la región del "Chocó" ecuatoriano es *Hyloscirtus palmeri*, de la que se diferencia por poseer bandas supraorbitales amarillentas, dorso con puntos café, y talón sin calcares (bandas supraorbitales ausentes, dorso con manchas blanquecinas y plumizas, y talón con calcares en *Hyloscirtus palmeri*) (MECN 2010). También se asemeja a *Boana pellucens*, pero difiere de esta por la presencia de una glándula mental en machos, y la ausencia de espina prepólica (glándula mental ausente, y espina prepólica presente en machos de *Boana pellucens*). Se diferencia de *Hyloscirtus phyllognathus*, que habita en la parte oriental del Ecuador, por su coloración dorsal verde claro con puntos de color café (dorso de color verde oliva con puntos blancos y negros en *Hyloscirtus phyllognathus*).

Descripción

Es una rana de tamaño mediano con la siguiente combinación de caracteres (modificada de Duellman 1972): (1) cabeza ligeramente más ancha que el cuerpo; parte superior de la cabeza plana (2) hocico corto, redondeado en vista dorsal, redondeado en vista lateral en machos y truncado en hembras; *canthus rostralis* redondeado; región loreal cóncava; (3) fosas nasales no protuberantes; área internarial ligeramente deprimida; labios delgados, redondos; ojos no muy protuberantes; (4) pliegue supratimpánico débil, curvado hacia abajo, oscureciendo el borde superior del tímpano; anillo timpánico evidente ventralmente; tímpano ligeramente menor que la mitad del diámetro del ojo; (5) membrana axilar ausente; antebrazo robusto, con pliegue ulnar; (6) dedos manuales cortos con discos cortos; disco del Dedo III ligeramente más ancho que el tímpano; longitud relativa de los dedos: $I < II < IV < III$; (7) membranas rudimentarias entre los Dedos manuales I y II, desde la base de la penúltima falange del Dedo II hasta la mitad de la antepenúltima falange del III, desde la base de la penúltima falange del Dedo III hasta la base o mitad de la penúltima falange del IV; (8) miembros traseros moderadamente robustos; pliegue dermal en la rodilla; calcar ausente usualmente; pliegue tarsal interno ausente; pliegue tarsal externo se extiende a lo largo de todo el tarso; (9) tubérculo metatarsiano interno elíptico, apenas visible desde arriba; tubérculo tarsal externo ausente; tubérculos subarticulares pequeños, redondos; tubérculos supernumerarios diminutos; (10) dedos del pie largos; longitud relativa: $I < II < III < V < IV$; discos levemente más pequeños que aquellos de los dedos manuales; (11) membranas que se extienden hasta la base de la penúltima falange del Dedo pedial IV y hasta los discos en los otros dedos; (12) abertura cloacal dirigida posteriormente en el nivel superior de los muslos; (13) piel del vientre débilmente granular; piel en otras superficies del cuerpo lisa; (14) saco vocal bilobulado, subgular.

Coloración

Dorso verdoso variando de verde pálido a amarillo verdoso, a gris verdoso o a marrón verdoso, parte anterior del dorso más oscura que la parte posterior en algunos individuos; región loreal generalmente verde oscura; una línea crema se extiende a lo largo del *canthus rostralis*, borde del párpado, y pliegue supratimpánico; raya tarsal blanca estrecha y cloacal blanca presentes; superficies dorsales del cuerpo y miembros con pequeñas manchas marrones o negras dispersas y, en algunos individuos, manchas blancas diminutas; en algunos especímenes reticulaciones débiles color crema presentes en la superficie dorsal del cuerpo y muslo; ingle y superficies no visibles de los miembros sin pigmento; vientre blanco; saco vocal verde azulado; iris crema (Duellman 1972).

Hábitat y Biología

Especie nocturna y arborícola, que habita en bosques de tierras bajas y bosques montanos, muy cercanos a riachuelos. Puede vivir en bosque secundario si la vegetación persiste alrededor de riachuelos (Bolívar et al. 2004, MECN 2010). Generalmente percha en hojas o troncos de vegetación riparia entre los 0.5-4 m sobre el suelo (MECN 2010). En "Tandapi", Ecuador, los machos cantaban desde la vegetación y piedras en riachuelos de flujo rápido en bosque nublado en los meses de marzo y julio (Duellman 1972). Los machos generalmente cantan a partir de las 19:00 h, desde vegetación a menos de 1 m de altura sobre el suelo o sobre el agua (MECN 2010, Base de datos QCAZ). Se han registrado hembras grávidas en los arbustos a lo largo de los riachuelos. Los renacuajos fueron obtenidos de pozas con fondo de ripio y riachuelos de flujo rápido. Juveniles en metamorfosis fueron encontrados en vegetación baja a lo largo de riachuelos en los meses de julio y septiembre. En "Pucayacu" (provincia Cotopaxi) se los ha registrado en potreros adyacentes a bosque secundario (notas de campo S. R. Ron). Los huevos se depositan entre rocas en el borde del agua, y las larvas se desarrollan en arroyos o pozas (MECN 2010).

Distribución

Se distribuye en las estribaciones pacíficas de los Andes en el sur de Colombia y Ecuador (Frost 2016). En Ecuador habita en bosques de tierras bajas y bosques nublados en las estribaciones occidentales de los Andes.

Rango Altitudinal:

Se encuentra de 400 a 2000 m sobre el nivel del mar (MECN 2010, Frost 2016).

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Casi amenazada.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Casi amenazada

Taxonomía

Miembro de la Tribu "Cophomantini", grupo de especies *Hyloscirtus bogotensis* (Faivovich et al. 2005). El grupo *Hyloscirtus bogotensis* contiene 16 especies de las cuales cinco especies están en Ecuador. Solo dos especies de este grupo fueron incluidas en el análisis molecular de Faivovich et al. (2005).

Etimología

El epíteto específico proviene del griego *alytos* que significa "continuo", y *lylax* que significa "hablador"; y hace referencia a los cantos continuos y largos de esta especie (Duellman 1972).

Información Adicional

El canto de anuncio y el renacuajo se describen en Duellman (1972).

Literatura Citada

1. Duellman, W. E. 1972. A review of the neotropical frogs of the *Hyla bogotensis* group. Occasional Papers of the Museum of Natural History, University of Kansas 11:1-31. PDF
2. Faivovich, J., Haddad, C. F., García, P. C., Frost, D. R., Campbell, J. A. y Wheeler, W. C. 2005. Systematic review of the frog family Hylidae, with special reference to Hylinae: phylogenetic analysis and taxonomic revision. Bulletin of the American Museum of Natural History 294:1-240. PDF
3. Frost, D. R. 2016. Amphibian Species of the World: an Online Reference. Version 6.0 (Date of access). Electronic Database accessible at <http://research.amnh.org/herpetology/amphibia/index.html>. American Museum of Natural History, New York, USA.
4. MECN. 2010. Serie Herpetofauna del Ecuador: El Choco Esmeraldeño. Monografía. Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales. Quito-Ecuador 5:1-232.

Autor(es)

Morley Read, Santiago R. Ron y Gabriela Pazmiño-Armijos

Editor(es)

Santiago R. Ron **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Lunes, 15 de Febrero de 2010

Fecha Edición

Martes, 14 de Junio de 2011

Actualización

Jueves, 1 de Septiembre de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Read, M., Ron, S. R. y Pazmiño-Armijos, G. 2011. *Hyloscirtus alytolylax* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

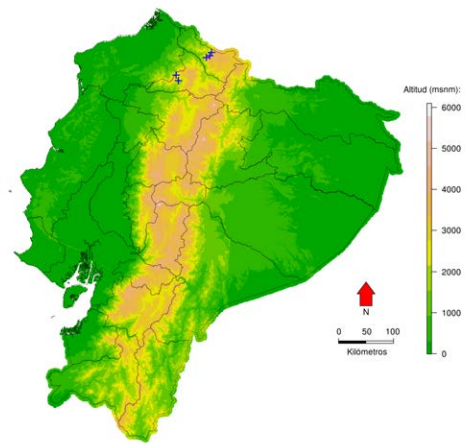


**CASI
AMENAZADA**
fauna
web

Hyloscirtus larinopygion

Rana de torrente pastusa

Duellman (1973)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Hylidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental, Páramo

Pisos Altitudinales

Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 55.0 mm (rango 53.6–55.6; n = 4). (Duellman y Berger 1982.)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 52.8 mm (rango 52.1–53.6; n = 2). (Duellman 1973; Duellman y Berger 1982.)

Al igual que otras especies de ranas arbóreas, se caracteriza por tener discos expandidos en los dedos. Las especies más similares son *Hyloscirtus lindae* e *Hyloscirtus psarolaimus*. Se diferencia de *Hyloscirtus lindae* por su dorso café mostaza uniforme (café oscuro a café oliva en *Hyloscirtus lindae*) y por tener discos expandidos grises en los dedos (naranja a rojizo en *Hyloscirtus lindae*). *Hyloscirtus larinopygion* se diferencia de *Hyloscirtus psarolaimus* por carecer de una línea media dorsal crema. Previamente fue sugerido que ciertas características de forma y coloración (i.e. región cloacal hinchada, y patrón de coloración ventral, de los flancos y de las superficies ocultas) permiten diferenciar a *Hyloscirtus larinopygion* del resto de miembros del grupo *Hyloscirtus larinopygion* (Duellman 1973; Duellman y Hillis 1990). Sin embargo, con la revisión de un mayor número de ejemplares y la descripción de nuevas especies, estas características no deben ser utilizadas para la diferenciación, pues son compartidas por otros miembros del grupo (Duellman y Berger 1982; Coloma et al. 2012). Hay una considerable variación en el patrón de coloración en el vientre, pecho y gula de esta especie (Mueses-Cisneros y Anganoy-Criollo 2008).

Descripción

Hyloscirtus larinopygion es una rana de tamaño medio y cuerpo robusto que presenta la siguiente combinación de caracteres (Duellman 1973): (1) región anal notablemente hinchada, bordeada dorsalmente por un pliegue transversal; (2) cabeza tan ancha como el cuerpo; (3) hocico truncado en vista dorsal y lateral; (4) labios gruesos y redondeados; (5) ojos moderadamente grandes, no muy protuberantes; (6) anillo timpánico presente, su parte dorsal se encuentra oculta por el pliegue supratimpánico; (7) membrana axilar ausente; (8) antebrazo robusto; (9) pliegue ulnar leve, ondulado; (10) dedos manuales largos, llevando discos pequeños en las puntas; (11) tubérculos subarticulares grandes y planos; (12) dedos manuales con membrana basal; (13) extremidades posteriores esbeltas, llevando un pliegue en la rodilla y otro en el talón; (14) tubérculo metatarsal interno plano y elíptico; (15) dedos pediales largos, llevando discos ligeramente más pequeños que los de la mano; (16) dedos pediales con membrana hasta la mitad de su longitud; (17) piel ventral de pecho, vientre y superficies postero-ventrales de muslos débilmente granular; (18) piel en otras superficies lisa (Duellman y Altig 1978).

Coloración

Dorso uniformemente café mostaza; flancos, antebrazos, dorso de dedos internos manuales y pediales, superficie anterior y posterior de muslos, superficie ventral de pantorrilla, y superficie interna de pie gris azulado a blanquecino con barras verticales café oscuro a negro; vientre, pecho y gula blanquecinos cremas con manchones negro; iris bronce apagado con reticulaciones delgadas negras; huesos verdes (Duellman y Altig 1978).

Hábitat y Biología

Ha sido encontrada en vegetación que incluye bromelias y ramas, en bosque primario y secundario, cerca de cuerpos de agua (usualmente riachuelos). Ha sido encontrada tanto en barrancos con árboles, como en pastizales talados. Se reproduce en riachuelos de agua poco corriente.

Distribución

Hyloscirtus larinopygion se conoce solamente de los Andes de Colombia y Ecuador. En Colombia ocurre en parches en la Cordillera Occidental, la Cordillera Central y en las estribaciones occidentales de "Nudo del Pasto" (en los Departamentos de Risaralda, Valle del Cauca, Quindío y Tolima). En el norte del Ecuador se conoce en el norte de una pequeña área en las provincias de Carchi e Imbabura (Coloma et al. 2012; Base de datos QCAZ).

Rango Altitudinal:

De 1950 a 3100 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Casi amenazada.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Casi amenazada

Taxonomía

Parte del grupo de ranas torrentícolas andinas *Hyloscirtus larinopygion*, agrupación definida por Faivovich et al. (2005) en base a 56 caracteres moleculares. Dentro de este grupo, Coloma et al. (2012) en base a una filogenia molecular, ubican a *Hyloscirtus larinopygion* como taxón hermano de un clado que contiene a *Hyloscirtus pantostictus* e *Hyloscirtus lindae*. *Hyloscirtus larinopygion* se separó de este clado hermano hace aproximadamente 9.4 millones de años. Duellman et al. (2016) transfirieron a esta especie al género *Colomascirtus* pero AWE no adopta esa propuesta en favor de la estabilidad taxonómica del grupo.

Etimología

El nombre específico proviene del griego *larinos* que significa grasa y *pygos* que significa rabadilla, y hace referencia a la región anal hinchada de la especie (Duellman 1973).

Información Adicional

Coloma et al. (2012) describen el renacuajo y reportan la existencia de considerables cambios en la coloración durante la metamorfosis. Rivera-Correa et al. (2017) presentan el espectrograma y oscillograma del canto de un macho.

Literatura Citada

- Coloma, L. A., Carvajal-Endara, S., Dueñas, J. F., Paredes-Recalde, A., Morales-Mite, M., Almeida-Reinoso, D., Tapia, E. E., Hutter, C. R., Toral, E. y Guayasamin, J. M. 2012. Molecular phylogenetics of stream treefrogs of the *Hyloscirtus larinopygion* group (Anura: Hylidae), and description of two new species from Ecuador. *Zootaxa* 3364:1-78.
- Duellman, W. E. 1973. Descriptions of new hylid frogs from Colombia and Ecuador. *Herpetologica* 29:219-227. PDF
- Duellman, W. E. y Altig, R. 1978. New species of tree frogs (family Hylidae) from the Andes of Colombia and Ecuador. *Herpetologica* 34:177-185.
- Duellman, W. E. y Berger, T. J. 1982. A new species of andean tree frog (Hylidae). *Herpetologica* 38:456-460. PDF

5. Duellman, W. E. y Hillis, D. M. 1990. Systematics of frogs of the *Hyla larinopygion* group. Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas 134:1-23.
6. Duellman, W. E., Marion, A. B., Hedges, S. B. 2016. Phylogenetics, classification, and biogeography of the treefrogs (Amphibia: Anura: Arboranae). Zootaxa 4104:1.
7. Faivovich, J., Haddad, C. F., García, P. C., Frost, D. R., Campbell, J. A. y Wheeler, W. C. 2005. Systematic review of the frog family Hylidae, with special reference to Hylinae: phylogenetic analysis and taxonomic revision. Bulletin of the American Museum of Natural History 294:1-240. PDF
8. Mueses-Cisneros, J. J. y Anganoy-Criollo, M. A. 2008. Una nueva especie del grupo *Hyloscirtus larinopygion*. (Amphibia: Anura, Hylidae) del suroccidente de Colombia. Papéis Avulsos de Zoologia 48:129-138. PDF
9. Rivera-Correa, M., Vargas-Salinas, F., Grant, T. 2017. Statistical differences and biological implications: a comparative analysis of the advertisement calls of two Andean stream treefrog (Hylidae: *Hyloscirtus*) and the evolution of acoustic characters. Salamandra 53:237-244.

Autor(es)

Diego A. Ortiz, Luis A. Coloma, Caty Frenkel, Santiago R. Ron, Alexandra Quiguango-Ubillús y Nadia Páez-Rosales

Editor(es)

Santiago R. Ron y Luis A. Coloma

Fecha Compilación

Miércoles, 6 de Marzo de 2013

Fecha Edición

Viernes, 28 de Junio de 2013

Actualización

Lunes, 14 de Agosto de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Ortiz, D. A., Coloma, L. A., Frenkel, C., Ron, S. R., Quiguango-Ubillús, A. y Páez-Rosales, N. 2013. *Hyloscirtus larinopygion* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

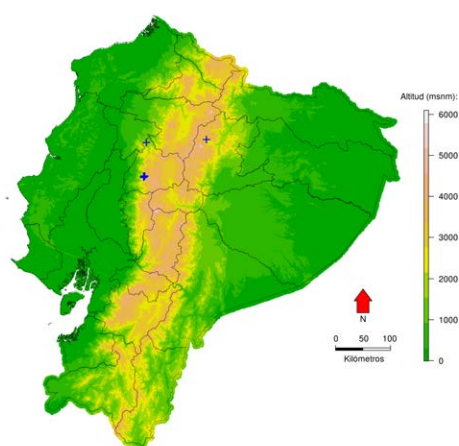
EN PELIGRO

fauna
WEB

Hyloscirtus ptychodactylus

Rana de torrente de Pilaló

Duellman y Hillis (1990)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Hylidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 65.9 mm (n = 4) (Duellman y Hillis 1990)

Hembras Longitud Rostro-cloacal 77.3 mm (n = 1) (Duellman y Hillis 1990)

Es una rana de tamaño grande, con dorso variable entre anaranjado obscuro y café rojizo, con marcas negras. Tiene ojos grandes, dedos anchos y vientre negro con puntos crema en la garganta. Difiere de otros miembros del grupo *Hyloscirtus larinopygion* por tener manchas pálidas en la región gular, un tubérculo cónico en el talón y el iris azul pálido. Las otras especies del grupo tienen el vientre uniformemente negro (*Hyloscirtus lindae*, *Hyloscirtus sarampiona*), un vientre moteado negro y crema o azul con crema (*Hyloscirtus larinopygion*, *Hyloscirtus pacha* e *Hyloscirtus pantostictus*) o un vientre gris con manchas cafés y cremas (*Hyloscirtus psarolaimus*). *Hyloscirtus ptychodactylus* es la única dentro de los hílidos andinos en tener el iris azul pálido (Duellman y Hillis 1990). Se diferencia de *Hyloscirtus princecharlesi* por tener un patrón dorsal de manchas anaranjadas y negras difusas (manchas bien definidas en *Hyloscirtus princecharlesi* y por su iris azul pálido (iris gris en *Hyloscirtus princecharlesi* (Coloma et al. 2012).

Descripción

No Disponible

Hábitat y Biología

Ha sido registrada en bosque alterado. Se encontró machos adultos durante el día siguiendo sus cantos. Los machos estaban escondidos entre musgos junto a un riachuelo. Sus renacuajos viven en riachuelos (Duellman y Hillis 1990, Base de datos QCAZ).

Distribución

Se conoce únicamente de dos localidades en la Provincia de Cotopaxi (Base de datos QCAZ).

Rango Altitudinal:

Aproximadamente 2320 msnm.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro crítico.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro

Taxonomía

Es parte del grupo de especies *Hyloscirtus larinopygion* y especie hermana de *Hyloscirtus princecharlesi* (Coloma et al. 2012, Almendáriz et al. 2014). Las distancias genéticas entre ambas especies son muy bajas, algo poco característico entre especies distintas. Véase sinónimos y comentarios taxonómicos en Frost (2010). Duellman et al. (2016) transfirieron a esta especie al género *Colomascirtus* pero AWE no adopta esa propuesta en favor de la estabilidad taxonómica del grupo.

Etimología

Se deriva del griego *ptychos* que significa pliegue y *dactylus* que significa dedo. El nombre alude a los rebordes cutáneos laterales de los dedos (Duellman y Hillis 1990). Estos rebordes son característicos de todo el género (Faivovich et al. 2005).

Información Adicional

La morfología de las larvas y la osteología fueron descritas por Coloma et al. (2012). Una reseña corta fue publicada por Stuart et al. (2008). Coloma et al. (2012) y Almendáriz et al. (2014) presentan filogenias de *Hyloscirtus* incluyendo *Hyloscirtus ptychodactylus*.

Literatura Citada

1. Almendáriz, A., Brito, J. M., Batallas, D., Ron, S. R. 2014. Una especie nueva de rana arbórea del género *Hyloscirtus* (Amphibia: Anura: Hylidae) de la Cordillera del Cóndor. *Papéis Avulsos de Zoología* 54:33-49. PDF
2. Coloma, L. A., Carvajal-Endara, S., Dueñas, J. F., Paredes-Recalde, A., Morales-Mite, M., Almeida-Reinoso, D., Tapia, E. E., Hutter, C. R., Toral, E. y Guayasamin, J. M. 2012. Molecular phylogenetics of stream treefrogs of the *Hyloscirtus larinopygion* group (Anura: Hylidae), and description of two new species from Ecuador. *Zootaxa* 3364:1-78.
3. Duellman, W. E. y Hillis, D. M. 1990. Systematics of frogs of the *Hyla larinopygion* group. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas* 134:1-23.
4. Duellman, W. E., Marion, A. B., Hedges, S. B. 2016. Phylogenetics, classification, and biogeography of the treefrogs (Amphibia: Anura: Arboranae). *Zootaxa* 4104:1.
5. Faivovich, J., Haddad, C. F., García, P. C., Frost, D. R., Campbell, J. A. y Wheeler, W. C. 2005. Systematic review of the frog family Hylidae, with special reference to Hylinae: phylogenetic analysis and taxonomic revision. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 294:1-240. PDF
6. Frost, D. R. 2010. Amphibian species of the world: an online reference. Version 5.4 (8 April, 2010). Electronic Database accessible at <http://research.amnh.org/vz/herpetology/amphibia/>. American Museum of Natural History, New York, USA.
7. Stuart, S. N., Hoffmann, M., Chanson, J., Cox, N., Berridge, R., Ramani, P. y Young, B. E. 2008. *Threatened Amphibians of the World*. Lynx Edicions. España 160.

Autor(es)

Read Morley, Santiago R. Ron y Nadia Páez-Rosales

Editor(es)

Santiago R. Ron

Fecha Compilación

Lunes, 15 de Febrero de 2010

Fecha Edición

Sábado, 28 de Enero de 2017

Actualización

Domingo, 29 de Enero de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Read, M., Ron, S. R. y Páez-Rosales, N. 2017. *Hyloscirtus ptychodactylus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

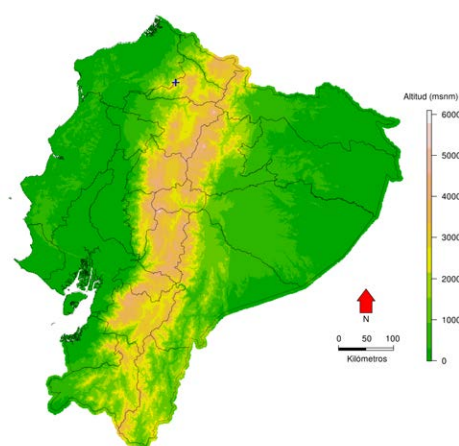
EN PELIGRO

fauna
WEB

Hyloscirtus princecharlesi

Rana de torrente de Cuellaje

Coloma et al. (2012)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Hylidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 69.5 mm (rango 68.1–70.5; n = 3). (Coloma et al. 2012.)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Desconocido. ()

Hyloscirtus princecharlesi se distingue de los demás miembros del grupo *Hyloscirtus larinopygion* por su patrón de coloración dorsal (i.e. abundantes manchas y puntos bien definidos anaranjados sobre un fondo negro). Su coloración se asemeja más a *Hyloscirtus pantostictus* e *Hyloscirtus ptychodactylus* por tener marcas o puntos anaranjados en el dorso. Sin embargo, difiere de *Hyloscirtus pantostictus* por tener discos digitales color gris (amarillos en *Hyloscirtus pantostictus*). Se diferencia de su especie hermana, *Hyloscirtus ptychodactylus*, por tener marcas o puntos bien definidos en el dorso (marcas o puntos dispersos, difusos, y puntuación densa entre las marcas en *Hyloscirtus ptychodactylus*) y un iris gris (celeste en *Hyloscirtus ptychodactylus*).

Descripción

Hyloscirtus princecharlesi presenta la siguiente combinación de caracteres (Coloma et al. 2012): (1) antebrazos robustos; (2) discos digitales poco expandidos; (3) presencia de una almohadilla nupcial glandular en el dedo pulgar; (4) cabeza casi truncada en vista dorsal y lateral; (5)

área glandular lateral a la cloaca anaranjada.

Coloración

Superficies dorsales con manchas y puntos irregulares densos y bien definidos de color anaranjado a amarillo cremoso sobre un fondo negro; manchas en las superficies ocultas de los muslos de color blanco cremoso; superficies ventrales negras con veteado amarillo cremoso, tornándose más amarillo en la región gular; superficie dorsal de las puntas de los dedos de manos y pies crema anaranjado con gris; superficie de la palma de la mano y de la planta del pie de gris a negro; almohadillas ventrales de los discos en los dedos de manos y pies color gris; iris gris oscuro; margen interno del labio inferior crema (Coloma et al. 2012).

Hábitat y Biología

Hyloscirtus princecharlesi habita en riachuelos con cascadas en bosque nublado montano. En la localidad tipo, la precipitación media anual es 1671 mm y la temperatura media anual es 14.1 °C. El holotipo (un macho) estuvo activo en la noche, sobre una cascada de 10 m de ancho y 8 m de alto, perchando a 2 m sobre el suelo en vegetación arbustiva. Otro individuo estuvo a 1 m sobre el suelo en una hoja de *Anthurium* sp. en el margen de un riachuelo. Otro individuo estuvo en una rama a 2 m sobre el suelo, cerca de una pared de rocas con abundante tierra y plantas epífitas. Este mismo individuo fue encontrado aproximadamente a 10 m de un individuo de *Hyloscirtus criptico* (Coloma et al. 2012).

Distribución

Hyloscirtus princecharlesi es conocido únicamente de su localidad tipo ("San Antonio", cerca a "Cuellaje" y al límite de la Reserva Ecológica "Cotacachi-Cayapas"). La localidad está en la Cordillera de "Toisán", un ramal de la Cordillera Occidental de los Andes en el noroccidente de Ecuador (Provincia Imbabura) a una elevación de 2720–2794 m.

Rango Altitudinal:

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: No evaluada.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro

Taxonomía

En el grupo de ranas torrentícolas andinas *Hyloscirtus larinopygion*, agrupación definida por Faivovich et al. (2005) en base a 32 caracteres moleculares. Dentro de este grupo, Coloma et al. (2012), en base a una filogenia molecular, ubican a *Hyloscirtus ptychodactylus* como su especie hermana, lo que corrobora su similitud morfológica (i.e. coloración dorsal predominantemente anaranjada). A su vez, ambas especies son hermanas de un clado que contiene a *Hyloscirtus tigrinus*, *Hyloscirtus psarolaimus*, *Hyloscirtus criptico*, *Hyloscirtus pacha* e *Hyloscirtus staufferorum*. *Hyloscirtus princecharlesi* se separó de su especie hermana, *Hyloscirtus ptychodactylus*, hace aproximadamente 3.2 millones de años (Coloma et al. 2012). Duellman et al. (2016) transfirieron a esta especie al género *Colomascirtus* pero AWE no adopta esa propuesta en favor de la estabilidad taxonómica del grupo.

Etimología

El nombre específico "*princecharlesi*" es un patronímico en honor al Rey Carlos, Príncipe de Gales.

Información Adicional

Coloma et al. (2012) describen el renacuajo y reportan la existencia de considerables cambios en la coloración durante la metamorfosis.

Literatura Citada

1. Coloma, L. A., Carvajal-Endara, S., Dueñas, J. F., Paredes-Recalde, A., Morales-Mite, M., Almeida-Reinoso, D., Tapia, E. E., Hutter, C. R., Toral, E. y Guayasamin, J. M. 2012. Molecular phylogenetics of stream treefrogs of the *Hyloscirtus larinopygion* group (Anura: Hylidae), and description of two new species from Ecuador. *Zootaxa* 3364:1-78.
2. Duellman, W. E., Marion, A. B., Hedges, S. B. 2016. Phylogenetics, classification, and biogeography of the treefrogs (Amphibia: Anura: Arboranae). *Zootaxa* 4104:1.
3. Faivovich, J., Haddad, C. F., García, P. C., Frost, D. R., Campbell, J. A. y Wheeler, W. C. 2005. Systematic review of the frog family Hylidae, with special reference to Hylinae: phylogenetic analysis and taxonomic revision. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 294:1-240. PDF

Autor(es)

Diego A. Ortiz y Nadia Páez-Rosales

Editor(es)

Santiago R. Ron

Fecha Compilación

Viernes, 25 de Enero de 2013

Fecha Edición

Domingo, 27 de Enero de 2013

Actualización

Lunes, 11 de Julio de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Ortiz, D. A. y Páez-Rosales, N. 2013. *Hyloscirtus princecharlesi* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



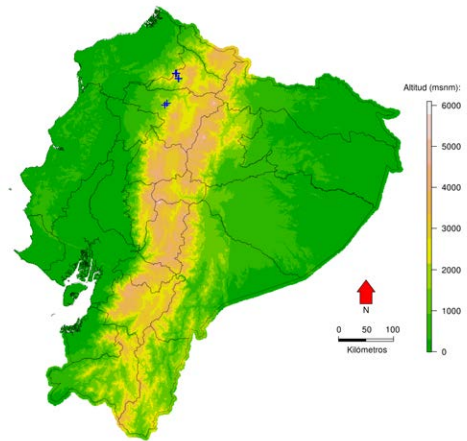
EN PELIGRO

fauna
WEB

Hyloscirtus criptico

Rana de torrente críptica

Coloma et al. (2012)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Hylidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 63.1mm (rango 62.1–64.1; n = 2). (Coloma et al. 2012)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 67.1 mm (rango 60.8–72.0; n = 7). (Coloma et al. 2012)

Su dorso café y la presencia de barras negras y blancas en los flancos y en las superficies ocultas de los muslos la hacen similar a *Hyloscirtus larinopygion*, *Hyloscirtus pacha*, *Hyloscirtus psarolaimus*, *Hyloscirtus ptychodactylus* e *Hyloscirtus staufferorum*. Difiere de *Hyloscirtus larinopygion* en que tiene manchas y puntos pequeños anaranjados en el dorso y vientre (ausentes en *Hyloscirtus larinopygion*) y un dorso café oscuro (café claro en *Hyloscirtus larinopygion*). *Hyloscirtus criptico* tiene barras negras y blancas bien definidas en las patas (barras blancas ausentes en *Hyloscirtus ptychodactylus*) y un iris gris oscuro (celestes en *Hyloscirtus ptychodactylus*). Difiere de *Hyloscirtus pacha* por tener un calcar pequeño en el talón (más grande en *Hyloscirtus pacha*) y carecer de tubérculos en la superficie ventrolateral del brazo (prominentes en *Hyloscirtus pacha*). *Hyloscirtus criptico* tiene barras negras y blancas en los flancos (puntos y marcas irregulares en *Hyloscirtus psarolaimus*) y carece de una línea medio dorsal crema (línea presente en *Hyloscirtus psarolaimus*). Difiere de *Hyloscirtus staufferorum* en la presencia de un moteado negro y crema en el vientre (vientre uniformemente gris o cercanamente uniforme en *Hyloscirtus staufferorum*) (Coloma et al. 2012).

Coloración

Hyloscirtus criptico presenta la siguiente coloración (Coloma et al. 2012): (1) superficies dorsales cafés oscuras con pequeñas manchas y punteado anaranjado o amarillo cremoso; (2) vientre café oscuro a negro con grandes manchas irregulares y conspicuas blanco cremoso y pequeñas manchas y/o puntos anaranjados; (3) superficie anterior y posterior de los muslos con 4 a 5 barras blancas y café, cruzadas por una línea transversal café oscura; (4) superficie ventral de los brazos con marcas café oscuro sobre un fondo blanco y de las piernas con barras blancas y cafés; (5) flancos con grandes marcas café y blanco; (6) área glandular lateral a la cloaca café con salpicado crema; (7) parche pélvico café; (8) superficie de la palma de la mano y de la planta del pie gris; (9) tímpano café con anillo timpánico conspicuo; (10) superficie dorsal de dedos de la mano I y II y dedos del pie I-III con marcas café y blanco, los demás dedos son café oscuros; (11) iris gris oscuro; (12) dimorfismo sexual en coloración ventral: en machos es uniformemente oscuro mientras que en hembras existen más manchas claras.

Hábitat y Biología

Hyloscirtus criptico habita en riachuelos con pendiente y cascadas en bosque nublado montano. En este tipo de bosque, los árboles están cubiertos por musgos y epífitas. En las localidades conocidas, la precipitación anual es de 1516–1653 mm, mientras que la temperatura media anual es de 13.4–16 °C. Algunos individuos fueron encontrados perchando en ramas a 1.5–4 m; otros estuvieron entre las ramas de un árbol caído en el lecho de un riachuelo; un individuo estuvo sobre una piedra en el lecho del riachuelo, mientras que una hembra fue encontrada en el suelo, en bosque primario, en la cresta de una montaña. *Hyloscirtus criptico* fue encontrada en simpatria con *Hyloscirtus princecharlesi* y en una ocasión a menos de 10 m de distancia (Coloma et al. 2012).

Distribución

Hyloscirtus criptico es conocido de elevaciones altas en la vertiente occidental de la Cordillera Occidental de los Andes en Ecuador (Provincias Carchi, Imbabura y Pichincha). Su área de distribución es de aproximadamente 1570 km².

Rango Altitudinal:

De 2175 a 2794 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: No evaluada.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro

Taxonomía

Parte del grupo de especies *Hyloscirtus larinopygion* (Faivovich et al. 2005). Dentro de este grupo, Coloma et al. (2012), en base a una filogenia molecular, ubican a *Hyloscirtus criptico* en un clado conformado por *Hyloscirtus ptychodactylus*, *Hyloscirtus princecharlesi*, *Hyloscirtus tigrinus*, *Hyloscirtus psarolaimus*, *Hyloscirtus pacha* e *Hyloscirtus staufferorum*. Estas dos últimas están más cercanamente relacionadas con *Hyloscirtus criptico*, de las cuales se separó hace aproximadamente 5.6 millones de años (Coloma et al. 2012). Inicialmente fue confundido con *Hyloscirtus larinopygion*, debido a su similitud en la coloración de flancos y las superficies ocultas de los muslos (i.e. barras blancas y negras). Duellman et al. (2016) transfirieron a esta especie al género *Colomascirtus* pero AWE no adopta esa propuesta en favor de la estabilidad taxonómica del grupo.

Etimología

El nombre específico “criptico” es una palabra en aposición que significa oculto, en referencia a los individuos colectados de esta especie que inicialmente fueron confundidos con otra especie simpátrica (*Hyloscirtus larinopygion*). Su nombre también resalta el hecho de que nuevas especies están siendo descubiertas con el uso de análisis moleculares y taxonomía integrante.

Información Adicional

Coloma et al. (2012) describen el canto.

Literatura Citada

1. Coloma, L. A., Carvajal-Endara, S., Dueñas, J. F., Paredes-Recalde, A., Morales-Mite, M., Almeida-Reinoso, D., Tapia, E. E., Hutter, C. R., Toral, E. y Guayasamin, J. M. 2012. Molecular phylogenetics of stream treefrogs of the *Hyloscirtus larinopygion* group (Anura: Hylidae), and description of two new species from Ecuador. *Zootaxa* 3364:1-78.
2. Duellman, W. E., Marion, A. B., Hedges, S. B. 2016. Phylogenetics, classification, and biogeography of the treefrogs (Amphibia: Anura: Arboranae). *Zootaxa* 4104:1.
3. Faivovich, J., Haddad, C. F., García, P. C., Frost, D. R., Campbell, J. A. y Wheeler, W. C. 2005. Systematic review of the frog family Hylidae, with special reference to Hyliinae: phylogenetic analysis and taxonomic revision. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 294:1-240. PDF

Autor(es)

Diego A. Ortiz

Editor(es)

Santiago R. Ron

Fecha Compilación

Jueves, 24 de Enero de 2013

Fecha Edición

Sábado, 26 de Enero de 2013

Actualización

Jueves, 7 de Julio de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Ortiz, D. A. 2013. *Hyloscirtus criptico* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



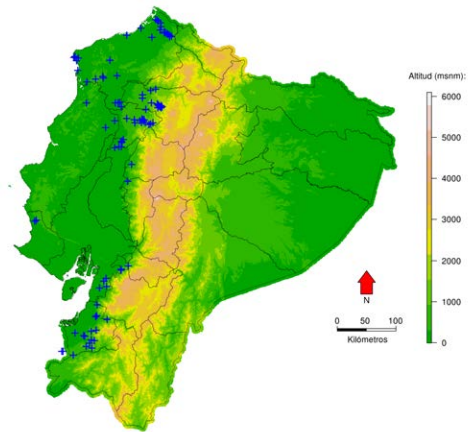
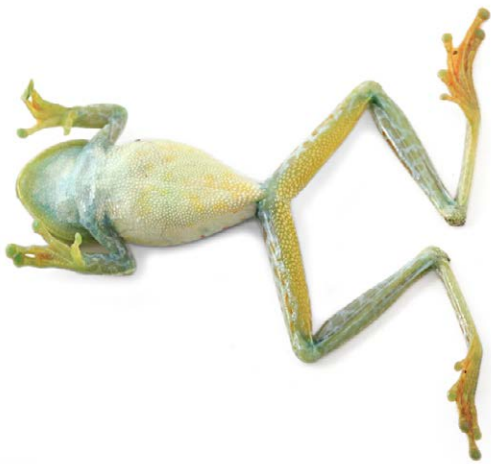
PREOCUPACIÓN
MENOR

fauna
WEB

Boana pellucens

Rana arbórea de Palmar

Werner (1901)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Hylidae

Regiones naturales

Matorral Seco de la Costa, Bosque Deciduo de la Costa, Bosque Húmedo Tropical del Chocó, Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 44.6 mm (rango 35.6–52.8; n = 114) (F. Mora, no publicado)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 54.3 mm (rango 45.0–60.3; n = 18) (F. Mora, no publicado)

Rana mediana de coloración predominantemente verde, cuerpo esbelto, ojos grandes y discos expandidos en los dedos. De las ranas distribuidas al occidente de los Andes, es más similar a *Boana rubracyla* de la que se diferencia por carecer de líneas oscuras entre la órbita y las narinas (los juveniles y subadultos si tienen líneas pero están bordeadas de amarillo o crema). Se diferencia de *Hyloscirtus palmeri* por tener un hocico más largo (la distancia entre el ojo y el extremo anterior del hocico es notoriamente mayor que el diámetro del ojo en *Boana pellucens*, menor o igual en *Hyloscirtus palmeri*). Los machos de las dos especies de *Hyloscirtus* que son simpátricas con *Boana pellucens* (*Hyloscirtus palmeri* y *Hyloscirtus alytolylax*) carecen de espina prepólica en la base del pulgar (presente en *Boana pellucens*). Los congéneres simpátricos *Boana boans* y *Boana rosenbergi* son de mayor tamaño y tienen una coloración predominantemente café (verde en *Boana pellucens*).

Descripción

Es una rana de tamaño mediano que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Duellman 1971): (1) cabeza tan ancha como el cuerpo; (2) hocico dos veces más largo que el ojo, redondeado en vista dorsal y lateral, sobresaliendo apenas más allá del borde del labio; (3) *canthus rostralis* redondeado; región loreal cóncava; labios delgados, levemente rojos; (4) pliegue supratimpánico delgado, apenas oscureciendo el borde superior del tímpano; anillo timpánico presente; (5) tímpano distintivo, posterior al ojo, separado del ojo por una distancia levemente menor a la longitud del tímpano; (6) pupila horizontalmente elíptica; (7) membrana axilar ausente; antebrazos moderadamente robustos; pliegue ulnar presente; pliegue cutáneo en la muñeca débil; (8) dedos manuales con discos redondos; ancho del disco en el Dedo III igual a la longitud del tímpano; (9) membranas rudimentarias entre el Dedo I y II de la mano, extendiéndose desde el centro de la penúltima falange del Dedo II hasta el centro de la antepenúltima falange del Dedo III, y desde la base de la penúltima falange Dedo III hasta la base de la penúltima falange del Dedo IV; (10) discos de los dedos pediales más pequeños que los manuales; (11) dedos del pie con membranas en cerca de $\frac{3}{4}$ de su longitud; (12) abertura cloacal dirigida hacia atrás, en el nivel superior de los muslos; (13) pliegue cloacal corto; (14) piel del vientre y de las superficies postero-ventrales de los muslos granulares; la piel en otras superficies es lisa.

Coloración

La coloración dorsal es variable pero predominantemente verde. En algunos individuos hay barras transversales verde-oliva oscuro; axila e ingle azul; flancos color crema hasta blanco azulado con manchas o puntos rojos pálidos. Las superficies posteriores de los muslos son verde pálido con o sin manchas rojizas, o blanco azulado con puntos rojizos; en algunos individuos las membranas interdigitales son amarillo moteado con puntos color marrón; las superficies ventrales de los miembros son verde pálido; vientre color crema en machos, amarillo cremoso en hembras; garganta blanca con manchas verdes en las hembras, verde en machos; iris pálido amarillo dorado con reticulaciones negras finas; palpebrum claro; huesos de los miembros verdes (Duellman 1971).

Hábitat y Biología

Especie nocturna arbustiva, asociada a cuerpos de agua lénticos en bosque secundario y áreas abiertas. La mayoría de individuos han sido registrados en áreas abiertas artificiales (Base de datos QCAZ). Los machos forman coros en pozas y pantanos en potreros y en el borde de bosque secundario. Los machos empiezan a cantar a las 6 PM desde la vegetación alta, pero a las 8 PM algunos machos cantan desde ramas bajas y arbustos a no más de 2 m de altura, sobre piscinas permanentes o arroyo secos (Venegas et al. 2008.) En la reserva Bilsa, Ortega-Andrade et al. (2010) la registraron exclusivamente en áreas disturbadas y no en bosque primario. Puede ser localmente abundante. Las parejas en amplexus depositan sus huevos formando una película en la superficie del agua (Duellman 1971). Se encontró una hembra grávida con 1420 huevos maduros en abril (MECN 2010). Existen registros de machos cantando en los meses de octubre, diciembre, enero, marzo, abril, y mayo (Base de datos QCAZ). Son presa de la serpiente *Leptodeira septentrionalis*. Su dieta se basa en invertebrados como libélulas, polillas y hormigas de pequeño tamaño (MECN 2010).

Distribución

Tierras bajas del Pacífico de Colombia y Ecuador (Frost 2016) y extremo nor-oeste de Perú (Venegas et al. 2008).

Rango Altitudinal:

De 100 a 1500 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Preocupación menor.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Preocupación menor

Taxonomía

Esta especie formó parte del género *Hypsiboas* hasta la publicación de Dubois (2017). Faivovich et al. (2005) presentaron un diagnóstico del grupo *Boana pellucens* en base a caracteres genéticos. El grupo contiene dos especies: *Boana pellucens* y *Boana rufitela* (la cual no está en Ecuador). Presumiblemente, *Boana rubracyla*, una especie reportada para el extremo noroccidental del Ecuador, también está cercanamente emparentada con *Boana pellucens*.

Etimología

El nombre de la especie se deriva del latín *pellucidus* que significa transparente.

Información Adicional

Duellman (1971) presenta una sinopsis que incluye la descripción del canto. Venegas et al. (2008) proporcionaron el primer registro de Perú (departamento de Tumbes) y presentan una descripción y fotografías a color. Bustamante et al. (2005) documentaron un aumento de 400 m en su elevación máxima de distribución. El registro fue en Río Faisanes (provincia de Santo Domingo), una localidad que había sido muestreada 20 años antes. El aumento del rango de elevación de esta y otras cinco especies podría ser producto del aumento de la temperatura en los Andes (Bustamante et al. 2005).

Literatura Citada

1. Bolivar, W., Coloma, L. A., Ron, S. R., Cisneros-Heredia, D. F., Lynch, J. D., Jungfer, K. 2010. *Hypsiboas pellucens*. The IUCN Red List of Threatened Species 2010: e.T55593A11325865. <http://dx.doi.org/10.2305/IUCN.UK.2010-2.RLTS.T55593A11325865.en>. Downloaded on

04 May 2016.

2. Bustamante, M. R., Ron, S. R., Coloma, L. A. 2005. Cambios en la diversidad en siete comunidades de anuros en los Andes de Ecuador. *Biotropica* 37:180-189. PDF
3. Dubois, A. 2017. The nomenclatural status of *Hysaplesia*, *Hylaplesia*, *Dendrobates* and related nomina (Amphibia, Anura), with general comments on zoological nomenclature and its governance, as well as on taxonomic databases and websites. *Bionomina* 11:1-48.
4. Duellman, W. E. 1971. The identities of some Ecuadorian hylid frogs. *Herpetologica* 27:212-227. PDF
5. Faivovich, J., Haddad, C. F., García, P. C., Frost, D. R., Campbell, J. A. y Wheeler, W. C. 2005. Systematic review of the frog family Hylidae, with special reference to Hyliinae: phylogenetic analysis and taxonomic revision. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 294:1-240. PDF
6. Frost, D. R. 2016. Amphibian Species of the World: an Online Reference. Version 6.0 (Date of access). Electronic Database accessible at <http://research.amnh.org/herpetology/amphibia/index.html>. American Museum of Natural History, New York, USA.
7. MECN. 2010. Serie Herpetofauna del Ecuador: El Choco Esmeraldeño. Monografía. Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales. Quito-Ecuador 5:1-232.
8. Ortega-Andrade, H. M., Bermingham, J., Aulestia, C. y Paucar, C. 2010. Herpetofauna of the Bilsa Biological Station, province of Esmeraldas, Ecuador. *Check List* 6:119-154. PDF
9. Venegas, P., Siu-Ting, K., Jordán, J. C. 2008. Notes on Geographic Distribution: Amphibia, Hylidae, *Hypsiboas pellucens*: First country record, Peru. *Check List* 4:214-217. Enlace
10. Werner, F. 1901. Ueber Reptilien und Batrachier aus Ecuador und Neu Guinea. *Verhandlungen der Zoologisch-Botanischen Gesellschaft in Wien* 593-614. Enlace

Autor(es)

Morley Read, Santiago R. Ron y Gabriela Pazmiño-Armijos

Editor(es)

Santiago R. Ron

Fecha Compilación

Lunes, 22 de Febrero de 2010

Fecha Edición

Martes, 13 de Septiembre de 2011

Actualización

Miércoles, 19 de Abril de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Read, M., Ron, S. R. y Pazmiño-Armijos, G. 2011. *Boana pellucens* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



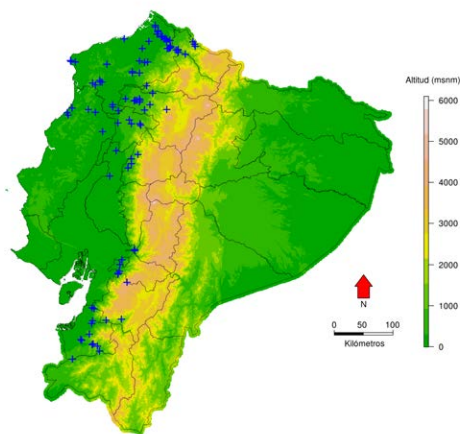
PREOCUPACIÓN
MENOR

fauna
WEB

Smilisca phaeota

Rana bueyera

Cope (1862)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Hylidae

Regiones naturales

Bosque Deciduo de la Costa, Bosque Húmedo Tropical del Chocó, Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 53.9 mm (rango 40.8–65.5 mm) (Duellman 1970)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 78 mm (n=1) (Duellman 1970)

Rana mediana a grande que al igual que otros miembros de la familia Hylidae, se caracteriza por tener ojos grandes y discos expandidos en el extremo de los dedos. Se distingue fácilmente de otras especies del occidente de los Andes de Ecuador por tener una banda oscura desde el borde posterior del ojo hasta la inserción de los brazos. *Boana pellucens* es de color verde pero se distingue por carecer de la banda oscura tras el ojo y por tener más membrana entre los dedos de la mano (la membrana es basal en *Smilisca phaeota* mientras que en *Boana pellucens* se extiende a lo largo de la mitad del Dedo IV). *Boana boans* tiene una coloración dorsal café pero se diferencia por tener membranas extensas entre los dedos de la mano, llegando a la base del disco del Dedo IV. *Hyloscirtus palmeri* tiene una coloración dorsal verde pero se distingue por tener un calcar en el talón. Las ranas del género *Pristimantis* son más pequeñas y carecen de membranas extensas entre los dedos de los pies.

Descripción

Es una rana de tamaño mediano que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Duellman 1970, Leenders 2001): (1) ojos grandes; pupilas elípticas horizontales; (2) cabeza igual de ancha que el cuerpo; hocico agudamente redondeado de perfil y obtusamente redondeado en vista dorsal, moderadamente largo, se inclina gradualmente desde los ojos a las narinas; (3) narinas protuberantes; *cantus rostralis* redondeado y definido; región loreal cóncava; labios moderadamente gruesos y rojizos; (4) pliegue supratimpánico se curva posteriormente hacia la inserción del brazo; tímpano bien definido, separado del ojo por una distancia igual a cerca de la mitad del diámetro del tímpano; (5) brazos moderadamente largos y delgados; membrana axilar ausente; algunos con tubérculos pequeños a lo largo del borde ventrolateral del antebrazo; pliegue transversal presente en la muñeca; (6) dedos manuales moderadamente largos y anchos; discos relativamente pequeños; el ancho del disco en el Dedo manual III es igual a cerca de $\frac{2}{3}$ del diámetro del tímpano; (7) prepólex moderadamente grande; los machos; excrecencias nupciales córneas en la base del pulgar presentes; (8) dedos manuales membranados a lo largo de cerca de la mitad de su longitud; (9) pantorrillas relativamente largas y delgadas; (10) pliegue cutáneo transversal fino en el talón presente; pliegue tarsal delgado y se extiende generalmente hasta la mitad de la longitud del tarso; tubérculo metatarsiano interno pequeño, plano y elíptico; (11) dedos del pie moderadamente largos y delgados; discos algo más pequeños que los de las manos; (12) dedos del pie membranados a lo largo de $\frac{3}{4}$ de su longitud; (13) abertura cloacal en el nivel superior de los muslos; envoltura cloacal corta y amplia; (14) piel del vientre y de las superficies posteroventrales de los muslos granular; otras superficies son lisas; (15) saco vocal doble, subglar y bastante extensible.

Coloración

La coloración puede variar de verde pálido a café claro y bronce; el dorso puede tener manchas cafés o verdes; iris es color cobre (Duellman 1970).

Hábitat y Biología

Especie nocturna que habita en bosque húmedo tropical de tierras bajas, asociada a vegetación baja de bordes de río, pozas temporales y agua estancada en borde de bosque secundarios y áreas abiertas incluyendo edificios y drenajes para lluvia (Duellman 1970, Guyer 2005, MECN 2010). Los machos generalmente cantan desde la superficie del agua en sitios aislados junto a pozas temporales poco profundas, incluyendo huellas de ganado. Ocasionalmente cantan junto a riachuelos o pozas grandes (Duellman 1970, Solís et al. 2008). A pesar de que las pozas más pequeñas son refugios para los renacuajos por carecer de depredadores, el canibalismo entre renacuajos puede afectar la estructura de la población (Hawley 2009). Los adultos son activos a lo largo de la estación lluviosa (Savage 2002). Durante el día, duermen en el haz de hojas grandes, pero también se han encontrado sobre helechos arborescentes o en hojas enrolladas de plátano. Las hembras ponen hasta 2000 huevos que forman una capa delgada en la superficie del agua. Debido a que los huevos generalmente son depositados en pequeñas pozas, tienen que desarrollarse rápidamente para evitar la desecación (Leenders 2001). El periodo larval oscila entre 30 y 40 días (Gutiérrez-C. 1999). Los renacuajos pueden sobrevivir un considerable tiempo sin agua (Valerio 1971). Su dieta incluye ortópteros, arañas y larvas de mosca (MECN 2010)

Distribución

Tierras bajas del Caribe de América Central desde el este de Honduras y Nicaragua hasta el noroeste de Colombia; tierras bajas del Pacífico del sudeste de Costa Rica, este de Panamá, Colombia y noroeste del Ecuador; también en el valle del Río Magdalena, Colombia (Frost 2016).

Rango Altitudinal:

Se encuentra desde los 0 a 1600 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Preocupación menor.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Preocupación menor

Taxonomía

Miembro de la tribu Hylini, un clado compuesto mayoritariamente por especies centroamericanas (Faivovich et al. 2005, Wiens et al. 2010). La filogenia de Wiens et al. (2010) incluyó a siete de las ocho especies conocidas de *Smilisca* y encontró, con alto soporte, que la especie hermana de *Smilisca phaeota* es *Smilisca puma*, una especie centroamericana. La mayoría de especies de *Smilisca* habitan en Centroamérica y *Smilisca phaeota* es el único representante en el Ecuador. Ver también filogenias en Smith et al. (2007) y Pyron y Wiens (2011). Ver sinopsis en Duellman (1968, 1970 y 2001).

Etimología

El nombre del género deriva del griego *smile* que significa "cuchillo" e *iskos* un sufijo diminutivo, que literalmente significa pequeño cuchillo y hace referencia al proceso frontoparietal muy punteagudo de *S. baudinii* usada como un carácter diagnóstico para la descripción del género por Cope. El epíteto específico se deriva del griego *phaios* que significa oscuro y parecería referirse a las bandas oscuras que van del borde posterior del ojo hacia los flancos.

Información Adicional

Ver las sinopsis y revisiones de Duellman (1968, 1970), Savage (2002), y McCraine y Wilson (2002). Gutiérrez (2006) encontró que los renacuajos de esta especie no exhiben un reconocimiento de parientes. Duellman (1970) describe el canto y proporciona un audioespectrograma, y describe el renacuajo. Gallo-Delgado et al. (2006) estudian el efecto del insecticida clorpirifos sobre la tasa de crecimiento y la metamorfosis.

Hawley (2008) comparó los rasgos de la historia natural de especies de hábitats disturbados, incluyendo *Smilisca phaeota*, así como también especies de bosque intacto.

Literatura Citada

1. Cope, E. D. 1862. Catalogues of the reptiles obtained during the explorations of the Parana, Paraguay, Vermejo and Uruguay Rivers, by Capt. Thos. J. Page, U.S.N.; and of those procured by Lieut. N. Michler, U.S. Top. Eng., Commander of the expedition conducting the survey of the Atrato River. Proceedings of the Academy of Natural Sciences of Philadelphia 14:346-359. PDF
2. Duellman, W. E. 1968. *Smilisca phaeota*. Catalogue of American Amphibians and Reptiles 61:1-2.
3. Duellman, W. E. 1970. Hylid Frogs of Middle America. Monograph Museum Natural History University of Kansas 1: 1-753. Enlace
4. Duellman, W. E. 2001. Hylid Frogs of Middle America. Society for the Study of Amphibians and Reptiles, Ithaca, New York.
5. Faivovich, J., Haddad, C. F., García, P. C., Frost, D. R., Campbell, J. A. y Wheeler, W. C. 2005. Systematic review of the frog family Hylidae, with special reference to Hyalinae: phylogenetic analysis and taxonomic revision. Bulletin of the American Museum of Natural History 294:1-240. PDF
6. Frost, D. R. 2016. Amphibian Species of the World: an Online Reference. Version 6.0 (Date of access). Electronic Database accessible at <http://research.amnh.org/herpetology/amphibia/index.html>. American Museum of Natural History, New York, USA.
7. Gallo-Delgado, S. M., Palacio-Baena, J. A., Gutierrez-Cardenas, P. D. A. 2006. Efectos del insecticida Clorpirifos sobre la tasa de crecimiento y la metamorfosis de *Smilisca phaeota* (Cope, 1862)(Anura: hylidae). Actual Biol 28:51-58.
8. Gutiérrez, P. D. 2006. *Smilisca phaeota* (Cope, 1862) (Anura:Hylidae) tadpoles do not discriminate between siblings and non-siblings. Actualidades Biológicas 28:171-177.
9. Gutierrez-Cardenas, P. D. A. 1999. Aprendizaje olfatorio en el desarrollo embrionario y reconocimiento de parientes en larvas de *Smilisca phaeota* (Anura: Hylidae). Trabajo de grado.. Departamento de Biología, Universidad del Valle. Cali, Colombia.
10. Guyer, C. y Donnelly, M. A. 2005. Amphibians and Reptiles of La Selva, Costa Rica, and the Caribbean slope. University of California Press, Berkeley, 367 pp.
11. Hawley, T. J. 2008. Mechanisms underlying frog occupancy patterns in a landscape mosaic of tropical forest and pasture. University of Miami, Coral Gables, Florida 134pp.
12. Hawley, T. J. 2009. The Ecological Significance and Incidence of Intraguild Predation and Cannibalism among Anurans in Ephemeral Tropical Pools. Copeia 2009:748-757.
13. Leenders, T. 2001. A Guide to Amphibians and Reptiles of Costa Rica. Distribuidores Zona Tropical, Miami.
14. McCraine, J. R. y Wilson, L. D. 2002. The Amphibians of Honduras. Society for the Study of Amphibians and Reptiles. Ithaca, New York, USA. .
15. MECN. 2010. Serie Herpetofauna del Ecuador: El Choco Esmeraldeño. Monografía. Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales. Quito-Ecuador 5:1-232.
16. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. Molecular Phylogenetics and Evolution 61:543-583.
17. Savage, J. M. 2002. The amphibians and reptiles of Costa Rica: A herpetofauna between two continents, between two seas. University of Chicago Press, Chicago, USA, 934 pp.
18. Smith, S. A., Arlf, S., Montes de Oca, A. N. y Wiens, J. J. 2007. A phylogenetic hot spot for evolutionary novelty in Middle American treefrogs. Evolution 61:2075-2085. PDF
19. Solís, F., Ibáñez, R., Cháves, G., Wilson, L. D., Morales, M., Lynch, J. D., Bolaños, F. 2008. *Smilisca phaeota*. The IUCN Red List of Threatened Species 2008: e.T56008A11406018.<http://dx.doi.org/10.2305/IUCN.UK.2008.RLTS.T56008A11406018.en>. Downloaded on 04 May 2016.
20. Valerio, C. E. 1971. Ability of Some Tropical Tadpoles to Survive without Water. Copeia 1971:3654-365.
21. Wiens, J. J., Kuczynski, C. A., Hua, X. y Moen, D. S. 2010. An expanded phylogeny of treefrogs (Hylidae) based on nuclear and mitochondrial sequence data. Molecular Phylogenetics and Evolution 55:871-882. PDF

Autor(es)

Santiago R. Ron, Morley Read y Gabriela Pazmiño-Armijos

Editor(es)

Santiago R. Ron **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Lunes, 8 de Marzo de 2010

Fecha Edición

Sábado, 20 de Abril de 2013

Actualización

Jueves, 20 de Abril de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Ron, S. R., Read, M. y Pazmiño-Armijos, G. 2013. *Smilisca phaeota* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

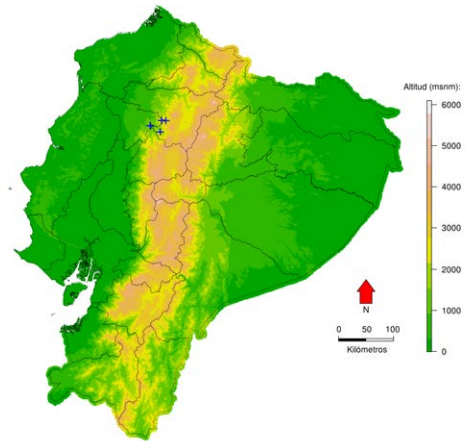
Strabomantidae



**DATOS
INSUFICIENTES**

fauna
WEB

Pristimantis apiculatus **Cutín de la Planada** Lynch y Burrowes (1990)



Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 20.3 mm (rango 17.8–21.8; n = 24) (Lynch y Duellman 1997.)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 23.3 mm (rango 21.6–26.3; n = 17). (Lynch y Duellman 1997.)

Es una rana pequeña de distintas tonalidades de café. Tiene un tubérculo pequeño en el párpado y varios en el talón y tarso, los discos de sus dedos son ampliamente expandidos y carece de membrana basal entre los dedos de los pies. Dentro de su rango de distribución, es similar a *Pristimantis eremitus* y *Pristimantis mindo*. Se diferencia de *Pristimantis eremitus* porque el último tiene su piel dorsal areolada y verde, en vez de lisa y café. *Pristimantis mindo* es fácilmente distinguible porque su hocico es redondo sin papila en la punta y la superficie oculta de sus muslos es crema o amarillo, mientras que *Pristimantis apiculatus* tiene el hocico subacuminado con una papila en la punta y la superficie oculta de sus muslos es café. *Pristimantis apiculatus* es también similar a especies con distribución oriental a los Andes, como *Pristimantis lacrimosus*, *Pristimantis schultei* y *Pristimantis bromeliaceus* con quienes compare la presencia de una papila en la punta del hocico y puede compartir su

coloración dorsal café. *Pristimantis lacrimosus* se diferencia de *Pristimantis apiculatus* porque no posee tubérculos en el párpado, talón o tarso, y la forma de su hocico es redonda. *Pristimantis schulzei* es más grande que *Pristimantis apiculatus* y tiene varios tubérculos bajos en el párpado en vez de uno pequeño. *Pristimantis bromeliaceus* tiene el iris café rojizo, mientras que el iris de *Pristimantis apiculatus* es bronce con una línea media horizontal café rojizo (Lynch y Burrowes 1990, Lynch y Duellman 1997, Arteaga et al. 2013, Duellman y Lehr 2009, Lynch y Duellman 1980, Lynch 1979).

Descripción

Es una especie pequeña de *Pristimantis* que presenta la siguiente combinación de caracteres (Lynch y Burrowes 1990): (1) piel dorsal lisa; piel ventral areolada; pliegues dorsolaterales ausentes; (2) membrana timpánica y anillo timpánico prominente, pequeño, longitud 1/4–2/5 de la longitud del ojo; (3) hocico subacuminado visto dorsalmente, truncado visto lateralmente; (4) párpado superior con un tubérculo no cónico, crestas craneales ausentes; (5) odontóforos vomerinos oblicuos; (6) machos con hendiduras y sacos vocales; almohadillas nupciales ausentes; (7) Dedo I de la mano más corto que el Dedo II, discos ampliamente expandidos; (8) dedos de la mano con rebordes cutáneos angostos; (9) tubérculos ulnares ausentes; (10) tubérculos pequeños en los talones y el borde exterior del tarso; pliegue tarsal interno ausente; (11) tubérculo metatarsal interno ausente, tres veces el tamaño del tubérculo metatarsal externo elongado; tubérculos supernumerarios numerosos, más grandes en la base de los Dedos II–IV de los pies; (12) pies con rebordes cutáneos; membranas interdigitales ausentes; Dedo V del pie más largo que el III; discos de los pies más grandes que los de las manos.

Coloración

En vida, el dorso varía de café a café claro amarillento o anaranjado con o sin manchas irregulares cafés. Presentan una barra interorbital negra y barras transversales cafés en las extremidades. Algunos individuos tienen una línea medio dorsal ancha café claro amarillenta, y otros tienen muchas líneas amarillas delgadas en el dorso. El vientre es blanco o amarillo con manchas café. El parche cloacal triangular es café oscuro bordeado dorsalmente por una línea café claro a amarillenta. Las superficies ocultas de las extremidades son de color café. El iris es bronce con reticulaciones negras y una línea horizontal café rojizo (Lynch y Burrowes 1990).

Hábitat y Biología

Esta especie es muy abundante en el bosque nublado de la localidad tipo, donde P. Burrowes encontró que es nocturna. Los machos cantan desde hojas y ramas a 1–3.5 m de altura; el canto consiste en dos “peeps”. Los dos especímenes ecuatorianos reportados por Lynch y Duellman (1997) estaban en las axilas de las hojas de oreja de elefante durante el día.

Distribución

Pristimantis apiculatus se conoce solo de la localidad tipo en la vertiente occidental de la Cordillera Occidental en el sur de Colombia y norte de Ecuador en bosque nublado. Se sospecha que esta especie podría tener una distribución restringida. Tanto *Pristimantis apiculatus* como *Pristimantis calcarulatus* son abundantes en algunas localidades e inexplicablemente escasas en otras. No se puede calcular las distribuciones o ser concluyente en las interacciones ecológicas de ambas especies cuyas distribuciones podrían intercalarse. La evidencia indirecta es que las especies que se piensan son relacionadas con *Pristimantis apiculatus* están distribuidas en el norte y sur de la distribución de *Pristimantis apiculatus*. Una suposición acerca de esta evidencia indirecta es que especies cercanamente aliadas se distribuyen alopatricamente. Sin embargo, los muestreos no han sido exhaustivos a elevaciones apropiadas en el Departamento de Nariño en Colombia o en las provincias de Carchi e Imbabura en Ecuador.

Rango Altitudinal:

De 1750 a 2120 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Datos insuficientes.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Datos insuficientes

Taxonomía

Pristimantis apiculatus no ha sido incluida en filogenias en base a caracteres moleculares, por lo que sus relaciones evolutivas todavía son inciertas. Se la ha asignado al grupo de especies *Pristimantis lacrimosus* (Padial et al. 2014; Hedges et al. 2008).

Etimología

Latín, significa pequeño o en punta y se utiliza en referencia a los pequeños tubérculos del talón (Lynch y Burrowes 1990).

Información Adicional

Especímenes reportados por MECN (2009) para el Distrito Metropolitano de Quito, son incorrectos y corresponden a *Pristimantis pteridophilus*.

Literatura Citada

1. Arteaga-Navarro, A. F., Yáñez-Muñoz, M. H., Guayasamin, J. M. 2013. A new frog of the *Pristimantis lacrimosus* group (Anura: Craugastoridae) from the montane forests of northwestern Ecuador. Addendum, en Arteaga-Navarro, A. F., Bustamante, L. M. y

- Guayasamín, J. M. 2013. The Amphibians and Reptiles of Mindo; Life in the Cloudforest. Universidad Tecnológica Indoamérica, Quito, Ecuador. Enlace
2. Duellman, W. E. y Lehr, E. 2009. Terrestrial breeding frogs (Strabomantidae) in Peru. NTV Science. Germany: 382 pp.
 3. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. Zootaxa 1737:1-182.
 4. IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).
 5. Lynch, J. D. 1979. Leptodactylid frogs of the genus *Eleutherodactylus* from the Andes of Southern Ecuador. The University of Kansas, Museum of Natural History, Miscellaneous Publications 66:1-62. PDF
 6. Lynch, J. D. y Burrowes, P. A. 1990. The frogs of the genus *Eleutherodactylus* (Family Leptodactylidae) at the La Planada Reserve in southwestern Colombia with descriptions of eight new species. Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas 136:11324.
 7. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1980. The *Eleutherodactylus* of the Amazonian slopes of the Ecuadorian Andes (Anura: Leptodactylidae). The University of Kansas, Museum of Natural History, Miscellaneous Publications 69:1-86. PDF
 8. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
 9. MECN. 2009. Guía de campo de los pequeños vertebrados del Distrito Metropolitano de Quito (DMQ). Publicación Miscelánea N° 5. Serie de Publicaciones del Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales (MECN) – Fondo Ambiental del MDMQ, Imprenta Nuevo Arte, Quito, Ecuador, 76 pp.
 10. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. Zootaxa 3825:1-132.

Autor(es)

Caty Frenkel, Juan M. Guayasamín, Nadia Páez-Rosales, Mario H. Yáñez-Muñoz, Andrea Varela-Jaramillo y Santiago R. Ron

Editor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz

Fecha Compilación

Lunes, 26 de Diciembre de 2011

Fecha Edición

Lunes, 26 de Diciembre de 2011

Actualización

Miércoles, 12 de Abril de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Guayasamín, J. M., Páez-Rosales, N., Yáñez-Muñoz, M. H., Varela-Jaramillo, A. y Ron, S. R. 2011. *Pristimantis apiculatus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

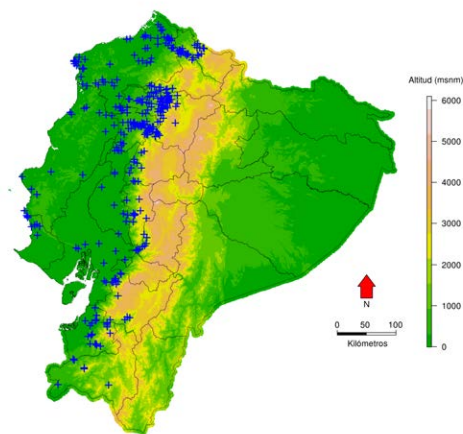


PREOCUPACIÓN
MENOR

fauna
WEB

Pristimantis achatinus
Cutín común de occidente

Boulenger (1898)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Matorral Seco de la Costa, Bosque Deciduo de la Costa, Bosque Húmedo Tropical del Chocó, Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Templada occidental, Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 28.7 mm (rango 23.0–35.1; n=46) (Especímenes de tierras bajas bajo los 700 m); promedio = 28.8 mm (rango 24.4–34.2; n=42) (Especímenes de Estribaciones del Pacífico, Balsapamba, Mindo, Tandapi). (Lynch y Duellman 1997)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 39.9 mm (rango 33.6–45.4; n=22) (Especímenes de tierras bajas bajo los 700 m); promedio = 42.1 mm (rango 37.0–46.1; n=33) (Especímenes de Estribaciones del Pacífico, Balsapamba, Mindo, Tandapi). (Lynch y Duellman 1997)

Rana mediana con coloración dorsal variable de amarillo pálido a café oscuro, la superficie posterior de los muslos es marrón con pequeñas manchas variables entre cremas y rojas. Presenta pliegues dorsolaterales, su vientre es liso, el Dedo I es más largo que el II, carece de membrana basal. Especies similares a *Pristimantis achatinus* que viven en la misma región son *Pristimantis actites*, *Pristimantis lymani*, *Pristimantis caprifer*, *Pristimantis illotus*, *Pristimantis w-nigrum*. *Pristimantis achatinus* difiere de *Pristimantis lymani* principalmente por su hocico más largo y sus discos de los dedos más expandidos. Los pliegues dorsolaterales de *Pristimantis achatinus* la diferencian de *Pristimantis actites* (menos conspicuos), *Pristimantis caprifer* (ausentes) y *Pristimantis w-nigrum* (ausentes). *Pristimantis actites*, *Pristimantis illotus* y *Pristimantis w-nigrum* además presentan uno o más tubérculos en el talón (ausentes en *Pristimantis achatinus*). La textura del vientre es lisa en

Pristimantis achatinus mientras que en *Pristimantis caprifer* es aerolada. *Pristimantis achatinus* también es similar a especies del grupo *Pristimantis conspicillatus* distribuidas al oriente de los Andes, de las cuales tiene más parecido con *Pristimantis citriogaster*, *Pristimantis condor*, *Pristimantis peruvianus* y *Pristimantis skydmainos*. *Pristimantis skydmainos* difiere de *Pristimantis achatinus* por la textura del vientre ligeramente areolada y la presencia de tubérculos en el talón. *Pristimantis condor* y *Pristimantis peruvianus* presentan pliegues dorsolaterales más prominentes y continuos que *Pristimantis achatinus*. *Pristimantis citriogaster* presenta una membrana basal entre los dedos de los pies mientras que *Pristimantis achatinus* carece de ella (Lynch y Myers 1983, Lynch y Duellman 1997, Duellman y Lehr 2009).

Descripción

Es una rana de tamaño mediano que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Lynch y Myers 1983, Lynch y Duellman 1997): (1) piel del dorso finamente tuberculada; vientre liso; pliegue discoidal prominente; pliegues dorsolaterales bajos, granulares; (2) membrana timpánica y anillo timpánico prominente, su longitud es 2/5–2/3 la longitud del ojo; (3) hocico subacuminado en vista dorsal, redondeado de perfil; (4) párpado superior sin tubérculos, tan ancho como la distancia interorbital; sin crestas craneales; (5) dientes vomerinos triangulares; (6) machos con hendiduras vocales y almohadillas nupciales; (7) Dedo manual I más largo que el II; discos expandidos en los dedos externos; (8) dedos manuales con rebordes cutáneos; (9) tubérculos ulnares ausentes; (10) tubérculo en el talón ausente; sin tuberculos tarsales externos; tubérculo interno tarsal usualmente presente; (11) tubérculo metatarsal interno elongado, 4–6 veces el tamaño del tubérculo metatarsal externo redondeado; tubérculos supernumerarios plantares en la base de los Dedos II–IV; (12) dedos de los pies con rebordes cutáneos pero sin membrana basal; Dedo V del pie ligeramente más largo que el III.

Coloración

El patrón de coloración en esta especie es muy variable, el dorso puede variar de amarillo pálido, pasando por distintas tonalidades de naranja, gris y marrón hasta café oscuro; generalmente tiene un patrón de manchas en forma de V invertida (con un borde estrecho de color crema o verde-grisáceo en algunos individuos), algunos individuos presentan una línea media dorsal de color marrón claro a amarillo, usualmente con un delgado borde marrón o negro. Las marcas de la cabeza usualmente presentes en esta especie incluyen líneas cantales y post-orbitales marrones o negras y una línea labial pálida (blanca a crema-bronce). El vientre es blanco a blanco amarillento, tendiendo a convertirse en amarillo pálido posteriormente en algunos individuos. El pecho y garganta puede o no tener un moteado grisáceo. La superficie anterior de los muslos presenta líneas oscuras transversales y su superficie posterior tiene varios tonos de marrón con manchas o puntos de color crema, amarillo, naranja o rojo. El iris es amarillo pálido a bronce o dorado con manchas negras y una línea media horizontal roja. Lynch y Myers (1983) presentan una descripción de los patrones encontrados desde Panamá a Ecuador encontrando dos morfotipos: el morfo “*berdery*”, el más común en Panamá, que se distingue por presentar bordes palidos en las manchas oscuras del dorso y el morfo “*achatinus*” que carece de bordes claros en las manchas dorsales. Lynch y Duellman (1997) presentan las variaciones de coloración encontradas en diferentes localidades del oeste de Ecuador.

Hábitat y Biología

Especie nocturna, aunque es posible encontrar juveniles activos en el día. Habita en bosques secundarios y áreas abiertas artificiales como caminos, plantaciones agrícolas y potreros, no en bosque primario. Se la puede encontrar sobre la hojarasca o en vegetación baja. Es considerada como una especie colonizadora y de hábitos generalistas. Los machos vocalizan en agrupaciones de hasta 5 individuos, desde el suelo o en vegetación arbustiva de hasta 2,5 m, suelen cantar también durante el día. Se han encontrado hembras grávidas que contenían 29 y 42 huevos maduros, los huevos son depositados en el suelo del bosque o en vegetación baja. se reproduce por desarrollo directo, aparentemente durante todo el año. Se ha encontrado en su dieta grillos, cucarachas y arañas (MECN 2010). El canto de advertencia parece un sonido nasal “kree”, que puede variar individualmente con series cortas entre 3-6 notas, notas pareadas o una sola nota aislada, que duran entre 0,15-0,45 segundos con frecuencias fundamental entre 1,3-18 kHz y dominante entre 3,0-3,4 kHz; sonidos característicos son “ribits”, “bleeps”, “chirps” y “clicks” (Lynch y Myers 1983).

Distribución

Tierras bajas orientales y cordilleras de la Provincia Darién, Panamá, hacia el sur a través de las tierras bajas del Pacífico y estribaciones occidentales de la Cordillera Occidental de los Andes desde Colombia hasta el sur de Ecuador. También en las estribaciones del norte de la Cordillera Occidental hacia la mitad del Valle del río Magdalena en Colombia (Ibáñez et al. 2000, Ruiz-Carranza et al. 1996).

Rango Altitudinal:

Se encuentra entre los 0 a 2330 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Preocupación menor.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Preocupación menor

Taxonomía

Esta especie estuvo previamente incluida en el género *Eleutherodactylus* y fue movida recientemente al género *Pristimantis* (Heinicke et al. 2007). Está cercanamente relacionada a *Pristimantis lymani* (Pyron y Wiens 2011, Padial et al. 2014). En el grupo de especies *Pristimantis conspicillatus* (Padial et al. 2014, Pinto-Sánchez et al. 2012, Hedges et al. 2008).

Etimología

En nombre *Pristimantis* proviene de dos palabras griegas "sierra" y "rana arborícola" (Jiménez de la Espada 1871). El epíteto específico podría derivarse del latín *achates* que significa "ágata". Las palabras *agathinus*, *achatinus* y *agatoide* han sido usadas en historia natural y significan "con apariencia de agata" (Brown 1956). El nombre puede referirse a los patrones de coloración de la especie.

Literatura Citada

1. Boulenger, G. A. 1898. An account of the reptiles and batrachians collected by Mr. W. F. H. Rosenberg in western Ecuador. Proceedings of the Zoological Society of London:107-126, 9 pls.
2. Brown, R. W. 1956. Composition of scientific words. Smithsonian Books, Washington, 882 pp.
3. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
4. Heinicke, M. P., Duellman, W. E. y Blair Hedges, S. 2007. Major caribbean and Central American frog faunas originated by ancient oceanic dispersal. *Proceedings of the National Academy of Sciences* 104:10092-10097. PDF
5. Ibáñez, R., Solís, F., Jaramillo, C. A. y Rand, S. 2000. An overview of the herpetology of Panama. In: Johnson, J.D., Webb, R.G. and Flores-Villela, O.A. (eds), *Mesoamerican Herpetology: Systematics, Zoogeography and Conservation*, pp. 159-170. . The University of Texas at El Paso. El Paso, Texas.
6. Jiménez de la Espada, M. 1871. Faunae neotropicalis species quaedam nondum cognitae. *Jornal de Ciencias, Mathematicas, Physicas e Naturaes. Academia Real das Sciencias de Lisboa* 3:57-65.
7. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
8. Lynch, J. D. y Myers, C. W. 1983. Frogs of the *fitzingeri* group of *Eleutherodactylus* in eastern Panama and Chocóan South America (Leptodactylidae). *Bulletin of the American Museum of Natural History*: 481-572. Enlace
9. MECN. 2010. Serie Herpetofauna del Ecuador: El Choco Esmeraldeño. Monografía. Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales. Quito-Ecuador 5:1-232.
10. Padiá, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.
11. Pinto-Sánchez, N. R., Ibáñez, R., Madriñán, S., Sanjurjo, O. I., Bermingham, E., Crawford, A. J. 2012. The great American biotic interchange in frogs: multiple and early colonization of Central America by the South American genus *Pristimantis* (Anura: Craugastoridae). *Molecular Phylogenetics and Evolution* 62:954-972.
12. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 61:543-583.
13. Ruiz-Carranza, P.M., Lynch, J.D. y Ardila-Robayo, A.1996. Lista actualizada de la fauna de Amphibia de Colombia. *Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales* 20:365-415.

Autor(es)

Teresa Camacho-Badani, Nadia Páez-Rosales, Caty Frenkel, Andrea Varela-Jaramillo, Santiago R. Ron y Gabriela Pazmiño-Armijos

Editor(es)

Teresa Camacho-Badani **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Lunes, 15 de Marzo de 2010

Fecha Edición

Jueves, 15 de Marzo de 2012

Actualización

Sábado, 28 de Octubre de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Camacho-Badani, T., Páez-Rosales, N., Frenkel, C., Varela-Jaramillo, A., Ron, S.R. y Pazmiño-Armijos, G. 2012. *Pristimantis achatinus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



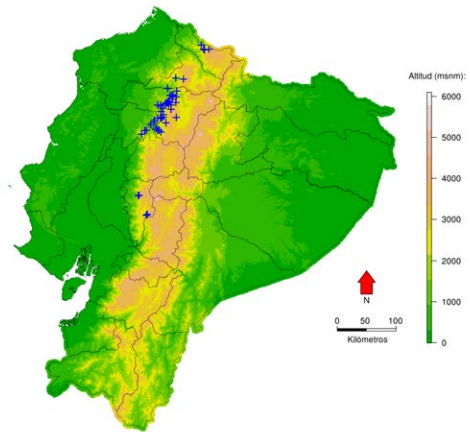
PREOCUPACIÓN
MENOR

fauna
WEB

Pristimantis calcarulatus

Cutín de espolones

Lynch (1976)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 21.6 mm (rango 20.2–23.4; n = 14) (Hutter y Guayasamin 2015)

Hembras Longitud Rostro-cloacal 23.2 mm (Hutter y Guayasamin 2015)

Es una rana pequeña de color variable entre amarillo, naranja y café. Presenta un tubérculo alargado en el párpado y talón, y varios pequeños en el tarso, los discos de sus dedos son expandidos y carece de membrana basal entre los dedos de los pies. Las especies más similares a *Pristimantis calcarulatus* son *Pristimantis pahuma* y *Pristimantis cedros* con quienes está cercanamente relacionada y tienen una distribución similar, las tres especies tienen caracteres diagnósticos similares y morfológicamente no pueden ser distinguidas. Otras especies del occidente de los Andes ecuatorianos con las que puede confundirse son *Pristimantis apiculatus*, *Pristimantis latidiscus*, *Pristimantis laticlavus*, *Pristimantis scolodiscus* y *Pristimantis eremitus*. *Pristimantis apiculatus* difiere principalmente por tener tubérculos pequeños en el talón, en lugar de uno cónico como *Pristimantis calcarulatus*. *Pristimantis latidiscus* y *Pristimantis laticlavus* tienen tubérculos en el dorso que están ausentes en *Pristimantis calcarulatus*, además sus tubérculos del párpado y talón son menos prominentes y su tamaño corporal es mayor.

Pristimantis scolodiscus no posee tubérculos en el párpado o talón y su iris es azul (dorado o gris azulado con una línea media café rojizo en *Pristimantis calcarulatus*). *Pristimantis eremitus* se diferencia de *Pristimantis calcarulatus* porque los tubérculos en el párpado y talón son de tamaño menor y porque los discos de sus dedos son más expandidos (Hutter y Guayasamin 2015, Lynch y Duellman 1997).

Descripción

Es una especie pequeña de *Pristimantis* que presenta la siguiente combinación de caracteres (Hutter y Guayasamin 2015): (1) piel del dorso finamente granular con pocos tubérculos bajos; sin pliegues dorsales; vientre liso a areolado; (2) membrana timpánica presente, su borde superior oculto por el pliegue supratimpánico; (3) hocico redondeado a subacuminado en vista dorsal, redondeado a saliente de perfil, usualmente con una papila en la punta; (4) párpado superior con un tubérculo cónico y varios bajos; sin crestas craneales; (5) procesos dentígeros vomerinos pequeños, oblicuos de contorno, posteriores a las coanas, cada proceso con 2 a 5 dientes; (6) machos con hendiduras vocales y saco vocal subgular grande, sin almohadillas nupciales; (7) el primer dedo de la mano es notoriamente más corto que el segundo, los discos en los dedos son elípticos y lateralmente expandidos a excepción del primer dedo que es ligeramente expandido; (8) dedos de las manos tienen rebordes cutáneos estrechos; tubérculo palmar bifurcado distalmente; pocos tubérculos supernumerarios redondos y carnosos; (9) pocos tubérculos ulnares pequeños; (10) talón con un tubérculo cónico alargado; tubérculos tarsales bajos; (11) los dedos de los pies poseen rebordes cutáneos estrechos, no tienen membranas; el Dedo V es más largo que el tercero; los discos son redondeados y expandidos lateralmente; (12) tubérculo metatarsal interno elíptico, de dos a tres veces el tamaño del tubérculo metatarsal externo; tubérculos plantares supernumerarios pequeños, redondos, bajos y carnosos.

Coloración

En vida, el color dorsal puede ser amarillo, naranja, café amarillento, verdoso o rojizo con o sin patrones de café más oscuro o negro; el dorso puede llevar líneas longitudinales, una línea vertebral o tener un color uniforme. Los flancos son más claros que el dorso. Las superficies posteriores de los muslos son grises, café o amarillas. El vientre varía entre amarillo pálido y café verdoso con flecos crema a grises; en machos, el saco vocal es variable entre crema amarillento o amarillo brillante. El iris es gris azulado o dorado con delgadas reticulaciones negras y una línea media horizontal de color café rojizo (modificado de Hutter y Guayasamin 2015).

Hábitat y Biología

Habita en bosque primario no perturbado y bosque secundario maduro. Esta especie es abundante, y durante los períodos de alta precipitación, se puede oír varios machos llamar simultáneamente a grandes distancias (100-200 m) entre ellos. Con frecuencia llaman de las superficies de las hojas en arbustos o árboles en la noche en alturas superiores a 2 m por encima del suelo. Las hembras han sido encontradas en las superficies de las hojas inferiores a 2 m de altura. Esta especie es arbórea y especialmente abundante a lo largo de senderos en el bosque nublado, particularmente en las proximidades de pequeños ríos. A pesar de su abundancia en Tandapi, no se asociaron cantos con esta especie. Sin embargo, en "La Delicia" el 16 de enero de 1978 los machos estaban cantando en la noche desde perchas altas a 2 o 4 m sobre el suelo, dentro del bosque y en el borde. Durante el día los individuos han sido encontrados en bromelias arbóreas, en las axilas de la planta oreja de elefante, debajo de cortezas o troncos y en cercas de madera podrida.

Distribución

Anteriormente se creía que esta especie se distribuía desde la vertiente del Pacífico del noroeste de los Andes, en Ecuador y Colombia. En Ecuador, la especie fue considerada restringida a un área de 7.884 km², con una amplia distribución elevacional de 1460-2557 m. *Pristimantis calcarulatus* es endémica de Ecuador y se encuentra en las siguientes localidades: Reserva Orquideológica El Pahuma, Reserva Otonga, Reserva de Las Galarias (Canyon Trail, Río Chalguayacu, Kathy`s Creek, Lucy`s Creek, Nunbird Ridge y Puma Trail) y Tandapi. Todas las localidades se encuentran al sur del Río Guayllabamba, que es una de las principales barreras para la dispersión de las ranas andinas, debido a las características altitudinales y climáticas del valle del río. Por lo tanto, se cree que *Pristimantis calcarulatus* sólo se produce al sur de este río. Todas las poblaciones encontradas al norte del Río Guayllabamba incluyendo registros en Colombia identificados actualmente como *Pristimantis calcarulatus* probablemente sean una especie diferente.

Rango Altitudinal:

1850 a 2072 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Vulnerable.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Preocupación menor

Taxonomía

Dentro del complejo *Pristimantis calcarulatus*, Hutter y Guayasamin (2015) identificaron tres distintos linajes mitocondriales recíprocamente monofiléticos (> 95 %) y probabilidad posterior (> 0,95). Además, algunas estructuras de la población se pueden observar en el análisis filogenético para *Pristimantis calcarulatus*; individuos de Reserva Las Galarias son monofiléticos y tienen una distancia genética de 0,98 a 1,59 % de las poblaciones en Tandapi (localidad tipo) y la Reserva Otonga. Según datos moleculares del Museo QCAZ, una especie del mismo complejo habita en simpatria con *Pristimantis calcarulatus*. Está cercanamente relacionado a *Pristimantis dissimulatus*, *Pristimantis appendiculatus* y *Pristimantis pycnodermis* (Padial et al. 2014, Pinto-Sánchez et al. 2012, Pyron y Wiens 2011). Padial et al. (2014) no lo asignan a ningún grupo de especies. Hedges et al. (2008) lo asignaron al grupo de especies *Pristimantis unistrigatus*.

Etimología

Latín, diminutivo, en referencia al tubérculo cónico en el talón (Lynch 1976).

Información Adicional

La hembra juvenil más grande mide 25 mm de LRC. Un espécimen de río Corazón (MCZ 98076) es una hembra adulta de 32.4 mm de LRC, este espécimen es 3.5 mm más grande que cualquier otra hembra examinada y es tentativamente referida a *Pristimantis calcarulatus*. MECN (2009) la incluyen en su guía de campo. Para más información de esta especie se puede consultar el libro de Lynch, J. D., & Duellman, W. (1997). Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador. Special Publication 23. *Natural History Museum, University of Kansas, Lawrence*.

Literatura Citada

1. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
2. Hutter, C. R. y Guayasamin, J. M. 2015. Cryptic diversity concealed in the Andean cloud forests: two new species of rainfrogs (*Pristimantis*) uncovered by molecular and bioacoustic data. *Neotropical Biodiversity* 1: 36–59. PDF
3. IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).
4. Lynch, J. D. 1976. New species of frogs (Leptodactylidae: *Eleutherodactylus*) from the Pacific Versant of Ecuador. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas* 55:1-33. PDF
5. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. *The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication* 23:1-236. Enlace
6. MECN. 2009. Guía de campo de los pequeños vertebrados del Distrito Metropolitano de Quito (DMQ). Publicación Miscelánea N° 5. Serie de Publicaciones del Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales (MECN) – Fondo Ambiental del MDMQ, Imprenta Nuevo Arte, Quito, Ecuador, 76 pp.
7. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.

Autor(es)

Caty Frenkel, Juan M. Guayasamín, Nadia Páez-Rosales, Mario H. Yáñez-Muñoz, Andrea Varela-Jaramillo y Santiago R. Ron

Editor(es)

Juan M. Guayasamín y Mario H. Yáñez-Muñoz Edición final pendiente

Fecha Compilación

Martes, 10 de Enero de 2012

Fecha Edición

Martes, 10 de Enero de 2012

Actualización

Jueves, 5 de Octubre de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Guayasamín, Páez-Rosales, N., J. M., Yáñez-Muñoz, M. H., Varela-Jaramillo, A. y Ron, S. R. 2012. *Pristimantis calcarulatus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

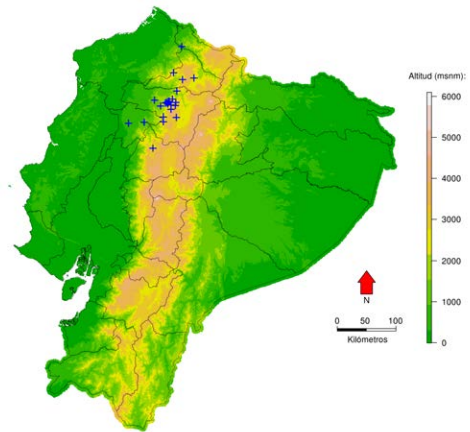


EN PELIGRO

fauna
WEB

Pristimantis floridus
Cutín de Sigchos

Lynch y Duellman (1997)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio= 17.8 mm (rango 17.4–18.3; n = 2). (Lynch y Duellman 1997.)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 25.5 mm (rango 23.3–26.7; n = 17). (Lynch y Duellman 1997.)

Es una rana de tamaño pequeño su dorso es café y presenta crestas dermales en forma de “)” en la región escapular. Sus párpados presentan tubérculos bajos, los discos de sus dedos son expandidos y carece de membrana basal entre los dedos de los pies. Las especies más similares son *Pristimantis leoni* y *Pristimantis sirnigeli* que tienen una textura dorsal similar, pero pueden diferenciarse por la forma de su hocico que es subacuminada, en lugar de redonda como *Pristimantis floridus*. Además *Pristimantis leoni* tiene un recubrimiento mesorquial negro (blanco en *Pristimantis floridus*). *Pristimantis lucidosignatus*, *Pristimantis onorei* y *Pristimantis pyrroherus* difieren de *Pristimantis floridus* porque sus pliegues escapulares tienen forma de “W” en lugar de “)”. *Pristimantis hectus*, *Pristimantis munozi*, *Pristimantis myersi* y *Pristimantis ocreatus* se diferencian fácilmente de *Pristimantis floridus* porque presentan pliegues dorsolaterales que están ausentes en la última especie. Adicionalmente, todas las especies previamente mencionadas (también pertenecientes al grupo *Pristimantis myersi*) se caracterizan por tener

los discos de sus dedos ligeramente expandidos, una característica que permite reconocer fácilmente a *Pristimantis floridus* que los tiene expandidos (Lynch y Duellman 1997, Lynch 1976, Yáñez-Muñoz 2010, Rödder y Schmitz 2009, Lynch y Burrowes 1990, Rojas-Runjaic et al. 2014, Goin y Cochran 1963, Lynch 1981).

Descripción

Es una rana pequeña que posee la siguiente combinación de caracteres (Lynch y Duellman 1997): (1) piel dorsal levemente granular con muchos tubérculos redondeados; pliegues dermales escapulares en forma de ")("; pliegue discoidal ausente; pliegues dorsolaterales ausentes; (2) membrana timpánica prominente, anillo timpánico delgado y no prominente, más alto que largo, 1/3-2/5 del tamaño del ojo; (3) hocico corto, subacuminado visto dorsalmente, redondeado visto lateralmente; (4) párpado superior con tubérculos bajos, casi del mismo ancho que la distancia interorbital; crestas craneales ausentes; (5) odontóforos vomerinos prominentes, ovales a triangulares; (6) machos sin sacos vocales o almohadillas nupciales; (7) Dedo I de la mano más corto que el II, discos en dedos externos de la mano redondeados, cerca del doble del ancho del dedo proximal a la almohadilla; (8) dedos de la mano con quillas laterales; (9) tubérculos ulnares ausentes; (10) talón y borde interior del tarso sin tubérculos; borde externo del tarso con una fila de tubérculos pequeños; (11) tubérculo metatarsal interno oval, cuatro veces el tamaño del externo de forma redondeada; tubérculos supernumerarios plantares ausentes; (12) dedos de los pies con quillas laterales pequeñas; membranas ausentes; Dedo V del pie ligeramente más largo que el III; discos más pequeños que aquellos en los dedos externos.

Coloración

La coloración dorsal es café oscura con tonalidades verdes hacia los flancos. Tiene marcas faciales oscuras como barras cantales, labiales y supratimpánicas. El vientre café oscuro con manchas cremas en hembras, u homogéneamente café rojizo en machos (Yáñez-Muñoz et al. 2009).

Hábitat y Biología

Habita los bosques montanos occidentales de Ecuador. Ha sido colectada tanto en el interior del bosque secundario y primario, así como en áreas cubiertas por suro (*Chusquea* sp.). La mayoría de registros disponibles han sido obtenidos en vegetación herbácea hasta los 60 cm y en el suelo del bosque sobre hojarasca.

Distribución

Se distribuye en las estribaciones occidentales de los Andes de Ecuador, restringido a la provincias de Imbabura, Pichincha y Cotopaxi. Registros bajo los 2000 m de elevación sobre el nivel del mar, al parecer son erróneos.

Rango Altitudinal:

De 2000 a 2900 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Vulnerable.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro

Taxonomía

Pristimantis floridus no ha sido incluido en filogenias moleculares, por lo que sus relaciones evolutivas aún son inciertas. Esta especie ha sido ubicada dentro del grupo de especies *Pristimantis myersi* (Padial et al. 2014; Hedges et al. 2008).

Etimología

Se refiere a un adjetivo latín que significa “abundancia en flores”. El nombre es usado en alusión a Glen Flores en reconocimiento por su contribución al estudio de *Pristimantis* y cuyo sobrenombre en español es Flores (Lynch y Duellman 1997).

Literatura Citada

1. Goin, C. J. y Cochran, D. M. 1963. Two new genera of leptodactylid frogs from Colombia. *Proceedings of the California Academy of Sciences* 31:499-505.
2. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
3. Lynch, J. D. 1976. Three new leptodactylid frogs (genus *Eleutherodactylus* from the andean slopes of Colombia and Ecuador. *Herpetologica* 32:310-317.
4. Lynch, J. D. 1981. Leptodactylid frogs of the genus *Eleutherodactylus* in the Andes of Northern Ecuador and adjacent Colombia. The University of Kansas, Museum of Natural History, Miscellaneous Publications 72:1-46. PDF
5. Lynch, J. D. y Burrowes, P. A. 1990. The frogs of the genus *Eleutherodactylus* (Family Leptodactylidae) at the La Planada Reserve in southwestern Colombia with descriptions of eight new species. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas* 136:11324.
6. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
7. Lynch, J. D., Coloma, L. A. y Ron, S. 2010. *Pristimantis floridus*. In: IUCN 2010. IUCN Red List of Threatened Species. Version 2010.1. . Downloaded on 25 May 2010.

8. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.
9. Rödder, D. y Schmitz, A. 2009. Two new *Pristimantis* (Anura, Strabomantidae) belonging to the *myersi* group from the Andean slopes of Ecuador. *REVUESUISSEDEZOOLOGIE* 116:275-288.
10. Rojas-Runjaic, F. J. M., Delgado, A. J., Guayasamin, J. M. 2014. A new rainfrog of the *Pristimantis myersi* Group (Amphibia, Craugastoridae) from Volcán Pichincha, Ecuador. *Zootaxa* 3780:36-50.
11. Yáñez-Muñoz, M. H., Meza-Ramos, P., Cisneros-Heredia, D. F. y Reyes-Puig, J. P. 2010. Descripción de tres nuevas especies de ranas del género *Pristimantis* (Anura: Terrarana: Strabomantidae) de los bosques nublados del Distrito Metropolitano de Quito, Ecuador. *Avances en Ciencias e Ingenierías. Sección B*, 3:16-27. PDF
12. Yáñez-Muñoz, M. H., Meza-Ramos, P., Ramírez, S. M., Reyes-Puig, J. P. y Oyagata C., L. A. 2009. Anfibios y Reptiles del Distrito Metropolitano de Quito (DMQ). In: MECN (ed.) *Guía de Campo de los Pequeños Vertebrados del Distrito Metropolitano de Quito (DMQ)*. Serie de Publicaciones del Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales (MECN) - Fondo Ambiental del MDMQ. Imprenta Nuevo Arte. Quito-Ecuador. Publicación Miscelánea :9-52. PDF

Autor(es)

Caty Frenkel, Mario H. Yáñez-Muñoz, Nadia Páez-Rosales, Juan M. Guayasamin, Andrea Varela-Jaramillo y Santiago R. Ron

Editor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Miércoles, 16 de Octubre de 2013

Fecha Edición

Jueves, 17 de Octubre de 2013

Actualización

Viernes, 30 de Septiembre de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Yáñez-Muñoz, M. H., Páez-Rosales, N., Guayasamin, J. M., Varela-Jaramillo, A. y Ron, S. R. 2013. *Pristimantis floridus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yáñez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



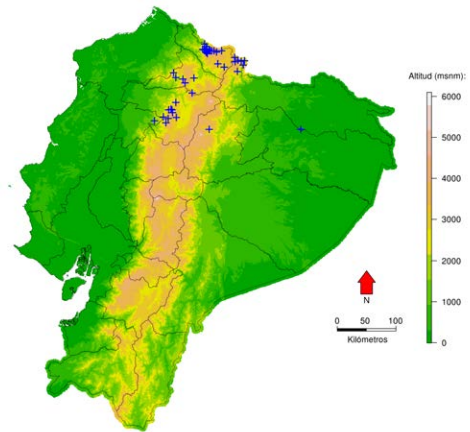
PREOCUPACIÓN
MENOR

fauna
WEB

Pristimantis leoni

Cutín de León

Lynch (1976)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental, Páramo, Bosque Montano Oriental

Pisos Altitudinales

Altoandina, Subtropical occidental, Templada occidental, Templada oriental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 16.7 mm (rango 14.8–18.3; n = 7) (Lynch y Duellman 1997)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 21.9 mm (rango 19.7–25.0; n = 22) (Lynch y Duellman 1997)

Es una rana café de tamaño variable entre muy pequeño y pequeño que presenta pliegues escapulares en forma de ") ("). Tiene tubérculos en el párpado y tarso, los discos de sus dedos son ligeramente expandidos y carece de membrana basal entre los dedos de los pies. Es similar a otras especies del grupo *Pristimantis myersi*, entre ellas las más similares son *Pristimantis floridus* y *Pristimantis sirnigeli* que además pueden ocurrir en simpatria. *Pristimantis floridus* tiene los discos de los dedos más extendidos que *Pristimantis leoni*, tiene un recubrimiento mesorquial blanco (negro en *Pristimantis leoni*) y la forma de su hocico es redonda (subacuminada en *Pristimantis leoni*); por su parte, *Pristimantis sirnigeli* difiere de *Pristimantis leoni* por su ingles ligeramente rojas y manchas blancas en el vientre, en contraste con la intensa coloración roja de las ingles de *Pristimantis sirnigeli* y su vientre con puntos turquesa claros. *Pristimantis lucidosignatus*, *Pristimantis onorei* y *Pristimantis pyrrhomerus* comparte la presencia de pliegues escapulares, pero estos tienen forma de "W", a diferencia de *Pristimantis leoni* que los presenta en

forma de ") ("). *Pristimantis leoni* es similar en menor grado a *Pristimantis hectus*, *Pristimantis munozi*, *Pristimantis ocreatus* y *Pristimantis myersi* que se distinguen fácilmente porque presentan pliegues dorsolaterales, ausentes en *Pristimantis leoni* (Lynch y Duellman 1997, Yáñez-Muñoz et al. 2010, Goin y Cochran 1963, Rojas-Runjaic et al. 2014, Rödder y Schmitz 2009).

Descripción

Es una rana de tamaño variable entre muy pequeño y pequeños se caracteriza por (Lynch y Duellman 1997): (1) piel dorsal levemente granular con numerosos pliegues cortos; vientre areolado; pliegue discoidal ausente; pliegues dorsolaterales ausentes; pliegues escapulares en forma de ") ("; (2) membrana timpánica ausente, anillo timpánico visible a través de la piel, más alto que largo, longitud 1/3–2/5 de la longitud del ojo; (3) hocico subacuminado en vista dorsal, semitruncado de perfil; (4) párpado superior con tubérculos subcónicos, más angostos que la distancia interorbital; crestas craneales ausentes; (5) procesos odontóforos vomerinos bajos, oblicuos (6) machos con hendiduras vocales; almohadillas nupciales ausentes; (7) Dedo I de la mano más corto que el II; discos ligeramente expandidos; (8) dedos de la mano sin rebordes laterales; (9) tubérculos ulnares indistintos; (10) talón sin tubérculos pequeños; borde externo del tarso con pequeños tubérculos, borde interno con pliegue; (11) tubérculo metatarsal interno elongado, de dos veces el tamaño del tubérculo metatarsal externo redondo; tubérculos plantares supernumerarios pequeños; (12) dedos de los pies con rebordes laterales; membrana ausente; Dedo V del pie ligeramente más largo que el III.

Coloración

En vida, el dorso puede ser café rojizo, grisáceo o verdoso con o sin marcas negras, café oscuro, naranjas, amarillas o blancas. Presentan o no barras interorbitales, labiales, cantales y supratimpánicas. La coloración del vientre es variable, algunos individuos presentan el vientre gris con puntos o flecos de color amarillo, salmón, plata, azul, café o blanco; otros tienen el vientre crema con flecos cafés. Las ingles pueden ser grises con puntos amarillos o rojo, naranjas con marcas negras, o uniformemente rojas, cafés, cremas o amarillas. El iris es azul, verde pálido o gris azulado con puntos negros y una línea media horizontal negra o roja (modificado de Lynch y Duellman 1997).

Hábitat y Biología

Esta especie habita pastizales con remanentes de bosque en páramos y bosques montanos. Durante el día se encuentra bajo rocas y troncos; por la noche es activa en vegetación baja densa, helechos pequeños y troncos (Lynch 1976). La mayoría de individuos han sido colectados durante el día. Especímenes de las estribaciones Amazónicas han sido encontrados en claros de bosque (Lynch y Duellman 1980; Lynch y Duellman 1997). Es capaz de soportar cierta alteración del hábitat. La mayoría de los especímenes han sido colectados durante el día. Los adultos son relativamente comunes bajo rocas y troncos en el páramo y el bosque nublado. Los individuos han sido encontrados en vegetación baja a menos de 30 cm en el bosque nublado y el páramo durante la noche.

Distribución

Pristimantis leoni se restringe a un área relativamente pequeña en el norte de Ecuador y sur de Colombia. Presenta dos poblaciones disjuntas, una en la ladera este de los Andes en Carchi y Sucumbíos en Ecuador y en el Departamento de Putumayo en Colombia y la otra en la ladera occidental de los Andes de Ecuador, en Carchi e Imbabura (Lynch 1976, Lynch y Duellman 1980, Lynch y Duellman 1997).

Rango Altitudinal:

Ocurre entre 1960 y 3400 m.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Preocupación menor.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Preocupación menor

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Pristimantis pyrromerus*, *Pristimantis ocreatus* y *Pristimantis thymelensis* (Padial et al. 2014, Pinto-Sánchez et al. 2012, Pyron y Wiens 2011). Dentro del grupo de especies *Pristimantis myersi* (Padial et al. 2014, Hedges et al. 2008).

Literatura Citada

1. Frank, N. y Ramus, E. 1995. Complete guide to scientific and common names of reptiles and amphibians of the world. N. G. Publishing Company, 377.
2. Frolich, L.M., Schultz, N., Almeida-Reinoso, D.P., Nogales S., F. 2005. Las ranas de los andes norte del Ecuador: Cordillera Oriental. Abya-Yala. Quito, Ecuador. PDF
3. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
4. IUCN. 2015. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2015).
5. Lynch, J. D. 1976. Three new leptodactylid frogs (genus *Eleutherodactylus* from the andean slopes of Colombia and Ecuador. *Herpetologica* 32:310-317.
6. Lynch, J. D. 1998. New species of *Eleutherodactylus* from the Cordillera Occidental of western Columbia with a synopsis of the distributions of species in western Columbia. *Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales*: 117-148.

7. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1980. The *Eleutherodactylus* of the Amazonian slopes of the Ecuadorian Andes (Anura: Leptodactylidae). The University of Kansas, Museum of Natural History, Miscellaneous Publications 69:1-86. PDF
8. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
9. Lynch, J. D., Ruiz-Carranza, P. M., Ardila-Robayo, A. 1997. Biogeographic patterns of Colombian frogs and toads. Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales 21:237-248. PDF
10. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. Zootaxa 3825:1-132.
11. Pinto-Sánchez, N. R., Ibañez, R., Madriñan, S., Sanjurjo, O. I., Bermingham, E., Crawford, A. J. 2012. The great American biotic interchange in frogs: multiple and early colonization of Central America by the South American genus *Pristimantis* (Anura: Craugastoridae). Molecular Phylogenetics and Evolution 62:954-972.
12. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. Molecular Phylogenetics and Evolution 61:543-583.
13. Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Coloma, L. A. y Menéndez-Guerrero, P. 2008. Lista roja de los anfibios de Ecuador. [en línea]. versión 1.0 (2 de mayo 2008). Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito, Ecuador. [Consulta: fecha].
14. Ruiz-Carranza, P.M., Lynch, J.D. y Ardila-Robayo, A.1996. Lista actualizada de la fauna de Amphibia de Colombia. Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales 20:365-415.

Autor(es)

Andrea Varela-Jaramillo y Nadia Páez-Rosales

Editor(es)

Mario Yáñez-Muñoz **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Miércoles, 12 de Octubre de 2016

Fecha Edición

Miércoles, 12 de Octubre de 2016

Actualización

Miércoles, 12 de Octubre de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Varela-Jaramillo, A. y Páez-Rosales, N. 2016. *Pristimantis leoni* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yáñez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

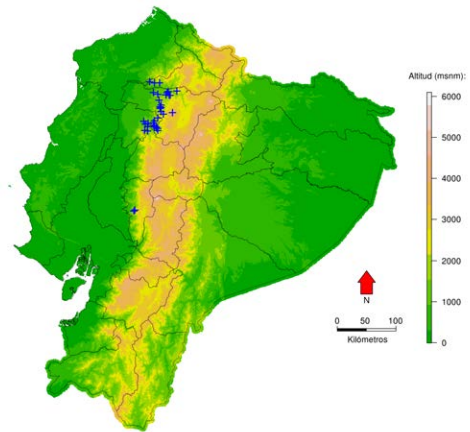


**CASI
AMENAZADA**
fauna
web

Pristimantis luteolateralis

Cutín de Tandapi

Lynch (1976)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 22.0 mm (rango 16.6–23.6; n = 10) (Lynch y Duellman 1997)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 27.9 mm (rango 25.6–29.5; n = 5) (Lynch y Duellman 1997)

Es una rana pequeña café con barras oblicuas en los flancos y manchas amarillas a naranjas en las ingles bordeadas por café oscuro. Posee un tubérculo grande no cónico en el talón, los discos de sus dedos son ampliamente expandidos y carece de membrana basal entre los dedos pediales. Puede confundirse con la especie simpátrica *Pristimantis parvillus*, de la que difiere por su tubérculo alargado en el talón (bajos en *Pristimantis parvillus*) y porque las manchas amarillas en sus ingles se presentan a manera de puntos bordeados por un fondo café oscuro mientras que en *Pristimantis parvillus* toda la ingle es amarilla. La especie más similar a *Pristimantis luteolateralis* es *Pristimantis walkeri* que habita a menores altitudes. Diferencias discretas entre ellas radican en los tubérculos del talón (uno grande en *Pristimantis luteolateralis*, bajos en *Pristimantis walkeri*), las barras oblicuas en los flancos (siempre presentes en *Pristimantis luteolateralis*, poco común en *Pristimantis walkeri*) y su tamaño (*Pristimantis luteolateralis* es más grande) (Lynch y Duellman 1997).

Descripción

Es una rana pequeña que se distingue por (modificado de Lynch y Duellman 1997): (1) piel dorsal levemente granular, vientre areolado; pliegue discoidal prominente; pliegues dorsales ausentes; (2) membrana timpánica y anillo timpánico prominentes, redondos, su longitud 1/4–1/3 del tamaño del ojo; (3) hocico subacuminado visto dorsalmente, redondeado visto lateralmente; (4) párpado superior sin tubérculos, ligeramente más ancho que la distancia interorbital; crestas craneales ausentes; (5) odontóforos vomerinos oblicuos; (6) machos con hendiduras vocales; almohadillas nupciales ausentes; (7) Dedo I de la mano más corto que el II, discos anchos; (8) dedos de las manos con rebordes cutáneos; (9) tubérculos ulnares ausentes; (10) talón con un tubérculo no cónico grande; tarso sin tubérculos; (11) tubérculo metatarsal interno oval, 2 a 3 veces el tamaño del tubérculo metatarsal externo; tubérculos supernumerarios numerosos; (12) dedos de los pies con rebordes cutáneos; membranas ausentes; discos más pequeños que en los dedos de las manos; Dedo V mucho más largo que el III.

Coloración

El dorso varía de café claro a oscuro con o sin tonalidades rojizas o amarillentas. Los flancos siempre poseen barras oblicuas, incluyendo una barra café oscuro con flecos negros que se proyecta bajo la línea supratimpánica. Su vientre varía de amarillo a crema o café claro con varios niveles de punteado café oscuro, llegando a ser completamente café oscuro con o sin puntos blancos. Las ingles son cafés con puntos amarillos a naranja y la superficie posterior de los muslos es café con o sin dichos puntos. El iris es café, bronce o dorado con o sin una línea media café a café rojiza (modificado de Lynch y Duellman 1997).

Hábitat y Biología

Todos los individuos han sido encontrados en vegetación baja a menos de 2 m del suelo, durante la noche en el bosque nublado; muchos individuos estaban en hierbas y helechos cerca de ríos. Esta especie es colectada de manera poco frecuente. La observación de que los individuos se vuelven más abundantes conforme los senderos se cubren más de vegetación en "Tandapi", Pichincha, indicaría que esta especie habita más dentro del bosque que e el borde de los mismos.

Distribución

Puede encontrarse en la desembocadura del río Blanco en la Provincia de Pichincha, Ecuador, y es probable que ocurra más ampliamente.

Rango Altitudinal:

De 1140 a 1960 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Casi amenazada.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Casi amenazada

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Pristimantis walkeri*, *Pristimantis parvillus* y *Pristimantis chalceus* (Padial et al. 2014; Pinto-Sánchez et al. 2012; Pyron y Wiens 2011). Padial et al. (2014) no lo asignan a ningún grupo de especies. Hedges et al. (2008) lo asignan al grupo de especies *Pristimantis unistrigatus*.

Literatura Citada

1. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
2. Lynch, J. D. 1976. New species of frogs (Leptodactylidae: *Eleutherodactylus*) from the Pacific Versant of Ecuador. Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas 55:1-33. PDF
3. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
4. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.
5. Pinto-Sánchez, N. R., Ibañez, R., Madriñan, S., Sanjur, O. I., Bermingham, E., Crawford, A. J. 2012. The great American biotic interchange in frogs: multiple and early colonization of Central America by the South American genus *Pristimantis* (Anura: Craugastoridae). *Molecular Phylogenetics and Evolution* 62:954-972.
6. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 61:543-583.

Autor(es)

Caty Frenkel, Nadia Páez-Rosales y Andrea Varela-Jaramillo

Editor(es)

Edición pendiente

Fecha Compilación

Sábado, 31 de Julio de 2010

Fecha Edición

Sábado, 31 de Julio de 2010

Actualización

Miércoles, 8 de Junio de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

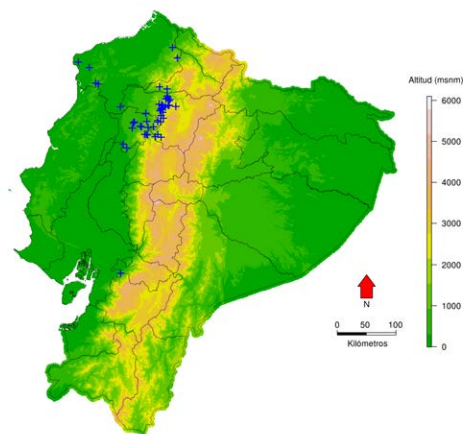
Frenkel, C. Páez-Rosales, N. y Varela-Jaramillo, A. 2010. *Pristimantis luteolateralis* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



**CASI
AMENAZADA**
fauna
web

Pristimantis parvillus Cutín de Pichincha

Lynch (1976)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Húmedo Tropical del Chocó, Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 18.0 mm (rango 15.5–19.6 mm; n=27) (Lynch y Duellman 1997)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 23.4 mm (rango 18.4–25.9 mm; n=11) (Lynch y Duellman 1997)

Es una rana de tamaño variable entre muy pequeño a pequeño de dorso naranja pálido a café oscuro, su vientre es gris, las ingles y superficie posterior de los muslos son amarillas. Algunos especímenes presentan cabeza anaranjada y el resto del cuerpo café; se puede observar una amplia franja dorsolateral anaranjada pálida. Tiene pequeños tubérculos en el talón, los discos de sus dedos son ampliamente expandidos y carece de membrana basal entre los dedos pediales. Es similar a *Pristimantis walkeri*, *Pristimantis luteolateralis*, *Pristimantis esmeraldas* y *Pristimantis nietoi* con quienes puede compartir su rango de distribución. Puede diferenciarse de ellas porque las ingles y superficies ocultas de las extremidades son de color amarillo anaranjado a amarillo limón, mientras que las demás especies presentan esta coloración a manera de puntos sobre un fondo claro u oscuro. Los tubérculos pequeños en su talón la diferencia de *Pristimantis luteolateralis* que posee un tubérculo grande, además tiene un tamaño menor. También se diferencia de *Pristimantis esmeraldas* y *Pristimantis nietoi* por su coloración ventral gris, que en las otras dos especies es crema con varios niveles de moteado café; además *Pristimantis parvillus* nunca presenta los discos de sus dedos espadados característicos de *Pristimantis esmeraldas* (Lynch y Duellman 1997, Guayasamín 2004, MECN 2010, Arteaga et al. 2016).

Descripción

Es una rana de tamaño variable entre muy pequeño y pequeño que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Lynch 1976, Lynch y Duellman 1997): (1) piel dorsal levemente granular; vientre areolado; pliegue discoidal prominente; pliegues dorsolaterales ausentes; (2) cabeza ligeramente más ancha que el cuerpo; hocico corto, redondeado en vista dorsal, angularmente redondeado en vista lateral; fosas nasales protuberantes; *canthus rostralis* redondeado, pero evidente; región loreal cóncava; (3) membrana y anillo timpánico evidentes, redondos, $\frac{1}{4}$ – $\frac{2}{5}$ del tamaño del ojo; (4) párpado superior sin tubérculos, usualmente más angosto que la distancia interorbital; crestas craneales ausentes; (5) odontóforos vomerinos ovales, no prominentes; (6) machos con hendiduras vocales; saco vocal subgular; almohadillas nupciales ausentes; (7) Dedo I de la mano más corto que el II; discos ampliamente expandidos; (8) dedos de las manos sin rebordes laterales; (9) tubérculos ulnares ausentes; (10) talón con tubérculos pequeños; (11) tubérculo metatarsal interno oval, cuatro veces el tamaño del externo redondeado; tubérculos supernumerarios en la base de los Dedos II y IV del pie; (12) dedos de los pies con rebordes laterales pequeños; membrana ausente; Dedo V del pie mucho más largo que el III.

Coloración

Dorso varía de café claro a oscuro con tonalidades rojizas o grisáceas, puede tener marcas como líneas dorsolaterales, banda mediodorsal, barra interorbital o puntos oscuros; en la cabeza presenta barras labiales y línea supratimpánica. Tiene barras transversales oscuras en las extremidades. Las ingles y superficies ocultas de sus extremidades son amarillas anaranjadas a amarillas limón. Su vientre es gris a casi negro. El iris es café grisáceo a rojizo (modificado de Lynch y Duellman 1997).

Hábitat y Biología

Especie nocturna y arbórea, asociada a vegetación media sobre el suelo de borde de bosque (< 3m). Habita en bosque nublado y en zonas bajas tropicales de bosque lluvioso. Durante el día, los individuos se pueden encontrar entre la hojarasca y en las axilas de la planta oreja de elefante. Sin embargo, McDiarmid encontró un individuo en una bromelia a 30 m de altura en un árbol, lo que indica que esta especie también se encuentra en el dosel del bosque. Se han registrado hembras grávidas con 35 a 38 huevos maduros, en los meses de abril y agosto. Los machos vocalizan desde vegetación herbácea y arbustiva de sotobosque de bordes o interior de bosque primario y secundario, no en áreas abiertas. Se han registrado grillos y pequeños escarabajos en su dieta (Lynch 1976, Lynch y Duellman 1997, MECN 2010).

Distribución

Se distribuye en las tierras bajas del Pacífico y en las estribaciones occidentales de los Andes, desde el departamento de Nariño en el extremo sur de Colombia, al sur a Manta Real en el occidente de Ecuador. Un registro del Valle del Cauca en Colombia (Kattan 1984) hace referencia a *Pristimantis palmeri* (Lynch y Duellman 1997, Castro y Cisneros-Heredia 2004).

Rango Altitudinal:

Se encuentra entre los 20 y 2000 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Preocupación menor.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Casi amenazada

Taxonomía

Asignado al grupo de especies *Pristimantis unistrigatus* (Hedges et al. 2008). Está cercanamente relacionado a *Pristimantis luteolateralis* y *Pristimantis walkeri* (Pyron y Wiens 2011, Pinto-Sánchez et al. 2012, Padial et al. 2014). No ha sido asignado a ningún grupo de especies según Padial et al. (2014).

Etimología

En nombre *Pristimantis* proviene de dos palabras griegas "sierra" y "rana arborícola" (Jiménez de la Espada 1871). El epíteto específico es un diminutivo del latín *parvus* que significa "diminuto", en referencia a que esta especie fue la más pequeña de las encontradas en Tandapi (Lynch 1976).

Literatura Citada

1. Arteaga, A. F., Pyron, R. A., Peñafiel, N., Romero-Barreto, P., Culebras, J., Bustamante, L. M., Yáñez-Muñoz, M. H., Guayasamin, J. M. 2016. Comparative phylogeography reveals cryptic diversity and repeated patterns of cladogenesis for amphibians and reptiles in northwestern Ecuador. PLoS ONE 11(4): e0151746. doi:10.1371/journal.pone.0151746
2. Castro, F. y Cisneros-Heredia, D. F. 2004. *Pristimantis parvillus*. The IUCN Red List of Threatened Species. e.T56830A11541927. <http://dx.doi.org/10.2305/IUCN.UK.2004.RLTS.T56830A11541927.en> .
3. Guayasamin, J. M. 2004. A new species of *Eleutherodactylus* (Anura: Leptodactylidae) from the lowlands of northwestern Ecuador. Herpetologica 60:103-116. PDF
4. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. Zootaxa 1737:1-182.
5. Jiménez de la Espada, M. 1871. Faunae neotropicalis species quaedam nondum cognitae. Jornal de Ciencias, Mathematicas, Physicas e Naturaes. Academia Real das Ciencias de Lisboa 3:57-65.

6. Kattan, G. H. 1984. Ranas del Valle del Cauca. *Cespedesia* 13:316-340. PDF
7. Lynch, J. D. 1976. New species of frogs (Leptodactylidae: *Eleutherodactylus*) from the Pacific Versant of Ecuador. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas* 55:1-33. PDF
8. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
9. MECN. 2010. Serie Herpetofauna del Ecuador: El Choco Esmeraldeño. Monografía. Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales. Quito-Ecuador 5:1-232.
10. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.
11. Pinto-Sánchez, N. R., Ibañez, R., Madriñan, S., Sanjur, O. I., Bermingham, E., Crawford, A. J. 2012. The great American biotic interchange in frogs: multiple and early colonization of Central America by the South American genus *Pristimantis* (Anura: Craugastoridae). *Molecular Phylogenetics and Evolution* 62:954-972.
12. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 61:543-583.

Autor(es)

Caty Frenkel, Nadia Páez-Rosales, Andrea Varela-Jaramillo, Juan M. Guayasamin y Gabriela Pazmiño-Armijos

Editor(es)

Mario Yáñez-Muñoz **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Lunes, 7 de Junio de 2010

Fecha Edición

Martes, 7 de Junio de 2016

Actualización

Martes, 5 de Julio de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Páez-Rosales, N., Varela-Jaramillo, A., Guayasamin, J. M y Pazmiño-Armijos, G. 2016. *Pristimantis parvillus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



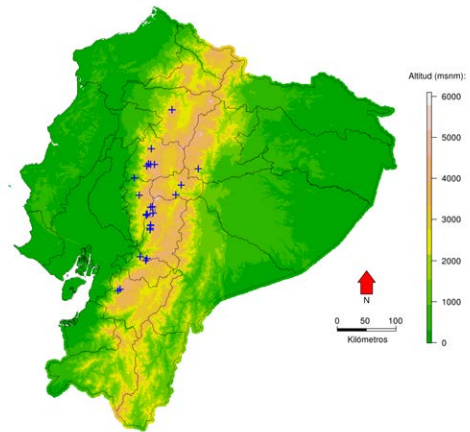
EN PELIGRO

fauna
WEB

Pristimantis truebae

Cutín de Trueb

Lynch y Duellman (1997)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental, Matorral Interandino

Pisos Altitudinales

Altoandina, Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio= 19.5 mm (rango 18.0–21.9; n = 7) (Lynch y Duellman 1997)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio= 21.8 mm (rango 20.7–22.5; n = 5) (Lynch y Duellman 1997)

Es una rana pequeña de dorso café que presenta pliegues dorsolaterales y postorbitales bajos. Tiene crestas craneales, los discos de sus dedos son expandidos y carece de membrana basal entre los dedos de los pies. *Pristimantis truebae* es muy similar a *Pristimantis vertebralis*, pero difiere porque la membrana timpánica está presente en *Pristimantis vertebralis* (ausente en *Pristimantis truebae*). Otra característica que los distingue es la coloración de la superficie dorsal de los discos, de color negro en *Pristimantis vertebralis*, mientras que son del mismo color que los dedos en *Pristimantis truebae*. Los pliegues dorsolaterales en *Pristimantis vertebralis* son más prominentes que los de *Pristimantis truebae* (Lynch y Duellman 1997).

Descripción

Es una especie pequeña de *Pristimantis* que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Lynch y Duellman 1997): (1) piel dorsal levemente granular con verrugas bajas y planas; vientre areolado; pliegues discoidales presentes; pliegues dorsolaterales y postorbitales

bajos; (2) membrana timpánica ausente, anillo timpánico usualmente visible, su tamaño 1/3 del tamaño del ojo; (3) hocico subacuminado en vista dorsal, redondeado de perfil; (4) párpado superior liso o con tubérculos pequeños, más angosto que la distancia interorbital; crestas craneales bajas en hembras, ausentes en machos; (5) odontóforos vomerinos ovales, elevados; (6) machos sin hendiduras ni sacos vocales, almohadillas nupciales presentes; (7) Dedo I de la mano más corto que el II; discos expandidos; (8) dedos de las manos con rebordes cutáneos laterales; (9) tubérculos ulnares indistintos; (10) talón con pequeños tubérculos, borde externo del tarso sin tubérculos; superficie interna del tarso con tubérculo difuso en forma de pliegue; (11) tubérculo metatarsal interno elongado, 4 veces más grande que el externo que es subcónico, oval; tubérculos supernumerarios en la base de los dedos de los pies; (12) pies con quillas laterales; membranas ausentes; Dedo V del pie más grande que el III.

Coloración

Su coloración dorsal es café, café verdoso o café anaranjado, con o sin marcas negras como reticulaciones o marcas en forma de “V” invertida; su cabeza puede presentar barras o líneas interorbitales, barras cantales y supratimpánicas, barras labiales y línea supralabial. El vientre varía de crema a gris. La coloración del iris es cobre con o sin una línea media café rojiza difusa (modificado de Lynch y Duellman 1997).

Hábitat y Biología

Algunos especímenes han sido encontrados por el día bajo rocas en áreas alteradas. Es más abundante en vegetación de bosques bien preservados.

Distribución

Se distribuye en el borde superior del bosque húmedo montano en las estribaciones suroccidentales de los Andes, Ecuador. Se conocen reportes de las provincias de Cotopaxi, Bolívar, Cañar y Azuay.

Rango Altitudinal:

De 2870 a 3190 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro

Taxonomía

Pristimantis truebae está cercanamente relacionado a *Pristimantis gentryi* y *Pristimantis curtipes* (Padial et al. 2014; Pinto-Sánchez et al. 2012; Pyron y Wiens 2011). Dentro del grupo de especies *Pristimantis devillei* según Padial et al. (2014) y Hedges et al. (2008).

Etimología

Es un patronímico dedicada por los autores de la especie (Lynch y Duellman 1997) a su colaboradora, Linda Trueb quién ha colectado muchos *Pristimantis* en el occidente ecuatoriano y quién por más de un cuarto de siglo ha tolerado a William E. Duellman como esposo y a John D. Lynch como invitado frecuente a su casa con una inclinación por el consumo de cantidades de su espíritu favorito. No por coincidencia Trueb (derivado del Germano trüb) significa nublado o problema. El primer significado por las condiciones ambientales en las que vive *P. truebae* y el segundo por la actitud de L. Trueb al utilizar su bolígrafo rojo al corregir manuscritos.

Literatura Citada

1. Hedges, S. B., Duellman, W. E. y Heinicke, M. P. 2008a. New World direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
2. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
3. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.
4. Pinto-Sánchez, N. R., Ibañez, R., Madriñan, S., Sanjurjo, O. I., Bermingham, E., Crawford, A. J. 2012. The great American biotic interchange in frogs: multiple and early colonization of Central America by the South American genus *Pristimantis* (Anura: Craugastoridae). *Molecular Phylogenetics and Evolution* 62:954-972.
5. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 61:543-583.

Autor(es)

Caty Frenkel, Mario H. Yáñez-Muñoz, Juan M. Guayasamin, Andrea Varela-Jaramillo y Santiago R. Ron

Editor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz M. y Juan M. Guayasamin

Fecha Compilación

Lunes, 30 de Septiembre de 2013

Fecha Edición

Martes, 13 de Agosto de 2013

Actualización

Martes, 10 de Marzo de 2015

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Yáñez-Muñoz M. H., Guayasamín, J. M., Varela-Jaramillo, A. y Ron, S. R. 2013. *Pristimantis truebae* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



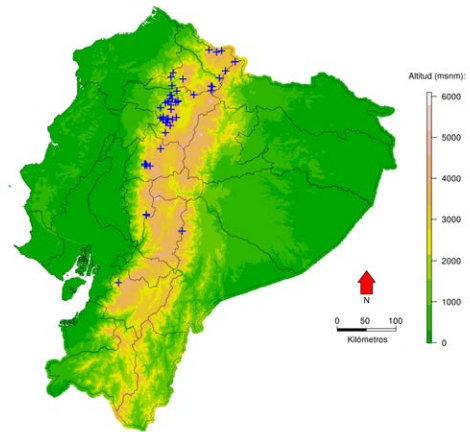
VULNERABLE

fauna
WEB

Pristimantis vertebralis

Cutín vertebral

Boulenger (1886)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 24.8 mm (rango 21.1–28.0; n = 15) (Lynch y Duellman 1997)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 37.7 mm (rango 35.0–43.9; n = 20) (Lynch y Duellman 1997)

Es una rana de tamaño variable entre pequeño y mediano, su coloración es variable, presenta pliegues dorsolaterales. Posee crestas craneales, los discos de sus dedos son ampliamente expandidos y carece de membrana basal entre los dedos pediales. *Pristimantis vertebralis* es muy similar a *Pristimantis truebae*, del que difiere por el prominente anillo timpánico y el pigmento negro en la parte superior de los discos digitales. Ambas especies son similares a *Pristimantis devillei*, de las estribaciones orientales de los Andes de Ecuador; todos tienen pliegues dorsolaterales y el Dedo "V" es ligeramente más largo que el III (Lynch y Duellman 1997).

Descripción

Es una especie de *Pristimantis* de tamaño variable entre pequeño y mediano, se caracteriza por la combinación de los siguientes caracteres (Lynch y Duellman 1997): (1) piel del dorso finamente granular anteriormente y verrugosa posteriormente, vientre areolado; pliegue discoidal prominente; pliegues dorsolaterales completos; pliegues postorbitales muy bajos (2) membrana y anillo timpánico prominente, su tamaño 1/4–

1/2 del tamaño del ojo; (3) hocico subacuminado visto dorsalmente, redondeado visto de perfil; (4) párpado superior con tubérculos bajos, más angosto que la distancia interorbital; crestas craneales presentes; (5) odontóforos vomerinos triangulares; (6) machos sin hendiduras vocales; almohadillas nupciales presentes; (7) Dedo de la mano I más corto que el II, discos ampliamente expandidos, redondos; (8) dedos de las manos con quillas laterales; (9) tubérculos ulnares ausentes; (10) talón con un tubérculo cónico pequeño; borde externo del tarso con una fila de pequeños tubérculos; superficie interna del tarso con un tubérculo indistinto; (11) tubérculo metatarsal interno oval, 4–8 veces el tamaño del externo que es cónico; tubérculos supernumerarios numerosos, en filas; (12) pies con rebordes cutáneos laterales; membranas ausentes; Dedo V ligeramente más largo que el III.

Coloración

En vida, el dorso es de distintas tonalidades de café, naranja, rojo, verde o amarillo, con o sin marcas oscuras en forma de “V” invertida y líneas o barras interorbitales. Pueden tener barras cantales, supratimpánicas, labiales o una línea supralabial pálida. Las ingles y superficies ocultas de los muslos son variables entre café y naranja rojizo con o sin pequeños flecos café cremosos. El vientre amarillo cremoso vetado o reticulado con café. El iris varía de rojo a cobre con o sin una línea media horizontal café oscura difusa (modificado de Lynch y Duellman 1997).

Hábitat y Biología

Lynch y Duellman (1997) sugieren que esta especie puede encontrarse únicamente en bosque bien preservado. Ellos colectaron individuos cerca de riachuelos y en bromelias. Esta especie es una de las tres especies más abundantes del género, junto con *P. actites* y *P. phoxocephalus* en la localidad de "Pilaló", provincia de Cotopaxi. Durante el muestreo de 1968 a 1978 se encontró que esta especie era abundante en Pilaló en el borde del bosque y dentro del bosque. Otras pocas especies de *Pristimantis* fueron encontrados dentro del bosque. Durante la noche *P. vertebralis* ocupaba las perchas de hojas cubiertas de musgo y ramas a 0.3 - 3.0 m sobre el suelo. La reproducción probablemente no es estacional porque se encontraron juveniles en junio, julio y enero, y los machos se escuchaban cantando en esos mismos meses. En la noche del 30 de junio de 1977, una pareja amplectante estaba perchada en una vaina a 1.5 m sobre el suelo. Los huevos eran visibles a través del abdomen de la hembra. Por dos días se aisló la pareja en una bolsa de plástico con musgos y pequeñas ramas. Cada noche el macho emitía “peeps” débiles; uno de los cantos más oídos en "Pilaló". Luego de 30 horas de amplexo, la hembra depositó 67 huevos.

Distribución

Se conoce de bosques nublados en la estribación occidental de los Andes en las Provincias de Cotopaxi, Imbabura y Pichincha.

Rango Altitudinal:

De 1800 a 3000 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Vulnerable.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Vulnerable

Taxonomía

De acuerdo con Padial et al. (2014), Pinto-Sánchez et al. (2012) y Pyron y Wiens (2011), *Pristimantis vertebralis* está cercanamente relacionado a *Pristimantis buckleyi*. Forma parte del grupo de especies *Pristimantis devillei* (Padial et al. 2014; Hedges et al. 2008).

Etimología

No se dispone información sobre la etimología de la especie. No obstante Lynch (1979) sugiere que la selección del nombre trivial escogido por Boulenger en la descripción original de la especie, hace alusión a la presencia (en sólo uno de los dos sintipos) de una banda pálida vertebral que se extiende desde la punta del hocico hasta la cloaca.

Literatura Citada

1. Boulenger, G. A. 1886. First report on additions to the batrachian collection in the Natural History Museum. Proceedings of the Zoological Society of London 1886:411-416. PDF
2. Hedges, S. B., Duellman, W. E. y Heinicke, M. P. 2008a. New World direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. Zootaxa 1737:1-182.
3. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
4. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. Zootaxa 3825:1-132.

Autor(es)

Caty Frenkel , Mario H. Yáñez-Muñoz, Juan M. Guayasamin, Andrea Varela-Jaramillo y Santiago R. Ron

Editor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz y Juan M. Guayasamin.

Fecha Compilación

Lunes, 1 de Julio de 2013

Fecha Edición

Lunes, 1 de Julio de 2013

Actualización

Martes, 10 de Marzo de 2015

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Yáñez-Muñoz, M. H., Guayasamin, J. M., Varela-Jaramillo, A. y Ron, S. R. 2013. *Pristimantis vertebralis* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



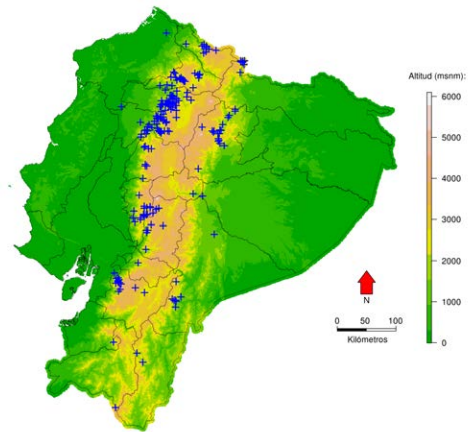
EN PELIGRO

fauna
WEB

Pristimantis w-nigrum

Cutín Cualita

Boettger (1892)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental, Matorral Interandino, Bosque Montano Oriental

Pisos Altitudinales

Altoandina, Subtropical occidental, Templada occidental, Templada oriental, Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 33.0 mm (rango 25.0–46.1; n = 58) en poblaciones de la provincia de Pichincha. Promedio = 34.3 mm (rango 29.3–46.8; n = 32) en poblaciones de zonas bajas. (Lynch y Duellman 1980.)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 59.8 mm (rango 50.2–71.5; n = 21) en poblaciones de la provincia de Pichincha. Promedio = 49.9 mm (rango 44.4–56.6; n = 16) en poblaciones de zonas bajas. (Lynch y Duellman 1980.)

Es una rana mediana de color café, con una marca occipital en forma de “W”, el vientre es liso, blanco a amarillo. Tiene el primer dedo manual más largo que el segundo, los discos de sus dedos son expandidos y carece de una membrana entre los dedos de los pies. Cabe recalcar que *Pristimantis w-nigrum* se trata de un complejo de especies, por lo tanto los caracteres diagnósticos que constan en la literatura pueden no reflejar la variación real de la especie. *Pristimantis actites* comparte parte de la variación de los caracteres de *Pristimantis w-nigrum* por lo que es difícil diferenciarlas. *Pristimantis w-nigrum* también tiene parecido con *Pristimantis conspicillatus*, *Pristimantis illotus* y *Pristimantis lymani*. Se diferencia de ellas por la ausencia de pliegues dorsolaterales. Además, se diferencia de *Pristimantis lymani* y *Pristimantis conspicillatus* por la presencia de un tubérculo en el talón (ausente en ambas especies). *Pristimantis lymani* también difiere de *Pristimantis w-nigrum* por la presencia de una membrana interdigital pedial y su hocico relativamente más corto. Los machos de *Pristimantis w-nigrum* presentan

hendiduras vocales y almohadillas nupciales de las que carece *Pristimantis illotus* (Lynch y Duellman 1997). MECN (2009) sugiere que los caracteres de la textura del vientre liso, dorso sin pliegues dorsolaterales y talón sin tubérculos; además de su patrón de coloración dorsal con marcas en forma de "W" y la presencia de manchas negras en las ingles permiten diferenciar esta especie de otras del Distrito Metropolitano de Quito.

Descripción

Pristimantis w-nigrum es una rana mediana que presenta la siguiente combinación de caracteres (Lynch y Duellman 1997): (1) piel del dorso finamente granular, vientre liso; pliegue discoidal evidente, pliegues dorsolaterales ausentes; (2) membrana y anillo timpánico prominentes, más alto que largo, su longitud es 1/4–1/3 de la longitud de ojo; (3) hocico acuminado en vista dorsal, redondeado de perfil; (4) párpado superior carece de tubérculos, es más ancho que la distancia interorbital; crestas craneales ausentes; (5) vomerinos odontóforos triangulares de contorno; (6) machos con hendiduras vocales, almohadillas nupciales, y testículos de color blanco; (7) Dedo manual I más largo que el II; los discos son del doble de ancho de los dígitos; (8) dedos manuales con pliegues laterales; (9) tubérculos ulnares ausentes; (10) talón con tubérculo diminuto; borde externo del tarso sin tubérculos; pliegue tarsal presente en 1/4 a 1/3 del tarso; (11) tubérculo metatarsal interno alargado, 10 veces el tamaño del tubérculo metatarsal externo; unos pocos tubérculos supernumerarios plantares; (12) dedos de los pies con pliegues cutáneos laterales, membranas interdigitales ausentes; Dedo V del pie un poco más largo que el III.

Coloración

En vida el dorso es color café claro a oscuro (con o sin tonalidades olivas, bronces o rojizas) con una marca occipital en forma de "W" y otras marcas dorsales en forma de "V" invertida; estas marcas pueden tener bordes de color amarillo-crema. Presentan línea interorbital, cantal, supratimpánica y barras labiales oscuras; su labio es más pálido que el resto del rostro. Los flancos poseen puntos dispersos oscuros. El vientre y garganta son blanco a amarillo, con manchas blanquecinas a grisáceas. Las ingles y superficies ocultas de los muslos son de color negro con manchas de color crema a amarillo. El iris es bronce con marca horizontal roja (modificado de Lynch y Duellman 1980). Lynch y Duellman (1997) describen la coloración de diferentes poblaciones del Ecuador de *Pristimantis w-nigrum*.

Hábitat y Biología

Habita el bosque nublado y subpáramo en los regímenes bioclimáticos húmedo temperado y húmedo subtropical pero puede ocurrir también en los regímenes seco tropical y seco subtropical (Lynch y Duellman 1997). Lynch y Duellman (1997) sugieren que los juveniles son más activos durante el día que en la noche. Reportan juveniles saltando entre la hojarasca a lo largo de senderos y caminos durante el día. Por el contrario, la búsqueda en canales de agua corriente con enramado y vegetación caída resultó ser efectiva para encontrar un gran número de adultos y subadultos. Los machos se encuentran con mayor frecuencia entre la vegetación baja (<1.5 m), de los alrededores de arroyos, mientras que las hembras normalmente están ubicadas en el suelo a unos pocos a varios metros de distancia y a una elevación a pocos metros por encima de la corriente de los arroyos.

Distribución

Estribaciones del Pacífico y Amazonía de los Andes en Colombia y Ecuador (Frost 2002).

Rango Altitudinal:

De 800 a 3300 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Preocupación menor.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Pristimantis actites* y *Pristimantis lanthanites* (Padial et al. 2014; Pinto-Sánchez et al. 2012; Pyron y Wiens 2011). En el grupo de especies *Pristimantis ridens* según Padial et al. (2014). En el grupo de especies *Pristimantis rubicundus* según Hedges et al. (2008).

Etimología

Latín, significa "W-negra", que hace referencia al patrón dorsal de la especie, caracterizado por una marca en forma de "W".

Literatura Citada

1. Boettger, O. 1892. Katalog der Batrachier-Sammlung im Museum der Senckenbergischen Naturforschenden Gesellschaft in Frankfurt am Main. Frankfurt: Knauer, 73pp. PDF
2. Frost, D. R. 2002. Amphibian species of the world: an online reference. Electronic database available at <http://research.amnh.org/herpetology/amphibia/index.html>. On line. V2.21 (15 July 2002).
3. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
4. IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).

5. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1980. The *Eleutherodactylus* of the Amazonian slopes of the Ecuadorian Andes (Anura: Leptodactylidae). The University of Kansas, Museum of Natural History, Miscellaneous Publications 69:1-86. PDF
6. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
7. MECN. 2009. Guía de campo de los pequeños vertebrados del Distrito Metropolitano de Quito (DMQ). Publicación Miscelánea N° 5. Serie de Publicaciones del Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales (MECN) – Fondo Ambiental del MDMQ, Imprenta Nuevo Arte, Quito, Ecuador, 76 pp.
8. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.
9. Pinto-Sánchez, N. R., Ibañez, R., Madriñan, S., Sanjur, O. I., Bermingham, E., Crawford, A. J. 2012. The great American biotic interchange in frogs: multiple and early colonization of Central America by the South American genus *Pristimantis* (Anura: Craugastoridae). *Molecular Phylogenetics and Evolution* 62:954-972.
10. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 61:543-583.

Autor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz, Nadia Páez-Rosales, Caty Frenkel, Andrea Varela-Jaramillo y Santiago R. Ron

Editor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz

Fecha Compilación

Martes, 13 de Diciembre de 2011

Fecha Edición

Martes, 13 de Diciembre de 2011

Actualización

Lunes, 2 de Mayo de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Yáñez-Muñoz, M. H., Páez-Rosales, N., Frenkel, C., Varela-Jaramillo, A. y Ron, S. R. 2011. *Pristimantis w-nigrum* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yáñez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

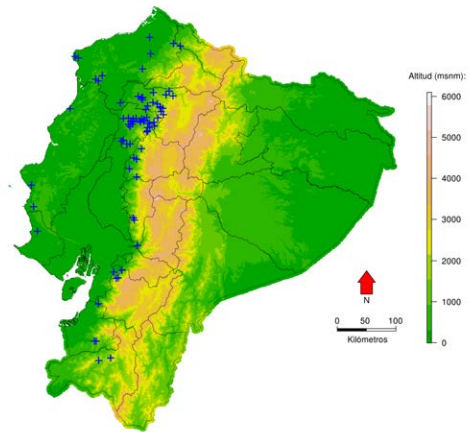


PREOCUPACIÓN
MENOR

fauna
WEB

Pristimantis walkeri Cutín de Walker

Lynch (1974)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Deciduo de la Costa, Bosque Húmedo Tropical del Chocó, Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 16.2 mm (rango 13.8–18.5 mm; n=24) (Lynch y Duellman 1997)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 21.6 mm (rango 19.4–25.3 mm; n=23) (Lynch y Duellman 1997)

Es una rana muy pequeña café de ingles y superficie oculta de los muslos con manchas amarillas a naranja sobre un fondo café a gris. Tiene tubérculos débiles en el tarso, los discos de sus dedos son ampliamente expandidos y carece de membrana basal entre los dedos pediales. Es similar a varias especies del occidente de los Andes ecuatorianos como *Pristimantis buenaventura*, *Pristimantis luteolateralis*, *Pristimantis esmeraldas*, *Pristimantis nietoi* y *Pristimantis parvillus*. La coloración de sus ingles, puntos amarillos a naranja bordeados por un fondo oscuro, la diferencia de *Pristimantis esmeraldas* y *Pristimantis parvillus* (ingles con o sin puntos amarillos bordeados por un fondo claro en *Pristimantis esmeraldas*, ingles amarillos bordeadas por un fondo claro en *Pristimantis parvillus*). Además se diferencia de *Pristimantis esmeraldas* porque sus dedos no tienen una forma espadada. Es difícil diferenciar *Pristimantis walkeri* de *Pristimantis luteolateralis*, distribuido a elevaciones mayores, y *Pristimantis nietoi*, con una distribución más al norte. Ambas especies siempre presentan una barra oblicua en el flanco proyectada bajo la línea supratimpánica que es poco frecuente en individuos de *Pristimantis walkeri*. *Pristimantis walkeri* también se diferencia de

Pristimantis luteolateralis porque carece de un tubérculo grande en el talón y porque tiene un tamaño menor. *Pristimantis buenaventura*, distribuido más al sur, difiere de *Pristimantis walkeri* porque los puntos de las ingles son naranjas a rojos bordeados por un fondo oscuro (Lynch y Duellman 1997, Arteaga et al. 2016, Guayasamín 2004).

Descripción

Es una rana de tamaño muy pequeño que presenta la siguiente combinación de caracteres (Lynch y Duellman 1997): (1) piel dorsal levemente granular, vientre areolado; pliegue discoidal prominente; pliegues dorsolaterales ausentes; (2) membrana timpánica y anillo timpánico prominentes, su longitud es un tercio del tamaño del ojo; (3) hocico subacuminado visto dorsalmente, redondeado visto de perfil; (4) párpado superior sin tubérculos, ligeramente más angosto que la distancia interorbital; crestas craneales ausentes; (5) dientes vomerinos ovales; (6) machos sin sacos vocales ni almohadillas nupciales; (7) Dedo I de la mano más corto que el II, discos ampliamente expandidos no marginados; (8) dedos de las manos con rebordes cutáneos; (9) tubérculo ulnar escondido o ausente; (10) talón sin tubérculos, borde exterior del tarso con tubérculos débiles; borde interior del tarso con un tubérculo pequeño; (11) tubérculo metatarsal interno oval, tubérculo metatarsal externo cónico 5-6x; pocos tubérculos supernumerarios; (12) dedos de los pies con pliegues cutáneos; membrana ausente; Dedo V del pie mucho más largo que el III.

Coloración

La coloración dorsal de *Pristimantis walkeri* varía de café claro a oscuro a gris. Puede presentar marcas dorsales como una barra interorbital, marcas en forma de "W" o "V" invertida, línea vertebral o líneas dorsolaterales. El vientre puede ser crema, café o gris con o sin flecos oscuros; los machos pueden tener el saco vocal amarillo. Las ingles tienen puntos amarillos a naranja bordeados por un color oscuro. Su iris es café a gris con línea horizontal café (modificado de Lynch y Duellman 1997).

Hábitat y Biología

Especie nocturna, asociada a la vegetación baja del bosque. Aunque esta especie se encuentra en áreas húmedas, puede tolerar condiciones de bosque seco. Esta pequeña especie es más abundante en plantaciones de banano y cacao que en bosque maduro, Morales (2004) la registra como una de las especies más abundantes en bosque primario piemontano de Esmeraldas. Durante el día buscan refugio en hojarasca, bromelias y axilas de las hojas de banano y oreja de elefante (Araceae) (MECN 2010). Durante la noche perchan en la vegetación de 0.2 a 2 m sobre el suelo. De abril a agosto los machos cantan y las parejas en amplexus son comunes. Se reproduce por desarrollo directo. Su dieta incluye ácaros, arañas, grillos y cucarachas de tamaño reducido (MECN 2010).

Distribución

Tierras bajas del Chocó y estribaciones adyacentes de los Andes ecuatorianos (Lynch 1974), probablemente se extiende hasta Colombia (Frost 2016). Su distribución muestra su relativa tolerancia a condiciones estacionales secas.

Rango Altitudinal:

Se encuentra desde los 0 a 1270 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Preocupación menor.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Preocupación menor

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Pristimantis luteolateralis*, *Pristimantis parvillus* y *Pristimantis chalceus* (Padial et al. 2014, Pinto-Sánchez et al. 2012, Pyron y Wiens 2011). Padial et al. (2014) no lo asignan a ningún grupo de especies. Hedges et al. (2008) lo asignan al grupo de especies *Pristimantis unistrigatus*.

Etimología

En nombre *Pristimantis* proviene de dos palabras griegas "sierra" y "rana arborícola" (Jiménez de la Espada 1871). El epíteto específico es un patronímico en honor a Charles Walker, cuyos especímenes y notas de campo permitieron a Lynch (1974) describir esta especie.

Literatura Citada

1. Arteaga, A. F., Pyron, R. A., Peñafiel, N., Romero-Barreto, P., Culebras, J., Bustamante, L. M., Yáñez-Muñoz, M. H., Guayasamin, J. M. 2016. Comparative phylogeography reveals cryptic diversity and repeated patterns of cladogenesis for amphibians and reptiles in northwestern Ecuador. PLoS ONE 11(4): e0151746. doi:10.1371/journal.pone.0151746
2. Frost, D. R. 2016. Amphibian Species of the World: an Online Reference. Version 6.0 (Date of access). Electronic Database accessible at <http://research.amnh.org/herpetology/amphibia/index.html>. American Museum of Natural History, New York, USA.
3. Guayasamin, J. M. 2004. A new species of *Eleutherodactylus* (Anura: Leptodactylidae) from the lowlands of northwestern Ecuador. Herpetologica 60:103-116. PDF
4. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. Zootaxa 1737:1-182.

5. Jiménez de la Espada, M. 1871. Faunae neotropicalis species quaedam nondum cognitae. Jornal de Ciencias, Mathematicas, Physicas e Naturaes. Academia Real das Sciencias de Lisboa 3:57-65.
6. Lynch, J. D. 1974. A new species of *Eleutherodactylus* (Amphibia: Leptodactylidae) from the Pacific lowlands of Ecuador. Proceedings of the Biological Society of Washington 87:381-388. PDF
7. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
8. MECN. 2010. Serie Herpetofauna del Ecuador: El Choco Esmeraldeño. Monografía. Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales. Quito-Ecuador 5:1-232.
9. Morales, M. 2004. Dinámica poblacional de las comunidades de anfibios y reptiles de siete localidades de la zona de amortiguamiento de la reserva ecológica Cotacachi-Cayapas, Esmeraldas, Ecuador. Universidad del azuay. Tesis de licenciatura. Cuenca.
10. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. Zootaxa 3825:1-132.
11. Parker III, T. A. y Carr, J. L (eds.). 1992. Status of forest remnants in the Cordillera de la Costa and adjacent areas of southwestern Ecuador. RAP. Working Papers. 2:1-172. Conservation International. Washington, D.C.
12. Pinto-Sánchez, N. R., Ibañez, R., Madriñan, S., Sanjurjo, O. I., Bermingham, E., Crawford, A. J. 2012. The great American biotic interchange in frogs: multiple and early colonization of Central America by the South American genus *Pristimantis* (Anura: Craugastoridae). Molecular Phylogenetics and Evolution 62:954-972.
13. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. Molecular Phylogenetics and Evolution 61:543-583.

Autor(es)

Caty Frenkel, Nadia Páez-Rosales, Juan M. Guayasamin, Mario H. Yáñez-Muñoz, Andrea Varela-Jaramillo, Santiago R. Ron y Gabriela Pazmiño-Armijos

Editor(es)

Juan M. Guayasamin y Mario H. Yáñez-Muñoz **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Sábado, 23 de Enero de 2010

Fecha Edición

Lunes, 23 de Enero de 2012

Actualización

Martes, 5 de Julio de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Páez-Rosales, N., Guayasamin, J. M., Yáñez-Muñoz, M. H., Varela-Jaramillo, A., Ron, S. R. y Pazmiño-Armijos, G. 2012. *Pristimantis walkeri* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yáñez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



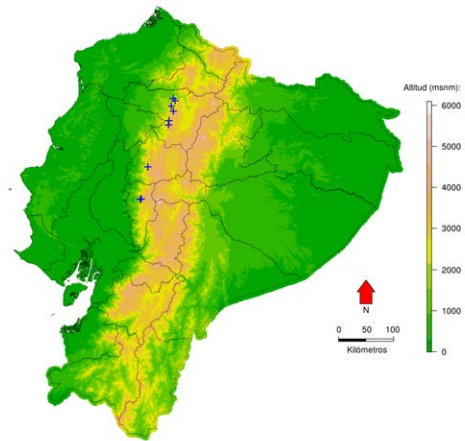
NO EVALUADA

fauna
WEB

Pristimantis yumbo

Cutín yumbo

Yáñez-Muñoz et al. (2010)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio =17.2 mm (rango 15.3–18.5; n = 9). (Yáñez-Muñoz et al. 2010.)

Hembras Longitud Rostro-cloacal 22.9 mm (n = 1). (Yáñez-Muñoz et al. 2010.)

Es una rana de tamaño variable entre muy pequeño y pequeño, su dorso varía de café oscuro a beige y presenta pliegues dorsolaterales. Presenta uno o dos tubérculos cónicos en el párpado, varios en el tarso y uno alargado en el talón, los discos de sus dedos son ampliamente expandidos y carece de membrana basal entre los dedos de los pies. Especies simpátricas similares son *Pristimantis nyctophylax* y *Pristimantis eugeniae*. *Pristimantis yumbo* se distingue de ambas por su tamaño menor, por la presencia de un tubérculo cónico y elongado en el talón (pequeños en *Pristimantis nyctophylax*, ausentes en *Pristimantis eugeniae*) y la forma acuminada del hocico (subacuminada en *Pristimantis nyctophylax* y *Pristimantis eugeniae*). La especie más similar a *Pristimantis yumbo* es *Pristimantis atratus* que proviene de estribaciones sudoccidentales de los Andes, con ella comparte su coloración dorsal, la presencia de pliegues dorsolaterales y la presencia de tubérculos en el párpado tarso y talón. La principal diferencia es la coloración de las ingles que es negra con puntos blancos o amarillos en *Pristimantis atratus* y

crema amarillento (hembras) o sin pigmentación (machos) en *Pristimantis yumbo*; además, el iris es amarillo pálido o beige con una línea media delgada café en *Pristimantis atratus* y dorado con una línea media café rojiza en *Pristimantis yumbo* (Yáñez-Muñoz et al. 2010, Lynch y Duellman 1997, Lynch 1976).

Descripción

Es una rana de tamaño variable entre muy pequeño y pequeño que presenta la siguiente combinación de caracteres (Yáñez-Muñoz et al. 2010): (1) piel del dorso con tubérculos pequeños esparcidos, vientre areolado, pliegue discoidal prominente, pliegues dorsolaterales presentes; (2) membrana timpánica no diferenciada y anillo timpánico presente, pequeño redondo, 1/3-2/5 de la longitud del ojo; (3) hocico alargado, acuminado en vista dorsal, puntiagudo de perfil; (4) párpado superior con uno a dos tubérculos cónicos y tubérculos pequeños redondeados; distancia interorbital ligeramente ancha, cresta craneal ausente; (5) procesos odontóforos vomerinos oblicuos de contorno; (6) machos con hendiduras vocales y sin almohadillas nupciales; (7) Dedo manual I más corto que el II; discos ampliamente expandidos; almohadillas dilatadas; (8) dedos manuales con rebordes cutáneos; (9) tubérculos ulnares conspicuos; (10) talón y borde externo del tarso poseen tubérculos cónicos a elongados, pliegue tarsal interno ausente; (11) dos tubérculos metatarsales, externo redondo, interno ovalado 2-2.5 veces más grande que el externo, tubérculos supernumerarios numerosos; (12) dedos del pie con rebordes cutáneos; membrana ausente; Dedo V del pie más largo que el III; discos del pie ligeramente más pequeños que los de la mano.

Coloración

En vida, el dorso varía de café oscuro a café amarillento o beige. Tiene con líneas longitudinales finas o gruesas, o una banda longitudinal de color café oscuro. Los pliegues dorsolaterales son café claro, sus tubérculos pequeños cónicos en la espalda y las hileras de pequeños tubérculos cónicos en los flancos suelen ser negros. Pueden presentar barras labiales, cantales y supratimpánicas café oscuras. En hembras, las ingles y axilas son crema amarillento, en machos sin pigmentación. El vientre varía desde homogéneamente crema amarillento a café amarillento con marcas café oscuras, en algunos casos es gris. En machos, la garganta presenta una marca en "V" color café oscuro. Las extremidades anteriores y posteriores tienen bandas transversales débiles café oscuras. La superficie oculta de las extremidades traseras tienen puntos crema amarillento en hembras. El iris en la mayoría de especímenes colectados es dorado con la parte media cobre rojizo, en otros el iris es café cobrizo con parte media cobre rojizo.

Hábitat y Biología

Pristimantis yumbo ha sido colectada en ecotonos de bosque maduro y surales (*Chusquea* sp.) en laderas con pendientes pronunciadas. Los individuos se encontraban perchando sobre hojas de surales a una altura entre 0.5 y 1.5 m del suelo. Es una especie de actividad nocturna, dos machos vocalizando alrededor de una hembra fueron colectados el 12 de julio del 2008 en la Reserva "Verde Cocha". En "Verde Cocha" *Pristimantis yumbo* fue registrada en simpatria con *Pristimantis apiculatus*, *Pristimantis calcarulatus*, *Pristimantis floridus*, *Pristimantis romanorum* y *Pristimantis w-nigrum*; en "Tandactato" con *Pristimantis vertebralis*, *Pristimantis surdus*, *Pristimantis sirnigeli* y *Pristimantis w-nigrum*; y en Guatung Pungo con *Pristimantis apiculatus*, *Pristimantis calcarulatus*, *Pristimantis floridus* y *Pristimantis romanorum*.

Distribución

Esta especie es conocida únicamente de tres localidades en las estribaciones norte y suroccidentales del Volcán Pichincha en el Distrito Metropolitano de Quito, Ecuador. Las localidades se encuentran en las cabeceras de los "ríos Alambí", Mindo y Cinto. El holotipo fue colectado en el Bosque Protector "Tandacato" (Yáñez-Muñoz et al. 2010).

Rango Altitudinal:

De 2400 a 2900 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: No evaluada.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: No evaluada

Taxonomía

Pristimantis yumbo no ha sido incluido en filogenias basadas en caracteres moleculares, por lo que sus relaciones evolutivas aún son inciertas. Tampoco ha sido incluido en ningún grupo de especies (Padial et al. 2014). Aunque la distribución de *Pristimantis yumbo* y *Pristimantis atratus* son completamente distantes y en ramales distintos de los Andes, ambas especies son muy similares en su morfología externa y parecen estar cercanamente relacionadas. Apparently podría tratarse de especies hermanas separadas por efectos de vicarianza, ya que las dos ocupan ecosistemas de neblina montanos en altitudes similares.

Etimología

El nombre específico es usado como sustantivo en aposición, y hace alusión al pueblo indígena Yumbo. Este pueblo ancestral precolombino estuvo asentado en el noroccidente de la ciudad de Quito y aunque olvidado por muchos años, ha rebrotado con brillo gracias al trabajo de arqueólogos ecuatorianos que han hallado muchos vestigios de su singular cultura (Yáñez-Muñoz et al. 2010).

Literatura Citada

1. IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).

2. Lynch, J. D. 1976. New species of frogs (Leptodactylidae: *Eleutherodactylus*) from the Pacific Versant of Ecuador. Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas 55:1-33. PDF
3. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
4. Padiá, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. Zootaxa 3825:1-132.
5. Yáñez-Muñoz, M. H., Meza-Ramos, P., Cisneros-Heredia, D. F. y Reyes-Puig, J. P. 2010. Descripción de tres nuevas especies de ranas del género *Pristimantis* (Anura: Terrarana: Strabomantidae) de los bosques nublados del Distrito Metropolitano de Quito, Ecuador. Avances en Ciencias e Ingenierías. Sección B, 3:16-27. PDF

Autor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz, Nadia Páez-Rosales y Andrea Varela-Jaramillo

Editor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz

Fecha Compilación

Viernes, 9 de Diciembre de 2011

Fecha Edición

Viernes, 9 de Diciembre de 2011

Actualización

Lunes, 10 de Octubre de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Yáñez-Muñoz, M. H., Páez-Rosales, N. y Varela-Jaramillo, A. 2011. *Pristimantis yumbo* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

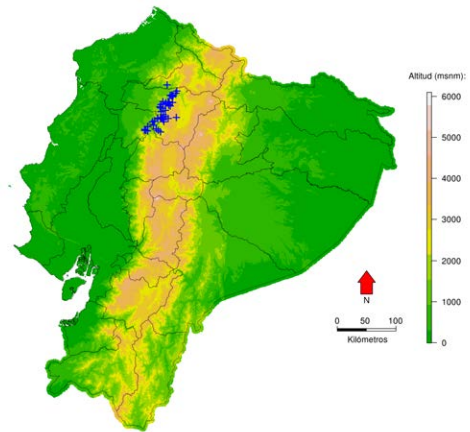


**CASI
AMENAZADA**
fauna
web

Pristimantis appendiculatus

Cutín hocicudo

Werner (1894)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 19.7 mm (rango 18.8–21.0; n = 3). (Lynch y Duellman 1997.)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 32.2 mm (rango 30.0–35.0; n = 5). (Lynch y Duellman 1997.)

Es una rana pequeña variable entre café y verde, presenta una proboscis en el hocico. Tiene un tubérculo muy alargado en el talón y párpado y varios cónicos en el tarso, los discos de sus dedos son ampliamente expandidos y carece de una membrana basal entre los dedos de los pies. La especie más similar es *Pristimantis calcarulatus*, con quien está cercanamente relacionada, pero se diferencia de esta y todas las especies de *Pristimantis* por la presencia de la proboscis en el hocico y los tubérculos del párpado y talón muy alargados (Lynch 1997).

Descripción

Pristimantis appendiculatus es una rana pequeña que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Lynch 1970): (1) piel dorsal relativamente lisa con tubérculos alargados en los párpados, entre los ojos y extremidades; pliegue discoidal ausente; pliegue dorsolateral prominente; (2) tímpano visible, su borde superior oculto por un pliegue supratimpánico, mide más de un tercio el tamaño del ojo; (3) hocico acuminado visto dorsalmente, puntiagudo o redondeado de perfil, con una proboscis carnosa en la punta; (4) párpado superior con

un tubérculo cónico alargado, el párpado superior es tan ancho como la distancia interorbital; crestas craneales ausentes; (5) odontóforos vomerinos oblicuos, ligeramente elevados detrás de las coanas; (6) machos con sacos vocales; almohadillas nupciales ausentes; (7) Dedo I de la mano más corto que el Dedo II; discos ampliamente expandidos débilmente marginados; (8) dedos de la mano con rebordes cutáneos delgados; (9) tubérculos ulnares presentes; (10) talón con un tubérculo cónico y alargado; borde externo del tarso con tubérculos cónicos prominentes, pliegue tarsal interno ausente; (11) tubérculo metatarsal interno alargado, cuanto veces el tamaño del tubérculo metatarsal externo también alargado; tubérculos supernumerarios diminutos; (12) dedos de los pies con rebordes cutáneos; membranas ausentes; discos ampliamente expandidos, débilmente marginados; Dedo V del pie más largo que el III.

Coloración

En vida, el dorso varía entre verde y distintas tonalidades de café. Siempre presenta marcas en forma de “V” invertida en el dorso, barras labiales, línea interorbital y barras transversales en las extremidades, de color café oscuro o negro; puede presentar líneas dorsolaterales de color naranja o verde pálido. El vientre es gris azulado moteado de negro o blanco o blanco moteado de negro, gris o café. El iris puede ser bronce pálido, plateado o gris claro verdoso con una línea media horizontal de color café, naranja o café rojizo (modificado de Lynch y Duellman 1997).

Hábitat y Biología

Se han encontrado adultos y juveniles en vegetación baja en bosques densos durante la noche; algunos cerca de riachuelos. Miyata (1980) reporta individuos a lo largo de carreteras en noches lluviosas. Los juveniles son activos en el suelo del bosque durante el día. Vive en bosque primario y secundario donde exista una considerable cobertura vegetal (Lynch y Duellman 1997).

Distribución

Esta especie se conoce de la Reserva La Planada en el sur de Colombia y 12 localidades en Ecuador. Todas las localidades corresponden a bosque nublado en la vertiente occidental de la Cordillera Occidental, seis sitios son del régimen subtropical húmedo y seis son del régimen húmedo temperado (Lynch y Duellman 1997).

Rango Altitudinal:

De 1460 a 2800 m sobre el nivel del mar

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Preocupación menor.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Casi amenazada

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Pristimantis dissimulatus*, *Pristimantis calcarulatus* y *Pristimantis pycnodermis* (Padial et al. 2014, Pyron y Wiens 2011). Padial et al. (2014) no lo asignan a ningún grupo de especies. Estudios previos lo asignaron al grupo de especies *Pristimantis devillei* (Pinto-Sánchez et al. 2012; Hedges et al. 2008).

Etimología

La descripción original no provee la etimología de la especie. El nombre de raíz latín seguramente hace referencia a la presencia de apéndices carnosos alargados en las extremidades posteriores, punta del hocico y párpados.

Información Adicional

Lynch (1970) re-describió la especie. Lynch (1998) comentan sobre su distribución en Colombia. MECN (2009) la incluyen en su guía de campo.

Literatura Citada

1. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
2. Lynch, J. D. 1970. Redescriptions of three little-known *Eleutherodactylus* from northwestern Ecuador (Amphibia:Leptodactylidae). *Transactions of the Kansas Academy of Science*: 169-180. PDF
3. Lynch, J. D. 1998. New species of *Eleutherodactylus* from the Cordillera Occidental of western Columbia with a synopsis of the distributions of species in western Columbia. *Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales*: 117-148.
4. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. *Frogs of the genus Eleutherodactylus in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography*. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
5. MECN. 2009. Guía de campo de los pequeños vertebrados del Distrito Metropolitano de Quito (DMQ). Publicación Miscelánea N° 5. Serie de Publicaciones del Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales (MECN) – Fondo Ambiental del MDMQ, Imprenta Nuevo Arte, Quito, Ecuador, 76 pp.
6. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.
7. Werner, F. 1894. *Herpetologische nova*. *Zoologischer Anzeiger* 17:410-415.

Autor(es)

Caty Frenkel, Juan M. Guayasamín, Nadia Páez-Rosales, Mario H. Yáñez-Muñoz, Andrea Varela-Jaramillo y Santiago R. Ron

Editor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz.

Fecha Compilación

Lunes, 9 de Enero de 2012

Fecha Edición

Lunes, 9 de Enero de 2012

Actualización

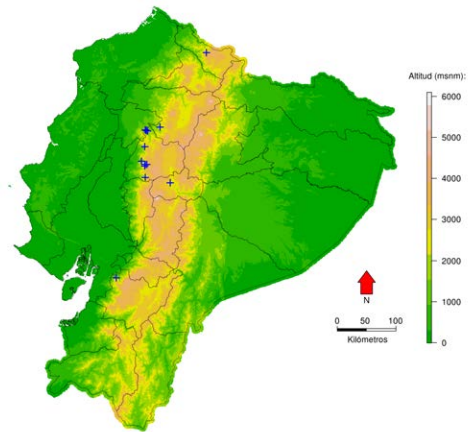
Miércoles, 12 de Abril de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Guayasamín, J. M., Páez-Rosales, N., Yáñez-Muñoz, M. H., Varela-Jaramillo, A. y Ron, S. R. 2012. *Pristimantis appendiculatus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



Pristimantis actites
Cutín lomo amarillo
 Lynch (1979)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 35.0 mm (rango 30.0–40.0; n = 32). (Lynch y Duellman 1997.)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 54.9 mm (rango 48.2–64.2; n = 21). (Lynch y Duellman 1997.)

Es una rana mediana con distintas tonalidades de café o gris, su vientre es liso, blanco a amarillo con marcas cafés y la superficie posterior de sus muslos es color amarillo a gris con machas negras. El Dedo manual I es más largo que el II, los discos de sus dedos son ampliamente expandidos y carece de membrana basal. Las especies con las que puede ser confundido en su rango de distribución son *Pristimantis achatinus*, *Pristimantis illotus* y *Pristimantis w-nigrum*. *Pristimantis actites* presenta tubérculos en el talón y párpados que están ausentes en *Pristimantis achatinus*. La presencia de hendiduras vocales y de almohadillas vocales lo distingue de *Pristimantis illotus*. *Pristimantis actites* es difícil de diferenciar de *Pristimantis w-nigrum* ya que este último, al tratarse de un complejo de especies, presenta una gran variación en sus caracteres diagnósticos (Lynch y Duellman 1997).

Descripción

Pristimantis actites es una rana mediana que presenta la siguiente combinación de caracteres (Lynch y Duellman 1997): (1) piel del dorso finamente granular, vientre liso; pliegue discoidal presente; pliegues dorsolaterales finos; (2) membrana y anillo timpánico prominentes, su longitud es 1/3–1/2 de la longitud del ojo; (3) hocico acuminado en vista dorsal, redondeado de perfil; (4) párpado superior carece de tubérculos, casi tan ancho como la distancia interorbital; crestas craneales ausentes; (5) vomerinos odontóforos triangulares de contorno; (6) machos con hendiduras vocales y almohadillas nupciales; (7) Dedo manual I más largo que el II, discos manuales ampliamente expandidos; (8) dedos manuales con rebordes cutáneos; (9) tubérculos ulnares ausentes; (10) talón con pequeños tubérculos; tubérculos tarsales externos ausentes; pliegue tarsal interno fino, presente en la región distal en 2/5 del tarso; (11) tubérculo metatarsal interno alargado, cuatro a seis veces más grande que el tubérculo metatarsal externo subcónico; tubérculos supernumerarios sólo en la base de los dedos del pie; (12) dedos de los pies con pliegues laterales, pero sin membranas interdigitales; Dedo V del pie un poco más largo que el III.

Coloración

El dorso es amarillo, gris, café verdoso, café rojizo pálido o café oscuro, generalmente con marcas más oscuras. Presentan barras caudales, postorbitales y labiales café oscuras a negras, y una franja pálida sobre el labio. El vientre es blanco a amarillo con manchas cafés (en individuos de tamaño pequeño) a altamente fusionado con café en individuos de mayor tamaño. Las superficies posteriores de los muslos son de color amarillo a gris azulado con manchas color negro. El iris es de color amarillo pálido con manchas negras y un franja horizontal media de color rojo (modificado de Lynch y Duellman 1997).

Hábitat y Biología

Esta especie habita bosques nublados en zonas disturbadas como potreros o dentro de bosque secundario. Parece haber una tendencia de seleccionar microhábitats muy húmedos (Lynch y Duellman 1997). Lynch y Duellman (1997) reportan que la gran mayoría de individuos fueron encontrados durante el día y estaban en las rocas a lo largo de los arroyos o praderas húmedas, dos de ellos en un banco de musgo en el borde de un arroyo. Todos los individuos activos en el pasto durante el día eran juveniles. De 132 especímenes con datos ecológicos, sólo tres fueron recogidos en la noche: dos en plantas con hojas anchas (a <1 m sobre el suelo) en el borde del bosque, y otro en la vegetación baja a lo largo de un arroyo. Según los registros de la base de datos QCAZ, individuos de esta especie han sido encontrados durante la noche en vegetación baja o en el día bajo piedras o troncos, hay registros de individuos activos durante la tarde.

Distribución

Endémica de Ecuador. Se distribuye a los alrededores de Pilaló en la vertiente del Pacífico de la Cordillera Occidental, en el centro de Ecuador (Frost 2002).

Rango Altitudinal:

De 1420 a 2658 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Vulnerable.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Casi amenazada

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Pristimantis w-nigrum* y *Pristimantis lanthanites* (Padial et al. 2014, Pyron y Wiens 2011). Dentro del grupo de especies *Pristimantis ridens* (Padial et al. 2014). Estudios previos lo ubican dentro del grupo de especies *Pristimantis rubicundus* (Pinto-Sánchez et al. 2012; Hedges et al. 2008).

Etimología

Del griego "aktites" = habitante de la costa, en referencia a la abundancia de las ranas a lo largo de los bordes de los arroyos que fluyen a través de Pilaló.

Información Adicional

Lynch y Duellman (1997) sugieren una estrecha relación entre *Pristimantis actites* y *Pristimantis w-nigrum*, por su similaridad fenética y ecológica. Esta evidencia ha sido corroborada por Hedges et al. (2008) con datos moleculares; lo cual confirmaría la hipótesis de Lynch y Duellman (1997) de que *Pristimantis actites* es el reemplazo geográfico de *Pristimantis w-nigrum*. Las dos especies no han sido encontradas en simpatria.

Literatura Citada

1. Frost, D. R. 2002. Amphibian species of the world: an online reference. Electronic database available at <http://research.amnh.org/herpetology/amphibia/index.html>. On line. V2.21 (15 July 2002).
2. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
3. Heinicke, M. P., Duellman, W. E. y Blair Hedges, S. 2007. Major caribbean and Central American frog faunas originated by ancient oceanic dispersal. *Proceedings of the National Academy of Sciences* 104:10092-10097. PDF
4. IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).

5. Lynch, J. D. 1979. A new frog species of the *Eleutherodactylus fitzingeri* group from the Pacific Andean versant in Ecuador. *Herpetologica* 35:228-233.
6. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
7. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.

Autor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz, Nadia Páez-Rosales, Caty Frenkel, Andrea Varela-Jaramillo y Santiago R. Ron

Editor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Miércoles, 5 de Octubre de 2011

Fecha Edición

Miércoles, 5 de Octubre de 2011

Actualización

Lunes, 15 de Mayo de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

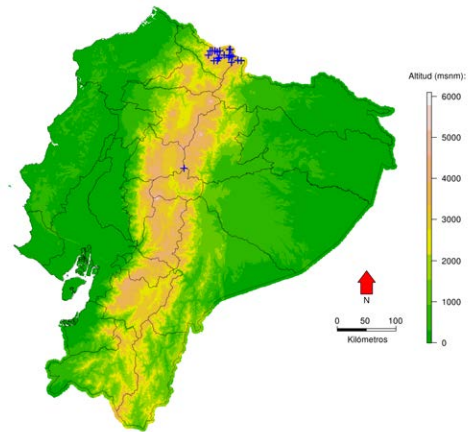
Yáñez-Muñoz, M. H., Páez-Rosales, N., Frenkel, C., Varela-Jaramillo, A. y Ron, S. R. 2011. *Pristimantis actites* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yáñez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



PREOCUPACIÓN
MENOR

fauna
WEB

Pristimantis buckleyi
Cutín de Imbabura
Boulenger (1882)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental, Páramo, Bosque Montano Oriental

Pisos Altitudinales

Altoandina, Templada occidental, Templada oriental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 30.0 mm (rango 23.8–38.7; n=61) (Lynch 1981)

Hembras Longitud Rostro-cloacal (rango = 37.1–48.8 mm; n=2) (Lynch 1981)

Es una rana pequeña o mediana de color variable entre amarillo, café y gris, que presenta crestas craneales y pliegues dorsolaterales bajos. Los discos de sus dedos son ampliamente expandidos y carece de membrana basal entre los dedos de los pies. Las especies más similares son *Pristimantis curtipes* y *Pristimantis cryophilus*. Tradicionalmente se les reconocía por diferencias en la visibilidad y tamaño del tímpano, la forma del hocico, la prominencia de pliegues dorsolaterales, y la condición del Dedo V del pie (Lynch 1981); sin embargo, estudios recientes que incluyen datos moleculares y morfológicos de varias poblaciones de las especies antes mencionadas, concluyen que estos caracteres son polimórficos y no deberían usarse como caracteres diagnósticos para estas especies (García 2010, Yáñez-Muñoz 2014). Aunque no hay diferencias morfológicas evidentes entre ellas, no se solapan en su distribución. *Pristimantis buckleyi* se distribuye en Carchi y Sucumbíos, *Pristimantis curtipes* desde Imbabura hasta el desierto de Palmira en Chimborazo, y *Pristimantis cryophilus* desde las lagunas de Atillo, en Chimborazo y Morona Santiago, hasta Azuay (Lynch 1979, García 2010).

Descripción

Es una especie de tamaño variable entre pequeño y mediano, que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Lynch 1981): (1) piel dorsal con verrugas bajas y aplanadas; vientre areolado; pliegues dorsolaterales ausentes o poco prominentes; pliegue discoidal prominente (2) tímpano visible, 1/3–1/2 del tamaño del ojo; (3) hocico subacuminado visto dorsalmente, redondeado en vista lateral; (4) párpado superior más angosto que la distancia interorbital, sin tubérculos punzantes; crestas craneales presentes; (5) odontóforos vomerinos oblicuos en individuos pequeños, triangulares en hembras grandes; (6) machos sin hendiduras vocales ni saco vocal; con almohadillas nupciales no espinosas; (7) Dedo I de la mano más corto que el II; dedos de las manos con discos ampliamente expandidos en almohadillas angostas y truncadas; (8) dedos de las manos con quillas laterales; (9) sin tubérculos ulnares; (10) talón y borde externo del tarso sin tubérculos; borde interno del tarso con un tubérculo; (11) tubérculo metatarsal interno oval, 3–4 veces el tamaño del externo que es redondo; tubérculos plantares supernumerarios ausentes o pocos e indistintos; (12) dedos de los pies con rebordes cutáneos angostos, sin membrana basal; almohadillas de los dedos de los pies pequeñas, tan grandes como los de los dedos de las manos.

Coloración

En vida, la coloración dorsal de esta especie es variable entre amarilla, café clara, café oscura y gris, con o sin tonalidades rojizas; tiene flecos o manchas negras dispersas. Presenta una barra cantal y supratimpánica café oscuras o negras y una línea pálida en el labio superior; presenta o no barras labiales. La región inguinal y superficies ocultas tienen colocación variable, pudiendo ser amarillo, crema, blanco apagado o gris uniformes o a manera de manchas. El vientre varía de blanco a crema sucio o gris con o sin flecos o marmoleado café. El iris puede ser cobre, café rojizo, bronce o dorado con reticulaciones negras, con o sin una línea media horizontal café (modificado de Lynch 1981).

Hábitat y Biología

Es una especie de bosque primario, secundario, borde de bosque, áreas abiertas y tierras de cultivo. Típicamente se encuentra en vegetación herbácea, gramínea y en bromelias (incluyendo bromelias gigantes en el páramo).

Distribución

Se distribuye en los Andes de Ecuador y Colombia. En Colombia ocurre en el Cerro Munchique en la Cordillera Occidental, y ampliamente en ambas estribaciones de la Cordillera Central de los Departamentos del Cauca, Nariño, Valle del Cauca y Putumayo (Acosta-Galvis 2000; Mueses-Cisneros 2005). Se extiende hacia el sur a Ecuador, donde se encuentra en las Provincias de Carchi, Imbabura y Sucumbíos, al sur en el Nevado Cayambe (Lynch 1981; Frolich et al. 2005; Yáñez-Muñoz y Mueses-Cisneros 2009).

Rango Altitudinal:

2400 y 3700 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Preocupación menor.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Preocupación menor

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Pristimantis vertebralis* y *Pristimantis devillei* (Padial et al. 2014; Pinto-Sánchez et al. 2012; Pyron y Wiens 2011). Padial et al. (2014) lo asignan al grupo de especies *Pristimantis devillei*. Estudios previos asignaron esta especie al grupo de especies *Pristimantis curtipes* (Pinto-Sánchez et al. 2012; Hedges et al. 2008). Hedges et al. (2008) discute sobre la estrecha relación entre los miembros del grupo de especies de *Pristimantis devillei* con el grupo de especies de *Pristimantis curtipes* y sugiere que deberían estar asignados a un mismo grupo.

Etimología

La descripción original no proporciona la etimología de la especie. Pero seguramente es un patronímico dedicado a Mr. Buckley quien proporcionó varios especímenes a George Boulenger para sus publicaciones.

Literatura Citada

1. Boulenger, G. A. 1882. Catalogue of the Batrachia Salientia s. Ecaudata in the collection of the British Museum. Second Edition. London: Taylor & Francis 49530. PDF
2. Frolich, L.M., Schultz, N., Almeida-Reinoso, D.P., Nogales S., F. 2005. Las ranas de los andes norte del Ecuador: Cordillera Oriental. Abya-Yala. Quito, Ecuador. PDF
3. García-Cárdenas, J. 2010. Diversificación del complejo de especies *Pristimantis buckleyi* y *Pristimantis curtipes* en los Andes de Ecuador. Tesis de Licenciatura. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito. Pp: 1-114.
4. García-Cárdenas, J. 2010. Diversificación del complejo de especies *Pristimantis buckleyi* y *Pristimantis curtipes* en los Andes de Ecuador. Tesis de Licenciatura. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito. Pp: 1-114.
5. García-Cárdenas, J. 2010. Diversificación del complejo de especies *Pristimantis buckleyi* y *Pristimantis curtipes* en los Andes de Ecuador. Tesis de Licenciatura. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito. Pp: 1-114.
6. García-Cárdenas, J. 2010. Diversificación del complejo de especies *Pristimantis buckleyi* y *Pristimantis curtipes* en los Andes de Ecuador. Tesis de Licenciatura. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito. Pp: 1-114.

7. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
8. IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).
9. Lynch, J. D. 1981. Leptodactylid frogs of the genus *Eleutherodactylus* in the Andes of Northern Ecuador and adjacent Colombia. The University of Kansas, Museum of Natural History, Miscellaneous Publications 72:1-46. PDF
10. Mueses Cisneros, J. J. 2005. Fauna anfibia del Valle de Sibundoy, Putumayo-Colombia. *Caldasia*. Bogotá 27: 229-242.
11. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.
12. Yáñez-Muñoz, M. H. y Mueses-Cisneros, J. J. 2009. Anfibios y Reptiles. En: Ecuador: Cabeceras Cofanes Chingual.. Rapid Biological and Social Inventories Report 21. The Field Museum, Chicago. Chicago - USA.

Autor(es)

Caty Frenkel, Juan M. Guayasamín, Mario H. Yáñez-Muñoz, Andrea Varela-Jaramillo y Santiago R. Ron

Editor(es)

Juan M. Guayasamin y Mario H. Yáñez-Muñoz

Fecha Compilación

Martes, 10 de Enero de 2012

Fecha Edición

Martes, 10 de Enero de 2012

Actualización

Viernes, 16 de Enero de 2015

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Guayasamín, J. M., Yáñez-Muñoz, M. H., Varela-Jaramillo, A. y Ron, S. R. 2012. *Pristimantis buckleyi* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



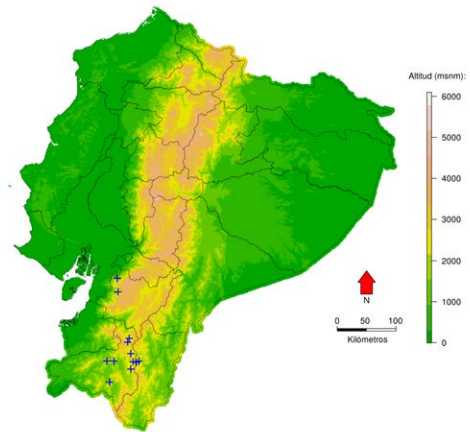
PREOCUPACIÓN
MENOR

fauna
WEB

Pristimantis cajamarcensis

Cutín de Cajamarca

Barbour y Noble (1920)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental, Matorral Interandino

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 22.4 mm (rango 19.2–24.1; n = 21). (Lynch y Duellman 1997.)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 29.8 mm (rango 27.1–33.8; n = 17). (Lynch y Duellman 1997.)

En morfología de los dígitos *Pristimantis cajamarcensis* se asemeja a *Pristimantis petrobardus*, *Pristimantis versicolor* y *Pristimantis wiensi*, pero difiere de ellos por tener puntos blancos en las áreas con rojo de los flancos y superficie posterior de los muslos. Los discos digitales son ligeramente más angostos que los de *Pristimantis petrobardus*, *Pristimantis versicolor* y *Pristimantis wiensi* (Lynch y Duellman 1997). Los otros miembros del grupo *Pristimantis unistrigatus* en los Andes del norte de Perú que tienen puntos pálidos en la ingle son *Pristimantis ceuthospilus*, *Pristimantis lirellus*, *Pristimantis muscosus* y *Pristimantis rufioculis*. En todos ellos los puntos pálidos no están sobre un fondo negro, como en *Pristimantis cajamarcensis*. *Pristimantis muscosus* tiene un tubérculo cónico en el talón y puntos blancos en los flancos, mientras que *Pristimantis rufioculis* no tiene membrana timpánica y tubérculos en el párpado superior y tiene puntos crema en los flancos. *Pristimantis lirellus* es más pequeño y no tiene anillo ni membrana timpánica. *Pristimantis ceuthospilus* difiere por no tener puntos café en los flancos y por tener flecos oscuros en el vientre, esos puntos en la ingle son amarillo brillante en vida. En *Pristimantis cajamarcensis* los puntos grandes en la ingle son rojos en vida (Duellman y Pramuk 1999).

Descripción

Pristimantis cajamarcensis presenta la siguiente combinación de caracteres (Duellman y Pramuk 1999): (1) piel dorsal levemente granular, con una fila de pústulas poco definidas, vientre areolado; pliegue discoidal prominente; pliegues dorsolaterales ausentes; (2) membrana y anillo timpánico prominentes, redondos, 1/2 del tamaño del ojo; (3) hocico redondeado visto dorsal y lateralmente, cantus rostralis angular; (4) párpado superior con pequeños tubérculos, ligeramente más angosto que la distancia interorbital; crestas craneales ausentes; (5) machos con hendiduras vocales y almohadillas nupciales; (7) Dedo I de la mano más corto que el II; discos pequeños, redondos; (8) dedos de las manos sin rebordes cutáneos; (9) tubérculos ulnares indistintos o ausentes; (10) talón y borde externo del tarso sin tubérculos; borde interno del tarso usualmente con un tubérculo; (11) tubérculo metatarsal interno oval, tubérculo metatarsal externo oval 4-6x; tubérculos plantares supernumerarios numerosos; (12) dedos de los pies con rebordes cutáneos; membranas ausentes; Dedo V del pie mucho más largo que el Dedo III; discos tan grandes como los de los dedos de las manos.

Coloración

Las siguientes descripciones se basan en dos especímenes del sur de Ecuador (Lynch y Duellman 1979): KU 141896-909 de 5 km NE de Cariamanga, Loja: dorso gris, café claro, café oscuro o café rojizo, vientre gris pálido, puntos en las ingles y en la superficie posterior de los muslos naranja rojizo, iris bronce con una línea horizontal media café rojiza. KU 165190-92 de 12.5 km s de Loja, Loja: dorso café claro a café rojizo con marcas café oscuro, ingles y superficie anterior de los muslos rosados, superficie posterior de los muslos negro con manchas blancas o moteados, iris pálido bronce con una línea horizontal media café rojiza.

Hábitat y Biología

Viven en zonas que se caracterizan por un régimen temperado húmedo. Aunque *Pristimantis cajamarcensis* ha sido encontrada en vegetación baja durante la noche, muchos individuos han sido encontrados durante el día, bajo rocas en el subpáramo, otros en bromelias terrestres o arbóreas en bosque (Lynch y Duellman 1997). Se encuentra también en pastizales y hábitats alterados. Una vez se encontraron 11 individuos en una sola bromelia. *Pristimantis cajamarcensis*, *Pristimantis petrobardus*, *Pristimantis versicolor* y *Pristimantis wiensi* parecen ser elementos de la fauna de la Depresión de Huancabamba (Lynch y Duellman 1997).

Distribución

Esta especie se distribuye ampliamente en la vertiente pacífica en la región de la Depresión de Huancabamba en el norte de Perú y en Loja en el sur de Ecuador. Se encuentra en el bosque tropical seco, bosque nublado y subpáramo. La presencia de esta especie en el occidente del Ecuador es sorprendente. Luz María en la provincia del Azuay es la localidad más al norte de esta especie (Lynch y Duellman 1997).

Rango Altitudinal:

Ocurre entre 1800 y 3100 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Preocupación menor.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Preocupación menor

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Pristimantis ceuthospilus* (Padial et al. 2014; Pinto-Sánchez et al. 2012; Pyron y Wiens 2011). Padial et al. (2014) no lo ubican dentro de ningún grupo de especies. Hedges et al. (2008) asignan esta especie al grupo de especies *Pristimantis unistrigatus*.

Etimología

El nombre hace referencia a la localidad tipo de donde fue descrita la especie en el Departamento de Cajamarca, Perú (Duellman y Lehr 2009).

Literatura Citada

1. Barbour, T. y Noble, G. K. 1920. Some amphibians from northwestern Perú, with a revision of the genera *Phyllobates* and *Telmatobius*. Bulletin of the Museum of Comparative Zoology, Harvard University, Cambridge 63:395-427. PDF
2. Duellman, W. E. y Lehr, E. 2009. Terrestrial breeding frogs (Strabomantidae) in Peru. NTV Science. Germany: 382 pp.
3. Duellman, W. E. y Pramuk, J. B. 1999. Frogs of the Genus *Eleutherodactylus* (Anura: Leptodactylidae) in the Andes of Northern Peru. Scientific Papers, Natural History Museum, The University of Kansas 13:1-78. PDF
4. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. Zootaxa 1737:1-182.
5. IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).
6. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
7. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. Zootaxa 3825:1-132.

Autor(es)

Caty Frenkel, Juan M. Guayasamín, Mario H. Yáñez-Muñoz, Andrea Varela-Jaramillo y Santiago R. Ron

Editor(es)

Juan M. Guayasamín y Mario H. Yáñez-Muñoz

Fecha Compilación

Martes, 10 de Enero de 2012

Fecha Edición

Martes, 10 de Enero de 2012

Actualización

Lunes, 8 de Diciembre de 2014

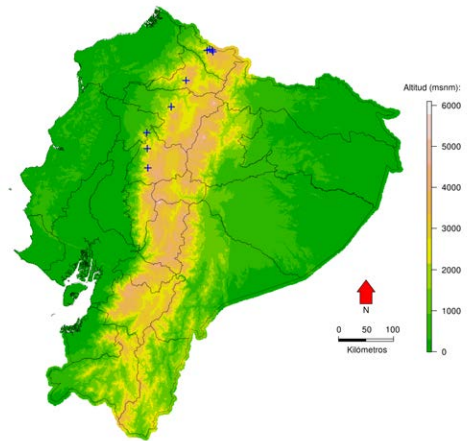
¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Guayasamín, J. M., Yáñez-Muñoz, M. H., Varela-Jaramillo, A. y Ron, S. R. 2012. *Pristimantis cajamarcensis* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



**CASI
AMENAZADA**
fauna
web

Pristimantis celator
Cutín de La Delicia
Lynch (1976)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 20.5 mm (rango 19.6–21.4; n = 6). (Lynch y Duellman 1997.)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 23.5 mm (rango 22.0–24.5; n = 7). (Lynch y Duellman 1997.)

Pristimantis celator se asemeja a *Pristimantis chalceus* por tener la piel aerolada en el dorso y dígitos cortos, *Pristimantis chalceus* tiene papilas alargadas en los dedos II-IV (ausente en *Pristimantis celator*), tubérculos subarticulares distales bífidos en los dedos de manos y pies (redondos en *Pristimantis celator*) y mesorchia café (blanco en *Pristimantis celator*).

Descripción

Pristimantis celator presenta la siguiente combinación de caracteres (Lynch y Duellman 1997): (1) piel dorsal finamente areolada, pliegue discoidal prominente, pliegues dorsolaterales prominentes; (2) membrana timpánica y anillo timpánico prominentes, redondos, su tamaño 1/3-3/5 del tamaño del ojo; (3) hocico subacuminado visto dorsalmente, redondeado visto lateralmente; (4) párpado superior sin tubérculos, cresta craneal ausente; (5) odontóforos vomerinos prominentes, triangulares; (6) machos sin sacos bucales ni almohadillas nupciales; (7) Dedo I de la mano más corto que el Dedo II, dedos cortos, discos grandes; (8) dedos de la mano con rebordes laterales angostos; (9) tubérculos ulnares

ausentes; (10) talón y tarso sin tubérculos; (11) tubérculo metatarsal interno agrandado, tubérculo metatarsal externo subcónico 5-6x; tubérculos supernumerarios numerosos; (12) dedos de los pies con rebordes cutáneos angostos; membranas ausentes, discos tan grandes como los de los dedos de las manos; Dedo V del pie mucho más largo que el Dedo III.

Coloración

La coloración es muy variable como se nota en las siguientes descripciones: KU 131573-86 de "La Delicia", Imbabura: dorso café rojizo, café, café claro o con marcas negras; líneas dorsolaterales negras encerrando áreas amarillas pardas a oxidado pálido, superficies ocultas de las extremidades sin color o naranja pálido; vientre amarillo, crema sucio o gris pálido; región gular de machos más amarillo limón que el vientre; iris café oscuro con una línea horizontal café oscuro. KU 165200-01 de 9.5 km NO de "Nono", Pichincha: dorso café claro amarillento a naranja pálido, café rojizo o café con o sin jaspeados café; las extremidades tienden a ser más naranjas que el cuerpo; vientre amarillo-crema metálico a casi negro, en cuyo caso manchas crema oscuro son evidentes; región gular amarillo sucio apagado; extremidades grises; iris cobre brillante con reticulaciones negras y una línea horizontal media café.

Hábitat y Biología

Todos los especímenes ecuatorianos han sido encontrados en bromelias terrestres en bosque nublado durante el día; usualmente se encuentra un individuo en cada bromelia, pero en una grande se encontraron ocho individuos (Lynch 1976). En una búsqueda a 14 km SE de Maldonado, Carchi, no se encontraron individuos en bromelias arbóreas, pero en las terrestres se encontraron 43 individuos. Lynch y Burrowes (1990) reportaron especímenes en bromelias terrestres en Colombia, pero ellos también notaron individuos en vegetación baja durante la noche no asociada a bromelias.

Distribución

Se conoce de seis localidades el la vertiente occidental de la Cordillera Occidental del noroeste del Ecuador y sus cercanías con Colombia (Ruiz-Carranza et al. 1996; Acosta-Galvis 2000). La distribución de esta especie está pobremente documentada debido a una inadecuada búsqueda en bromelias terrestres del bosque nublado.

Rango Altitudinal:

De 1750 a 2800 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Casi amenazada.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Casi amenazada

Taxonomía

Pristimantis celator es la especie hermana de *Pristimantis verecundus* (Padial et al. 2014; Pinto-Sánchez et al. 2012; Pyron y Wiens 2011). Padial et al. (2014) no asignan esta especie a ningún grupo de especies. Hedges et al. (2008) la asignan al grupo de especies *Pristimantis unistrigatus*.

Etimología

Latin, significa oculto, en referencia a la ocurrencia de esta rana en bromelias terrestres (Lynch 1976).

Literatura Citada

1. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
2. IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).
3. Lynch, J. D. 1976. New species of frogs (Leptodactylidae: *Eleutherodactylus*) from the Pacific Versant of Ecuador. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas* 55:1-33. PDF
4. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
5. MECN. 2009. Guía de campo de los pequeños vertebrados del Distrito Metropolitano de Quito (DMQ). Publicación Miscelánea N° 5. Serie de Publicaciones del Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales (MECN) – Fondo Ambiental del MDMQ, Imprenta Nuevo Arte, Quito, Ecuador, 76 pp.
6. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.
7. Ruiz-Carranza, P.M., Lynch, J.D. y Ardila-Robayo, A.1996. Lista actualizada de la fauna de Amphibia de Colombia. *Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales* 20:365-415.

Autor(es)

Caty Frenkel, Juan M. Guayasamín, Mario H. Yáñez-Muñoz, Andrea Varela-Jaramillo y Santiago R. Ron

Editor(es)

Juan M. Guayasamín y Mario H. Yáñez-Muñoz

Fecha Compilación

Martes, 10 de Enero de 2012

Fecha Edición

Martes, 10 de Enero de 2012

Actualización

Jueves, 11 de Diciembre de 2014

¿Cómo citar esta sinopsis?

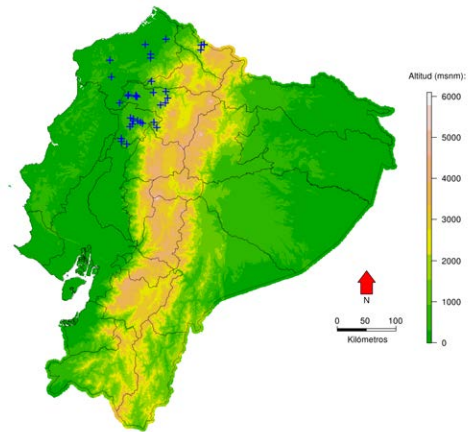
Frenkel, C., Guayasamín, J. M., Yáñez-Muñoz, M. H., Varela-Jaramillo, A. y Ron, S. R. 2012. *Pristimantis celator* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



**CASI
AMENAZADA**
fauna
web

Pristimantis chalceus Cutín del valle

Peters (1873)



Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Húmedo Tropical del Chocó, Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 23.5 mm (rango 17.5–26.9 mm; n=26) (Lynch y Duellman 1997)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 29.7 mm (rango 27.7–31.2 mm; n=13) (Lynch y Duellman 1997)

Sapo pequeño que se distingue de otros *Pristimantis* por tener la piel areolada en el dorso, presentar papilas en la punta de los dedos y por tener tubérculos subarticulares distales bífidos. *Pristimantis scolodiscus* es similar, pero tiene el iris azulado (negro en *Pristimantis chalceus*) y la piel dorsal levemente granular.

Descripción

Es un sapo de tamaño pequeño con la siguiente combinación de caracteres (modificado de Lynch 1970, Lynch y Duellman 1997): (1) piel dorsal y ventral areolada; pliegue discoidal prominente; pliegues dorsolaterales ausentes; (2) cabeza tan o más ancha que el cuerpo, más ancha que larga; (3) hocico corto, subacuminado visto dorsalmente, truncado visto lateralmente; *canthus rostralis* agudo, cóncavo; región loreal cóncava; (4) tímpano redondo, poco definido externamente; membrana timpánica ausente; anillo timpánico evidente debajo de la piel, su tamaño 1/3 del tamaño del ojo; (5) párpado superior sin tubérculos; crestas craneales ausentes; (5) odontóforos vomerinos oblicuos; coanas pequeñas,

situadas lateralmente; (6) machos con hendiduras vocales cortas y un saco vocal subgular externo grande; almohadillas nupciales ausentes; (7) Dedo I de la mano ligeramente más corto que el II; discos redondos, con papilas en la punta de los discos en los Dedos II y IV; (8) dedos de las manos anchos, con rebordes cutáneos angostos; tubérculo subarticular distal bífido; (9) tubérculo ulnar ausente; (10) talón y tarso sin tubérculos o pliegues; (11) tubérculo metatarsal interno oval, tubérculo metatarsal externo redondo, tubérculos supernumerarios no obvios; (12) dedos de los pies sin rebordes cutáneos; membrana ausente; discos redondos con papilas distales en los Dedos II y IV; tubérculo subarticular distal levemente definido; Dedo V del pie mucho más largo que el III.

Coloración

Muchos especímenes no tienen un patrón de coloración, otros tienen manchas café rojizas en el dorso, puntos café rojizos o reticulaciones café rojizas. La variación intraespecífica se muestra en los siguientes individuos: KU 117487-91 de Santo Domingo de los Colorados: durante la noche dorso amarillo crema uniforme a bronce rojizo pálido o café rojizo pálido; durante el día, algunos individuos amarillo crema con puntos café rojizos; flancos amarillo pálido; manos y pies amarillos, naranja o rojizos; vientre uniformemente blanco; región gular con un tinte amarillo, superficie posterior de los muslos sin pigmentar. KU 119474-85 de Santo Domingo de los Colorados: Dorso café rojizo durante la noche; en el día amarillo crema con o sin puntos café rojizos; vientre blanco, manos y pies amarillo o naranja. KU 165143-48 de 3.5 km NE de "Mindo", Pichincha: dorso café claro verdoso pálido con puntos café; muslos blanco crema; vientre blanco; iris negro con reticulaciones bronce tenue. Un individuo (KU 141773) de "río Baba", Pichincha y dos (141774-75) de 10.5 km N de "Quinindé", Esmeraldas, tenían el dorso verde metálico. Un individuo (KU 120252) de Santo Domingo de los Colorados, tenía las ingles y las superficies ocultas del muslo color rojo (Lynch y Duellman 1997).

Hábitat y Biología

Especie nocturna que habita en bosque primario, secundario cerrado, borde de bosque junto a cultivos de banano y cerca a riachuelos, no se la encuentra en áreas abiertas. En el día duerme entre las axilas de bromelias y hojas de plantas (Araceae), en la noche se la encuentra sobre arbustos no mayores a 1.5 m (Lynch y Duellman 1997, MECN 2010).

Distribución

Se distribuye desde el suroeste en el departamento de Antioquia en Colombia (Lynch 1980, Ruiz-Carranza et al. 1996), hasta la provincia de Guayas en Ecuador. La especie está ausente en las regiones más secas del suroeste de Ecuador, pero uno de los sintipos se supone que provino de Chimbo, Guayas, que está en el régimen subtropical seco (MECN 2010).

Rango Altitudinal:

Se encuentra desde los 50 a los 1970 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Preocupación menor.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Casi amenazada

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Pristimantis parvillus*, *Pristimantis luteolateralis* y *Pristimantis walkeri* (Pyron y Wiens 2011, Pinto-Sánchez et al. 2012, Padial et al. 2014). Esta especie ha sido asignada al grupo de especies *Pristimantis chalceus* (Padial et al. 2014, Hedges et al. 2008).

Etimología

En nombre *Pristimantis* proviene de dos palabras griegas "sierra" y "rana arborícola" (Jiménez de la Espada 1871). El epíteto específico proviene del griego *chalceos* que significa "de cobre", y hace referencia a la coloración de esta especie (Brown 1956).

Información Adicional

Lynch (1970) redescubre la especie. Lynch y Duellman (1997) presentan fotografías en vivo. Lynch (1999) la incluye en su clave de identificación. Paez et al. (2002) y MECN (2009) la incluyen en sus guías de campo.

Literatura Citada

1. Brown, R. W. 1956. Composition of scientific words. Smithsonian Books, Washington, 882 pp.
2. Castro, F., Ron, S. R., Coloma, L. A., Bolivar, W. 2004. *Pristimantis chalceus*. The IUCN Red List of Threatened Species. e.T56505A11485287. <http://dx.doi.org/10.2305/IUCN.UK.2004.RLTS.T56505A11485287.en>.
3. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
4. Jiménez de la Espada, M. 1871. Faunae neotropicalis species quaedam nondum cognitae. *Jornal de Ciencias, Mathematicas, Physicas e Naturaes. Academia Real das Ciencias de Lisboa* 3:57-65.
5. Lynch, J. D. 1970. Redescriptions of three little-known *Eleutherodactylus* from northwestern Ecuador (Amphibia:Leptodactylidae). *Transactions of the Kansas Academy of Science*: 169-180. PDF
6. Lynch, J. D. 1980. Systematic status and distribution of some poorly known frogs of the genus *Eleutherodactylus* from the Chococoan lowlands of South America. *Herpetologica*: 175-189. PDF

7. Lynch, J. D. 1999. Lista anotada y clave para las ranas (genero *Eleutherodactylus*) chocoanas del Valle del Cauca, y apuntes sobre las especies de la cordillera Occidental adyacente. *Caldasia*: 184-202. Enlace
8. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
9. MECN. 2009. Guía de campo de los pequeños vertebrados del Distrito Metropolitano de Quito (DMQ). Publicación Miscelánea N° 5. Serie de Publicaciones del Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales (MECN) – Fondo Ambiental del MDMQ, Imprenta Nuevo Arte, Quito, Ecuador, 76 pp.
10. MECN. 2010. Serie Herpetofauna del Ecuador: El Choco Esmeraldeño. Monografía. Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales. Quito-Ecuador 5:1-232.
11. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.
12. Paez, V. P., Bock, B. C., Estrada, J. J., Ortega, A. M., Daza, J. M. y Gutiérrez-C., P. D. 2002. Guía de campo de algunas especies de anfibios y reptiles de Antioquia. Universidad de Antioquia, Departamento de Biología. Medellín, 136.
13. Peters, W. K. 1873. Über eine neue Schildkrotenart, *Cinosternon Effeldtii* und einige andere neue oder weniger bekannte Amphibien. Monatsberichte der Preussischen Akademie der Wissenschaften zu Berlin 1873:603-618. PDF
14. Pinto-Sánchez, N. R., Ibañez, R., Madriñan, S., Sanjur, O. I., Bermingham, E., Crawford, A. J. 2012. The great American biotic interchange in frogs: multiple and early colonization of Central America by the South American genus *Pristimantis* (Anura: Craugastoridae). *Molecular Phylogenetics and Evolution* 62:954-972.
15. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 61:543-583.
16. Ruiz-Carranza, P.M., Lynch, J.D. y Ardila-Robayo, A.1996. Lista actualizada de la fauna de Amphibia de Colombia. *Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales* 20:365-415.

Autor(es)

Caty Frenkel, Juan M. Guayasamin, Mario H. Yáñez-Muñoz, Andrea Varela-Jaramillo, Santiago R. Ron y Gabriela Pazmiño-Armijos

Editor(es)

Juan M. Guayasamin y Mario H. Yáñez-Muñoz **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Domingo, 10 de Enero de 2010

Fecha Edición

Martes, 10 de Enero de 2012

Actualización

Martes, 5 de Julio de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

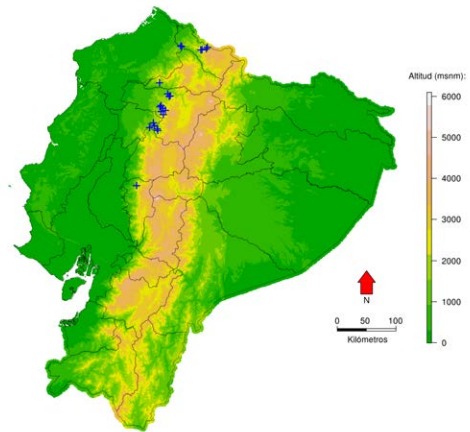
Frenkel, C., Guayasamin, J. M., Yáñez-Muñoz, M. H., Varela-Jaramillo, A., Ron, S. R. y Pazmiño-Armijos, G. 2012. *Pristimantis chalceus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yáñez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



EN PELIGRO

fauna
WEB

Pristimantis crucifer
Cutín del Porvenir
Boulenger (1899)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 19.4 mm (rango 18.3–20.6; n = 9). (Lynch y Duellman 1997.)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 26.8 mm (rango 22.8–34.5; n = 8). (Lynch y Duellman 1997.)

Es una rana pequeña verde espinosa, tiene una coloración distintiva azul, a veces bordeado por amarillo en las ingles y parte oculta de los muslos. Posee tubérculos cónicos en los párpados, talón y tarso, los discos de sus dedos son ampliamente expandidos y carece de membrana basal entre los dedos pediales. La coloración azul de las ingles la distingue de especies similares simpátricas como *Pristimantis rufoviridis* (ingles color gris) y la mayoría de especies similares de estribaciones orientales de los Andes como *Pristimantis eriphus* (blanco a amarillo con reticulaciones negras), *Pristimantis incanus* (café rojizo con puntos blancos) y *Pristimantis roni* (verde o café) exceptuando a *Pristimantis katoptroides* que presenta la misma coloración e ingles. *Pristimantis katoptroides* tiene el iris dorado con reticulaciones anchas negras y el vientre blanco sólido con o sin reticulaciones oscuras, mientras que *Pristimantis crucifer* tiene el iris rojo superiormente, dorado bajo la pupila y su vientre es blanco transparente con o sin flecos oscuros (Lynch y Duellman 1997, Lynch y Duellman 1980, Flores 1988, Yáñez-Muñoz et al. 2014, Valencia et al. 2010).

Descripción

Es una rana pequeña que presenta la siguiente combinación de caracteres (Lynch y Duellman 1997): (1) piel dorsal finamente tuberculada con tubérculos cónicos esparcidos en los párpados, dorso y pantorrillas; pliegue discoidal prominente; pliegues dorsolaterales ausentes; (2) membrana timpánica y anillo timpánico prominentes, redondos, pequeños, su tamaño 1/4–1/3 del tamaño del ojo; (3) hocico corto, redondeado visto dorsalmente, truncado visto lateralmente; (4) párpado superior con tubérculos cónicos, crestas craneales ausentes; (5) odontóforos vomerinos triangulares; (6) machos con sacos vocales y un saco vocal externo, almohadillas nupciales presentes; (7) Dedo I de la mano más corto que el Dedo II; discos de los dedos externos anchos; (8) dedos de la mano con rebordes cutáneos crenulados; (9) tubérculos ulnares cónicos; (10) talón con un calcar corto, bordes internos y externos del tarso con tubérculos cónicos; (11) tubérculo metatarsal interno cónico, tubérculo metatarsal externo redondo 4–6x; tubérculos supernumerarios ausentes; superficie plantar areolada; (12) dedos de los pies con rebordes cutáneos crenulados; membranas ausentes; Dedo V del pie mucho más largo que el Dedo III.

Coloración

En vida, la coloración dorsal es verde con marcas verde oscuro a negras que incluyen marcas en forma de "V" invertida en el dorso, línea cantal, supratimpánica, interorbital y barras labiales en la cabeza, barras diagonales en flancos y barras transversales en extremidades. Las ingles y las superficies escondidas de los muslos son azules a veces bordeadas con manchas amarillas; el azul es más pálido en juveniles y ausente en los individuos más pequeños. El vientre varía de blanco transparentoso a gris con o sin puntos cafés. El iris es rojo en la parte superior y bronce blancuzco bajo la pupila (modificado de Lynch y Duellman 1997).

Hábitat y Biología

Se han encontrado individuos durante la noche perchando en helechos y hojas hasta 2 m sobre el suelo, en bosque denso y a lo largo de ríos. Su morfología de coloración verde con muchos tubérculos cónicos perchando sobre hojas cubiertas de musgo sugiere que existe mimetismo. Durante el día, las ranas se encontraron en bromelias arbóreas. La capacidad de esta especie para adaptarse a hábitats alterados es desconocida.

Distribución

Se distribuye en las estribaciones del Pacífico de la Cordillera Occidental en Ecuador, desde las Provincias de Imbabura y Esmeraldas, hasta Bolívar. Ha sido registrada en aproximadamente diez localidades.

Rango Altitudinal:

De 1200 a 1800 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Vulnerable.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Pristimantis subsigillatus* y *Pristimantis nyctophylax* (Padial et al. 2014; Pinto-Sánchez et al. 2012; Pyron y Wiens 2011). Padial et al. (2014) no lo asignan a ningún grupo de especies. Hedges et al. (2008) lo asignan al grupo de especies *Pristimantis unistrigatus*.

Etimología

La descripción original no menciona la etimología de la especie. Sin embargo, el epíteto específico es de raíz Latín, y hace referencia a la coloración de los muslos de la especie.

Información Adicional

Lynch (1976) describe la coloración en preservado. MECN (2009) la incluyen en su guía de campo.

Literatura Citada

1. Boulenger, G. A. 1899(b). Descriptions of new reptiles and batrachians collected by Mr. P.O. Simons in the Andes of Ecuador. *Annals and Magazine of Natural History* 7:454-457. PDF
2. Flores, G. 1988. Two new species of Ecuadorian *Eleutherodactylus* (Leptodactylidae) of the *E. crucifer* assembly. *Journal of Herpetology* 22:34-41. PDF
3. Hedges, S. B., Duellman, W. E. y Heinicke, M. P. 2008a. New World direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
4. IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).
5. Lynch, J. D. 1976. New species of frogs (Leptodactylidae: *Eleutherodactylus*) from the Pacific Versant of Ecuador. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas* 55:1-33. PDF
6. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1980. The *Eleutherodactylus* of the Amazonian slopes of the Ecuadorian Andes (Anura: Leptodactylidae). *The University of Kansas, Museum of Natural History, Miscellaneous Publications* 69:1-86. PDF

7. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
8. MECN. 2009. Guía de campo de los pequeños vertebrados del Distrito Metropolitano de Quito (DMQ). Publicación Miscelánea N° 5. Serie de Publicaciones del Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales (MECN) – Fondo Ambiental del MDMQ, Imprenta Nuevo Arte, Quito, Ecuador, 76 pp.
9. Padiá, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.
10. Valencia, J., Yáñez-Muñoz, M. H., Betancourt-Yépez, R., Terán-Valdez, A. y Guayasamin, J. M. 2010. Una llamativa nueva especie de *Pristimantis* (Anura: Terrarana: Strabomantidae) de las estribaciones noroccidentales de los Andes de Ecuador. *Avances en Ciencias e Ingenierías* 3:B41-B45. PDF
11. Yáñez-Muñoz, M. H., Bejarano-Muñoz, E. P., Brito, J., Batallas, D. 2014. Ranas terrestres de los Andes Surorientales de Ecuador II: Una nueva especie de *Pristimantis* verde espinosa de los bosques montanos del Parque Nacional Sangay (Anura: Craugastoridae). *Avances en Ciencias e Ingenierías* 6:63-77. PDF

Autor(es)

Caty Frenkel, Nadia Páez-Rosales, Juan M. Guayasamín, Mario H. Yáñez-Muñoz, Andrea Varela-Jaramillo y Santiago R. Ron

Editor(es)

Juan M. Guayasamín y Mario H. Yáñez-Muñoz

Fecha Compilación

Jueves, 17 de Junio de 2010

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

Martes, 17 de Mayo de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Páez-Rosales, N., Guayasamín, J. M., Yáñez-Muñoz, M. H., Varela-Jaramillo, A. y Ron, S. R. 2010. *Pristimantis crucifer* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yáñez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



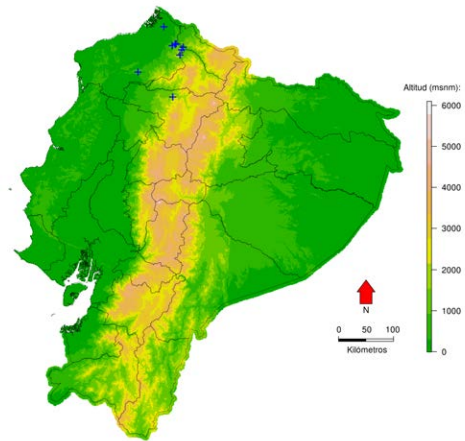
**DATOS
INSUFICIENTES**

fauna
WEB

Pristimantis degener

Cutín naranja

Lynch y Duellman (1997)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal 22.2 mm (n = 1). (Lynch y Duellman 1997.)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 31.4 mm (rango 31.0–31.9; n = 2). (Lynch y Duellman 1997.)

Pristimantis degener es más similar a *Pristimantis subsigillatus* y, por ende, presumiblemente más cercano a *Pristimantis eugeniae*, *Pristimantis nyctophylax* y *Pristimantis phoxocephalus*. A diferencia de otras especies *Pristimantis degener* no tiene almohadillas nupciales y tiene la piel dorsal lisa. *Pristimantis subsigillatus* difiere por tener tubérculos en la punta del hocico, en el párpado superior y en los tarsos. En el occidente de Ecuador, la única especie que tiene el iris naranja es *Pristimantis sobetes*, que difiere por tener crestas craneales, pliegues dorsolaterales y tubérculos en el dorso.

Descripción

Pristimantis degener presenta la siguiente combinación de caracteres (Lynch y Duellman 1997): (1) piel dorsal lisa, la del vientre areolada; pliegue discoidal ausente; pliegues dorsolaterales ausentes; (2) membrana y anillo timpánicos prominentes, redondos, su tamaño 1/3–2/5 del tamaño del ojo; (3) hocico redondeado visto dorsalmente, truncado visto lateralmente; (4) párpado superior sin tubérculos; crestas craneales

ausentes; (5) odontóforos vomerinos triangulares; (6) machos con sacos bucales; almohadillas nupciales ausentes; (7) Dedo I de la mano más corto que el II; discos redondos; (8) dedos de las manos con pliegues cutáneos; (9) tubérculos ulnares pequeños; (10) talón con tubérculos diminutos; tarso sin tubérculos; (11) tubérculo metatarsal interno oval, tubérculo metatarsal externo subcónico; (12) dedos de los pies con pliegues cutáneos; membranas ausentes; Dedo V del pie mucho más largo que el III.

Coloración

La coloración en vida están basadas en transparencias de 35 mm de una hembra adulta de M. L. Crump, el dorso es café con marcas café débiles; los flancos; los flancos son blancos con reticulaciones negras y el iris naranja. Notas de coloración de un espécimen colectado en 1995 en Altaquer, Departamento de Nariño, Colombia, fue proveído por Pedro M. Ruíz-Carranza: dorso caramelo, con un triángulo occipital ancho delineado de amarillo; vientre y superficies escondidas de las piernas amarillo crema con vermiculaciones rojas; periferia y parte anterior del mentón ocre rojo; iris naranja rojo brillante con manchas café. Existe dimorfismo sexual en cuanto a la coloración de un macho y dos hembras. El patrón dorsal en el macho es tenue en comparación con las hembras. Las ingles y la superficie posterior de los muslos tienen reticulaciones, mientras que esas superficies en los machos son uniformemente cafés; el vientre es reticulado en las hembras y sin pigmentar en el macho. MECN (2010) reporta que la coloración del iris entre machos y hembras es contrastante ya que las hembras presentan una coloración rojizo anaranjada intensa, mientras que los machos.

Hábitat y Biología

Habita en bosques húmedos tropicales en la región del Chocó, asociada a bosques poco disturbados y no en áreas abiertas (Lynch y Duellman 1997; MECN 2010). Es activa por la noche, generalmente desde vegetación baja a alta. El holotipo se encontraba en una hoja de un arbusto a unos 0.5 m encima del suelo en el bosque primario, durante la noche. MECN (2010) reporta ejemplares capturados en río Verde, Provincia de Esmeraldas, a 3 m de altura.

Distribución

Se conoce de tres localidades de las estribaciones Occidentales de los Andes en el noroeste de Ecuador y suroeste de Colombia: "El Cristal" y "Alto Tambo" (Provincia de Esmeraldas, Ecuador); y en la carretera "Altaquer-Tumaco" (Departamento de Nariño, Colombia).

Rango Altitudinal:

De 830 a 200 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Datos insuficientes

Taxonomía

Pristimantis degener no ha sido incluido en estudios filogenéticos basados en caracteres moleculares, por lo que sus relaciones evolutivas todavía son inciertas. Padial et al. (2014) no lo asignan a ningún grupo de especies. Hedges et al. (2008) lo asignan al grupo de especies *Pristimantis unistrigatus*.

Etimología

Se refiere al nombre latín que significa "diferente". El nombre es en alusión a los ojos naranja, que son diferentes a los iris de la mayoría de ranas congénicas (Lynch y Duellman 1997).

Literatura Citada

1. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
2. IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).
3. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
4. MECN. 2010. Serie Herpetofauna del Ecuador: El Choco Esmeraldeño. Monografía. Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales. Quito-Ecuador 5:1-232.
5. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.

Autor(es)

Caty Frenkel, Juan M. Guayasamín, Mario H. Yáñez-Muñoz, Andrea Varela-Jaramillo y Santiago R. Ron

Editor(es)

Juan M. Guayasamín y Mario H. Yáñez-Muñoz

Fecha Compilación

Jueves, 12 de Enero de 2012

Fecha Edición

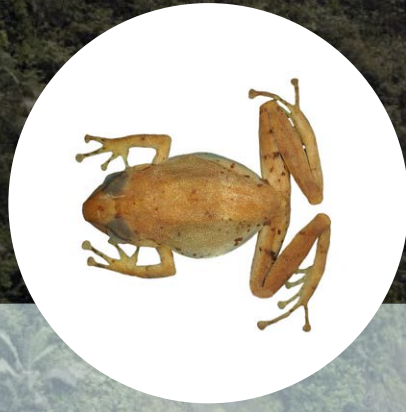
Jueves, 12 de Enero de 2012

Actualización

Jueves, 11 de Diciembre de 2014

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Guayasamín, J. M., Yáñez-Muñoz, M. H., Varela-Jaramillo, A. y Ron, S. R. 2012. *Pristimantis degener* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



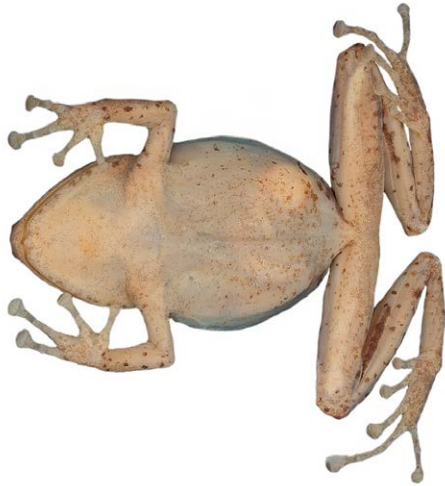
EN PELIGRO

fauna
WEB

Pristimantis dissimulatus

Cutín tomate

Lynch y Duellman (1997)



Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Desconocido. (Lynch y Duellman 1997.)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio= 29.9 mm (rango 27.4–32.7; n = 5). (Lynch y Duellman 1997.)

Pristimantis dissimulatus es similar a *Pristimantis calcaratus*, que es más pequeño. El primero, tiene un hocico más largo, el canto rostral recto más que cóncavo, procesos de los odontóforos vomerinos ovales más que oblicuos y un patrón de puntos o líneas en un fondo naranja en las ingles y superficies ocultas de las piernas.

Descripción

Pristimantis dissimulatus se caracteriza por la combinación de los siguientes caracteres (Lynch y Duellman 1997): (1) piel dorsal lisa excepto por unas crestas dérmico diminutas; vientre areolado; pliegues dorsolaterales ausentes; (2) membrana timpánica y anillo timpánico presentes; redondos, su longitud 1/3 - 2/5 del tamaño del ojo; (3) hocico largo, subacuminado visto dorsalmente, angular redondeado de perfil; (4) párpado superior con diminutos tubérculos; crestas craneales ausentes; (5) odontóforos vomerinos ovales; (6) machos adultos desconocidos; (7) dedo de la mano I más corto que el segundo; discos grandes en dedos externos, apicalmente redondeados; (8) dedos de la mano con

rebordes cutáneos laterales pequeños; (9) tubérculos ulnares ausentes, excepto por un tubérculo antebraqueal pequeño; (10) talón con un tubérculo subcónico; borde externo del tarso sin tubérculos o pliegues; (11) tubérculo metatarsal interno agrandado, tubérculo metatarsal externo subcónico 6 a 8 veces más grande que el interno; tubérculos plantares supernumerarios en la base de los dedos del pie; (12) dedos de los pies sin rebordes cutáneos laterales; membrana ausente; Dedo V del pie mucho más grande que el III.

Coloración

De acuerdo a la descripción original de la especie (Lynch y Duellman 1997), el dorso y vientre es de coloración café claro pálido, naranja, oliva o café con un tinte naranja encima y diminutos flecos negros en el vientre. Región gular naranja con manchas negras. Las superficies ocultas de las piernas naranja o amarillo con puntos negros o jaspeado. Iris bronce brillante con una línea horizontal café.

Hábitat y Biología

Vive en el bosque y su habilidad para adaptarse a hábitats modificados es desconocida. Los especímenes han sido encontrados por la noche, en vegetación baja a lo largo de riachuelos. Todos los individuos encontrados estaban en vegetación baja a lo largo de riachuelos en el bosque nublado.

Distribución

Se distribuye en las estribaciones occidentales de los Andes de Ecuador en la provincia de Pichincha. Es conocido sólo de dos localidades: "Quebrada Zapadores", cerca de "Chiriboga", y en "San Ignacio". Reportes de Colombia son un error (J. Lynch pers. comm.).

Rango Altitudinal:

De 1920 a 2020 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Pristimantis calcarulatus*, *Pristimantis appendiculatus* y *Pristimantis pycnodermis* (Padial et al. 2014; Pinto-Sánchez et al. 2012; Pyron y Wiens 2011). Padial et al. (2014) no lo asignan a ningún grupo de especies. Hedges et al. (2008) lo asignan al grupo de especies *Pristimantis unistrigatus*.

Etimología

Se refiere el nombre Latín que significa “distinguido” o “escondido”. Se usa en referencia al color brillante que presenta en las superficies ocultas de las piernas (Lynch y Duellman 1997).

Literatura Citada

1. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
2. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
3. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.
4. Yáñez-Muñoz, M. H. y Bejarano-Muñoz, E. P. 2013. Lista actualizada de ranas terrestres *Pristimantis* (Anura: Craugastoridae) en las Estribaciones Occidentales del Distrito Metropolitano de Quito, Andes de Ecuador. *Boletín Técnico, Serie Zoológica* 11:125-150. PDF

Autor(es)

Caty Frenkel, Mario H. Yáñez-Muñoz, Juan M. Guayasamín, Andrea Varela-Jaramillo y Santiago R. Ron

Editor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz y Juan M. Guayasamín

Fecha Compilación

Lunes, 1 de Julio de 2013

Fecha Edición

Lunes, 1 de Julio de 2013

Actualización

Lunes, 15 de Diciembre de 2014

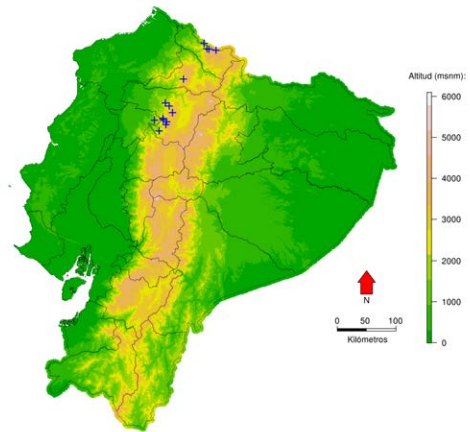
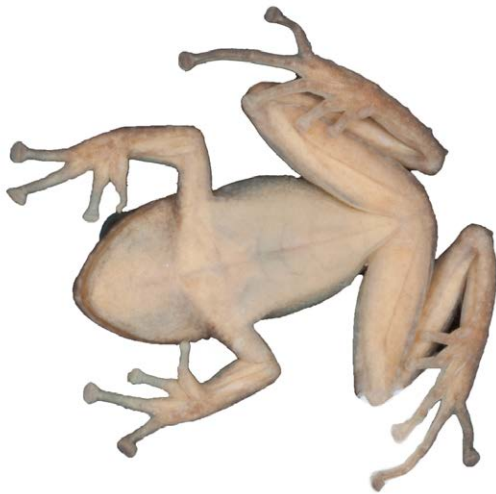
¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Yáñez-Muñoz, M. H., Guayasamín, J. M., Varela-Jaramillo, A. y Ron, S. R. 2013. *Pristimantis dissimulatus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



**CASI
AMENAZADA**
fauna
web

Pristimantis duellmani
Cutín de Duellman
Lynch (1980)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 31.2 mm (rango 24.9–36.0; n = 32) (Lynch y Duellman 1997)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 41.8 mm (rango 36.6–45.8; n = 17) (Lynch y Duellman 1997)

Es una rana de tamaño variable entre pequeño y mediano que presenta pliegues dorsolaterales. Tiene crestas craneales, los discos de sus dedos son ampliamente expandidos y presenta membrana basal entre los dedos de los pies. *Pristimantis duellmani* es similar a *Pristimantis hamiotae* y *Pristimantis surdus* por carecer de anillo timpánico y presentar el Dedo V del pie relativamente corto y ligeramente más largo que el III. *Pristimantis duellmani* difiere en que tiene membrana basal en los dedos de los pies y pliegues dorsolaterales cortos y distintivos, en contraste con los débiles pliegues (o ausentes) y membranas en los dedos de los pies ausentes o extremadamente basales de las otras dos especies. Los dedos de *Pristimantis duellmani* son más largos que los de *Pristimantis hamiotae* (Lynch y Duellman 1997).

Descripción

Es una rana de tamaño variable entre pequeño y mediano, que se caracteriza por la siguiente combinación de caracteres (Lynch y Duellman 1997): (1) dorso con numerosas verrugas pequeñas y aplanadas, vientre areolado; pliegue discoidal débilmente definido; pliegue dorsolateral

corto, extendiéndose hasta el nivel del sacro; (2) membrana y anillo timpánico ausentes; (3) hocico corto, redondo visto dorsalmente, redondo a truncado visto lateralmente; (4) párpado superior sin tubérculos, tan ancho como la distancia interorbital, región interorbital surcada; crestas craneales presentes; (5) odontóforos vomerinos grandes, subtriangulares; (6) machos sin hendiduras vocales; almohadillas nupciales pequeñas; (7) Dedo de la mano I más corto que el II; discos ampliamente expandidos; (8) dedos de las manos con rebordes cutáneos laterales; (9) tubérculos ulnares ausentes; (10) talón y borde externo del tarso con tubérculos pequeños; borde interno del tarso con un gran tubérculo; (11) tubérculo metatarsal interno oval, al menos ocho veces más grande que el externo; pocos tubérculos supernumerarios en la base del Dedo IV del pie; (12) dedos de los pies con rebordes cutáneos laterales y membrana basal; Dedo V del pie más largo que el III.

Coloración

En vida, el dorso es variable entre gris, verde y café, puede presentar marcas cafés oscuras o negras. La superficie posterior de los muslos es café o gris con manchas o flecos cremas o amarillos. El vientre varía entre amarillo, gris y negro con flecos o moteado con café oscuro o crema. El iris es café rojizo, café chocolate o cobre, con o sin una línea media difusa (Lynch y Duellman 1997).

Hábitat y Biología

Está presente en microhábitats húmedos. Por la noche, los individuos están perchando en ramas y hierbas que se encuentran sobre pequeños riachuelos o están sentados en rocas en las zonas de rocío de las caídas de agua; algunos han sido encontrados en grietas o entre rocas en pequeños riachuelos (Lynch y Duellman 1997). La habilidad de esta especie para adaptarse a hábitats modificados es desconocida.

Distribución

Se distribuye en las estribaciones del Pacífico del occidente de los Andes en el norte de Ecuador (Provincias del Carchi, Imbabura y Pichincha) y sur de Colombia (Departamentos del Cauca y Nariño).

Rango Altitudinal:

De 1550 a 2700 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Vulnerable.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Casi amenazada

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Pristimantis quinquagesimus* y *Pristimantis thymalopsoides* (Padial et al. 2014; Pinto-Sánchez et al. 2012; Pyron y Wiens 2011). Padial et al. (2014) lo asignan al grupo de especies *Pristimantis devillei*. Hedges et al. (2008) lo asignan al grupo de especies *Pristimantis surdus*.

Etimología

El epíteto específico es un patrnímico dedicado por el autor de la especie (Lynch 1980) a William E. Duellman quien fue el primero en colectar y por cuyos senderos que el autor de la especie recorrió en busca de ranas andinas.

Literatura Citada

1. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
2. Lynch, J. D. 1980. Two new species of earless frogs allied to *Eleutherodactylus surdus* (Leptodactylidae) from the Pacific slopes of the Ecuadorian Andes. *Proc. Biol. Spoc. Wash* 93:327-338.
3. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
4. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.

Autor(es)

Caty Frenkel, Mario H. Yáñez-Muñoz, Juan M. Guayasamín, Andrea Varela-Jaramillo y Santiago Ron

Editor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz y Juan M. Guayasamín

Fecha Compilación

Miércoles, 17 de Julio de 2013

Fecha Edición

Miércoles, 17 de Julio de 2013

Actualización

Lunes, 15 de Diciembre de 2014

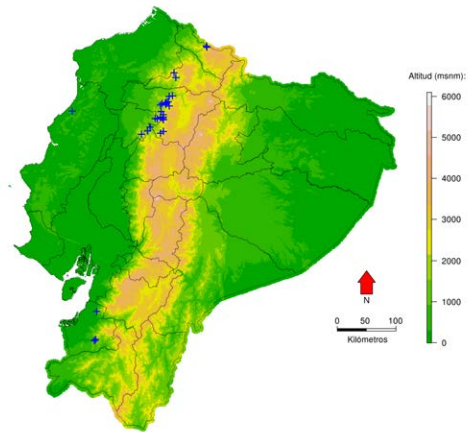
¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Yáñez-Muñoz, M. H., Guayasamín, J. M., Varela-Jaramillo, A. y Ron, S. R. 2013. *Pristimantis duellmani* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



**CASI
AMENAZADA**
fauna
weB

Pristimantis eremitus
Cutín de Chiriboga
Lynch (1980)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 19.3 mm (rango 17.2–21.8; n = 7) (Lynch y Duellman 1997)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 27.4 mm (rango 27.1–27.6; n = 2) (Lynch y Duellman 1997)

Es una rana pequeña de varias tonalidades de verde, su hocico es subacuminado con una papila en la punta. Posee un tubérculo en el párpado y varios pequeños en el talón y tarso, los discos de sus dedos son ampliamente expandidos y carece de membrana basal entre los dedos de los pies. Dentro de su rango de distribución puede ser confundido con *Pristimantis apiculatus*, quien puede reconocerse por presentar una piel dorsal lisa y café en lugar de areolada y verde. Es menos parecido con *Pristimantis mindo* (también del complejo *Pristimantis lacrimosus*, con una distribución similar), quien tiene el hocico redondo sin una papila en la punta y su coloración dorsal es café con amarillo en los flancos. *Pristimantis eremitus* también es similar a especies distribuidas al este de los Andes, como *Pristimantis lacrimosus* y *Pristimantis petersi*; ambas se diferencian por tener un hocico redondo con una papila en la punta. Además, *Pristimantis lacrimosus* no presenta tubérculos en el párpado, talón o tarso, y su coloración dorsal es café dorado (Lynch y Duellman 1997, Lynch y Burrowes 1990, Arteaga et al. 2013, Lynch y Duellman 1980).

Descripción

Es una especie pequeña de *Pristimantis* que se caracteriza por (Lynch y Duellman 1997): (1) piel dorsal finamente areolada; piel ventral areolada; pliegues dorsolaterales ausentes; pliegue discoidal presente; (2) anillo timpánico visible excepto en su borde superior, redondo, su longitud 2/5-1/2 del tamaño del ojo; (3) hocico subacuminado visto dorsalmente, redondeado o ligeramente saliente de perfil; (4) párpado superior con un tubérculo cónico, más estrecho que la distancia interorbital; crestas craneales ausentes; (5) odontóforos vomerinos, presentes, ovales de contorno; (6) machos con sacos vocales y almohadillas nupciales; (7) Dedo I de la mano más corto que el II, discos ampliamente expandidos; (8) dedos de la mano con rebordes cutáneos laterales; (9) tubérculos ulnares pequeños, subcónicos; (10) talón y borde externo del tarso con pequeños tubérculos, tubérculo tarsal interno o pliegue tarsal ausentes; (11) tubérculo metatarsal interno oval, cuatro veces el tamaño del tubérculo metatarsal externo, subcónico; varios tubérculos supernumerarios; (12) dedos de los pies con rebordes cutáneos laterales; membrana ausente; Dedo V del pie mucho más largo que el III.

Coloración

En vida, el dorso es verde, usualmente presenta marcas oscuras como reticulaciones, flecos o líneas dorsolaterales café rojizas. Las superficies dorsales de las extremidades posteriores pueden ser verdes, café claro amarillento o anaranjado. Los flancos varían de café claro a amarillo. Las ingles y las superficies posteriores de los muslos son amarillo pálido, con o sin flecos amarillos o negros. El vientre es amarillo pálido a blanco con o sin pequeños flecos café en la garganta. El iris es cobre con finas reticulaciones negras (modificado de Lynch y Burrowes 1990, Lynch y Duellman 1997, Lynch 1980).

Hábitat y Biología

Ocurre en bosque montano primario y secundario. Está asociada a bromelias epífitas y terrestres (Lynch y Burrowes 1990; Hutter et al. 2016). También ha sido registrada en hierbas y arbustos a 2 m del suelo. Cuando está activa es posible observarla a más de 7 m de altura (Lynch y Burrowes 1990). Los machos cantan generalmente desde bromelias o sobre hojas de otras plantas pero a menos de 1 m de bromelias. Cantan con mayor frecuencia en noches de lluvia (Hutter et al. 2016). Su ámbito hogareño mide en promedio 26 m² (Hutter et al. 2016).

Distribución

Estribaciones occidentales de los Andes en el extremo suroccidental de Colombia y noroccidental de Ecuador. En los Andes de Ecuador ha sido reportado desde la provincia de Cotopaxi al sur, Pichincha, Imbabura y Carchi hasta el norte. Hutter et al. (2016) reportan su presencia en 21 localidades en Ecuador y Colombia.

Rango Altitudinal:

De 1540 a 2470 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Vulnerable.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Casi amenazada

Taxonomía

No ha sido incluido en filogenias basadas en caracteres moleculares, por lo que sus relaciones evolutivas aún son inciertas. Se lo ha asignado al grupo de especies *Pristimantis lacrimosus* (Padial et al. 2014; Hedges et al. 2008).

Etimología

Latín, significa sola o solitaria, en alusión a sus especies más cercanas que son de la vertiente amazónica (Lynch 1980).

Información Adicional

Hutter et al. (2016) presentan información de historia natural, describen el canto y evalúan su estado de conservación. También publican fotografías de la variación de su coloración dorsal. Arteaga et al. (2013) presentan una sinopsis de la especie.

Literatura Citada

1. Arteaga, A. F., Bustamante, L. M., Guayasamin, J. M. 2013. The amphibians and reptiles of Mindo. *En: Tropical Herping*. <http://www.tropicalherping.com/>. (Consultado: 2015).
2. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
3. Hutter, C. R., Liu, V., Kell, T., Lyons, J. A., Guayasamin, J. M. 2016. The natural history, distribution, and conservation of lonely rainfrogs, *Pristimantis eremitus*. *Herpetológica* 72:13-22.
4. Lynch, J. D. 1980. *Eleutherodactylus eremitus*, a new trans-Andean species of the lacrimosus assembly from Ecuador (Amphibia: Leptodactylidae). *Breviora* 462:1-7. PDF
5. Lynch, J. D. y Burrowes, P. A. 1990. The frogs of the genus *Eleutherodactylus* (Family Leptodactylidae) at the La Planada Reserve in southwestern Colombia with descriptions of eight new species. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas* 136:11324.

6. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1980. The *Eleutherodactylus* of the Amazonian slopes of the Ecuadorian Andes (Anura: Leptodactylidae). The University of Kansas, Museum of Natural History, Miscellaneous Publications 69:1-86. PDF
7. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
8. Padiá, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. Zootaxa 3825:1-132.

Autor(es)

Caty Frenkel, Nadia Páez-Rosales, Mario H. Yáñez-Muñoz, Juan M. Guayasamín, Andrea Varela-Jaramillo

Editor(es)

Santiago R. Ron, Mario H. Yáñez-Muñoz

Fecha Compilación

Domingo, 11 de Agosto de 2013

Fecha Edición

Sábado, 27 de Febrero de 2016

Actualización

Jueves, 21 de Julio de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Páez-Rosales, N., Yáñez-Muñoz, Mario H., Guayasamín, J. M., Varela-Jaramillo, A. y Ron, S. R. 2016. *Pristimantis eremitus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



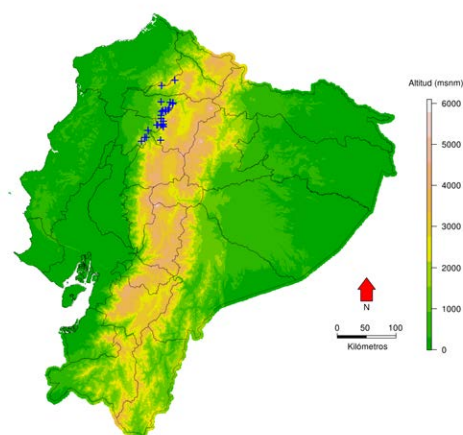
EN PELIGRO

fauna
WEB

Pristimantis eugeniae

Cutín de Eugenia

Lynch y Duellman (1997)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 26.0 mm (n = 1). (Lynch y Duellman 1997.)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 33.6 mm (rango 30.5–37.6; n=7). (Lynch y Duellman 1997.)

Esta especie es más similar a *Pristimantis nyctophylax*, especie de igual tamaño en la vertiente pacífica de los Andes ecuatorianos. Ambas difieren en que *Pristimantis nyctophylax* tiene pequeños tubérculos en el párpado superior y el talón, el cantus rostralis más angular, superficies plantares areoladas y superficie posterior de los muslos café con flecos crema (Lynch y Duellman 1997).

Descripción

Pristimantis eugeniae se caracteriza por la siguiente combinación de caracteres (Lynch y Duellman 1997): (1) Piel dorsal levemente granular, volviéndose áspera en los flancos, vientre areolado; pliegue discoidal bien anterior a la ingle; pliegues dorsolaterales ausentes; (2) membrana y anillo timpánico prominentes, redondo, su tamaño 1/3-1/2 del tamaño del ojo; (3) hocico moderadamente largo, subacuminado visto dorsalmente, redondo visto lateralmente, con una papila en la punta; (4) párpado superior sin tubérculos, más angosto que la distancia interorbital; crestas craneales ausentes; (5) odontóforos vomerinos triangulares; (6) machos con hendiduras vocales, sacos vocales subgulares

y almohadillas nupciales blancas; (7) Dedo I de la mano más corto que el II; dedos II-IV con discos redondos apicales grandes; (8) dedos de las manos con rebordes cutáneos laterales; (9) tubérculos ulnares ausentes, excepto por el tubérculo anterobraquial; (10) talón y borde externo del tarso sin tubérculos; tubérculo tarsal interno indistinto; (11) tubérculo metatarsal interno oval, tubérculo metatarsal externo oval 4-6x; tubérculos plantares supernumerarios bajos, en la base de los dedos de los pies; (12) dedos de los pies con rebordes cutáneos laterales; membrana ausente; Dedo V del pie mucho más largo que el III.

Coloración

Dorso café claro crema pálido a amarillo óxido; si puntos pálidos presentes, son amarillo pálido a naranja pálido. Hay una reticulación café desteñida en el flanco; región gular y vientre blancos; superficie oculta de las piernas de color carne a café. Iris gris verdoso pálido a naranja cobre con flecos café o finas reticulaciones negras (Lynch y Duellman 1997).

Hábitat y Biología

Habita los bosques nublados lejos de ríos. En julio de 1977 un individuo fue encontrado a 2 m sobre el suelo y otro a 4 m. La aparente rareza de esta especie podría deberse a que se encuentra más arriba que el rango de búsqueda normal de un herpetólogo (Lynch y Duellman 1997). Ocurre en bromelias en el subdosel. Machos vocalizadores fueron registrados en el 2007 en la Reserva orquideológica Pahuma y reserva Verdecocha, y el 2008 en el sector "La Unión" Saragoza (Yáñez-Muñoz y Bejarano-Muñoz 2013).

Distribución

Originalmente Lynch y Duellman (1997) reportan esta especie de tres localidades de la provincia de Pichincha, actualmente se conoce que esta especie esta reportada en más de 12 localidades en la provincia Pichincha; inclusive dos ejemplares de la provincia de Imbabura (DHDHMECN 3505 y 3537) confirman una distribución más amplia de la especie hacia su límite septentrional. La especie también ocurre en la provincia de Cotopaxi.

Rango Altitudinal:

De 1700 a 2010 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro

Taxonomía

Pristimantis eugeniae no ha sido incluido en filogenias basadas en caracteres genéticos, por lo que sus relaciones evolutivas todavía son inciertas. Padial et al. (2014) no lo asignan a ningún grupo de especies. Hedges et al. (2008) lo asignan al grupo de especies *Pristimantis unistrigatus*.

Etimología

Es un patronimico dedicado a Eugenia del Pino de la Pontificia Universidad Católica del Ecuador, quién por más de una década tuvo muchas cortesías colaborando con investigadores como Lynch y Duellman. Ella acompañó a Duellman a la localidad tipo en 1977 (Lynch y Duellman 1997).

Literatura Citada

1. Hedges, S. B., Duellman, W. E. y Heinicke, M. P. 2008a. New World direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
2. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
3. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.
4. Yáñez-Muñoz, M. H. y Bejarano-Muñoz, E. P. 2013. Lista actualizada de ranas terrestres *Pristimantis* (Anura: Craugastoridae) en las Estribaciones Occidentales del Distrito Metropolitano de Quito, Andes de Ecuador. *Boletín Técnico, Serie Zoológica* 11:125-150. PDF

Autor(es)

Caty Frenkel, Mario H. Yáñez-Muñoz, Juan M. Guayasamín, Andrea Varela-Jaramillo y Santiago R. Ron

Editor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz y Juan M. Guayasamín

Fecha Compilación

Viernes, 20 de Septiembre de 2019

Fecha Edición

Lunes, 30 de Septiembre de 2013

Actualización

Lunes, 5 de Enero de 2015

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Yáñez-Muñoz M. H., Guayasamín, J. M., Varela-Jaramillo, A. y Ron, S. R. 2013. *Pristimantis eugeniae* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



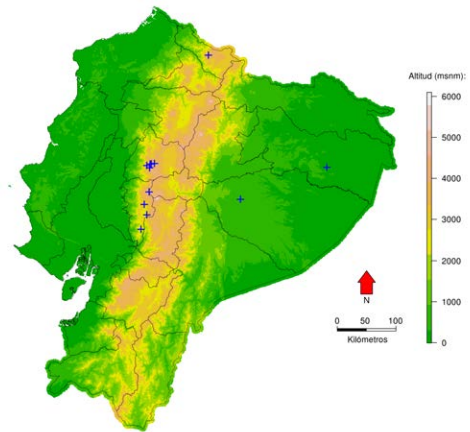
EN PELIGRO

fauna
WEB

Pristimantis gentryi

Cutín de Pilalo

Lynch y Duellman (1997)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental, Páramo

Pisos Altitudinales

Altoandina, Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 25.9 mm (rango 23.0-28.5; n = 13) (Lynch y Duellman 1997)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 33.4 mm (rango 29.5-35.8; n = 7) (Lynch y Duellman 1997)

Es una rana de tamaño variable entre pequeño y mediano, presenta pliegues dorsolaterales definidos y pliegues postorbitales bajos que se extienden o no como pliegues paravertebrales. Posee crestas craneales y tubérculos óseos interorbitales, los discos de sus dedos son ligeramente expandidos y carece de membrana basal entre los dedos de los pies. *Pristimantis gentryi*, es similar a *Pristimantis curtipes* pero difiere por tener discos digitales dilatados, tubérculo óseo en el frontoparietal entre las crestas craneales, piernas más largas y por no tener anillo timpánico. En *Pristimantis curtipes* el anillo timpánico está completamente formado, pero se encuentra escondido bajo la piel (Lynch y Duellman 1997).

Descripción

Es una rana de tamaño variable entre pequeño y mediano, que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Lynch y Duellman 1997): (1) piel del dorso con verrugas bajas, más evidentes en los flancos; vientre areolado; pliegues dorsolaterales presentes;

pliegues postorbitales presentes, se extienden o no formando pliegues paravertebrales; pliegue discoidal presente; (2) membrana timpánica ausente, anillo timpánico usualmente ausente; (3) hocico corto, subacuminado a redondeado visto dorsalmente, redondeado visto lateralmente; (4) párpado superior sin tubérculos, más angosto que la distancia interorbital; crestas craneales y tubérculos óseos entre los ojos; (5) odontóforos vomerinos oblicuos; (6) machos sin sacos vocales o almohadillas nupciales; (7) Dedo I de la mano más corto que el II; discos ligeramente expandidos; (8) dedos de la mano con rebordes cutáneos laterales; (9) tubérculos ulnares ausentes excepto por el tubérculo antebraquial; (10) talón con un tubérculo no cónico; bordes interno y externo del tarso con tubérculos diminutos; (11) tubérculo metatarsal interno oval, 3 veces el tamaño del tubérculo metatarsal externo; tubérculos supernumerarios plantares externos; (12) dedos de los pies con rebordes cutáneos laterales; membranas ausentes; Dedo V más largo que el III.

Coloración

En vida, el dorso varía entre rojo y café, con o sin tonalidades anaranjadas. Los flancos son más claros que el dorso, y las ingles y superficies posteriores de los muslos varían entre naranja, café salmón y café. La coloración del vientre es salmón, blanco anaranjado o crema sucio con o sin marcas cafés. El iris es amarillo pálido o cobre pálido con o sin una línea media café rojiza difusa (modificado de Lynch y Duellman 1997).

Hábitat y Biología

Lynch y Duellman (1997), reportaron individuos de la serie tipo encontrados debajo de rocas durante el día, también en zonas altas de arbustos y pasto. Su habilidad para adaptarse a hábitats modificados se desconoce.

Distribución

Se distribuye en una pequeña área de ocupación de los Andes de Ecuador, al oeste del Páramo de Apagua, en la Provincia de Cotopaxi.

Rango Altitudinal:

De 2850 a 3380 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Pristimantis truebae* y *Pristimantis curtipes* (Padial et al. 2014; Pinto-Sánchez et al. 2012; Pyron y Wiens 2011). Padial et al. (2014) lo asignan al grupo de especies *Pristimantis devillei*. Hedges et al. (2008) lo asignan al grupo de especies *Pristimantis curtipes*.

Etimología

Se refiere a un patronimio del botánico Alwyn Gentry, quién murió durante un trabajo de campo en el occidente de Ecuador en Agosto 3 de 1993. El nombre es dedicado a este científico quién era un enamorado del bosque tropical (Lynch y Duellman 1997).

Literatura Citada

1. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
2. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
3. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.
4. Pinto-Sánchez, N. R., Ibañez, R., Madriñan, S., Sanjurjo, O. I., Bermingham, E., Crawford, A. J. 2012. The great American biotic interchange in frogs: multiple and early colonization of Central America by the South American genus *Pristimantis* (Anura: Craugastoridae). *Molecular Phylogenetics and Evolution* 62:954-972.
5. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 61:543-583.

Autor(es)

Caty Frenkel, Mario H. Yáñez-Muñoz, Juan M. Guayasamín, Andrea Varela-Jaramillo y Santiago R. Ron

Editor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz

Fecha Compilación

Jueves, 31 de Octubre de 2013

Fecha Edición

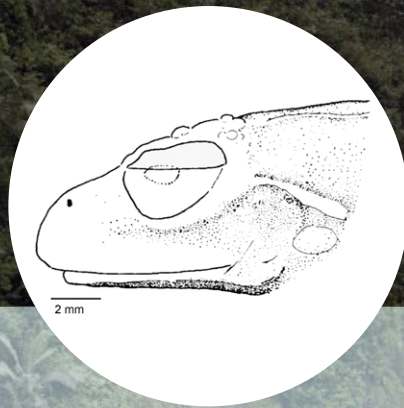
Lunes, 11 de Noviembre de 2013

Actualización

Lunes, 5 de Enero de 2015

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Yáñez-Muñoz, M. H., Guayasamín, J. M., Varela-Jaramillo y Ron, S. R. 2013. *Pristimantis gentryi* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



**DATOS
INSUFICIENTES**

fauna
WEB

Pristimantis hamiotae

Cutín de Nono

Flores (1993)

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 29.6 mm (rango 28.2–30.9; n = 2) (Lynch y Duellman 1997)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 36.0 mm (rango 35.7–36.2; n = 2) (Lynch y Duellman 1997)

Pristimantis hamiotae puede resultar similar a *Pristimantis duellmani*, sin embargo, es más pequeño, las membranas interdigitales de los dedos de los pies son menos desarrolladas, el hocico es más inclinado (truncado en *Pristimantis duellmani*), pliegues dorsolaterales menos obvios; dedos más robustos y ausencia de tubérculos en el talón y borde externo del tarso. Los machos reproductivos de *Pristimantis duellmani* poseen almohadillas nupciales (ausentes en *Pristimantis hamiotae*) (Lynch y Duellman 1997).

Descripción

Según Flores (1993) y Lynch y Duellman (1997) *Pristimantis hamiotae* se distingue por la siguiente combinación de caracteres: (1) piel del dorso finamente granular con verrugas planas ubicadas posteriormente y ligeras pústulas hacia los flancos, vientre areolado; pliegue discoidal pobremente definido, pliegues dorsolaterales ausentes, pliegue pustular postocular; presencia de un pliegue bajo en los flancos que se extiende a nivel del sacro, perdiéndose posteriormente en medio de pústulas; (2) membrana y anillo timpánico ausentes; (3) hocico corto, redondeado en vista dorsal, redondeado y ligeramente inclinado de perfil; (4) párpado superior con verrugas planas, tan ancho o ligeramente más ancho que la distancia interorbital; crestas craneales ausentes; (5) vomerinos odontóforos ovales de contorno en machos, triangulares en hembras; (6) machos sin hendiduras bucales; pulgar de machos hinchado; almohadillas nupciales ausentes; testículos blancos; (7) dedo I de la mano más corto que el II; pulgar sin disco expandido; discos de los demás dedos cerca del doble del ancho del dígito, todos con almohadillas ventrales; (8) dedos con quillas laterales carnosas; tubérculos ulnares ausentes a indistintos; (10) el talón y borde externo del tarso presentan tubérculos diminutos; borde interno del tarso con un área gruesa a lo largo de la mitad distal; (11) tubérculo metatarsal interno dos veces más largo que ancho, el externo es diminuto o no aparente; tubérculos supernumerarios plantares ausentes; (12) dedos del pie con rebordes cutáneos laterales y membranas interdigitales basales en fórmula IV 4+21/2 V; dedo V más largo que el III, no alcanza al tubérculo subarticular distal del dedo IV.

Coloración

Flores (1993) reporta la coloración de los dos paratipos: MCZ 97486: dorso verde oliva oscuro moteado con café oscuro o marrón. Extremidades café oscuro bandeadas con negro. Vientre gris con reticulaciones gris oscuro; iris café oscuro. MCZ 98052: dorso color arcilla con moteado café canela; vientre translúcido gris ahumado; iris café cobrizo.

Hábitat y Biología

Esta especie habita en bosque nublado. Es terrestre y altamente especializada, ya que vive en las caras húmedas de las rocas. No parece ser muy adaptable a los hábitats modificados en vista de sus requerimientos especializados de microhábitat. La serie tipo fue colectada en una

roca de la que goteaba agua (Flores 1993, Lynch y Duellman 1997). Se presume que presenta desarrollo directo, al igual que sus congéneres (IUCN 2015).

Distribución

Pristimantis hamiotae se distribuye en estribaciones noroccidentales de la cordillera de los Andes de Ecuador. Se conoce únicamente en tres localidades, cerca de Nono, en la provincia de Pichincha (Lynch y Duellman 1997, Yáñez-Muñoz y Bejarano-Muñoz 2013).

Rango Altitudinal:

Ocurre a 2140 m.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro crítico.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Datos insuficientes

Taxonomía

Pristimantis hamiotae no ha sido incluido en filogenias basadas en caracteres moleculares, por lo que sus relaciones evolutivas aún son inciertas. Padial et al. (2014) lo asignan al grupo de especies *Pristimantis devillei*. Previamente, Hedges et al. (2008) lo asignaron al grupo de especies *Pristimantis surdus*.

Etimología

El epíteto específico *hamiotae* es la palabra en latín para *pescador*, en honor al Dr. Kenneth Miyata, quien tuvo una gran contribución al conocimiento de la herpetofauna de los trópicos y tenía un especial gusto por los ríos (Flores 1993).

Literatura Citada

1. Flores, G. 1993. A new species of earless *Eleutherodactylus* (Anura: Leptodactylidae) from the Pacific slopes of the Ecuadorian Andes, with comments on the *Eleutherodactylus surdus* assembly. *Herpetologica* 49:427-434.
2. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
3. IUCN. 2015. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2015).
4. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
5. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.
6. Yáñez-Muñoz, M. H. y Bejarano-Muñoz, E. P. 2013. Lista actualizada de ranas terrestres *Pristimantis* (Anura: Craugastoridae) en las Estribaciones Occidentales del Distrito Metropolitano de Quito, Andes de Ecuador. *Boletín Técnico, Serie Zoológica* 11:125-150. PDF

Autor(es)

Caty Frenkel, Andrea Varela-Jaramillo y Juan M. Guayasamin.

Editor(es)

Mario Yáñez-Muñoz y Carolina Reyes-Puig

Fecha Compilación

Martes, 1 de Enero de 1901

Fecha Edición

Viernes, 19 de Junio de 2015

Actualización

Viernes, 19 de Junio de 2015

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Varela-Jaramillo, A. y Guayasamin, J. M. 2015. *Pristimantis hamiotae* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



**DATOS
INSUFICIENTES**

fauna
WEB

Pristimantis hectus

Cutín pequeño de Nariño

Lynch y Burrowes (1990)



Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 15.2 mm (rango 13.6–16.8; n = 13) (Lynch y Duellman 1997)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 20.7 mm (rango 19.4–22.5; n = 20) (Lynch y Duellman 1997)

Es una especie muy pequeña de *Pristimantis*, su dorso es de color café y presenta pliegues escapulares y dorsolaterales prominentes. Tiene tubérculos en el párpado, talón y tarso, los disco de sus dedos son ligeramente expandidos y carece de membrana basal entre los dedos de los pies. Es similar a otras especies del grupo *Pristimantis myersi*. *Pristimantis munozi*, *Pristimantis ocreatus* y *Pristimantis myersi* comparten con ella la presencia de pliegues escapulares y dorsolaterales. La forma subacuminada del hocico de *Pristimantis hectus* la diferencia de *Pristimantis ocreatus* (redondeada) y *Pristimantis myersi* (redondeada con una papila en la punta); además la coloración de las ingles de *Pristimantis myersi* es roja o café rojizo, mientras que *Pristimantis hectus* tiene las ingles café con flecos o puntos blancos. *Pristimantis munozi* presenta un tubérculo prominente y varios pequeños en el párpado y carece de rebordes cutáneos en los dedos, mientras que *Pristimantis hectus* presenta varios tubérculos en el párpado y rebordes cutáneos. *Pristimantis onorei*, *Pristimantis lucidosignatus* y *Pristimantis pyrrhomerus* presentan pliegues escapulares en forma de “W”, mientras que los pliegues presentes en *Pristimantis hectus* tienen forma de “U”. *Pristimantis leoni*, *Pristimantis sirnigeli*, *Pristimantis floridus* y *Pristimantis gladiator* también son similares a *Pristimantis hectus*, pero se diferencian

fácilmente porque ellas carecen de los pliegues dorsolaterales característicos de *Pristimantis hectus*; además, *Pristimantis floridus* tiene discos expandidos más expandidos que *Pristimantis hectus* y *Pristimantis gladiator* presenta rojo en las ingles (café con puntos blancos en *Pristimantis hectus* (Lynch y Duellman 1997, Rojas-Runjaic et al. 2014, Lynch 1981, Goin y Cochran 1963, Rödder y Schmitz 2009, Lynch 1976, Yáñez-Muñoz et al. 2010).

Descripción

Pristimantis hectus es una especie muy pequeña de *Pristimantis* que se caracteriza por (Lynch y Duellman 1997): (1) piel del dorso tuberculada a granular, vientre areolado; pliegue discoidal ausente, pliegues dorsolaterales prominentes; pliegue escapular en forma de ")("); (2) membrana y anillo timpánico prominente, de 2/5–1/2 del diámetro del ojo; (3) hocico subacuminado en vista dorsal y redondeado de perfil; (4) párpado superior con dos o tres tubérculos subcónicos, más estrecho que la distancia interorbital; crestas craneales ausentes; (5) vomerinos odontóforos ovales de contorno; (6) machos con pequeñas hendiduras vocales, almohadillas nupciales ausentes; (7) Dedo I de la mano más corto que el II; discos pequeños; (8) rebordes cutáneos laterales presentes; (9) tubérculos ulnares presentes en hilera, (10) talón y borde externo del tarso con tubérculos pequeños; borde interno del tarso con un tubérculo pequeño a manera de pliegue; (11) tubérculo metatarsal interno oval de 4 veces el tamaño del externo que es cónico; numerosos tubérculos supernumerarios plantares diminutos; (12) dedos con delgados rebordes cutáneos laterales, y discos digitales lanceolados; membranas interdigitales ausentes; Dedo V ligeramente más largo que el III.

Coloración

En vida, el dorso es café bronce o café rojizo con marcas crema, negras o cafés. Usualmente presentan una mancha naranja-bronce en la cabeza o una barra interorbital negra. Las extremidades son cafés con barras transversales café oscuras o negras. La ingle y superficies ocultas de los muslos son cafés con flecos blancos, las cuales pueden estar agrupadas en puntos. Los flancos son cafés moteados con blanco cremoso. El vientre es amarillo-bronce con manchas cafés o café con manchas blanco-cremoso. El iris es café mate a verdoso o gris azulado con una barra media horizontal roja (Lynch y Burrowes 1990).

Hábitat y Biología

Esta especie habita en el bosque nublado tropical. De actividad diurna y terrestre, asociados a la hojarasca del bosque, donde su coloración inconspicua los hace difíciles de detectar, escondiéndose entre raíces y gambas de árboles. Durante la noche, los individuos fueron observados descansando sobre hojas de vegetación baja (Lynch y Burrowes 1990, Lynch y Duellman 1997). Se presume que presentan desarrollo directo, al igual que sus congéneres (IUCN 2015).

Distribución

Pristimantis hectus se distribuye en las estribaciones occidentales de la cordillera de los Andes de Colombia y Ecuador (Lynch y Duellman 1997, IUCN 2015). En Ecuador, se ha registrado únicamente en las provincias de Pichincha y Esmeraldas, ubicadas al noroccidente.

Rango Altitudinal:

Ocurre entre 1200 y 1780 m.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Datos insuficientes.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Datos insuficientes

Taxonomía

Pristimantis hectus no ha sido incluido en filogenias basadas en caracteres moleculares, por lo que sus relaciones evolutivas todavía son inciertas. Especie asignada al grupo de especies *Pristimantis myersi* (Padial et al. 2014, Hedges et al. 2008).

Etimología

El epíteto específico *hectus* es la palabra en latín para seis y hace referencia a que esta especie presenta un tubérculo metatarsal interno que se asemeja a un dedo extra en el pie (Lynch y Burrowes 1990).

Literatura Citada

1. Frank, N. y Ramus, E. 1995. Complete guide to scientific and common names of reptiles and amphibians of the world. N. G. Publishing Company, 377.
2. Goin, C. J. y Cochran, D. M. 1963. Two new genera of leptodactylid frogs from Colombia. Proceedings of the California Academy of Sciences 31:499-505.
3. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. Zootaxa 1737:1-182.
4. IUCN. 2015. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2015).
5. Lynch, J. D. 1976. Three new leptodactylid frogs (genus *Eleutherodactylus* from the andean slopes of Colombia and Ecuador. Herpetologica 32:310-317.
6. Lynch, J. D. 1981. Leptodactylid frogs of the genus *Eleutherodactylus* in the Andes of Northern Ecuador and adjacent Colombia. The University of Kansas, Museum of Natural History, Miscellaneous Publications 72:1-46. PDF

7. Lynch, J. D. 1998. New species of *Eleutherodactylus* from the Cordillera Occidental of western Columbia with a synopsis of the distributions of species in western Columbia. *Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales*: 117-148.
8. Lynch, J. D. y Burrowes, P. A. 1990. The frogs of the genus *Eleutherodactylus* (Family Leptodactylidae) at the La Planada Reserve in southwestern Colombia with descriptions of eight new species. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas* 136:11324.
9. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
10. Lynch, J. D., Ruiz-Carranza, P. M., Ardila-Robayo, A. 1997. Biogeographic patterns of Colombian frogs and toads. *Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales* 21:237-248. PDF
11. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.
12. Rödder, D. y Schmitz, A. 2009. Two new *Pristimantis* (Anura, Strabomantidae) belonging to the *myersi* group from the Andean slopes of Ecuador. *REVUESUISSEDEZOOLOGIE* 116:275-288.
13. Rojas-Runjaic, F. J. M., Delgado, A. J., Guayasamin, J. M. 2014. A new rainfrog of the *Pristimantis myersi* Group (Amphibia, Craugastoridae) from Volcán Pichincha, Ecuador. *Zootaxa* 3780:36-50.
14. Ruiz-Carranza, P.M., Lynch, J.D. y Ardila-Robayo, A.1996. Lista actualizada de la fauna de Amphibia de Colombia. *Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales* 20:365-415.
15. Yáñez-Muñoz, M. H., Meza-Ramos, P., Cisneros-Heredia, D. F. y Reyes-Puig, J. P. 2010. Descripción de tres nuevas especies de ranas del género *Pristimantis* (Anura: Terrarana: Strabomantidae) de los bosques nublados del Distrito Metropolitano de Quito, Ecuador. *Avances en Ciencias e Ingenierías. Sección B*, 3:16-27. PDF

Autor(es)

Caty Frenkel, Nadia Páez-Rosales, Andrea Varela-Jaramillo y Juan M. Guayasamin

Editor(es)

Mario Yáñez-Muñoz y Carolina Reyes-Puig **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Viernes, 19 de Junio de 2015

Fecha Edición

Viernes, 19 de Junio de 2015

Actualización

Viernes, 30 de Septiembre de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Páez-Rosales N., Varela-Jaramillo, A. y Guayasamin, J. M 2015. *Pristimantis hectus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

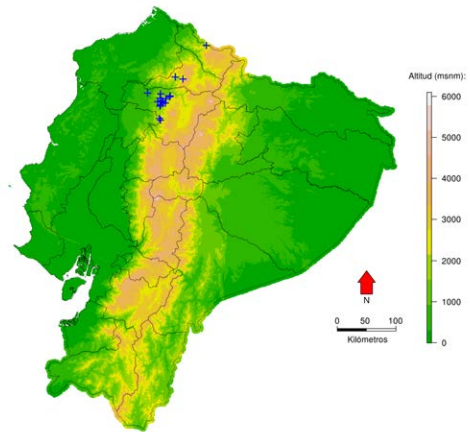


**DATOS
INSUFICIENTES**

fauna
WEB

Pristimantis illotus Cutín de Mindo

Lynch y Duellman (1997)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Templada occidental, Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 27.6 mm (rango 25.9–29.3; n = 2) (Lynch y Duellman 1997)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 41.0 mm (rango 38.3–44.6; n = 7) (Lynch y Duellman 1997)

Es una rana mediana café usualmente con marcas amarillas o naranjas y pliegues dorsolaterales, su vientre es liso, crema a café moteado con blanco y la superficie posterior de sus muslos son cafés. Presenta un pequeño tubérculo cónico en el talón, su Dedo manual I más largo que el segundo, los discos de sus dedos son poco expandidos y carece de una membrana interdigital en los pies. En su distribución puede ser confundida con *Pristimantis achatinus*, *Pristimantis actites* y *Pristimantis w-nigrum* de las que se distingue por su coloración ventral moteada con blanco. Su pequeño tubérculo cónico lo diferencia de *Pristimantis achatinus* (ausente) y *Pristimantis actites* (varios tubérculos pequeños). Se diferencia de *Pristimantis w-nigrum* por la presencia de pliegues dorsolaterales. También es parecida a algunas especies del grupo *Pristimantis conspicillatus* distribuidas al oriente de los Andes, principalmente con *Pristimantis citriogaster*, *Pristimantis malkini* y *Pristimantis skydmainos* de los que se distingue principalmente por la ausencia de una membrana interdigital y la presencia del tubérculo cónico en el

talón. Carece del pliegue interorbital y tubérculo mediodorsal presentes en *Pristimantis skydmainos*. Además se diferencia de todas las especies antes mencionadas porque sus machos no poseen hendiduras vocales y almohadillas nupciales (Lynch y Duellman 1997, Duellman y Lehr 2009).

Descripción

Según su descripción original (Lynch y Duellman 1997) *Pristimantis illotus* se distingue por la siguiente combinación de caracteres: (1) piel del dorso finamente granular con tubérculos esparcidos, vientre liso; pliegue discoidal presente, pliegues dorsolaterales pustulares, completos; (2) tímpano prominente, de 1/3–2/5 del diámetro del ojo; (3) hocico subacuminado en vista dorsal y redondeado de perfil; (4) párpado superior con tubérculos, casi tan ancha como la distancia interorbital; crestas craneales ausentes; (5) vomerinos odontóforos triangulares de contorno; (6) machos sin hendiduras vocales y almohadillas nupciales; (7) Dedo I de la mano más largo que el dedo II, los dedos externos presentan discos pequeños, de casi el doble de ancho que el dígito; (8) dedos de la mano con quillas laterales; (9) tubérculos ulnares ausentes; (10) talón con un tubérculo pequeño subcónico, borde externo del tarso con tubérculos diminutos; un tubérculo tarsal interno (11) tubérculo metatarsal interno elongado, 4–6 veces el tamaño del externo que es cónico; (12) dedos de los pies con delgados rebordes cutáneos laterales; membranas interdigitales ausentes; Dedo V ligeramente más largo que el III.

Coloración

La coloración dorsal varía de café claro a oscuro, con o sin tonalidades olivas o anaranjadas. Usualmente presentan marcas amarillas a naranjas que pueden formar el borde de marcas oscuras en forma de “V” invertida sobre el dorso o de barras transversales en las extremidades; también pueden coincidir con los pliegues dorsolaterales o estar en forma de puntos dispersos en el dorso. Presentan marcas oscuras en la cabeza que incluyen una barra interorbital, cantal, supratimpánica y barras labiales, el labio es más pálido que el resto del rostro. Los flancos son del mismo color del dorso con barras oblicuas. Las axilas e ingles son naranjas a cafés. La superficie posterior de los muslos varía de café a café oscuro más comúnmente sin diminutos flecos pálidos. El vientre puede ser crema, naranja o café con moteado blanco, especialmente en el pecho y garganta. El iris es bronce con reticulaciones negras y una línea media color rojo.

Hábitat y Biología

Esta especie habita bosque nublado. Tiene actividad nocturna, la mayoría de especímenes de esta especie han sido colectados al nivel del suelo, entre hojarasca, o sobre vegetación baja hasta 30 cm sobre el suelo (base de datos QCAZ, Lynch y Duellman 1997). Se presume que tiene desarrollo directo, igual que sus congéneres y que puede tolerar hábitats disturbados (IUCN 2015).

Distribución

Pristimantis illotus se distribuye en las estribaciones suroccidentales de la cordillera de los Andes de Colombia y noroccidentales de Ecuador. En Ecuador, se conoce únicamente en las provincias de Pichincha, Imbabura y Carchi (Lynch y Duellman 1997, IUCN 2015).

Rango Altitudinal:

1736 a 2508 m sobre el nivel del mar

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Casi amenazada.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Datos insuficientes

Taxonomía

Pristimantis illotus no ha sido incluido en filogenias basadas en caracteres moleculares, por lo que sus relaciones evolutivas todavía son inciertas. Padial et al. (2014) no lo asignan a ningún grupo de especies. Hedges et al. (2008) lo asignan al grupo de especies *Pristimantis conspicillatus*.

Etimología

El epíteto específico *illotus* es la palabra en latín para *sucio*, en referencia al patrón de coloración veteado oscuro en el vientre de esta especie (Lynch y Duellman 1997).

Literatura Citada

1. Cornalia, E. 1849. Vertebratorum Synopsis in Musaeo Mediolanense extantium quae per novum Orbem Cajetanas Osculati collegit Annis 1846-47-1848. Speciebus novis vel minus cognitis adjectis, nec non Descriptionibus atque Iconibus illustratis, curante Aemilio Cornalia.. 1849:304-305.
2. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
3. IUCN. 2015. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2015).
4. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
5. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.

Autor(es)

Nadia Páez-Rosales, Mario H. Yáñez-Muñoz, Carolina Reyes-Puig y Andrea Varela-Jaramillo

Editor(es)

Mario Yáñez-Muñoz **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Viernes, 19 de Junio de 2015

Fecha Edición

Viernes, 19 de Junio de 2015

Actualización

Lunes, 15 de Mayo de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Páez-Rosales, N., Yáñez-Muñoz, M.H., Reyes-Puig, C. y Varela-Jaramillo, A. 2015. *Pristimantis illotus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

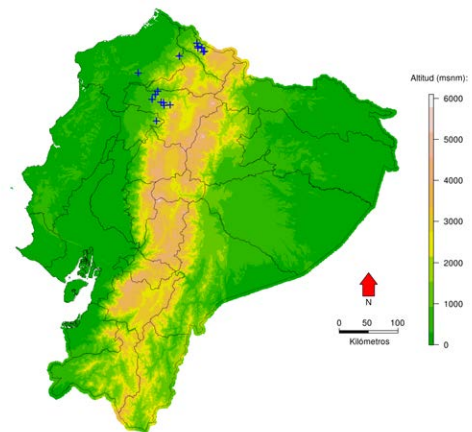


**DATOS
INSUFICIENTES**

fauna
WEB

Pristimantis laticlavus **Cutín de franjas amarillas**

Lynch y Burrowes (1990)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 25.1 mm (rango 22.5–26.3; n = 5). (Lynch y Duellman 1997.)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 39.9 mm (rango 37.2–42.9; n = 5). (Lynch y Duellman 1997.)

Es una rana mediana café, sus flancos y las superficies posteriores de los muslos son amarillo veteado con café o café con manchas rojizas. Posee pequeños tubérculos cónicos en los párpados, talón y tarso, los discos de sus dedos son ampliamente expandidos y carece de membrana basal entre los dedos pediales. Puede confundirse con *Pristimantis latidiscus*, de elevaciones menores, de la que difiere porque sus machos carecen de almohadillas nupciales y su piel es menos tuberculada. Es similar también a *Pristimantis rosadoi* de la que difiere por el olor del iris (cobre a dorado con un línea media roja en *Pristimantis laticlavus*, iris bronce bordeado por reticulaciones rojizas y una línea media café en *Pristimantis rosadoi*) y porque los tubérculos de sus párpados son menos prominentes (Lynch y Duellman 1997).

Descripción

Pristimantis laticlavus es una rana mediana que posee la siguiente combinación de caracteres (Lynch y Duellman 1997): (1) textura dorsal de la piel lisa con tubérculos no cónicos en la parte posterior hasta el sacro y a lo largo de las bandas dorsolaterales; vientre areolado; pliegue

discoïdal presente únicamente en la parte anterior hasta la ingle; pliegues dorsolaterales bajos; (2) membrana y anillo timpánicos prominentes, su longitud es 1/4 a 1/3 de la longitud del ojo; (3) hocico redondeado en vista dorsal y de perfil; (4) tubérculos pequeños sobre el párpado, el cual es tan estrecho como la distancia interorbital; cresta craneal ausente; (5) vomerinos odontóforos triangulares de contorno; (6) machos sin hendiduras vocales; almohadillas nupciales ausentes; (7) Dedo manual I más corto que el II; discos ampliamente expandidos; (8) dedos con pliegues laterales; (9) tubérculos ulnares ausentes; (10) talón con pequeños tubérculos cónicos; borde externo del tarso tiene una hilera de pequeños tubérculos; borde interno del tarso con un pequeño pliegue de tubérculos; (11) tubérculo metatarsal interno oval, seis veces el tamaño del tubérculo metatarsal externo que es elongado; tubérculos metatarsales supernumerarios numerosos, bajos; (12) dedos de los pies con pliegues cutáneos; membrana ausente; Dedo V del pie más largo que el III.

Coloración

Tienen coloración polimórfica. Existe un morfo con bandas que tiene el dorso café chocolate, con una ancha banda cantal-dorsolateral de color amarillo. El otro morfo posee bandas cantal-dorsolaterales de color café rojizo y con una línea media dorsal muy delgada de color crema amarillenta. Las extremidades tienen barras café con bordes crema blanquesino. Los flancos y la superficie de los muslos es amarillo vetado con café (o desde café a café rojizo con manchas rojizas). Vientre desde blanco a bronceado con rosa, naranja o amarillo verdoso. Su iris es cobre a dorado con finas reticulaciones negras y raya mediodorsal roja (Lynch y Burrowes 1990).

Hábitat y Biología

La especie ha sido encontrada en bosques piemontanos y montano bajos en los regímenes húmedo subtropical. Especímenes han sido registrados sobre vegetación baja en canales de agua durante la noche (Lynch y Duellman 1997) y bosque secundario (MECN 2009).

Distribución

Ha sido reportada de cinco localidades a elevaciones comprendidas entre 1200 y 2565 m sobre el nivel del mar, en las estribaciones occidentales del oeste de los Andes en el extremo sur de Colombia y en las provincias de Carchi y Pichincha en el norte de Ecuador, donde habita el bosque nublado (Frost 2002).

Rango Altitudinal:

De 1200–2565 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Datos insuficientes.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Datos insuficientes

Taxonomía

Pristimantis laticlavius no ha sido incluido en filogenias basadas en caracteres genéticos, por lo que sus relaciones evolutivas aún son inciertas. Forma parte del grupo de especies *Pristimantis ridens* (Padiál et al. 2014; Hedges et al. 2008).

Etimología

Proviene del latín, que significa con una banda ancha, y se utiliza en referencia a uno de los sorprendentes patrones de coloración de la especie (Lynch y Burrowes 1990).

Información Adicional

Ejemplares reportados por MECN (2009) como *Pristimantis latidiscus* en los bosques piemontanos del Distrito Metropolitano de Quito corresponden en realidad a *Pristimantis laticlavius*. Ilustraciones a color de la especie son presentadas por Lynch y Duellman (1997) y MECN (2009).

Literatura Citada

1. Frost, D. R. 2002. Amphibian species of the world: an online reference. Electronic database available at <http://research.amnh.org/herpetology/amphibia/index.html>. On line. V2.21 (15 July 2002).
2. Hedges, S. B., Duellman, W. E. y Heinicke, M. P. 2008a. New World direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
3. IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).
4. Lynch, J. D. y Burrowes, P. A. 1990. The frogs of the genus *Eleutherodactylus* (Family Leptodactylidae) at the La Planada Reserve in southwestern Colombia with descriptions of eight new species. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas* 136:11324.
5. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
6. MECN. 2009. Guía de campo de los pequeños vertebrados del Distrito Metropolitano de Quito (DMQ). Publicación Miscelánea N° 5. Serie de Publicaciones del Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales (MECN) – Fondo Ambiental del MDMQ, Imprenta Nuevo Arte, Quito, Ecuador, 76 pp.

7. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. Zootaxa 3825:1-132.

Autor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz, Caty Frenkel, Nadia Páez-Rosales, Andrea Varela-Jaramillo y Santiago R. Ron

Editor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz

Fecha Compilación

Lunes, 1 de Agosto de 2011

Fecha Edición

Miércoles, 28 de Septiembre de 2011

Actualización

Jueves, 9 de Junio de 2016

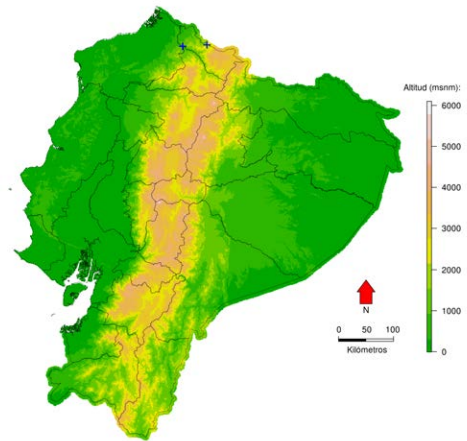
¿Cómo citar esta sinopsis?

Yáñez-Muñoz, M. H., Frenkel, C., Páez-Rosales, N., Varela-Jaramillo, A. y Ron, S. R. 2011. *Pristimantis laticlavus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



**CASI
AMENAZADA**
fauna
weB

Pristimantis loustes
Cutín de Maldonado
Lynch (1979)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 34.8 mm (rango 31.2–37.1; n = 6) (Lynch y Duellman, 1997)

Hembras Longitud Rostro-cloacal 46.7 mm (n = 1) (Lynch y Duellman 1997)

Se diferencia de otras especies de *Pristimantis* del occidente de Ecuador por tener membranas extensas entre los dedos de los pies. Se asemeja a *Pristimantis jamei* del suroeste de Colombia, pero se distingue por tener una membrana timpánica visible y menos membrana entre los dedos de los pies.

Descripción

Pristimantis loustes presenta la siguiente combinación de caracteres (Lynch y Duellman 1997): (1) piel dorsal lisa, ventral areolada pliegues discoidales anteriores a la ingle; pliegues dorsolaterales ausentes; (2) membrana timpánica ausente; anillo timpánico pequeño; (3) hocico corto, redondeado visto dorsalmente; angular redondeado visto lateralmente; (4) párpado superior con tubérculos pequeños, más anchos que la distancia interorbital; crestas craneales pequeñas presentes en hembras adultas; (5) odontóforos vomerinos ovales; (6) machos con sacos vocales, almohadillas nupciales ausentes; (7) Dedo I de la mano ligeramente más largo que el II, discos anchos; (8) dedos de la mano con

rebordes laterales; (9) tubérculos ulnares ausentes; (10) talón y borde externo del tarso sin tubérculos; borde interno con un pliegue en forma de solapa; (11) tubérculo metatarsal interno oval, tubérculo metatarsal externo cónico 8x; tubérculos plantares supernumerarios indistintos; (12) dedos de los pies con rebordes laterales prominentes; membranas basales entre los dedos de los pies, abarcando todos los tubérculos subarticulares; Dedo V del pie más largo que el III.

Coloración

La descripción de los especímenes de Maldonado, Carchi (KU 179231-49) indican que en una hembra adulta el dorso era café rojizo con puntos negros; verdoso en los espacios entre las barras de las piernas y en los flancos posteriores; superficies ocultas de los muslos negro con flecos verdes; región gular con flecos crema; resto del vientre crema con puntos café; membranas verde amarillento pálido; iris café. En machos, el dorso es café verdoso a verde con dorado o cobre (sobre todo en la parte anterior) y puntos café; vientre crema sucio con flecos café; puntas de los dígitos crema; iris café oscuro con flecos negros. En los juveniles el talón y las ancas eran naranja rojo.

Hábitat y Biología

Está asociada a zonas de rocío de las caídas de agua, vive en la vegetación y rocas. Se desconoce su habilidad para adaptarse a hábitats alterados, pero parece no tolerar modificaciones significativas. En Maldonado, Carchi, esta especie fue encontrada en la cercanía de pequeñas cascadas. Adultos y juveniles se encontraban en rocas y vegetación en la zona de salpicamiento de la cascada. En La Planada, Nariño, Colombia, se los encontró en rocas en ríos y bancos de lodo bajo cascadas (Lynch y Burrowes 1990).

Distribución

Se distribuye en dos localidades cercanas en el bosque nublado en la ladera occidental de la Cordillera Occidental, La Planada, Nariño, Colombia y Maldonado, Carchi, Ecuador. Ambas localidades se encuentran en el régimen subtropical húmedo. Debido a la especialización del habitat (áreas de salpicamiento de cascadas) esta especie podría tener una distribución más amplia que no es obvia en las colecciones actuales.

Rango Altitudinal:

Ocurre entre 1200 y 1410 m.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Casi amenazada

Taxonomía

Pristimantis loustes no ha sido incluido en estudios filogenéticos basados en caracteres moleculares, por lo que sus relaciones evolutivas todavía son inciertas. Forma parte del grupo de especies *Pristimantis loustes* (Padial et al. 2014, Hedges et al. 2008).

Etimología

El nombre de la especie viene del griego que significa "gusto por el baño". Hace referencia a que las ranas en las que se basó la descripción de la especie fueron encontradas exclusivamente en la zona de spray de una cascada en un cañón profundo y frío (Lynch 1979).

Literatura Citada

1. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
2. Lynch, J. D. 1979. A new species of *Eleutherodactylus* from northern Ecuador (Amphibia: Leptodactylidae). *Proceedings of the Biological Society of Washington* 92:498-504.
3. Lynch, J. D. y Burrowes, P. A. 1990. The frogs of the genus *Eleutherodactylus* (Family Leptodactylidae) at the La Planada Reserve in southwestern Colombia with descriptions of eight new species. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas* 136:11324.
4. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. *The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication* 23:1-236. Enlace
5. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.

Autor(es)

Caty Frenkel, Andrea Varela-Jaramillo, Santiago R. Ron

Editor(es)

Edición pendiente

Fecha Compilación

Martes, 1 de Enero de 1901

Fecha Edición

Martes, 1 de Enero de 1901

Actualización

Viernes, 7 de Noviembre de 2014

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Varela-Jaramillo, A. y Ron, S. R. 1901. *Pristimantis loustes* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

NO EVALUADA

fauna
WEB

Pristimantis lucidosignatus

Cutín de las Pampas

Rödder y Schmitz (2009)

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal 17.0 mm; n=1 (Rodder y Schmitz 2009)

Hembras Longitud Rostro-cloacal 21.6–22.0 mm; n=2 (Rodder y Schmitz 2009)

Es una rana muy pequeña, su dorso presenta crestas dermales interrumpidas en forma de “W”. Tiene tubérculos cónicos en los párpados, los discos de sus dedos son ligeramente expandidos y carece de membrana basal entre los dedos de los pies. Las especies más similares a *Pristimantis lucidosignatus* son *Pristimantis onorei* y *Pristimantis pyrromerus*, que también pertenecen al grupo de especies *Pristimantis myersi* y se distribuyen en estribaciones occidentales de los Andes; las tres comparten la presencia de pliegues escapulares en forma de “W” en la región escapular. *Pristimantis onorei* presenta pliegues más bajos que *Pristimantis lucidosignatus* y carece de los puntos blancos en las pantorrillas presentes en ella. *Pristimantis pyrromerus* se diferencia principalmente porque la forma de su hocico es acuminada en vista dorsal y redondeada de perfil, mientras que *Pristimantis lucidosignatus* tiene el hocico redondo o subovoide en vista dorsal y acuminado de perfil. Esta especie también resulta similar, en menor grado, a *Pristimantis leoni* y *Pristimantis floridus* cuyos pliegues escapulares tienen forma de “()”; adicionalmente, *Pristimantis floridus* tiene los discos de los dedos más expandidos. *Pristimantis hectus*, *Pristimantis munozi*, *Pristimantis myersi* y *Pristimantis ocreatus*, especies también pertenecientes al grupo *Pristimantis myersi*, presentan pliegues dorsolaterales (ausentes en *Pristimantis lucidosignatus*) y sus pliegues escapulares tienen forma de “()” (Rodder y Schmitz 2009, Lynch y Duellman 1997, Lynch 1981, Goin y Cochran 1963, Rojas-Runjaic et al. 2014, Lynch y Burrowes 1990, Lynch 1976).

Descripción

Es una especie de muy pequeña de *Pristimantis* que se caracteriza por (Rödder y Schmitz 2009): (1) piel dorsal, flancos superiores y piernas tuberculadas, vientre finamente areolado; cresta dermal escapular-occipital en forma de W, resto del dorso cubierto de numerosas crestas dérmicas interrumpidas; algunos tubérculos cónicos grandes en el párpado superior y la parte posterior de la región timpánica; pliegues dorsolaterales y discoidales ausentes; (2) tímpano oval, pliegue supratimpánico ausente; (3) hocico redondeado a ligeramente subovoide visto dorsalmente, acuminado visto lateralmente; cantus rostralis cóncavo, borde redondeado; (4) párpado superior con dos a tres tubérculos cónicos prominentes y tubérculos pequeños irregularmente dispersos; (5) coana pequeña, elíptica; proceso dentífero del vómero distintivo posterior y medio a la coana; lengua redonda, 2/3 posteriores libres, sin muescas atrás, llenando toda la boca; (6) machos con hendiduras vocales cortas y sacos vocales subglulares externos; (7) Dedo I de la mano ligeramente más corto que el II; (8) dedos de las manos sin quillas laterales; (9) tubérculo axilar ausente; (10) tubérculos ulnares presentes, no proyectados; (11) calcares ausentes; (12) tubérculo metatarsal interno elíptico, saliente, metatarsal externo de la mitad del tamaño que el interno; (13) dedos de los pies con quillas laterales débiles; sin membrana; Dedo IV del pie con el disco pequeño redondo, el doble del tamaño que los discos de los Dedos I, II, III y V.

Coloración

La coloración en vida de esta especie es desconocida. En preservado, el color del dorso y área dorsolateral es café claro con puntos oscuros dispersos. Tienen dos líneas suboculares más oscuras radian desde el párpado inferior al párpado superior. Las extremidades presentan

bandas oscuras. La coloración ventral es café claro. La superficie anterior y posterior de los muslos es café uniforme. Cada pantorrilla con un punto de color flash.

Hábitat y Biología

Esta especie habita bosque húmedo tropical y bosque nublado. No se conoce mucho sobre su ecología, debido a que se han registrado únicamente dos especímenes, pero se cree que presenta desarrollo directo al igual que otros miembros del grupo *myersi* y posiblemente co-ocurre con *Pristimantis floridus* (Rodder y Schmitz 2009).

Distribución

Pristimantis lucidosignatus se distribuye en las estribaciones noroccidentales de la cordillera de los Andes de Ecuador. Se conoce únicamente de dos localidades, ubicadas en las provincias de Cotopaxi y Pichincha (Rodder y Schmitz 2009).

Rango Altitudinal:

Estado de conservación

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: No evaluada

Taxonomía

Pristimantis lucidosignatus no ha sido incluido en filogenias moleculares, por lo que sus relaciones evolutivas aún son inciertas. Padial et al. (2014) lo han ubicado dentro del grupo de especies *Pristimantis myersi*, al igual que los autores de su descripción.

Etimología

Del latín *lucido* que significa claro o brillante y *signatus* que significa signo. El nombre específico se refiere a los puntos color flash de las pantorrillas de esta especie (Rodder y Schmitz 2009).

Literatura Citada

1. Goin, C. J. y Cochran, D. M. 1963. Two new genera of leptodactylid frogs from Colombia. *Proceedings of the California Academy of Sciences* 31:499-505.
2. Lynch, J. D. 1976. Three new leptodactylid frogs (genus *Eleutherodactylus* from the andean slopes of Colombia and Ecuador. *Herpetologica* 32:310-317.
3. Lynch, J. D. 1981. Leptodactylid frogs of the genus *Eleutherodactylus* in the Andes of Northern Ecuador and adjacent Colombia. The University of Kansas, Museum of Natural History, Miscellaneous Publications 72:1-46. PDF
4. Lynch, J. D. y Burrowes, P. A. 1990. The frogs of the genus *Eleutherodactylus* (Family Leptodactylidae) at the La Planada Reserve in southwestern Colombia with descriptions of eight new species. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas* 136:11324.
5. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
6. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.
7. Rödder, D. y Schmitz, A. 2009. Two new *Pristimantis* (Anura, Strabomantidae) belonging to the *myersi* group from the Andean slopes of Ecuador. *REVUESUISSEDEZOOLOGIE* 116:275-288.
8. Rojas-Runjaic, F. J. M., Delgado, A. J., Guayasamin, J. M. 2014. A new rainfrog of the *Pristimantis myersi* Group (Amphibia, Craugastoridae) from Volcán Pichincha, Ecuador. *Zootaxa* 3780:36-50.

Autor(es)

Caty Frenkel, Nadia Páez-Rosales, Andrea-Varela-Jaramillo y Juan M. Guayasamin.

Editor(es)

Mario Yáñez-Muñoz **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Jueves, 29 de Septiembre de 2016

Fecha Edición

Jueves, 29 de Septiembre de 2016

Actualización

Jueves, 29 de Septiembre de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Páez-Rosales, N., Varela-Jaramillo, A. y Guayasamin, J. M. 2016. *Pristimantis lucidosignatus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

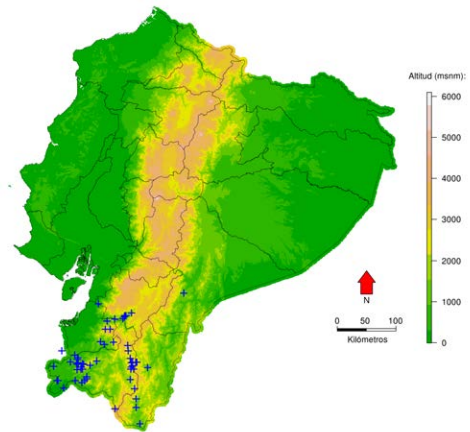


**CASI
AMENAZADA**
fauna
weB

Pristimantis lymani

Cutín de Lyman

Barbour y Noble (1920)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Deciduo de la Costa, Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Templada occidental, Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 33.2 mm (rango 25.7–43.6; n = 23). (Lynch y Duellman 1997.)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 60.2 mm (rango 52.9–69.3; n = 10). (Lynch y Duellman 1997.)

Es una rana mediana de dorso café oliváceo a rojizo con marcas dorsales oscuras, tiene el vientre liso, blanco y la superficie posterior de sus muslos es negra con marcas cremas a amarillas. Su Dedo manual I es más largo que el segundo, los discos de sus dedos son pequeños y presenta membrana basal entre los dedos de los pies. Puede ser confundida con la especie simpátrica *Pristimantis achatinus* pero se diferencia por tener un hocico más corto y la superficie posterior de los muslos café obscura con manchas bien definidas crema o amarillo claras (café, café claro o café amarillento con manchas claras difusas en *Pristimantis achatinus*). También es similar a *Pristimantis lanthanites*, *Pristimantis conspicillatus*, *Pristimantis citriogaster* y *Pristimantis condor*. Todas ellas pueden estar en simpatria con *Pristimantis lymani*. *Pristimantis lymani* se diferencia por su hocico relativamente más corto y porque sus machos son los únicos que no poseen hendiduras vocales. *Pristimantis lanthanites* además presenta un calcar cónico que está ausente en *Pristimantis lymani* (Lynch y Duellman 1997, Duellman y Lehr 2009).

Descripción

Pristimantis lymani presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Lynch y Duellman 1997): (1) piel del dorso finamente tuberculada con grandes tubérculos dispersos; vientre liso; pliegues dorsolaterales presentes; pliegue discoidal prominente; (2) membrana timpánica lisa; anillo timpánico prominente, casi redondo, su longitud es cerca de un 50% de la longitud del ojo; (3) hocico subacuminado en vista dorsal, redondeado de perfil; (4) párpado superior sin tubérculos, usualmente más estrecho que la distancia interorbital; sin crestas craneales; (5) dientes vomerinos y procesos dentígeros subtriangulares prominentes; (6) machos carecen de hendiduras vocales; almohadillas nupciales presentes; (7) Dedo manual I más largo que el II; discos pequeños; (8) dedos manuales presentan pliegues cutáneos; (9) tubérculos ulnares ausentes; (10) sin tubérculo en el talón y borde externo del tarso; pliegue interno tarsal presente; (11) tubérculo metatarsal interno alargado, cuatro veces el tamaño del tubérculo metatarsal externo redondeado; sin tubérculos supernumerarios plantares; (12) dedos de los pies con pliegues cutáneos, membrana basal presente; Dedo "V" del pie ligeramente más largo que el III.

Coloración

En vida el dorso es de café a café claro, usualmente con tonalidades oliváceas, anaranjadas o rojizas. Tienen marcas oscuras de café a negras que incluyen: barra interorbital, barras labiales, líneas cantales y postorbitales, marcas en forma de "V" invertida en la espalda, rayas oblicuas en los flancos y líneas transversales en las piernas. Su labio es más pálido que el resto de la cabeza. El vientre es de blanco a blanco amarillento y la superficie posterior de las piernas es de café oscuro a negro con puntos o reticulaciones color cremas, amarillo claro o café claro. El iris es bronce con una línea horizontal media marrón a marrón rojizo (modificado de Lynch y Duellman 1997).

Hábitat y Biología

Esta especie se encuentra en hábitats sometidos al régimen seco subtropical (Lynch y Duellman 1997), en Bosque Deciduo y Semideciduo de la Costa; Bosque Piemontano y Montano del Occidente. Se han encontrado individuos a 3000 m en el subpáramo en la provincia de Loja (Duellman y Pramuk 1999).

Distribución

Se encuentra en los valles semiáridos de los ríos Chinchipe y Huancabamba (Departamento de Cajamarca, Perú) y hacia el norte en los valles semiáridos de los ríos Catamayo y Zamora (Provincia de Loja, Ecuador) entre 690-2500 m (Frost 2002).

Rango Altitudinal:

De 610 a 3000 m sobre el nivel del mar (Lynch y Duellman 1997).

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Preocupación menor.

Lista Roja AmphibiaWeb Ecuador: Casi amenazada

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Pristimantis achatinus* (Padial et al. 2014; Pinto-Sánchez et al. 2012; Pyron y Wiens 2011). Forma parte del grupo de especies *Pristimantis conspicillatus* según Padial et al. (2014) y Hedges et al. (2008).

Etimología

El nombre específico es un patronímico para el profesor Theodore Lyman, quien financió parcialmente la expedición a Perú donde se descubrió esta especie.

Literatura Citada

1. Barbour, T. y Noble, G. K. 1920. Some amphibians from northwestern Perú, with a revision of the genera *Phyllobates* and *Telmatobius*. Bulletin of the Museum of Comparative Zoology, Harvard University, Cambridge 63:395-427. PDF
2. Duellman, W. E. y Pramuk, J. B. 1999. Frogs of the Genus *Eleutherodactylus* (Anura: Leptodactylidae) in the Andes of Northern Peru. Scientific Papers, Natural History Museum, The University of Kansas 13:1-78. PDF
3. Frost, D. R. 2002. Amphibian species of the world: an online reference. Electronic database available at <http://research.amnh.org/herpetology/amphibia/index.html>. On line. V2.21 (15 July 2002).
4. Hedges, S. B., Duellman, W. E. y Heinicke, M. P. 2008a. New World direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. Zootaxa 1737:1-182.
5. IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).
6. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
7. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. Zootaxa 3825:1-132.
8. Pinto-Sánchez, N. R., Ibañez, R., Madriñan, S., Sanjurjo, O. I., Bermingham, E., Crawford, A. J. 2012. The great American biotic interchange in frogs: multiple and early colonization of Central America by the South American genus *Pristimantis* (Anura: Craugastoridae). Molecular Phylogenetics and Evolution 62:954-972.
9. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. Molecular Phylogenetics and Evolution 61:543-583.

Autor(es)

Nadia Páez-Rosales, Teresa Camacho-Badani, Caty Frenkel, Andrea Varela-Jaramillo y Santiago R. Ron

Editor(es)

Teresa Camacho-Badani

Fecha Compilación

Lunes, 20 de Febrero de 2012

Fecha Edición

Lunes, 20 de Febrero de 2012

Actualización

Jueves, 9 de Marzo de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Páez-Rosales, N., Camacho-Badani, T., Frenkel, C., Varela-Jaramillo, A. y Ron, S. R. 2012. *Pristimantis lymani* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

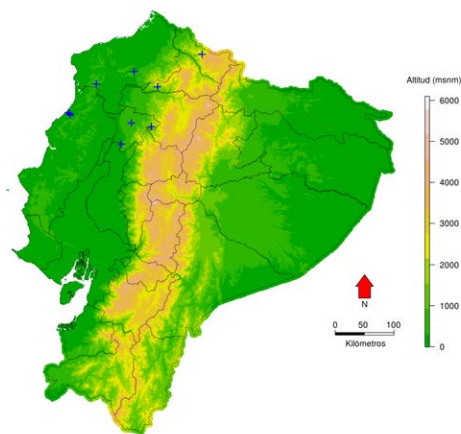


VULNERABLE

fauna
WEB

Pristimantis muricatus
Cutín del río Faisanes

Lynch y Miyata (1980)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Húmedo Tropical del Chocó, Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 36.0 mm (rango 31.8–40.7 mm; n=4) en Río Faisanes (1380 m); promedio = 18.7 mm (n=1) en Río Palenque y Santo Domingo de los Tsáchilas (entre 220–600 m) (Lynch y Duellman 1997)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 34.9 mm (rango 33.8–36.0 mm; n=2) (Lynch y Duellman 1997)

Rana mediana de color café claro a oscuro, su vientre es morado con puntos café amarillentos o amarillo con puntos café oscuro, las ingles y superficie posterior de los muslos son café morado con puntos amarillos. Posee tubérculos cónicos en el párpado, uno en el talón y varios en el tarso, los discos de sus dedos son ampliamente expandidos y carece de membrana basal entre los dedos pediales. Es similar a *Pristimantis latidiscus* y *Pristimantis laticlavius*, de los que se diferencia porque los machos poseen hendiduras vocales y porque los tubérculos en el párpado y en el talón son más prominentes (Lynch y Duellman 1997).

Descripción

Es una rana de tamaño mediano que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Lynch y Duellman 1997): (1) piel dorsal lisa con muchos tubérculos cónicos; (2) membrana timpánica y anillo timpánico moderadamente distintivo; (3) hocico subacuminado visto

dorsalmente, redondeado lateralmente; (4) párpado superior con tubérculos cónicos, más anchos que la distancia interorbital; crestas craneales ausentes; (5) dientes vomerinos triangulares; (6) machos usualmente con hendiduras y sacos vocales; almohadillas nupciales ausentes; (7) Dedo I de la mano más corto que el II, discos anchos; (8) dedos de las manos con quillas laterales (9) uno o dos tubérculos ulnares presentes; (10) talón con un tubérculo cónico; borde externo del tarso con tubérculos bajos; pliegue tarsal interno presente y corto; (11) tubérculo metatarsal interno elongado, 10 veces el tamaño del tubérculo metatarsal externo; tubérculos supernumerarios en la base de los dedos de los pies; (12) dedos de los pies con rebordes laterales; membranas ausentes; Dedo V mucho más largo que el III.

Coloración

El dorso es café pálido a oscuro con anillos negros alrededor de tubérculos grandes. Los flancos son más claros que el dorso con tonos amarillentos. Su vientre es café morado oscuro o claro con puntos café amarillentos a crema. El iris es dorado con flecos negros, con o sin una débil línea media roja. Los especímenes de las partes bajas no tienen los anillos negros alrededor de tubérculos en el dorso y el vientre es amarillo lodo con puntos café oscuro; sus ingles y superficie ventral de las piernas son café morado y el iris cobre (modificado de Lynch y Miyata 1980).

Hábitat y Biología

Esta especie habita bosque montano y tropical. Vive en bosques primarios y zonas alteradas dentro de bosque primario. Los adultos viven en el dosel del bosque. Un individuo estaba a unos 60 cm sobre el suelo en el borde de un cultivo de banano durante la noche; otros estaban en la vegetación en bosque lluvioso primario durante la noche; otros estaban en vegetación al costado de riachuelos a 1.5 m de la superficie del agua durante la noche (Lynch y Miyata 1980, Lynch y Duellman 1997). Se reproducen por desarrollo directo, al igual que sus congéneres.

Distribución

Se distribuye en las estribaciones noroccidentales de la cordillera de los Andes de Ecuador. Se conoce de pocas localidades en las provincias de Pichincha, Santo Domingo, Los Ríos, Manabí y Esmeraldas.

Rango Altitudinal:

Se encuentra entre los 220 y 1380 m sobre el nivel del mar

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Vulnerable.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Vulnerable

Taxonomía

No ha sido incluido en filogenias basadas en caracteres moleculares, por lo que sus relaciones evolutivas aún son inciertas. Padial et al. (2014) no lo asignan a ningún grupo de especies. Hedges et al. (2008) lo asignan al grupo de especies *Pristimantis unistrigatus*.

Etimología

En nombre *Pristimantis* proviene de dos palabras griegas "sierra" y "rana arborícola" (Jiménez de la Espada 1871). El epíteto específico viene del latín y significa espinoso, hace referencia a los tubérculos prominentes presentes en dorso y párpado superior (Lynch y Miyata 1980).

Literatura Citada

1. Coloma, L. A., Ron, S. R., Morales, M., Cisneros-Heredia, D. F. 2004. *Pristimantis muricatus*. The IUCN Red List of Threatened Species 2004: e.T56778A11520166.<http://dx.doi.org/10.2305/IUCN.UK.2004.RLTS.T56778A11520166.en>. Downloaded on 03 May 2016.
2. Frank, N. y Ramus, E. 1995. Complete guide to scientific and common names of reptiles and amphibians of the world. N. G. Publishing Company, 377.
3. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
4. Jiménez de la Espada, M. 1871. Faunae neotropicalis species quaedam nondum cognitae. *Jornal de Ciencias, Mathematicas, Physicas e Naturaes. Academia Real das Ciencias de Lisboa* 3:57-65.
5. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
6. Lynch, J. D. y Miyata, K. 1980. Two new species of *Eleutherodactylus* (Amphibia: Leptodactylidae) from the lowlands and lower cloud forests of western Ecuador. *Breviora* 457:1-12. PDF
7. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.

Autor(es)

Caty Frenkel, Andrea Varela-Jaramillo, Nadia Páez-Rosales, Juan M. Guayasamin y Gabriela Pazmiño-Armijos.

Editor(es)

Mario Yáñez-Muñoz **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Viernes, 1 de Enero de 2010

Fecha Edición

Martes, 1 de Enero de 1901

Actualización

Martes, 5 de Julio de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Varela-Jaramillo, A., Páez-Rosales, N., Guayasamín, J. M y Pazmiño-Armijos, G. 1901. *Pristimantis muricatus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

**DATOS
INSUFICIENTES**

fauna
WEB

Pristimantis ocellatus

Cutín ocelado

Lynch y Burrowes (1990)

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Desconocido. (Lynch y Duellman, 1997.)

Hembras Longitud Rostro-cloacal 45.7 (n = 1). (Lynch y Duellman 1997.)

Es una rana café de tamaño mediano. Tiene tubérculos pequeños en el talón y tarso, los discos de sus dedos son ampliamente expandidos y carece de membrana basal entre los dedos de los pies. Es similar a *Pristimantis crenunguis* y *Pristimantis labiosus*. Difiere de ambos por carecer de crestas craneales y pliegues dermales occipitales, y por la coloración de su iris café con manchas grises (bronce, dorado o café en la porción superior, amarillo pálido a plateado bajo la pupila en *Pristimantis crenunguis*; naranja, verde o cobre rojizo en la parte superior, gris o plateado bajo la pupila en *Pristimantis labiosus*). Además, *Pristimantis ocellatus* tiene el primer dedo manual más corto que el segundo, mientras que en *Pristimantis crenunguis* es más largo.

Descripción

Es una rana mediana que presenta la siguiente combinación de caracteres (Lynch y Duellman 1997): (1) piel del dorso finamente granular, el vientre liso; pliegue discoidal dirigido anteriormente hacia la ingle; pliegues dorsolaterales ausentes; (2) membrana y anillo timpánicos prominentes, su longitud es 1/3 de la longitud del ojo; (3) hocico subacuminado en vista dorsal, redondeado de perfil; (4) el párpado superior que carece de tubérculos prominentes, es casi tan ancho como la distancia interorbital; crestas craneales ausentes; (5) vomerinos odontóforos triangulares de contorno; (6) machos adultos desconocidos; (7) Dedo manual I ligeramente más corto que el II; discos ampliamente expandidos, emarginados o truncados; (8) los dedos tienen pliegues cutáneos; (9) tubérculos ulnares pequeños; (10) el talón y el tarso con pequeños tubérculos; pliegue tarsal interno pequeño; (11) tubérculo metatarsal interno alargado, 4 veces el tamaño del tubérculo metatarsal externo redondo; tubérculos supernumerarios en las bases de los Dedos II-V, (12) dedos de los pies carecen de pliegues cutáneos; sin membrana interdigital; Dedo V del pie más largo que el III.

Coloración

En vida, el dorso es café grisáceo con ocelos café rodeando tubérculos. Las extremidades son de color café grisáceo con barras transversales café. El vientre es crema jaspeado con café canela, la garganta presenta marcas en forma de "V" invertida de color café en individuos de mayor tamaño. El iris es café con manchas grises (Lynch y Burrowes 1990).

Hábitat y Biología

La especie vive en bosques nublados, en los regímenes húmedo subtropical y húmedo temperado. Un ejemplar de Ecuador fue obtenido de la copa de un árbol al ser derrivado durante el día (Lynch y Duellman 1997).

Distribución

Se encuentra en las estribaciones pacíficas de los Andes desde el departamento del Cauca y Nariño en Colombia hasta el extremo norte de Ecuador en las provincia de Carchi, Esmeraldas e Imbabura (IUCN 2010).

Rango Altitudinal:

De 1255 a 1780 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Datos insuficientes.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Datos insuficientes

Taxonomía

Pristimantis ocellatus no ha sido incluido en filogenias basadas en caracteres moleculares, por lo que sus relaciones evolutivas aún son inciertas. En el grupo de especies *Pristimantis ridens* según Padial et al. (2014). En el grupo de especies *Pristimantis rubicundus* según Hedges et al. (2008).

Etimología

Latín, hace referencia a la presencia de ocelos en el dorso (Lynch y Burrowes 1990).

Literatura Citada

1. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
2. IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).
3. Lynch, J. D. y Burrowes, P. A. 1990. The frogs of the genus *Eleutherodactylus* (Family Leptodactylidae) at the La Planada Reserve in southwestern Colombia with descriptions of eight new species. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas* 136:11324.
4. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
5. Lynch, J. D., Ruiz-Carranza, P. M., Miyamoto, J. 1994. The identities of the colombian frogs confused with *Eleutherodactylus latidiscus* (Boulenger) (Amphibia: Anura, Leptodactylidae).. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas* 170:15342. PDF
6. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.

Autor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz, Caty Frenkel, Nadia Páez-Rosales, Andrea Varela-Jaramillo y Santiago R. Ron

Editor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz

Fecha Compilación

Viernes, 9 de Diciembre de 2011

Fecha Edición

Viernes, 9 de Diciembre de 2011

Actualización

Jueves, 9 de Marzo de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Yáñez-Muñoz, M. H., Frenkel, C., Páez-Rosales, N., Varela-Jaramillo, A. y Ron, S. R. 2011. *Pristimantis ocellatus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yáñez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

**DATOS
INSUFICIENTES**

fauna
WEB

Pristimantis onorei

Cutín de Onore

Rödder y Schmitz (2009)

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal (rango 17.1–20.1) (Rodder y Schmitz 2009)

Hembras Longitud Rostro-cloacal (rango 20.1–20.5) (Rodder y Schmitz 2009)

Es una rana de tamaño pequeño, su dorso presenta un pliegue escapular en forma de W. Posee un tubérculo cónico y varios pequeños en sus párpados, los discos de sus dedos son ligeramente expandidos y carece de membrana basal entre los dedos de los pies. Las especies más similares a *Pristimantis onorei* también pertenecen también al grupo *Pristimantis myersi* y se distribuyen al occidente de los Andes y son *Pristimantis pyrrhomerus* y *Pristimantis lucidosignatus*, con quienes comparte la presencia de pliegues dermales escapulares en forma de “W”. *Pristimantis lucidosignatus* se diferencia de *Pristimantis onorei* porque sus pliegues escapulares son más prominentes y desarrollados, y porque presenta puntos blancos en las pantorrillas (ausentes en *Pristimantis onorei*). Por su parte, *Pristimantis pyrrhomerus* se diferencia principalmente porque la forma de su hocico es acuminada en vista dorsal y redondeada de perfil, mientras que en *Pristimantis onorei* el hocico es redondo o subovoide en vista dorsal y acuminado de perfil. Esta especie también resulta similar, en menor grado, a *Pristimantis leoni* y *Pristimantis floridus* cuyos pliegues escapulares tienen forma de “) (“; adicionalmente, *Pristimantis floridus* tiene los discos de los dedos más expandidos. *Pristimantis hectus*, *Pristimantis munozi*, *Pristimantis myersi* y *Pristimantis ocreatus*, especies también pertenecientes al grupo *Pristimantis myersi*, presentan pliegues dorsolaterales (ausentes en *Pristimantis onorei*) y sus pliegues escapulares tienen forma de “) (“). Además, *Pristimantis onorei* es la única entre estas especies en la que el tímpano es visible en sus machos y no en sus hembras (Rodder y Schmitz 2009, Lynch y Duellman 1997, Lynch 1981, Goin y Cochran 1963, Rojas-Runjaic et al. 2014, Lynch y Burrowes 1990, Lynch 1976).

Descripción

Es una especie muy pequeña de *Pristimantis* que presenta la siguiente combinación de caracteres (Rödder y Schmitz 2009): (1) piel dorsal, flanco superior y piernas tuberculadas; vientre finamente areolado; cresta occipital escapular en forma de W poco desarrollada; resto del dorso cubierto de crestas dérmicas interrumpidas; algunos tubérculos cónicos grandes en el párpado superior y partes posteriores de la región timpánica; pliegues discoidales y dorsolaterales ausentes; (2) tímpano completamente oculto por piel en las hembras, oval y bien desarrollado en machos, pliegue supratimpánico ausente; (3) hocico redondeado a ligeramente subovoide visto dorsalmente, acuminado visto lateralmente; cantus rostralis cóncavo; borde distintivo; (4) párpado superior con uno o dos tubérculos cónicos prominentes y tubérculos pequeños irregularmente dispersos; (5) procesos dentígeros vomerinos pequeños pero definidos, posteriomedial a las coanas; (6) machos con hendiduras vocales pequeñas y saco vocal subgular externo; (7) Dedo I de la mano ligeramente más corto que el II; discos de dedos de las manos ligeramente expandidos; (8) dedos de las manos sin quillas laterales; (9) tubérculos ulnares presentes; (10) calcares ausentes; (11) tubérculo metatarsal interno elíptico, saliente, metatarsal externo de la mitad de tamaño que el interno; (12) dedos de los pies con quillas laterales débiles, no membranados; disco del Dedo IV ligeramente expandido, del doble del tamaño que los de los Dedos I, II, III, V.

Coloración

Coloración en vida desconocida. En preservado, el color de fondo del dorso y área dorsolateral es café con puntos oscuros esparcidos. Presentan dos líneas suboculares oscuras que radian desde el párpado inferior hasta el labio superior. Las piernas llevan bandas oscuras. La

coloración ventral es café claro, las superficies anterior y posterior de los muslos café uniforme sin puntos (Rödder y Schmitz 2009).

Hábitat y Biología

Esta especie habita Bosque húmedo tropical de tierras bajas y bosque nublado. Posiblemente vive en simpatria con *Pristimantis floridus*. Se presume que presenta reproducción por desarrollo directo, al igual que otros miembros del grupo *myersi* (Rodder y Schmitz 2009).

Distribución

Pristimantis onorei se distribuye en las estribaciones noroccidentales de la Cordillera de los Andes de Ecuador. Se conoce de pocas localidades en las provincias de Pichincha, Cotopaxi y Santo Domingo de los Tsáchilas (Rodder y Schmitz 2009).

Rango Altitudinal:

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: No evaluada.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Datos insuficientes

Taxonomía

Pristimantis onorei no ha sido incluido en filogenias basadas en caracteres moleculares, por lo que sus relaciones evolutivas aún son inciertas. Ha sido asignado al grupo de especies *Pristimantis myersi* por Padial et al. (2014) y Rödder y Schmitz (2009).

Etimología

El epíteto específico *onorei* es un patronímico en honor al Dr. Giovanni Onore, gran naturalista y quien colectó gran parte de la serie tipo de esta especie (Rodder y Schmitz 2009).

Literatura Citada

1. Goin, C. J. y Cochran, D. M. 1963. Two new genera of leptodactylid frogs from Colombia. Proceedings of the California Academy of Sciences 31:499-505.
2. Lynch, J. D. 1976. Three new leptodactylid frogs (genus *Eleutherodactylus* from the andean slopes of Colombia and Ecuador. Herpetologica 32:310-317.
3. Lynch, J. D. 1981. Leptodactylid frogs of the genus *Eleutherodactylus* in the Andes of Northern Ecuador and adjacent Colombia. The University of Kansas, Museum of Natural History, Miscellaneous Publications 72:1-46. PDF
4. Lynch, J. D. y Burrowes, P. A. 1990. The frogs of the genus *Eleutherodactylus* (Family Leptodactylidae) at the La Planada Reserve in southwestern Colombia with descriptions of eight new species. Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas 136:11324.
5. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
6. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. Zootaxa 3825:1-132.
7. Rödder, D. y Schmitz, A. 2009. Two new *Pristimantis* (Anura, Strabomantidae) belonging to the *myersi* group from the Andean slopes of Ecuador. REVUESUISSEDEZOOLOGIE 116:275-288.
8. Rojas-Runjaic, F. J. M., Delgado, A. J., Guayasamin, J. M. 2014. A new rainfrog of the *Pristimantis myersi* Group (Amphibia, Craugastoridae) from Volcán Pichincha, Ecuador. Zootaxa 3780:36-50.

Autor(es)

Caty Frenkel, Nadia Páez-Rosales, Andrea Varela-Jaramillo y Juan M. Guayasamin.

Editor(es)

Mario Yáñez-Muñoz **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Miércoles, 28 de Septiembre de 2016

Fecha Edición

Miércoles, 28 de Septiembre de 2016

Actualización

Miércoles, 28 de Septiembre de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Páez-Rosales, N., Varela-Jaramillo, A. y Guayasamín, J. M. 2016. *Pristimantis onorei* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



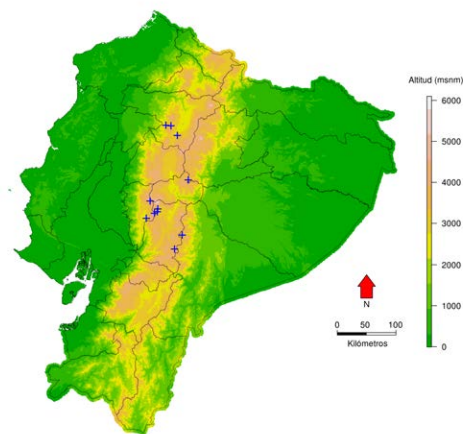
VULNERABLE

fauna
WEB

Pristimantis orcesi

Cutín de Orcés

Lynch (1972)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental, Páramo

Pisos Altitudinales

Altoandina

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 26.5 mm (rango 23.9–29.6; n = 7) (Lynch 1981)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 35.8 mm (rango 35.2–36.1; n = 3) (Lynch 1981)

Es una rana pequeña, su dorso, vientre y partes superficies ocultas de las extremidades son de color café oscuro o negro. Los discos dedos son expandidos y presenta una membrana basal pequeña entre los dedos de los pies. Es difícil confundir a esta especie por su patrón de coloración distintivo, sin embargo, morfológicamente puede resultar similar a *Pristimantis thymelensis*, de quien se diferencia principalmente porque su tímpano es visible sobre la piel (oculto en *Pristimantis thymelensis*), carece de pliegues paravertebrales (presentes en *Pristimantis thymelensis*) y carece de dientes vomerinos (presentes en *Pristimantis thymelensis*) (Lynch 1981).

Descripción

Es una rana pequeña que se caracteriza por (1981): (1) piel de la cabeza lisa, dorso, flancos y vientre areolados; sin pliegues dorsolaterales; (2) tímpano visible, la mitad del tamaño del ojo; (3) hocico corto, redondo en vista dorsal y lateral; cantus rostralis puntiagudo; (4) distancia interorbital más ancha que el párpado superior; sin crestas craneales; sin tubérculos en los párpados; (5) odontóforos vomerinos ausentes; (6)

machos con hendiduras y sacos vocales; almohadilla nupcial blanca en el Dedo I de machos; (7) Dedo I de la mano más corto que el II; almohadillas de los dedos externos de la mano tan grandes como el tímpano; (8) dedos de las manos con rebordes laterales angostos; (9) tubérculos ulnares ausentes; (10) sin tubérculos tarsales; pequeño tubérculo en el talón; (11) dos tubérculos metatarsales, el interno oval, 3-5 veces el tamaño del externo; tubérculos plantares supernumerarios numerosos; (12) dedos de los pies con rebordes laterales que coalescen en una membrana interdital basal; almohadillas de los dedos de los pies tan grandes como los de los dedos de las manos.

Coloración

En vida el dorso varía de café oscuro a negro con o sin marcas blancas. Las ingles, la superficie posterior de los muslos y el vientre tienen el mismo color que el dorso, a veces puede ser un poco más pálido. No presenta marcas en las piernas o labios. Su iris es café chocolate oscuro (modificado de Lynch 1972).

Hábitat y Biología

Esta especie habita páramos secos. Asociados a rocas y bromelias, cercanas a riachuelos, donde se retiene la humedad. No hay información sobre su actividad nocturna. Se desconoce si es o no tolerante a la alteración del hábitat. Es simpátrica con *Pristimantis curtipes* en las laderas del Chimborazo. En la Cordillera Occidental SO de Quito es simpátrica con *Pristimantis curtipes* y *Pristimantis unistrigatus*. En 1970 la serie tipo se encontró debajo de una roca en el día. En enero de 1978 al volcar la misma roca se encontraron tres individuos. En cada ocasión había una hembra grávida y un macho reproductivo activo con testículos hinchados y almohadillas nupciales (Lynch 1972, Lynch 1981).

Distribución

Pristimantis orcesi se distribuye en páramos de norte y centro de la Cordillera de los Andes de Ecuador, al este y oeste (Lynch 1981). Se lo ha registrado en pocas localidades de las provincias de Bolívar (Lynch 1972), Pichincha y Morona Santiago.

Rango Altitudinal:

Ocurre entre 3160 y 3800 m

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Preocupación menor.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Vulnerable

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Pristimantis pycnodermis* y *Pristimantis appendiculatus* (Padial et al. 2014, Pinto-Sánchez et al. 2012, Pyron y Wiens 2011). No ha sido asignado a ningún grupo de especies según Padial et al. (2014). Asignado al grupo de especies *Pristimantis orcesi* según Hedges et al. (2008).

Etimología

El epíteto específico "orcesi" es un patronímico en referencia al Dr. Gustavo Orces-V, zoólogo y naturalista ecuatoriano, muy influyente para muchos biólogos del país (Lynch 1972).

Literatura Citada

1. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
2. IUCN. 2015. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2015).
3. Lynch, J. D. 1972. Two new species of frogs (*Eleutherodactylus*: Leptodactylidae) from the paramos of northern Ecuador. *Herpetologica* 28:141-147.
4. Lynch, J. D. 1981. Leptodactylid frogs of the genus *Eleutherodactylus* in the Andes of Northern Ecuador and adjacent Colombia. The University of Kansas, Museum of Natural History, Miscellaneous Publications 72:1-46. PDF
5. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
6. Ortiz, A. y Morales, M. 2000. Evaluación ecológica rápida de la herpetofauna en el Parque Nacional Llanganates. Biodiversidad en el Parque Nacional Llanganates: un reporte de las evaluaciones ecológicas y socioeconómicas rápidas. Vazques, M.A., Larrea, M. y Suarez (ed.). 109-122. EcoCiencia, Ministerio del Ambiente, Herbario Nacional del Ecuador, Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales e Instituto Internacional de Reconstrucción Rural. Quito, Ecuador.
7. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.
8. Pinto-Sánchez, N. R., Ibañez, R., Madriñán, S., Sanjurjo, O. I., Bermingham, E., Crawford, A. J. 2012. The great American biotic interchange in frogs: multiple and early colonization of Central America by the South American genus *Pristimantis* (Anura: Craugastoridae). *Molecular Phylogenetics and Evolution* 62:954-972.
9. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 61:543-583.

Autor(es)

Caty Frenkel, Andrea Varela-Jaramillo, Nadia Páez-Rosales y Juan M. Guayasamin.

Editor(es)

Mario Yáñez-Muñoz **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Jueves, 13 de Octubre de 2016

Fecha Edición

Jueves, 13 de Octubre de 2016

Actualización

Jueves, 13 de Octubre de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frankel, C., Varela-Jaramillo, A., Páez-Rosales, N. y Guayasamín, J. M 2016. *Pristimantis orcesi* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



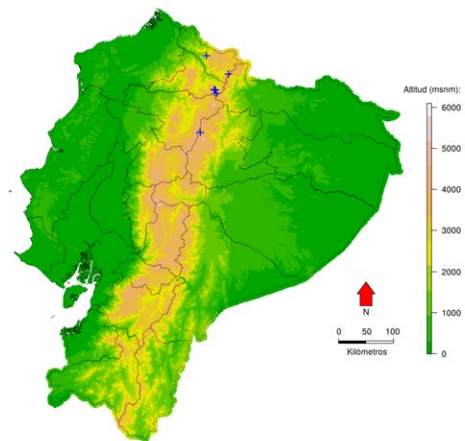
**DATOS
INSUFICIENTES**

fauna
WEB

Pristimantis ortizi

Cutín de Ortiz

Guayasamin et al. (2004)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Oriental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Altoandina

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 21.6 mm (rango 18.1–24.7; n = 19) (Guayasamin et al. 2004)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 26.7 mm (rango 24.3–29.2; n = 7) (Guayasamin et al. 2004)

Es una rana pequeña amarilla a café, usualmente con manchas blancas a amarillas dispersas en el dorso, flancos o vientre. Puede presentar un tubérculo pequeño en el párpado y/o talón, los discos de sus dedos son expandidos y carece de membrana basal entre los dedos pediales. Dentro de su rango de distribución es similar a *Pristimantis huicundo*, *Pristimantis thymelensis*, *Pristimantis devillei*. Se diferencia de *Pristimantis huicundo* porque los tubérculos del párpado, talón y tarso son más pequeños o están ausentes, y carece de la papila del hocico presente en *Pristimantis huicundo*. *Pristimantis thymelensis* tiene pliegues paravertebrales, ausentes en *Pristimantis ortizi*. *Pristimantis devillei* presenta pliegues dorsolaterales (ausentes en *Pristimantis ortizi*), tiene crestas craneales bajas (ausentes en *Pristimantis ortizi*), sus machos carecen de hendiduras vocales (presentes en *Pristimantis ortizi*) y tiene el hocico subacuminado (redondeado en *Pristimantis ortizi*). *Pristimantis ortizi* también es similar a *Pristimantis yanezi* y *Pristimantis orcesi* que tienen una distribución más al sur. *Pristimantis yanezi* se diferencia de *Pristimantis ortizi* por tener un tamaño mayor, porque sus dientes vomerinos son prominentes (ausentes o difíciles de ver en *Pristimantis ortizi*)

y porque sus machos carecen de hendiduras vocales (presentes en machos de *Pristimantis ortizi*). *Pristimantis orcesi* se distingue porque su coloración dorsal e inguinal es café muy oscura o negra (dorso amarillo a café, ingles cafés con parches verdes brillantes en *Pristimantis ortizi*) (Guayasamin et al. 2004, Lynch 1981, Lynch y Duellman 1980, Navarrete et al. 2016).

Descripción

Es una rana pequeña que presenta la siguiente combinación de caracteres (Guayasamin et al. 2004): (1) piel dorsal levemente granular; flancos de hembras con numerosos tubérculos aplanados, en machos areolados; vientre areolado, pliegues dorsolaterales ausentes; (2) anillo timpánico evidente, redondo, 23.1–46.4 % del tamaño del ojo, membrana timpánica poco definida; (3) hocico redondeado visto dorsalmente sin papilas en la punta; (4) párpado superior más angosto que el espacio interorbital, con o sin un tubérculo pequeño; crestas craneales ausentes; (5) dientes vomerinos ausentes o reducidos y difíciles de ver; (6) machos con hendiduras vocales y saco vocal subgular medio; almohadillas nupciales ausentes; (7) Dedo I de la mano más corto que el II, dedos con discos expandidos; (8) dedos de las manos con rebordes laterales carnosos; (9) tubérculos ulnares usualmente ausentes, si presentes pequeños; tarso sin tubérculos en el borde externo; (10) talón usualmente con un tubérculo pequeño; (11) dos tubérculos metatarsales prominentes, el interno oval, dos a tres veces el tamaño de los tubérculos subcónicos externos; tubérculos plantares supernumerarios usualmente bajos y difíciles de ver; (12) dedos de los pies con rebordes laterales carnosos; sin membrana basal, Dedo V ligeramente más largo que el III.

Coloración

La coloración dorsal varía de amarillo a café claro u oscuro, con o sin puntos dorados o marcas oscuras. Los flancos pueden tener puntos grandes blancos a amarillos delineados o no de negro. Las ingles son cafés con parches verdes brillantes. Su vientre es blanco con puntos café oscuro o café con puntos blancos. El iris es cobre pardusco (modificado de Guayasamin et al. 2004).

Hábitat y Biología

Esta especie habita bosque montano alto siempreverde y páramo herbáceo. De actividad nocturna y asociados a bromelias, plantas bajas o al suelo del bosque. Viven en bosque primario, secundario y áreas con cultivos (Guayasamin et al. 2004). Se presume que se reproduce por desarrollo directo, al igual que sus congéneres.

Distribución

Pristimantis ortizi se distribuye en la cordillera oriental de los Andes de Ecuador. Se conoce únicamente en las provincias de Carchi, Imbabura y Napo.

Rango Altitudinal:

Ocurre entre 3264 y 3420 m.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Datos insuficientes.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Datos insuficientes

Taxonomía

Pristimantis ortizi no ha sido incluido en filogenias basadas en caracteres genéticos, por lo que sus relaciones evolutivas aún son inciertas. Padial et al. (2014) no lo asignan a ningún grupo de especies. Hedges et al. (2008) lo asignan al grupo de especies *Pristimantis orcesi*.

Etimología

Es un patronimio de Fernando Ortiz Crespo, uno de los ornitólogos ecuatorianos más destacados. Él fue muy conocido por su investigación en las islas Galápagos y los Andes. Él se ahogó en la laguna la Mica durante trabajo de campo el setiembre de 2001 (Guayasamin et al. 2004).

Literatura Citada

1. Guayasamin, J. M., Almeida-Reinoso, D. P. y Nogales-Sornosa, F. 2004. Two new species of frogs (Leptodactylidae: *Eleutherodactylus*) from the high andes of northern Ecuador. *Herpetological Monographs* 18:127-141. PDF
2. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
3. IUCN. 2015. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2015).
4. Lynch, J. D. 1981. Leptodactylid frogs of the genus *Eleutherodactylus* in the Andes of Northern Ecuador and adjacent Colombia. The University of Kansas, Museum of Natural History, Miscellaneous Publications 72:1-46. PDF
5. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1980. The *Eleutherodactylus* of the Amazonian slopes of the Ecuadorian Andes (Anura: Leptodactylidae). The University of Kansas, Museum of Natural History, Miscellaneous Publications 69:1-86. PDF
6. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.

Autor(es)

Caty Frenkel, Nadia Páez-Rosales, Andrea Varela-Jaramillo y Juan M. Guayasamin.

Editor(es)

Mario Yáñez-Muñoz **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Miércoles, 12 de Octubre de 2016

Fecha Edición

Miércoles, 12 de Octubre de 2016

Actualización

Miércoles, 12 de Octubre de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frankel, C., Páez-Rosales, N., Varela-Jaramillo, A. y Guayasamín, J. M 2016. *Pristimantis ortizi* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



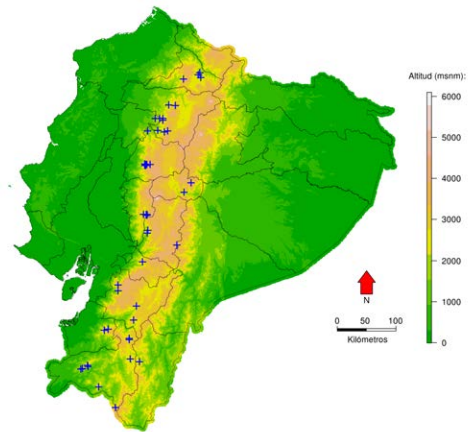
VULNERABLE

fauna
WEB

Pristimantis phoxocephalus

Cutín silvador

Lynch (1979)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental, Matorral Interandino

Pisos Altitudinales

Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 27.2 mm (rango 22.3–29.9; n = 29) (Lynch y Duellman 1997)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 35.1 mm (rango 29.6–38.4; n = 22) (Lynch y Duellman 1997)

Estructuralmente esta especie es única en la región por tener una quilla vertical en el hocico, que es difícil de distinguir en varios especímenes. Reticulaciones oscuras en la ingle. Reticulaciones oscuras en la ingle y en la superficie posterior de los muslos distingue esta especie de congéneres en la región, excepto *Pristimantis rhodocephalus*, que difiere por tener un tubérculo pequeño en el talón y por no tener odontóforos vomerinos (Duellman y Pramuk 1999). *Pristimantis phoxocephalus* se asemeja superficialmente a *Pristimantis subsigillatus* por tener los flancos y superficies ocultas de las piernas con reticulaciones café o negras, pero se distingue por la presencia de una papila o quilla vertical en el hocico; *Pristimantis phoxocephalus* no tiene tubérculos en los párpados superiores, talón y tarso (Lynch 1979).

Descripción

(1) piel dorsal levemente granular, vientre areolado; pliegue discoidal prominente; pliegues dorsolaterales ausentes; (2) membrana y anillo timpánico prominentes, redondeado, su longitud 1/3 - 1/2 del tamaño del ojo; (3) hocico redondeado visto dorsalmente, punteagudo visto

lateralmente, llegando hasta la quilla terminal; (4) párpado superior sin tubérculos, más angosto que la distancia interorbital; crestas craneales ausentes; (5) odontóforos vomerinos oblicuos; (6) machos con sacos vocales y almohadillas nupciales; (7) Dedo I de la mano más corto que el II, discos anchos; (8) los dedos de la mano llegan hasta las quillas laterales; (9) tubérculos ulnares ausentes; (10) talón y tarso sin tubérculos o pliegues; (11) tubérculo metatarsal interno oval, tubérculo metatarsal externo redondo 4-6x, tubérculos supernumerarios en la base de los Dedos II-IV del pie; (12) dedos de los pies con rebordes laterales; membrana ausente; Dedo V mucho más largo que el III.

Coloración

KU 131404-79 de Pilaló, Cotopaxi: dorso café verdoso pálido, amarillo pálido, café óxido, café pálido o café oscuro con moteados café o finas reticulaciones; axilas, ingles, superficie posterior de los muslos y superficies ocultas de las pantorrillas amarillo con reticulaciones café (desteñido en juveniles, oscuro en adultos); vientre crema con un tinte verde y finas reticulaciones negras en adultos; región gular oscura en hembras, amarillo pálido en machos; iris bronce pálido con finas reticulaciones negras y una línea media horizontal café; algunos individuos con puntos crema (con o sin bordes negros) en el dorso. KU 142075-101 de Pilaló: Cotopaxi: dorso café a café rojizo; algunos individuos con líneas longitudinales verde oliva, otros con puntos amarillos rodeados de café oscuro; ingle y superficie posterior de los muslos amarillo con moteado negro; vientre blanco; región gular amarilla; iris cobre. KU 165556-58 de 5 km E de Chiriboga: Pichincha: dorso verde pálido con marcas oscuras o café rojizas, o amarillo claro con una línea medio dorsal verde bordeada de negro; extremidades naranja claro con barras cruzadas verde pálido; ingle y superficie posterior de los muslos amarillo a café apagado; vientre blanco a amarillo crema; otras superficies ventrales gris-rosado pálido a amarillo claro apagado; iris bronce a café cobre con finas reticulaciones negras (Lynch 1979). Los especímenes (KU 221710-13) de San Andrés de Cutervo, Cajamarca, Perú tienen una quilla vertical carnosa en el hocico; la quilla es menos pronunciada en la hembra que en los machos. El dorso es café (hembras) o café claro (machos) con líneas supratimpánicas y cantales café oscuro y una barra interorbital irregular. La hembra y un macho tienen numerosos puntos pequeños café oscuro en el dorso de la cabeza y en la parte anterior al sacro; un macho tiene un par de puntos oscuros en la región escapular, y otro macho tiene muchos puntos pequeños oscuros en la región escapular y un par de puntos en la región sacral. El vientre es crema con diminutos flecos oscuros y la ingle y superficie oculta de los muslos de color café claro uniforme. Estructuralmente estos especímenes se comparan favorablemente con dos individuos (KU 181271, MHNSM 153999) de la Cordillera de Huancabamba y con varias series de la parte sur del rango en Ecuador, sin embargo, hay unas pequeñas diferencias en coloración entre los especímenes de Perú y Ecuador. Uno de los especímenes de la Cordillera de Huancabamba y los cuatro de San Andrés de Cutervo tienen flecos diminutos en todo el vientre, opuesto a los puntos pequeños café o flecos más densos en los especímenes ecuatorianos, muchos de los cuales tienen un moteado oscuro en la ingle y superficies ocultas de los muslos (Duellman y Pramuk 1999).

Hábitat y Biología

Esta especie habita subpáramos y bosque húmedo montano alto. Es abundante en el borde del bosque, pero escasea en el interior del mismo (Lynch y Duellman, 1997). En Perú, un individuo fue encontrado por la noche en un barranco de musgo y otro estaba cantando en vegetación baja. Ocurre en hábitats alterados y no alterados. Aunque *Pristimantis phoxocephalus* tiene una amplia distribución, la mayoría de las observaciones de historia natural se han hecho en las vecindades de la localidad tipo, donde los individuos son abundantes en el borde del bosque, pero escasos en el interior. Durante el día los individuos se encontraron en las axilas de la planta oreja de elefante, entre rocas y en bromelias terrestres y arbóreas hasta 13 m sobre el suelo. Durante la noche los individuos se perchan en la vegetación (Lynch 1979). En la Cordillera de Huancabamba un individuo estaba en un farallón con musgo durante la noche y otro estaba cantando durante la noche en vegetación baja (Duellman y Pramuk 1999). Se reproduce por desarrollo directo, pero el sitio de oviposición se desconoce.

Distribución

Se distribuye en las estribaciones del Pacífico de la Cordillera Occidental y en la meseta de los Andes al sur de Ecuador. En Perú, se ubica en las estribaciones noroccidentales de la Cordillera de Huancabamba en la Provincia de Piura y San Andrés de Cutervo (a 1800 msnm) y en la parte norte de la Cordillera Occidental en la Provincia de Cajamarca (Lynch 1979, Lynch y Duellman 1997). Cuatro especímenes (KU 221710-13) fueron colectados en San Andrés de Cutervo, Cajamarca, Perú por Alfonso Miranda el 25 de junio de 1992 y 1 de abril de 1993.

Rango Altitudinal:

Ocurre entre 1800 y 3100 m.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Vulnerable.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Vulnerable

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Pristimantis riveti* y *Pristimantis versicolor* (Padial et al. 2014, Pinto-Sánchez et al. 2012, Pyron y Wiens 2011). No ha sido asignado a ningún grupo de especies según Padial et al. (2014). Asignado al grupo de especies *Pristimantis unistrigatus* según Hedges et al. (2008).

Etimología

El epíteto específico *phoxocephalus* es el griego para pliegue en la punta del hocico, lo que da a la especie la apariencia de tener la cabeza puntiaguda (Lynch 1979).

Literatura Citada

1. Duellman, W. E. y Pramuk, J. B. 1999. Frogs of the Genus *Eleutherodactylus* (Anura: Leptodactylidae) in the Andes of Northern Peru. Scientific Papers, Natural History Museum, The University of Kansas 13:1-78. PDF
2. Duellman, W. E. y Wild, E. R. 1993. Anuran Amphibians from the Cordillera de Huancabamba, Northern Peru: systematics, ecology, and biogeography. Occasional Papers of the Museum of Natural History The University of Kansas Lawrence, Kansas.
3. Funk, C. W., Almeida-Reinoso, D. P., Bustamante, M. R. y Nogales-Sornosa, F. 2003. Monitoring population trends of *Eleutherodactylus* frogs. Journal of Herpetology 37:245-256. PDF
4. Funkhouser, J. W. 1956. New frogs from Ecuador and southwestern Colombia. Zoologica 41:73-80. PDF
5. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. Zootaxa 1737:1-182.
6. Lynch, J. D. 1979. Leptodactylid frogs of the genus *Eleutherodactylus* from the Andes of Southern Ecuador. The University of Kansas, Museum of Natural History, Miscellaneous Publications 66:1-62. PDF
7. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
8. Padiá, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. Zootaxa 3825:1-132.
9. Pinto-Sánchez, N. R., Ibañez, R., Madriñan, S., Sanjurjo, O. I., Bermingham, E., Crawford, A. J. 2012. The great American biotic interchange in frogs: multiple and early colonization of Central America by the South American genus *Pristimantis* (Anura: Craugastoridae). Molecular Phylogenetics and Evolution 62:954-972.
10. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. Molecular Phylogenetics and Evolution 61:543-583.
11. Rodríguez, L. O., Córdova, J. y Icochea, J. 1993. Lista preliminar de los anfibios del Perú. Publicaciones del Museo de Historia Natural. Universidad Nacional Mayor de San Marcos 45:1-22.

Autor(es)

Caty Frenkel, Andrea Varela-Jaramillo y Juan M. Guayasamin.

Editor(es)

Mario Yáñez-Muñoz **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Martes, 1 de Enero de 1901

Fecha Edición

Martes, 1 de Enero de 1901

Actualización

Miércoles, 27 de Mayo de 2015

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Varela-Jaramillo, A. y Guayasamin, J. M. 1901. *Pristimantis phoxocephalus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



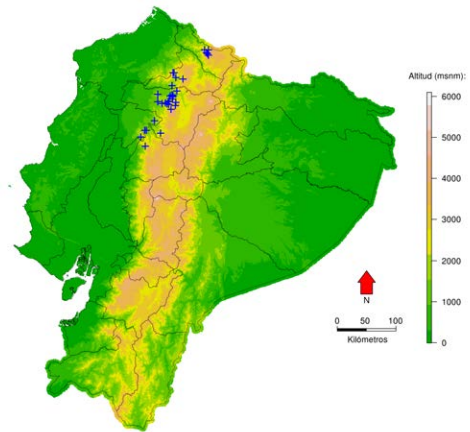
EN PELIGRO

fauna
WEB

Pristimantis pteridophilus

Cutín de La Delicia

Lynch y Duellman (1997)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 22.4 mm (rango 17.6–25.1; n = 32) (Lynch y Duellman 1997)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 33.1 mm (rango 31.9–33.9; n = 3) (Lynch y Duellman 1997)

Pristimantis pteridophilus se distingue de las demás especies de *Pristimantis* del occidente ecuatoriano por no tener características sexuales secundarias y por tener el Dedo V del pie extremadamente largo. En patrón y algunas características de tubérculos se parece a *Pristimantis verecundus*. *Pristimantis siopelus* también es similar a *Pristimantis pteridophilus*, pero no tiene anillo timpánico.

Descripción

(1) piel dorsal lisa en machos, con tubérculos esparcidos en hembras, vientre areolado; pliegue discoidal presente; pliegues dorsolaterales ausentes; (2) membrana timpánica ausente; anillo timpánico presente, su tamaño 1/4 - 2/5 del tamaño del ojo; (3) hocico corto, subacuminado visto dorsalmente, redondo visto lateralmente, con una quilla lateral; (4) párpado superior con tubérculos, más angosto que la distancia interorbital; crestas craneales ausentes; (5) odontóforos vomerinos ovales; (6) machos sin sacos bucales ni almohadillas nupciales; (7) Dedo I de la mano más corto que el II; dedos II-IV con discos grandes y redondos; (8) dedos de la mano con rebordes laterales carnosos; (9) tubérculos

ulnares pequeños y cónicos; (10) talón y borde externo del tarso con pequeños tubérculos; borde interno del tarso sin tubérculos o pliegues; (11) tubérculo metatarsal interno oval, tubérculo metatarsal externo subcónico 4-6x; tubérculos supernumerarios en la base de los pies; (12) dedos de los pies con rebordes laterales; membranas ausentes; Dedo V mucho más largo que el III.

Coloración

Dorso verde, café claro, café amarillento o café rojizo; costado de la cabeza, flancos y superficies ocultas de las piernas lavados de amarillo. Región gular color carne y vientre blanco amarillento; iris es cobre rojizo con flecos negros.

Hábitat y Biología

Esta especie habita bosque montano nublado y húmedo tropical. De actividad nocturna y asociados a vegetación baja. En la localidad tipo, el holotipo fue encontrado a lo largo de un sendero en el bosque, mientras que 10 machos se encontraban en helechos al borde del camino en la noche. Se han encontrado individuos en helechos a lo largo del borde de la calle o a lo largo de bordes de pastizales entre 0.2 y 2.5 m sobre el suelo. El uso de helechos por esta especie se destaca en comparación con las bajas frecuencias a las que otros *Pristimantis* perchan en este tipo de plantas. No existe evidencia de actividad reproductiva en junio, cuando la única hebra encontrada estaba grávida. En enero se registraron 20 machos con los testículos hinchados, una hembra adulta y dos hembras juveniles. La hembra adulta no estaba grávida y no parecía haber depositado huevos recientemente (Lynch y Duellman 1997). Se presume que se reproducen por desarrollo directo, al igual que sus congéneres, pero se desconoce el sitio de oviposición.

Distribución

Pristimantis pteridophilus se distribuye en los flancos noroccidentales de los Andes de Ecuador, en las Provincias de Imbabura, Pichincha (Lynch y Duellman 1997) y Cotopaxi y un registro en la provincia de Carchi.

Rango Altitudinal:

Ocurre entre 1500 y 2710 m

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro

Taxonomía

Pristimantis pteridophilus no ha sido incluido en filogenias basadas en caracteres genéticos, por lo que sus relaciones evolutivas aún son inciertas. Padial et al. (2014) no lo asignan a ningún grupo de especies. Hedges et al. (2008) lo asignan al grupo de especies *Pristimantis unistrigatus*.

Etimología

El epíteto se refiere a un adjetivo derivado del nombre griego pteris, que significa tipo de helecho, y el adjetivo griego philos, que significa amoroso. Es decir, este nombre se define como “helecho amoroso” y se refiere a la especificidad hacia este tipo de microhábitat de helechos.

Literatura Citada

1. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
2. IUCN. 2015. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2015).
3. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
4. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.

Autor(es)

Caty Frenkel, Andrea Varela-Jaramillo y Juan M. Guayasamin.

Editor(es)

Mario Yáñez-Muñoz **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Martes, 1 de Enero de 1901

Fecha Edición

Martes, 1 de Enero de 1901

Actualización

Jueves, 28 de Mayo de 2015

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Varela-Jaramillo, A. y Guayasamín, J. M 1901. *Pristimantis pteridophilus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

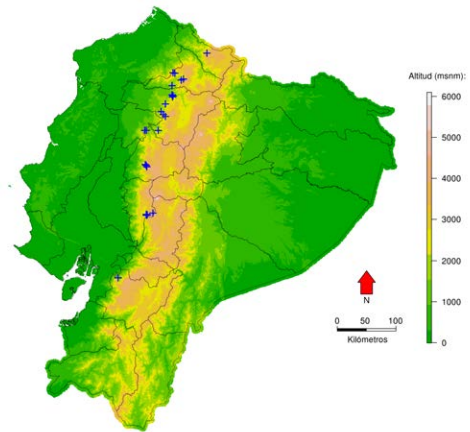


VULNERABLE

fauna
WEB

Pristimantis pyrrhomerus
Cutín del Pilalo de Lynch

Lynch (1976)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 17.5 mm (rango 16.2–18.9; n = 3) (Lynch y Duellman 1997)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 21.6 mm (rango 19.8–24.0; n = 6) (Lynch y Duellman 1997)

Es una rana de tamaño variable entre muy pequeño y pequeño, su dorso es café y presenta un pliegue occipital en forma de W. Posee tubérculos cónicos en su párpado, pequeños en su tarso y ausentes en su talón, los discos de sus dedos son ligeramente expandidos y carece de membrana basal entre los dedos de los pies. Es similar a especies que también pertenecen al grupo *Pristimantis myersi*, entre ellas las más parecidas son *Pristimantis lucidosignatus* y *Pristimantis onorei* que comparten la presencia de pliegues dermales escapulares en forma de “W”, estas especies también se distribuyen en estribaciones occidentales de los Andes ecuatorianos. *Pristimantis pyrrhomerus* difiere de ellas principalmente por la forma de su hocico, acuminado visto dorsalmente y redondeado de perfil, mientras que el hocico de las dos restantes es redondeado o subovoide en vista dorsal y acuminado de perfil. *Pristimantis leoni*, *Pristimantis floridus* y *Pristimantis sirnigeli* difieren de *Pristimantis pyrrhomerus* porque sus pliegues escapulares tienen forma de “(”); además, *Pristimantis floridus* tiene los discos de los dedos más expandidos. *Pristimantis hectus*, *Pristimantis munozii*, *Pristimantis myersi* y *Pristimantis ocreatus* tienen pliegues escapulares en forma de “(” y

además presentan pliegues dorsolaterales ausentes en *Pristimantis pyrrhomerus*; *Pristimantis myersi* presenta una papila en el hocico, ausente en *Pristimantis pyrrhomerus* (Lynch y Duellman 1997, Rojas-Runjaic et al. 2014, Rödder y Schmitz 2009, Lynch 1976, Yáñez-Muñoz et al. 2010, Lynch y Burrowes 1990, Lynch 1981, Goin y Cochran 1963).

Descripción

Es una especie del grupo *Pristimantis myersi* de tamaño variable entre muy pequeño y pequeño, que se caracteriza por (Lynch y Duellman 1997) (1) piel dorsal diminutamente tuberculada con crestas pequeñas y un pliegue occipital en forma de W; vientre areolado; pliegue discoidal ausente; pliegues dorsolaterales ausentes; (2) membrana y anillo timpánico prominentes, redondos, 1/3–2/5 el tamaño del ojo; (3) hocico redondo, acuminado visto dorsalmente, redondeado visto lateralmente; (4) párpado superior con tubérculos cónicos, más angosto que la distancia interorbital; crestas craneales ausentes; (5) odontóforos vomerinos pequeños, ovales; (6) machos con hendiduras vocales; almohadillas nupciales ausentes; (7) Dedo I de la mano más corto que el II, discos ligeramente expandidos; (8) dedos de las manos sin rebordes laterales; (9) tubérculos ulnares indistintos; (10) talón sin un tubérculo pequeño; borde externo del tarso con tubérculos pequeños; borde interno con un tubérculo elongado; (11) tubérculo metatarsal interno elongado, de cuatro veces el tamaño que tubérculo metatarsal externo redondo; tubérculos plantares supernumerarios numerosos; (12) dedos de los pies sin rebordes laterales; membranas ausentes; Dedo V del pie, ligeramente más largo que el III.

Coloración

Dorso variable entre café y café grisáceo con marcas café oscuro. Algunos individuos tienen una línea medio dorsal crema con un recubrimiento verde y bordeado de negro. El vientre es gris con moteado café o flecos negros; en algunos individuos hay una barra crema que cruza la región mental. La axila, ingle y superficies ocultas de los muslos y pantorrillas varían de rojo a rojo salmón en adultos. El iris es verde cremoso con una línea media horizontal café rojiza (Lynch y Duellman 1997).

Hábitat y Biología

Esta especie habita bosque montano nublado alto. Comúnmente se encuentran durante el día, bajo rocas, troncos, astillas de madera a lo largo de la carretera y pastizales. Solo dos individuos, ambos adultos, se encontraron durante la noche; estaban perchando en hojas anchas a 50 cm - 1 m sobre el suelo en bosque nublado (Lynch 1979, Lynch y Duellman, 1997). En Cashca Totoras, esta especie solo se encuentra cerca de riachuelos. Los machos son raramente encontrados. Se reproducen por desarrollo directo.

Distribución

Pristimantis pyrrhomerus se distribuye en zonas templadas y subhúmedas de las estribaciones occidentales de la Cordillera de los Andes de Ecuador (Lynch 1979). Se lo ha registrado en las provincias de Bolívar, Cotopaxi (Lynch y Duellman 1997), Pichincha e Imbabura.

Rango Altitudinal:

Ocurre entre 2075 y 3000 m.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Vulnerable

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Pristimantis ocreatus*, *Pristimantis thymelensis* y *Pristimantis leoni* (Padial et al. 2014, Pinto-Sánchez et al. 2012, Pyron y Wiens 2011). Forma parte del grupo de especies *Pristimantis myersi* (Padial et al. 2014, Hedges et al. 2008).

Etimología

Del griego *pyrrhos* que significa color de llama, rojizo y *meros* que significa muslo, en referencia al patrón de coloración roja en las partes ocultas de las extremidades de esta especie (Lynch 1976).

Literatura Citada

1. Frank, N. y Ramus, E. 1995. Complete guide to scientific and common names of reptiles and amphibians of the world. N. G. Publishing Company, 377.
2. Funk, C. W., Almeida-Reinoso, D. P., Bustamante, M. R. y Nogales-Sornosa, F. 2003. Monitoring population trends of *Eleutherodactylus* frogs. *Journal of Herpetology* 37:245-256. PDF
3. Goin, C. J. y Cochran, D. M. 1963. Two new genera of leptodactylid frogs from Colombia. *Proceedings of the California Academy of Sciences* 31:499-505.
4. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
5. IUCN. 2015. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2015).
6. Lynch, J. D. 1976. Three new leptodactylid frogs (genus *Eleutherodactylus* from the andean slopes of Colombia and Ecuador. *Herpetologica* 32:310-317.

7. Lynch, J. D. 1976. Three new leptodactylid frogs (genus *Eleutherodactylus* from the andean slopes of Colombia and Ecuador. *Herpetologica* 32:310-317.
8. Lynch, J. D. 1981. Leptodactylid frogs of the genus *Eleutherodactylus* in the Andes of Northern Ecuador and adjacent Colombia. The University of Kansas, Museum of Natural History, Miscellaneous Publications 72:1-46. PDF
9. Lynch, J. D. y Burrowes, P. A. 1990. The frogs of the genus *Eleutherodactylus* (Family Leptodactylidae) at the La Planada Reserve in southwestern Colombia with descriptions of eight new species. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas* 136:11324.
10. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
11. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.
12. Pinto-Sánchez, N. R., Ibañez, R., Madriñan, S., Sanjur, O. I., Bermingham, E., Crawford, A. J. 2012. The great American biotic interchange in frogs: multiple and early colonization of Central America by the South American genus *Pristimantis* (Anura: Craugastoridae). *Molecular Phylogenetics and Evolution* 62:954-972.
13. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 61:543-583.
14. Rödder, D. y Schmitz, A. 2009. Two new *Pristimantis* (Anura, Strabomantidae) belonging to the *myersi* group from the Andean slopes of Ecuador. *REVUESUISSEDEZOOLOGIE* 116:275-288.
15. Rojas-Runjaic, F. J. M., Delgado, A. J., Guayasamin, J. M. 2014. A new rainfrog of the *Pristimantis myersi* Group (Amphibia, Craugastoridae) from Volcán Pichincha, Ecuador. *Zootaxa* 3780:36-50.
16. Yáñez-Muñoz, M. H., Meza-Ramos, P., Cisneros-Heredia, D. F. y Reyes-Puig, J. P. 2010. Descripción de tres nuevas especies de ranas del género *Pristimantis* (Anura: Terrarana: Strabomantidae) de los bosques nublados del Distrito Metropolitano de Quito, Ecuador. *Avances en Ciencias e Ingenierías. Sección B*, 3:16-27. PDF

Autor(es)

Caty Frenkel, Nadia Páez-Rosales, Andrea Varela-Jaramillo y Juan M. Guayasamin.

Editor(es)

Mario Yáñez-Muñoz **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Jueves, 29 de Septiembre de 2016

Fecha Edición

Jueves, 29 de Septiembre de 2016

Actualización

Jueves, 29 de Septiembre de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Páez-Rosales, N., Varela-Jaramillo, A. y Guayasamin, J. M 2016. *Pristimantis pyrrhomerus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yáñez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

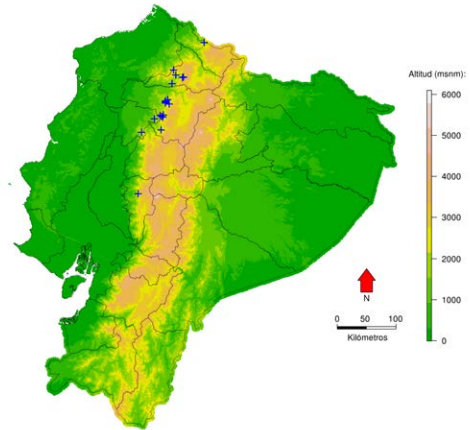


**CASI
AMENAZADA**
fauna
weB

Pristimantis quinquagesimus

Cutín de Zapadores

Lynch y Trueb (1980)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 29.0 mm (rango 27.8–30.8; n = 12) (Lynch y Duellman 1997)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 36.5 mm (rango 33.6–40.1; n = 14) (Lynch y Duellman 1997)

Es una rana de tamaño mediano y color variable que presenta pliegues dorsolaterales y un pliegue interorbital. Posee crestas craneales, tiene un calcar prominente y varios tubérculos cónicos en el tarso, los discos de sus dedos son ampliamente expandidos y carece de membrana basal entre los dedos de los pies. La presencia de un pliegue interorbital y un calcar prominente lo hace difícil de confundir con otra especie de *Pristimantis*. Aunque dentro de su variación *Pristimantis cryptomelas* puede presentar estas características, se diferencia por tener pliegues postorbitales prominentes, un tamaño menor y una coloración muy distinta; además se distribuye en estribaciones surorientales de los Andes ecuatorianos (Lynch y Duellman 1997, Lynch 1979).

Descripción

Es una rana de tamaño mediano que se caracteriza por (Lynch y Duellman 1997): (1) piel dorsal lisa anteriormente, levemente granular posteriormente, vientre areolado; pliegue discoidal prominente; pliegues dorsolaterales en la mitad anterior del cuerpo; pliegue interocular

presente; (2) membrana y anillo timpánico evidentes, pequeños, su tamaño 1/6–1/4 del tamaño del ojo; (3) hocico subacuminado a redondeado en vista dorsal, redondeado en vista lateral, papila en la punta; (4) párpado superior sin tubérculos, más ancho que la distancia interorbital; crestas craneales presentes; (5) odontóforos vomerinos redondos de contorno; (6) machos sin hendiduras vocales ni almohadillas nupciales; (7) Dedo I de la mano más corto que el II; discos ampliamente expandidos; (8) dedos de las manos con rebordes laterales; (9) tubérculos ulnares cónicos; (10) talón con un tubérculo calcar prominente; borde externo del tarso con una fila de tubérculos cónicos; borde interior del tarso con un tubérculo no cónico; (11) tubérculo metatarsal interno oval, 6–8 veces el tamaño del externo subcónico; tubérculos supernumerarios solo en la base de los dedos de los pies; (12) dedos de los pies con rebordes laterales; membrana ausente; Dedo V más largo que el III.

Coloración

Existe variación geográfica variación entre individuos de esta especie. En vida, el dorso varía entre amarillo, rojo, café y negro; las ingles y superficies posteriores de los muslos cafés con o sin marcas blancas. La coloración ventral puede ser naranja apagado, oliva, amarillo, café o negro con o sin flecos blancos o cafés. El iris es café rojizo oscuro, café chocolate o cobre (Lynch y Duellman 1997).

Hábitat y Biología

Esta especie habita bosque nublado. De actividad nocturna, sobre todo en noches de lluvia ligera, y asociados a vegetación media densa en sotobosque de bambú, bromelias, epífitas y plantas oreja de elefante, siempre cerca de riachuelos o quebradas con cascadas (Lynch y Trueb 1974). La mayoría de individuos se encontraban perchando en hojas y ramas a una altura de 2.5 m sobre el suelo, pero un individuo estaba sentado en el suelo entre hojas muertas de bambú (Lynch y Duellman, 1997). No se ha observado actividad reproductiva, sin embargo, machos con testículos hinchados y hembras con huevos maduros se encontraron en abril, mayo, junio y julio, lo que sugiere que la reproducción no es estacional (Lynch y Trueb 1974). No existe información sobre su capacidad de adaptarse a hábitats modificados. Se presume que se reproducen por desarrollo directo, pero se desconoce el sitio de oviposición.

Distribución

Pristimantis quinquagesimus se distribuye en las estribaciones del Pacífico del occidente de los Andes en Ecuador y en el extremo suroeste de Colombia, en el Departamento de Nariño (Lynch y Trueb 1974, Lynch y Duellman 1997). En Ecuador, se lo ha registrado en las provincias de Carchi, Imbabura y Pichincha.

Rango Altitudinal:

Ocurre entre 1410 y 2710 m.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Vulnerable.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Casi amenazada

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Pristimantis duellmani* y *Pristimantis thymalopsoides* (Padial et al. 2014, Pinto-Sánchez et al. 2012, Pyron y Wiens 2011). Dentro del grupo de especies *Pristimantis devillei* según Padial et al. (2014) y Hedges et al. (2008).

Información Adicional

Lynch y Duellman (1997) detallan la variación de coloración entre distintas poblaciones de esta especie.

Literatura Citada

1. Frank, N. y Ramus, E. 1995. Complete guide to scientific and common names of reptiles and amphibians of the world. N. G. Publishing Company, 377.
2. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
3. IUCN. 2015. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2015).
4. Lynch, J. D. 1974. New species of frogs (Leptodactylidae: *Eleutherodactylus* from the Amazonian lowlands of Ecuador. Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas 31:1-22. PDF
5. Lynch, J. D. 1979. Leptodactylid frogs of the genus *Eleutherodactylus* from the Andes of Southern Ecuador. The University of Kansas, Museum of Natural History, Miscellaneous Publications 66 PDF
6. Lynch, J. D. 1979. Leptodactylid frogs of the genus *Eleutherodactylus* from the Andes of Southern Ecuador. The University of Kansas, Museum of Natural History, Miscellaneous Publications 66:1-62. PDF
7. Lynch, J. D. 1979. Leptodactylid frogs of the genus *Eleutherodactylus* from the Andes of Southern Ecuador. The University of Kansas, Museum of Natural History, Miscellaneous Publications 66:1-62. PDF
8. Lynch, J. D. 1979. Leptodactylid frogs of the genus *Eleutherodactylus* from the Andes of Southern Ecuador. The University of Kansas, Museum of Natural History, Miscellaneous Publications 66:1-62. PDF
9. Lynch, J. D. 1998. New species of *Eleutherodactylus* from the Cordillera Occidental of western Columbia with a synopsis of the distributions of species in western Columbia. *Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales*: 117-148.

10. Lynch, J. D. y Burrowes, P. A. 1990. The frogs of the genus *Eleutherodactylus* (Family Leptodactylidae) at the La Planada Reserve in southwestern Colombia with descriptions of eight new species. Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas 136:11324.
11. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
12. Lynch, J. D. y Trueb, L. 1980. A new species of *Eleutherodactylus* (Leptodactylidae) from the cloud forests of western Ecuador. Copeia 1980:392-396.
13. Lynch, J. D., Ruiz-Carranza, P. M., Ardila-Robayo, A. 1997. Biogeographic patterns of Colombian frogs and toads. Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales 21:237-248. PDF
14. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. Zootaxa 3825:1-132.
15. Pinto-Sánchez, N. R., Ibañez, R., Madriñan, S., Sanjur, O. I., Bermingham, E., Crawford, A. J. 2012. The great American biotic interchange in frogs: multiple and early colonization of Central America by the South American genus *Pristimantis* (Anura: Craugastoridae). Molecular Phylogenetics and Evolution 62:954-972.
16. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. Molecular Phylogenetics and Evolution 61:543-583.
17. Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Coloma, L. A. y Menéndez-Guerrero, P. 2008. Lista roja de los anfibios de Ecuador. [en línea]. versión 1.0 (2 de mayo 2008). Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito, Ecuador. [Consulta: fecha].
18. Ruiz-Carranza, P.M., Lynch, J.D. y Ardila-Robayo, A.1996. Lista actualizada de la fauna de Amphibia de Colombia. Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales 20:365-415.
19. Yáñez-Muñoz, M. H. 2003. Variación en la composición y abundancia del herpetofauna del bosque temperado en la Reserva Alto Choco. Programa y Resúmenes del Sexto Congreso Latinoamericano de Herpetología: 108.

Autor(es)

Nadia Páez-Rosales, Caty Frenkel, Andrea Varela-Jaramillo y Juan M. Guayasamin.

Editor(es)

Mario Yáñez-Muñoz **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Martes, 28 de Febrero de 2017

Fecha Edición

Martes, 28 de Febrero de 2017

Actualización

Miércoles, 1 de Marzo de 2017

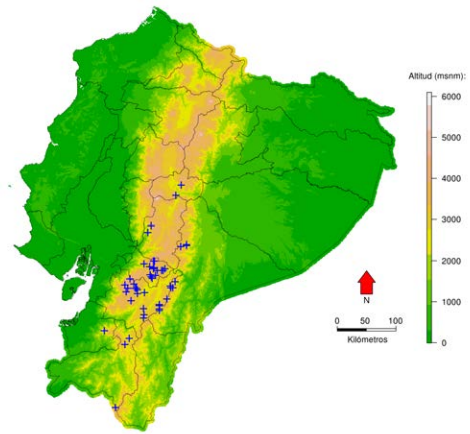
¿Cómo citar esta sinopsis?

Páez-Rosales, N., Frenkel, C., Varela-Jaramillo, A. y Guayasamin, J. M. 2017. *Pristimantis quinquagesimus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yáñez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



**CASI
AMENAZADA**
fauna
web

Pristimantis riveti
Cutín de Riveti
Despax (1911)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental, Páramo, Matorral Interandino, Bosque Montano Oriental

Pisos Altitudinales

Altoandina, Templada occidental, Templada oriental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal (rango 20.6–26.8) ()

Hembras Longitud Rostro-cloacal (rango 25.6–32.7) ()

Esta especie es cercana a *Pristimantis balinoux*. Ambas se distinguen de *Pristimantis curtipes* por tener almohadillas digitales grandes, tímpano prominente y por no tener crestas craneales. *Pristimantis riveti* tiene extremidades muy cortas (tan cortas como *Pristimantis thymelensis* del norte de Ecuador). Estas dos especies tienen extremidades más cortas que las de *Pristimantis curtipes*, una especie ligeramente más grande con crestas craneales y es simpátrica con *Pristimantis thymelensis*. *Pristimantis balionotus* tiene extremidades más largas aunque también son descritas como cortas. *Pristimantis riveti* tiene pliegues dorsolaterales poco desarrollados y por eso se asemeja a *Pristimantis curtipes*.

Descripción

(1) Piel dorsal con tubérculos aplanados, vientre areolado; pliegues dorsales poco evidentes; (2) tímpano prominente, redondo, 1/3-2/3 del tamaño del ojo; (3) hocico subacuminado visto dorsalmente, redondeado visto lateralmente; hocico corto; (4) espacio interorbital ancho, plano, sin crestas craneales; ancho párpado superior $\frac{3}{4}$ de la distancia interorbital; (5) odontóforos vomerinos redondos; (6) machos con hendiduras

vocales y sacos vocales subgulares; (7) Dedo I de la mano más corto que el II, todos los dígitos con discos en almohadillas dilatadas apicalmente; proporción de dilatación I: 1.3, II:1.6, III:1.7, IV: 1.7; (8) dedos de las manos con rebordes laterales prominentes; (9) tubérculos ulnares presentes, pero poco definidos; (10) tarso tuberculado, pero los tubérculos no son muy aparentes; (11) dos tubérculos metatarsales, el externo cónico, 1/5-1/4 del metatarsal interno; pocos tubérculos plantares supernumerarios, en la base de los dedos; (12) dedos de los pies con rebordes laterales; solo membrana basal presente entre los dedos IV y V; todos los dedos con discos en las almohadillas, almohadillas tan grandes como las de los dedos de las manos.

Coloración

Las poblaciones con patrón de color tienen el dorso pálido a café, algunos café amarillento con líneas café oscuro o negras; algunos color óxido encima, todos con algunas marcas café; hocico café claro en algunos individuos con marcas verde desteñidas; piernas con barras café; flancos café claro a café con barras café a negro y puntos; saco vocal del macho amarillo pálido; vientre blanco perla a rosado pálido con reticulaciones café; superficie posterior de los muslos café marrón pálido con reticulaciones óxido con crema; iris café claro cobre por encima, café por debajo con reticulaciones negras. Las poblaciones sin patrón de coloración son grises, café grisáceo, rojizo o naranja en vida con puntos negros en los flancos superiores; los flancos inferiores tienen el mismo color que el dorso pero más pálido; vientre crema a blanco, algunas veces con flecos negros; la superficie posterior de los muslos tienen el mismo color que el dorso, algunas veces más crema con reticulaciones café desteñido. Iris verde azulado pálido por encima con reticulaciones negras; con una línea horizontal café rojizo apagado o gris con un tono verde apagado y una línea horizontal café rojiza a café; algunos flecos café.

Hábitat y Biología

Esta especie habita en páramo y subpáramo. En las 4 localidades donde se colectó esta especie, solo en dos se encontraron otras especies, *Pristimantis cryophilus* y *Pristimantis orestes*. Aunque *Pristimantis phoxocephalus* fue encontrado en elevaciones ligeramente menores en las laderas de la hoya de Cuenca. No hay evidencia directa reproductiva además de la gran cantidad de individuos encontrados en rocas y bancos de tierra. Hembras grávidas han sido colectadas dentro de los individuos encontrados. Esta especie era igualmente abundante en el pastizal del páramo como en el subpáramo arbustivo (IUCN 2015).

Distribución

El rango geográfico de esta especie en el sur de Ecuador incluye la Cordillera de los Andes que rodean la cuenca de Cuenca. Se conoce de más de diez localidades (IUCN 2015).

Rango Altitudinal:

Ocurre entre 2620 y 3420 m.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Casi amenazada.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Casi amenazada

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Pristimantis versicolor* y *Pristimantis phoxocephalus* (Padial et al. 2014, Pinto-Sánchez et al. 2012, Pyron y Wiens 2011). No ha sido asignado a ningún grupo de especies según Padial et al. (2014). Asignado al grupo de especies *Pristimantis unistrigatus* según Hedges et al. (2008). Dos veces se le ha dado el nombre equivocado a esta especie. En la re-descripción de *Pristimantis cajamarcensis*, Lynch (1969a) indicaba que *Pristimantis riveti* era el mismo que *Pristimantis curtipes*. Esta acción se basó en la traducción de la descripción de Despax (1911), las ilustraciones que proveyó y el descubrimiento de un *Pristimantis curtipes* etiquetado como *Pristimantis riveti* en las colecciones de James A. Peters.

Literatura Citada

1. Despax, R. 1911. Reptiles et batraciens de l'Équateur recueillis par M. le Dr. Rivet. Mission geodesique de l'Équateur. Bulletin du Muséum National d'Histoire Naturelle 9:17-44. PDF
2. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. Zootaxa 1737:1-182.
3. IUCN. 2015. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2015).
4. Lynch, J. D. 1969. Identity of two Andean *Eleutherodactylus* with the description of a new species (Amphibia: Leptodactylidae). Journal of Herpetology 3:135-143. PDF
5. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
6. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. Zootaxa 3825:1-132.
7. Pinto-Sánchez, N. R., Ibañez, R., Madriñan, S., Sanjurjo, O. I., Bermingham, E., Crawford, A. J. 2012. The great American biotic interchange in frogs: multiple and early colonization of Central America by the South American genus *Pristimantis* (Anura: Craugastoridae). Molecular Phylogenetics and Evolution 62:954-972.

8. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 61:543-583.

Autor(es)

Caty Frankel, Andrea Varela-Jaramillo y Juan M. Guayasamín

Editor(es)

Fecha Compilación

Martes, 1 de Enero de 1901

Fecha Edición

Martes, 1 de Enero de 1901

Actualización

Jueves, 28 de Mayo de 2015

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frankel, C., Varela-Jaramillo, A. y Guayasamín, J. M 1901. *Pristimantis riveti* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



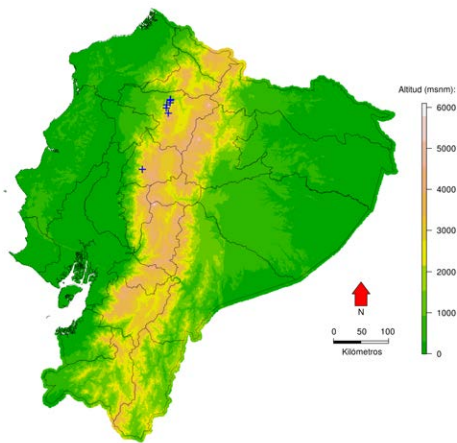
NO EVALUADA

fauna
WEB

Pristimantis romanorum

Cutín de Román

Yáñez-Muñoz et al. (2010)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 31.7 mm (rango 31.0–34.1; n = 9) (Yáñez-Muñoz et al. 2010)

Hembras Longitud Rostro-cloacal (Desconocido)

Es una rana verde de tamaño mediano que presenta o no pliegues dorsolaterales. Tiene pequeños tubérculos subcónicos en los párpados, cónicos en el tarso y tallón, los discos de sus dedos son ampliamente expandidos y carece de membrana basal entre los dedos de los pies. *Pristimantis romanorum* es similar a *Pristimantis vertebralis* del grupo *Pristimantis devillei*, por la presencia de membrana y anillo timpánicos y por la coloración del iris que es cobre rojizo. Sin embargo, *Pristimantis vertebralis* se diferencia por tener pliegues dorsolaterales gruesos, tubérculos redondos grandes en los ?ancos y banda blanca sobre el labio (pliegues ?namente desarrollados, piel ?namente granular y bandas diagonales oscuras sobre el labio en *Pristimantis romanorum*). *Pristimantis romanorum* también puede resultar similar con *Pristimantis surdus*, en su aspecto general de coloración y presencia de rebordes cutáneos en los dedos de las patas traseras y delanteras, sin embargo son claramente diferenciables ya que éste carece de membrana y anillo timpánicos, así como de tubérculos sobre el talón y ojo (presentes en *Pristimantis romanorum*) (Yáñez-Muñoz et al. 2010).

Descripción

Es una rana de tamaño mediano que presenta la siguiente combinación de caracteres (Yáñez-Muñoz et al. 2010): (1) piel del dorso finamente granular con pequeños tubérculos elevados dispersos, vientre areolado, pliegue discoidal presente, pliegues dorsolaterales ausentes o finamente desarrollados; (2) membrana y anillo timpánico presente, prominente, redondo, 1/3–2/5 de la longitud del ojo; (3) hocico corto, ligeramente redondeado en vista dorsal, angular de perfil; (4) párpado superior con varios tubérculos subcónicos, redondeados o aplanados; distancia interorbital estrecha, cresta craneal ausente; (5) procesos vomerinos odontóforos presentes, grandes, triangulares de contorno con 6 a 4 dientes; (6) machos sin saco gular; almohadillas nupciales presentes; (7) Dedo manual I más corto que el II; discos ampliamente expandidos; (8) dedos de la mano con pliegues cutáneos; (9) tubérculo ulnar presente; (10) talón y borde externo del tarso con pequeños tubérculos cónicos, pliegue tarsal interno ausente; (11) dos tubérculos metarsales, interno oval 2–2.5 veces más grande que el externo, tubérculos supernumerarios presentes; (12) dedos de los pies con pliegues cutáneos; sin membrana; Dedo V del pie más largo que el III; discos de los dedos pediales más pequeños que los de la mano.

Coloración

En vida, el dorso es café verdoso metálico. Los flancos tienen bandas diagonales de color café chocolate separadas por espacios de color crema blanquecinos o crema amarillento. Las superficies de extremidades delanteras y traseras tienen tono verde. El vientre varía de grisáceo a homogéneamente café oscuro. Superficies de las ingles y posteriores de los muslos con bandas café chocolate separadas por espacios crema. Poseen líneas cantales y supratimpánicas de color café chocolate o negro. Tienen manchas crema amarillento en las ingles. El iris es de color cobre rojizo (Yáñez-Muñoz et al. 2010).

Hábitat y Biología

Pristimantis romanorum es una especie de actividad nocturna registrada dentro de bosque maduros sobre hojas de *Anthurim sp.* en vegetación baja y media entre 1 a 1.80 m. Aparentemente, es una especie rara de la cual solo se han obtenido machos y ha sido registrada en bajas proporciones de individuos en los ecosistemas donde se la encontró, en relación a otras especies anuros. En la Reserva Verdecocha, *Pristimantis romanorum* habita en simpatria con *Pristimantis apiculatus*, *Pristimantis calcarulatus*, *Pristimantis floridus*, *Pristimantis w-nigrum* y *Pristimantis yumbo*; en la Reserva Orquideológica "Pahuma" con *Pristimantis appendiculatus*, *Pristimantis calcarulatus*, *Pristimantis eugeniae* y *Pristimantis floridus*; y en Lomas de "Guatung Pungo" con *Pristimantis apiculatus*, *Pristimantis calcarulatus*, *Pristimantis floridus* y *Pristimantis yumbo*.

Distribución

Esta especie se conoce de tres localidades en las estribaciones norte y suroccidentales del Volcán Pichincha, Provincia de Pichincha, Ecuador. Las localidades se encuentran en las cabeceras de los Ríos "Alambí" y "Mindo".

Rango Altitudinal:

De 2600 a 2900 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: No evaluada.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: No evaluada

Taxonomía

Pristimantis romanorum no ha sido incluido en filogenias basadas en caracteres genéticos, por lo que sus relaciones evolutivas aún son inciertas. Esta especie ha sido asignada al grupo de especies *Pristimantis devillei* por Padial et al. (2014) y Yáñez-Muñoz et al. (2010).

Etimología

El nombre específico es un patronímico para Ángel Román, Guido Román, Hernando Román y José L. "Tun" Román C; destacados taxidermistas y paleontólogos ligados al Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales y a la historia de la biología del Ecuador. Su trabajo ha aportado significativamente al desarrollo de colecciones científicas de mamíferos, aves, anfibios y reptiles (Yáñez-Muñoz et al. 2010).

Literatura Citada

1. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.
2. Yáñez-Muñoz, M. H., Meza-Ramos, P., Cisneros-Heredia, D. F. y Reyes-Puig, J. P. 2010. Descripción de tres nuevas especies de ranas del género *Pristimantis* (Anura: Terrarana: Strabomantidae) de los bosques nublados del Distrito Metropolitano de Quito, Ecuador. *Avances en Ciencias e Ingenierías*. Sección B, 3:16-27. PDF

Autor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz y Andrea Varela-Jaramillo

Editor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz

Fecha Compilación

Viernes, 9 de Diciembre de 2011

Fecha Edición

Viernes, 9 de Diciembre de 2011

Actualización

Jueves, 5 de Marzo de 2015

¿Cómo citar esta sinopsis?

Yáñez-Muñoz, M. H. y Varela-Jaramillo, A. 2011. *Pristimantis romanorum* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

**DATOS
INSUFICIENTES**

fauna
WEB

Pristimantis ruidus

Cutín de Molleturo

Lynch (1979)

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 28.9 mm (rango 25.8–31.1; n = 7) (Lynch y Duellman 1997)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 37.9 mm (rango 37.1–39.8; n = 7) (Lynch y Duellman 1997)

Esta es la única especie en el occidente ecuatoriano que tiene esta combinación de características: anillo timpánico ausente y Dedo V marcadamente más largo que el III. En otras especies que no tienen oído externo (*Pristimantis duellmani*, *gentryi*, *hamiotae*, *siopelus*, *sobetes* y *surdus*) el Dedo V es solo ligeramente más largo que el III.

Descripción

(1) piel dorsal tuberculada con un pliegue occipital en forma de W, vientre areolado; pliegue discoidal relativamente prominente; pliegue dorsolateral ausente; (2) membrana timpánica y anillo timpánico ausentes; (3) hocico corto, redondeado visto dorsal y lateralmente; (4) párpado superior con tubérculos aplanados, tan ancho como la distancia interorbital; crestas craneales bajas en la parte posterior de los frontoparietales; (5) odontóforos vomerinos triangulares; (6) machos sin sacos vocales, almohadillas nupciales presentes; (7) Dedo I de la mano más corto que el II; discos anchos; (8) dedos de la mano con rebordes laterales; (9) tubérculos ulnares ausentes; (10) talón con tubérculos pequeños, borde externo del tarso sin tubérculos; (11) tubérculo metatarsal interno oval, tubérculo metatarsal externo redondeado 2x; tubérculos plantares supernumerarios en la base de los pies; (12) pies con rebordes laterales; membranas ausentes; Dedo V mucho más largo que el III.

Coloración

Dorso café con marcas oscuras; vientre crema con puntos café difusos en la región gular; superficie posterior de los muslos café.

Hábitat y Biología

Esta especie habita bosque montano. Los únicos especímenes que se conocen fueron colectados bajo piedras en un área de pasto y vegetación enana, con poco bosque remanente. Se piensa que se adapta a hábitats altamente alterados. Poco se conoce de esta especie. Ha sido colectada solo una vez entre piedras en pastizales y vegetación achaparrada en un sitio con poco bosque en junio de 1922. En ese entonces, G. H. Tate colectó 16 especímenes, siete machos adultos con almohadillas nupciales, siete hembras grávidas y dos hembras juveniles, la más grande mostrando señales de desarrollo oviductal. Se presume que se reproduce por desarrollo directo, pero el sitio de oviposición se desconoce (Lynch 1979, Lynch y Duellman 1997, IUCN 2015).

Distribución

Pristimantis ruidus se conoce únicamente de Molleturo, en las estribaciones de la Cordillera Occidental, en la Provincia de Azuay, en Ecuador. Es probable que ocurra más ampliamente (Lynch 1979, Lynch y Duellman 1997).

Rango Altitudinal:
Ocurre a 2317 m.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Datos insuficientes.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Datos insuficientes

Taxonomía

Pristimantis ruidus no ha sido incluido en filogenias basadas en caracteres genéticos, por lo que sus relaciones evolutivas aún son inciertas. Padial et al. (2014) no lo asignan a ningún grupo de especies. Hedges et al. (2008) lo asignan al grupo de especies *Pristimantis unistrigatus*.

Literatura Citada

1. Frank, N. y Ramus, E. 1995. Complete guide to scientific and common names of reptiles and amphibians of the world. N. G. Publishing Company, 377.
2. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. Zootaxa 1737:1-182.
3. IUCN. 2015. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2015).
4. Lynch, J. D. 1979. Leptodactylid frogs of the genus *Eleutherodactylus* from the Andes of Southern Ecuador. The University of Kansas, Museum of Natural History, Miscellaneous Publications 66:1-62. PDF
5. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
6. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. Zootaxa 3825:1-132.

Autor(es)

Caty Frankel, Andrea Varela-Jaramillo y Juan M. Guayasamín

Editor(es)

Mario Yáñez-Muñoz **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Martes, 1 de Enero de 1901

Fecha Edición

Martes, 1 de Enero de 1901

Actualización

Jueves, 28 de Mayo de 2015

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Varela-Jaramillo, A. y Guayasamín, J. M 1901. *Pristimantis ruidus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



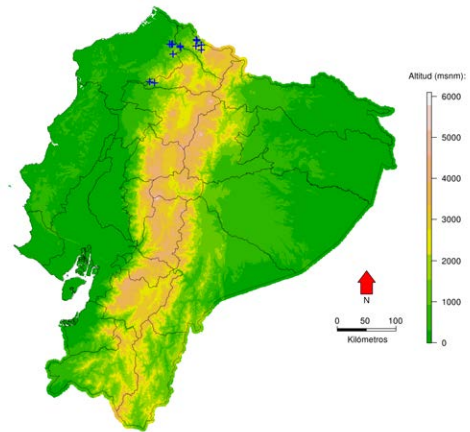
**DATOS
INSUFICIENTES**

fauna
WEB

Pristimantis scolodiscus

Cutín melón

Lynch y Burrowes (1990)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 19.2 mm (rango 17.6–20.4; n = 10) (Lynch y Duellman 1997)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 20.7 mm (rango 18.4–22.3; n = 6) (Lynch y Duellman 1997)

Se diferencia de la mayoría de especies de *Pristimantis* del Ecuador por tener algunos discos de los dedos con terminación puntiaguda. Solo *Pristimantis chalceus* comparte esta característica. Se diferencia de *Pristimantis chalceus* por su iris azulado (negro en *Pristimantis chalceus*). *Diasporus gularis* también tiene terminaciones puntiagudas en algunos de sus discos pero se diferencia por tener un iris bronce rojizo o café rojizo. *Pristimantis calcarulatus* también tiene el iris gris azulado, pero difiere por tener el anillo timpánico prominente, un tubérculo en el talón y por no tener papilas en la punta de los dedos.

Descripción

Especie pequeña de *Pristimantis* de color dorsal anaranjado e iris azulado. Según Lynch y Burrowes (1990) el dorso es pálido con una sufusión naranja o rosada; algunos individuos también tienen flecos café. Las extremidades son café claro con flecos café formando barras transversales en algunos individuos. La ingle y superficies posteriores del muslo son naranjas y el vientre uniformemente blanco. El iris es gris

azulado con finas reticulaciones negras. Un individuo de Maldonado (Provincia del Carchi, Ecuador; KU 177651) tenía dorso naranja rosado, vientre amarillo e iris azul. USNM286292 de Chical, Carchi: ingle y superficie anterior de los muslos amarillos, dorso y piernas con rojo rosado.

Diagnóstico: (1) piel dorsal levemente granular, vientre areolado; pliegue discoidal presente; pliegue dorsolateral ausente; (2) membrana timpánica ausente, anillo timpánico evidente debajo de la piel, su tamaño 1/3 del tamaño del ojo; (3) hocico subacuminado visto dorsalmente, redondeado visto lateralmente, con una papila en la punta; (4) párpado superior con pequeños tubérculos, más angosto que la distancia interorbital; crestas craneales ausentes; (5) odontóforos vomerinos ausentes o muy poco evidentes; (6) machos con sacos vocales, almohadillas nupciales ausentes; (7) Dedo I de la mano más corto que el II, discos anchos con una papila en la punta del disco del Dedo III; (8) dedos de la mano con quillas carnosas laterales; (9) tubérculos ulnares ausentes; (10) talón con un tubérculo diminuto, tarso sin tubérculos o pliegues; (11) tubérculo metatarsal interno oval; tubérculo metatarsal externo redondo 5x; tubérculos supernumerarios numerosos; (12) dedos de los pies con rebordes laterales; membrana ausente; discos anchos, con una papila distal en la punta de los dedos II-IV del pie; Dedo V mucho más largo que el III.

Coloración

Según Lynch y Burrowes (1990) el dorso es pálido con una sufusión naranja o rosada; algunos individuos también tienen flecos café. Las extremidades son café claro con flecos café formando barras transversales en algunos individuos. La ingle y superficies posteriores del muslo son naranja y el vientre uniformemente blanco. El iris es azul brillante pálido con finas reticulaciones negras. KU 177651 de Maldonado, Carchi: dorso naranja rosado; vientre amarillo, iris azul. USNM286292 de Chical, Carchi: ingle y superficie anterior de los muslos amarillo; dorso y piernas con rojo rosado.

Hábitat y Biología

Es una especie nocturna, activa en la vegetación a 1-3 m sobre el suelo, dentro de bosque denso y no alterado. Puede estar en vegetación a lo largo de riachuelos o lejos de ellos. En la localidad tipo fue encontrada en la noche en hojas y ramas con musgo en bosque nublado y a lo largo de ríos con dosel cerrado. Individuos en Ecuador han sido registrados en bosque piemontano primario de tierra firme (Base de datos QCAZ; Lynch y Burrowes 1990).

Distribución

Se conoce de pocas localidades. Se encuentra en bosque nublado de las estribaciones del Pacífico de los Andes en el norte de Ecuador y en Colombia adyacente (Departamento de Nariño).

Rango Altitudinal:

De 1200 a 1780 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Datos insuficientes

Taxonomía

Pristimantis scolodiscus no ha sido incluido en filogenias basadas en caracteres genéticos, por lo que sus relaciones evolutivas aún son inciertas. Forma parte del grupo de especies *Pristimantis chalceus* según Padial et al. (2014) y Hedges et al. (2008).

Etimología

El nombre de la especie proviene del griego "skolos" (puntiagudo), mas "diskus" (disco digital) y hace referencia a la forma de sus discos digitales (Lynch y Burrowes 1990).

Literatura Citada

1. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
2. Lynch, J. D. y Burrowes, P. A. 1990. The frogs of the genus *Eleutherodactylus* (Family Leptodactylidae) at the La Planada Reserve in southwestern Colombia with descriptions of eight new species. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas* 136:11324.
3. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. *The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication* 23:1-236. Enlace
4. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.

Autor(es)

Santiago R. Ron, Caty Frenkel, Andrea Varela-Jaramillo y Juan M. Guayasamin

Editor(es)

Santiago R. Ron

Fecha Compilación

Martes, 2 de Febrero de 2010

Fecha Edición

Domingo, 22 de Diciembre de 2013

Actualización

Jueves, 5 de Marzo de 2015

¿Cómo citar esta sinopsis?

Ron, S. R., Frenkel, C., Varela-Jaramillo, A. y Guayasamín, J. M 2013. *Pristimantis scolodiscus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

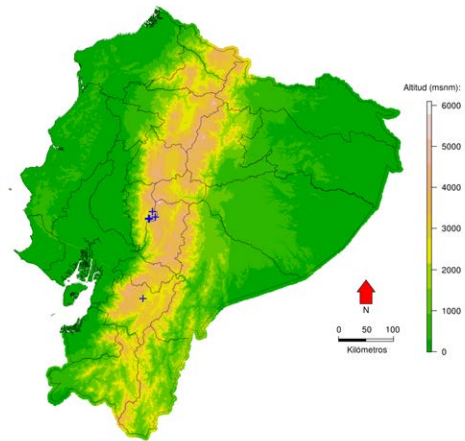


EN PELIGRO

fauna
WEB

Pristimantis simonbolivari
Cutín de Simón Bolívar

Wiens y Coloma (1992)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Altoandina

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 17.2 mm (rango 16.0–19.2; n = 4) (Wiens y Coloma 1992)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 20.6 mm (rango 18.5–22.0; n = 22) (Wiens y Coloma 1992)

Es una rana muy pequeña de color café, sus ingles y superficies posteriores de los muslos son grises o negras con puntos blancos. Presenta o no tubérculos bajos en los párpados y talones, los discos de sus dedos son ligeramente expandidos y carece de membrana basal entre los dedos de los pies. La especie más similar es *Pristimantis orestes*, con quien comparte la misma coloración y forma. *Pristimantis simonbolivari* es más pequeño que *Pristimantis orestes*, tiene la piel más lisa y carece de los pliegues dorsolaterales o paravertebrales presentes en *Pristimantis orestes*. También es similar a *Pristimantis mazar* y *Pristimantis bambu* que se distribuyen en estribaciones orientales de los Andes ecuatorianos. Se diferencian por la coloración de las ingles y partes ocultas de las piernas y por la forma del hocico; las ingles y superficies ocultas de los muslos de *Pristimantis bambu* tienen manchas naranjas o amarillas, las de *Pristimantis mazar* tienen puntos negros y las de *Pristimantis simonbolivari* son negras o grises con puntos blancos; *Pristimantis mazar* y *Pristimantis bambu* tienen el hocico acuminado en vista dorsal mientras que el de *Pristimantis simonbolivari* es redondo (Wiens y Coloma, Lynch 1979, Guayasamin y Arteaga 2013, Arteaga-Navarro y Guayasamin 2011).

Descripción

Es una rana muy pequeña que se caracteriza por la siguiente combinación de caracteres (Wiens y Coloma 1992): (1) piel dorsal usualmente lisa; vientre areolado; pliegues dorsolaterales ausentes; (2) anillo timpánico redondo, visible, indistinto; (3) hocico redondo en vista dorsal y de perfil; (4) párpado superior sin tubérculos o con tubérculos bajos, más angosto que la distancia interorbital; crestas craneales ausentes; (5) procesos odontóforos vomerinos visibles, aplanados, ovales; (6) machos con sacos vocales; testículos blancos; (7) Dedo I de la mano más corto que el II; discos ligeramente expandidos; (8) dedos de las manos sin rebordes laterales; (9) tubérculos ulnares indistintos o ausentes; (10) talones con tubérculos pequeños; tarsos sin tubérculos ni pliegues; (11) tubérculo metatarsal externo redondo, un tercio a tres cuartos del tamaño del interno oval; tubérculos supernumerarios plantares indistintos o ausentes; (12) dedos de los pies sin rebordes laterales; discos ligeramente expandidos, tan largos como los de los dedos de las manos; membrana ausente.

Coloración

Pristimantis simonbolivari presenta dimorfismo sexual en cuanto a la coloración. Los machos tienen el dorso café rojizo con puntos oscuros, presentan barras labiales café. Su vientre y dígitos son de color naranja. La superficie ventral de los muslos son grises. Tienen puntos blancos en las axilas, ingles y superficies ocultas de las pantorrillas y tarso. Las hembras tienen dorso café oscuro con o sin un tinte rojizo. Sus barras labiales tienen bordes blancos. Los flancos son casi negros con diminutos puntos blancos. El vientre varía de café oscuro a casi negro con puntos pálidos que corresponden a centros de pústulas. Las axilas, ingles y superficies ocultas de pantorrillas y tarso son de color negro con puntos blancos. El iris es gris con una línea media horizontal (Wiens y Coloma 1992).

Hábitat y Biología

Esta especie habita bosque montano muy húmedo. De actividad nocturna y asociados a vegetación baja dentro o en bordes de bosque primario, secundario y disturbado. Durante el día se lo ha encontrado en hojarasca y entre troncos con musgo. Vive en simpatria con *Pristimantis curtipes* y *Pristimantis pyrrohermus* (Wiens y Duellman 1992). Se reproducen por desarrollo directo.

Distribución

Pristimantis simonbolivari se distribuye en los flancos occidentales de la Cordillera de los Andes centro de Ecuador. Se lo ha registrado únicamente en la provincia de Bolívar, en lugares cercanos a su localidad tipo, Bosque Protector Cashca Totoras (Wiens y Duellman 1992, Lynch y Duellman 1997).

Rango Altitudinal:

Ocurre entre 3000 y 3300 m.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro

Taxonomía

Pristimantis simonbolivari está cercanamente relacionado a *Pristimantis orestes* (Padial et al. 2014, Pinto-Sánchez et al. 2012, Pyron y Wiens 2011, Wiens y Coloma 1992). No ha sido asignado a ningún grupo de especies según Padial et al. (2014). Asignado al grupo de especies *Pristimantis orestes* por Hedges et al. (2008).

Etimología

El epíteto específico es un patronímico para Simón Bolívar, quien fue una figura importante en la historia de Sur América y en honor a quien la provincia de Bolívar lleva su nombre, lugar donde esta especie es endémica (Wiens y Duellman 1992).

Literatura Citada

- Arteaga-Navarro, A. F. y Guayasamin, J. M. 2011. A new frog of the genus *Pristimantis* (Amphibia: Strabomantidae) from the high Andes of Southeastern Ecuador, discovered using morphological and molecular data. *Zootaxa* 2876:17–29.
- Funk, C. W., Almeida-Reinoso, D. P., Bustamante, M. R. y Nogales-Sornosa, F. 2003. Monitoring population trends of *Eleutherodactylus* frogs. *Journal of Herpetology* 37:245-256. PDF
- Funk, C. W., Almeida-Reinoso, D. P., Bustamante, M. R. y Nogales-Sornosa, F. 2003. Monitoring population trends of *Eleutherodactylus* frogs. *Journal of Herpetology* 37:245-256. PDF
- Guayasamin, J. M. y Arteaga, A. F. 2013. A new species of the *Pristimantis orestes* group (Amphibia: Strabomantidae) from the high Andes of Ecuador, Reserva Mazar. *Zootaxa* 3616:345-346.
- Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
- IUCN. 2015. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2015).
- Lynch, J. D. 1979. Leptodactylid frogs of the genus *Eleutherodactylus* from the Andes of Southern Ecuador. The University of Kansas, Museum of Natural History, Miscellaneous Publications 66:1-62. PDF
- Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace

9. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.
10. Pinto-Sánchez, N. R., Ibañez, R., Madriñan, S., Sanjur, O. I., Bermingham, E., Crawford, A. J. 2012. The great American biotic interchange in frogs: multiple and early colonization of Central America by the South American genus *Pristimantis* (Anura: Craugastoridae). *Molecular Phylogenetics and Evolution* 62:954-972.
11. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 61:543-583.
12. Wiens, J. J. y Coloma, L. A. 1992. A new species of the *Eleutherodactylus myersi* (Anura: Leptodactylidae) assembly from Ecuador. *Journal of Herpetology* 26:196-207. PDF

Autor(es)

Caty Frankel, Nadia Páez-Rosales, Andrea Varela-Jaramillo y Juan M. Guayasamín

Editor(es)

Mario Yáñez-Muñoz **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Jueves, 10 de Noviembre de 2016

Fecha Edición

Jueves, 10 de Noviembre de 2016

Actualización

Jueves, 10 de Noviembre de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Páez-Rosales, N., Varela-Jaramillo, A. y Guayasamín, J. M 2016. *Pristimantis simonbolivari* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



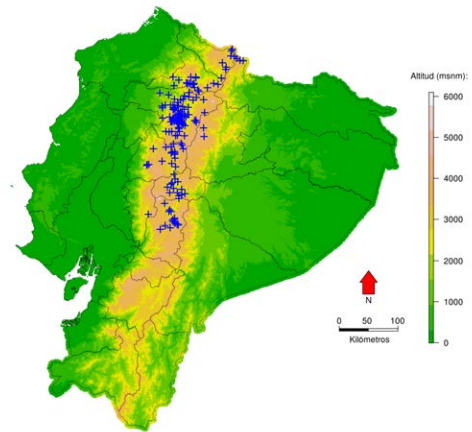
PREOCUPACIÓN
MENOR

fauna
WEB

Pristimantis unistrigatus

Cutín de Quito

Günther (1859)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental, Páramo, Matorral Interandino, Bosque Montano Oriental

Pisos Altitudinales

Altoandina, Templada occidental, Templada oriental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Poblaciones de "Pilaló", Provincia Cotopaxi, promedio = 19.1 mm (rango 14.5–24.0; n = 46). Poblaciones de zonas bajas: promedio = 18.8 mm (rango 14.9–23.4; n = 25). (Lynch y Duellman 1980.)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Poblaciones de "Pilaló", Provincia Cotopaxi, promedio = 26.8 mm (rango 23.0–31.0; n = 22). Poblaciones de zonas bajas: promedio = 26.3 mm (rango 23.3–30.8; n = 46). (Lynch y Duellman 1980.)

Pristimantis unistrigatus es similar a *Pristimantis cajamarcensis* y *Pristimantis modipeplus*, pero se diferencia de ambas especies por tener las superficies posteriores de los muslos café, por carecer de tubérculos en el párpado superior, y por tener tubérculos supernumerarios menos prominentes.

Descripción

Pristimantis unistrigatus presenta la siguiente combinación de caracteres (revisado de Lynch 1981): (1) ancho de la cabeza menor o igual al ancho del cuerpo en machos; cabeza más ancha en hembras adultas; (2) cabeza subovooidal a subacuminada en vista dorsal, redondeada en vista lateral; (3) canthus rostralis conspicuo variando entre recto y moderadamente cóncavo; espacio interorbital plano, sin tubérculos

prominentes en el párpado superior; (4) tímpano visible, redondo en machos, más alto que largo en hembras, separado del ojo por una distancia equivalente a 1-1/4 del largo del tímpano; (5) piel dorsal moderadamente granular, con tubérculos aplanados; piel de los flancos similar a la dorsal pero con más tubérculos; piel ventral granular; (6) pliegues dorsolaterales ausentes, cloaca sin tubérculos; (7) superficies dorsales de las patas granulares, tubérculos ulnares ausentes excepto por un tubérculo antebraquial pequeño y no cónico; (8) dedos de las manos con discos expandidos; los discos de los dedos III y IV del mismo diámetro que el tímpano; Dedo manual I más corto que el II; (9) rodilla, talón y borde externo del tarso sin tubérculos; (10) dedos de los pies con discos expandidos.

Coloración

Coloración dorsal de fondo variable entre café amarillento claro y café oscuro con manchas discretas café oscuras a negras, algunos individuos tienen una línea media-dorsal oscura acompañada por bandas dorsolaterales del mismo color; flancos más claros que el dorso; coloración ventral variable entre crema y gris claro.

Hábitat y Biología

Habita en pastizales, áreas cultivadas y áreas urbanas en los valles interandinos desde el sur de Colombia al centro de Ecuador (base de datos QCAZ; Lynch 1981). Es una especie común en los jardines de la ciudad de Quito y sus alrededores en donde se la escucha cantar durante el día y la noche cuando hay lluvias. De acuerdo con Lynch (1981) es el único anfibio que vive en los bosques de eucaliptos interandinos. En el valle de Quito se reproducen durante la época lluviosa. Las poblaciones de los bosques nublados tienen reproducción menos estacional, pero mantienen un patrón reproductivo que refleja la estacionalidad de los valles interandinos. En "Pilaló" (provincia de Cotopaxi, Ecuador) la reproducción tiene lugar en enero y febrero, meses en los que solo se registró adultos. No hubo reproducción entre abril y julio; en este período se registraron adultos y juveniles (Lynch y Duellman 1997). Observaciones de su comportamiento en cautiverio mostraron que cuando cesan su actividad, al rededor de las 5 AM, las ranas bajan hacia el suelo y se entierran moviendo las patas traseras para empujar la tierra hacia atrás y hacia arriba. Con las patas delanteras se empujan hacia atrás y hacia abajo. La tierra removida con las patas traseras poco a poco va cubriendo a la rana y luego de 5 minutos queda completamente enterrada (A. Merino-Viteri com. pers.)

Distribución

Valles interandinos desde el sur de Colombia a Ecuador central. Hay poblaciones aisladas en zonas boscosas de las provincias de Cotopaxi, Imbabura y Pichincha (Ecuador). Se cree que estas poblaciones pueden haber sido introducidas inintencionalmente como resultado del comercio humano. Sin embargo, también es posible que representen remanentes de un rango de distribución mayor durante la época glacial. Un individuo de esta especie fue registrado en "Puerto Ayora", Islas Galápagos, y seguramente arribó con productos transportados por barco (S. R. Ron, obs. pers.)

Rango Altitudinal:

De 2200 a 3400 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Preocupación menor.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Preocupación menor

Taxonomía

Pristimantis unistrigatus está cercanamente relacionado a *Pristimantis ockendeni* (Padial et al. 2014; Pyron y Wiens 2011). Según Pinto-Sánchez et al. 2012 está relacionado con *Pristimantis frater* y *Pristimantis bogotensis*. No ha sido asignado a ningún grupo de especies por Padial et al. (2014). En el grupo de especies *Pristimantis unistrigatus* según Hedges et al. (2008).

Literatura Citada

1. Günther, A. C. 1859. Second list of cold-blooded Vertebrata collected by Mr. Fraser in the Andes of western Ecuador. Proceedings of the Zoological Society of London 1859:402-422.
2. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. Zootaxa 1737:1-182.
3. IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).
4. Lynch, J. D. 1981. Leptodactylid frogs of the genus *Eleutherodactylus* in the Andes of Northern Ecuador and adjacent Colombia. The University of Kansas, Museum of Natural History, Miscellaneous Publications 72:1-46. PDF
5. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1980. The *Eleutherodactylus* of the Amazonian slopes of the Ecuadorian Andes (Anura: Leptodactylidae). The University of Kansas, Museum of Natural History, Miscellaneous Publications 69:1-86. PDF
6. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
7. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. Zootaxa 3825:1-132.
8. Pinto-Sánchez, N. R., Ibañez, R., Madriñan, S., Sanjurjo, O. I., Bermingham, E., Crawford, A. J. 2012. The great American biotic interchange in frogs: multiple and early colonization of Central America by the South American genus *Pristimantis* (Anura: Craugastoridae). Molecular Phylogenetics and Evolution 62:954-972.

9. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 61:543-583.

Autor(es)

Santiago R. Ron, Caty Frenkel, Andrea Varela-Jaramillo y Juan M. Guayasamin

Editor(es)

Santiago R. Ron

Fecha Compilación

Viernes, 21 de Mayo de 2010

Fecha Edición

Domingo, 7 de Octubre de 2012

Actualización

Martes, 10 de Marzo de 2015

¿Cómo citar esta sinopsis?

Ron, S. R., Frenkel, C., Varela-Jaramillo, A. y Guayasamin, J. M. 2012. *Pristimantis unistrigatus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

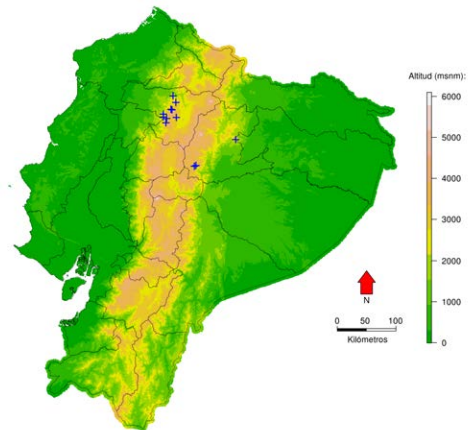


NO EVALUADA

fauna
WEB

Pristimantis sirnigeli **Cutín de Simpson**

Yáñez-Muñoz et al. (2010)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 19.3 mm (rango 18.6–20.6; n = 3). (Yáñez-Muñoz et al. 2010.)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 22.6 mm (rango 21.1–24.1; n = 4). (Yáñez-Muñoz et al. 2010.)

Es una rana pequeña de dorso café con pliegue occipital en forma de “)“(“. Presenta tubérculos aplanados en los párpados y talón, y subcónicos en el tarso, los discos de sus dedos son ligeramente expandidos y carece de membrana basal entre los dedos de los pies. *Pristimantis sirnigeli* es similar a tres miembros del grupo *Pristimantis myersi* de las estribaciones occidentales de Ecuador: *Pristimantis pyrromerus*, *Pristimantis leoni* y *Pristimantis floridus*. Con ellas comparte caracteres como textura de la piel y coloración dorsal, sin embargo *Pristimantis pyrromerus* difiere por su coloración ventral crema con manchas café (vientre café con manchas blancas y tubérculos cónicos en el talón en *Pristimantis sirnigeli*); *Pristimantis floridus* difiere por la coloración de los flancos verde y coloración ventral grisácea (con bandas cremas o café oscuras en los flancos en *Pristimantis sirnigeli*); y *Pristimantis leoni* difiere por la intensa coloración roja en sus ingles y un vientre con puntos turquesa claros (ingles ligeramente rojas y manchas blancas en el vientre en *Pristimantis sirnigeli*). *Pristimantis sirnigeli* también se diferencia de estas especies por tener dedos manuales y pediales largos con almohadillas ligeramente ensanchadas (dedos pequeños en *Pristimantis leoni* y

Pristimantis pyrrohomerus, y almohadillas anchas en *Pristimantis floridus*) y por la presencia de un triángulo anal oscuro delineado con blanco. Esta especie es similar en menor grado a *Pristimantis hectus*, *Pristimantis munozii*, *Pristimantis ocreatus*, *Pristimantis myersi*, *Pristimantis onorei* y *Pristimantis lucidosignatus*; de los cuatro primeros se distingue por carecer de pliegues dorsolaterales, de los dos restantes se diferencia por la forma en “)”(“de sus pliegues escapulares (con forma de “W” en *Pristimantis onorei* y *Pristimantis lucidosignatus*)(Yáñez-Muñoz et al. 2010, Rojas-Runjaic et al. 2014, Lynch y Duellman 1997, Lynch 1981, Goin y Cochran 1963, Rödder y Schmitz 2009).

Descripción

Pristimantis sirnigeli es una rana pequeña que presenta la siguiente combinación de caracteres (Yáñez-Muñoz et al. 2010): (1) piel del dorso finamente granular, cubierta por pequeños tubérculos y pliegue occipital en forma de “)”(“, vientre areolado, pliegue discoidal ausente, pliegues dorsolaterales ausentes; (2) membrana timpánica y anillo timpánico presente, redondo, mediano, 1/2–3/5 de la longitud del ojo; (3) hocico corto, subacuminado en vista dorsal, redondeado de perfil; (4) párpado superior con un tubérculo cónico y varios tubérculos pequeños redondeados y aplanados; distancia interorbital ligeramente ancha, cresta craneal ausente; (5) procesos odontóforos vomerinos ovales a triangulares de contorno; (6) machos con hendiduras vocales y sin almohadillas nupciales; (7) Dedo manual I más corto que el II; dígitos con discos estrechos, aproximadamente del mismo ancho de la almohadilla; (8) dedos manuales con pliegues cutáneos; (9) tubérculos ulnares presentes; (10) talón con pequeños tubérculos aplanados, borde externo del tarso con una hilera de tubérculos cónicos a subcónicos, pliegue tarsal interno presente; (11) dos tubérculos metatarsales, externo pequeño, interno elíptico con bordes ovales aproximadamente cuatro veces del metatarsal externo, tubérculos supernumerarios numerosos; (12) dedos pediales con finos pliegues cutáneos; membrana ausente; Dedo pedial V solo un poco más grande que el III; discos pequeños en todos los dedos; discos de igual tamaño a los dedos de la mano.

Coloración

En vida, el dorso varía de café a café verdoso con marcas café oscuras sobre el dorso y los flancos. Los flancos llevan marcas café oscuro con líneas blancas. Las extremidades presentan marcas café oscuras con líneas blanquecinas. Diseño triangular café delineado con blanco en la región cloacal. Vientre de fondo café oscuro a café en tono lila oscuro, con marcas formadas de finos puntos blancos o mayoritariamente con marcas blancas separados por espacios café oscuros. Garganta con marcas en "V" café oscuras o blancas. El iris cobre verdoso con una franja media de color cobre rojizo con finas reticulaciones negras (Yáñez-Muñoz et al. 2010).

Hábitat y Biología

Pristimantis sirnigeli es un habitante del límite altitudinal superior del ecosistema de Bosque nublado montano. De actividad nocturna, usualmente está asociado a laderas montañosas y líneas de montaña cubiertas por vegetación de zuro (*Chusquea sp.*) y por vegetación de encinos (*Clusia sp.*). Los ejemplares han sido colectados a una altura entre 0.50 a 1 m sobre el suelo, en la laderas de pendiente pronunciada, sobre hojas de herbáceas o epifitas. Ha sido encontrada en simpatría, hacia el límite altitudinal de los 3050 m sobre el nivel del mar con *Pristimantis leoni*, *Pristimantis vertebralis* y *Pristimantis w-nigrum*; y bajo los 3000 m hasta los 2800 m con *Pristimantis calcarulatus*, *Pristimantis floridus* y *Pristimantis w-nigrum* (Yáñez-Muñoz et al. 2010).

Distribución

Conocido de tres localidades en las provincias de Pichincha e Imbabura, Ecuador. Las localidades forman parte de las subcuencas de los ríos "Saloya" y Mindo en Pichincha y "Apuela" en Imbabura (Yáñez-Muñoz et al. 2010).

Rango Altitudinal:

De 2800 a 3050 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: No evaluada.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: No evaluada

Taxonomía

Pristimantis sirnigeli no ha sido incluido en filogenias basadas en caracteres genéticos, por lo que sus relaciones evolutivas aún son inciertas. Forma parte del grupo de especies *Pristimantis myersi* según Padial et al. (2014) y Yáñez-Muñoz et al. (2010).

Etimología

En reconocimiento a la labor y trayectoria conservacionista de Sir Nigel Simpson, quien ha contribuido en la creación de más de una docena de reservas ecológicas en Ecuador a través de su gestión en el Reino Unido. Fue condecorado con la Orden del Imperio Británico (OBE) en 2006. Nigel ha proporcionado invaluable apoyo a la División de Herpetología del Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales (DHMECN) para la realización de investigaciones (Yáñez-Muñoz et al. 2010).

Literatura Citada

- Goin, C. J. y Cochran, D. M. 1963. Two new genera of leptodactylid frogs from Colombia. Proceedings of the California Academy of Sciences 31:499-505.
- IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).

3. Lynch, J. D. 1981. Leptodactylid frogs of the genus *Eleutherodactylus* in the Andes of Northern Ecuador and adjacent Colombia. The University of Kansas, Museum of Natural History, Miscellaneous Publications 72:1-46. PDF
4. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
5. Padiá, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. Zootaxa 3825:1-132.
6. Rödder, D. y Schmitz, A. 2009. Two new *Pristimantis* (Anura, Strabomantidae) belonging to the *myersi* group from the Andean slopes of Ecuador. REVUESUISSEDEZOOLOGIE 116:275-288.
7. Rojas-Runjaic, F. J. M., Delgado, A. J., Guayasamin, J. M. 2014. A new rainfrog of the *Pristimantis myersi* Group (Amphibia, Craugastoridae) from Volcán Pichincha, Ecuador. Zootaxa 3780:36-50.
8. Yáñez-Muñoz, M. H., Meza-Ramos, P., Cisneros-Heredia, D. F. y Reyes-Puig, J. P. 2010. Descripción de tres nuevas especies de ranas del género *Pristimantis* (Anura: Terrarana: Strabomantidae) de los bosques nublados del Distrito Metropolitano de Quito, Ecuador. Avances en Ciencias e Ingenierías. Sección B, 3:16-27. PDF

Autor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz, Nadia Páez-Rosales y Andrea Varela-Jaramillo

Editor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Viernes, 9 de Diciembre de 2011

Fecha Edición

Viernes, 9 de Diciembre de 2011

Actualización

Miércoles, 28 de Septiembre de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

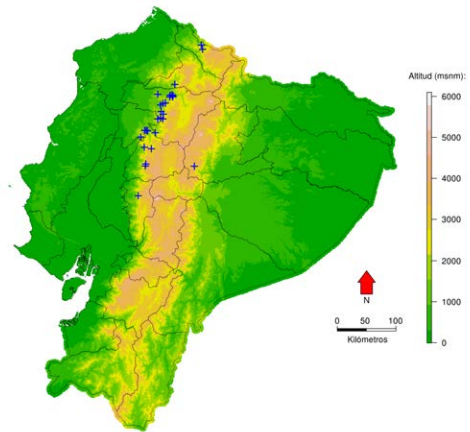
Yáñez-Muñoz, M. H. Páez-Rosales, N. y Varela-Jaramillo, A. 2011. *Pristimantis sirnigeli* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yáñez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



**DATOS
INSUFICIENTES**

fauna
WEB

Pristimantis sobetes
Cutín de ojos rojos
Lynch (1980)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 24.2 mm (rango 21.7–30.6; n = 11) (AmphibiaWebEcuador)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 32.3 mm (rango 26.1–37.0; n = 10) (AmphibiaWebEcuador)

Es una rana de tamaño variable entre pequeño y mediano que presenta pliegues dorsolaterales y pliegues postorbitales en forma de “W”, su iris es bronce o naranja, siempre rodeado por un halo negro. Posee crestas craneales, tiene un tubérculo cónico en el talón, los discos de sus dedos son ampliamente expandidos y carece de membrana basal entre los dedos de los pies. Se distingue de otras especies del grupo *Pristimantis surdus* por tener un tubérculo cónico en el talón. Los dígitos de *Pristimantis sobetes* son más largos y delgados que los de las demás especies del grupo. También se distingue por el iris naranja, aunque *Pristimantis degener* también tiene el iris naranja. Sin embargo, esta última especie es más pequeña, tiene la piel dorsal lisa y el dedo V del pie es mucho más largo (Lynch y Duellman 1997).

Descripción

Es una rana de tamaño variable entre pequeño y mediano, que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Lynch y Duellman 1997): (1) piel dorsal lisa con muchas pústulas pequeñas, vientre areolado; pliegue discoidal presente; pliegues dorsolaterales

delgados completos; pliegues postorbitales delgados y bajos en forma de "W"; (2) membrana y anillo timpánicos ausentes; (3) hocico corto, subacuminado visto dorsalmente, redondeado lateralmente; (4) párpado superior sin tubérculos, tan ancho como la distancia interorbital; crestas craneales presentes; (5) odontóforos vomerinos masivos, ovales; (6) machos desconocidos; (7) Dedo manual I más corto que el II; discos ampliamente expandidos; (8) dedos de las manos con pliegues laterales gruesos; (9) tubérculos ulnares ausentes; (10) talón con un tubérculo cónico, borde externo del tarso con un pliegue delgado con pequeños tubérculos; borde interno del tarso con tubérculos indistintos; (11) tubérculo metatarsal interno oval, 5–6 veces el tamaño del externo subcónico; tubérculos supernumerarios bajos en la base de los dedos pediales; (12) dedos de los pies con pliegues laterales; membranas ausentes; Dedo V del pie más largo que el III.

Coloración

En vida, la coloración dorsal es variable entre café, amarillo, naranja y verde, tiene o no marcas en forma de "W" o "V" invertida. La cabeza tiene barras labiales, interorbitales, cantales y supratimpánicas; los flancos presentan barras diagonales. En la mayoría de individuos las ingles y superficies posteriores de los muslos son cafés con puntos amarillos irregulares, unos pocos tienen reticulaciones blancas o amarillas. El vientre varía de entre blanco, amarillo y café, puede presentar marcas negras o cafés. La coloración del iris es bronce pálido o naranja claro u oscuro rodeado por un halo negro; tiene la esclera celeste (modificado de Lynch y Duellman 1997).

Hábitat y Biología

Se encuentra en vegetación baja cerca de riachuelos. Ocurre en bosque primario y secundario. Los dos especímenes colectados fueron encontrados en la quebrada Zapadores en el bosque nublado durante la noche en el año 1977; uno estaba en una rama a 1 m sobre el suelo y el otro en vegetación baja al lado de un río. Aunque esta localidad fue muestreada intensivamente en 1977 y fue visitado de nuevo por muchas ocasiones, no se encontraron individuos adicionales. No se registró evidencia en cuanto al hábitat o el comportamiento de los individuos que permita sugerir el por qué la especie era tan rara.

Distribución

Se conoce de pocas localidades en la cuenca del Río "Saloya" en la Provincia de Pichincha, Ecuador.

Rango Altitudinal:

De 1700 a 2050 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Datos insuficientes

Taxonomía

Pristimantis sobetes no ha sido incluido en filogenias basadas en caracteres genéticos, por lo que sus relaciones evolutivas aún son inciertas. Forma parte del grupo de especies *Pristimantis devillei* según Padial et al. (2014). Miembro del grupo de especies *Pristimantis surdus* según Hedges et al. (2008).

Literatura Citada

1. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
2. IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).
3. Lynch, J. D. 1980. Two new species of earless frogs allied to *Eleutherodactylus surdus* (Leptodactylidae) from the Pacific slopes of the Ecuadorian Andes. *Proc. Biol. Spoc. Wash* 93:327-338.
4. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
5. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.

Autor(es)

Caty Frenkel, Andrea Varela-Jaramillo y Juan M. Guayasamín

Editor(es)

Santiago R. Ron

Fecha Compilación

Jueves, 7 de Enero de 2010

Fecha Edición

Jueves, 7 de Enero de 2010

Actualización

Miércoles, 1 de Marzo de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Varela-Jaramillo, A. y Guayasamín, J. M 2010. *Pristimantis sobetes* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



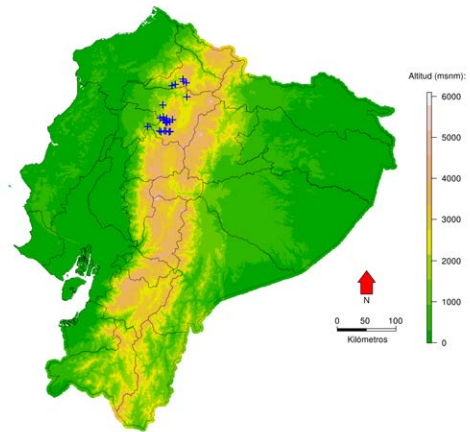
VULNERABLE

fauna
WEB

Pristimantis surdus

Cutín sordo

Boulenger (1882)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental, Matorral Interandino

Pisos Altitudinales

Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 31.1 mm (rango 24.5–36.9; n = 34) (Lynch y Duellman 1997)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 45.8 mm (40.4–54.6; n = 14) (Lynch y Duellman 1997)

Es una rana café de tamaño variable entre pequeño y mediano que posee crestas craneales. Los discos de sus dedos son ampliamente expandidos y carece de membrana basal entre los dedos de los pies. *Pristimantis surdus* es muy similar a *Pristimantis duellmani*, pero difiere por tener piel dorsal lisa, puntos blancos en la superficie posterior de los muslos, no tener pliegues dorsolaterales y membrana basal en los dedos de los pies. Los machos no tienen almohadillas nupciales. Ambas especies carecen de tímpano pero sí tienen crestas craneales, que son mejor desarrolladas en las hembras (Lynch y Duellman 1997).

Descripción

Es una especie de *Pristimantis* de tamaño variable entre pequeño y mediano, que presenta la siguiente combinación de caracteres (Lynch y Duellman 1997): (1) piel dorsal lisa, vientre areolado; pliegue discoidal visible; pliegues dorsolaterales ausentes o débilmente desarrollados; (2) membrana y anillo timpánico ausentes; (3) hocico corto, redondeado visto dorsal y lateralmente; (4) párpado superior sin tubérculos, más

angosto que la distancia interorbital; crestas craneales presentes; (5) odontóforos vomerinos ovales; (6) machos sin hendiduras vocales o almohadillas nupciales; (7) Dedo I de la mano más corto que el II; discos ampliamente expandidos; (8) dedos de la mano con rebordes cutáneos laterales; (9) tubérculos ulnares ausentes; (10) talón y tarso sin tubérculos; (11) tubérculo metatarsal interno oval, 5 veces del tamaño del tubérculo metatarsal externo indistinto; tubérculos supernumerarios presentes en la base de los Dedos II–IV de los pies; (12) dedos de los pies con rebordes cutáneos laterales gruesos; membranas ausentes; Dedo V del pie más largo que el III.

Coloración

En vida, el dorso es de distintas tonalidades de café claro con marcas cafés oscuras o negras; algunos individuos tienen flecos amarillos. Las ingles y superficies posteriores de los muslos son negras o cafés con o sin flecos puntos blancos. El vientre varía de blanco a amarillo con o sin marmoleado o reticulaciones cafés o negras. El iris puede ser bronce rojizo o cobre dorado con o sin una línea horizontal media café rojizo (modificado de Lynch y Duellman 1997).

Hábitat y Biología

Es un habitante de los bosques montanos occidentales de los Andes de Ecuador. De acuerdo con Lynch y Duellman (1997), la mayoría de individuos reportados por ellos han sido encontrados durante el día bajo piedras o terrones de tierra. Aunque puede tolerar pequeñas alteraciones del hábitat, no puede sobrevivir en lugares donde la humedad ha disminuido como consecuencia de modificar su hábitat. La mayoría de especímenes se han encontrado bajo rocas o barro en áreas disturbadas en el bosque nublado durante el día, sin embargo, en algunas localidades muchos individuos fueron observados en bancos de lodo o musgo durante la noche, y algunos en hojas anchas a 0.2 - 0.6 m del suelo. En algunos de estos bancos a la orilla de los ríos, *P. surdus* ocurre en microsimpatria con *P. duellmani*.

Distribución

Se distribuye en las estribaciones superiores de la Cordillera Occidental en las Provincias de Imbabura y Pichincha, al noroeste de Ecuador. Ha sido registrada de 11 localidades.

Rango Altitudinal:

De 1550 a 3190 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Vulnerable

Taxonomía

Pristimantis surdus está cercanamente relacionado a *Pristimantis devillei* (Padial et al. 2014; Pinto-Sánchez et al. 2012; Pyron y Wiens 2011). Forma parte del grupo de especies *Pristimantis devillei* según Padial et al. (2014). Previamente asignado al grupo de especies *Pristimantis curtipes* por Hedges et al. (2008).

Etimología

La etimología de la especie no fue descrita por Bolunger (1882). el epíteto específico proviene del latín "surdus" que significa sordo, seguramente haciendo alusión a la ausencia de anillo y membrana timpánica en la especie.

Literatura Citada

1. Boulenger, G. A. 1882. Catalogue of the Batrachia Salientia s. Ecaudata in the collection of the British Museum. Second Edition. London: Taylor & Francis 49530. PDF
2. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
3. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
4. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.
5. Pinto-Sánchez, N. R., Ibañez, R., Madriñan, S., Sanjurjo, O. I., Bermingham, E., Crawford, A. J. 2012. The great American biotic interchange in frogs: multiple and early colonization of Central America by the South American genus *Pristimantis* (Anura: Craugastoridae). *Molecular Phylogenetics and Evolution* 62:954-972.
6. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 61:543-583.
7. Yáñez-Muñoz, M. H. y Bejarano-Muñoz, E. P. 2013. Lista actualizada de ranas terrestres *Pristimantis* (Anura: Craugastoridae) en las Estribaciones Occidentales del Distrito Metropolitano de Quito, Andes de Ecuador. *Boletín Técnico, Serie Zoológica* 11:125-150. PDF

Autor(es)

Caty Frenkel, Mario H. Yáñez, Juan M. Guayasamin, Varela-Jaramillo, A. y Santiago R. Ron

Editor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz

Fecha Compilación

Miércoles, 4 de Septiembre de 2013

Fecha Edición

Martes, 15 de Octubre de 2013

Actualización

Lunes, 9 de Marzo de 2015

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Yáñez-Muñoz, M. H., Guayasamín, J. M., Varela-Jaramillo, A. y Ron, S. R. 2013. *Pristimantis surdus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



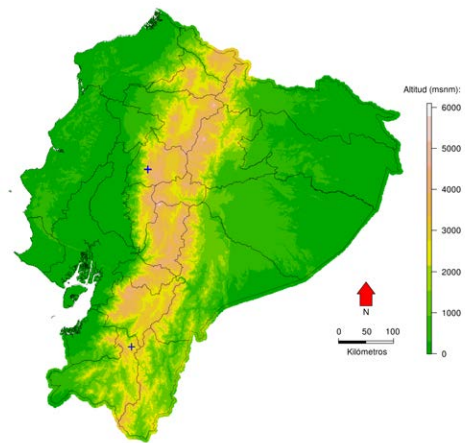
VULNERABLE

fauna
WEB

Pristimantis thymalopsoides

Cutín mayor de Pilaló

Lynch (1976)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 31.1 mm (rango 28.0–34.4; n = 5) (Lynch y Duellman 1997)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 52.2 mm (rango 46.9–55.4; n = 9) (Lynch y Duellman 1997)

Es una rana de tamaño mediano que presenta pliegues dorsolaterales delgados, sus ingles y superficies posteriores de los muslos son negras o café con puntos amarillos o naranjas. Posee crestas craneales, los discos de sus dedos son ampliamente expandidos y carece de membrana basal entre los dedos de los pies. Es superficialmente similar a *Pristimantis pteridophilus*, pero esa especie tiene membrana timpánica y almohadillas nupciales (Lynch y Duellman 1997).

Descripción

Es una rana de tamaño mediano que presenta la siguiente combinación de caracteres (Lynch y Duellman 1997): (1) piel dorsal finamente granular, vientre areolado; pliegue discoidal prominente; pliegues dorsolaterales delgados; (2) membrana y anillo timpánico evidentes, más alto que largo, su longitud 2/5 del tamaño del ojo; (3) hocico redondeado visto dorsal y lateralmente; (4) párpado superior con tubérculos no cónicos, más estrecho que la distancia interorbital; cestas craneales presentes; (5) odontóforos vomerinos ovales a triangulares; (6) machos sin

hendiduras vocales; almohadillas nupciales presentes; (7) Dedo I de la mano ligeramente más corto que el II, discos ampliamente expandidos; (8) dedos de la mano con rebordes cutáneos laterales; (9) tubérculos ulnares no cónicos; (10) talón y borde externo del tarso con tubérculos pequeños; superficie interna del tarso con un tubérculo; (11) tubérculo metatarsal interno elongado, 6–8 veces el tamaño del externo redondeado; tubérculos supernumerarios en la base de los Dedos II–IV del pie; (12) dedos de los pies con rebordes cutáneos laterales; discos ampliamente expandidos; membranas ausentes; Dedo V del pie más largo que el III.

Coloración

En vida, la coloración dorsal es café, verde oscuro o negro verdoso con o sin puntos amarillos, blancos o café rojizos. Las ingles y superficies posteriores de los muslos son cafés o negras con puntos pequeños amarillos o naranja. El vientre varía entre blanco, café y gris. El iris es dorado, cobre o café con o sin una línea media roja o café rojiza (modificado de Lynch y Duellman 1997).

Hábitat y Biología

Habita los bosques montanos occidentales de Ecuador y ha sido encontrado a lo largo del borde del bosque, pero es más común en el interior de este (Lynch y Duellman 1997). Adultos y juveniles han sido encontrados por el día en bromelias terrestres y arbóreas. Por la noche, perchando en vegetación y ramas de árboles (Lynch y Duellman 1997).

Distribución

Se conoce únicamente de las cercanías de "Pilaló", en la Provincia de Cotopaxi, oeste de Ecuador.

Rango Altitudinal:

De 2460 a 2480 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Vulnerable

Taxonomía

Pristimantis thymalopsoides está cercanamente relacionado a *Pristimantis duellmani* y *Pristimantis quinquagesimus* (Padial et al. 2014; Pinto-Sánchez et al. 2012; Pyron y Wiens 2011). Forma parte del grupo de especies *Pristimantis devillei* según Padial et al. (2014). Anteriormente asignado al grupo de especies *Pristimantis unistrigatus* por Hedges et al. (2008).

Etimología

Del griego "thymalops" que significa carbón ardiente y "oides" que significa cojinete, en referencia a los puntos brillantes en los flancos y extremidades inferiores (Lynch 1976).

Literatura Citada

1. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
2. Lynch, J. D. 1976. New species of frogs (Leptodactylidae: *Eleutherodactylus*) from the Pacific Versant of Ecuador. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas* 55:1-33. PDF
3. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
4. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.
5. Pinto-Sánchez, N. R., Ibañez, R., Madriñan, S., Sanjurjo, O. I., Bermingham, E., Crawford, A. J. 2012. The great American biotic interchange in frogs: multiple and early colonization of Central America by the South American genus *Pristimantis* (Anura: Craugastoridae). *Molecular Phylogenetics and Evolution* 62:954-972.
6. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 61:543-583.

Autor(es)

Caty Frenkel, Mario H. Yáñez-Muñoz, Juan M. Guayasamin, Andrea Varela-Jaramillo y Santiago R. Ron

Editor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz y Juan M. Guayasamin.

Fecha Compilación

Jueves, 3 de Octubre de 2013

Fecha Edición

Martes, 15 de Octubre de 2013

Actualización

Lunes, 9 de Marzo de 2015

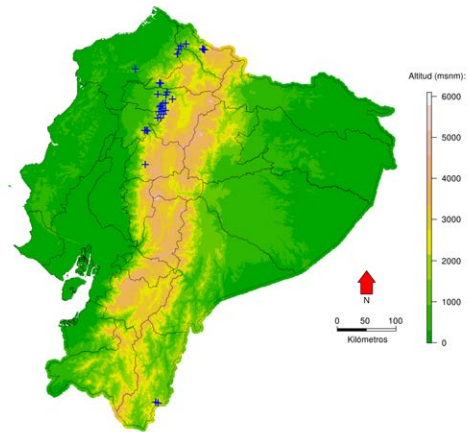
¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Yáñez-Muñoz M. H., Guayasamín, J. M., Varela-Jaramillo, A. y Ron, S. R. 2013. *Pristimantis thymalopsoides* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



**CASI
AMENAZADA**
fauna
weB

Pristimantis verecundus
Cutín de Zacualtipan
Lynch y Burrowes (1990)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio= 19.5 mm (rango 18.0–21.9; n= 7) (Lynch y Duellman 1997)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio= 21.8 mm (rango 20.7–22.5; n= 5) (Lynch y Duellman 1997)

De acuerdo con la descripción original de la especie (Lynch y Burrowes 1990) *Pristimantis verecundus* puede ser diferenciado por su tímpano ligeramente visible externamente y parcialmente oculto, prominentes odontofórios vomerinos y patrón de color ventral. Por su parte, Lynch y Duellman (1997) sugieren que esta especie se reconoce por su pequeño tamaño, anillo timpánico indistinto, líneas dorsolaterales pálidas, dorso verrugoso, tubérculos presentes en el párpado superior, talón y tarso. Esta combinación de características previene la confusión con otras especies del Ecuador. Yáñez-Muñoz y Bejarano-Muñoz (2013), diferencian a *Pristimantis verecundus* de otros *Pristimantis* del DMQ por la presencia de tubérculos en el párpado superior y talones, con un patrón de coloración verde con barras oscuras en los flancos e ingles rojas.

Descripción

Un *Pristimantis* caracterizado por la combinación de los siguientes caracteres (Lynch y Duellman 1997): (1) piel dorsal con tubérculos bajos, vientre areolado; pliegue discoidal presente; pliegue dorsolateral parcial presente; (2) anillo timpánico visible, redondo, su tamaño 1/5 - 1/3 del

tamaño del ojo; (3) hocico subacuminado visto dorsalmente, redondeado a casi espatulado visto lateralmente; (4) párpado superior con tubérculos, más angosto que la distancia interorbital; crestas craneales ausentes; (5) odontóforos vomerinos de contorno subtriangular, prominentes; (6) machos con sacos vocales; almohadillas nupciales ausentes; (7) dedo de la mano I más corto que el II, discos anchos; (8) dedos de las manos con quillas laterales; (9) dos tubérculos ulnares grandes; (10) talón con tubérculos cónicos; borde externo del tarso con una fila de tubérculos pequeños; borde interno del tarso con dos pliegues cortos; (11) tubérculo metatarsal interno oval, tubérculo metatarsal externo redondo, dos veces el tamaño del tubérculo interno; tubérculos palmares supernumerarios bajos; (12) dedos de los pies con rebordes cutáneos laterales; membranas ausentes; dedo del pie V mucho más largo que el III.

Coloración

De acuerdo a la descripción original de la especie (Lynch y Burrowes 1990) el dorso es café con marcas café oscuro (barra interorbital, maracas en forma de "V" invertida en la región escapular, manchas sacrales y puntos supralinguales en el cuerpo y barras transversales en las extremidades). Las líneas dorsolaterales son crema o naranja. El vientre es café claro o café con flecos café rojizos; dedos de los pies naranja con almohadillas café; iris naranja cobrizo.

Hábitat y Biología

Individuos reportados por Lynch y Burrowes (1990) en la planada fueron registrados perchando en hojas de vegetación entre 0.3 y 1.5 m del suelo, dentro del bosque así como cerca a caídas de agua. Su habilidad para adaptarse a hábitats alterados se desconoce. Lynch y Duellman (1997) reportaron un individuo capturado en un banco de tierra empinado detrás de una pequeña cascada, así como, un individuo dentro de una bromelia arbórea durante el día en octubre de 1994, en la Reserva Florística "Río Guajalito".

Distribución

Se distribuyen en las estribaciones occidentales de los Andes, desde el sur de Colombia hasta el norte de Ecuador. En Ecuador ha sido reportado en los bosques montanos occidentales de las provincias de Carchi, Esmeraldas, Imbabura, Pichincha y Cotopaxi.

Rango Altitudinal:

De 900 a 2020 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Vulnerable.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Casi amenazada

Taxonomía

Pristimantis verecundus está cercanamente relacionado a *Pristimantis celator* (Padial et al. 2014; Pinto-Sánchez et al. 2012; Pyron y Wiens 2011). Padial et al. (2014) no lo asignan a ningún grupo de especies. Hedges et al. (2008) lo asignan al grupo de especies *Pristimantis unistrigatus*.

Etimología

Del latín, que significa tímido o tímida, y es utilizado en el sentido de que esta especie no tiene ningún rasgo notable en su patrón de color o coloración (Lynch y Burrowes 1990).

Literatura Citada

1. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
2. Lynch, J. D. y Burrowes, P. A. 1990. The frogs of the genus *Eleutherodactylus* (Family Leptodactylidae) at the La Planada Reserve in southwestern Colombia with descriptions of eight new species. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas* 136:11324.
3. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
4. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.
5. Pinto-Sánchez, N. R., Ibañez, R., Madriñan, S., Sanjurjo, O. I., Bermingham, E., Crawford, A. J. 2012. The great American biotic interchange in frogs: multiple and early colonization of Central America by the South American genus *Pristimantis* (Anura: Craugastoridae). *Molecular Phylogenetics and Evolution* 62:954-972.
6. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 61:543-583.
7. Yáñez-Muñoz, M. H. y Bejarano-Muñoz, E. P. 2013. Lista actualizada de ranas terrestres *Pristimantis* (Anura: Craugastoridae) en las Estribaciones Occidentales del Distrito Metropolitano de Quito, Andes de Ecuador. *Boletín Técnico, Serie Zoológica* 11:125-150. PDF

Autor(es)

Caty Frenkel, Mario H. Yáñez-Muñoz, Juan M. Guayasamin, Andrea Varela-Jaramillo y Santiago R. Ron

Editor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz y Juan M. Guayasamin.

Fecha Compilación

Martes, 2 de Julio de 2013

Fecha Edición

Martes, 2 de Julio de 2013

Actualización

Martes, 10 de Marzo de 2015

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Yáñez-Muñoz, M. H., Guayasamin, J. M., Varela-Jaramillo, A. y Ron, S. R. 2013. *Pristimantis verecundus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yáñez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

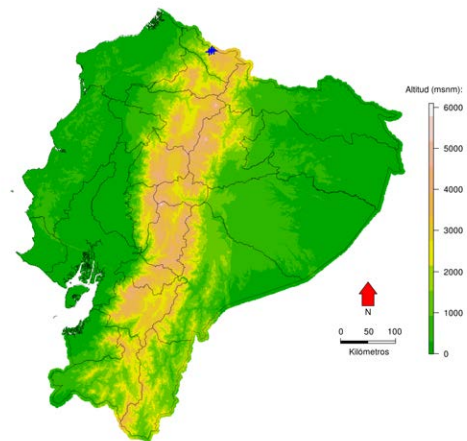


NO EVALUADA

fauna
WEB

Pristimantis rufoviridis
Cutín verde de manchas rojas

Valencia et al. (2010)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal rango = 18.5–25.4 mm; n = 6 (Valencia et al. 2010)

Hembras Longitud Rostro-cloacal rango = 26.5–31.8 mm; n = 9 (Valencia et al. 2010)

Es una rana pequeña espinosa de dorso verde con marcas café rojizo, su vientre es gris con manchas crema, sus ingles y superficie posterior de los muslos son grises. Tiene un tubérculo cónico y elongado en el párpado y talón y varios más pequeños en el tarso, los discos de sus dedos son expandidos y carece de membrana basal entre los dedos pediales. En su distribución solo puede confundirse con *Pristimantis crucifer* de la que se diferencia fácilmente la presencia de pliegues dorsolaterales, la coloración de las ingles (azules en *Pristimantis crucifer*) y del iris (amarillo a verde en *Pristimantis rufoviridis*, rojo superiormente y bronce bajo la pupila en *Pristimantis crucifer*). En estribaciones orientales de los Andes, la especie más parecida a *Pristimantis rufoviridis* es *Pristimantis galdi* y tiene menos parecido con *Pristimantis eriphus*. Se diferencia de *Pristimantis galdi* porque carece de crestas craneales y tiene el vientre gris con manchas cremas (blanco con flecos negros en *Pristimantis galdi*). Se diferencia de *Pristimantis eriphus* principalmente por la presencia de pliegues dorsolaterales y por la coloración de las ingles (blanco a amarillo con o sin reticulaciones o barras oscuras en *Pristimantis eriphus*) (Valencia et al. 2010, Lynch y Duellman 1980).

Descripción

Pristimantis rufoviridis es una rana pequeña que presenta la siguiente combinación de caracteres (Valencia et al. 2010): (1) piel del dorso finamente granular con numerosos tubérculos bajos y subcónicos, pliegues dorsolaterales presentes, discontinuos, con tubérculos bajos subcónicos dispersos, vientre granular, pliegues discoidales evidentes; (2) membrana timpánica diferenciada, anillo timpánico redondeado, su longitud aproximadamente 50–60% la longitud del ojo; (3) rostro largo, acuminado en vista dorsal, saliente en vista lateral, con una papila ligeramente pronunciada en la punta; (4) párpado superior con tubérculo alargado cónico, párpado más angosto que el diámetro interorbital; cresta craneal ausente; (5) odontóforos vomerinos oblicuos presentes; (6) machos con hendiduras vocales, almohadillas nupciales ausentes; (7) Dedo manual I más corto que el II; discos en los dígitos II-III-IV de la mano expandidos, discos truncados y más del doble del ancho del dígito al nivel de tubérculo subarticular distal; (8) dedos de la mano con pliegues cutáneos; (9) tubérculos ulnares cónicos presentes; (10) talón y borde externo del tarso con tubérculos cónicos; borde interno del tarso carece de pliegue; (11) tubérculo metatarsal interno oval, 2.5 a 3 veces más largo que el subarticular externo subcónico, tubérculos supernumerarios presentes; (12) dedos de los pies largos, con finos pliegues cutáneos, sin membranas interdigitales, discos de igual tamaño a los discos de los dedos de las manos; Dedo V del pie mucho más largo que el Dedo III, pero no alcanza el tubérculo subarticular distal; discos de los dedos internos ligeramente más pequeños que los discos externos.

Coloración

El dorso es verde brillante con pliegues dorsolaterales con manchas rojas y blancas. Tiene numerosos puntos blancos o amarillentos dispersos en el cuerpo y evidentes marcas café rojizo que incluyen a la línea cantal, línea supratimpánica, barra interorbital, una a dos barras suborbitales, marcas escapulares en forma de "V" invertida o "X", una mancha redondeada internasal, manchas semiredondeadas a lo largo de todo el labio superior. El tímpano es blanco. Los flancos son verdes con manchas blancas y una raya café rojiza transversal. Sus extremidades tienen bandas trasversales, las partes ocultas son grisáceas. Los dígitos son rojizos y los discos gris blancuzco. El color del vientre es grisáceo con grandes manchas crema y dos manchas redondeadas crema en el pecho, la garganta es grisácea con una secuencia de puntos cremas en el medio. El iris es verde pálido con reticulaciones café, o dorado con una línea horizontal café grisácea (Valencia et al. 2010).

Hábitat y Biología

La vegetación en la localidad tipo corresponde a Bosque de Neblina Montano, típicamente formado por árboles cuya altura de dosel es de 20 a 25 m, con abundante presencia de musgo y epifitas, especialmente orquídeas y bromelias. *Pristimantis rufoviridis* fue encontrado perchando en vegetación herbácea (< 1 m) en bosque primario. Otras especies de *Pristimantis* encontradas en la localidad tipo fueron *Pristimantis apiculatus*, *Pristimantis pyrrhomerus* y *Pristimantis verecundus* (Valencia et al. 2010).

Distribución

Endémico de Ecuador. Conocido de dos localidades en la estribación noroccidental de la Cordillera Occidental de los Andes del Ecuador, en las provincias de Carchi e Imbabura.

Rango Altitudinal:

De 1800 a 2237 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: No evaluada.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: No evaluada

Taxonomía

Pristimantis rufoviridis no ha sido incluido en filogenias basadas en caracteres moleculares, por lo que sus relaciones evolutivas aún son inciertas. No ha sido incluido en ningún grupo de especies según Padial et al. (2014) y Valencia et al. (2010). *Pristimantis rufoviridis* fue originalmente descrito bajo el nombre de *Pristimantis viridis* (Valencia et al. 2010) cometiendo un error al utilizar un epíteto específico previamente ocupado para una rana de las estribaciones occidentales y orientales de Antioquia, Colombia (Ruiz-Carranza et al. 1997). De acuerdo con Valencia et al. (2011) la consideran como un homónimo júnior de *Pristimantis viridis* (Ruiz-Carranza et al. 1997) y proponen el nombre *Pristimantis rufoviridis* nomen novum en reemplazo de *Pristimantis viridis* (Valencia et al. 2010).

Etimología

El epíteto específico *rufoviridis* es utilizado como sustantivo en aposición, y proviene de la combinación de palabras en latín "rufus" (rojo, rojizo) y "viridis" (verde), y hace referencia a la coloración verdosa con manchas rojizas del dorso de esta especie (Valencia et al. 2011).

Literatura Citada

- Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
- Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.
- Ruiz-Carranza, P. M., Lynch, J. D. y Miyamoto, J. 1997. Seis nuevas especies de *Eleutherodactylus* Duméril, Bibron, 1841 (Amphibia: Leptodactylidae) del Norte de la Cordillera Occidental de Colombia. *Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales*: 155-174.

4. Valencia, J., Yáñez-Muñoz, M. H., Betancourt-Yépez, R., Terán-Valdez, A. y Guayasamin, J. M. 2010. Una llamativa nueva especie de *Pristimantis* (Anura: Terrarana: Strabomantidae) de las estribaciones noroccidentales de los Andes de Ecuador. Avances en Ciencias e Ingenierías 3:B41-B45. PDF

5. Valencia, J., Yáñez-Muñoz, M. H., Betancourt-Yépez, R., Terán-Valdez, A., Guayasamin, J. M. 2011. Reemplazo del epíteto específico de *Pristimantis viridis* Valencia, Yáñez-Muñoz, Betancourt-Yépez, Terán-Valdéz y Guayasamín, 2010. Avances en Ciencias e Ingeniería 3:B1.

Autor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz, Nadia Páez-Rosales y Andrea Varela-Jaramillo

Editor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz

Fecha Compilación

Lunes, 12 de Diciembre de 2011

Fecha Edición

Lunes, 12 de Diciembre de 2011

Actualización

Jueves, 19 de Mayo de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Yáñez-Muñoz, M. H., Páez-Rosales, N. y Varela-Jaramillo, A. 2011. *Pristimantis rufoviridis* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

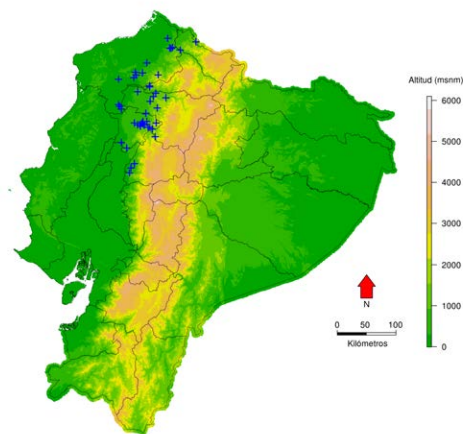


**CASI
AMENAZADA**
fauna
weB

Pristimantis labiosus

Cutín trompudo

Lynch et al. (1994)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Húmedo Tropical del Chocó, Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 44.3 mm (rango 35.4–50.8 mm; n=12) (Lynch y Duellman 1997)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 50.4 mm (rango 48.5–52.3 mm; n=4) (Lynch y Duellman 1997)

Es una rana café de tamaño mediano que presenta pliegues occipitales en forma de “W”. Tiene un tubérculo cónico en el párpado y talón y varios pequeños en el tarso, los discos de sus dedos son ampliamente expandidos y carece de membrana basal entre los dedos de los pies. Especies con las que puede ser confundida son *Pristimantis crenunguis*, *Pristimantis ocellatus* y *Pristimantis tenebrionis*. Difiere de *Pristimantis crenunguis* principalmente por que su primer dedo de la mano es más corto que el segundo (más largo en *Pristimantis crenunguis*) y su piel dorsal es menos verrugosa. *Pristimantis ocellatus* difiere de *Pristimantis labiosus* por carecer de crestas craneales y por la coloración del café con manchas grises del iris (naranja, verde o cobre rojizo en la parte superior, gris o plateado bajo la pupila en *Pristimantis labiosus*). *Pristimantis tenebrionis* tiene un tamaño menor que *Pristimantis labiosus*, su piel dorsal lisa (finamente granular a tuberculada en *Pristimantis labiosus*) y la coloración del iris es gris azulada (Lynch 1994, Lynch 1976, Lynch y Duellman 1997).

Descripción

Es una rana de tamaño mediano con la siguiente combinación de caracteres (modificado de Lynch et al. 1994, MECN 2010): (1) dorso finamente granular en hembras, rugoso con numerosos tubérculos pequeños en machos; vientre areolado en flancos y liso en el centro; pliegue discoidal bien desarrollado anteriormente hasta la ingle; pliegues dorsolaterales ausentes; pliegue occipital en forma de "W", bajo en hembras, más notorio en machos; (2) anillo y membrana timpánica prominentes, 1/4–1/3 la longitud del ojo; cabeza tan ancha como el cuerpo, un poco más ancha que larga; (3) hocico largo, subovoide en vista dorsal, redondeado en vista lateral; canto rostral bien definido, borde redondeado; región loreal cóncava; (4) ojos grandes; párpado superior con un tubérculo cónico posterolateral; distancia interorbital más estrecha que párpado superior; crestas craneales bajas en hembras, ausentes en machos; (5) vomerinos odontóforos triangulares de contorno; (6) machos con hendiduras vocales largas, posterolaterales a la lengua y almohadillas nupciales ausentes; (7) Dedo I de la mano ligeramente más corto que el Dedo II; discos ampliamente expandidos en los dedos externos, por lo general emarginados; (8) dedos de la mano carecen de rebordes cutáneos laterales; (9) tubérculos ulnares ausentes; tubérculo palmar bifido; (10) talón con un pequeño tubérculo cónico; borde externo del tarso con hileras de pequeños tubérculos; pliegue tarsal interno ausente; (11) tubérculo metatarsal interno ovalado, 4 veces el tamaño del tubérculo metatarsal interno, redondo; tubérculos supernumerarios sólo en la base de los dedos del pie; (12) dedos de los pies carecen de rebordes cutáneos; membrana interdigital ausente; Dedo V del pie más largo que el III, pero no sobrepasa el tubérculo subarticular distal del Dedo IV.

Coloración

En vida, el dorso es café claro u oscuro con o sin tonalidades olivas o rojizas. A menudo presenta coloraciones anaranjadas sobre pliegues o verrugas, tiene una línea supralabial crema o amarillo pálido y barras labiales cafés. Los flancos tienen marcas crema amarillentas, las ingles y superficies posteriores de los muslos son café cremosos con o sin tonos amarillo. El vientre puede ser crema, amarillo, salmón o blanco con o sin flecos o reticulaciones cafés, negras o grises; la garganta es usualmente un poco más oscura que el vientre. El iris puede ser naranja, verde o cobre rojizo en la parte superior y bajo la pupila es de color gris o plateado (Lynch et al. 1994, MECN 2010).

Hábitat y Biología

Especie nocturna, arborícola asociada a vegetación arbórea y arbustiva de bosques primarios y secundarios. Se han encontrados individuos activos en la hojarasca o sobre vegetación hasta 3.70 m sobre el suelo, generalmente en cercanías de cuerpos de agua (Base de datos QCAZ, MECN 2010). En los meses de enero, mayo y junio, se registraron machos vocalizadores, hembras y juveniles, en el Bosque Protector Mashpi, provincia de Pichincha; la mayoría de especímenes colectados en esta localidad fueron capturados perchando sobre los 2 m de altura en bosques colinados y en vegetación al borde de esteros. Algunos ejemplares de hembras adultas colectadas contenían en sus estómagos presas de insectos del orden Orthoptera, familia Tettigoniidae (Yáñez-Muñoz obs. pers.). Su reproducción es por desarrollo directo. Ejemplares juveniles colectados entre la hojarasca durante el día y en vegetación baja (< 50 cm) durante la noche, hacen suponer que el sitio de depósito de sus huevos es la hojarasca. Se la ha encontrado en simpatria con *Pristimantis crenunguis* (Lynch et al. 1994).

Distribución

Se distribuye en la vertiente del Pacífico de Colombia y Ecuador. Bosques Tropicales y áreas septentrionales del subtrópico occidental ecuatoriano (MECN 2010).

Rango Altitudinal:

Se encuentra desde los 150 a los 1500 m sobre el nivel del mar

Estado de conservación

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Casi amenazada

Taxonomía

Ubicada en el grupo de especies *Pristimantis rubicundus*. Su hipotética especie hermana es *Pristimantis crenunguis* (Hedges et al. 2008, Pyron y Wiens 2011, Pinto-Sánchez et al. 2012, Padial et al. 2014).

Etimología

En nombre *Pristimantis* proviene de dos palabras griegas "sierra" y "rana arborícola" (Jiménez de la Espada 1871). El epíteto específico *labiosus* proviene del latín y significa "grandes labios"; hace referencia a los labios acampanados de las hembras adultas (Lynch et al. 1994).

Información Adicional

Lynch et al. (1994) sugieren que *Pristimantis labiosus* es reemplazado altitudinalmente por *Pristimantis crenunguis*. Lynch y Duellman (1997), MECN (2009) y MECN (2010) presentan fotografías a color de la especie.

Literatura Citada

1. Castro, F., Ron, S. R., Coloma, L. A., Morales, M., Cisneros-Heredia, D. F. 2004. *Pristimantis labiosus*. The IUCN Red List of Threatened Species. e.T56694A11508394. <http://dx.doi.org/10.2305/IUCN.UK.2004.RLTS.T56694A11508394.en>.
2. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.

3. Jiménez de la Espada, M. 1871. Faunae neotropicalis species quaedam nondum cognitae. Jornal de Ciencias, Mathematicas, Physicas e Naturaes. Academia Real das Sciencias de Lisboa 3:57-65.
4. Lynch, J. D. 1976. New species of frogs (Leptodactylidae: *Eleutherodactylus*) from the Pacific Versant of Ecuador. Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas 55:1-33. PDF
5. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
6. Lynch, J. D., Ruiz-Carranza, P. M., Miyamoto, J. 1994. The identities of the colombian frogs confused with *Eleutherodactylus latidiscus* (Boulenger) (Amphibia: Anura, Leptodactylidae).. Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas 170:15342. PDF
7. MECN. 2009. Guía de campo de los pequeños vertebrados del Distrito Metropolitano de Quito (DMQ). Publicación Miscelánea N° 5. Serie de Publicaciones del Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales (MECN) – Fondo Ambiental del MDMQ, Imprenta Nuevo Arte, Quito, Ecuador, 76 pp.
8. MECN. 2010. Serie Herpetofauna del Ecuador: El Choco Esmeraldeño. Monografía. Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales. Quito-Ecuador 5:1-232.
9. Padiá, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. Zootaxa 3825:1-132.
10. Pinto-Sánchez, N. R., Ibañez, R., Madriñan, S., Sanjurjo, O. I., Bermingham, E., Crawford, A. J. 2012. The great American biotic interchange in frogs: multiple and early colonization of Central America by the South American genus *Pristimantis* (Anura: Craugastoridae). Molecular Phylogenetics and Evolution 62:954-972.
11. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. Molecular Phylogenetics and Evolution 61:543-583.

Autor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz, Caty Frenkel, Andrea Varela-Jaramillo, Santiago Ron y Gabriela Pazmiño-Armijos

Editor(es)

Mario Yáñez-Muñoz y Carolina Reyes-Puig **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Miércoles, 10 de Noviembre de 2010

Fecha Edición

Viernes, 19 de Junio de 2015

Actualización

Jueves, 9 de Marzo de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Yáñez-Muñoz, M. H., Frenkel, C., Varela-Jaramillo, A., Ron, S. y Pazmiño-Armijos, G. 2015. *Pristimantis labiosus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yáñez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

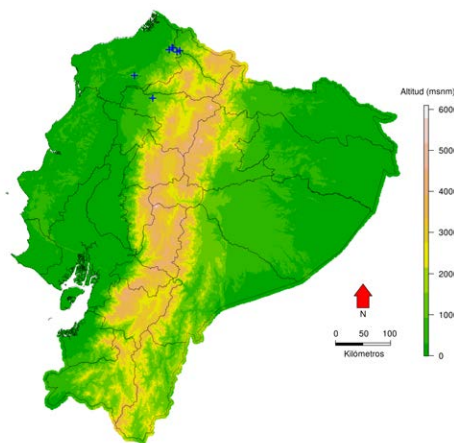


**DATOS
INSUFICIENTES**

fauna
WEB

Pristimantis colomai Cutín de Coloma

Lynch y Duellman (1997)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 17.2 mm (rango 16.5–17.8; n = 2). (Lynch y Duellman 1997.)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Desconocido. (Desconocido.)

Es una rana muy pequeña de dorso café, vientre rojo y superficies posteriores de los muslos amarillas. Tiene un pequeño calcar, los discos de sus dedos son ampliamente expandidos y carece de membrana basal entre los dedos pediales. MECN (2010) sugiere que el tamaño pequeño de la especie, el hocico saliente y la presencia de un tubérculo cónico en el talón son características que pueden diferenciarlo de cualquier otra especie de la región del Chocó. *Pristimantis colomai* puede ser confundido con *Pristimantis rosadoi*. Estas pequeñas ranas tienen patrones de coloración similar, por lo menos en preservado. Sin embargo, *Pristimantis colomai* tiene un hocico saliente (redondeado en *Pristimantis rosadoi*). Por otro lado, el mesorchium es blanco en *Pristimantis colomai* y negro en *Pristimantis rosadoi* (Lynch y Duellman 1997).

Descripción

Pristimantis colomai es una rana muy pequeña que presenta la siguiente combinación de caracteres (Lynch y Duellman 1997): (1) piel del dorso lisa, vientre finamente areolado; pliegue discoidal prominente; pliegue dorsolateral ausente; (2) membrana y anillo timpánico prominentes, 1/3

de la longitud del ojo; (3) hocico subacuminado en vista dorsal, saliente de perfil; (4) párpados sin tubérculos, tan anchos como la distancia inter orbital; cresta cranial ausente; (5) vomerinos odontóforos elongados, prominentes; (6) machos con hendiduras vocales y almohadillas nupciales; mesorchium blanco; (7) Dedo manual I más corto que el II; discos ampliamente expandidos, redondos; (8) dedos de las manos sin rebordes cutáneos; (9) tubérculos ulnares bajos; (10) talón con un tubérculo calcar pequeño; borde externo del tarso tiene tuberculos indistintos; borde interno del tarso sin tubérculos ni pliegue; (11) tubérculo metatarsal interno oval, 2.5–4 veces más grande que el tubérculo redondo metatarsal externo; superficies plantares areoladas; (12) dedos del pie tienen pliegues dérmicos indefinidos entre la base de los dígitos; membrana ausente; Dedo V del pie más largo que el III.

Coloración

En vida, el dorso es café cobrizo oscuro, con bandas transversales café y líneas dorsolaterales amarillas. Los flancos son de color verde oliva con barras diagonales café. Las superficies posteriores de los muslos son amarillo pálido. Su garganta es de color café oscuro, el pecho, abdomen y parte inferior de las extremidades es de color rojo. Tiene el iris color bronce o café por encima, rojo a continuación (Lynch y Duellman 1997).

Hábitat y Biología

Habita en el bosque maduro y secundario, pero no se encuentra en áreas abiertas. Los especímenes han sido encontrados en hojas de arbustos a 50-60 cm sobre el suelo, por la noche. Lynch y Duellman (1997) advierten que debido a su patrón de coloración dorsal es un habitante de hojas pequeñas en el suelo del bosque durante el día.

Distribución

Lynch y Duellman (1997) reportan tres localidades en las estribaciones de los Andes en el noroeste de Ecuador y suroeste de Colombia: Pote, Río Santiago; Alto Tambo, en la Provincia de Esmeraldas, Ecuador; y la carretera Altaquer-Tumaco; Departamento de Nariño, Colombia (Acosta-Galvis 2000). MECN (2009) provee el primer reporte de la especie para la provincia de Pichincha, Ecuador, en el Bosque Protector Mashpi y representa el límite sur de su distribución.

Rango Altitudinal:

De 360 a 1200 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Datos insuficientes

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Pristimantis latidiscus*, *Pristimantis cruentus* y *Pristimantis museosus* (Padial et al. 2014; Pinto-Sánchez et al. 2012; Pyron y Wiens 2011). Dentro del grupo de especies *Pristimantis ridens* (Padial et al. 2014; Hedges et al. 2008).

Etimología

El nombre específico es un sustantivo genitivo, y patronímico dedicado a Luis A. Coloma, quien hizo muchas colecciones de *Pristimantis*, las mismas que fueron disponibles para la revisión de Lynch y Duellman (1997).

Información Adicional

Observaciones preliminares relacionan a esta especie con *Pristimantis ganonotus*. Fotografías en vida de la especie son presentadas por MECN (2009, 2010).

Literatura Citada

1. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
2. IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).
3. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
4. MECN. 2009. Guía de campo de los pequeños vertebrados del Distrito Metropolitano de Quito (DMQ). Publicación Miscelánea N° 5. Serie de Publicaciones del Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales (MECN) – Fondo Ambiental del MDMQ, Imprenta Nuevo Arte, Quito, Ecuador, 76 pp.
5. MECN. 2010. Serie Herpetofauna del Ecuador: El Choco Esmeraldeño. Monografía. Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales. Quito-Ecuador 5:1-232.
6. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.

Autor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz, Caty Frenkel, Juan M. Guayasamín, Nadia Páez-Rosales, Andrea Varela-Jaramillo y Santiago R. Ron

Editor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz

Fecha Compilación

Lunes, 26 de Septiembre de 2011

Fecha Edición

Lunes, 7 de Noviembre de 2011

Actualización

Viernes, 10 de Junio de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Yáñez-Muñoz, M. H., Frenkel, C., Guayasamín, J. M., Páez-Rosales, N., Varela-Jaramillo, A. y Ron, S. R. 2011. *Pristimantis colomai* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



**DATOS
INSUFICIENTES**

fauna
WEB

Pristimantis carlosceroni **Cutín verde de Cerón**

Valencia et al. (2013)

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Altoandina

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal 26.1 mm (n=1) (Valencia et al 2013)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Desconocidas (Valencia et al 2013)

De acuerdo a la publicación original de la especie (Valencia et al. 2013) *Pristimantis carlosceroni* es la única especie de rana terrestre de los Andes de Ecuador, y específicamente de la ladera occidental, con una distintiva coloración dorsal verde, iris con tres anillos de colores en vida, piel con textura dorsal y flancos areolados y procesos de los odontóforos vomerinos ausentes (reportados en la mayoría de miembros del grupo de especies *Pristimantis unistriqatus*).

Descripción

Pristimantis carlosceroni se caracteriza por la combinación de los siguientes caracteres (Valencia et al 2013): (1) piel del dorso areolada, pliegues dorsolaterales ausentes, superficie de los flancos y vientre fuertemente areolada, pliegue discoidal presente; (2) tímpano presente, membrana timpánica diferenciada, anillo timpánico redondeado, su longitud aproximadamente 44- 0% del diámetro del ojo; (3) rostró largo, truncado en vista dorsal, redondeado de perfil; (4) párpado superior sin tubérculos pero de textura areolada, párpado más angosto que la distancia interorbital; cresta craneal ausente; (5) odontóforos vomerinos ausentes; (6) machos con hendiduras vocales, almohadillas nupciales ausentes; (7) dedo manual I más corto que el II; discos en los dígitos II-III-IV expandidos, discos truncados y más del doble del ancho del dígito al nivel de tubérculo subarticular distal; (8) dedos de la mano con rebordes cutáneos; (9) tubérculos ulnares presentes, aplanados; (10) talón y borde externo del tarso sin tubérculos cónicos; pliegue tarsal interno ausente; (11) tubérculo metatarsal interno oval, dos veces más grande que el tubérculo metatarsal externo redondeado, tubérculos supernumerarios presentes; (12) dedos de los pies largos, con gruesos rebordes cutáneos, sin membrana interdigital; dedo V del pie mucho más largo que el dedo III, se extiende más allá del tubérculo subarticular del dedo IV; discos de igual tamaño a los discos de los dedos de las manos; (13) LRC en un macho adulto 26.1 mm; hembras desconocidas.

Coloración

Acorde a la descripción original de la especie (Valencia et al 2013), el dorso es verde oscuro con marcas dorsolaterales café amoratado, las marcas son interrumpidas con una secuencia de dos a tres marcas por lado; flancos verde amarillento bordeando las marcas dorsolaterales; cabeza dorsalmente verde oscuro, labios y región timpánica verde amarillento; la superficie dorsal de las extremidades delanteras y traseras verde oscuro con los dedos amarillentos en los discos, manchas pálidas café amoratadas en rodillas, talones y dedos pediales externos; superficie posterior de los muslos verde inmaculado; vientre crema, la garganta es amarilla, el pecho rojizo, la superficie ventral de las extremidades superiores e inferiores café rojiza; superficies palmares y plantares son café excepto en los dígitos. Iris dorado bordeada por tres anillos, el externo de color azulado, el del medio blanco y el interno de color café oscuro.

Hábitat y Biología

Pristimantis carlosceroni es un habitante del Bosque Montano Occidental. *Pristimantis carlosceroni* forma parte del gremio de ranas que habita los bosques Altimontanos junto a cinco especies más de ranas *Pristimantis* en las estribaciones occidentales del Distrito Metropolitano de Quito (Yáñez-Muñoz y Bejarano 2013). Los individuos colectados de *Pristimantis carlosceroni* estuvieron activos durante la noche sobre vegetación herbácea (0.70 a 1.50 m). Un macho adulto fue colectado vocalizando (FHGO 6676) entre vegetación de surales (*Chusquea* sp.), mientras que el juvenil (DHMECN 8574) estuvo en una zona de pastizal (Valencia et al. 2013).

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: No evaluada.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Datos insuficientes

Taxonomía

Pristimantis carlosceroni no ha sido incluido en estudios filogenéticos, por lo que sus relaciones evolutivas aún son inciertas. Esta especie no ha sido asignada a ningún grupo de especies (Padial et al. 2014; Valencia et al. 2013).

Etimología

El nombre de la especie está dedicado a Carlos Cerón Martínez, notable botánico ecuatoriano, por sus contribuciones científicas para la conservación de los bosques del Ecuador, así como por su rol como educador de muchas generaciones de biólogos (Valencia et al. 2013).

Literatura Citada

1. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.
2. Valencia, J., Bejarano-Muñoz, E. P., Yáñez-Muñoz, M. H. 2013. Una nueva especie de rana *Pristimantis* verde (Anura: Craugastoridae) de los bosques andinos del Distrito Metropolitano de Quito, Ecuador. *Herpetotropicos* 9:25-35. PDF
3. Yáñez-Muñoz, M. H. y Bejarano-Muñoz, E. P. 2013. Lista actualizada de ranas terrestres *Pristimantis* (Anura: Craugastoridae) en las Estribaciones Occidentales del Distrito Metropolitano de Quito, Andes de Ecuador. *Boletín Técnico, Serie Zoológica* 11:125-150. PDF

Autor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz, Andrea Varela-Jaramillo y Santiago R. Ron

Editor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz

Fecha Compilación

Martes, 6 de Agosto de 2013

Fecha Edición

Sábado, 8 de Junio de 2013

Actualización

Jueves, 11 de Diciembre de 2014

¿Cómo citar esta sinopsis?

Yáñez-Muñoz, M. H., Varela-Jaramillo, A. y Ron, S. R 2013. *Pristimantis carlosceroni* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

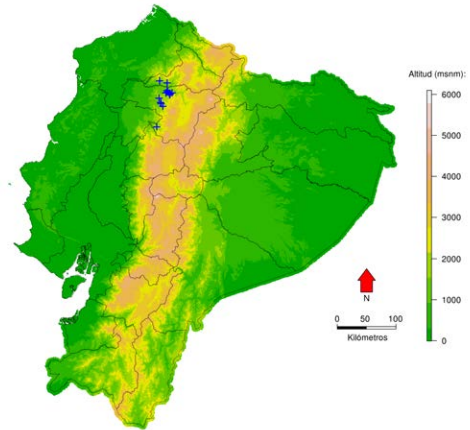


VULNERABLE

fauna
WEB

Pristimantis mindo **Cutín de Mindo**

Arteaga-Navarro et al. (2013)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental, Bosque Piemontano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 26.1 mm (rango 24.9–27.4; n = 4). (Arteaga et al. 2013.)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 40.3 mm (rango 40.0–40.8; n = 3) (Arteaga et al. 2013.)

Es una rana pequeña a mediana, su dorso tiene distintas tonalidades de café y las ingles de sus hembras son amarillo brillante rodeado por barras oscuras. Tiene tubérculos bajos en los párpados y talones, los discos de sus dedos son ampliamente expandidos y carece de membrana basal entre los dedos de los pies. *Pristimantis mindo* se diferencia de otros miembros del grupo de especies *Pristimantis lacrimosus* por tener un hocico redondeado sin papila rostral y presentar una piel ventral débilmente aerolada. Sólo otros dos miembros del grupo (*Pristimantis royi* y *Pristimantis waorani*) carecen de papila rostral y sólo uno (*Pristimantis schultei*) tiene la piel ventral débilmente aerolada. Además, las hembras de *Pristimantis mindo* son las únicas del grupo con coloración amarilla brillante en los muslos y la ingle. El congénere más similar es *Pristimantis subsigillatus*. Sin embargo, la presencia de una notable papila rostral y textura de la piel ventral fuertemente aerolada diferencian a *Pristimantis subsigillatus* de *Pristimantis mindo* (Arteaga et al. 2013).

Descripción

Pristimantis mindo es una rana pequeña a mediana que se caracteriza por (Arteaga et al. 2013): (1) textura dorsal lisa; sin pliegues dorsolaterales; vientre liso a débilmente aerolado; pliegue discoidal presente; (2) membrana y anillo timpánico presente, 40–42% del diámetro horizontal del ojo, tanto en machos y hembras, con reborde oscurecido por un pliegue supratimpánico; (3) hocico corto, 14–17% de la longitud rostro cloacal, redondeado en vista dorsal y redondeado de perfil; (4) párpado superior con tubérculos bajos, no cónicos; en hembras, el ancho del párpado superior es 69–84% de la distancia interorbital (87–119% en machos); crestas craneales ausentes; (5) procesos vomerinos odontóforos bien desarrollados, oblicuos de contorno, cada uno con 3–6 dientes; (6) machos con un pequeño saco vocal, subglar y hendiduras vocales, sin almohadillas nupciales; (7) Dedo I de la mano más corto que el II; discos de los dedos de la mano ampliamente expandidos, elípticos a ligeramente truncados, con excepción del disco del Dedo I que es apenas expandido; (8) dedos de la manos con rebordes cutáneos laterales estrechos; tubérculo palmar externo cordado y distalmente bífido; tubérculos supernumerarios bajos e indistintos; (9) tubérculos ulnares presentes; (10) tubérculos tarsales ausentes; tubérculos del talón redondos, bajos y casi indistinguibles; (11) dedos de los pies con rebordes cutáneos laterales, sin membranas; Dedo V del pie ligeramente más largo que el III; discos del dedo del pie ampliamente expandidos, elípticos a ligeramente truncados; (12) tubérculo metatarsal interno elíptico, aproximadamente cuatro veces el tamaño del tubérculo externo, redondeado y bajo; tubérculos plantares supernumerarios redondos y poco desarrollados.

Coloración

En vida, el dorso varía de café claro y oscuro con o sin tonalidades rojizas u olivas, tornándose amarillo en los flancos (amarillo pálido en machos, vivo en hembras). Pueden presentar marcas irregulares oscuras dispersas en el dorso y un punto medio dorsal anaranjado. Líneas cantales, postorbitales y barras transversales en las extremidades posteriores, siempre presentes. En hembras, la parte baja de los flancos, las ingles y superficies posteriores de los muslos son fuertemente barreteados con café oscuro, encerrando puntos o líneas de color variable entre amarillo y café anaranjado; los machos no presentan este patrón. El vientre es blanco deslucido con diferentes niveles de moteado café. El iris es dorado con finas reticulaciones negras y una línea media horizontal variable entre cobre y rojo (modificado de Arteaga et al. 2013).

Hábitat y Biología

Pristimantis mindo habita en bosque maduro, secundario y bordes de cuerpos de agua. Arteaga et al. (2013) sugieren que depende de los altos niveles de humedad del sustrato. Por lo tanto, es más activo durante o después de las lluvias, cuando los individuos se posan y se mueven en la vegetación húmeda entre 0.4 y 4.0 m del suelo. Machos cantando y parejas amplexantes fueron reportadas en enero y junio de 2013 por Arteaga et al. (2013). Aunque es una especie activa a lo largo del año su reproducción podría ser estacional. Aparentemente los individuos pueden descender a los estratos más bajos del bosque para reproducirse y depositar sus huevos. De hecho, dos hembras grávidas, fueron encontradas cerca de la tierra y contenían 50 huevos maduros (Arteaga et al. 2013).

Distribución

Estrabaciones occidentales de los Andes de Ecuador en las provincias Pichincha e Imbabura.

Rango Altitudinal:

De 1243 a 1790 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: No evaluada.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Vulnerable

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Pristimantis subsigillatus* (Arteaga-Navarro et al. 2013). Forma parte del grupo de especies *Pristimantis lacrimosus* (Padial et al. 2014; Arteaga-Navarro et al. 2013). Yáñez-Muñoz y Bejarano-Muñoz (2013) la reportan como una especie no descrita candidata en su revisión de ranas terrestres *Pristimantis* del Distrito Metropolitano de Quito, asociada con *Pristimantis subsigillatus* y la nominan como *Pristimantis* sp. F.

Etimología

El nombre de la especie hace referencia a su localidad tipo, el pueblo de Mindo y sus alrededores (Arteaga et al. 2013).

Información Adicional

Es una especie aparentemente rara. Sin embargo la baja tasa de encuentros, podría ser consecuencia de sus hábitos arbóreos.

Literatura Citada

1. Arteaga-Navarro, A. F., Yáñez-Muñoz, M. H., Guayasamin, J. M. 2013. A new frog of the *Pristimantis lacrimosus* group (Anura: Craugastoridae) from the montane forests of northwestern Ecuador. Addendum, en Arteaga-Navarro, A. F., Bustamante, L. M. y Guayasamin, J. M. 2013. The Amphibians and Reptiles of Mindo; Life in the Cloudforest. Universidad Tecnológica Indoamérica, Quito, Ecuador. Enlace
2. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. Zootaxa 3825:1-132.

Autor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz, Andrea Varela-Jaramillo, Nadia Páez-Rosales y Santiago R. Ron

Editor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz y Santiago R. Ron

Fecha Compilación

Lunes, 10 de Febrero de 2014

Fecha Edición

Lunes, 10 de Febrero de 2014

Actualización

Lunes, 25 de Julio de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Yáñez-Muñoz, M. H., Varela-Jaramillo, A., Páez-Rosales, N. y Ron, S. R. 2014. *Pristimantis mindo* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

**DATOS
INSUFICIENTES**

fauna
WEB

Pristimantis munozi

Cutín de Muñoz

Rojas-Runjaic et al. (2014)

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 16.7 mm (rango 14.9–19.7 mm; n = 8) (Rojas-Runjaic et al. 2014)

Hembras Longitud Rostro-cloacal desconocido (Rojas-Runjaic et al. 2014)

Es una rana muy pequeña de color café, presenta pliegues dorsolaterales y escapulares. Tiene un tubérculo prominente en el párpado y varios tubérculos pequeños en el talón y tarso, los discos de sus dedos son ligeramente expandidos y carece de membrana basal entre los dedos de los pies. Las especies simpátricas similares a *Pristimantis munozi* son *Pristimantis leoni*, *Pristimantis sirnigeli* y *Pristimantis floridus*. Difiere de estos por presentar pliegues dorsolaterales. Además, *Pristimantis leoni* presenta varios tubérculos grandes en el párpado y puntas de los discos redondeadas (un solo tubérculo en el párpado y puntas de los discos acuminadas en *Pristimantis munozi*), *Pristimantis sirnigeli* presenta dedos largos, dedos del pie con rebordes cutáneos (dedos cortos, dedos del pie sin rebordes cutáneos en *Pristimantis munozi*) y es de mayor tamaño, y *Pristimantis floridus* presenta varios tubérculos en el párpado y los machos carecen de sacos vocales (sacos vocales prominentes en machos de *Pristimantis munozi*). Otras especies similares a *Pristimantis munozi* que habitan estribaciones occidentales son *Pristimantis hectus*, *Pristimantis lucidosignatus*, *Pristimantis onorei* y *Pristimantis pyrromerus*. La forma de los sinusoidal y paralela de los pliegues escapulares de *Pristimantis munozi* y la presencia de pliegues dorsolaterales diferencian esta especie de *Pristimantis lucidosignatus*, *Pristimantis onorei* y *Pristimantis pyrromerus* cuyos pliegues escapulares se presentan en forma de “W” y carecen de pliegues dorsolaterales. *Pristimantis hectus* presenta varios tubérculos en el párpado y rebordes cutáneos en los dedos, a diferencia de *Pristimantis munozi* que presenta un tubérculo prominente y varios pequeños en el párpado y carece de rebordes cutáneos. Finalmente, existen especies similares a *Pristimantis munozi* que habitan en las estribaciones orientales de los Andes, entre ellas están *Pristimantis festae*, *Pristimantis gladiator*, *Pristimantis bicantus* y *Pristimantis myersi*. Se diferencia fácilmente de *Pristimantis festae*, *Pristimantis gladiator* y *Pristimantis bicantus* por la presencia de pliegues dorsolaterales. *Pristimantis myersi* presenta un papila en la punta del hocico, tiene varios tubérculos pequeños en el párpado, las ingles tienen coloración roja y no tiene procesos vomerinos, características que lo diferencia de *Pristimantis munozi* que carece de dicha papila, tiene un tubérculo prominente y varios pequeños en el párpado, sus ingles son gris traslúcido con marcas blancas y presenta procesos dentígeros vomerinos (Rojas-Runjaic et al. 2014, Lynch y Duellman 1997, Lynch y Duellman 1980, Guayasamín y Funk 2009, Rödder y Schmitz 2009).

Descripción

Es una rana muy pequeña que presenta la siguiente combinación de caracteres (Rojas-Runjaic et al. 2014): (1) piel del dorso granular; pliegues dorsolaterales presentes; pliegues escapulares sinusoidales; piel del vientre y pecho areolada, menos granular en la garganta; (2) tímpano pequeño bien definido, equivalente al 40–50% del diámetro del ojo; membrana timpánica diferenciada; anillo timpánico prominente; (3) hocico acuminado en vista dorsal y redondeado en vista lateral; (4) párpado con un tubérculo grande y varios pequeños; (5) procesos vomerinos débiles, triangulares, con 1–4 dientes; (6) lengua oval, machos con sacos vocales prominentes y sin almohadillas nupciales; (7) Dedo I de la mano más pequeño que el II; discos ligeramente expandidos y rebordes cutáneos en Dedos II–IV; (8) 2–4 tubérculos ulnares grandes; (9) talón

con pocos tubérculos pequeños; 4–5 tubérculos metatarsales; pliegue tarsal poco definido; (10) dedos del pie sin rebordes cutáneos ni membrana interdigital, con discos ligeramente expandidos; Dedo V del pie más largo que el III.

Coloración

El dorso es de color café grisáceo con pequeños e irregulares puntos negros en la cabeza, párpado y espalda. El color de los pliegues y tubérculos del cuerpo y cabeza son café rojizos. El rostro presenta una línea negra extendida desde el hocico hasta el ojo y barras labiales oscuras. Los flancos son café grisáceos, más claros que el dorso, con pequeños puntos negros y una o dos líneas diagonales crema. Las ingles son grises con marcas blancas. Las manos y dedos son de color café claro. La región gular es blanca con reticulaciones negras. Su pecho, vientre y superficies internas de las extremidades anteriores son naranja pálido. El iris es dorado con finas reticulaciones negras y una línea horizontal cobre, el anillo de la pupila es dorado (Rojas-Runjaic et al. 2014).

Hábitat y Biología

Es una especie de bosque montano nublado. De actividad nocturna y asociados únicamente a bosques de bambú (*Chusquea* sp.) cercanos a arroyos. A pesar de que en estos bosques se escuchan grandes coros de esta especie, se considera rara debido a su morfología y comportamiento críptico, lo que dificulta su observación. Vive en simpatria con *Pristimantis leoni* y *Pristimantis simigeli*, sin embargo, ninguna de estas especies habita en los parches de bambú de la zona (Rojas-Runjaic et al. 2014).

Distribución

Pristimantis munozi se distribuye en bosque montano alto de las estribaciones occidentales de los Andes de Ecuador. Se conoce únicamente de su localidad tipo, ubicada en los flancos noroccidentales del Volcán Pichincha (Rojas-Runjaic et al. 2014).

Rango Altitudinal:

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: No evaluada.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Datos insuficientes

Taxonomía

Pristimantis munozi no ha sido incluido en filogenias basadas en caracteres moleculares, por lo que sus relaciones evolutivas aún son inciertas. Asignado al grupo de especies *Pristimantis myersi* (Rojas-Runjaic et al. 2014, Padial et al. 2014).

Etimología

El nombre de la especie es un patronímico de Jesús Muñoz, botánico español por su contribución al estudio y conservación de la biodiversidad neotropical.

Información Adicional

Rojas-Runjaic et al. (2014) presentan información acerca de la variación morfométrica de esta especie. Además, describen su canto, el cual se compone de 3-5 cantos, cada uno con una duración de 1.589-2.492 s y su frecuencia dominante es de 2198-2248 Hz.

Literatura Citada

1. Guayasamin, J. M. y Funk, C. W. 2009. The amphibian community at Yanayacu Biological Station, Ecuador, with a comparison of vertical microhabitat use among *Pristimantis* species and the description of a new species of the *Pristimantis myersi* group. *Zootaxa* 2220:41-66. PDF
2. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1980. The *Eleutherodactylus* of the Amazonian slopes of the Ecuadorian Andes (Anura: Leptodactylidae). The University of Kansas, Museum of Natural History, Miscellaneous Publications 69:1-86. PDF
3. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
4. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.
5. Rödder, D. y Schmitz, A. 2009. Two new *Pristimantis* (Anura, Strabomantidae) belonging to the *myersi* group from the Andean slopes of Ecuador. *REVUESUISSEDEZOOLOGIE* 116:275-288.
6. Rojas-Runjaic, F. J. M., Delgado, A. J., Guayasamin, J. M. 2014. A new rainfrog of the *Pristimantis myersi* Group (Amphibia, Craugastoridae) from Volcán Pichincha, Ecuador. *Zootaxa* 3780:36-50.
7. Yáñez-Muñoz, M. H., Meza-Ramos, P., Cisneros-Heredia, D. F. y Reyes-Puig, J. P. 2010. Descripción de tres nuevas especies de ranas del género *Pristimantis* (Anura: Terrarana: Strabomantidae) de los bosques nublados del Distrito Metropolitano de Quito, Ecuador. *Avances en Ciencias e Ingenierías. Sección B*, 3:16-27. PDF

Autor(es)

Andrea Varela-Jaramillo, Nadia Páez-Rosales y Santiago R. Ron

Editor(es)

Santiago Ron **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Viernes, 24 de Abril de 2015

Fecha Edición

Viernes, 24 de Abril de 2015

Actualización

Miércoles, 28 de Septiembre de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Varela-Jaramillo, A. Páez-Rosales, N. y Ron. S. R 2015. *Pristimantis munozi* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



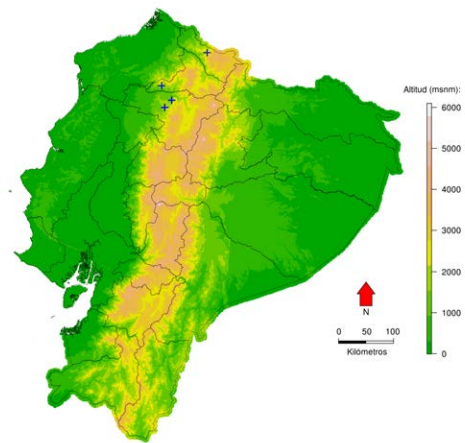
NO EVALUADA

fauna
WEB

Pristimantis mutabilis

Cutín Mutable

Guayasamin et al. (2015)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 17.3 mm (rango 17.2–17.4; n = 2) (Guayasamín et al. 2015)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 21.5 mm (rango 20.9–23.2; n = 4) (Guayasamín et al. 2015)

Es una rana café grisácea pequeña con manchas negras y verdes en el dorso y vientre oscuro con manchas difusas negras y puntos amarillos. De cuerpo robusto, hocico corto, cabeza estrecha y crestas craneales ausentes. Se caracteriza por su habilidad de modificar en minutos la textura de su piel, pasando de un estado muy tuberculado a un estado de piel lisa con pocos tubérculos pequeños presentes, posiblemente bajo ambientes de estrés. La especie simpátrica más parecida a *Pristimantis mutabilis* es *Pristimantis verecundus*, la cual se diferencia por tener pliegues dorsolaterales cortos (pliegues dorsolaterales amplios en *Pristimantis mutabilis*), hocico subacuminado visto dorsalmente (hocico redondeado en *Pristimantis mutabilis*), dos tubérculos ulnares definidos (tubérculos ulnares inconspicuos en *Pristimantis mutabilis*), manchas negras en la garganta de las hembras (manchas ausentes en hembras de *Pristimantis mutabilis*) y por ser de menor tamaño (LRC máxima en hembras 18.0-21.9 mm) (Lynch y Burrowes 1990, Guayasamín et al. 2015). *Pristimantis sobetes* también habita al oeste de los Andes, es similar en morfología y comparte la característica de plasticidad fenotípica de *Pristimantis mutabilis*, sin embargo, se diferencia por su iris rojo sin líneas horizontales (iris dorado con una línea rojiza horizontal en *Pristimantis mutabilis*), membrana timpánica ausente (membrana presente en

Pristimantis mutabilis), ausencia de tubérculos en el párpado (tubérculos en el párpado en *Pristimantis mutabilis*), ausencia de manchas rojas en las ingles de las hembras (manchas rojas en las ingles de las hembras de *Pristimantis mutabilis*) y es de mayor tamaño (LRC máxima en hembras 30-41 mm) (Lynch 1980, Guayasamín et al. 2015). Otra especie que habita la región, pero es menos similar, es *Pristimantis celator*. Se diferencia por la ausencia de tubérculos ulnares, tubérculos del talón y pliegues dorsolaterales, además, en vista dorsal su hocico es subacuminado (Lynch 1976).

Descripción

Es una rana pequeña que presenta la siguiente combinación de caracteres (Guayasamín et al. 2015): (1) textura del dorso áspera, con pequeños tubérculos intercalados; pliegues dorsolaterales presentes; pliegue occipital pequeño presente; vientre areolado; (2) membrana timpánica presente; anillo timpánico poco visible; borde superior recubierto por pliegue supratimpánico; (3) hocico corto, redondeado en vista lateral y dorsal; (4) párpado superior con un tubérculo cónico o subcónico y algunos tubérculos pequeños; crestas craneales ausentes; (5) procesos dentígeros de los vomers ovoides, cada uno produce de 1-4 dientes; (6) machos con saco vocal subgular pequeño; hendiduras vocales presentes, almohadillas nupciales ausentes; (7) Dedo I de la mano más pequeño que el dedo II; discos elípticos, expandidos lateralmente; (8) dedos de las manos con rebordes cutáneos; tubérculo en la palma bifurcado distalmente; (9) tubérculos ulnares presentes, pero inconspicuos en algunos individuos; pliegues tarsales ausentes; (10) talón con tubérculos cónicos; tubérculos tarsales presentes; (11) pliegues de los pies angostos; membrana ausente; dedo V del pie más largo que el dedo III; discos redondeados ligeramente expandidos; (12) tubérculo interno metatarsal elíptico; varios tubérculos pequeños y redondos en la planta del pie.

Coloración

Tiene el dorso café claro a verde grisáceo pálido con marcas verde claro y manchas café oscuras delineadas de blanco o crema; pliegues dorsales de color naranja; ingles y superficies internas rojas en las piernas de las hembras; vientre gris pálido a café con puntos oscuros difusos y algunos puntos amarillos pequeños dispersos; iris crema a dorado con reticulaciones negras finas y rayas horizontales rojizas. En preservante, la coloración dorsal es café pálido a gris con manchas oscuras delineadas con líneas blancas finas; rayas dorsolaterales crema a rosadas; flancos con rayas diagonales negras igualmente delineadas; vientre café pálido con pequeños puntos café oscuros (Guayasamín et al. 2015).

Hábitat y Biología

Pristimantis mutabilis habita bosque andino, tanto primario como secundario. Es una especie nocturna y arbórea. Se los encuentra en superficies de hojas y musgos sobre árboles de hasta más de dos metros de altura. Todos los individuos observados por Guayasamín et al. (2015) presentaban su piel en estado tuberculado mientras estaban perchados en las hojas. Se ha definido a esta especie como rara, debido a que su hábito arbóreo dificulta su observación, sin embargo, basándose en vocalizaciones registradas, se asume que esta especie es abundante en las localidades donde ha sido registrada.

Distribución

Se distribuye en las estribaciones occidentales de los Andes de Ecuador. Se conoce únicamente de dos localidades andinas, en las provincias de Pichincha e Imbabura (Guayasamín et al. 2015).

Rango Altitudinal:

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Datos insuficientes.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: No evaluada

Taxonomía

Pristimantis mutabilis está cercanamente relacionado a *Pristimantis verecundus* y *Pristimantis celator*. Forma parte del grupo de especies *Pristimantis myersi* (Guayasamín et al. 2015).

Etimología

El epíteto específico se deriva de la palabra en latín *mutabilis*, la cual hace referencia a la habilidad de esta especie para cambiar o modificar la textura de su piel (Guayasamín et al. 2015).

Información Adicional

Guayasamín et al. (2015) describen tres tipos de cantos para esta especie. El primer canto está conformado por una nota simple con un solo pico de amplitud, tiene una duración de 45.7-49.0 ms y una frecuencia dominante de 3272-3359 Hz. El segundo canto está conformado por una nota simple con cuatro o más picos de amplitud, tiene una duración de 68.0-99.0 ms y una frecuencia dominante de 3358-3445 Hz. Y el tercer tipo de canto es una serie de 5-6 cantos seguidos que aumentan su frecuencia a lo largo del canto, tiene una duración de 301.0-456.0 ms y su frecuencia dominante es de 3187-3445 Hz.

Literatura Citada

1. Guayasamin, J. M., Krynak, T., Krynak, K., Culebras, J., Hutter, C. R. 2015. Phenotypic plasticity raises questions for taxonomically important traits: a remarkable new Andean rainfrog (*Pristimantis*) with the ability to change skin texture. *Zoological Journal of the Linnean Society* 173:913-928. PDF
2. Lynch, J. D. 1976. New species of frogs (Leptodactylidae: *Eleutherodactylus*) from the Pacific Versant of Ecuador. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas* 55:1-33. PDF
3. Lynch, J. D. 1980. Two new species of earless frogs allied to *Eleutherodactylus surdus* (Leptodactylidae) from the Pacific slopes of the Ecuadorian Andes. *Proc. Biol. Spoc. Wash* 93:327-338.
4. Lynch, J. D. y Burrowes, P. A. 1990. The frogs of the genus *Eleutherodactylus* (Family Leptodactylidae) at the La Planada Reserve in southwestern Colombia with descriptions of eight new species. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas* 136:11324.

Autor(es)

Andrea Varela-Jaramillo y Santiago R. Ron

Editor(es)

Santiago Ron **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Jueves, 16 de Abril de 2015

Fecha Edición

Lunes, 1 de Enero de 1753

Actualización

Jueves, 16 de Abril de 2015

¿Cómo citar esta sinopsis?

Varela-Jaramillo, A. y Ron. S. R 1753. *Pristimantis mutabilis* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



EN PELIGRO

fauna
WEB

Pristimantis pahuma
Cutín del el Pahuma

Hutter y Guayasamin (2015)



Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 21.4 mm (rango 20.2 – 22.8; n = 7) (Hutter y Guayasamin 2015)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Rango = 22.4 – 24.9 mm; n = 2 (Hutter y Guayasamin 2015)

Es una rana pequeña de coloración variable entre distintas tonalidades de café y amarillo. Tiene un tubérculo cónico en el talón y párpados y varios pequeños en los tarsos, los discos de sus dedos son expandidos y carece de membrana basal entre los dedos de los pies. Morfológicamente es indistinguible de *Pristimantis calcarulatus* y *Pristimantis cedros*, que tienen una distribución similar y están cercanamente relacionados. Sin embargo se puede distinguir de *Pristimantis calcarulatus* por caracteres genéticos y bioacústicos; *Pristimantis pahuma* emite una canto de una sola nota separada de la siguiente por intervalos de tiempo irregulares (varios segundos), mientras que el canto de *Pristimantis calcarulatus* consiste de una serie de notas (8–24) que están separadas por un intervalo regular y corto de tiempo (menos de medio segundo) y cada serie de notas es separada por un período de silencio de 30 s o más (Hutter y Guayasamin 2015).

Descripción

Es una especie pequeña de *Pristimantis* que presenta la siguiente combinación de caracteres (Hutter y Guayasamin 2015): (1) piel dorsal finamente granular con pocos tubérculos bajos; sin pliegues dorsales, vientre liso a areolado; (2) membrana timpánica presente, su borde superior oculto por el pliegue supratimpánico; (3) hocico redondeado a subacuminado en vista dorsal, redondeado a saliente de perfil; (4) párpado superior con un tubérculo cónico y varios bajos, sin crestas craneales; (5) procesos dentígeros vomerinos pequeños, oblicuos de contorno, posteriores a las coanas, cada proceso con 2 a 5 dientes; (6) machos con un gran saco vocal subglular y hendiduras vocales; sin almohadillas nupciales; (7) el primer dedo de la mano es notoriamente más corto que el segundo, los discos en los dedos son elípticos y lateralmente expandidos a excepción del primer dedo, ligeramente expandido; (8) dedos de las manos con estrechos rebordes cutáneos; tubérculo palmar bifurcado distalmente, pocos tubérculos supernumerarios; (9) pocos y pequeños tubérculos ulnares; (10) el talón tiene un tubérculo cónico alargado; tubérculos tarsales bajos; (11) dedos de los pies con rebordes cutáneos estrechos, sin membranas, el quinto dedo es más largo que el tercero; discos redondeados y expandidos lateralmente; (12) tubérculo metatarsal interno elíptico, de dos a tres veces el tamaño del tubérculo metatarsal externo; tubérculos plantares supernumerarios pequeños, redondos, bajos y carnosos.

Coloración

La coloración dorsal varía en cada individuo, y puede cambiar de amarillo a marrón rojizo en minutos. Rayas vertebrales y dorsales a veces están presentes. El vientre varía de amarillo pálido a crema con o sin flecos cafés. La coloración del iris es de color azul o dorado, con una amplia franja de color marrón rojizo por el centro (Hutter y Guayasamin 2015).

Hábitat y Biología

Se encuentra sólo en bosques nublados primarios no disturbados. Las hembras se encuentran típicamente en las superficies de las hojas que se encuentran a menos de 2 m por encima del suelo. Los machos emiten sus llamadas individuales de frecuencia desde las superficies de las hojas en los árboles o arbustos, varios metros por encima del suelo en la noche. La abundancia de machos cantando crea un coro notable y contundente que se puede oír hasta un kilómetro distancia durante los períodos estacionales de lluvia. El coro es más fuerte al atardecer, cuando un gran número de machos comienzan su llamado y disminuye a medida que avanza la noche (Hutter y Guayasamin 2015).

Distribución

Provincia de Pichincha al noroeste de la Reserva Orquideológica El Pahuma y Reserva Las Galarías.

Rango Altitudinal:

de 2186–2574 m sobre el nivel del mar

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: No evaluada.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro

Taxonomía

Pristimantis pahuma se encuentra cercanamente relacionada con *Pristimantis calcarulatus* y *Pristimantis cedros*. *Pristimantis pahuma* y *Pristimantis calcarulatus* están separados por una distancia genética sustancial del gen 16S del 7% o mayor (Hutter y Guayasamin 2015).

Etimología

El nombre de la especie hace referencia a la localidad tipo, la Reserva Orquideológica El Pahuma.

Información Adicional

Al ser considerada anteriormente como *Pristimantis calcarulatus* muchas de sus características se encuentran descritas en el libro Lynch, J. D., & Duellman, W. (1997). Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador. Special Publication 23. *Natural History Museum, University of Kansas, Lawrence*.

Literatura Citada

1. Hutter, C. R. y Guayasamin, J. M. 2015. Cryptic diversity concealed in the Andean cloud forests: two new species of rainfrogs (*Pristimantis*) uncovered by molecular and bioacoustic data. *Neotropical Biodiversity* 1: 36–59. PDF

Autor(es)

Valeria Chasiluisa y Nadia Páez-Rosales

Editor(es)

Edición final pendiente

Fecha Compilación

Jueves, 5 de Noviembre de 2015

Fecha Edición

Jueves, 5 de Noviembre de 2015

Actualización

Jueves, 11 de Agosto de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Chilaluisa, V. y Páez-Rosales, N. 2015. *Pristimantis pahuma* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

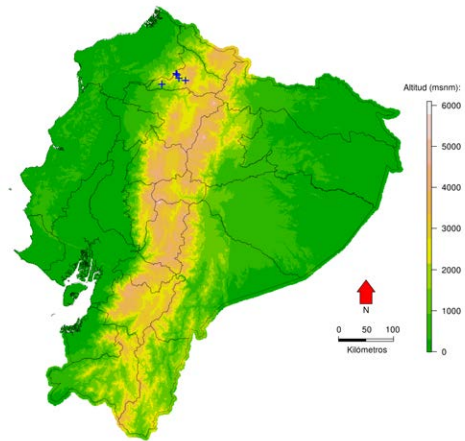


EN PELIGRO

fauna
WEB

Pristimantis cedros cutín de Los Cedros

Hutter y Guayasamin (2015)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 22.2 mm (rango 21.5 – 23.0; n = 6) (Hutter y Guayasamin 2015)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 26.7 mm (rango 26.3 – 28.6; n = 7) (Hutter y Guayasamin 2015)

Es una rana pequeña de dorso variable entre amarillo, naranja y distintas tonalidades de café. Posee un tubérculo alargado en el párpado y talón y varios en el tarso, los discos de sus dedos son expandidos y carece de membrana basal entre los dedos de los pies. Morfológicamente no se la puede distinguir de *Pristimantis calcarulatus* y *Pristimantis pahuma* que están cercanamente relacionados y su distribución, aunque cercana, es más al sur (Hutter y Guayasamin 2015).

Descripción

Es una especie pequeña de *Pristimantis* que presenta la siguiente combinación de caracteres (Hutter y Guayasamin 2015): (1) piel del dorso finamente granular con pocos tubérculos bajos; sin pliegues dorsales; vientre liso a areolado; (2) membrana timpánica presente, su borde superior oculto por el pliegue supratimpánico; (3) hocico redondeado a subacuminado en vista dorsal, redondeado a saliente de perfil, usualmente con una papila en la punta; (4) párpado superior con un tubérculo cónico y varios bajos; sin crestas craneales; (5) procesos

dentígeros vomerinos pequeños, oblicuos de contorno, posteriores a las coanas, cada proceso con 2 a 5 dientes; (6) machos con hendiduras vocales y saco vocal subgular grande, sin almohadillas nupciales; (7) el primer dedo de la mano es notoriamente más corto que el segundo, los discos en los dedos son elípticos y lateralmente expandidos a excepción del primer dedo que es ligeramente expandido; (8) dedos de las manos tienen rebordes cutáneos estrechos; tubérculo palmar bifurcado distalmente; pocos tubérculos supernumerarios redondos y carnosos; (9) pocos tubérculos ulnares pequeños; (10) talón con un tubérculo cónico alargado; tubérculos tarsales bajos; (11) los dedos de los pies poseen rebordes cutáneos estrechos, no tienen membranas; el Dedo V es más largo que el tercero; los discos son redondeados y expandidos lateralmente; (12) tubérculo metatarsal interno elíptico, de dos a tres veces el tamaño del tubérculo metatarsal externo; tubérculos plantares supernumerarios pequeños, redondos, bajos y carnosos.

Coloración

En vida, el dorso es amarillo, naranja o café verdoso, rojizo o amarillento. Los flancos son más claros que el dorso. El vientre es variable entre blanco, crema, amarillo transparento y café, con o sin flecos grises. Las superficies posteriores de los muslos son grises, cafés o amarillas con o sin diminutos flecos crema. El iris es gris azulado a amarillento con numerosas reticulaciones delgadas y una línea media horizontal café rojiza. El color de los individuos cambia de acuerdo a las condiciones de luz o temperatura, son más pálidos durante la noche (modificado de Hutter y Guayasamin 2015).

Hábitat y Biología

Se encuentra sólo en bosques primarios no disturbados de la Reserva Los Cedros, la especie es localmente abundante, y los machos cantan desde las superficies de las hojas de los arbustos o árboles en la noche. Hembras y machos fueron encontrados en las superficies de las hojas a menos de 2 m por encima del suelo.

Distribución

Bosques nublados primarios de la Reserva Los Cedros (Provincia de Imbabura)

Rango Altitudinal:

de 1583 a 1880 m sobre el nivel del mar

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: No evaluada.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro

Taxonomía

Los resultados filogenéticos apoyan la evidencia morfológica poniendo a *Pristimantis cedros* dentro del complejo de *Pristimantis calcarulatus*, con una fuerte recíproca monofilia. Análisis filogenéticos sugieren que *Pristimantis cedros* y *Pristimantis pahuma* son especies evolutivas hermanas, pero los datos genéticos adicionales y otras especies crípticas pueden modificar esta relación.

Etimología

El nombre de la especie hace referencia a la localidad tipo, la Reserva Los Cedros, Provincia de Imbabura.

Información Adicional

Al ser considerada anteriormente como *Pristimantis calcarulatus*, muchas de sus características se encuentran descritas en el libro de Lynch, J. D., & Duellman, W. (1997). Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador. Special Publication 23. *Natural History Museum, University of Kansas, Lawrence*.

Literatura Citada

1. Hutter, C. R. y Guayasamin, J. M. 2015. Cryptic diversity concealed in the Andean cloud forests: two new species of rainfrogs (*Pristimantis*) uncovered by molecular and bioacoustic data. *Neotropical Biodiversity* 1: 36–59. PDF

Autor(es)

Valeria Chasiluisa y Nadia Páez-Rosales

Editor(es)

Edición final pendiente

Fecha Compilación

Lunes, 9 de Noviembre de 2015

Fecha Edición

Jueves, 18 de Agosto de 2016

Actualización

Jueves, 18 de Agosto de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Chilaluisa, V. y Páez-Rosales, N. 2016. *Pristimantis cedros* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



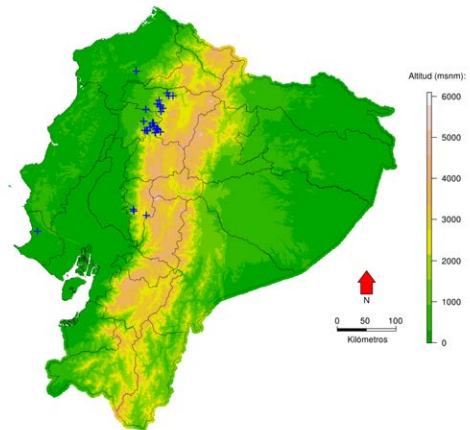
VULNERABLE

fauna
WEB

Pristimantis nyctophylax

Cutín vigilante

Lynch (1976)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 26.8 mm (rango 21.9–31.4; n = 21) (Lynch y Duellman 1997)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 33.8 mm (rango 32.1–37.8; n = 22) (Lynch y Duellman 1997)

Es una rana pequeña a mediana con el dorso crema marrón a café, discos expandidos en los dedos, esclerótica amarilla o roja e iris con reticulaciones negras bien definidas. *Pristimantis nyctophylax* es más similar a *Pristimantis eugeniae* y *Pristimantis subsigillatus*. Difiere de *Pristimantis eugeniae* por tener esclerótica amarilla e ingles con pequeñas manchas amarillas o grises pálidas; en *Pristimantis eugeniae* la esclerótica es blanca y las ingles son cremas inmaculadas. También es similar a *Pristimantis subsigillatus*, que es más pequeño y tiene un dorso con más tubérculos pequeños. *Pristimantis subsigillatus* tiene puntos blancos en los flancos y superficies ocultas de las extremidades y pueden tener un marmoleado negro asociado a esos puntos.

Descripción

Pristimantis nyctophylax se caracteriza por (modificado del Lynch y Duellman 1997): (1) piel dorsal levemente granular, vientre areolado; pliegue discoidal prominente; pliegues dorsolaterales ausentes; (2) membrana y anillo timpánico prominente, más alto que largo, su tamaño

1/5-1/2 del tamaño del ojo; (3) hocico largo subacuminado visto dorsalmente, puntiagudo visto lateralmente; (4) párpado superior con un tubérculo pequeño; crestas craneales ausentes; (5) odontóforos vomerinos triangulares; (6) machos con sacos vocales, saco vocal subgular; almohadillas nupciales presentes; (7) Dedo I de la mano más corto que el II, discos anchos; (8) dedos de las manos con rebordes cutáneos; (9) tubérculos ulnares pequeños; (10) talón con tubérculos cónicos pequeños; tarso sin tubérculos ni pliegues; (11) tubérculo metatarsal interno alargado, 5 a 6 veces más grande que el tubérculo metatarsal externo; superficie plantar areolada; (12) dedos de los pies con rebordes cutáneos grandes; membranas basales (no llegan a los tubérculos subarticulares); discos grandes; Dedo V mucho más largo que el III.

Coloración

El dorso es crema marrón a café con o sin una línea crema medio dorsal; el vientre es blanco o amarillo. El ojo es distintivo por tener el esclerótica naranja o roja. KU 10899-905 de Tandapi, Pichincha: dorso crema claro, café o verde claro pálido con un patrón difuso de café y negro; unos individuos tienen puntos amarillos en el dorso; el vientre es blanco crema a gris; los flancos posteriores, la ingle y la superficie anterior de los muslos son blancas o amarillas con reticulaciones grises; iris gris verdoso, con finas reticulaciones; superficies ocultas del ojo naranja. KU 110942-53 de Tandapi, Pichincha: dorso crema marrón, café, café verdoso o café rojizo con marcas cafés o negras; línea vertebral crema; vientre crema con rosado o naranja con o sin flecos cafés; ingle crema con reticulaciones cafés; superficie posterior de los muslos oscuras con flecos crema; iris gris cremoso con verde pálido y reticulaciones cafés. KU 165548-89 de 3.5 km NE de Mindo, Pichincha: dorso café marrón apagado durante la noche; café apagado con barras cafés oscuras en las extremidades durante el día; vientre crema claro apagado con una sufusión café grisácea; ingle moteada de negro y blanco crema; iris bronce pálido con finas reticulaciones negras; esclerótica del ojo roja.

Hábitat y Biología

Habita bosque montano y piemontano. De actividad nocturna, se los ha registrado en vegetación entre 20 y 300 cm sobre el suelo. Viven en bosque y borde de bosque. Durante el día están en la hojarasca, bromelias y en axilas de las hojas de la planta oreja de elefante (Lynch 1976, Lynch y Duellman 1997). Los machos cantan intermitentemente por la noche, perchando sobre vegetación (Base de datos QCAZ). Se presume que se reproducen por desarrollo directo, al igual que sus congéneres, pero se desconoce el sitio de oviposición. Una pareja en amplexus se encontró el 3 de julio de 1968 y juveniles pequeños eran abundantes en junio y agosto (Lynch 1976, Lynch y Duellman 1997).

Distribución

Se distribuye en los flancos occidentales de la cordillera de los Andes de Ecuador. Se lo ha registrado en las provincias de Cotopaxi, Pichincha y Santo Domingo de los Tsáchilas (revisado de Lynch y Duellman 1997). Existen pocos registros en Azuay, Bolívar, Esmeraldas, El Oro e Imbabura.

Rango Altitudinal:

Ocurre entre 1140 y 2100 m.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Vulnerable.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Vulnerable

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Pristimantis subsigillatus* y *Pristimantis crucifer* (Pyron y Wiens 2011, Padial et al. 2014). Hedges et al. (2008) lo ubican dentro del grupo de especies *Pristimantis unistrigatus*, pero Padial et al. (2014) no lo asignan a ningún grupo de especies.

Etimología

El epíteto específico *nyctophylax* es la palabra en griego que significa *guardián nocturno* (Lynch 1976).

Literatura Citada

1. Frank, N. y Ramus, E. 1995. Complete guide to scientific and common names of reptiles and amphibians of the world. N. G. Publishing Company, 377.
2. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
3. IUCN. 2015. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2015).
4. Lynch, J. D. 1976. New species of frogs (Leptodactylidae: *Eleutherodactylus*) from the Pacific Versant of Ecuador. Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas 55:1-33. PDF
5. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
6. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.
7. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 61:543-583.

Autor(es)

Caty Frenkel, Juan M. Guayasamín y Andrea Varela-Jaramillo

Editor(es)

Santiago R. Ron y Mario Yáñez-Muñoz

Fecha Compilación

Lunes, 6 de Diciembre de 2010

Fecha Edición

Domingo, 3 de Enero de 2016

Actualización

Lunes, 4 de Enero de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Guayasamín, J. M y Varela-Jaramillo, A. 2016. *Pristimantis nyctophylax* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

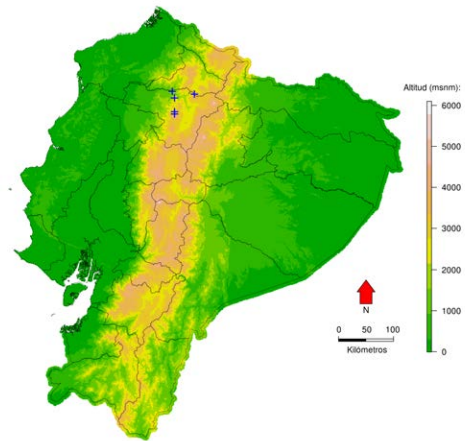


**DATOS
INSUFICIENTES**

fauna
WEB

Pristimantis pichincha Cutín de Pichincha

Yánez-Muñoz et al. (2015)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Altoandina, Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio 21.1 mm (rango 17.3-27.5; n=5) (Yánez-Muñoz et al. 2015)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio 32.4 mm (rango 28-35.8; n=15) (Yánez-Muñoz et al. 2015)

Es una rana café de tamaño variable entre pequeño y mediano que presenta pliegues dorsolaterales glandulares completos y crestas craneales. Tiene un tubérculo cónico en el talón y tubérculos subcónicos en el tarso y párpado, los discos de sus dedos son expandidos y carece de membrana basal entre los dedos de los pies. Dentro de su rango de distribución puede confundirse con *Pristimantis devillei*, *Pristimantis vertebralis* y *Pristimantis truebae*. Se diferencia de *Pristimantis devillei* por la forma redondeada de su hocico (subacuminado en vista dorsal en *Pristimantis devillei*), la presencia de tubérculos subcónicos en el párpado, tarso y talón (ausentes en *Pristimantis devillei*), y sus crestas craneales con bordes frontoparietales elevados (crestas craneales bajas en *Pristimantis devillei*). *Pristimantis vertebralis* se diferencia de *Pristimantis pichincha* por tener su tímpano prominente (membrana oculta bajo la piel, de ser visible el anillo timpánico se observa solo en la mitad inferior en *Pristimantis pichincha*), tubérculos ulnares ausentes (subcónicos en *Pristimantis pichincha*) y su hocico subacuminado (redondeado en *Pristimantis pichincha*). Aunque *Pristimantis pichincha* y *Pristimantis truebae* comparten el carácter de tímpano oculto, *P. truebae* presenta pliegues dorsolaterales indistintos (pliegues dorsolaterales glandulares completos en *Pristimantis pichincha*), hocico

subacuminado en vista dorsal, crestas craneales bajas en hembras y ausentes en machos (presente con bordes frontoparietales elevados en *Pristimantis pichincha*), y tiene tubérculos pequeños en el talón y ninguno en el tarso (talón con un tubérculo cónico y borde externo del tarso con tubérculos subcónicos en *Pristimantis pichincha*) (Yáñez-Muñoz et al. 2015).

Descripción

Es una especie de *Pristimantis* de tamaño pequeño o mediano que se caracteriza por (Yáñez-Muñoz et al. 2015): (1) piel del dorso granular, con verrugas redondeadas posteriormente y en los flancos; con pliegues dorsolaterales glandulares completos, ubicados paravertebralmente; piel del vientre areolada, pliegue discoidal presente; (2) membrana timpánica oculta bajo la piel, cuando el anillo timpánico está visible se observa sólo su mitad inferior; (3) hocico ligeramente redondeado en vista dorsal y de perfil; (4) párpado superior con uno o dos tubérculos subcónicos; párpado más estrecho que la distancia interorbital; cresta craneal presente, con bordes frontoparietales elevados; (5) procesos vomerinos presentes, grandes, triangulares de contorno, de uno a cuatro dientes vomerinos; (6) machos sin hendiduras vocales ni almohadillas nupciales; (7) Dedo de la mano I más corto que el II; los dígitos II-III-IV con discos más anchos que el dedo adyacente y almohadillas dilatadas, discos marginados en todos los dedos manuales; discos expandidos; (8) dedos manuales con rebordes cutáneos laterales; (9) tubérculos ulnares, presentes, subcónicos; (10) talón con tubérculo cónico y tarso con tubérculos subcónicos en su borde externo; pliegue tarsal interno presente; (11) tubérculo metatarsal interno grande, ovoide, dos a tres veces más grande que el tubérculo externo; tubérculo metatarsal externo mediano, triangular; tubérculos supernumerarios plantares; (12) dedos del pie con rebordes cutáneo laterales; membrana interdigital ausente; Dedo del pie V más largo que el III, almohadilla el Dedo del pie V no se extiende más allá de longitud del disco del dedo III; discos del pie de menor tamaño que los de la mano.

Coloración

En vida, el dorso es variable desde café oscuro, café grisáceo hasta beige, algunos individuos con marcas en forma de "X" o "V" invertida café oscuras o manchas paravertebrales claras. El vientre y garganta pueden ser de color crema inmaculado, salpicado con café o crema grisáceo. Las superficies posteriores de los muslos presentan barras transversales; las superficies anteriores son amarillas, naranjas o cafés oscuras. El iris es de color cobre (Yáñez-Muñoz et al. 2015).

Hábitat y Biología

Esta especie habita en el ecosistema de Bosque siempreverde montano alto, de las estribaciones occidentales del Distrito Metropolitano de Quito, caracterizado por estar densamente cubierto por de epífitas y bromelias. Los especímenes de la serie tipo fueron capturados en la noche sobre hojas y ramas de arbustos entre 0,5–1,5 metros en el interior del bosque (Yáñez-Muñoz et al. 2015). También se reportan dentro de hábitats de bosque andino y páramo, donde fueron encontrados entre o bajo ricas, entre pajonales o sobre vegetación baja (base de datos QCAZ).

Distribución

Pristimantis pichincha

Rango Altitudinal:

2714 a 3811 m sobre el nivel del mar

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: No evaluada.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Datos insuficientes

Taxonomía

Trabajos filogenéticos en preparación (Ron y Yáñez-Muñoz en prep.) evidencian que *Pristimantis pichincha* forma parte del complejo de especies de *Pristimantis devillei* (Hedges 2008, Padial 2014), pudiendo representar la especie hermana de *Pristimantis devillei* en las estribaciones occidentales de los Andes de Ecuador.

Etimología

El nombre de la especie hace referencia al volcán Pichincha y a la región dónde la serie tipo fue descubierta (Yáñez-Muñoz et al. 2015).

Información Adicional

Pristimantis pichincha ha sido registrado en simpatría con *Pristimantis leoni* y *Pristimantis unistrigatus* (Yáñez-Muñoz et al. 2015).

Literatura Citada

1. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
2. Padial, J. M., Grant, T., Frost, D. R. 2014. Molecular systematics of terraranas (Anura: Brachycephaloidea) with an assessment of the effects of alignment and optimality criteria. *Zootaxa* 3825:1-132.

3. Yáñez-Muñoz, M. H., Reyes-Puig, C., Bejarano-Muñoz, E. P., Ron, S. R. 2015. Otra nueva especie de rana *Pristimantis* (Anura: Terrarana) de las estribaciones occidentales del Volcán Pichincha, Ecuador. *Avances en Ciencias e Ingenierías* 7:52-60. PDF

Autor(es)

Carolina Reyes-Puig y Nadia Páez-Rosales

Editor(es)

Fecha Compilación

Viernes, 29 de Enero de 2016

Fecha Edición

Viernes, 29 de Enero de 2016

Actualización

Viernes, 10 de Marzo de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Reyes-Puig, C. y Páez-Rosales, N. 2016. *Pristimantis pichincha* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

NO EVALUADA

fauna
WEB

Pristimantis allpapuyu

Cutín Allpapuyu

Yáñez-Muñoz, et al. (2016)

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Desconocido ()

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 31.2 (rango 30.2–32.2 mm; n=2) (Yáñez-Muñoz et al. 2016)

Es una rana mediana de color café, que presenta dos triadas de tubérculos subcónicos en la región occipital. También tiene tubérculos subcónicos en el párpado, talón y tarso; tiene los discos de sus dedos expandidos y carece de membrana basal entre los dedos de los pies. La especie más similar a *Pristimantis allpapuyu* es *Pristimantis colonensis*, distribuida en estribaciones orientales de los Andes ecuatorianos, ambas presentan bandas irregulares en los flancos. Sin embargo, *Pristimantis colonensis* presenta tubérculos cónicos sobre el párpado, talón y borde externo del tarso, tiene pliegues paravertebrales y su hocico es semiredondeado; mientras que los tubérculos en el párpado, talón y tarso de *Pristimantis allpapuyu* son subacuminados, carece de pliegues paravertebrales, su hocico es subacuminado y los discos de sus dedos son menos anchos que los de *Pristimantis colonensis*. *Pristimantis allpapuyu* podría resultar similar a *Pristimantis eriphus*, de las estribaciones orientales de los Andes ecuatorianos, pero se diferencian fácilmente porque el último tiene abundantes tubérculos cónicos en el dorso, su coloración dorsal es principalmente verde y carece de triadas de tubérculos subcónicos en la región occipital (Yáñez-Muñoz et al. 2016).

Descripción

Es una rana mediana con la siguiente combinación de caracteres (Yáñez-Muñoz et al. 2016): (1) piel del dorso finamente granular con verrugas bajas redondeadas esparcidas, con dos triadas de tubérculos subcónicos en la región occipital formando una “V”, con una fila de tres tubérculos subcónicos en el borde de la cresta ilíaca, un tubérculo subcónico en el coxis; flancos con verrugas bajas dispersas; vientre areolado; pliegues dorsolaterales ausentes; pliegue discoidal indistinto; (2) membrana y anillo timpánico presente, de forma redondeada, equivalente al 47.3% del diámetro del ojo; pliegue supratimpánico presente; (3) hocico subacuminado en vista dorsal, redondeado de perfil; (4) párpado superior más angosto que la distancia interorbital, con dos a tres tubérculos subcónicos; con un tubérculo interorbital subcónico; crestas craneales ausentes; (5) procesos dentígeros del vómer triangulares de contorno, con 4 a 7 dientes; (6) machos desconocidos; (7) Dedo I de la mano más corto que Dedo II; discos digitales expandidos en todos los dedos, truncados, más anchos en los Dedos III–IV; (8) dedos de la mano con rebordes cutáneos laterales inconspicuos (9) tubérculos ulnares redondeados en borde externo e interno de la ulna; (10) talón con uno o más tubérculos redondeados; borde externo del tarso con tubérculos redondeados a subcónicos; pliegue tarsal interno corto; (11) tubérculo metatarsal interno oval, 8–10 veces el tamaño del externo que es subcónico; tubérculos supernumerarios presentes; (12) dedos del pie con débiles rebordes cutáneos laterales, fuertemente definidos en la base de los Dedos II–V; membranas interdigitales ausentes; Dedo V más largo que el III, no se extiende más allá del tubérculo subarticular distal del Dedo IV.

Coloración

En vida, el dorso varía entre café rojizo y café claro, los flancos tienen bandas irregulares café oscuras separadas por interespacios de finas líneas crema. Las extremidades presentan barras transversales. El vientre y garganta son de color crema con manchas café. La coloración del

iris es dorada con reticulaciones negras y una franja media horizontal roja (Yáñez-Muñoz et al. 2016).

Hábitat y Biología

Individuos de esta especie fueron encontrados debajo de bromelias o sobre vegetación herbácea. Habita en simpatría con un especie del grupo *Pristimantis orestes* (Yáñez-Muñoz et al. 2016).

Distribución

Es conocido únicamente de su localidad tipo en los bosques siempreverdesmontanos de la Cordillera Occidental de los Andes (Yáñez-Muñoz et al. 2016).

Rango Altitudinal:

a 2917 m sobre el nivel del mar

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: No evaluada.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: No evaluada

Taxonomía

Yáñez-Muñoz et al. (2016) no asignan a *Pristimantis allpapuyu* a un grupo de especies en particular debido a la falta de análisis moleculares.

Etimología

El nombre específico *allpapuyu* proviene de la combinación de las raíces Quechua, *allpa* que significa tierra y *puyu* que significa neblina. Este nombre hace referencia a los bosques nublados de la provincia de El Oro, lugar donde habita la especie. (Yáñez-Muñoz et al. 2016).

Literatura Citada

1. Yáñez-Muñoz, M. H., Sánchez-Nivicela, J. C., Reyes-Puig, C. 2016. Tres nuevas especies de ranas terrestres *Pristimantis* (Anura: Craugastoridae) de la Provincia de El Oro, Ecuador. *ACI Avances en Ciencias e Ingenierías* 8: 5–25. PDF

Autor(es)

Nadia Páez-Rosales y Santiago R. Ron

Editor(es)

Santiago R. ron

Fecha Compilación

Viernes, 29 de Julio de 2016

Fecha Edición

Martes, 14 de Noviembre de 2017

Actualización

Martes, 14 de Noviembre de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Páez-Rosales, N. y Ron, S. R. 2017. *Pristimantis allpapuyu* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



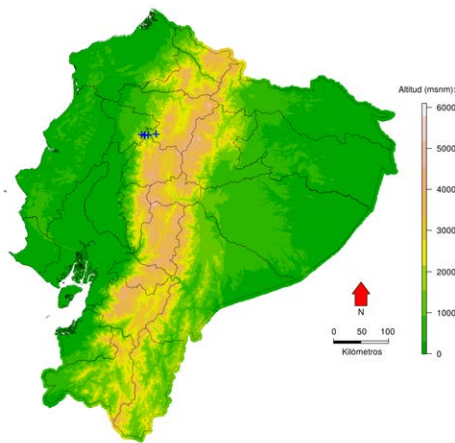
EN PELIGRO

fauna
WEB

Pristimantis ecuadorensis

Ecuadorian rainfrog

Guayasamin et al. (2017)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal 25.4 mm; n = 1 (Guayasamín et al. 2017)

Hembras Longitud Rostro-cloacal 37.1–40.2; n = 2 (Guayasamín et al. 2017)

Es una rana de tamaño variable entre pequeño y mediano de dorso amarillo verdoso con reticulaciones negras e iris variable de azul claro a amarillo grisáceo. Los discos de sus dedos son ampliamente expandidos y carece de membrana basal entre los dedos de los pies. Por su coloración distintiva puede ser confundida solo con su especie hermana, *Pristimantis ornatissimus*. Se diferencian por el patrón de coloración dorsal, coloración del iris y su distribución: *Pristimantis ornatissimus* tiene líneas longitudinales transversales, manchas o puntos negros en el dorso, su iris es amarillo y se distribuye bajo los 1000 m; mientras que *Pristimantis ecuadorensis* tiene un patrón reticulado de líneas transversales negras en el dorso, su iris varía de azul claro a amarillo verdoso y habita desde los 1467 hasta 1480 m sobre el nivel del mar (Guayasamin et al. 2017).

Descripción

Es una rana pequeña o mediana que se caracteriza por la siguiente combinación de caracteres (Guayasamin et al. 2017): (1) piel dorsal finamente granular; vientre areolado; pliegue discoidal definido posteriormente; (2) membrana y anillo timpánico evidentes, ovales; (3) hocico largo, acuminado en vista dorsal, redondeado de perfil; (4) párpado superior sin tubérculos; (5) procesos dentígeros vomerinos presentes; (6) machos con hendiduras vocales y almohadillas nupciales; (7) Dedo manual I más corto que el II; (8) dedos con pliegues cutáneos laterales; discos ampliamente expandidos; (9) tubérculos ulnares ausentes; (10) talón y tarso sin tubérculos o pliegues; (11) tubérculo interno metatarsal oval, de 4–5 veces el tamaño del externo que es redondo; (12) dedos de los pies con pliegues laterales, sin membrana basal; discos ampliamente expandidos; Dedo V del pie mucho más largo que el Dedo III.

Coloración

En vida, el dorso es amarillo verdoso con líneas transversales negras que forman un patrón reticulado. Las superficies dorsales de las extremidades son amarillo verdosas con barras transversales negras. El vientre es uniformemente amarillo. Su iris varía entre azul claro a verde grisáceo y amarillo grisáceo (Guayasamín et al. 2017).

Hábitat y Biología

Habita en bosques primarios y está asociada a bromelias, heliconias y frondas de palmas. Además puede habitar plantaciones de banano y caña de azúcar que colindan con bosques nativos. Individuos de esta especie han sido encontrados sobre hojas o dentro de bases de hojas, hasta 1.5 m sobre el suelo, o musgo de plantas epífitas (Guayasamín et al. 2017).

Distribución

Esta especie está presente únicamente en Ecuador, se conoce de estribaciones occidentales andinas de la Provincia de Pichincha y Cotopaxi (Guayasamín et al. 2017).

Rango Altitudinal:

de 1450 a 1800 m sobre el nivel del mar

Estado de conservación

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro

Taxonomía

Forma parte de un clado en el que predominan especies del grupo *Pristimantis lacrimosus* (sensu Hedges et al. 2008). Está cercanamente relacionada a *Pristimantis mindo*, *Pristimantis subsigillatus*, y *Pristimantis ornatissimus* (Guayasamin et al. 2017).

Etimología

El nombre específico *ecuadorensis* se refiere a la República del Ecuador, de donde esta especie es endémica. Este nombre busca resaltar la abrumadora belleza y diversidad cultural y biológica del Ecuador (Guayasamin et al. 2017).

Literatura Citada

1. Guayasamin, J. M., Hutter, C. R., Tapia, E., Culebras, J., Peñafiel, N., Pyron, R. A., Morochz, C., Funk, C. W., Arteaga, A. F. 2017. Diversification of the rainfrog *Pristimantis ornatissimus* in the lowlands and Andean foothills of Ecuador. PLoS ONE 12 (3).
2. Hedges, S. B., Duellman, W. E. y Heinicke, M. P. 2008a. New World direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. Zootaxa 1737:1-182.

Autor(es)

Nadia Páez-Rosales

Editor(es)

Santiago R. Ron

Fecha Compilación

Jueves, 23 de Marzo de 2017

Fecha Edición

Viernes, 27 de Octubre de 2017

Actualización

Sábado, 28 de Octubre de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

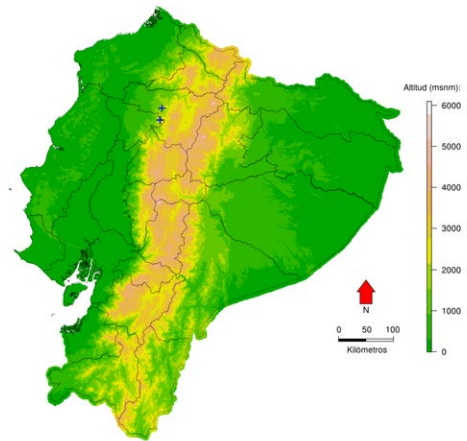
Páez-Rosles, N. 2017. *Pristimantis ecuadorensis* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



Noblella coloma

Rana sureña de Coloma

Guayasamin y Terán-Valdez (2009)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 14.6 mm (n = 1) (Guayasamin y Terán-Valdez 2009.)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 16.0 mm (n = 1) (Guayasamin y Terán-Valdez 2009.)

Noblella coloma difiere de las demás especies del género por no tener la mayoría de las marcas dorsales y por tener el vientre naranja brillante. Adicionalmente su dorso es levemente granular, mientras que el dorso de *Noblella duellmani* y *Noblella lynchi* es pustular. *Noblella pygmaea* tiene la piel dorsal tubercular. *Noblella coloma* es similar a *Noblella duellmani*, *Noblella heyeri*, *Noblella lynchi* y *Noblella pygmaea* por tener tres falanges en el Dedo IV de la mano, en contraste con *Noblella carrascoicola*, *Noblella lochites*, *Noblella myrmecoides* y *Noblella ritarasquinae* que tienen dos falanges. El tímpano es evidente en *Noblella coloma*, *Noblella heyeri*, *Noblella lynchi*, *Noblella myrmecoides*, *Noblella peruviana* y *Noblella pygmaea* y es ausente en *Noblella duellmani*, *Noblella carrascoicola* y *Noblella ritarasquinae*. En preservante, *Noblella coloma* tiene la región gular oscura y el vientre crema uniforme, mientras que el vientre es café con moteado crema en *Noblella duellmani*, *Noblella lynchi*, *Noblella heyeri* y *Noblella carrascoicola* (Guayasamin y Terán-Valdez 2009).

Descripción

Noblella coloma presenta la siguiente combinación de caracteres (Guayasamin y Terán-Valdez 2009): (1) piel dorsal levemente granular; (2) anillo y membrana timpánica claramente visibles y diferenciados, pliegue supratimpánico cubriendo el borde superior del tímpano; (3) hocico redondeado visto dorsal y lateralmente (distancia ojo nariz 48.8–58.9% del tamaño del ojo); (4) procesos dentígeros de los vómers ausentes; (5) dedos de la mano no expandidos distalmente; punta de los dedos de las manos acuminadas; Dedo I de la mano ligeramente más corto que el II; almohadilla nupcial no visible; dedos de las manos sin surcos circunferenciales; (6) falanges distales en forma de T; fórmula de las falanges de las manos: 2, 2, 3, 3; (7) manos con un tubérculo supernumerario poco definido; tubérculos subarticulares redondos, no prominentes; tubérculos ulnares ausentes; (8) un tubérculo tarsal elongado; dos tubérculos metatarsales prominentes; tubérculos plantares supernumerarios ausentes; dedos de los pies ligeramente expandidos y acuminados distalmente; (9) Dedo V del pie más corto que el III; porción distal de los surcos circunferenciales presentes en los dedos III–V del pie; (10) fórmula falangeal de los pies: 2, 2, 3, 4, 3.

Coloración

Dorso café naranja con una línea mediodorsal delgada café oscura y puntos inguinales café oscuros; barra interorbital y marcas escapulares y sacrales ausentes. Vientre naranja con diminutos puntos café y naranja. Costados de la cabeza café oscuro; flancos con una línea café oscura que se hace más angosta posteriormente. Iris café oscuro con un anillo naranja alrededor de la pupila (Guayasamin y Terán-Valdez 2009).

Hábitat y Biología

Todos los individuos han sido encontrados activos en la hojarasca durante el día (Guayasamin y Terán-Valdez 2009). Durante los últimos 15 años, varios grupos de estudiantes de biología han visitado la localidad tipo y solamente han sido encontrado ocho especímenes, lo que sugiere que esta especie es rara o difícil de localizar.

Distribución

Se conoce formalmente sólo de la localidad tipo (Bosque Protector Río Guajalito, Provincia de Pichincha, Ecuador). Aunque también está presente en el sector de Chiriboga (antigua vía Quito - Santo Domingo), cerca a la localidad tipo.

Rango Altitudinal:

De 1600 a 1800 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Datos insuficientes.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: No evaluada

Taxonomía

Dado que todas las especies, excepto *Noblella myrmecoides*, son endémicas de los Andes, el escenario más probable es que este grupo se haya originado en los Andes y luego haya experimentado dispersión hacia la cuenca amazónica (Guayasamin y Terán-Valdez 2009). La filogenia reciente de Hedges et al. (2008) coloca al único miembro analizado de *Noblella* (*Noblella lochites*) como el pariente más cercano de *Barycholos*.

Etimología

El nombre específico es un patronímico para Luis A. Coloma, en reconocimiento por su contribución al estudio y conservación de los anfibios ecuatorianos y la tutoría a sus estudiantes (Guayasamin y Terán-Valdez 2009).

Literatura Citada

1. Guayasamin, J. M. y Terán-Valdez, A. 2009. A new species of *Noblella* (Amphibia: Strabomantidae) from the western slopes of the Andes of Ecuador. *Zootaxa* 2161:47-59. PDF
2. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
3. IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).

Autor(es)

Caty Frenkel, Juan M. Guayasamin y Mario H. Yáñez-Muñoz

Editor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz

Fecha Compilación

Viernes, 16 de Diciembre de 2011

Fecha Edición

Viernes, 16 de Diciembre de 2011

Actualización

Lunes, 24 de Noviembre de 2014

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frankel, C., Guayasamín, J. M. y Yáñez-Muñoz, M. H. 2011. *Noblella coloma* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



VULNERABLE

fauna
WEB

Strabomantis anatipes

Cutín bocón de Maldonado

Lynch y Myers (1983)



Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical oriental, Tropical oriental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 53.9 mm (42.9 –64.3; n = 4) ()

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 98.6 mm (n = 1) ()

Esta especie tiene mas membranas en los dedos de los pies que cualquier otra especie del género excepto *Strabomantis zygodactylus* de Colombia. Ambas especies tienen los dedos del pie completamente membranados excepto por la última o dos últimas falanges del dedo IV. *Pristimantis anomalus* es ligeramente menos membranado y se confunde fácilmente con *Pristimantis anatipes*, pero el primero tiene la cabeza más ancha, no tiene discos en los dedos de la mano (discos pequeños en *Pristimantis anatipes*) y tiene un pliegue tarsal interno (ausente en *Pristimantis anatipes*).

Descripción

(1) piel dorsal finamente espiculada en machos, con pequeños tubérculos en hembras vientre liso; pliegues discoidales prominentes; pliegues dorsolaterales interrumpidos; (2) membrana timpánica evidente, anillo timpánico pequeño escondido por espículas, 1/4 del tamaño del ojo; (3) hocico redondeado visto dorsalmente, truncado visto lateralmente; (4) párpado superior sin tubérculos, mucho más ancho que la distancia

interorbital; crestas craneales ausentes; (5) odontóforos vomerinos triangulares; (6) machos con sacos vocales y almohadillas nupciales; (7) Dedo I de la mano mucho más largo que el II; discos de los dedos de las manos relativamente pequeños; (8) dedos de las manos sin rebordes laterales; (9) tubérculos ulnares ausentes; (10) tubérculos y pliegues de los talones y tarso ausentes; (11) tubérculo metatarsal interno elongado, tubérculo metatarsal externo indistinto 6x; tubérculos supernumerarios ausentes; (12) dedos de los pies membranados, membranas se extienden hasta los discos excepto por el Dedo IV que se extiende hasta el tubérculo subarticular.

Coloración

La coloración del holotipo y paratipo se describe como sigue: Dorso café verdoso apagado con manchas naranja y crestas; superficie oculta de los muslos e ingles amarillo apagado reticulado de negro; región gular blanca con vermiculaciones café; vientre y superficie ventral de las piernas amarillo; iris bronce brillante con flecos negros y una línea horizontal café.

Hábitat y Biología

Esta es una de las especies más grandes de *Pristimantis* y uno de los habitantes de los bordes de riachuelos, como *P. anomalus*, *bufoniformis*, *cheiroplethus*, *necerus* y *zygodactylus*. Estas especies nunca o pocas veces dejan las cercanías de los riachuelos. Adultos y juveniles se mantienen en el suelo o encima de rocas a una pequeña distancia del riachuelo o en sitios protegidos en los bancos de éstos. En sitios excepcionalmente húmedos, los caminos de mula se vuelven riachuelos en la época lluviosa y *P. anatis* puede encontrarse sentado al borde de ellos. Todos los reportes de esta especie son en bordes de riachuelos pequeños. Es una especie de bosque. Su habilidad para adaptarse a hábitats alterados se desconoce, aunque es probable que solo se encuentre en bosque cerrado. Está estrechamente asociada con pequeños riachuelos y cercanías inmediatas de los riachuelos; no se encuentra a lo largo de grandes ríos. Es activa por la noche, se la observa sentada en rocas, grietas rocosas o pendientes a lo largo de riachuelos.

Distribución

Se distribuye mayormente en el sur de Colombia, en las tierras bajas del Pacífico y estribaciones de la Cordillera Occidental en los Departamentos de Nariño y Valle del Cauca, al sur hacia el Río Mira en el extremo norte de Ecuador.

Rango Altitudinal:

Ocurre entre 100 y 1600 m.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Vulnerable.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Vulnerable

Taxonomía

Según la publicación original de *Eleutherodactylus anatis* esta especie es probablemente más cercana a *Eleutherodactylus anomalus* y *Eleutherodactylus zygodactylus*. Lynch y Myers comentan que estas tres especies podrían ser más cercanas a ciertas especies de *Eleutherodactylus* de cabeza ancha (*Eleutherodactylus bufoniformis* y *Eleutherodactylus necerus*) que a otras especies del grupo *Eleutherodactylus fitzingeri*. Fue transferido al grupo *Eleutherodactylus rugulosus* por Savage, 1987, Fieldiana, Zool., N.S., 33: 1-57, pero subsecuentemente fue trasladado al grupo *Eleutherodactylus (Craugastor) anomalus* por Lynch y Duellman, 1997, Univ. Kansas Mus. Nat. Hist. Spec. Publ., 23: 219.

Literatura Citada

1. Blair Hedges, S. 1989. Evolution and biogeography of West Indian frogs of the genus *Eleutherodactylus*: slow evolving. In: Woods, C.A. (ed.), Biogeography of the West Indies, pp. 305-370. Sandhill Crane Press, Gainesville, Florida 305-370.
2. Crawford, A. J. y Smith, C. N. 2005. Cenozoic biogeography and evolution in direct-developing frogs of Central America (Leptodactylidae: *Eleutherodactylus*) as inferred from a phylogenetic analysis of nuclear and mitochondrial genes. Molecular Phylogenetics and Evolution: 536-555.
3. Lynch, J. D. 1998. New species of *Eleutherodactylus* from the Cordillera Occidental of western Columbia with a synopsis of the distributions of species in western Columbia. Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales: 117-148.
4. Lynch, J. D. 1999. Lista anotada y clave para las ranas (genero *Eleutherodactylus*) chocoanas del Valle del Cauca, y apuntes sobre las especies de la cordillera Occidental adyacente. Caldasia: 184-202. Enlace
5. Lynch, J. D. y Ardila-Robayo, A. 1993. *Eleutherodactylus anatis*. Catalogue of American Amphibians and Reptiles: 1-2.
6. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
7. Lynch, J. D. y Myers, C. W. 1983. Frogs of the *fitzingeri* group of *Eleutherodactylus* in eastern Panama and Chocoan South America (Leptodactylidae). Bulletin of the American Museum of Natural History: 481-572. Enlace
8. Lynch, J. D., Ruiz-Carranza, P. M., Ardila-Robayo, A. 1997. Biogeographic patterns of Colombian frogs and toads. Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales 21:237-248. PDF
9. Ruiz-Carranza, P.M., Lynch, J.D. y Ardila-Robayo, A.1996. Lista actualizada de la fauna de Amphibia de Colombia. Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales 20:365-415.

10. Savage, J. M. 1987. Systematics and distribution of the Mexican and Central American rainfrogs of the *Eleutherodactylus gollmeri* group (Amphibia: Leptodactylidae). *Fieldiana* 33:1-57.

Autor(es)

Caty Frenkel y Juan M. Guayasamín.

Editor(es)

Juan M. Guayasamín.

Fecha Compilación

Martes, 1 de Enero de 1901

Fecha Edición

Martes, 1 de Enero de 1901

Actualización

Viernes, 9 de Noviembre de 2012

¿Cómo citar esta sinopsis?

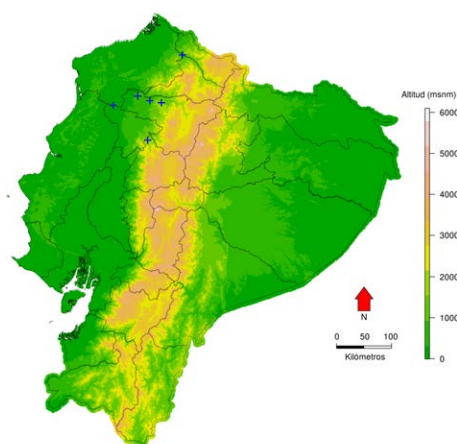
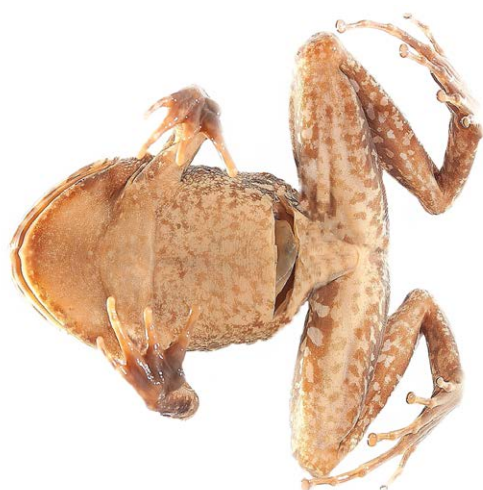
Frenkel, C. & Guayasamín, J. M. 1901. *Strabomantis anatipes* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

**CASI
AMENAZADA**
fauna
weB

Strabomantis cerastes

Cutín bocón de Palma Real

Lynch (1975)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 30.8 mm (rango 28.3–33.4; n = 2) (Lynch y Duellman 1997)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 47.0 mm (rango 44.4–55.8; n = 9) (Lynch y Duellman 1997)

Al oeste de los Andes, esta es la única especie de cabeza ancha que tiene un tubérculo elongado en el párpado superior. Superficialmente se parece a *Strabomantis ruizi*, que tiene la piel granular en el vientre y un pliegue tarsal interno. *Strabomantis helonotus* también tiene la piel granular en el vientre, pero no tiene tubérculos elongados en el párpado superior; tiene tubérculos aplanados en el dorso. Como *Strabomantis cerastes*, *Strabomantis cadenai* tiene piel lisa en el vientre y tiene un tubérculo elongado en el párpado, no tiene pliegue tarsal interno, pero se distingue fácilmente por tener la región de las mejillas osificada. La ausencia de membranas en los pies distingue *Strabomantis cerastes* de *Strabomantis anomalus*. *Strabomantis necerus* es similar en cuanto a textura de la piel y no tiene membranas en los pies, pero no tiene tubérculos cónicos en los párpados. Adicionalmente, *Strabomantis cerastes* se distingue del resto de las especies del género en el occidente del Ecuador por tener el iris verde lima.

Descripción

(1) piel dorsal con tubérculos heterogéneos y crestas longitudinales; vientre liso; pliegues discoidales ausentes; pliegues dorsolaterales ausentes; (2) membrana timpánica y anillo timpánico prominentes, su longitud 1/3 - 3/5 del tamaño del ojo; (3) hocico redondeado visto dorsalmente, truncado lateralmente; (4) párpado superior con tubérculos cónico, más ancho que la distancia interorbital; crestas craneales presentes; (5) odontóforos vomerinos arqueados, anchos; (6) machos sin sacos vocales y almohadillas nupciales; (7) Dedo I de la mano más largo que el II; discos levemente desarrollados, (8) dedos de las manos sin rebordes laterales; (9) tubérculos ulnares formando una fila; (10) talón con un solo tubérculo pequeño; superficie externa del tarso con pequeños tubérculos; pliegue tarsal interno y tubérculos ausentes; (11) tubérculo metatarsal interno comprimido, tubérculo metatarsal externo redondo; tubérculos supernumerarios ausentes; (12) dedos de los pies sin rebordes laterales; membranas ausentes; discos pequeños, pero más grandes que los de los dedos de las manos; Dedo V del pie más corto que el III.

Coloración

No existen datos de coloración para especímenes ecuatorianos, las siguientes descripciones son para individuos de Colombia: JDL 16359-62, Parque Nacional Las Orquídeas, Vereda Calles Municipio Urrao, Departamento Antioquia: dorso café a café oxidado con o sin partes negras destacadas, parche verde oscuro o tinte naranja en las crestas; superficie posterior del muslo negro con flecos crema; vientre crema con reticulaciones café; línea amarillo pálida en los labios de un individuo; iris verde pálido con radiaciones negras o café. JDL 18539, 18686, cercanías de Boquerón, Departamento Chocó: dorso café a café oscuro con marcas negras entre las crestas o crestas color óxido; barras labiales negras y crema o café oscuro y café rojizo; región gular café o amarillo café apagado con marmoleado café; superficie posterior de los muslos café con flecos crema; iris verde lima con radiaciones gris oscuro o reticulaciones negras.

Hábitat y Biología

Se encuentra en bosque nublado y en los claros dentro de este tipo de bosque. Ocasionalmente se encuentran individuos en a hojarasca durante el día (esta especie es primordialmente nocturna). Habita en el bosque y áreas abiertas y húmedas. Es una especie terrestre con hábito nocturno, puede ser encontrada entre hojas caídas. Algunos individuos pueden ser observados en vegetación muy baja, en el suelo o en cuevas.

Distribución

Reportes recientes sugieren una distribución continua desde el noroeste del Departamento de Antioquia, Colombia hasta el río Guayllabamba en Ecuador.

Rango Altitudinal:

Ocurre entre 500 y 1580 m en Ecuador y en Colombia los reportes indican hasta 2000 m.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Preocupación menor.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Casi amenazada

Taxonomía

En la serie *Eleutherodactylus (Eleutherodactylus) sulcatus*, grupo *Eleutherodactylus sulcatus* de Lynch y Duellman, 1997, Univ. Kansas Mus. Nat. Hist. Spec. Publ., 23: 222. Esta especie fue incluida en el grupo *Eleutherodactylus sulcatus* como redefinió Lynch (1986a). *Strabomantis sernai* del extremo norte de la Cordillera Occidental en Colombia probablemente no es distinto a *S. cerastes*. Actualmente la relación de varias especies en el grupo *S. sulcatus*, incluyendo *S. cerastes* y *S. helonotus* no está resuelto.

Etimología

Del griego kerastes, que significa con cuernos, en referencia al tubérculo en el párpado (Lynch 1975).

Literatura Citada

1. Kattan, G. H. 1984. Ranas del Valle del Cauca. *Cespedesia* 13:316-340. PDF
2. Lynch, J. D. 1975. A review of the broad-headed Eleutherodactyline frogs of South America (Leptodactylidae). *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas* :16803. Enlace
3. Lynch, J. D. 1986. A new species of broad-headed *Eleutherodactylus* from the cordillera Occidental of Colombia (Amphibia, Leptodactylidae). *Caldasia*: 503-510.
4. Lynch, J. D. 1997. Intrageneric relationships of mainland *Eleutherodactylus* II. Review of the *Eleutherodactylus sulcatus* group. *Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales*: 353-372.
5. Lynch, J. D. 1998. New species of *Eleutherodactylus* from the Cordillera Occidental of western Columbia with a synopsis of the distributions of species in western Columbia. *Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales*: 117-148.
6. Lynch, J. D. 1999. Lista anotada y clave para las ranas (genero *Eleutherodactylus*) chocoanas del Valle del Cauca, y apuntes sobre las especies de la cordillera Occidental adyacente. *Caldasia*: 184-202. Enlace
7. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. *The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication* 23:1-236. Enlace

8. Lynch, J. D., Ruiz-Carranza, P. M., Ardila-Robayo, A. 1997. Biogeographic patterns of Colombian frogs and toads. *Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales* 21:237-248. PDF
9. Paez, V. P., Bock, B. C., Estrada, J. J., Ortega, A. M., Daza, J. M. y Gutiérrez-C., P. D. 2002. Guía de campo de algunas especies de anfibios y reptiles de Antioquia. Universidad de Antioquia, Departamento de Biología. Medellín, 136.
10. Ruiz-Carranza, P. M., Lynch, J. D. y Miyamoto, J. 1997. Seis nuevas especies de *Eleutherodactylus* Duméril, Bibron, 1841 (Amphibia: Leptodactylidae) del Norte de la Cordillera Occidental de Colombia. *Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales*: 155-174.

Autor(es)

Caty Frenkel y Juan M. Guayasamín.

Editor(es)

Juan M. Guayasamín.

Fecha Compilación

Martes, 1 de Enero de 1901

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

Jueves, 8 de Noviembre de 2012

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C. & Guayasamín, J. M. 2010. *Strabomantis cerastes* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

**DATOS
INSUFICIENTES**

fauna
WEB



Strabomantis helonotus
Cutín bocón del río Pitzara
Lynch (1975)



Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal desconocido (Lynch y Duellman, 1997)

Hembras Longitud Rostro-cloacal 69.6 mm (n = 1) (Lynch y Duellman 1997)

Strabomantis helonotus es la única especie de cabeza ancha en el occidente ecuatoriano que tiene la piel areolada en el vientre. Se espera que cuando se descubran hembras y juveniles tengan la piel tuberculada en el dorso, comparable a la de *Strabomantis anomalus*, *cerastes* y *necerus*, pero las dos hembras que se conocen tienen tubérculos bajos en el dorso y la piel parece ser más lisa. A diferencia de *Strabomantis anomalus* las puntas de los dedos en *Strabomantis helonotus* no son expandidas, y los dedos de los pies no tienen membrana. El párpado superior no tiene tubérculos elongados como en *Strabomantis cerastes*. *Strabomantis necerus* difiere de *Strabomantis helonotus* por tener la superficie posterior de los muslos negras con puntos pálidos, el vientre sin patrón y numerosas crestas cortas en el dorso.

Descripción

(1) piel dorsal con tubérculos heterogéneos, vientre areolado; pliegue discoidal no aparente; pliegue dorsal ausente; (2) membrana y anillo timpánicos prominentes, más alto que ancho, 2/5 - 1/2 del tamaño del ojo; (3) hocico subacuminado visto dorsalmente, truncado visto

lateralmente, cabeza ancha (más o menos 50% de LRC); (4) párpado superior con tubérculos aplanados, más ancho que la distancia interorbital; crestas craneales cortas, parasagitales; (5) odontóforos vomerinos arqueados; (6) machos desconocidos; (7) Dedo I de la mano más largo que el II; discos ausentes; (8) dedos de las manos con quillas laterales; (9) tubérculos ulnares presentes; (10) talón sin tubérculos; borde externo del tarso con una fila de pequeños tubérculos; borde interno del tarso sin pliegue o tubérculos; (11) tubérculo metatarsal interno levemente comprimido; tubérculos plantares supernumerarios ausentes; (12) dedos de los pies sin rebordes laterales; puntas de los dedos de los pies no expandidos; membranas ausentes; Dedo V del pie ligeramente más corto que el III.

Coloración

Dorso café con marcas negras indefinidas asociadas a tubérculos o pliegues; vientre crema con manchones café; superficie posterior de los muslos café con reticulaciones negras.

Hábitat y Biología

Esta especie se conoce solo por dos hembras. El holotipo estaba grávida y el paratipo era ligeramente más pequeña (60.6 mm) con convoluciones oviductales moderadas y huevos ováricos pequeños. El paratipo estaba en un camino de mulas en el bosque nublado. Las patas cortas, discos digitales angostos y abultamiento indican que es una especie terrestre.

Distribución

Un individuo es del río Pitsará y el otro de los alrededores de Mindo, en la vertiente occidental de los Andes de Ecuador. Se presume que esta especie tiene distribución limitada en elevaciones intermedias en el bosque nublado del régimen subtropical húmedo.

Rango Altitudinal:

Ocurre entre 1000 y 2000 m.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro crítico.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Datos insuficientes

Taxonomía

En la serie *Eleutherodactylus* (*Eleutherodactylus*) *sulcatus*, grupo *Eleutherodactylus sulcatus* de Lynch y Duellman, 1997, Univ. Kansas Mus. Nat. Hist. Spec. Publ., 23: 225. Inicialmente esta especie fue colocada en el género *Amblyphrynus*, sin embargo, se encontraron inconsistencias con la interpretación cladística, además de comparar con individuos colectados de este género. Lynch (1981b) discontinuó el uso de este género. No se ha encontrado material adicional disponible de *S. helonotus*, pero la poca información anatómica disponible coloca a esta especie en el grupo *sulcatus*. Una categorización más detallada no es posible, aunque *S. helonotus* tiene la piel areolada en el vientre como *S. ingeri*, *ruizi* y *sulcatus*, en contraste con la piel lisa del vientre de *S. cadenai*, *cerastes* y *cornutus*.

Literatura Citada

1. Lynch, J. D. 1975. A review of the broad-headed Eleutherodactyline frogs of South America (Leptodactylidae). Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas :16803. Enlace
2. Lynch, J. D. 1981. The systematic status of *Amblyphrynus ingeri* (Amphibia: Leptodactylidae) with the description of an allied species in western Colombia. *Caldasia*: 313-332.
3. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace

Autor(es)

Editor(es)

Fecha Compilación

Martes, 1 de Enero de 1901

Fecha Edición

Martes, 1 de Enero de 1901

Actualización

Jueves, 8 de Noviembre de 2012

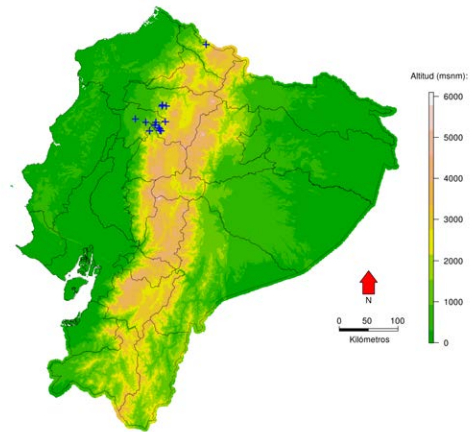
¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C. & Guayasamín, J. M 1901. *Strabomantis helonotus* En: Ron, S. R., Guayasamín, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

VULNERABLE

fauna
WEB

Strabomantis necerus
Cutín bocón de Mindo
Lynch (1975)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 54.2 mm (rango 44.9–68.4; n = 4) (Lynch y Duellman, 1997)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 88.3 mm (rango 83.8–93.3; n = 4) (Lynch y Duellman 1997)

Esta especie es difícil de confundirse con otra, especialmente si es una hembra adulta, por su gran tamaño. Tiene la cabeza muy grande y se puede confundir por esa característica con *Strabomantis cerastes* y *Strabomantis helonotus*. *Strabomantis necerus* no tiene el tubérculo elongado en el párpado superior (presente en *Strabomantis cerastes*) y tiene la piel lisa en el vientre (areolada en *Strabomantis helonotus*). En *Strabomantis necerus* el tubérculo metatarsal interno está comprimido, mientras que *Strabomantis cerastes* y *Strabomantis helonotus* el tubérculo metatarsal interno no está comprimido.

Descripción

(1) piel dorsal tuberculada, con muchas crestas cortas, vientre liso; pliegue discoidal prominente; pliegues dorsolaterales ausentes; (2) membrana y anillo timpánico prominentes, más alto que largo, su tamaño 1/3 - 2/5 del tamaño del ojo; (3) hocico corto, redondo visto dorsalmente, truncado visto lateralmente; (4) párpado superior tuberculado, más ancho que la distancia interorbital; crestas parasagiales

bajas en los frontoparietales; (5) odontóforos vomerinos arqueados; (6) machos con sacos vocales y almohadillas nupciales blancas; (7) Dedo I de la mano más largo que el II; discos angostos; (8) dedos de las manos sin rebordes laterales; (9) tubérculos ulnares ausentes; (10) talón y tarso sin tubérculos ni pliegues; (11) tubérculo metatarsal interno comprimido, tubérculo metatarsal externo escondido 6-7x; tubérculos supernumerarios ausentes; (12) dedos de los pies sin quillas laterales; membranas ausentes; discos pequeños, pero más grandes que los discos de los dedos de las manos; Dedo V más corto que el III.

Coloración

KU 166067 de 4 km E de Dos Ríos, Pichincha: dorso café apagado, región gular crema con reticulaciones café, vientre amarillo crema; superficie anterior de los muslos y superficie ventral de las piernas naranja pálido con flecos café oscuro; superficie posterior de los muslos naranja con reticulaciones café oscuro; iris café oscuro con barras crema. KU 179076-77 de Maldonado, Carchi: dorso café con algunas marcas negras en un individuo y verde desteñido en los flancos en otro individuo; región gular café con flecos blancos o puntos; vientre amarillo apagado o naranja amarillo pálido con puntos crema; superficie ventral de las piernas naranja, superficie posterior de los muslos naranja con reticulaciones café, iris bronce con flecos negros y triángulos café anteriores y posteriores. KU 179080 de Tandapi, Pichincha: dorso verdoso y café; vientre blanco; región gular café con flecos crema; superficies ocultas de las extremidades naranja pálido; borde superior del iris cobre con reticulaciones café; gris por debajo con triángulos café anteriores y posteriores a la pupila.

Hábitat y Biología

La mayoría de los individuos han sido observados en la cercanía inmediata de riachuelos, sugiriendo que es especialista con respecto al microhábitat donde se mantienen en los bancos o en rocas, saltan al agua cuando sienten que van a ser capturados. Un individuo estaba debajo de un tronco en la base de una cascada durante el día. Se reproduce por desarrollo directo. Su aparente rareza probablemente ha sido consecuencia de que los colectores la hayan pasado por alto. No fue encontrada en Tandapi en 1967-1970 cuando se pensó que la localidad había sido muestreada a fondo, pero luego se encontró en 1977.

Distribución

Se conoce de más de diez localidades en las estribaciones inferiores del Pacífico de los Andes, desde la Provincia de Cotopaxi hacia el norte a la Provincia del Carchi en Ecuador.

Rango Altitudinal:

Ocurre entre 600 y 1540 m en la vertiente pacífica de los Andes ecuatorianos.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Vulnerable.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Vulnerable

Taxonomía

En el subgénero *Eleutherodactylus craugastor*, grupo *Eleutherodactylus bufoniformis* de Lynch y Duellman, 1997, Univ. Kansas Mus. Nat. Hist. Spec. Publ. Esta especie es la más cercana a *S. bufoniformis*.

Literatura Citada

1. Blair Hedges, S. 1989. Evolution and biogeography of West Indian frogs of the genus *Eleutherodactylus*: slow evolving. In: Woods, C.A. (ed.), Biogeography of the West Indies, pp. 305-370. Sandhill Crane Press, Gainesville, Florida 305-370.
2. Crawford, A. J. y Smith, C. N. 2005. Cenozoic biogeography and evolution in direct-developing frogs of Central America (Leptodactylidae: *Eleutherodactylus*) as inferred from a phylogenetic analysis of nuclear and mitochondrial genes. Molecular Phylogenetics and Evolution: 536-555.
3. Lynch, J. D. 1975. A review of the broad-headed Eleutherodactyline frogs of South America (Leptodactylidae). Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas :16803. Enlace
4. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace

Autor(es)

Caty Frenkel y Juan M. Guayasamín.

Editor(es)

Juan M. Guayasamín.

Fecha Compilación

Martes, 1 de Enero de 1901

Fecha Edición

Martes, 1 de Enero de 1901

Actualización

Jueves, 8 de Noviembre de 2012

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C. & Guayasamín, J. M. 1901. *Strabomantis necerus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

**DATOS
INSUFICIENTES**

fauna
WEB

Hypodactylus babax

Rana gorda de Nariño

Lynch (1989)

Orden: Anura | **Familia:** Strabomantidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal 42.4 mm (n = 1) Especímen del Sur de Colombia y Ecuador. (Lynch y Duellman 1997.)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 47.0 mm (rango 45.6–48.7; n = 6) Especímenes del Sur de Colombia y Ecuador. (Lynch y Duellman 1997)

Esta especie se distingue de las demás especies del género del occidente de Ecuador por tener dígitos largos y delgados con discos digitales angostos. *Hypodactylus dolops* de la vertiente oriental de los Andes es más grande. *Barycholos pulcher* es más pequeño pero superficialmente se asemeja a *Hypodactylus babax*, sin embargo, tiene un tubérculo tarsal interno y el Dedo V del pie es más corto.

Descripción

Hypodactylus babax presenta la siguiente combinación de caracteres (Lynch y Duellman 1997): (1) piel dorsal con tubérculos bajos, piel ventral lisa; pliegue discoidal presente; pliegues dorsolaterales incompletos; (2) membrana timpánica y anillo timpánico prominentes, pequeños, su longitud 1/4-1/3 de la longitud del ojo; (3) hocico subacuminado visto dorsalmente, redondeado a truncado visto lateralmente; (4) párpado superior sin tubérculos; (5) vomerinos odontóforos triangulares de contorno; (6) machos tienen hendiduras vocales, almohadillas nupciales ausentes; (7) Dedo manual I más largo que el II, los discos son angostos; (8) dedos sin rebordes cutáneos; (9) tubérculos ulnares ausentes; (10) talón y tarso sin tubérculos ni pliegues; (11) tubérculo metatarsal interno oval, tubérculos supernumerarios solo en la base de los dedos del pie; (12) dedos de los pies sin pliegues laterales ni membrana; Dedo V del pie ligeramente más largo que el III.

Coloración

No existen notas acerca de la coloración de los dos especímenes de Ecuador, la siguiente descripción se basa en especímenes de Colombia. La Planada, Departamento de Nariño: Dorso oliva amarillento a café rojizo con marcas café oscuras (comunmente delineados con crema); flancos y superficies ocultas de las piernas naranja a salmón; flancos con puntos café, superficie posterior de los muslos con reticulaciones café; región gular y región ventral anterior café; vientre y parte inferior de los muslos color salmón; iris bronce en la parte superior y negro debajo de la línea horizontal café. Boquerón, Vereda Las Amarillas, Municipio El Cairo, Departamento Valle del Cauca: dorso café con marcas café oscuras rodeadas de crema; ingles y superficie posterior de los muslos café con manchas crema; vientre amarillo pálido con unas manchas grises; partes interiores de las piernas con anaranjado; parte superior del iris manchado con oliva pálido, parte inferior del iris gris café.

Hábitat y Biología

Hypodactylus babax es terrestre y nocturna. Se han encontrado individuos en bosque nublado denso así como en claros de bosque. No se restringe a los márgenes de ríos, pero individuos en La Planada (Nariño, Colombia) y cerca de Tandapi (Pichincha, Ecuador) fueron colectados a lo largo de ríos. Es una especie nocturna que vive en bosque primario, secundario incluyendo claros, pero no en zonas muy abiertas (Lynch y Duellman 1997).

Distribución

Se encuentra mayormente en las estribaciones del Pacífico de la Cordillera Occidental en Colombia, desde el Departamento de Antioquia al sur en Nariño, con una posible población aislada en la Provincia de Pichincha en el noroeste de Ecuador. Existen poblaciones adicionales en las estribaciones del norte de la Cordillera Occidental (Antioquia), y en las estribaciones orientales de la Cordillera Central (Antioquia y Caldas).

Rango Altitudinal:

Ocurre entre los 1200 a 2200 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Preocupación menor.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Datos insuficientes

Taxonomía

Esta especie fue incluida en el grupo de especies de *Eleutherodactylus dolops* por Lynch (1989), que reconoció dos especies en el grupo: *Hypodactylus babax* en la vertiente pacífica de los Andes e *Hypodactylus dolops* en la vertiente amazónica. Hedges et al. (2008a), la asignan al género *Isodactylus*. Posteriormente, Hedges et al. (2008b) reemplazaron el nombre *Isodactylus* por *Hypodactylus*.

Etimología

Griego, significa hablador. Es usado como un sustantivo en aposición (Lynch 1989).

Literatura Citada

1. Hedges, S. B., Duellman, W. E. y Heinicke, M. P. 2008a. New World direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
2. Hedges, S. B., W. E. Duellman, and M. P. Heinicke . 2008b. A replacement name for *Isodactylus* Hedges, Duellman, and Heinicke, 2008. *Zootaxa* 1795: 67-68.
3. IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).
4. Lynch, J. D. 1989. Intrageneric relationships of mainland *Eleutherodactylus* (Leptodactylidae). A review of the frogs assigned to the *Eleutherodactylus discoidalis* species group. *Contributions in Biology and Geology, Milwaukee Public Museum* 79:1-25. PDF
5. Lynch, J. D. 1998. New species of *Eleutherodactylus* from the Cordillera Occidental of western Columbia with a synopsis of the distributions of species in western Columbia. *Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales*: 117-148.
6. Lynch, J. D. 1999. Lista anotada y clave para las ranas (genero *Eleutherodactylus*) chocoanas del Valle del Cauca, y apuntes sobre las especies de la cordillera Occidental adyacente. *Caldasia*: 184-202. Enlace
7. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
8. Lynch, J. D., Ruiz-Carranza, P. M., Ardila-Robayo, A. 1997. Biogeographic patterns of Colombian frogs and toads. *Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales* 21:237-248. PDF

Autor(es)

Caty Frenkel, Juan M. Guayasamin y Mario H. Yáñez-Muñoz

Editor(es)

Mario H. Yáñez-Muñoz

Fecha Compilación

Viernes, 16 de Diciembre de 2011

Fecha Edición

Viernes, 16 de Diciembre de 2011

Actualización

Lunes, 24 de Noviembre de 2014

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C., Guayasamin, J. M. y Yáñez-Muñoz, M. H. 2011. *Hypodactylus babax* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



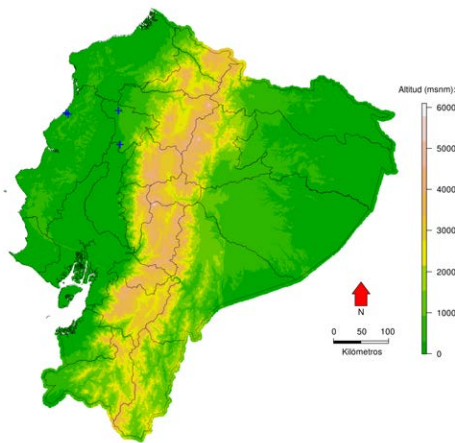
EN PELIGRO

fauna
WEB

Leptodactylus peritoaktites

Rana terrestre de la selva costera de Ecuador

Heyer (2005)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Leptodactylidae

Regiones naturales

Bosque Húmedo Tropical del Chocó, Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 132.4 mm (rango 124.0-146.3; n=3) (Heyer 2005)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 121.0 mm (rango 115.3-133.1; n=5) (Heyer 2005)

Sapo grande de cuerpo robusto que al igual que *Leptodactylus labrosus*, *Leptodactylus rhodomerus* y *Leptodactylus ventrimaculatus* vive en el occidente de Ecuador y tampoco presenta pliegues en los dedos del pie. *Leptodactylus peritoaktites* es de mayor tamaño que *Leptodactylus labrosus* (SVL hembras 50-71 mm, SVL machos 48-67 mm) y *Leptodactylus ventrimaculatus* (SVL hembras 44-59 mm, SVL machos 47-55 mm); superficie del tarso lisa (superficie del tarso con tubérculos blancos en *Leptodactylus rhodomerus*, *Leptodactylus ventrimaculatus* y tubérculos muy dispersos en *Leptodactylus labrosus*); los machos tienen una espina negra larga en cada pulgar (espina muy pequeña, blanca o negra, en los pulgares de *Leptodactylus rhodomerus*); vientre sin manchas vermiculares (vientre oscuro con manchas vermiculares claras en *Leptodactylus rhodomerus*); los juveniles de *Leptodactylus peritoaktites* tienen coloración roja en la parte posterior de los muslos, no se conoce en adultos (coloración roja ausente en los muslos de juveniles y adultos de *Leptodactylus labrosus* y *Leptodactylus ventrimaculatus*) (de Sá et al. 2014).

Descripción

Es un sapo de tamaño grande con la siguiente combinación de caracteres (modificado de Heyer 2005): (1) dorso y vientre lisos; porción posterior de las superficies ventrales de los muslos débilmente granular; (2) hocico casi redondo en vista dorsal, redondeado obtusamente en vista lateral; *canthus rostralis* indistinto; región loreal débilmente cóncava-obtusa; (3) tímpano distinto, el diámetro cerca de $\frac{3}{4}$ el diámetro del ojo; pliegue timpánico distintivo, va desde el ojo al hombro; (4) pliegue dorsolateral entero desde el ojo hasta la ingle; pliegue del flanco extendiéndose desde el pliegue timpánico hasta la región dorsal posterior de la inserción del brazo, después interrumpido hasta la parte inferior del flanco; glándulas comisurales distintivas; flancos y muslos posteriores con glándulas extensas color marrón oscuro; glándula en la ingle cuadrada-oblonga; pliegue del disco del vientre débilmente inclinado hacia atrás; (5) un solo saco vocal, mediano; hendiduras vocales alargadas, paralelas a la mandíbula inferior; cada pulgar con una espina dorsal blanca medianamente grande; (6) longitud relativa de los dedos manuales: $II \sim IV < I \sim III$; lados internos de los Dedos II y III surcados, otras superficies laterales lisas; (7) tubérculos metacarpianos grandes; el interno triangular-redondeado, más distinto y apenas más grande que el externo que es bífido y ovoide; brazos no hipertrofiados; (8) puntas de los dedos pediales redondeadas, no expandidas; lados de los dedos débilmente surcados; (9) tubérculos subarticulares débilmente punzantes, ovoides; tubérculo metatarsiano externo débilmente desarrollado, redondeado, cerca de $\frac{1}{4}$ del tamaño del distintivo tubérculo metatarsiano interno que es alargado-oval; sin pliegue metatarsiano; pantorrilla superior con varios tubérculos con queratina; tarsos superficiales externos lisos; planta del pie lisa; (10) dientes vomerinos en dos series fuertemente arqueadas, en la mitad y extendiéndose posteriormente a las coanas, separados estrechamente en el medio.

Coloración

Labio superior con marcas marrón oscuro, una alargada que se extiende hasta casi alcanzar el ojo; dorso marrón con dos bandas transversales irregulares débilmente contorneadas; barra interorbital débilmente contorneada; pliegues dorsolaterales, timpánicos y de flanco marrón oscuros destacados; brazos con ligeras bandas transversales marrones oscuras; parte superior de la pantorrilla marrón oscura uniforme; piernas con bandas transversales marrón oscuras indistintas a distintas; garganta marrón uniforme; resto del vientre marrón con puntos crema sucios, moderadamente distintos en tamaño; glándulas en la superficie posterior del muslo en una franja ancha desde el vientre a través de los muslos; resto de los muslos posteriores con un color crema sucio destacado en el fondo marrón (Heyer 2005).

Hábitat y Biología

Especie nocturna y terrestre que habita bosques estacionalmente siempre verdes tropicales encontrados en la zona del contacto entre las regiones del Chocó y de Tumbes del Ecuador (Cisneros-Heredia 2006). Heyer (2005) informó que se ha encontrado en áreas previamente cubiertas de bosque, aunque su persistencia en estas áreas necesita posterior investigación. Los machos vocalizan esporádicamente después de fuertes lluvias (MECN 2010).

Distribución

Se distribuye en bosque tropical y subtropical del occidente de Ecuador (MECN 2010, de Sá et al. 2014, Frost 2016).

Rango Altitudinal:

Se encuentra bajo los 1000 m sobre el nivel del mar (MECN 2010).

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Vulnerable.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro

Taxonomía

Está cercanamente relacionado con *Leptodactylus savagei* y *Leptodactylus pentadactylus* (de Sá et al. 2014). Forma parte del grupo de especies *Leptodactylus pentadactylus* (de Sá et al. 2014, Heyer 2005). Heyer (2005) encuentra que hay considerable variación dentro de *Leptodactylus pentadactylus* y reconoce cuatro especies dentro de este complejo, éstas son: *Leptodactylus pentadactylus* (distribuido en la Amazonía), *Leptodactylus peritoaktites* y *Leptodactylus rhodomerus* (en Ecuador y Colombia occidental), y por último *Leptodactylus savagei* (en América Central).

Etimología

El epíteto específico proviene del griego *peritos* que significa "del oeste", y *aktites* que significa "habitante de la costa", en alusión a la distribución geográfica de la especie (de Sá et al. 2014, Heyer 2005).

Información Adicional

El renacuajo es desconocido. Heyer et al. (2005) describen el canto de anuncio.

Literatura Citada

1. Cisneros-Heredia, D. F. 2006(b). Distribution and ecology of the western Ecuador frog *Leptodactylus labrosus* (Amphibia: Anura, Leptodactylidae). Zoological Research 27:225-234. PDF
2. de Sá, R., Grant, T., Camargo, A., Heyer, W. R., Ponssa, M. L., Stanley, E. 2014. Systematics of the neotropical genus *Leptodactylus* Fitzinger, 1826 (Anura: Leptodactylidae): phylogeny, the relevance of non-molecular evidence, and species accounts. South American Journal of Herpetology 9:S1-S128.

3. Frost, D. R. 2016. Amphibian Species of the World: an Online Reference. Version 6.0 (Date of access). Electronic Database accessible at <http://research.amnh.org/herpetology/amphibia/index.html>. American Museum of Natural History, New York, USA.
4. Heyer, W. R. 2005. Variation and taxonomic clarification of the large species of the *Leptodactylus pentadactylus* species group (Amphibia: Leptodactylidae) from Middle America, northern southamerica, and Amazonia. *Arquivos de Zoologia* 37:269-348. PDF
5. Heyer, W. R., de Sá, R. y Rettig, A. 2005. Sibling Species, Advertisement Calls and Reproductive Isolation, in *Frogs of the Leptodactylus pentadactylus* Species Cluster (Amphibia, Leptodactylidae). *Herpetologia Petropolitana*, Ananjeva N. and Tsinenko O. (eds.) 35-39. PDF
6. MECN. 2010. Serie Herpetofauna del Ecuador: El Choco Esmeraldeño. Monografía. Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales. Quito-Ecuador 5:1-232.

Autor(es)

Morley Read, Andrea Varela-Jaramillo, Santiago Ron y Gabriela Pazmiño-Armijos

Editor(es)

Santiago Ron **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Viernes, 1 de Enero de 2010

Fecha Edición

Martes, 1 de Enero de 1901

Actualización

Lunes, 26 de Septiembre de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Read, M., Varela-Jaramillo, A., Ron, S. R. y Pazmiño-Armijos, G. 1901. *Leptodactylus peritoaktites* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

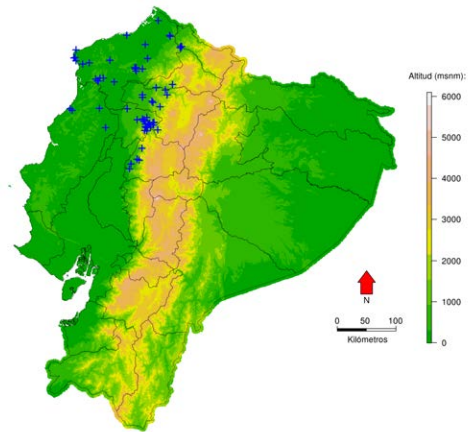


VULNERABLE

fauna
WEB

Hyloxalus awa
Rana cohete awa

Coloma (1995)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Dendrobatidae

Regiones naturales

Bosque Húmedo Tropical del Chocó, Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal (rango 16.1–22.4; n=26) (Coloma 1995)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 22.5 mm (rango 19.1–25.9; n=38) (Coloma 1995)

Es una rana muy pequeña a pequeña con coloración dorsal café rojizo con marcas oscuras difusas, flancos gris oscuros, región gular-pectoral con una banda de puntos blancos. Similar a *Hyloxalus infraguttatus* e *Hyloxalus elachyhistus* en que tienen membrana basal en los dedos de los pies, una línea oblicua lateral que se extiende desde el ojo hasta la ingle, y la presencia de marcas discretas oscuras en la región gular-pectoral. Se distingue de ambas por tener una línea oblicua lateral interrumpida a nivel de la escápula o carecer de esta línea. *Hyloxalus awa* también puede resultar similar a especies que tienen una línea oblicua lateral corta y membrana entre los dedos pediales (*Hyloxalus fuliginosus* e *Hyloxalus bocaqej*). Se diferencia de *Hyloxalus fuliginosus* por tener marcas discretas en la región gular-pectoral, y de *Hyloxalus bocaqej* por tener un patrón ventral con punteado o veteado, y tener menos membrana entre los dedos de los pies (Coloma 1995).

Descripción

Es una rana de tamaño muy pequeño o pequeño que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Coloma 1995): (1) cabeza más larga que ancha; (2) hocico redondeado en vista dorsal y truncado de perfil; región loreal cóncava; (3) narinas ligeramente protuberantes en vista lateral; (4) pliegue supratimpánico inconspicuo; (5) disco en el Dedo III de la mano expandido; Dedo I en la mano más corto o igual en longitud que el Dedo II; (6) reborde cutáneo presente o ausente en el Dedo II de la mano; (7) disco en el Dedo IV del pie expandido; (8) reborde cutáneo presente o ausente en el Dedo IV del pie; (9) pliegue tarsal externo presente o ausente; (10) membrana entre dedos pediales, fórmula de la membrana: I2-(2-2^{1/2})II1^{1/2}-3III(2^{1/2}-3)-4IV4-3V; (11) línea oblicua lateral usualmente ausente; cuando está presente se extiende hasta el ojo, a veces corta, constreñida e interrumpida al nivel de la escápula; (12) Dedo III no hinchado en machos.

Coloración

Dorso café rojizo con marcas oscuras difusas. Puntos blancos en el abdomen en ambos sexos. Gula con puntos blancos en hembras, uniformemente gris en machos. Región gular-pectoral con una banda de puntos blancos. Flancos gris oscuros. Línea ventrolateral generalmente presente. Línea dorsolateral ausente. Testículos blancos (Coloma 1995).

Hábitat y Biología

Especie diurna terrestre, asociada a cuerpos de agua (MECN 2010, Jongsma et al. 2014). Los machos son territoriales y muestran comportamiento agresivo cuando compiten con co-específicos. Un macho fue grabado mientras cantaba desde una hendidura formada por las rocas. Bajo condiciones de laboratorio, el apareamiento ocurre frecuentemente temprano en la mañana, y se ha registrado de 4-21 huevos por puesta. La puesta es cuidada por el macho o la hembra alternativamente. En condiciones naturales, los machos transportan los renacuajos en su dorso desde los sitios de oviposición hasta riachuelos cercanos. En cautiverio, un macho proveniente de la localidad tipo fue observado transportando 11 renacuajos, y se registró que el transporte duró entre 2-6 días bajo estas condiciones. *Pristimantis crenunguis* fue encontrada alimentándose de juveniles de *Hyloxalus awa* durante el día. *Hyloxalus awa* fue encontrada en simpatria con *Epipedobates boulengeri* en tierras bajas, y con *Hyloxalus lehmanni*, *Hyloxalus toachi*, *Hyloxalus whymeri* y *Anomaloglossus confusus* en las estribaciones de los Andes en la provincia de Pichincha, y con *Epipedobates machalilla* en la parte norte de la Cordillera de la Costa (Mudrack 1969, Coloma 1995). Su dieta se basa casi exclusivamente en hormigas (MECN 2010).

Distribución

Se distribuye en las estribaciones occidentales de los Andes y en las tierras bajas del Pacífico al noroeste de Ecuador (Coloma 1995).

Rango Altitudinal:

de 265 a 1220 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Vulnerable.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Vulnerable

Taxonomía

En base a filogenia molecular y una revisión detallada de la familia Dendrobatidae, Grant et al. (2006) ubican a esta especie bajo el género *Hyloxalus*. Su especie hermana es *Hyloxalus toachi* (Grant et al. 2006, Santos et al. 2009, Pyron y Wiens 2011). El género *Hyloxalus* tuvo su origen en los Andes (Santos et al. 2009).

Etimología

El epíteto específico hace referencia al territorio "Awá", en los alrededores de Lita en el norte de Ecuador. Esta área natural protegida es la casa de los últimos miembros de la tribu "Awá". Traducido literalmente, la palabra "Awá" significa "gente" (Coloma 1995).

Información Adicional

Mudrack (1969) provee datos de mantenimiento y reproducción en cautiverio. Parker y Carr (1992) reportan su presencia (bajo el nombre *Colostethus* sp. 2) en las cabeceras de Bilsa. Coloma (1995) describe la especie e incluye datos de morfología, color en vida, renacuajo, canto, distribución y ecología. Además provee una foto en color del holotipo (una hembra), e ilustraciones en blanco y negro de un renacuajo en vista lateral, y una figura del audioespectrograma. Valencia et al. (2009) la incluyen en su guía de campo.

Literatura Citada

1. Coloma, L. A. 1995. Ecuadorian frogs of the genus *Colostethus* (Anura: Dendrobatidae). Miscellaneous Publications of the Museum of Natural History, University of Kansas 87:1-72. PDF
2. Grant, T., Frost, D. R., Caldwell, J. P., Gagliardo, R. W., Haddad, C. F. B., Kok, P., Means, D. B., Noonan, B. P., Schargel, E., Wheeler, W. C. 2006. Phylogenetic systematics of dart-poison frogs and their relatives (Amphibia: Athesphatanura, Dendrobatidae). Bulletin of the American Museum of Natural History 299:262. PDF
3. Jongsma, G. F. M., Hedley, R. W., Durães, R., Karubian, J. 2014. Amphibian diversity and species composition in relation to habitat type and alteration in the Mache-Chindul Reserve, Northwest Ecuador. Herpetologica 70:34-46.
4. MECN. 2010. Serie Herpetofauna del Ecuador: El Choco Esmeraldeño. Monografía. Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales. Quito-Ecuador 5:1-232.

5. Mudrack, W. 1969. Pflege und zucht eines blattsteigerfrosches der gatung *Phyllobates* aus Ecuador. Salamandra 5:81-84.
6. Parker III, T. A. y Carr, J. L (eds.). 1992. Status of forest remnants in the Cordillera de la Costa and adjacent areas of southwestern Ecuador. RAP. Working Papers. 2:1-172. Conservation International. Washington, D.C.
7. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. Molecular Phylogenetics and Evolution 61:543-583.
8. Santos, J. C., Coloma, L.A., Summers, K., Caldwell, J. P., Ree, R., Cannatella, D. C. 2009. Amazonian amphibian diversity is primarily derived from late miocene andean lineages. PLoS Biol 7:3100005610.1371.1000056. PDF
9. Valencia, J., Toral, E., Morales, M., Betancourt, R. y Barahona, A. 2009. Guía de campo de anfibios del Ecuador. Fundación Herpetológica Gustavo Orcés, Simbioe. Maxigraf S. A., Quito 208.

Autor(es)

Luis A. Coloma, Diego A. Ortiz, Caty Frenkel y Gabriela Pazmiño-Armijos

Editor(es)

Luis A. Coloma **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Jueves, 6 de Mayo de 2010

Fecha Edición

Lunes, 6 de Mayo de 2013

Actualización

Martes, 13 de Junio de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

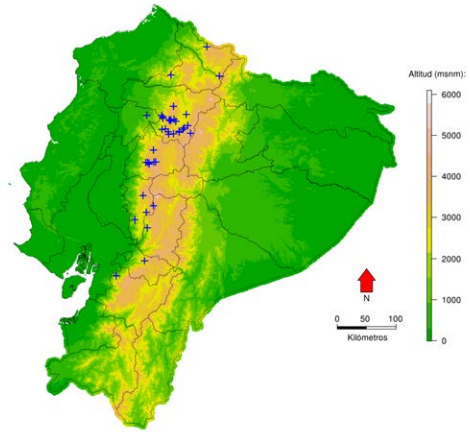
Coloma, L. A., Ortiz, D. A., Frenkel, C. y Pazmiño-Armijos, G. 2013. *Hyloxalus awa* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



**PELIGRO
CRÍTICO**
fauna
WEB

Hyloxalus jacobuspetersi
Rana cohete de Quito

Rivero (1991)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Dendrobatidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental, Páramo, Matorral Interandino

Pisos Altitudinales

Altoandina, Subtropical occidental, Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal (rango = 19.3–25.1 mm; n = 23) (Coloma 1995)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 26.1 mm (rango 22.3–29.5; n = 28) (Coloma 1995)

Es una rana muy pequeña a pequeña con coloración dorsal café pálido con un tinte verdoso y marcas café rojizas difusas; línea oblicua lateral blanca; línea blanca en el labio superior; abdomen anaranjado rojizo con puntos blancos o un patrón reticulado difuso; garganta y pecho con flecos blancos dispersos sobre un fondo anaranjado pálido; Dedo IV del pie con reborde cutáneo. Es similar a *Hyloxalus pulchellus* por tener una línea oblicua lateral completa y carecer de dos marcas discretas (algunos especímenes de *Hyloxalus pulchellus*) en la región gular-pectoral y dos puntos ventrales en la base de los brazos. Se distingue de *Hyloxalus pulchellus* por la ausencia de discos expandidos en los dedos de manos y pies (Coloma 1995).

Descripción

Es una rana de tamaño muy pequeño a pequeño que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Coloma 1995): (1) disco en el Dedo III de la mano no expandido; (2) Dedo I ligeramente más corto que el II; (3) Dedo II con reborde cutáneo; (4) disco en el Dedo IV del

pie no expandido; (5) Dedo IV del pie con reborde cutáneo; (6) pliegue tarsal externo presente; (7) membrana interdigital en los dedos pediales ausente; (8) línea oblicua lateral presente, extendiéndose hasta el ojo; (9) línea dorsolateral ausente; (10) marcas discretas en la región gular-pectoral ausentes; (11) línea ventrolateral ausente; (12) Dedo III no hinchado en machos; (13) el canto consiste de una sola nota.

Coloración

Dorso café pálido con un tinte verdoso y marcas cafés rojizas difusas. Línea oblicua lateral blanca. Línea blanca en el labio superior. Abdomen anaranjado rojizo con puntos blancos o un patrón reticulado difuso. Garganta y pecho con flecos blancos dispersos sobre un fondo anaranjado pálido. Superficies ventrales de muslos, región anal y antebrazos rojos pálidos. Testículos blancos (Coloma 1995).

Hábitat y Biología

Es una especie diurna que habita en áreas abiertas artificiales y bosques montanos. Se la encuentra en el borde de acequias, canales de riego y riachuelos pequeños. Los machos transportan a los renacuajos sobre su espalda hacia pequeños riachuelos o pozas marginales en riachuelos. Un macho fue observado transportando cuatro renacuajos (Rivero 1991, Coloma 1995).

Distribución

Se distribuye en los valles interandinos de Guayllabamba, Toachi, Chimbo y Cañar y en las estribaciones occidentales de los Andes en el norte y centro de Ecuador. Se conocía más de diez poblaciones (Coloma 1995) pero en la actualidad solo se ha documentado la supervivencia de una.

Rango Altitudinal:

de 1500 a 3800 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro crítico.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro crítico

Taxonomía

Miembro del género *Hyloxalus* (Santos et al. 2014). Asignada previamente al género *Colostethus* por Rivero (1991) y Grant et al. (2006). Coloma (1995) ubicó a *Colostethus torrenticola* como sinónimo junior de *Colostethus jacobuspetersi*.

Etimología

El latín *jacobus* significa *James*. El nombre de la especie hace referencia a James Peters, uno de los colectores de la especie y excursionista de herpetología en el Museo Smithsonian de Estados Unidos (Rivero 1990). James Peters hizo estudios de la herpetofauna del Ecuador durante la segunda mitad del siglo XX.

Información Adicional

Patzelt (1978) provee una fotografía en color de un individuo transportando renacuajos. Rivero (1991) provee dos fotografías en blanco y negro del holotipo en vistas dorsal y ventral y dos ilustraciones en blanco y negro en vistas ventrales de la mano y pie. Coloma (1995) provee una sinopsis de la especie e incluye datos de morfología, vocalización, distribución, ecología y comentarios taxonómicos. Además provee un audioespectrograma, una ilustración en blanco y negro del dorso de un adulto y una fotografía en color en vista dorso-lateral de un ejemplar vivo. Almendáriz y Orcés (2004) proveen datos de morfología, ecología y distribución en Quito y Lloa (Provincia de Pichincha).

Literatura Citada

1. Almendáriz, A. y Orcés, G. 2004. Distribución de algunas especies de la herpetofauna de los pisos Altoandino, Templado y Subtropical. Revista Politécnica 25:97-149. PDF
2. Bustamante, M. R., Ron, S. R., Coloma, L. A. 2005. Cambios en la diversidad en siete comunidades de anuros en los Andes de Ecuador. Biotropica 37:180-189. PDF
3. Coloma, L. A. 1995. Ecuadorian frogs of the genus *Colostethus* (Anura: Dendrobatidae). Miscellaneous Publications of the Museum of Natural History, University of Kansas 87:1-72. PDF
4. Grant, T., Frost, D. R., Caldwell, J. P., Gagliardo, R. W., Haddad, C. F. B., Kok, P., Means, D. B., Noonan, B. P., Schargel, E., Wheeler, W. C. 2006. Phylogenetic systematics of dart-poison frogs and their relatives (Amphibia: Athesphatanura, Dendrobatidae). Bulletin of the American Museum of Natural History 299:262. PDF
5. IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).
6. Patzelt, E. 1978. Fauna del Ecuador. Imprenta Europa. Quito, Ecuador.
7. Rivero, J. A. 1991. New Ecuadorian *Colostethus* (Amphibia, Dendrobatidae) in the collection of the National Museum of Natural History, Smithsonian Institution. Caribbean Journal of Science 27:1-22.
8. Ron, S.R., Guayasamin, J.M., Menéndez-Guerrero, P. 2011. Biodiversity and Conservation Status of Ecuadorian Amphibians. En: Heatwole, H, Barrio-Amorós C. L., y Wilkinson, H. W. 2011. Amphibian Biology 9:129-170. Australia.
9. Santos, J. C., Baquero Rivadeneira, M. M., Barrio-Amorós, C. L., Coloma, L. A., Erdtmann, L., Lima, A. P., Cannatella, D. C. 2014. Aposematism increases acoustic diversification and speciation in poison frogs. Proceedings of the Royal Society of London. Series B DOI: 10.1098/rspb.2014.1761

10. Santos, J. C., Coloma, L.A., Summers, K., Caldwell, J. P., Ree, R., Cannatella, D. C. 2009. Amazonian amphibian diversity is primarily derived from late miocene andean lineages. PLoS Biol 7:3100005610.1371.1000056. PDF

Autor(es)

Luis A. Coloma, Caty Frenkel y Diego A. Ortiz

Editor(es)

Santiago R. Ron

Fecha Compilación

Viernes, 25 de Junio de 2010

Fecha Edición

Lunes, 25 de Junio de 2012

Actualización

Martes, 13 de Junio de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Coloma, L. A., Frenkel, C. y Ortiz, D. A. 2012. *Hyloxalus jacobuspetersi* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



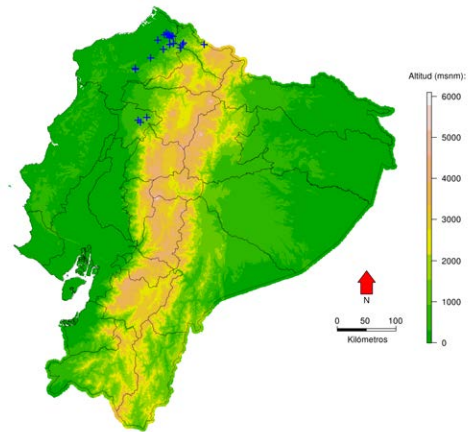
EN PELIGRO

fauna
WEB

Hyloxalus toachi

Rana cohete de Toachi

Coloma (1995)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Dendrobatidae

Regiones naturales

Bosque Húmedo Tropical del Chocó, Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal rango 18.1–23.1 mm; n=6 (Coloma 1995)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 26.2 mm (rango 24.6–28.2 mm; n=3) (Coloma 1995)

Es una rana muy pequeña a pequeña que presenta una raya oblicua lateral que se extiende a partir del ojo, raya ventrolateral presente, raya dorsolateral ausente, vientre blanco en hembras y garganta gris en machos. Los discos del Dedo manual III y del Dedo pedial IV son expandidos, el Dedo manual I es más largo que el II, el pliegue tarsal externo es débil, presenta membrana basal en los dedos del pie, Dedo manual III hinchado en machos y testículos de color café. Se diferencia de *Hyloxalus awa* por presentar una raya oblicua lateral continua (entrecortada o ausente en *Hyloxalus awa*), de *Epipedobates boulengeri* por la coloración dorsal café rojiza en esta (café oscura en *Hyloxalus toachi*), y de *Epipedobates machalilla* por el patrón dorsal en forma de "X" en la región escapular que esta presenta (ausente en *Hyloxalus toachi*) y por no presentar manchas naranjas en axilas e ingles (Coloma 1995, MECN 2010).

Descripción

Es una rana de tamaño muy pequeño a pequeño con la siguiente combinación de caracteres (modificado de Coloma 1995): (1) hocico truncado en vista dorsal y lateral; región loreal apenas cóncava; (2) fosas nasales ligeramente protuberantes en vista dorsal; pliegue supratimpánico difuso, oscureciendo la parte posterodorsal del tímpano; (3) extremidades anteriores moderadamente largas; (4) Dedo manual I más largo que el II; dedos manuales sin membrana ni rebordes cutáneos; Dedo manual III no hinchado en machos; discos terminales no expandidos; (5) tubérculos subarticulares largos y ovals; tubérculo palmar largo y redondo; tubérculo tenar moderadamente elíptico; excrescencias nupciales ausentes; (6) pliegue tarsal externo presente, no muy desarrollado; (7) dedos pediales con membrana basal, fórmula de la membrana: I 2-3½ II 3-4 III 4-3 IV 4½-3 V; sin rebordes cutáneos; discos terminales expandidos; tubérculos subarticulares pequeños y redondos; tubérculos supernumerarios ausentes; (8) línea oblicua lateral presente, extendiéndose hasta el ojo; (9) línea dorsolateral ausente; dos marcas discretas ausentes en la región gular-pectoral; línea ventrolateral ausente.

Coloración

Garganta gris en machos. Vientre blanco en hembras. Punta del hocico, línea cantal, y línea oblicua lateral gris oscuras. Escasamente pigmentados en el abdomen. Superficies dorsales de renacuajos café. Testículos café (Coloma 1995).

Hábitat y Biología

Especie diurna y terrestre, asociada a hojarasca y piedras de esteros, cascadas y quebradas. El holotipo fue colectado en hojarasca cerca de un estanque artificial en una quebrada rodeada de vegetación natural, en donde mucha de la vegetación aledaña había sido reemplazada por pastizales. Otros individuos han sido colectados durante el día, en el suelo del bosque y bajo un tronco sobre una cascada. Las vocalizaciones de los machos incluyen: llamadas de advertencia de largo alcance, dos tipos de llamadas de cortejo de corto alcance, llamadas de agresión y sonidos producidos al intentar abrazar a la hembra; además durante el contacto físico, hembras y machos, producen llamadas de encuentro. El amplexus preoviposicional es cefálico y dura de 10-15 minutos; durante la oviposición terrestre, el macho sube sobre el dorso de la hembra en posición axilar, pero sin abrazarla. La fertilización ocurre mientras los huevos son depositados. Cuando la oviposición se completa, el macho deja a la hembra, mientras esta se mantiene cerca de la puesta alrededor de 5 horas. Depositán sus huevos en la hojarasca, el promedio de la puesta es de 11 huevos y estos tienen un diámetro de 2-4 mm. El tiempo de incubación es de 13-16 días, durante este tiempo el cuidado de los huevos y el transporte de los renacuajos al agua es realizado por los machos. Se ha registrado un macho cargando 16 renacuajos, los que pueden ser cargados en el dorso del macho por hasta 5 días. Las hembras son más territoriales que los machos y pasan mucho tiempo manteniendo y defendiendo su territorio. Esta especie vive en simpatria con *Hyloxalus awa*, *Colostethus chochoensis* y *Epipedobates espinosai* (Coloma 1995, Quiguango-Ubillús y Coloma 2008, MECN 2010).

Distribución

Se distribuye en el noroccidente de Ecuador, en las provincias de Carchi, Esmeraldas, Imbabura y Santo Domingo de los Tsáchilas (Coloma 1995, Base de datos QCAZ).

Rango Altitudinal:

de 200 a 1410 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro

Taxonomía

Originalmente descrita bajo el género *Colostethus* (Coloma 1995); posteriormente fue ubicada en el género *Hyloxalus* en base a una revisión detallada de la familia Dendrobatidae (Grant et al. 2006). Con alto soporte, su especie hermana es *Hyloxalus awa*; y a su vez, ambas forman un clado hermano de *Hyloxalus infraguttatus* (Santos et al. 2009, Pyron y Wiens 2011).

Etimología

El epíteto específico hace referencia al "Toachi", nombre nativo de la cuenca hidrográfica y del río donde se encuentra la especie. Este sitio posee la mayor diversidad de varios grupos de anuros a nivel mundial; desafortunadamente, sólo quedan pocos remanentes de bosque y no son protegidos efectivamente (Coloma 1995).

Información Adicional

Coloma (1995) describe la especie y provee datos de coloración en vida y preservante del holotipo, variación entre individuos, así como la descripción de un renacuajo dorsal acompañada de una ilustración en vista lateral del mismo, y una fotografía de un individuo en vista dorsolateral. Quiguango-Ubillús y Coloma (2008) presentan notas sobre el comportamiento, comunicación y reproducción en cautiverio de la especie; además presentan fotografías de la puesta y de la especie en vista lateral, dorsal y ventral.

Literatura Citada

1. Coloma, L. A. 1995. Ecuadorian frogs of the genus *Colostethus* (Anura: Dendrobatidae). *Miscellaneous Publications of the Museum of Natural History, University of Kansas* 87:1-72. PDF

2. Grant, T., Frost, D. R., Caldwell, J. P., Gagliardo, R. W., Haddad, C. F. B., Kok, P., Means, D. B., Noonan, B. P., Schargel, E., Wheeler, W. C. 2006. Phylogenetic systematics of dart-poison frogs and their relatives (Amphibia: Athesphatanura, Dendrobatidae). Bulletin of the American Museum of Natural History 299:262. PDF
3. MECN. 2010. Serie Herpetofauna del Ecuador: El Choco Esmeraldeño. Monografía. Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales. Quito-Ecuador 5:1-232.
4. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. Molecular Phylogenetics and Evolution 61:543-583.
5. Quiguango-Ubillús, A. y Coloma, L. A. 2008. Notes on behaviour, communication and reproduction in captive *Hyloxalus toachi* (Anura: Dendrobatidae), an endangered Ecuadorian frog. International Zoo Yearbook 42:78-89.
6. Santos, J. C., Coloma, L.A., Summers, K., Caldwell, J. P., Ree, R., Cannatella, D. C. 2009. Amazonian amphibian diversity is primarily derived from late miocene andean lineages. PLoS Biol 7:3100005610.1371.1000056. PDF

Autor(es)

Luis A. Coloma, Diego A. Ortiz, Caty Frenkel y Gabriela Pazmiño-Armijos

Editor(es)

Luis A. Coloma **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Sábado, 22 de Mayo de 2010

Fecha Edición

Miércoles, 22 de Mayo de 2013

Actualización

Miércoles, 14 de Junio de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Coloma, L. A., Ortiz, D. A., Frenkel, C. y Pazmiño-Armijos, G. 2013. *Hyloxalus toachi* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



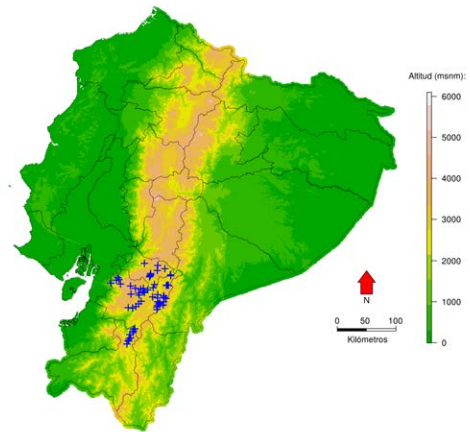
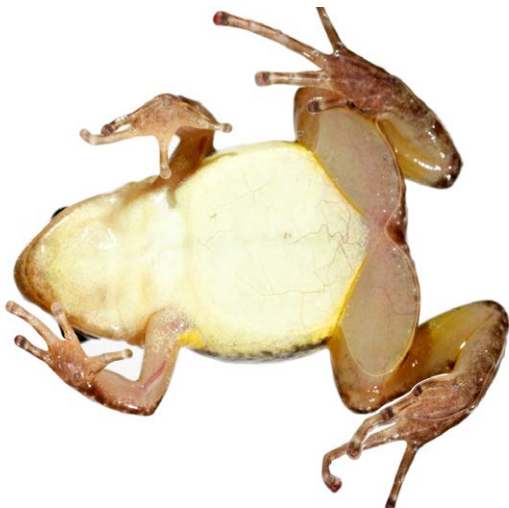
EN PELIGRO

fauna
WEB

Hyloxalus vertebralis

Rana cohete de Cuenca

Boulenger (1899)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Dendrobatidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental, Páramo, Matorral Interandino, Bosque Montano Oriental

Pisos Altitudinales

Altoandina, Templada occidental, Templada oriental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal (rango = 14.1–17.5 mm; n = 21) (Coloma 1995)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 18.5 mm (rango 17–20.2; n = 20) (Coloma 1995)

Es una rana muy pequeña a pequeña, presenta puntos oscuros en abdomen de hembras; carece de reborde cutáneo en el Dedo IV del pie; presenta el pliegue tarsal externo poco desarrollado. Se asemeja a *Hyloxalus shuar* e *Hyloxalus pulchellus* por tener una línea oblicua lateral completa, dos marcas discretas en la región gular-pectoral y membrana ausente entre los dedos de los pies. Se distingue de *Hyloxalus shuar* por tener un tamaño menor y de *Hyloxalus pulchellus* por tener una línea dorsal media color crema (Coloma 1995).

Descripción

Es una rana de tamaño muy pequeño a pequeño que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Coloma 1995): (1) Disco en el Dedo III de la mano no expandido; (2) tamaño del Dedo I = Dedo II en la mano; (3) reborde cutáneo ausente en el Dedo III de la mano; (4) disco expandido en el Dedo V del pie; (5) reborde cutáneo ausente en el Dedo IV del pie; (6) pliegue tarsal externo presente, poco desarrollado; (7) membrana entre los dedos del pie ausente; (8) línea oblicua lateral presente, extendiéndose hasta el ojo; (9) línea dorsolateral ausente; (10)

marcas discretas usualmente en la región pectoral; (11) línea ventrolateral ausente; (12) Dedo III de la mano no hinchado en machos; (13) dimorfismo sexual en tamaño; (14) el canto consiste en una sola nota.

Coloración

Puntos oscuros en abdomen de hembras, más oscuro en machos. Testículos blancos (Coloma 1995).

Hábitat y Biología

Se encuentran en el bosque, estanques, áreas abiertas y riachuelos. Los huevos son depositados en tierra y los machos cargan los renacuajos en el dorso hasta los riachuelos donde son depositados para su completar su desarrollo. *Hyloxalus vertebralis* es simpátrica con *Hyloxalus anthracinus* en la Cordillera de Cordoncillo y Boliche en la Cordillera Oriental, y en el río Mazán al oeste de Cuenca. La distribución de *Hyloxalus vertebralis* es parápátrica al rango de *Hyloxalus elachyhistus* cerca del extremo sur de la Cordillera de Cordoncillo, y al rango de *Hyloxalus infraguttatus* en la región de Molleturo (Coloma 1995).

Distribución

Se distribuye en los valles interandinos y estribaciones occidentales de los Andes en el sur de Ecuador (Coloma 1995).

Rango Altitudinal:

de 1770 a 3500 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro crítico.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro

Taxonomía

En base a una filogenia y un cronograma molecular, Santos et al. (2009) reportan a *Hyloxalus vertebralis* como especie hermana del grupo de especies *Hyloxalus pulchellus*. Ambos linajes se separaron en el Mioceno medio hace aproximadamente 15 millones de años. El ancestro común de todas las especies en *Hyloxalus* tuvo su origen en los Andes (Santos et al. 2009).

Etimología

El nombre de la especie presumiblemente hace referencia a la línea clara media que recorre longitudinalmente el dorso.

Información Adicional

Coloma (1995) presenta la descripción e ilustración de un renacuajo en vista lateral. También describe el canto y presenta un audioespectrograma. Valencia et al. (2009) la incluyen en su guía de campo. Ron et al. (2009) presentan una fotografía dorsolateral de un macho cargando renacuajos en su espalda. Se ha reproducido con éxito en cautiverio en la Balsa de los Sapos de la Pontificia Universidad Católica del Ecuador y el Bioparque Amaru.

Literatura Citada

1. Boulenger, G. A. 1899(b). Descriptions of new reptiles and batrachians collected by Mr. P.O. Simons in the Andes of Ecuador. *Annals and Magazine of Natural History* 7:454-457. PDF
2. Coloma, L. A. 1995. Ecuadorian frogs of the genus *Colostethus* (Anura: Dendrobatidae). *Miscellaneous Publications of the Museum of Natural History, University of Kansas* 87:1-72. PDF
3. Grant, T., Frost, D. R., Caldwell, J. P., Gagliardo, R. W., Haddad, C. F. B., Kok, P., Means, D. B., Noonan, B. P., Schargel, E., Wheeler, W. C. 2006. Phylogenetic systematics of dart-poison frogs and their relatives (Amphibia: Athesphatanura, Dendrobatidae). *Bulletin of the American Museum of Natural History* 299:262. PDF
4. IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).
5. Ron, S. R., Bustamante, M. R., Coloma, L. A. y Mena, B. 2009. Sapos, Ecuador sapodiverso. Serie de Divulgación del Museo de Zoología. Centro de Biodiversidad y Ambiente, Pontificia Universidad Católica del Ecuador 10:256.
6. Ron, S.R., Guayasamin, J.M., Menéndez-Guerrero, P.2011. Biodiversity and Conservation Status of Ecuadorian Amphibians. En: Heatwole, H, Barrio-Amoros C. L., y Wilkinson, H. W. 2011. *Amphibian Biology* 9:129-170. Australia.
7. Santos, J. C., Coloma, L.A., Summers, K., Caldwell, J. P., Ree, R., Cannatella, D. C. 2009. Amazonian amphibian diversity is primarily derived from late miocene andean lineages. *PLoS Biol* 7:3100005610.1371.1000056. PDF
8. Valencia, J., Toral, E., Morales, M., Betancourt, R. y Barahona, A. 2009. Guía de campo de anfibios del Ecuador. Fundación Herpetológica Gustavo Orcés, Simbioe. Maxigraf S. A., Quito 208.

Autor(es)

Luis A. Coloma, Caty Frenkel y Diego A. Ortiz

Editor(es)

Luis A. Coloma y Santiago R. Ron

Fecha Compilación

Miércoles, 5 de Mayo de 2010

Fecha Edición

Miércoles, 4 de Febrero de 2015

Actualización

Miércoles, 14 de Junio de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Coloma, L. A., Frenkel, C. y Ortiz, D. A. 2015. *Hyloxalus vertebralis* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



**DATOS
INSUFICIENTES**

fauna
WEB

Hyloxalus breviquartus

Rana cohete de Urao

Rivero y Serna (1986)

Orden: Anura | **Familia:** Dendrobatidae

Regiones naturales

Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal (Desconocido)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 16.3 mm (rango 15.4–16.8; n = 3) (Coloma 1995)

Es una rana muy pequeña; presenta una línea oblicua lateral presente, extendiéndose hasta el ojo; línea dorsolateral ausente; marcas discretas ausentes en la región gular-pectoral. Es similar a las especies que tienen una línea oblicua lateral completa, ausencia de membrana o es rudimentaria entre los dedos pediales, y tienen un vientre blanco inmaculado (*Hyloxalus cevallosi*, *Colostethus fugax* y *Epipedobates machalilla*). *Hyloxalus breviquartus* se distingue de *Colostethus fugax* y *Epipedobates machalilla* en que los machos no tienen el Dedo III en la mano hinchado. Más aún, se diferencia de *Epipedobates machalilla* por el patrón de coloración dorsal (una marca en forma de "X" en *Epipedobates machalilla* y un dorso uniforme en *Hyloxalus breviquartus*). Se distingue de *Hyloxalus cevallosi* en que tiene dedos pediales con rebordes cutáneos (Coloma 1995).

Descripción

Es una rana de tamaño muy pequeño que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Coloma 1995): (1) disco en el Dedo III expandido; (2) longitud del Dedo I = Dedo II en la mano; (3) Dedo II en la mano sin reborde cutáneo; (4) disco en el Dedo IV del pie expandido; (5) Dedo IV en la mano con reborde cutáneo; (6) pliegue tarsal externo ausente; (7) membrana en los dedos pediales ausente; (8) Dedo III en la mano no hinchado en machos (reportado para poblaciones de Colombia por Rivero y Serna 1988).

Coloración

Línea oblicua lateral presente, extendiéndose hasta el ojo. Línea dorsolateral ausente. Marcas discretas ausentes en la región gular-pectoral. Línea ventrolateral ausente. Abdomen blanco. Color de testículos desconocido (Coloma 1995).

Hábitat y Biología

Se encontraron individuos en la hojarasca de un bosque primario a las 1500 hrs. y cerca a un riachuelo. Ocurre simpátricamente con *Anomaloglossus confusus*, *Hyloxalus awa* y *Epipedobates boulengeri* (Coloma 1995).

Distribución

Se distribuye desde el Parque Nacional Natural Las Orquídeas en la Cordillera Occidental (Departamento de Antioquia) de Colombia hasta dos localidades en la Provincia de Carchi en el noroccidente de Ecuador (Coloma 1995).

Rango Altitudinal:

En Colombia ocurre de 1700 a 1800 m sobre el nivel del mar y en Ecuador de 600 a 900 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Datos insuficientes.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Datos insuficientes

Taxonomía

Inicialmente descrita bajo el género *Colostethus* (Rivero y Serna 1986); posteriormente fue ubicada por Grant et al. (2006) bajo el género *Hyloxalus* en base a una revisión detallada de la familia Dendrobatidae.

Etimología

El nombre específico *breviquartus*, viene del latín "*brevis*" que significa corto, y "*quartus*" que significa cuarto, en referencia al tamaño del cuarto dedo de la mano con respecto al segundo (Rivero y Serna 1986).

Información Adicional

Coloma (1995) provee un sumario con datos morfológicos, color en vida, distribución y ecología. También provee una fotografía en color de un individuo de Ecuador.

Literatura Citada

1. Coloma, L. A. 1995. Ecuadorian frogs of the genus *Colostethus* (Anura: Dendrobatidae). Miscellaneous Publications of the Museum of Natural History, University of Kansas 87:1-72. PDF
2. Grant, T., Frost, D. R., Caldwell, J. P., Gagliardo, R. W., Haddad, C. F. B., Kok, P., Means, D. B., Noonan, B. P., Schargel, E., Wheeler, W. C. 2006. Phylogenetic systematics of dart-poison frogs and their relatives (Amphibia: Athesphatanura, Dendrobatidae). Bulletin of the American Museum of Natural History 299:262. PDF
3. IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).
4. Rivero, J. A. y Serna, M. A. 1986. Dos nuevas especies de *Colostethus* (Amphibia, Dendrobatidae) de Colombia. Caribbean Journal of Science 21:143-153. PDF
5. Santos, J. C., Coloma, L.A., Summers, K., Caldwell, J. P., Ree, R., Cannatella, D. C. 2009. Amazonian amphibian diversity is primarily derived from late miocene andean lineages. PLoS Biol 7:3100005610.1371.1000056. PDF

Autor(es)

Luis A. Coloma, Diego A. Ortiz y Caty Frenkel

Editor(es)

Luis A. Coloma **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Martes, 7 de Mayo de 2013

Fecha Edición

Martes, 7 de Mayo de 2013

Actualización

Martes, 13 de Junio de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Coloma, L. A., Ortiz, D. A. y Frenkel, C. 2013. *Hyloxalus brevis* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



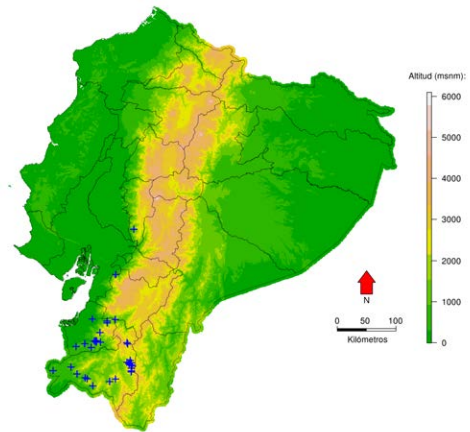
VULNERABLE

fauna
WEB

Hyloxalus elachyhistus

Rana cohete de Loja

Edwards (1971)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Dendrobatidae

Regiones naturales

Bosque Deciduo de la Costa, Bosque Montano Oriental, Bosque Piemontano Oriental, Bosque Montano Occidental, Matorral Interandino

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Templada occidental, Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal rango = 17.8–24.1 mm; n = 20 (Coloma 1995)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 23.4 mm (rango 21.5–24.8; n = 2) (Coloma 1995)

Es una rana muy pequeña a pequeña con coloración del fondo del dorso amarillo grisáceo o gris negruzco pálido; dos marcas discretas presentes en la región gular-pectoral; puntos blancos sobre el abdomen. Es similar a *Hyloxalus vertebralis*, *Hyloxalus infraguttatus* e *Hyloxalus awa* por tener una línea oblicua lateral completa, dos marcas discretas en la región gular-pectoral y membrana basal en los dedos de los pies. Difiere de *Hyloxalus vertebralis* por su coloración ventral y por carecer de una línea dorsal media. Difiere de *Hyloxalus awa* en que tiene la línea oblicua lateral bien definida y de *Hyloxalus infraguttatus* en que tiene membrana más extensa en los dedos pediales (Coloma 1995; Duellman 2004).

Descripción

Es una rana de tamaño muy pequeño o pequeño que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Edwards 1971, Coloma 1995): (1) disco en el Dedo III de la mano no expandido o ligeramente expandido; (2) longitud del Dedo I = Dedo II en la mano; (3) Dedo II en la

mano con reborde cutáneo; (4) disco en el Dedo IV del pie más ancho que el diámetro del dedo; (5) Dedo IV del pie con reborde cutáneo; (6) pliegue tarsal externo presente; (7) membrana en los dedos pediales, fórmula I(1^{1/2}-2) -2II2-3III(2^{1/2}-3)-(3^{1/2}-4)IV4-(2^{1/2}-3)V; (8) piel de dorso y flancos granular, la del vientre lisa; (9) tímpano distinto; pliegue supratimpánico cubriendo el 1/3 dorsal del tímpano; (10) Dedo III no hinchado en machos; (11) testículos blancos.

Coloración

Color de fondo del dorso amarillo grisáceo o gris negruzco pálido. Línea oblicua lateral presente, extendiéndose hasta el ojo. Línea dorsolateral ausente. Puntos blancos sobre el abdomen. Dos marcas discretas presentes en la región gular-pectoral. Línea ventrolateral ausente (Edwards 1971; Coloma 1995).

Hábitat y Biología

Habita cerca de riachuelos o pozas. En áreas cultivadas de Ecuador y Perú viven junto a canales de riego, mientras que en los bosques secos y espinosos están restringidos a las cercanías de riachuelos, un hábitat donde la especie es abundante en el Bosque montano húmedo (Duellman 2004). Se han escuchado machos cantando por la noche y por el día. En la Provincia de Loja, Ecuador, se encontró un macho cuidando una puesta de 19 huevos bajo una roca (Edwards 1991). En Perú, se encontraron cinco machos y una hembra transportando renacuajos dorsales, la hembra transportaba 5 renacuajos. La reproducción probablemente ocurre entre Enero y Marzo en el norte de Perú, debido a que renacuajos dorsales y de vida libre han sido encontrados en este periodo (Duellman y Wild 1993, Duellman 2004). *Hyloxalus elachyhistus* es simpátrica con *Epipedobates tricolor* en tierras bajas. Su distribución es parapátrica a la de *Hyloxalus infraguttatus* en las tierras bajas del Pacífico y a la distribución de *Hyloxalus vertebralis* e *Hyloxalus anthracinus* en los valles interandinos (Coloma 1995).

Distribución

Se distribuye en las estribaciones pacíficas de la Cordillera Occidental de los Andes al sur de Ecuador y en la Cordillera Occidental y Cordillera de Huancabamba (Departamento de Piura) al norte de Perú.

Rango Altitudinal:

de 850 a 2000 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Vulnerable

Taxonomía

Descrita originalmente en el género *Colostethus* (Edwards 1971), posteriormente fue ubicada por Grant et al. (2006) bajo el género *Hyloxalus* en base a una revisión detallada de Dendrobatidae. Tanto Coloma (1995), como Duellman (2004) y Grant et al. (2006) sugieren que esta especie incluiría dos o más especies crípticas. *Hyloxalus elachyhistus* es el taxón hermano de un clado que contiene a *Hyloxalus infraguttatus*, *Hyloxalus toachi* mas *Hyloxalus awa*. A su vez, todas las especies mencionadas forman un clado que muestra una relación cercana con *Hyloxalus insulatus* (Grant et al. 2006, Santos et al. 2009, Pyron y Wiens 2011).

Etimología

Del griego “elachys” que significa pequeño, e “histos” que significa membrana, en referencia a la membrana rudimentaria en los dedos de los pies (Edwards 1971).

Información Adicional

Edwards (1971) describe la especie e incluye datos de morfología, renacuajos de vida libre, distribución e historia natural. Además provee ilustraciones en blanco y negro de un paratipo adulto en vista lateral, de un renacuajo en vista lateral y del disco oral de un renacuajo. Duellman y Wild (1993) proveen datos de especímenes de Perú y los comparan con otros de Ecuador. Describen el color en vida de renacuajos de Huancabamba. También proveen una foto en blanco y negro de un ejemplar de 5 Km al Oeste de Canchaquí, Departamento Piura, Perú. Coloma (1995) provee un sumario con datos morfológicos, de distribución y ecología. También provee una fotografía en color de un individuo de Loja, Provincia de Loja, Ecuador. Santos et al. (2003) y Grant et al. (2006) proveen información molecular y filogenética y discuten aspectos de su evolución. Duellman (2004) provee un sumario con datos morfológicos, de renacuajos, distribución y ecología. También provee una fotografía en blanco y negro de una hembra de 4 Km al Oeste de Llama, Departamento Cajamarca, Perú y una ilustración de un renacuajo de 8.5 Km al Oeste de Canchaque, Departamento Piura, Perú. Kock et al. (2011) describen el canto.

Literatura Citada

1. Coloma, L. A. 1995. Ecuadorian frogs of the genus *Colostethus* (Anura: Dendrobatidae). Miscellaneous Publications of the Museum of Natural History, University of Kansas 87:1-72. PDF
2. Duellman, W. E. 2004. Frogs of the genus *Colostethus* (Anura;Dendrobatidae) in the Andes of Northern Peru. Scientific Papers of the Museum of Natural History of the University of Kansas 35:1-49.
3. Duellman, W. E. y Wild, E. R. 1993. Anuran Amphibians from the Cordillera de Huancabamba, Northern Peru: systematics, ecology, and biogeography. Occasional Papers of the Museum of Natural History The University of Kansas Lawrence, Kansas.

4. Edwards, S. R. 1971. Taxonomic notes on South American *Colostethus* with descriptions of two new species. Proceedings of the Biological Society of Washington 84:147-162. PDF
5. Grant, T., Frost, D. R., Caldwell, J. P., Gagliardo, R. W., Haddad, C. F. B., Kok, P., Means, D. B., Noonan, B. P., Schargel, E., Wheeler, W. C. 2006. Phylogenetic systematics of dart-poison frogs and their relatives (Amphibia: Athesphatanura, Dendrobatidae). Bulletin of the American Museum of Natural History 299:262. PDF
6. IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).
7. Koch, C., Venegas, P. J., Rödder, D. 2011. Advertisement call of *Hyloxalus elachyhistus* (Edwards, 1971) (Anura, Dendrobatidae). Salamandra 47:116-119.
8. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. Molecular Phylogenetics and Evolution 61:543-583.
9. Santos, J. C., Coloma, L. A. y Cannatella, D. C. 2003. Multiple, recurring origins of aposematism and diet specialization in poison frogs. Proceedings of the National Academy of Sciences 100:12792-12797.
10. Santos, J. C., Coloma, L.A., Summers, K., Caldwell, J. P., Ree, R., Cannatella, D. C. 2009. Amazonian amphibian diversity is primarily derived from late miocene andean lineages. PLoS Biol 7:3100005610.1371.1000056. PDF

Autor(es)

Luis A. Coloma, Diego A. Ortiz y Caty Frenkel

Editor(es)

Luis A. Coloma **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Martes, 14 de Mayo de 2013

Fecha Edición

Martes, 14 de Mayo de 2013

Actualización

Martes, 13 de Junio de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Coloma, L. A., Ortiz, D. A. y Frenkel, C. 2013. *Hyloxalus elachyhistus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

**DATOS
INSUFICIENTES**

fauna
WEB

Hyloxalus fallax

Rana cohete de Cotopaxi

Rivero (1991)

Orden: Anura | **Familia:** Dendrobatidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal (rango = 16.2–18.5 mm; n = 4) (Coloma 1995)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 16.8 mm (n = 2) (Coloma 1995)

Es una rana muy pequeña con coloración ventral blanca, carece de una línea oblicua lateral o es muy corta, carece de una línea dorsolateral pálida, y de una membrana entre los dedos de los pies (Coloma 1995).

Descripción

Es una rana de tamaño muy pequeño que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Coloma 1995): (1) disco en el Dedo III ligeramente o no expandido; (2) longitud del Dedo I = Dedo II en la mano; (3) reborde cutáneo ausente en el Dedo II en la mano; (4) disco en el Dedo IV del pie ligeramente o no expandido; (5) reborde cutáneo ausente en el Dedo IV del pie; (6) pliegue tarsal externo ausente; (7) membrana ausente en los dedos pediales; (8) Dedo III en la mano no hinchado en machos.

Coloración

Línea oblicua lateral corta a veces presente. Línea dorsolateral ausente. Dos marcas discretas ausentes en la región gular-pectoral. Línea ventrolateral ausente. Vientre blanco. Color de testículos desconocido (Coloma 1995).

Hábitat y Biología

Un individuo (EPN 3620) fue colectado en una bromelia (Almendáriz y Orcés 2004).

Distribución

Se conoce de la localidad tipo: Pilaló (Provincia de Cotopaxi) y sitios aledaños de las estribaciones occidentales de los Andes en Ecuador (Coloma 1995).

Rango Altitudinal:

de 1760 a 2430 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Datos insuficientes.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Datos insuficientes

Taxonomía

Inicialmente descrita en el género *Colostethus* (Rivero 1991); posteriormente fue ubicada por Grant et al. (2006) bajo el género *Hyloxalus*, en base a una revisión detallada de Dendrobatidae.

Etimología

Del latín "fallax" que significa engañoso, por la gran similitud de esta especie con otra no descrita de Quevedo, Ecuador (Rivero 1991).

Información Adicional

Rivero (1991) provee una fotografía del holotipo en vistas dorsal y ventral, ilustraciones de la mano y la pata izquierdas en vista ventral. Coloma (1995) provee un sumario con datos morfológicos, distribución y ecología. Almendáriz y Orcés (2004) proveen datos de morfología, distribución y ecología.

Literatura Citada

1. Almendáriz, A. y Orcés, G. 2004. Distribución de algunas especies de la herpetofauna de los pisos Altoandino, Temperado y Subtropical. Revista Politécnica 25:97-149. PDF
2. Coloma, L. A. 1995. Ecuadorian frogs of the genus *Colostethus* (Anura: Dendrobatidae). Miscellaneous Publications of the Museum of Natural History, University of Kansas 87:1-72. PDF
3. Grant, T., Frost, D. R., Caldwell, J. P., Gagliardo, R. W., Haddad, C. F. B., Kok, P., Means, D. B., Noonan, B. P., Schargel, E., Wheeler, W. C. 2006. Phylogenetic systematics of dart-poison frogs and their relatives (Amphibia: Athesphatanura, Dendrobatidae). Bulletin of the American Museum of Natural History 299:262. PDF
4. IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).
5. Rivero, J. A. 1991. New Ecuadorean *Colostethus* (Amphibia, Dendrobaitdae) in the collection of the National Museum of Natural History, Smithsonian Institution. Caribbean Journal of Science 27:1-22.

Autor(es)

Luis A. Coloma, Diego A. Ortiz y Caty Frenkel

Editor(es)

Luis A. Coloma **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Martes, 14 de Mayo de 2013

Fecha Edición

Martes, 14 de Mayo de 2013

Actualización

Martes, 13 de Junio de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Coloma, L. A., Ortiz, D. A. y Frenkel, C. 2013. *Hyloxalus fallax* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



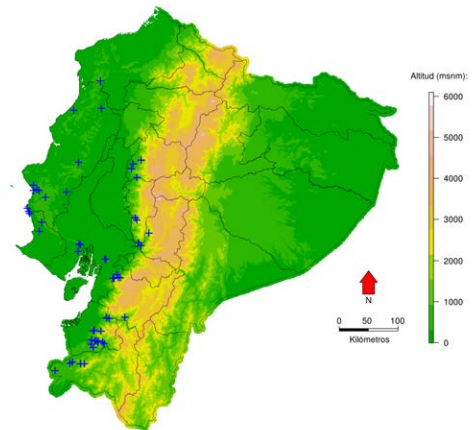
VULNERABLE

fauna
WEB

Hyloxalus infraguttatus

Rana cohete de Chimbo

Boulenger (1898)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Dendrobatidae

Regiones naturales

Matorral Seco de la Costa, Bosque Deciduo de la Costa, Bosque Húmedo Tropical del Chocó, Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal (rango = 16.7–20.5 mm; n=20) (Coloma 1995)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 21.1 mm (rango 19.5–23.4; n=20) (Coloma 1995)

Es una rana muy pequeña a pequeña, línea oblicua lateral presente, extendiéndose hasta el ojo; marcas negras irregulares dispersas por el dorso; superficie dorsal de muslos, manos y pies llevan barras oscuras. Similar a *Hyloxalus awa* e *Hyloxalus elachyhistus* en que tienen marcas discretas en la región gular-pectoral y membranas basales entre los dedos de los pies. Se distingue de *Hyloxalus awa* porque tiene una línea oblicua lateral completa y de *Hyloxalus elachyhistus* porque tiene menos membrana entre los dedos pediales (Coloma 1995).

Descripción

Es una rana de tamaño muy pequeño a pequeño que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Boulenger 1898, Coloma 1995): (1) hocico redondeado, moderadamente prominente; región loreal vertical; (2) tímpano distintivo, cerca del ojo; (3) piel granulada alrededor de la cloaca; (4) disco en el Dedo manual III expandido; (5) longitud del Dedo manual I igual al II; (6) reborde cutáneo presente en el

Dedo manual II; (7) disco en el Dedo IV del pie expandido; reborde cutáneo presente; (8) pliegue tarsal externo presente en algunos individuos; (9) dedos pediales con membrana basal, fórmula de la membrana: I2-3^{1/2}II2-(3-3^{1/2})III3-4IV4^{1/2}-3V; (10) triángulo oscuro interorbital y una marca escapular oscura en forma de V; (11) Dedo manual III no hinchado en machos.

Coloración

Línea oblicua lateral presente, extendiéndose hasta el ojo. Línea dorsolateral ausente. Marcas negras irregulares dispersas por el dorso. Marcas discretas usualmente presentes en la región gular-pectoral. Puntos blancos en la garganta y abdomen en machos y hembras. Superficie dorsal de muslos, manos y pies llevan barras oscuras. Testículos blancos (Coloma 1995).

Hábitat y Biología

Se han encontrado especímenes junto a riachuelos, en canales de agua, cunetas de carreteras y pozas (Coloma 1995, Almendáriz y Orcés 2004). Los huevos son puestos en la hojarasca o debajo de piedras, mientras que los renacuajos son luego llevados al agua en la espalda de los adultos (Cisneros-Heredia et al. 2004). *Hyloxalus infraguttatus* se encuentra en simpatria con *Epipedobates tricolor* en el suroeste de Ecuador, y con *Epipedobates machalilla* en la región Costa. Su distribución es parapátrica a la de *Hyloxalus vertebralis* en las estribaciones occidentales de los Andes en la región de Molleturo, y a la de *Hyloxalus elachyhistus* a elevaciones menores.

Distribución

Se distribuye en las estribaciones occidentales de la Cordillera Occidental de los Andes y en la Cordillera de la Costa en Ecuador (Coloma 1995).

Rango Altitudinal:

de 70 a 1500 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Casi amenazada.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Vulnerable

Taxonomía

Inicialmente descrita en el género *Phyllobates* (Boulenger 1898); posteriormente fue transferida a *Colostethus* por Edwards (1971), para finalmente ser ubicada bajo el género *Hyloxalus* (Grant et al. 2006), en el cual se mantiene actualmente. Sus especies hermanas son *Hyloxalus toachi* e *Hyloxalus awa* (Santos et al. 2009, Pyron y Wiens 2011).

Información Adicional

Parker y Carr (1992) reportan su presencia en Cerro Blanco, provincia de Guayas. Coloma (1995) reescribe la especie e incluye datos de morfología, renacuajo, distribución y ecología. Además provee una ilustración en blanco y negro del dorso de un adulto y de un renacuajo en vista lateral. Santos et al. (2003, 2009) y Grant et al. (2006) proveen información molecular y filogenética, y discuten aspectos sobre evolución. Almendáriz y Orcés (2004) proveen datos de morfología, distribución y ecología. Lötters et al. (2007) presentan una fotografía a color en vista dorso-lateral de un individuo de Ecuador (provincia de Azuay). Existe información molecular (nucleótidos, proteínas, etc) disponibles en GenBank.

Literatura Citada

- Almendáriz, A. y Orcés, G. 2004. Distribución de algunas especies de la herpetofauna de los pisos Altoandino, Templado y Subtropical. Revista Politécnica 25:97-149. PDF
- Boulenger, G. A. 1898. An account of the reptiles and batrachians collected by Mr. W. F. H. Rosenberg in western Ecuador. Proceedings of the Zoological Society of London:107-126, 9 pls.
- Cisneros-Heredia, D. F., Almendáriz, A., Yáñez-Muñoz, M. H., Coloma, L. A., Ron, S. R. 2004. *Hyloxalus infraguttatus*. The IUCN Red List of Threatened Species 2004: e.T55095A11241073. <http://dx.doi.org/10.2305/IUCN.UK.2004.RLTS.T55095A11241073.en>. Downloaded on 12 April 2016. . . .
- Coloma, L. A. 1995. Ecuadorian frogs of the genus *Colostethus* (Anura: Dendrobatidae). Miscellaneous Publications of the Museum of Natural History, University of Kansas 87:1-72. PDF
- Edwards, S. R. 1971. Taxonomic notes on South American *Colostethus* with descriptions of two new species. Proceedings of the Biological Society of Washington 84:147-162. PDF
- Grant, T., Frost, D. R., Caldwell, J. P., Gagliardo, R. W., Haddad, C. F. B., Kok, P., Means, D. B., Noonan, B. P., Schargel, E., Wheeler, W. C. 2006. Phylogenetic systematics of dart-poison frogs and their relatives (Amphibia: Athesphatanura, Dendrobatidae). Bulletin of the American Museum of Natural History 299:262. PDF
- Lötters, S., Jungfer, K., Henkel, F. W. y Schmidt, W. 2007. Poison frogs. Biology, species and captive husbandry. Edition Chimaira, Frankfurt am Main, Germany, 668 pp.
- Parker III, T. A. y Carr, J. L. (eds.). 1992. Status of forest remnants in the Cordillera de la Costa and adjacent areas of southwestern Ecuador. RAP. Working Papers. 2:1-172. Conservation International. Washington, D.C.
- Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. Molecular Phylogenetics and Evolution 61:543-583.

10. Santos, J. C., Coloma, L. A. y Cannatella, D. C. 2003. Multiple, recurring origins of aposematism and diet specialization in poison frogs. *Proceedings of the National Academy of Sciences* 100:12792-12797.
11. Santos, J. C., Coloma, L.A., Summers, K., Caldwell, J. P., Ree, R., Cannatella, D. C. 2009. Amazonian amphibian diversity is primarily derived from late miocene andean lineages. *PLoS Biol* 7:3100005610.1371.1000056. PDF

Autor(es)

Luis A. Coloma, Diego A. Ortiz, Caty Frenkel y Gabriela Pazmiño-Armijos

Editor(es)

Luis A. Coloma **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Viernes, 14 de Mayo de 2010

Fecha Edición

Martes, 14 de Mayo de 2013

Actualización

Martes, 13 de Junio de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Coloma, L. A., Ortiz, D. A., Frenkel, C. y Pazmiño-Armijos, G. 2013. *Hyloxalus infraguttatus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



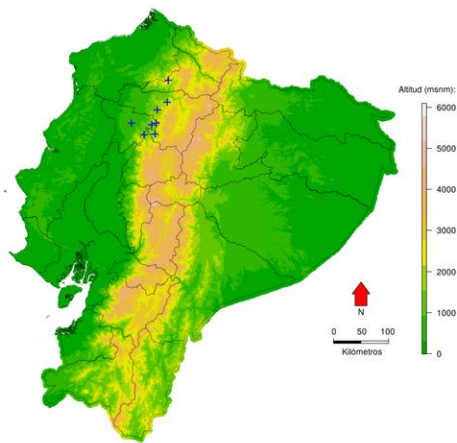
EN PELIGRO

fauna
WEB

Hyloxalus lehmanni

Rana cohete de Lehmann

Silverstone (1971)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Dendrobatidae

Regiones naturales

Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal rango = 15.4–20.0 mm; n = 24 (Coloma 1995)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 20.0 mm (rango 17.0–22.8; n = 40) (Coloma 1995)

Es una rana muy pequeña a pequeña con coloración ventral negra en machos, blanco o gris en hembras; reborde cutáneo ausente en el Dedo II; disco en el Dedo IV del pie expandido. Es similar a *Hyloxalus anthracinus* e *Hyloxalus toachi* en que tienen una línea oblicua lateral completa, no tienen marcas discretas en la región gular-pectoral ni un vientre reticulado, punteado o jaspeado, pero tiene un rubor negro ventralmente. Se distingue de *Hyloxalus anthracinus* por tener discos digitales expandidos en los dedos de los pies y de *Hyloxalus toachi* por carecer de testículos café y presentar barras transversales en los muslos (Coloma 1995).

Descripción

Es una rana de tamaño muy pequeño a pequeño que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Coloma 1995): (1) disco en el Dedo III expandido; (2) longitud del Dedo I = Dedo II en la mano; (3) reborde cutáneo ausente en el Dedo II; (4) disco en el Dedo IV del pie expandido; (5) reborde cutáneo ausente en el Dedo IV del pie; (6) pliegue metatarsal externo ausente; (7) membrana en los dedos pediales

ausente; (8) línea oblicua lateral presente, extendiéndose hasta el ojo; (9) línea dorsolateral ausente; (10) dos marcas discretas ausentes en la región gular-pectoral; (11) línea ventrolateral ausente; (12) Dedo III no hinchado en machos.

Coloración

Línea oblicua lateral presente, extendiéndose hasta el ojo. Dos marcas discretas ausentes en la región gular-pectoral. Abdomen negro en machos, blanco o gris en hembras; dimorfismo sexual en la coloración ventral. Testículos blancos (Coloma 1995).

Hábitat y Biología

Ha sido encontrada en campos abiertos y áreas modificadas, pero siempre cerca de riachuelos. Los huevos son depositados en la hojarasca y los machos transportan los renacuajos a riachuelos de agua poco corriente. Se encuentra en simpatria con *Hyloxalus awa*, *Anomaloglossus confusus*, *Epipedobates espinosai*, y posiblemente con *Hyloxalus whymperi*. Su límite inferior de distribución altitudinal es cercano al límite superior de distribución de *Hyloxalus toachi* (Coloma 1995).

Distribución

Se distribuye ampliamente en las Cordilleras Occidental y Central desde el Departamento de Antioquia en Colombia hasta el sur de la Provincia de Cotopaxi y Las Pampas en el norte de Ecuador (Coloma 1995).

Rango Altitudinal:

de 1460 a 2120 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Casi amenazada.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro

Taxonomía

Inicialmente descrita en el género *Colostethus*; posteriormente fue ubicada por Grant et al. (2006) bajo el género *Hyloxalus* en base a una revisión detallada de Dendrobatidae. Grant y Castro (1998) la ubican tentativamente en el grupo *Hyloxalus ramosi* por la presencia de una banda negra en la superficie ventral del codo en machos; aunque advierten la necesidad de análisis filogenéticos. Debido a la gran distancia existente entre las localidades ecuatorianas y la localidad tipo (Santa Rita, Departamento de Antioquia, Colombia) y la ausencia de registros intermedios, Coloma (1995) sugiere que los especímenes ecuatorianos podrían representar otra especie no descrita; aunque no encontró diferencias morfológicas entre estos con la serie tipo de *Hyloxalus lehmanni*. Posteriormente, Grant y Castro (1998) prevén registros del sur de Colombia, haciendo su distribución más continua con Ecuador; pero advierten que por diferencias en la distribución altitudinal de esta especie entre Colombia y Ecuador, diversidad críptica podría estar involucrada dentro de este taxón.

Etimología

El nombre específico "*lehmanni*" es referencia a F. Carlos Lehmann V.

Información Adicional

Grant y Castro (1998) discuten sobre la presencia de tejido negro, aparentemente glandular, en la superficie ventral del codo en machos.

Literatura Citada

- Coloma, L. A. 1995. Ecuadorian frogs of the genus *Colostethus* (Anura: Dendrobatidae). Miscellaneous Publications of the Museum of Natural History, University of Kansas 87:1-72. PDF
- Grant, T. y Castro, F. 1998. The cloud forest *Colostethus* (Anura: Dendrobatidae) of a region of the Cordillera Occidental of Colombia. *Journal of Herpetology* 32:378-392.
- Grant, T., Frost, D. R., Caldwell, J. P., Gagliardo, R. W., Haddad, C. F. B., Kok, P., Means, D. B., Noonan, B. P., Schargel, E., Wheeler, W. C. 2006. Phylogenetic systematics of dart-poison frogs and their relatives (Amphibia: Athesphatanura, Dendrobatidae). *Bulletin of the American Museum of Natural History* 299:262. PDF
- IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).
- Ron, S.R., Guayasamin, J.M., Menéndez-Guerrero, P. 2011. Biodiversity and Conservation Status of Ecuadorian Amphibians. En: Heatwole, H, Barrio-Amoros C. L., y Wilkinson, H. W. 2011. *Amphibian Biology* 9:129-170. Australia.
- Silverstone, P. A. 1971. Status of certain frogs of the genus *Colostethus*, with descriptions of new species. *Contributions in Science. Natural History Museum of Los Angeles County* 215. PDF

Autor(es)

Diego A. Ortiz, Luis A. Coloma y Caty Frenkel

Editor(es)

Edición pendiente

Fecha Compilación

Miércoles, 15 de Mayo de 2013

Fecha Edición

Miércoles, 15 de Mayo de 2013

Actualización

Miércoles, 14 de Junio de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Ortiz, D. A., Coloma, L. A. y Frenkel, C. 2013. *Hyloxalus lehmanni* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



**DATOS
INSUFICIENTES**

fauna
WEB

Hyloxalus maquipucuna

Rana cohete Maquipucuna

Coloma (1995)



Orden: Anura | **Familia:** Dendrobatidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal 21.2 mm (n = 1) (Coloma 1995)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 23.8 mm (rango 23.5–24.1; n = 2) (Coloma 1995)

Es una rana pequeña con coloración dorsal negra, al igual que los flancos; presenta una línea oblicua lateral, ancha, amarilla brillante y se extiende hasta el ojo. Es similar a *Hyloxalus delatorreae* en que tienen una línea oblicua lateral completa, carecen de las dos marcas discretas en la región gular-pectoral, y tienen el vientre punteado o reticulado, y poseen dos pequeños puntos en la base de los brazos ventralmente. Se distingue de *Hyloxalus delatorreae* por su tamaño mayor, una línea oblicua lateral más ancha, y por carecer de marcas oscuras dispersas en la superficie dorsal de los muslos (Coloma 1995).

Descripción

Es una rana de tamaño pequeño que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Coloma 1995): (1) disco en el Dedo III expandido; (2) Dedo I usualmente más corto que el Dedo II; (3) reborde cutáneo ausente en el Dedo II; (4) disco en el Dedo IV del pie expandido;

(5) reborde cutáneo ausente en el Dedo IV del pie; (6) pliegue tarsal externo ausente; (7) membrana en los dedos pediales ausente; (8) Dedo III no hinchado en machos; (9) machos con hendiduras y sacos vocales.

Coloración

Línea oblicua lateral presente, es ancha, amarilla brillante y se extiende hasta el ojo. Línea dorsolateral ausente. Dorso y flancos negros. Marcas discretas ausentes en la región gular-pectoral. Dos puntos negros pequeños se encuentran en la superficie ventral de la base de los brazos. Línea ventrolateral ausente. Abdomen blanco en hembras, negruzco con puntos claros en machos. Dimorfismo sexual en la coloración ventral. Testículos blancos (Coloma 1995).

Hábitat y Biología

Viven cerca de riachuelos. Su modo reproductivo no ha sido documentado, pero probablemente sus larvas se desarrollan en riachuelos. No ha sido encontrada en simpatria con ninguna otra especie de dendrobátido (Coloma 1995).

Distribución

Es conocida únicamente de su localidad tipo: la Reserva Maquipucuna, Provincia de Pichincha, Ecuador (Coloma 1995).

Rango Altitudinal:

a 1800 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Datos insuficientes.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Datos insuficientes

Taxonomía

Inicialmente descrita en el género *Colostethus* (Coloma 1995); posteriormente fue ubicada bajo *Hyloxalus* por Grant et al. (2006) en base a una revisión detallada de Dendrobatidae.

Etimología

En referencia a la Reserva "Maquipucuna" en la vecindad de la localidad tipo que mantiene bosques nublados únicos de los Andes Occidentales en Ecuador. "Maquipucuna" es un nombre quechua que se refiere a los valles empinados que asemejan manos ahuecadas (Coloma 1995).

Literatura Citada

1. Coloma, L. A. 1995. Ecuadorian frogs of the genus *Colostethus* (Anura: Dendrobatidae). Miscellaneous Publications of the Museum of Natural History, University of Kansas 87:1-72. PDF
2. Grant, T., Frost, D. R., Caldwell, J. P., Gagliardo, R. W., Haddad, C. F. B., Kok, P., Means, D. B., Noonan, B. P., Schargel, E., Wheeler, W. C. 2006. Phylogenetic systematics of dart-poison frogs and their relatives (Amphibia: Athesphatanura, Dendrobatidae). Bulletin of the American Museum of Natural History 299:262. PDF
3. IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).

Autor(es)

Luis A. Coloma, Diego A. Ortiz y Caty Frenkel

Editor(es)

Luis A. Coloma **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Jueves, 16 de Mayo de 2013

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

Miércoles, 14 de Junio de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Coloma, L. A., Ortiz, D. A. y Frenkel, C. 2010. *Hyloxalus maquipucuna* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



**DATOS
INSUFICIENTES**

fauna
WEB

Hyloxalus whymperi

Rana cohete de Tanti

Boulenger (1882)



Orden: Anura | **Familia:** Dendrobatidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal (rango = 20.8–22.6 mm; n = 3) (Coloma 1995)

Hembras Longitud Rostro-cloacal desconocido ()

Es una rana pequeña, presenta línea dorsolateral; carece de membranas entre los dedos; los machos presentan el abdomen fuertemente obscurecido con puntos blancos. Es similar a *Hyloxalus exasperatus* que carece de las líneas oblicua y ventrolateral, y carece de membrana entre los dedos de los pies. Ambas difieren ya que *Hyloxalus whymperi* tiene el abdomen fuertemente obscurecido en machos (manchas blancas y negras difusas en el abdomen en machos de *Hyloxalus exasperatus*). Difiere también de *Hyloxalus erythromos* en que *Hyloxalus whymperi* tiene el abdomen fuertemente obscurecido, en contraste con el patrón jaspeado de *Hyloxalus erythromos* (Coloma 1995).

Descripción

Es una rana de tamaño pequeño que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Coloma 1995): (1) disco en el Dedo III de la mano expandido; (2) longitud del Dedo I = Dedo II; (3) reborde cutáneo ausente en el Dedo II; (4) disco en el Dedo IV del pie expandido; (5) reborde cutáneo ausente en el Dedo IV del pie; (6) pliegue tarsal externo ausente; (7) membrana entre los dedos ausente; (8) línea oblicua

lateral ausente; (9) línea dorsolateral presente; (10) marcas discretas ausentes en el pecho; (11) línea ventrolateral ausente; (12) Dedo III en la mano no hinchado en machos.

Coloración

Abdomen fuertemente obscurecido con puntos blancos en machos. Testículos blancos (Coloma 1995).

Hábitat y Biología

Habita en Bosques muy húmedos premontanos. No existe información sobre su hábitat reproductivo, aunque probablemente sus larvas se desarrollan en riachuelos. *Hyloxalus whympersi* se encuentra generalmente en las mismas áreas que *Hyloxalus toachi*, *Hyloxalus lehmanni*, *Anomaloglossus confusus*, *Hyloxalus awa* y *Epipedobates espinosai* (Coloma 1995).

Distribución

Se conoce únicamente de la localidad tipo Tanti (hacienda ubicada en la carretera entre Santo Domingo y Alluriquí), y de las cercanías de San Francisco de Las Pampas en el centro oeste de Ecuador (Provincia de Pichincha) (Coloma 1995).

Rango Altitudinal:

de 600 a 1800 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Datos insuficientes.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Datos insuficientes

Taxonomía

Frost (2013) provee los cambios taxonómicos históricos de la especie; la cual es considerada en la actualidad bajo el género *Hyloxalus* en base a una revisión detallada de Dendrobatidae (Grant et al. 2006). Coloma (1995) sugiere que esta especie podría ser con-específica con *Hyloxalus erythromos*.

Etimología

El nombre específico "*whympersi*" es referencia al alpinista, explorador y artista británico Edward Whympers.

Información Adicional

Coloma (1995) provee una descripción detallada de un espécimen, así como de la coloración en preservante.

Literatura Citada

1. Boulenger, G. A. 1882. Account of the reptiles and batrachians collected by Mr. Edward Whympers in Ecuador in 1879-80. *Annals and Magazine of Natural History* 5:457-467.
2. Coloma, L. A. 1995. Ecuadorian frogs of the genus *Colostethus* (Anura: Dendrobatidae). *Miscellaneous Publications of the Museum of Natural History, University of Kansas* 87:1-72. PDF
3. Frost, D. R. 2013. *Amphibian Species of the World: an online reference*. Version 5.6 (15 October, 2012). Base de datos accesible en <http://research.amnh.org/vz/herpetology/amphibia/> American Museum of Natural History, New York, USA.
4. Grant, T., Frost, D. R., Caldwell, J. P., Gagliardo, R. W., Haddad, C. F. B., Kok, P., Means, D. B., Noonan, B. P., Schargel, E., Wheeler, W. C. 2006. Phylogenetic systematics of dart-poison frogs and their relatives (Amphibia: Athesphatanura, Dendrobatidae). *Bulletin of the American Museum of Natural History* 299:262. PDF
5. IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).

Autor(es)

Luis A. Coloma, Diego A. Ortiz y Caty Frenkel

Editor(es)

Luis A. Coloma **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Miércoles, 22 de Mayo de 2013

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

Miércoles, 14 de Junio de 2017

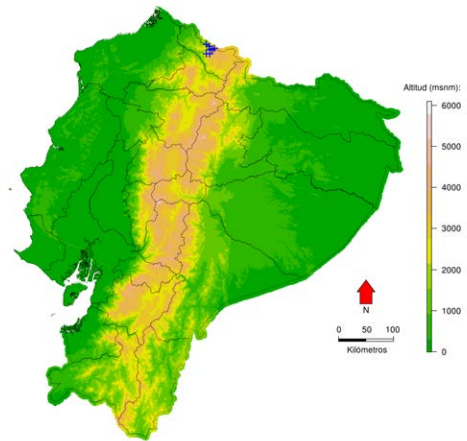
¿Cómo citar esta sinopsis?

Coloma, L. A., Ortiz, D. A. y Frenkel, C. 2010. *Hyloxalus whymeri* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



**PELIGRO
CRÍTICO**
fauna
WEB

Hyloxalus delatorreae
Rana cohete de Stella
Coloma (1995)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Dendrobatidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal rango = 17.5–20.8 mm; n = 8 (Coloma 1995)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 19.9 mm (rango 19.3–20.5; n = 2) (Coloma 1995)

Es una rana muy pequeña a pequeña con coloración dorsal café grisáceo, línea oblicua lateral presente, dorada o crema, extendiéndose hasta el ojo; marcas discretas ausentes en la región gular-pectoral; dos puntos negros pequeños en la base de los brazos. Es similar a *Hyloxalus maquipucuna* en que ambas tienen una línea oblicua lateral completa, el vientre es reticulado o punteado, dos marcas pequeñas en la parte ventral de la inserción del brazo, y no tienen marcas en forma de bandas en la región gular-pectoral. Se distingue de *Hyloxalus maquipucuna* en que tiene más marcas en la superficie dorsal de los muslos y una línea oblicua lateral más delgada. Se distingue de *Hyloxalus pulchellus* en que esta última carece ventralmente de manchas negras y una línea ventrolateral, y los discos de los dedos manuales son menos expandidos (Coloma 1995).

Descripción

Es una rana de tamaño muy pequeño o pequeño que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Coloma 1995): (1) disco en el Dedo III de la mano expandido; (2) longitud del Dedo I = Dedo II en la mano; (3) reborde cutáneo ausente en el Dedo II de la mano; (4) disco en el Dedo IV del pie más ancho que el ancho del dedo; (5) reborde cutáneo ausente en el Dedo IV del pie, quilla presente; (6) pliegue tarsal externo ausente; (7) membrana ausente en los dedos pediales; (8) Dedo III en la mano no hinchado en machos; (9) el espiráculo de la larva se orienta hacia la izquierda.

Coloración

Dorso café grisáceo. Línea oblicua lateral presente, dorada o crema, extendiéndose hasta el ojo. Línea dorsolateral ausente. Abdomen blanco en hembras, reticulado o con puntos blancos en machos. Marcas discretas ausentes en la región gular-pectoral. Dos puntos negros pequeños en la base de los brazos. Línea ventrolateral ausente. Testículos blancos. Renacuajos cafés oscuros; musculatura de la cola crema con flecos cafés oscuros (Coloma 1995).

Hábitat y Biología

Son activos entre las 0600 y 1800 hrs. con un pico entre las 0900–1300 hrs. Habitan áreas de rancheo de ganado con remanentes de bosque y riachuelos en las cunetas de caminos. Se encontraron individuos bajo piedras y troncos. Su actividad vocal incrementa con la temperatura. Los machos transportan a los renacuajos sobre su espalda. Renacuajos han sido registrados en Febrero y Abril. *Hyloxalus delatorreae* no ha sido registrada simpátricamente con ninguna otra especie de dendrobátido (Coloma 1995, Yáñez-Muñoz y Meza-Ramos 2006).

Distribución

Se conoce solo de tres localidades en las estribaciones noroccidentales de los Andes en Ecuador (Provincia de Carchi) (Coloma 1995).

Rango Altitudinal:

de 2340 a 2700 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: En peligro crítico.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro crítico

Taxonomía

Inicialmente descrita bajo el género *Colostethus* (Coloma 1995); posteriormente asignada al género *Hyloxalus* por Grant et al. (2006) en base a una filogenia molecular y una revisión detallada de la familia Dendrobatidae. Con un alto soporte, las filogenias de Santos et al. (2009) y Pyron y Wiens (2011) muestran una cercana relación entre *Hyloxalus delatorreae* con *Hyloxalus pulchellus*.

Etimología

El nombre específico es un patronímico para Stella de la Torre, una de los colectores de los paratipos de esta especie, y por contribuir significativamente a las colecciones de anfibios en Ecuador (Coloma 1995).

Información Adicional

Coloma (1995) describe la especie e incluye datos de morfología, color en vida, renacuajo, distribución y ecología. Además provee una foto en color de un paratipo, y una ilustración en blanco y negro de un renacuajo en vista lateral. Yáñez-Muñoz y Meza-Ramos (2006) proveen datos de distribución, estado poblacional, actividad, y reproducción en Morán (Provincia de Carchi). Además discuten aspectos de conservación y proveen una fotografía a color de un adulto.

Literatura Citada

1. Coloma, L. A. 1995. Ecuadorian frogs of the genus *Colostethus* (Anura: Dendrobatidae). *Miscellaneous Publications of the Museum of Natural History, University of Kansas* 87:1-72. PDF
2. Grant, T., Frost, D. R., Caldwell, J. P., Gagliardo, R. W., Haddad, C. F. B., Kok, P., Means, D. B., Noonan, B. P., Schargel, E., Wheeler, W. C. 2006. Phylogenetic systematics of dart-poison frogs and their relatives (Amphibia: Athesphatanura, Dendrobatidae). *Bulletin of the American Museum of Natural History* 299:262. PDF
3. IUCN. 2010. The IUCN red list of threatened species. <http://www.iucnredlist.org/apps/redlist/search>. (Consultado: 2010).
4. Yáñez-Muñoz, M. H. y Meza-Ramos, P. 2006. Generando información para conservar a *Colostethus delatorreae* (Anura: Dendrobatidae): una especie de rana nodriza críticamente amenazada en los andes ecuatorianos. *Boletín Especies Amenazadas UICN* 6:1-3. PDF

Autor(es)

Luis A. Coloma, Diego A. Ortiz y Caty Frenkel

Editor(es)

Luis A. Coloma **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Miércoles, 8 de Mayo de 2013

Fecha Edición

Miércoles, 8 de Mayo de 2013

Actualización

Martes, 13 de Junio de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Coloma, L. A., Ortiz, D. A. y Frenkel, C. 2013. *Hyloxalus delatorreae* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



**PELIGRO
CRÍTICO**

fauna
WEB

Ectopoglossus confusus **Rana nodriza confusa**

Myers y Grant (2009)

Orden: Anura | **Familia:** Dendrobatidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental, Bosque Piemontano Occidental

Pisos Altitudinales

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal rango = 21.5–22.1 mm (n = 3) (Coloma 1995)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 24.22 mm (rango 23.0–26.0; n = 6) (Myers y Grant (2009))

Es una rana pequeña de color verde oscuro o negro, con membranas extensas entre los dedos de los pies. Se diferencia de todas las especies de la familia Dendrobatidae del Ecuador por la presencia de un proceso lingual medio (Myers y Grant 2009). Especies del Chocó ecuatoriano superficialmente similares a *Ectopoglossus confusus* son *Hyloxalus infraguttatus*, *Hyloxalus toachi* e *Hyloxalus awa*. Las tres especies se diferencian por tener membranas poco desarrolladas entre los dedos de los pies (muy desarrolladas en *Ectopoglossus confusus*). La presencia de esas membranas también la diferencian de casi todas las especies de *Pristimantis* del Ecuador.

Descripción

Presenta la siguiente combinación de caracteres (Myers y Grant 2009): (1) hocico redondeado, un poco puntiagudo en vista lateral; redondeado o ampliamente redondeado en vista dorsal; (2) tímpano distintivo, cubierto posterodorsalmente por pliegue supratimpánico; (3) tubérculo cloacal usualmente bien desarrollado en la base de cada pierna; (4) discos de los dedos manuales poco a moderadamente expandidos; (5) longitud del Dedo manual I casi igual o igual al II (Dedo II generalmente un poco más largo); (6) rebordes cutáneos presentes en los dedos manuales, al menos en el borde preaxial; (7) discos de los dedos pediales moderadamente expandidos; rebordes cutáneos delgados en las zonas extra-membranosas; (8) quilla tarsal externa bien definida; (9) dedos pediales con membrana extensa; (10) dorso verde muy oscuro, casi negro en algunos individuos; (11) Dedo manual III no hinchado en machos.

Hábitat y Biología

En Ecuador, han sido vistos en un riachuelo junto a una plantación de banano. Por la noche han sido encontrados inactivos sobre hierbas a 10 cm de altura sobre el agua (Myers, 1991; Coloma, 1995). El hábitat parece ser arroyos rocosos en bosque montano bajo. El material tipo fue encontrado principalmente bajo piedras en el filo de un arroyo de flujo rápido. En la localidad tipo era simpátrica con *Hyloxalus infraguttatus* y *Epipedobates tricolor* (Myers y Grant 2009).

Distribución

Se distribuye en el noroeste de Ecuador.

Rango Altitudinal:

Ocurre entre 600 y 1800 msnm.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Datos insuficientes.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: En peligro crítico

Taxonomía

Fue referida como *Colostethus* o *Hyloxalus chocoensis* hasta su descripción en 2009. Grant et al. 2017 la trasladaron a su género actual en base a evidencia morfológica y biogeográfica. No ha sido incluida en filogenias en base a caracteres genéticos.

Etimología

El nombre de la especie proviene del latín confundo que significa "confundir o mezclar juntos" en referencia al hecho de que esta especie estuvo confundida con otra (Myers y Grant 2009).

Información Adicional

Myers (1991) provee fotografías en blanco y negro de un individuo en vida de Ecuador, e ilustraciones de la mano izquierda y pie derecho (vistas ventrales) del holotipo. Coloma (1995) provee un sumario con datos morfológicos, color en vida, distribución y ecología. También provee ilustraciones en blanco y negro del cuerpo (vista dorsal), mano derecha (vista ventral), y pie izquierdo (vista ventral) y de los testículos hipertrofiados de especímenes de Ecuador.

Literatura Citada

1. Frost, D. R. 2009. Amphibian Species of the World: an Online Reference. Version 5.3. <http://research.amnh.org/herpetology/amphibia/index.php>. American Museum of Natural History, New York, USA. [Consulta: Noviembre 2009].
2. Grant, T., Rada, M., Anganoy-Criollo, M. A., Batista, A., Dias, P. H., Moriguchi Jeckel, A., Machado, D. J., Rueda-Almonacid, J. V. 2017. Phylogenetic systematics of Dart-Poison frogs and their relatives revisited (Anura: Dendrobatoidea). South American Journal of Herpetology 12:1-90.
3. Myers, C. W. y Grant, T. 2009. *Anomaloglossus confusus*, a new Ecuadorian frog formerly masquerading as "*Colostethus*" *chocoensis* (Dendrobatoidea: Aromobatidae). American Museum Novitates 3659:1-12.

Autor(es)

Caty Frenkel

Editor(es)

Santiago R. Ron

Fecha Compilación

Lunes, 18 de Enero de 2010

Fecha Edición

Sábado, 7 de Octubre de 2017

Actualización

Lunes, 9 de Octubre de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Frenkel, C. 2017. *Ectopoglossus confusus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



**DATOS
INSUFICIENTES**

fauna
WEB

Nymphargus lasgralarias **Rana de cristal de Las Gralarias**

Hutter y Guayasamin (2012)



Orden: Anura | **Familia:** Centrolenidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 25.3 mm (rango 24.6–26.5; n = 19) (Hutter y Guayasamin 2012)

Hembras Longitud Rostro-cloacal (Desconocido)

Es una rana pequeña con coloración dorsal uniformemente verde. Las únicas otras especies que tienen un dorso verde sin puntos son *Nymphargus cristinae*, *Nymphargus prasinus* y *Nymphargus wileyi*. *Nymphargus lasgralarias* puede ser distinguida de *Nymphargus cristinae* por ser más pequeña (Longitud Rostro-cloacal promedio en machos de *Nymphargus cristinae* = 28.0 mm [rango = 26.0–31.1; n = 12]), tener un hocico truncado en vista dorsal y pronunciado en vista lateral (subacuminado en vista dorsal, truncado en vista lateral en *Nymphargus cristinae*), carecer de dientes vomerinos (presentes o ausentes en *Nymphargus cristinae*), y carecer de tubérculos subarticulares en la palma (tubérculos pequeños y abundantes en *Nymphargus cristinae*). Difiere de *Nymphargus prasinus* por tener hocico truncado en vista dorsal (redondeado en *Nymphargus prasinus*), dientes vomerinos ausentes (5-7 dientes en cada proceso vomerino en *Nymphargus prasinus*), y tener un tamaño considerablemente menor (LRC rango en machos de *Nymphargus prasinus* = 33.0-34.5 mm; n = 3). Difiere de *Nymphargus wileyi* (una especie endémica de las estribaciones amazónicas de Ecuador) por tener sus riñones cubiertos por una capa homogéneamente blanca (riñones cubiertos por peritóneo blanco con pequeños puntos no pigmentados en *Nymphargus wileyi*).

De entre las especies de *Nymphargus* de las estribaciones pacíficas, *Nymphargus lasgralarias* puede ser confundida con *Nymphargus buenaventura* y *Nymphargus griffithsi*. Se diferencia de *Nymphargus buenaventura* por su textura de piel del dorso que es áspera (sin verrugas) y homogéneamente verde (sin puntos amarillos) (dorso verde con verrugas correspondientes a puntos amarillos pálidos en *Nymphargus buenaventura*), es más grande (LRC rango en machos de *Nymphargus buenaventura* = 20.9-22.4 mm; n = 4). Adicionalmente, *Nymphargus lasgralarias* y *Nymphargus buenaventura* no han sido registradas en simpatría. *Nymphargus lasgralarias* se diferencia de *Nymphargus griffithsi* en su coloración dorsal que es uniformemente verde con melanóforos negros diminutos (verde con pequeños puntos y/o melanóforos pequeños y diminutos en *Nymphargus griffithsi*), es más grande (LRC rango en machos de *Nymphargus griffithsi* = 22.5-24.2 mm; n = 5), su iris es amarillo dorado con una ligera reticulación y puntos pequeños más numerosos (blanco plateado con puntos negros más grandes y menos abundantes, y reticulación en su parte media en *Nymphargus griffithsi*), y en su canto (Hutter y Guayasamin 2012).

Descripción

Es una rana de tamaño pequeño que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Hutter y Guayasamin 2012): (1) procesos dentígeros de los vomers ausentes; (2) hocico truncado en vista dorsal, pronunciado en vista lateral; (3) tímpano pequeño; pliegue supratimpánico presente; membrana timpánica translúcida y pigmentada solo en su mitad superior; (4) piel dorsal finamente áspera, con microespículas; (5) piel ventral areolada, con un par de verrugas grandes y redondeadas en las superficies ventrales de los muslos bajo la cloaca; (6) cloaca rodeada por verrugas bajas, no esmaltadas; (7) mitad superior del peritoneo parietal ventral cubierta por iridióforos (= blanco); el resto de peritoneo es translúcido, a excepción de una capa delgada de iridióforos cubriendo el corazón y la capsula renal; (8) hígado tetralobulado; (9) espinas humerales ausentes; (10) membrana ausente entre los dedos manuales; (11) membrana alcanza aproximadamente la mitad de los dedos pediales, fórmula: I(2-2)-(2⁺-2^{1/2})II(2-2)-(3-3)III(2-2)-(3-3)IV(3-3⁺)-2V; (12) pliegues ulnares y tarsales bajos, apenas evidentes, no esmaltados; (13) parche nupcial Tipo I; preplex no separado del dedo manual I; (14) dedo manual I ligeramente más corto que el II; (15) diámetro del ojo mayor que el ancho del disco en el dedo manual III.

Coloración

Tiene el dorso verde, con melanóforos oscuros diminutos; flancos blancos amarillentos; manos y pies verdes amarillentos; melanóforos ausentes en los dedos manuales y pediales, cuando están presentes se restringen a las superficies dorsales del dedo manual IV y dedos pediales III y V; iris amarillo dorado, con numerosos puntos negros pequeños (Hutter y Guayasamin 2012).

Hábitat y Biología

Es activa durante la noche y habita sobre riachuelos pequeños permanentes (~3 m de ancho) dentro del bosque montano primario con disturbio mínimo. Los machos vocalizan desde la punta de helechos pequeños, hojas pequeñas, y hojas de palma largas a 1-6 m sobre el riachuelo. Los huevos son depositados en la punta de las hojas sobre el riachuelo. Posteriormente, la masa de huevos se expande después de absorber agua y queda colgada de la punta de las hojas. En promedio se observaron 25.4 huevos por puesta (rango 12-36; n = 23). *Nymphargus lasgralarias* vive simpátricamente con otros centrolénidos como *Centrolene balux*, *Centrolene heloderma*, *Centrolene lynchi*, *Centrolene peristictum*, *Nymphargus grandisonae* y *Nymphargus griffithsi*. Otros anuros simpátricos a lo largo de los riachuelos y quebradas son *Hyloscirtus alytolylax*, *Pristimantis eugeniae*, *Pristimantis calcarulatus*, *Pristimantis parvillus* y *Pristimantis w-nigrum*. (Hutter y Guayasamin 2012).

Distribución

Es conocida únicamente de su localidad tipo donde es abundante (Reserva Las Gralarias, provincia de Pichincha, Ecuador).

Rango Altitudinal:

de 1850 a 2000 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: No evaluada.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Datos insuficientes

Taxonomía

No ha sido incluido en filogenias basadas en caracteres moleculares, por lo que sus relaciones evolutivas aún son inciertas. Morfológicamente, *Nymphargus lasgralarias* y *Nymphargus griffithsi* podrían estar cercanamente relacionadas. El hecho de que ambas especies se encuentren en alopatría y simpatría en las estribaciones pacíficas de los Andes en Ecuador indicaría que procesos tales como contrastes ambientales favorecieron su separación. Otra posibilidad es que *Nymphargus lasgralarias* se encuentre cercanamente relacionada a *Nymphargus wileyi* (que es morfológicamente similar pero se encuentra en las estribaciones amazónicas); en este sentido su especiación habría ocurrido por eventos de vicarianza durante el levantamiento de los Andes (Hutter y Guayasamin 2012).

Etimología

El nombre de la especie hace referencia a la localidad tipo, Reserva Las Gralarias, en la Provincia de Pichincha, Ecuador (Hutter y Guayasamin 2012).

Información Adicional

Hutter y Guayasamin (2012) describen el canto. También indican que el comportamiento de combate descrito para *Nymphargus griffithsi* por Duellman y Savitzky (1976), en realidad podría tratarse de *Nymphargus lasgralarias* debido a las características de su canto (Hutter y Guayasamin 2012).

Literatura Citada

1. Duellman, W. E. y Savitzky, A. H. 1976. Aggressive behavior in a centrolenid frog, with comments on territoriality in anurans. *Herpetologica*, 32:401-404. PDF
2. Guayasamin, J. M., Castroviejo-Fisher, S., Trueb, L., Ayarzagüena, J., Rada, M., Vila, C. 2009. Phylogenetic systematics of glassfrogs (Amphibia: Centrolenidae) and their sister taxon *Allophryne ruthveni*. *Zootaxa* 2100:1-97. PDF
3. Hutter, C. R. y Guayasamin, J. M. 2012. A new cryptic species of glassfrog (Centrolenidae: *Nymphargus*) from Reserva Las Galarias, Ecuador. *Zootaxa* 3257:1-21.

Autor(es)

Diego A. Ortiz y Andrea Varela-Jaramillo

Editor(es)

Edición pendiente

Fecha Compilación

Martes, 2 de Julio de 2013

Fecha Edición

Martes, 2 de Julio de 2013

Actualización

Martes, 6 de Junio de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Ortiz, D. A y Varela-Jaramillo, A. 2013. *Nymphargus lasgralarias* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



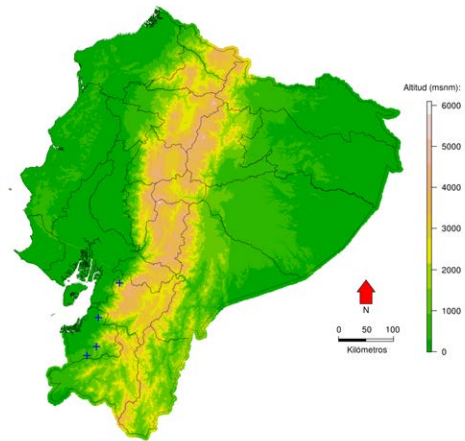
**DATOS
INSUFICIENTES**

fauna
WEB

Nymphargus buenaventura

Rana de cristal de Buenaventura

Cisneros-Heredia y Yáñez-Muñoz (2007)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Centrolenidae

Regiones naturales

Bosque Deciduo de la Costa, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Rango = 20.9–22.4 mm; n = 4 (Cisneros-Heredia y Yáñez-Muñoz 2007)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Desconocido ()

Es una rana pequeña con una coloración dorsal verde claro con puntos amarillos o crema pálidos en toda la superficie dorsal, incluyendo brazos y piernas, reducidas membranas entre los dedos de la mano, ausencia de espina humeral, ausencia de iridóforos en el peritoneo visceral digestivo y presencia de iridóforos cubriendo la cápsula renal. Este último carácter es compartido con otras tres especies, *Nymphargus cariticommatus*, *Nymphargus griffithsi* y *Nymphargus wileyi*. *Nymphargus cariticommatus* difiere de *Nymphargus buenaventura* por tener el hocico redondeado visto dorsalmente, puntos amarillos en el dorso (puntos amarillos pálido a crema pálido en *Nymphargus buenaventura*), iris blanco con reticulaciones negras y por ocurrir en la vertiente oriental de los Andes de Ecuador (*Nymphargus buenaventura* está restringido a la vertiente occidental). *Nymphargus griffithsi* difiere por tener puntos dorsales oscuros, aunque algunas poblaciones tienen puntos blancos o amarillos. *Nymphargus wileyi*, de la vertiente nororiental del Ecuador, difiere por tener el dorso verde uniforme .

Descripción

Es una rana de tamaño pequeño que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Cisneros-Heredia y Yáñez-Muñoz 2007): (1) dientes vomerinos ausentes; (2) hocico truncado visto dorsal y lateralmente; narinas elevadas con una profunda depresión en el área entre narinas; (3) mitad inferior del anillo timpánico evidente, orientado dorsolateralmente con inclinación dorsoventral; pliegue supratimpánico ausente o muy pequeño; (4) dorso levemente granular con tubérculos aplanados dispersos que corresponden a puntos claros y extensas microgranulaciones; (5) piel ventral aureolada, dos tubérculos grandes, redondos y aplanados posteroventralmente en los muslos; piel subcloacal granular y esmaltada; (6) mitad superior del peritoneo parietal blanco, los demás peritoneos son transparentes excepto por las cápsulas renales cubiertas por iridóforos; (7) hígado tetralobulado; (8) espina humeral ausente; (9) membranas ausentes entre dedos I, II y III de la mano; basal entre los dedos externos; fórmula de membranas de la mano: III 22/3 — 21/2 IV; (10) membrana de los pies moderada; fórmula de las membranas del pie: I 2 — 2+ II 1+ — 21/2 III 1 — 21/2 IV 21~/2 — 12/3 V; (11) bordes ventrales y externos del antebrazo y tarso con un pliegue pequeño, otros pliegues dérmicos ausentes; (12) almohadilla nupcial sin pigmentar, Tipo I, prepólex oculto; (13) primer dedo de la mano más corto que el segundo, (14) diámetro del ojo mayor que el ancho del disco del Dedo III; (15) dorso verde con puntos amarillos pálidos dispersos; huesos verdes; (16) en preservante, dorso lavanda pálido con puntos crema dispersos; (17) iris plateado amarillento con finas reticulaciones marrón oscuras; (18) manos verde amarillentas con discos amarillo brillantes, melanóforos en los dedos externos de manos y pies.

Coloración

Dorso verde claro con puntos amarillos o crema pálidos en toda la superficie dorsal, incluyendo brazos y piernas. Vientre crema. Manos y pies verde amarillentos con discos amarillo brillantes. Iris plateado amarillento con finas reticulaciones marrones (Cisneros-Heredia y Yáñez-Muñoz 2007).

Hábitat y Biología

Existe poca información acerca de su historia natural. Se ha encontrado en ramas y arbustos a 1-3 m sobre riachuelos. Los machos cantan desde la haz de las hojas a lo largo de riachuelos. Se encontró un macho cerca de una masa de huevos con 38 embriones, la puesta se encontraba sobre una planta epífita a 1 m sobre un riachuelo. Vive en simpatria con *Espararana prosoblepon* e *Hyloscirtus alytolylax* (Cisneros-Heredia y Yáñez-Muñoz 2007).

Distribución

Se conoce solo de dos localidades en los bosques montanos del suroeste de Ecuador.

Rango Altitudinal:

De 1200 a 1770 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Datos insuficientes.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Datos insuficientes

Taxonomía

No ha sido incluida en filogenias basadas en caracteres moleculares, por lo que sus relaciones evolutivas aún son inciertas. Sin embargo, por su semejanza morfológica con *Nymphargus griffithsi*, *Nymphargus wileyi* y *Nymphargus caritocommatus*, se la considera parte del clado *Nymphargus* (Guayasamin et al. 2009). *Nymphargus buenaventura* puede ser considerada sinónimo de *Nymphargus griffithsi*. No existen diferencias discretas entre las poblaciones de *Nymphargus griffithsi* y las poblaciones reconocidas como *Nymphargus buenaventura*. Sin embargo, *Nymphargus griffithsi* podría representar un complejo de especies en sí mismo. Actualmente se mantiene el estatus de especie de *Nymphargus buenaventura* hasta que haya disponibles mayores estudios.

Etimología

El nombre de la especie hace referencia a la Reserva Biológica Buenaventura, el lugar de colección del holotipo (Cisneros-Heredia y Yáñez-Muñoz 2007).

Información Adicional

Cisneros-Heredia y Yáñez-Muñoz (2007) presentan fotografías dorsales en vida; vista dorsal y lateral de la cabeza y vista ventral de la mano y pie. Guayasamin et al. (2009) presentan una fotografía dorsal en vida. Cisneros-Heredia y Yáñez-Muñoz (2007) y Guayasamin et al. (2009) comentan sobre su taxonomía.

Literatura Citada

1. Cisneros-Heredia, D. F. y Yáñez-Muñoz, M. H. 2007. A new species of glassfrog (Centrolenidae) from the southern Andean foothills on the west Ecuadorian region. *South American Journal of Herpetology* 2:1-10. PDF
2. Guayasamin, J. M., Castroviejo-Fisher, S., Trueb, L., Ayarzagüena, J., Rada, M., Vila, C. 2009. Phylogenetic systematics of glassfrogs (Amphibia: Centrolenidae) and their sister taxon *Allophryne ruthveni*. *Zootaxa* 2100:1-97. PDF

Autor(es)

Juan M. Guayasamín, Andrea Varela-Jaramillo y Caty Frenkel.

Editor(es)

Santiago R. Ron

Fecha Compilación

Miércoles, 5 de Mayo de 2010

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

Martes, 6 de Junio de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Guayasamín, J. M., Varela-Jaramillo, A. y Frenkel, C. 2010. *Nymphargus buenaventura* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



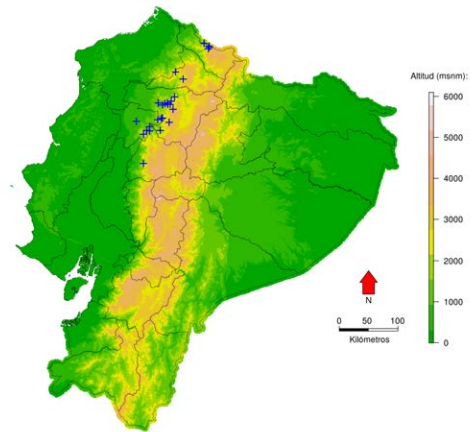
VULNERABLE

fauna
WEB

Nymphargus griffithsi

Rana de cristal de Ecuador

Goin (1961)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Centrolenidae

Regiones naturales

Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Templada occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 24.0 ± 1.62 mm (rango 20.2–27.5; n = 30) ()

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 25.7 ± 1.68 mm (rango 22.5–27.9; n = 11) ()

Es una rana pequeña con coloración dorsal verde uniforme hasta verde con pequeñas manchas oscuras y/o puntos amarillos pequeños, el hocico es truncado en vista dorsal y de perfil, no tiene membranas entre los dedos de las manos y no tiene espina humeral (aunque algunos especímenes tienen crestas humerales aparentes). Solo una especie, *Nymphargus buenaventura*, una especie restringida a la Reserva Buenaventura (Provincia de El Oro), podría confundirse con *Nymphargus griffithsi*. No existen características discretas que distingan a las dos especies, sin embargo, todos los individuos conocidos de *Nymphargus buenaventura* tienen el dorso verde con puntos amarillos, mientras que la mayoría de las poblaciones de *Nymphargus griffithsi* no tienen los puntos amarillos y tienen algunas manchas oscuras en el dorso. Adicionalmente, las poblaciones de *Nymphargus griffithsi* y *Nymphargus buenaventura* tienen una distribución alopatrica, aunque esto podría explicarse por la falta de reportes en las áreas intervenidas.

Descripción

Es una rana de tamaño pequeño que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Lynch y Duellman 1973; Goin 1961): (1) proceso dentígero del vómero sin dientes; (2) hocico truncado visto dorsalmente y truncado a saliente visto lateralmente; (3) mitad inferior del anillo timpánico evidente, orientado dorsalmente con una inclinación dorsoventral; membrana tímpanica pigmentada como la piel a su alrededor; pliegue supratimpánico ausente o muy débil; (4) piel dorsal levemente granular; (5) superficie ventral posterior de los muslos con dos tubérculos agrandados; (6) mitad anterior del peritoneo parietal ventral blanco, mitad posterior transparente; pericardio blanco, todos los demás peritoneos claros; (7) hígado tetralobulado; peritoneo hepático transparente; (8) espinas humerales ausentes; (9) manos sin membranas; (10) pies con membranas hasta dos tercios de la longitud de los dedos: I 2 — 2+ II 1 — 2 III 1+ — 2 IV 2 — 1 V; (11) pliegues tarsal y ulnar blancos y bajos; (12) prepolex oculto; pliegue nupcial Tipo I en machos adultos; (13) Dedo I más corto que el Dedo II de la mano; (14) disco del Dedo III de la mano más grande que el diámetro del ojo, 20.5-26.5% del diámetro del ojo; (15) en vida, el dorso varía de uniformemente verde a verde con pequeñas manchas oscuras y o puntos amarillos pequeños; huesos verdes; (16) en etanol, el dorso es lavanda con pequeñas manchas oscuras y o puntos crema pequeños; (17) fondo del iris blanco a beige crema con puntos café a negros; (18) base de los dedos con unos cuantos melanóforos.

Coloración

El dorso varía de uniformemente verde a verde con pequeñas manchas oscuras y o puntos amarillos pequeños. Las superficies ventrales son mayoritariamente blanco verdosas. Los huesos son verdes y el iris varía de blanco a beige crema con puntos cafés a negros que forman una reticulación delgada; en algunos individuos hay un matiz amarillo alrededor de la pupila (modificado de Lynch y Duellman 1973).

Hábitat y Biología

Es activa durante la noche y se encuentra en la vegetación riverina. Durante la época reproductiva los machos cantan en la noche a una altura entre 0.5-9 m sobre el nivel del agua. Los machos tienen peleas territoriales y pelean colgando vientre con vientre de las ramas sostenidos de sus piernas. Los huevos son depositados en hojas sobre riachuelos (Duellman y Savitsky 1976).

Distribución

Se distribuye en Ecuador y Colombia en la vertiente occidental de los Andes.

Rango Altitudinal:

de 1400 y 2600 m sobre el nivel del mar

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Vulnerable.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Vulnerable

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Nymphargus cochranae* y *Nymphargus wileyi* (Twomey et al. 2014, Pyron 2014, Pyron y Wiens 2011, Guayasamin et al. 2009). *Nymphargus buenaventura* puede considerarse sinónimo de *Nymphargus griffithsi*. No existen diferencias discretas entre las poblaciones de *Nymphargus griffithsi* y la población reconocida como *Nymphargus buenaventura*. Sin embargo, *Nymphargus griffithsi* puede ser un complejo de especies por sí mismo. Así, en este momento se mantiene el estatus de *Nymphargus buenaventura* hasta que haya más estudios disponibles.

Etimología

En honor al Dr. Ivar Griffiths, por su contribución al estudio de anfibios (Goin 1961).

Información Adicional

Lynch and Duellman (1973) y Guayasamin et al. (2009) presentan fotografías en vida y la descripción del patrón de coloración dorsal de la especie. Goin (1961) presenta dibujos del cuerpo y la mano. Guayasamin et al. (2009) presentan la vista ventral de la especie.

Literatura Citada

1. Duellman, W. E. y Savitzky, A. H. 1976. Aggressive behavior in a centrolenid frog, with comments on territoriality in anurans. *Herpetologica*, 32:401-404. PDF
2. Frank, N. y Ramus, E. 1995. Complete guide to scientific and common names of reptiles and amphibians of the world. N. G. Publishing Company, 377.
3. Goin, C. J. 1961. Three new centrolenid frogs from Ecuador. *Zoologischer Anzeiger*. Leipzig 166:95-104. PDF
4. Guayasamin, J. M., Castroviejo-Fisher, S., Trueb, L., Ayarzagüena, J., Rada, M., Vila, C. 2009. Phylogenetic systematics of glassfrogs (Amphibia: Centrolenidae) and their sister taxon *Allophryne ruthveni*. *Zootaxa* 2100:1-97. PDF
5. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1973. A review of the centrolenid frogs of Ecuador, with descriptions of new species. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas*:1-66 PDF
6. Pyron, R. A. 2014. Biogeographic analysis reveals ancient continental vicariance and recent oceanic dispersal in amphibians. *Systematic Biology* 63:779-797.

7. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 61:543-583.
8. Ruiz-Carranza, P. M. y Lynch, J. D. 1991. Ranas Centrolenidae de Colombia I. Propuesta de nueva clasificación genérica. *Lozania* 57:1-30.
9. Ruiz-Carranza, P.M., Lynch, J.D. y Ardila-Robayo, A.1996. Lista actualizada de la fauna de Amphibia de Colombia. *Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales* 20:365-415.
10. Twomey, E., Delia, J., Castroviejo-Fisher, S. 2014. A review of Northern Peruvian glassfrogs (Centrolenidae), with the description of four new remarkable species. *Zootaxa* 3851:1-87.

Autor(es)

Juan M. Guayasamín, Andrea Varela-Jaramillo y Caty Frenkel.

Editor(es)

Juan M. Guayasamín.

Fecha Compilación

Martes, 1 de Enero de 1901

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

Martes, 6 de Junio de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Guayasamín, J. M., Varela-Jaramillo, A. y Frenkel, C. 2010. *Nymphargus griffithsi* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

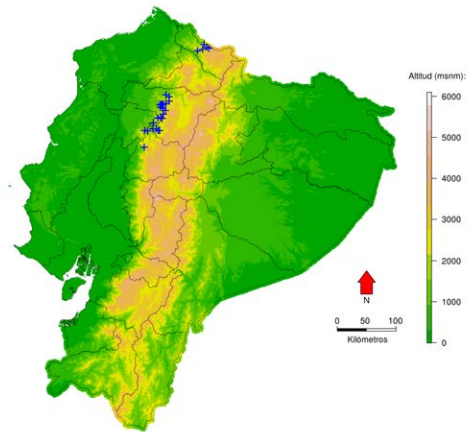
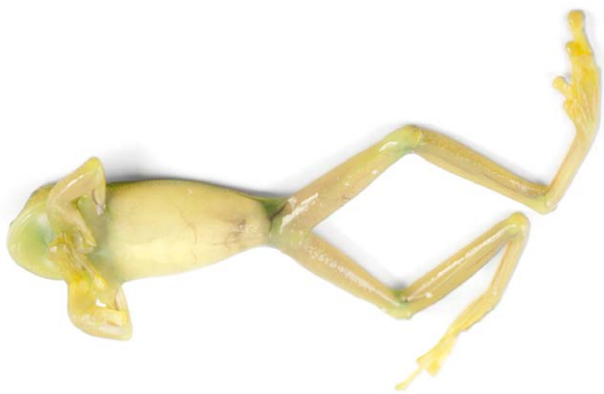


PREOCUPACIÓN
MENOR

fauna
WEB

Nymphargus grandisonae Rana de cristal sarampiona

Cochran y Goin (1970)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Centrolenidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental, Bosque Piemontano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 27.2 mm (rango 25.1–29.3; n = 44) (J. M. Guayasamin, no publicado)

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 29.8 mm (rango 28.9–30.7; n = 4) (J. M. Guayasamin, no publicado)

Es una rana pequeña coloración dorsal verde con puntos rojos y discos expandidos en los dedos. La única especie con coloración similar es la especie amazónica *Boana punctatus*. Esta se diferencia por ser más grande y por tener líneas dorsolaterales rojas (ausentes en *Nymphargus grandisonae*). Otras características de esta especie son la presencia de una pequeña espina humeral en los machos y una vejiga urinaria blanca (cubierta por iridóforos); esta última particularidad había sido previamente reportada solo en ranas de cristal de los bosques atlánticos de Brasil y Argentina.

Descripción

Es una rana de tamaño pequeño que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Cochran y Goin 1970; Lynch y Duellman 1973): (1) proceso dentígero del vómero normalmente con dientes, cada proceso con 0-7 dientes; (2) hocico redondeado en vista dorsal, truncado visto lateralmente; (3) tímpano parcialmente escondido debajo de piel, orientado casi verticalmente, diámetro 27.0-34.5% del

diámetro del ojo; pliegue supratimpánico moderado; membrana timpánica pigmentada, poco diferenciada de la piel a su alrededor; (4) dorso de machos y hembras levemente pustular, espículas diminutas evidentes en machos; (5) superficie posteroventral de los muslos con dos tubérculos agrandados; (6) iridóforos blancos cubriendo casi todo el peritoneo parietal ventral; pericardio blanco; sin iridóforos en el peritoneo que recubre intestinos, estómago, testículos y vesícula biliar; riñones dorsal y lateralmente cubiertos por iridóforos; vejiga urinaria cubierta completamente por iridóforos blancos; (7) hígado tetralobulado, sin iridóforos; (8) espina humeral pequeña en los machos; (9) membranas ausentes entre dedos II, III y IV de la mano; moderada entre dedos IV y V; fórmula de membranas de la mano IV (21/3-21/2) — (2-21/4) V; (10) fórmula de membranas del pie I (1-13/4) — (2-21/4) II (1-11/2) — (2-21/2) III (1-11/2) — (2-21/4) IV (2-21/3) — (1-11/2) V; (11) pliegue ulnar pequeño, blanco; pliegue tarsal interno bajo y corto; pliegue tarsal externo ausente o pequeño e inconspicuo; (12) prepólex oculto; en machos, almohadilla nupcial Tipo I; (13) Dedo I aproximadamente del mismo tamaño que el Dedo II (Dedo I 92.0-102.2% del Dedo II); (14) disco del Dedo III de la mano de tamaño moderado, 55.2-64.0% del diámetro del ojo.

Coloración

Dorso verde con pequeños puntos rojos; región gular verde pálido; flancos y vientre completamente blanco (combinación de la presencia de iridóforos en el peritoneo parietal y la vejiga urinaria); iris gris amarillento; peritoneo del hígado, riñones y tracto digestivo sin iridóforos; borde del labio superior blanco; huesos verdes (modificado de Lynch y Duellman 1973).

Hábitat y Biología

Están activas durante la noche, en vegetación junto a riachuelos o pantanos en bosque primario, secundario y también en bordes de pastizales. Los machos cantan desde la vegetación a alturas entre 1 y 4 m del suelo (Base de datos QCAZ). Las hembras depositan sus huevos sobre la vegetación en los bordes de riachuelos.

Distribución

Se distribuye en la vertiente occidental de la Cordillera Occidental en Colombia, desde el Departamento de Antioquia, al sur hacia la vertiente pacífica de los Andes del norte y centro de Ecuador.

Rango Altitudinal:

de 1140 a 2000 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Preocupación menor

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Nymphargus chancas* y *Nymphargus mariae* (Twomey et al. 2014, Castroviejo-Fisher et al. 2014). El nombre de *Centrolenella grandisonae* fue utilizado erróneamente por Lynch y Duellman (1973), quienes confundieron a *Nymphargus grandisonae* con *Centrolene lynchi*. Duellman (1980) corrigió este error y describió en detalle ambas especies.

Etimología

El epíteto específico *grandisonae* hace honor a la entonces curadora del British Museum, Alice Grandison (Cochran y Goin 1970).

Información Adicional

Cochran y Goin (1970) presentan un dibujo del cuerpo. Duellman (1980), Ruiz-Carranza et al. (1996) y Guayasamin et al. (2009) presentan fotografías en vida. Duellman (1980) redescubren a la especie y corrigen la confusión con *Centrolene lynchi*. Ruiz-Carranza y Lynch (1991) y Guayasamin et al. (2008, 2009) y Castroviejo-Fisher et al. (2014) presentan información sobre la taxonomía y relaciones evolutivas. Duellman y Burrowes (1989) cometen sobre su distribución. Sorokin y Steigerwald (2017) reportan un combate entre *Nymphargus aff. grandisonae* y *Espadarana prosoblepon*.

Literatura Citada

1. Castroviejo-Fisher, S., Guayasamin, J. M., Gonzalez-Voyer, A., Vila, C. 2014. Neotropical diversification seen through glassfrogs. *Journal of Biogeography* 41:66-80.
2. Cochran, D. M. y Goin, C. J. 1970. Frogs of Colombia. *Bulletin of the United States National Museum*. Washington, D. C. 288:1-655.
3. Duellman, W. E. 1980. The identity of *Centrolenella grandisonae* Cochran and Goin (Anura: Centrolenidae). *Transactions of the Kansas Academy of Sciences* 83:26-32. PDF
4. Duellman, W. E. 1981. Three new species of centrolenid frogs from the Pacific versant of Ecuador and Colombia. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas* 88:40422. PDF
5. Duellman, W. E. y Burrowes, P. A. 1989. New species of frogs, *Centrolenella*, from the Pacific versant of Ecuador and southern Colombia. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas* :1-14. Enlace
6. Frank, N. y Ramus, E. 1995. Complete guide to scientific and common names of reptiles and amphibians of the world. N. G. Publishing Company, 377.
7. Guayasamin, J. M., Castroviejo-Fisher, S., Trueb, L., Ayarzagüena, J., Rada, M., Vila, C. 2009. Phylogenetic systematics of glassfrogs (Amphibia: Centrolenidae) and their sister taxon *Allophryne ruthveni*. *Zootaxa* 2100:1-97. PDF

8. Guayasamin, J. M., Cisneros-Heredia, D. F. y Castroviejo-Fisher, S. 2008. Taxonomic identity of *Cochranella petersi* Goin, 1961 and *Centrolenella ametarsia* Flores, 1987. Zootaxa 1815:25-34. PDF
9. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1973. A review of the centrolenid frogs of Ecuador, with descriptions of new species. Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas:1-66 PDF
10. Ruiz-Carranza, P. M. y Lynch, J. D. 1991. Ranas Centrolenidae de Colombia I. Propuesta de nueva clasificación genérica. Lozania 57:1-30.
11. Ruiz-Carranza, P.M., Lynch, J.D. y Ardila-Robayo, A.1996. Lista actualizada de la fauna de Amphibia de Colombia. Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales 20:365-415.
12. Sorokin, A. y Steigerwald, E. 2017. Interspecific combat between *Nymphargus* aff. *grandisonae* and *Espadarana prosoblepon* (Anura, Centrolenidae). Herpetology Notes 10:283-285.
13. Twomey, E., Delia, J., Castroviejo-Fisher, S. 2014. A review of Northern Peruvian glassfrogs (Centrolenidae), with the description of four new remarkable species. Zootaxa 3851:1-87.

Autor(es)

Juan M. Guayasamín, Caty Frenkel, Santiago R. Ron, Cristina Félix-Novoa y Luis A. Coloma

Editor(es)

Juan M. Guayasamín y Santiago R. Ron

Fecha Compilación

Lunes, 10 de Mayo de 2010

Fecha Edición

Miércoles, 14 de Mayo de 2014

Actualización

Lunes, 14 de Agosto de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Guayasamin, J. M., C. Frenkel, Ron, S. R., C. Félix-Novoa y Coloma, L. A. 2014. *Nymphargus grandisonae* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

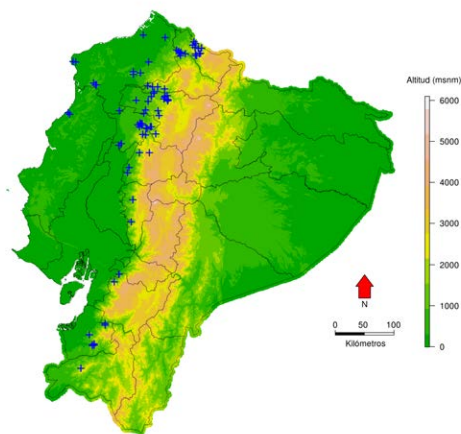


PREOCUPACIÓN
MENOR

fauna
WEB

Espadarana prosoblepon Rana de cristal variable

Boettger (1892)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Centrolenidae

Regiones naturales

Bosque Húmedo Tropical del Chocó, Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal Promedio = 24.8 mm (rango 23.2–27.5; n = 53). ()

Hembras Longitud Rostro-cloacal Promedio = 26.6 mm (rango 25.3–27.8; n = 15). ()

Es una rana pequeña con coloración dorsal sumamente variable, incluyendo poblaciones que tienen puntos amarillos y negros, solo puntos amarillos, solo puntos negros o un dorso verde uniforme. Se distingue de las demás ranas de cristal de la vertiente pacífica de los Andes por tener una espina humeral prominente en machos y membranas con una extensión moderada entre los Dedos III y IV de la mano. En Ecuador, las únicas especies que tienen un patrón dorsal similar son *Cochranella litoralis*, *Vitreorana ritae*, *Nymphargus cochranae*, *Nymphargus megacheirus* y *Espadarana callistomma*. Tres de estas especies (*Vitreorana ritae*, *Nymphargus cochranae*, *Nymphargus megacheirus*) habitan en la Amazonía o en la vertiente amazónica de los Andes; adicionalmente, los machos de estas tres especies no tienen espinas humerales. *Cochranella litoralis* tiene el iris naranja brillante y es más pequeño que *Espadarana prosoblepon* (en machos, LRC < 22.1 mm en *Cochranella litoralis*; 23.2-27.5 mm en *Espadarana prosoblepon*). Las poblaciones de *Espadarana prosoblepon* con un dorso verde uniforme pueden confundirse con *Centrolene buckleyi*, pero esta última tiene el hocico inclinado visto lateralmente, y solo se encuentra a elevaciones sobre los 2000 msnm. Los individuos de *Espadarana prosoblepon* con el dorso uniforme y el iris blanco con reticulaciones negras pueden confundirse con

Sachatamia ilex y *Espadarana callistomma*; sin embargo, los machos de *Espadarana prosoblepon* tienen una espina humeral conspicua, mientras que en los machos de *Sachatamia ilex* la espina humeral es pequeña y se encuentra embebida dentro de la musculatura del brazo; *Espadarana callistomma* es más grande (machos, LRC 26.7-29.6 mm; hembras, LRC 29.5-31.8 mm). *Espadarana andina* es similar a *Espadarana prosoblepon* pero siempre presenta puntos oscuros en el dorso y tiene una espina humeral punteaguda casi paralela al húmero, mientras que en *Espadarana prosoblepon* la espina es ancha, laminar y proyectada a un ángulo de 45° del húmero.

Descripción

Es una rana de tamaño pequeño que presenta la siguiente combinación de caracteres (modificado de Lynch y Duellman 1973): (1) el proceso dentígero de cada vómero tiene 2-7 dientes; (2) rostro usualmente truncado en vistas dorsal y lateral; (3) tímpano pequeño, orientado casi verticalmente, con una ligera inclinación lateral y posterior, el diámetro 20.5-30.8% del diámetro del ojo; anillo timpánico mayormente visible, con un pliegue supratimpánico cubriendo el margen posterodorsal; membrana timpánica translúcida, parcialmente pigmentada, claramente diferenciada de la piel a su alrededor; (4) piel dorsal levemente granular; los machos y hembras pueden presentar espículas diminutas en los flancos y la región timpánica; (5) superficie ventral posterior con un par de tubérculos agrandados; (6) iridóforos blancos en el anterior 50-70% del peritoneo parietal ventral, parte posterior transparente; pericardio blanco; peritoneo sin iridóforos cubriendo intestinos, estómago, riñones, vesícula biliar y vejiga urinaria; (7) hígado con cuatro lóbulos definidos cubierto por peritoneo transparente; (8) machos con espinas humerales conspicuas; (9) membrana ausente entre dedos I y II de la mano, ausente o basal entre dedos II y III; moderada entre los dedos externos; fórmula de membranas III (12/3-2) — (1+-2) IV; (10) membrana entre los dedos de los pies moderada; fórmula de membranas del pie I (1-1) — (2-2+) II (0+-1+) — (2-2+) III (0+-1) — (2-2+) IV (2-2+) — (1-1+) V; (11) pliegues ulnares y tarsales ausentes o pequeños e inconspicuos, sin coloración blanca; (12) prepollex oculto; almohadilla nupcial Tipo I; (13) Dedo I de la mano tan largo como el Dedo II o ligeramente más largo (longitud del Dedo II 93.8-101% del Dedo I); (14) ancho del disco del Dedo III 28.6-49.0% del diámetro del ojo; (15) melanóforos en la superficie dorsal de los dedos III y IV de la mano y los dedos IV y V del pie.

Coloración

Tiene un patrón dorsal sumamente variable. En Ecuador, los siguientes patrones de color han sido observados: (1) dorso verde uniforme; (2) dorso verde con puntos negros; (3) dorso verde con puntos amarillos; (4) dorso verde con puntos negros y amarillos, separados unos de otros y (5) dorso verde con anillos negros con centros amarillos formando ocelos falsos. El iris varía de blanco grisáceo a bronce pálido con finas reticulaciones negras, a blanco con gruesas reticulaciones negras. Los huesos son verdes, el labio superior blanco crema, el vientre es blanco tornándose transparente en la parte posterior, el margen lateral del antebrazo y tarso no tiene coloración blanca (modificado de Lynch y Duellman 1973).

Hábitat y Biología

En la noche, durante la época reproductiva, se encuentra en la vegetación a lo largo de los márgenes de los ríos. Los machos son territoriales y el canto de advertencia es usado para mantener el espacio entre individuos a lo largo del río. Si un macho penetra un territorio ocupado, el residente emite una serie de rápidos cantos; si el intruso se acerca mucho, se inicia una pelea donde los machos cuelgan de una rama sosteniéndose de la vegetación con las patas y peleando con sus brazos, machos pelean cabeza abajo, en posición vientre a vientre. El combate concluye cuando el perdedor se cae del sitio de combate o muestra signos de sumisión colocándose con el cuerpo aplanado en la superficie de una hoja. Las puestas son depositadas en la superficie superior de las hojas, rocas cubiertas de musgo o en ramas; los huevos son de color café oscuro a negro; los padres no proveen de cuidado parental a las puestas. Los renacuajos no tienen aparato bucal emarginado; fórmula de la fila de dientes 2/3; mandíbula superior curva (Jacobson 1985, Hayes 1981 y Savage 2002).

Distribución

Se distribuye desde el este de Honduras, Nicaragua, Costa Rica y Panamá, al sur por la vertiente pacífica de los Andes de Colombia y Ecuador.

Rango Altitudinal:

de 0 a 1500 m sobre el nivel del mar.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Preocupación menor.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Preocupación menor

Taxonomía

Está cercanamente relacionado a *Espadarana callistomma* y *Espadarana andina* (Twomey et al. 2014, Pyron 2014, Pyron y Wiens 2011, Guayasamín et al. 2009). Mientras la morfología general de *Espadarana prosoblepon* es relativamente homogénea, su patrón de coloración es extremadamente variable y, debido al insuficiente entendimiento de la variación de la especie, diferentes nombres han sido asignados a diferentes patrones de coloración. Por ejemplo, las poblaciones con anillos negros han sido llamadas *ocellifera*. Algunos autores, incluyendo Lynch y Duellman (1973), Savage (2002) y Cisneros-Heredia y McDiarmid (2007), han descrito parcialmente la variación intraespecífica de *Espadarana prosoblepon*. Muchas descripciones no han dado importancia a la descripción del patrón del iris; de hecho, con la excepción de las descripciones de *Sachatamia ilex*, *Hyalinobatrachium ignioculus* y *Hyalinobatrachium eccentricum*, los patrones de coloración del iris están pobremente descritos; por esto, la variación intra e inter específica es muy poco conocida. La mayoría de las descripciones de *Espadarana prosoblepon* describen el iris como de color gris con finas reticulaciones negras, pero recientemente Kubicki (2007) reportó la presencia de

individuos con el iris blanco con reticulaciones negras. Se ha observado que muchas poblaciones en Centro y Sur América tienen el color del iris muy variable con el fondo gris a blanco y finas a gruesas reticulaciones. Individuos con espalda verde de *Espadarana prosoblepon* que tienen el iris blanco con reticulaciones negras son indistinguibles de *Espadarana callistomma*.

Etimología

El epíteto específico “prosoblepon” aparentemente se deriva de las palabras griegas “proso” y “blepo”, las cuales significan “adelante, en frente” y “ver, mirar”, respectivamente. Seguramente las palabras hacen referencia a la posición frontal de los ojos en las ranas de cristal (McCranie y Wilson 2002).

Información Adicional

Ha sido ilustrada en numerosos libros y publicaciones. Aquí se mencionan solamente la lista de publicaciones de libros de herpetología y revistas. Ruiz-Carranza y Lynch (1995) presentan dibujos de la cabeza, la mano y la espina humeral. Ruiz-Carranza y Lynch (1991) presentan un dibujo de la espina humeral. Eaton (1958) comentan acerca de la osteología. Lynch y Duellman (1973); Savage (2002); Cisneros-Heredia y McDiarmid (2005); Kubicki (2007) y Guayasamin et al. (2009) presentan fotografías en vida de la especie. Starrett (1960), Savage (2002) y McCranie and Wilson (2002) presentan dibujos de la boca y el cuerpo. Lynch y Duellman (1973) presentan información general de la especie. McCranie y Wilson (2002); Savage (2002); Kubicki (2007); Valencia et al. (2008) presentan información general de la especie. Jacobson (1985) comenta acerca de las vocalizaciones. Wild (1994) describen la espina humeral. Jacobson (1985); Hayes (1991) y Savage (2002) comentan acerca del renacuajo. Lynch y Duellman (1973); Duellman y Burrowes (1989); Cruz-Díaz y McCranie (1999); Ruíz-Carranza et al. (1996) y Cisneros-Heredia y McDiarmid (2005) comentan aspectos sobre su distribución. Ruiz-Carranza y Lynch (1991) y Guayasamin et al. (2009) comentan aspectos sobre la taxonomía. Guayasamin et al. (2008) comentan sobre sus relaciones evolutivas. Hoffmann (2010) describe en detalle el renacuajo de la especie. Una descripción osteológica y miológica de *Espadarana prosoblepon* fue dada por Eaton (1958), en donde el aparato hioideo ilustrado no tiene el proceso anterolateral evidente en el material de Ecuador (KU 178163) y Costa Rica (KU 65178), se asume que la condición normal es la presencia de esos procesos. Sorokin y Steigerwald (2017) reportan un combate entre *Nymphargus aff. grandisonae* y *Espadarana prosoblepon*. Rios-Soto et al. (2017) presentan un oscilograma y un espectograma de la llamada de auxilio de un macho derrotada después de un combate.

Literatura Citada

1. Boettger, O. 1892. Katalog der Batrachier-Sammlung im Museum der Senckenbergischen Naturforschenden Gesellschaft in Frankfurt am Main. Frankfurt: Knauer, 73pp. PDF
2. Cisneros-Heredia, D. F. y McDiarmid, R. W. 2007. Revision of the characters of Centrolenidae (Amphibia: Anura, Athesphatanura), with comments on its taxonomy and the description of new taxa of glassfrogs. *Zootaxa* 1572:1-82. PDF
3. Cruz Díaz, G. A. y McCranie, J. R. 1999. *Centrolene prosoblepon*. *Herpetological Review*: 49.
4. Duellman, W. E. y Burrowes, P. A. 1989. New species of frogs, *Centrolenella*, from the pacific versant of Ecuador and southern Colombia. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas* :1-14. Enlace
5. Eaton, T. H. 1958. An anatomical study of a Neotropical tree frog, *Centrolene prosoblepon* (Salientia: Centrolenidae). *University of Kansas Science Bulletin*, 39:459–472.
6. Guayasamin, J. M., Castroviejo-Fisher, S., Trueb, L., Ayarzagüena, J., Rada, M., Vila, C. 2009. Phylogenetic systematics of glassfrogs (Amphibia: Centrolenidae) and their sister taxon *Allophryne ruthveni*. *Zootaxa* 2100:1-97. PDF
7. Guayasamin, J. M., Vila, C., Ayarzagüena, J., Trueb, L., Castroviejo-Fisher, S. 2008. Phylogenetic relationships of glassfrogs (Centrolenidae) based on mitochondrial and nuclear genes.. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 48:574-595.
8. Hayes, M. P. 1991. A study of clutch attendance in the neotropical frog *Centrolenella fleischmanni* (Anura: Centrolenidae). Ph.D. Dissertation, University of Miami.
9. Ibáñez, R., Jaramillo, F. y Jaramillo, C. A. 1999. Ampliación del ámbito de distribución y descripción del renacuajo de la rana de cristal *Hyalinobatrachium aureoguttatum* (Anura: Centrolenidae). *Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas Físicas y Naturales*: 293-298.
10. Ibáñez, R., Solís, F., Jaramillo, C. A. y Rand, S. 2000. An overview of the herpetology of Panama. In: Johnson, J.D., Webb, R.G. and Flores-Villela, O.A. (eds), *Mesoamerican Herpetology: Systematics, Zoogeography and Conservation*, pp. 159-170. . The University of Texas at El Paso. El Paso, Texas.
11. Ibáñez, R., Solís, F., Jaramillo, C. A. y Rand, S. 2000. An overview of the herpetology of Panama. In: Johnson, J.D., Webb, R.G. and Flores-Villela, O.A. (eds), *Mesoamerican Herpetology: Systematics, Zoogeography and Conservation*, pp. 159-170. . The University of Texas at El Paso. El Paso, Texas.
12. Jacobson, S. K. 1985. Reproductive behavior and male mating success in two species of glass frogs (Centrolenidae). *Herpetologica*: 396-404. PDF
13. Köhler, G. 2001. *Anfibios y reptiles de Nicaragua*. Herpeton. Offenbach, Germany.
14. Kubicki, B. 2007. *Ranas de vidrio Costa Rica/Glass frogs of Costa Rica*. Instituto Nacional de Biodiversidad, INBio.
15. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1973. A review of the centrolenid frogs of Ecuador, with descriptions of new species. *Occasional Papers of the Museum of Natural History, The University of Kansas, Lawrence, Kansas*:1-66 PDF
16. McCranie, J. R. y Wilson, L. D. 2002. *The Amphibians of Honduras*. Society for the Study of Amphibians and Reptiles. Ithaca, New York, USA. .
17. Morales, M., Ortiz, A., Toral, E. y Regalado, J. 2002. Monitoreo del aprovechamiento forestal con especies indicadoras de herpetofauna en el chocó ecuatoriano, esmeraldas, Ecuador. componente de monitoreo biológico, proyecto subir-care. Informe final fase III. *EcoCiencia*. Quito, Ecuador 104-161.

18. Pyron, R. A. 2014. Biogeographic analysis reveals ancient continental vicariance and recent oceanic dispersal in amphibians. *Systematic Biology* 63:779-797.
19. Pyron, R. A. y Wiens, J. J. 2011. A large-scale phylogeny of Amphibia including over 2800 species, and a revised classification of extant frogs, salamanders, and caecilians. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 61:543-583.
20. Rios-Soto, J., Ospina-L, A. M., Basto-Riascos, M. C., López-Caro, J., Vargas-Salinas, F. 2017. Description of the distress call in *Espadarana prosoblepon* and the post-amplexus vocal display in *Centrolene savagei* (Anura: Centrolenidae). *Herpetology Notes* 10:27-29.
21. Ruiz-Carranza, P. M. y Lynch, J. D. 1991. Ranas Centrolenidae de Colombia I. Propuesta de nueva clasificación genérica. *Lozania* 57:1-30.
22. Ruiz-Carranza, P. M. y Lynch, J. D. 1995. Ranas Centrolenidae de Colombia VII. Redescripción de *Centrolene andinum* (Rivero 1968). *Lozania (Acta Zoológica colombiana)*: 1-12.
23. Ruiz-Carranza, P.M., Lynch, J.D. y Ardila-Robayo, A.1996. Lista actualizada de la fauna de Amphibia de Colombia. *Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales* 20:365-415.
24. Savage, J. M. 2002. The amphibians and reptiles of Costa Rica: A herpetofauna between two continents, between two seas. University of Chicago Press, Chicago, USA, 934 pp.
25. Sorokin, A. y Steigerwald, E. 2017. Interspecific combat between *Nymphargus aff. grandisonae* and *Espadarana prosoblepon* (Anura, Centrolenidae). *Herpetology Notes* 10:283-285.
26. Starret, P. H. 1960. A redefinition of the genus *Smilisca*. *Copeia* 1960:300-304. PDF
27. Twomey, E., Delia, J., Castroviejo-Fisher, S. 2014. A review of Northern Peruvian glassfrogs (Centrolenidae), with the description of four new remarkable species. *Zootaxa* 3851:1-87.
28. Valencia, J., Toral, E., Morales, M., Betancourt, R. y Barahona, A. 2009. Guía de campo de anfibios del Ecuador. Fundación Herpetológica Gustavo Orcés, Simbioe. Maxigraf S. A., Quito 208.
29. Wild, E. R. 1994. Two new species of centrolenid frogs from the Amazonian slope of the Cordillera Oriental, Ecuador. *Journal of Herpetology* 28:299-310.
30. Young, B. E., Sedaghatkish, G., Roca, E. y Fuenmayor, Q. 1999. El estatus de la conservación de la herpetofauna de Panamá: resumen del primer taller internacional sobre la herpetofauna de Panamá. The Nature Conservancy. Arlington, Virginia.

Autor(es)

Juan M. Guayasamín, Andrea Varela-Jaramillo y Caty Frenkel

Editor(es)

Juan M. Guayasamín

Fecha Compilación

Martes, 1 de Enero de 1901

Fecha Edición

Martes, 5 de Octubre de 2010

Actualización

Martes, 15 de Agosto de 2017

¿Cómo citar esta sinopsis?

Guayasamin, J. M., Varela-Jaramillo, A. y Frenkel, C. 2010. *Espadarana prosoblepon* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

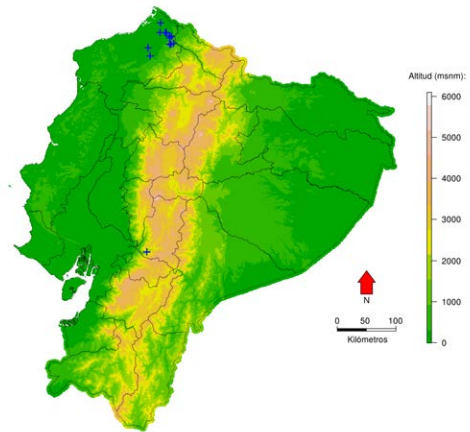


**CASI
AMENAZADA**
fauna
weB

Diasporus gularis

Rana naranja de Esmeraldas

Boulenger (1898)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Anura | **Familia:** Eleutherodactylidae

Regiones naturales

Bosque Húmedo Tropical del Chocó, Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal promedio = 21.0 mm (rango 20.2–21.6 mm; n=9) (Lynch y Duellman 1997)

Hembras Longitud Rostro-cloacal promedio = 23.5 mm (rango 21.7– 24.8 mm; n=5) (Lynch y Duellman 1997)

Rana pequeña que se diferencia de todos los Terrarana de Esmeraldas ya que presenta una coloración de los dedos bandeada con negro y blanco. Se asemeja en la coloración naranja a *Pristimantis colomai* pero este presenta el perfil del rostro sobresalido punteagudo y un tubérculo cónico en cada talón. *Pristimantis degener* no presenta coloración bandeada en los dedos ni membranas basales en los dedos pediales, sus dedos son alargados con terminaciones dactilares anchas (delgadas en *Diasporus gularis*). Difiere de *Oophaga sylvatica* por carecer de un par de escudos dermales en la superficie dorsal de las terminaciones dactilares (MECN 2010).

Descripción

Es una rana de tamaño pequeño con la siguiente combinación de caracteres (modificado de Boulenger 1898, Lynch y Duellman 1997): (1) dorso liso, vientre areolado; pliegue discoidal ausente; pliegues dorsolaterales ausentes; (2) cabeza más larga que ancha; (3) hocico largo subacuminado en vista dorsal, truncado de perfil; *canthus rostralis* redondeado; región loreal plana, inclinada abruptamente hacia los labios;

labios no carnosos; (4) párpado superior sin tubérculos; región interorbital plana; crestas craneales ausentes; (5) pliegue supratimpánico bajo, poco definido; membrana timpánica ausente; anillo timpánico visible a través de la piel, redondo; (6) odontóforos vomerinos ovales de perfil, estrechamente separados; lengua más larga que ancha; (7) machos con hendiduras vocales cortas, laterales a la lengua; saco vocal subgular grande; cojines nupciales ausentes; (8) dedos manuales cortos, Dedo I más corto que el II; discos levemente más anchos que los dedos; (9) antebrazo delgado; tubérculos ulnares ausentes; tubérculo tenar ovalado, más pequeño que el tubérculo ovalado palmar; tubérculos supernumerarios ausentes (10) talón y tarso carecen de tubérculos y pliegues; tubérculos plantares supernumerarios ausentes; tubérculos subarticulares bajos, redondeados; (11) dedos del pie aplanados; con membrana basal, fórmula de la membrana: I 2⁻-2⁺ II 2⁻-3⁺ III 2^{1/2}-4⁺ IV 4⁺-2⁻ V; (12) Dedo pedial V mucho más largo que el III.

Coloración

Dorso marrón pálido con marcas vagas; hocico pálido; vientre crema con moteado marrón en la garganta; superficies posteriores de los muslos marrón. Una fotografía del color de un individuo de la Isla Gorgona, Colombia, revela el dorso bronce amarillento y flancos amarillos; marcas dorsales café rojizo consisten en una barra interorbital, una raya canthal estrecha, una raya postorbital más amplia, cortas marcas irregulares en la región escapular, y puntos transversales en la pantorrilla. El iris es bronce dorado con una raya horizontal café rojizo (Lynch y Duellman 1997).

Hábitat y Biología

Especie nocturna que vive en bosque primario y hábitats disturbados, esto incluye áreas deforestadas, se presume que está asociada a vegetación herbácea cercana a cuerpos de agua (MECN 2010). Tiene una preferencia fuerte por la vegetación secundaria degradada (Castro et al. 2010). En la isla de Gorgona, sin embargo, esta especie se encontró asociada a las áreas boscosas y su distribución fue influenciada significativamente por la cantidad de cobertura del dosel (Urbina-C. y Londoño-M. 2003). Se presume que se reproduce por desarrollo directo, pero el sitio de la deposición del huevo no se conoce (Castro et al. 2010). Los machos cantan desde hojas desde vegetación densa entre 0.5 y 1.5 m sobre el suelo; su canto suena como un "silbido" y consiste en un sólo nota (Toro-Sánchez y Bernal-Bautista 2015).

Distribución

Tierras bajas del occidente de Colombia y el noroccidente del Ecuador (Frost 2016).

Rango Altitudinal:

Se encuentra desde el nivel del mar hasta los 400 m. Se ha registrado en un solo lugar a una elevación del 1 200 m (Boulenger 1898).

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Preocupación menor.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Casi amenazada

Taxonomía

Quitada de la sinonimia de *Eleutherodactylus diastema* por Cochran y Goin (1970), donde había sido puesta por Dunn (1942). Colocada en la serie *Eleutherodactylus (Eleutherodactylus)*, *martinicensis*, grupo *Eleutherodactylus diastema* por Lynch y Duellman (1997), Savage (2002), Lynch (2001). En base a datos moleculares, fue colocada en el clado del Caribe: la familia *Eleutherodactylidae*, que abarca las especies del género *Eleutherodactylus* que tienen una distribución en el Caribe, más las pocas especies de *Adelophryne* y *Diasporus* que tienen una distribución sudamericana (Hedges et al. 2008, Heinicke et al. 2007). Colocada en el género *Diasporus* por Hedges et al. (2008).

Etimología

El nombre del género proviene del griego *diaspora* que significa "una dispersión de", y hace referencia a la relación cercana de este grupo continental con el clado caribeño, infiriendo un antiguo evento de dispersión (Hedges et al. 2008).

Información Adicional

Lynch y Duellman (1997) presentan una ilustración de la cabeza en vista lateral y una clave para su identificación. Toro-Sánchez y Bernal-Bautista (2015) describen el canto y presentan una foto en vida.

Literatura Citada

1. Boulenger, G. A. 1898. An account of the reptiles and batrachians collected by Mr. W. F. H. Rosenberg in western Ecuador. Proceedings of the Zoological Society of London:107-126, 9 pls.
2. Castro, F., Ron, S. R., Coloma, L. A., Grant, T., Morales, M. 2010. *Diasporus gularis*. The IUCN Red List of Threatened Species. e.T56640A11512166.<http://dx.doi.org/10.2305/IUCN.UK.2010-2.RLTS.T56640A11512166.en>.
3. Cochran, D. M. y Goin, C. J. 1970. Frogs of Colombia. Bulletin of the United States National Museum. Washington, D. C. 288:1-655.
4. Dunn, E. R. 1942. A new species of frog (*Eleutherodactylus*) from Costa Rica. Notulae Naturae of the Academy of Natural Sciences of Philadelphia 104:1-2.
5. Frank, N. y Ramus, E. 1995. Complete guide to scientific and common names of reptiles and amphibians of the world. N. G. Publishing Company, 377.

6. Frost, D. R. 2016. Amphibian Species of the World: an Online Reference. Version 6.0 (Date of access). Electronic Database accessible at <http://research.amnh.org/herpetology/amphibia/index.html>. American Museum of Natural History, New York, USA.
7. Hedges, S. B., Duellman, W. E., Heinicke, M. P. 2008. New world direct-developing frogs (Anura: Terrarana): Molecular phylogeny, classification, biogeography, and conservation. *Zootaxa* 1737:1-182.
8. Heinicke, M. P., Duellman, W. E. y Blair Hedges, S. 2007. Major caribbean and Central American frog faunas originated by ancient oceanic dispersal. *Proceedings of the National Academy of Sciences* 104:10092-10097. PDF
9. Lynch, J. D. 2001. Three new rainfrogs of the *Eleutherodactylus diastema* group from Colombia and Panama. *Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales* 25:287-297.
10. Lynch, J. D. y Duellman, W. E. 1997. Frogs of the genus *Eleutherodactylus* in Western Ecuador: systematics, ecology, and biogeography. The University of Kansas, Natural History Museum, Special Publication 23:1-236. Enlace
11. MECN. 2010. Serie Herpetofauna del Ecuador: El Choco Esmeraldeño. Monografía. Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales. Quito-Ecuador 5:1-232.
12. Savage, J. M. 2002. The amphibians and reptiles of Costa Rica: A herpetofauna between two continents, between two seas. University of Chicago Press, Chicago, USA, 934 pp.
13. Toro-Sanchez, T. y Bernal Bautista, M. H. 2015. The Advertisement Call of *Diasporus gularis* and *D. tinker* from The Pacific Region of Colombia. *South American Journal of Herpetology* 10(2):116-120.
14. Urbina-C., J. N. y Londoño, M. C. 2003. Distribución de la comunidad de herpetofauna asociada a cuatro áreas con diferente grado de perturbación en la Isla Gorgona, Pacífico Colombiano. *Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas Físicas y Naturales* 27:105-113.

Autor(es)

Morley Read, Santiago Ron y Gabriela Pazmiño-Armijos

Editor(es)

Santiago Ron **Edición final pendiente**

Fecha Compilación

Lunes, 15 de Marzo de 2010

Fecha Edición

Martes, 1 de Enero de 1901

Actualización

Viernes, 24 de Junio de 2016

¿Cómo citar esta sinopsis?

Read, M., Ron, S. R. y Pazmiño-Armijos, G. 1901. *Diasporus gularis* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

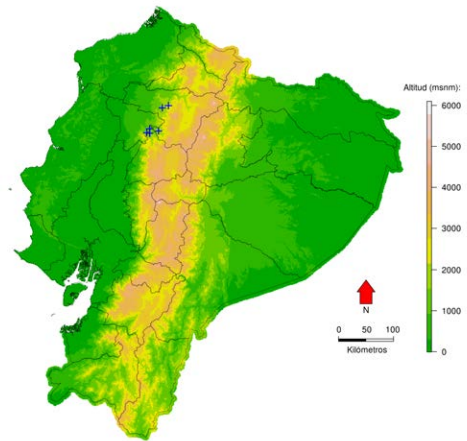


**DATOS
INSUFICIENTES**

fauna
WEB

Caecilia guntheri
Cecilia de Gunther

Dunn (1942)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Gymnophiona | **Familia:** Caeciliidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal 620 (holotipo). No especifica si es macho o hembra. (Taylor 1968)

Hembras Longitud Rostro-cloacal 620 (holotipo). No especifica si es macho o hembra. (Taylor 1968)

Descripción

No Disponible

Hábitat y Biología

Es una especie subterránea, que vive en bosque primario y alterado. Se desconoce si puede o no adaptarse a alteración antropogénica. No existe información sobre su reproducción.

Distribución

Caecilia guntheri se distribuye en la Cordillera Occidental de los Andes en Colombia, en las estribaciones occidentales del Macizo Colombiano, el Departamento de Boyacá en Colombia, y de sur a norte de Ecuador. Es probable que ocurra entre las localidades conocidas.

Rango Altitudinal:

Ocurre entre 1200 y 1800 msnm.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Datos insuficientes.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Datos insuficientes

Taxonomía

Véase sinónimos y comentarios taxonómicos en Frost (2009).

Literatura Citada

1. Dunn, E. R. 1942. The american caecilians. Bulletin of the Museum of Comparative Zoology. Harvard University 91:439-540. PDF
2. Fletcher-Laso, G. 2002. Taxonomía, distribución e historia natural de los ápodos (Amphibia: Gymnophiona) del occidente ecuatoriano. Tesis de Licenciatura. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Escuela de Biología. Quito 1-139.
3. Frank, N. y Ramus, E. 1995. Complete guide to scientific and common names of reptiles and amphibians of the world. N. G. Publishing Company, 377.
4. Frost, D. R. 2009. Amphibian Species of the World: an Online Reference. Version 5.3. <http://research.amnh.org/herpetology/amphibia/index.php>. American Museum of Natural History, New York, USA. [Consulta: Noviembre 2009].
5. Gower, D. J. y Wilkinson, M. 2005. Conservation biology of caecilian amphibians. Conservation Biology 19:45-55.
6. IUCN, Conservation International y Nature Serve. 2004. Global Amphibian Assessment. www.globalamphibians.org. Consulta: 8 noviembre 2005.
7. Lynch, J. D. 1999. Una aproximación a las culebras ciegas de Colombia (Amphibia: Gymnophiona). Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales 23 (Special Suppl.):317-337.
8. Paez, V. P., Bock, B. C., Estrada, J. J., Ortega, A. M., Daza, J. M. y Gutiérrez-C., P. D. 2002. Guía de campo de algunas especies de anfibios y reptiles de Antioquia. Universidad de Antioquia, Departamento de Biología. Medellín, 136.
9. Peters, W. K. 1880. Über die Eintheilung der Caecilien und insbesondere, ver die Gattungen *Rhinatrema* und *Gymnopsis*. Monatsberichte der Akademie der Wissenschaften zu Berlin 1879:924-943.
10. Ruiz-Carranza, P.M., Lynch, J.D. y Ardila-Robayo, A.1996. Lista actualizada de la fauna de Amphibia de Colombia. Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales 20:365-415.
11. Taylor, E. H. 1968. The caecilians of the world: a taxonomic review. University of Kansas Press, 848. PDF
12. Taylor, E. H. 1973. A caecilian miscellany. University of Kansas Science Bulletin 50:187-231.
13. Taylor, E. H. y Peters, J. A. 1974. The caecilians of Ecuador. University of Kansas Science Bulletin 50:333-346. PDF

Autor(es)

Luis A. Coloma, Caty Frenkel y Cristina Félix-Novoa.

Editor(es)

Luis A. Coloma.

Fecha Compilación

Martes, 1 de Enero de 1901

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

Lunes, 23 de Febrero de 2015

¿Cómo citar esta sinopsis?

Coloma, L. A., Frenkel, C. & Félix-Novoa, C. 2010. *Caecilia guntheri* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

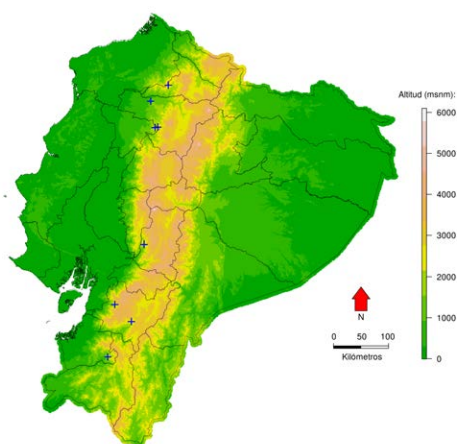
**DATOS
INSUFICIENTES**

fauna
WEB

Caecilia pachynema

Cecilia de Intac

Günther (1859)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Gymnophiona | **Familia:** Caeciliidae

Regiones naturales

Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal 616 (n = 1). No especifica si es macho o hembra. (Taylor 1968)

Hembras Longitud Rostro-cloacal 616 (n = 1). No especifica si es macho o hembra. (Taylor 1968)

Descripción

No Disponible

Hábitat y Biología

Es una especie subterránea, vive en bosque primario y bosque alterado. Ha sido encontrada a lo largo de carreteras, riachuelos y ríos. Se desconoce si pueden o no sobrevivir en áreas abiertas y degradadas. No existe información sobre sus hábitats reproductivos.

Distribución

Caecilia pachynema se distribuye en la vertiente del Pacífico de los Andes en Ecuador (desde Imbabura a El Oro). Los especímenes de la parte norte de la Cordillera Central en Colombia son asignadas actualmente a esta especie, pero es muy probable que correspondan a una especie no

descrita.

Rango Altitudinal:

Ocurre entre 1500 y 1800 msnm.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Datos insuficientes.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Datos insuficientes

Taxonomía

Véase sinónimos y comentarios taxonómicos en Frost (2007).

Literatura Citada

1. Dunn, E. R. 1942. The american caecilians. Bulletin of the Museum of Comparative Zoology. Harvard University 91:439-540. PDF
2. Fletcher-Laso, G. 2002. Taxonomía, distribución e historia natural de los ápodos (Amphibia: Gymnophiona) del occidente ecuatoriano. Tesis de Licenciatura. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Escuela de Biología. Quito 1-139.
3. Frank, N. y Ramus, E. 1995. Complete guide to scientific and common names of reptiles and amphibians of the world. N. G. Publishing Company, 377.
4. Frost, D. R. 2009. Amphibian Species of the World: an Online Reference. Version 5.3. <http://research.amnh.org/herpetology/amphibia/index.php>. American Museum of Natural History, New York, USA. [Consulta: Noviembre 2009].
5. Gower, D. J. y Wilkinson, M. 2005. Conservation biology of caecilian amphibians. Conservation Biology 19:45-55.
6. Günther, A. C. 1859. Second list of cold-blooded Vertebrata collected by Mr. Fraser in the Andes of western Ecuador. Proceedings of the Zoological Society of London 1859:402-422.
7. IUCN, Conservation International y Nature Serve. 2004. Global Amphibian Assessment. www.globalamphibians.org. Consulta: 8 noviembre 2005.
8. Lynch, J. D. 1999. Una aproximación a las culebras ciegas de Colombia (Amphibia: Gymnophiona). Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales 23 (Special Suppl.):317-337.
9. Paez, V. P., Bock, B. C., Estrada, J. J., Ortega, A. M., Daza, J. M. y Gutiérrez-C., P. D. 2002. Guía de campo de algunas especies de anfibios y reptiles de Antioquia. Universidad de Antioquia, Departamento de Biología. Medellín, 136.
10. Ruiz-Carranza, P.M., Lynch, J.D. y Ardila-Robayo, A.1996. Lista actualizada de la fauna de Amphibia de Colombia. Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales 20:365-415.
11. Taylor, E. H. 1968. The caecilians of the world: a taxonomic review. University of Kansas Press, 848. PDF
12. Taylor, E. H. 1973. A caecilian miscellany. University of Kansas Science Bulletin 50:187-231.
13. Taylor, E. H. y Peters, J. A. 1974. The caecilians of Ecuador. University of Kansas Science Bulletin 50:333-346. PDF

Autor(es)

Luis A. Coloma, Caty Frenkel y Cristina Félix-Novoa.

Editor(es)

Luis A. Coloma.

Fecha Compilación

Martes, 1 de Enero de 1901

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

Viernes, 9 de Noviembre de 2012

¿Cómo citar esta sinopsis?

Coloma, L. A., Frenkel, C. & Félix-Novoa, C. 2010. *Caecilia pachynema* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

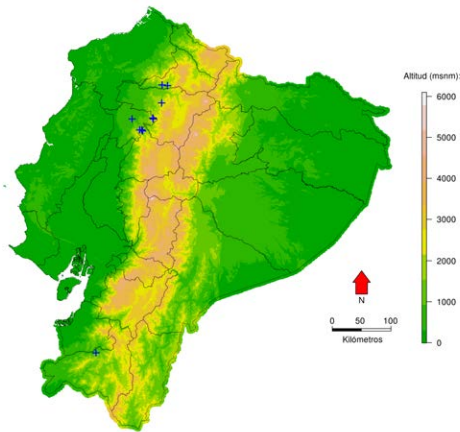


**CASI
AMENAZADA**
fauna
web

Epicrionops bicolor

Cecilia bicolor

Boulenger (1883)



Las marcas azules representan localidades donde esta especie ha sido registrada.

Orden: Gymnophiona | **Familia:** Rhinatrematidae

Regiones naturales

Bosque Montano Occidental, Bosque Piemontano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Subtropical oriental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal 230 (holotipo) (Taylor 1968)

Hembras Longitud Rostro-cloacal ()

Descripción

No Disponible

Hábitat y Biología

Es una especie subterránea. Está asociada con riachuelos. Se desconoce si se adapta o no a hábitats secundarios. Se presume que deposita sus huevos en la tierra y que las larvas se desarrollan en riachuelos.

Distribución

Epicrionops bicolor se distribuye en las estribaciones del Pacífico de los Andes de Colombia (Departamento del Valle del Cauca) y Ecuador y las estribaciones Amazónicas de los Andes en Perú (Departamentos de Junín y Cuzco).

Rango Altitudinal:

Ocurre entre 1750 y 2000 mnm en Colombia.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Preocupación menor.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Casi amenazada

Taxonomía

Véase sinónimos y comentarios taxonómicos en Frost (2007).

Literatura Citada

1. Boulenger, G. A. 1883. Descriptions of a new species of caecilidae. *Annals and Magazine of Natural History* 5:202-203.
2. Cisneros-Heredia, D. F. 2004. New distributional records of amphibians in the Andes of Ecuador. *Herpetozoa* 17:194-195.
3. Fletcher-Laso, G. 2002. Taxonomía, distribución e historia natural de los ápodos (Amphibia: Gymnophiona) del occidente ecuatoriano. Tesis de Licenciatura. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Escuela de Biología. Quito 1-139.
4. Frank, N. y Ramus, E. 1995. Complete guide to scientific and common names of reptiles and amphibians of the world. N. G. Publishing Company, 377.
5. Frost, D. R. 2009. Amphibian Species of the World: an Online Reference. Version 5.3. <http://research.amnh.org/herpetology/amphibia/index.php>. American Museum of Natural History, New York, USA. [Consulta: Noviembre 2009]..
6. Gower, D. J. y Wilkinson, M. 2005. Conservation biology of caecilian amphibians. *Conservation Biology* 19:45-55.
7. IUCN, Conservation International y Nature Serve. 2004. Global Amphibian Assessment. www.globalamphibians.org. Consulta: 8 noviembre 2005.
8. Lynch, J. D. 1999. Una aproximación a las culebras ciegas de Colombia (Amphibia: Gymnophiona). *Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales* 23 (Special Suppl.):317-337.
9. Nussbaum, R. A. 1977. Rhinatrematidae: a new family of caecilians (Amphibia: Gymnophiona). *Occasional Papers of the Museum of Zoology of the University of Michigan* 682:1-30.
10. Reiss, J. 1996. Palatal metamorphosis in basal caecilians (Amphibia: Gymnophiona) as evidence for lissamphibian monophyly. *Journal of Herpetology* 30:27-39.
11. Ruiz-Carranza, P.M., Lynch, J.D. y Ardila-Robayo, A.1996. Lista actualizada de la fauna de Amphibia de Colombia. *Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales* 20:365-415.
12. Taylor, E. H. 1968. The caecilians of the world: a taxonomic review. University of Kansas Press, 848. PDF
13. Taylor, E. H. 1973. A caecilian miscellany. *University of Kansas Science Bulletin* 50:187-231.
14. Taylor, E. H. y Peters, J. A. 1974. The caecilians of Ecuador. *University of Kansas Science Bulletin* 50:333-346. PDF
15. Wake, M. H. 1989. Metamorphosis of the hyobranchial apparatus in *Epicrionops* (Amphibia, Gymnophiona: Rhinatrematidae): replacement of bone by cartilage. *Annales des Sciences Naturelles Zoologie et Biologie Animale* 10:171-182.
16. Wilkinson, M. 1996. The heart and aortic arches of rhinatrematid caecilians (Amphibia: Gymnophiona). *Zoological Journal of the Linnean Society* 118:135-150.

Autor(es)

Luis A. Coloma, Caty Frenkel y Cristina Félix-Novoa.

Editor(es)

Luis A. Coloma.

Fecha Compilación

Martes, 1 de Enero de 1901

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

Viernes, 9 de Noviembre de 2012

¿Cómo citar esta sinopsis?

Coloma, L. A., Frenkel, C. y Félix-Novoa, C. 2010. *Epicrionops bicolor* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. AmphibiaWebEcuador. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .

**DATOS
INSUFICIENTES**

fauna
WEB

Epicrionops marmoratus
Cecilia marmoleada

Taylor (1968)

Orden: Gymnophiona | **Familia:** Rhinatrematidae

Regiones naturales

Bosque Piemontano Occidental, Bosque Montano Occidental

Pisos Altitudinales

Subtropical occidental, Tropical occidental

Identificación

Machos Longitud Rostro-cloacal 278 - 299 (n = 2). No especifica si son machos o hembras. (Taylor 1968)

Hembras Longitud Rostro-cloacal 278 - 299 (n = 2). No especifica si son machos o hembras. (Taylor 1968)

Descripción

No Disponible

Hábitat y Biología

Se presume que se reproducen en riachuelos, como otros miembros del género. Se desconoce si se adapta o no a hábitats secundarios.

Distribución

Epicrionops marmoratus se conoce únicamente de Santo Domingo de los Colorados (localidad tipo) y en las cercanías de Mindo, Provincia de Pichincha, noroeste de Ecuador.

Rango Altitudinal:

Ocurre alrededor de los 1500 msnm.

Estado de conservación

Lista Roja IUCN: Datos insuficientes.

Lista Roja AmphibiaWebEcuador: Datos insuficientes

Taxonomía

Véase sinónimos y comentarios taxonómicos en Frost (2007).

Literatura Citada

1. Fletcher-Laso, G. 2002. Taxonomía, distribución e historia natural de los ápodos (Amphibia: Gymnophiona) del occidente ecuatoriano. Tesis de Licenciatura. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Escuela de Biología. Quito 1-139.
2. Frank, N. y Ramus, E. 1995. Complete guide to scientific and common names of reptiles and amphibians of the world. N. G. Publishing Company, 377.
3. Frost, D. R. 2009. Amphibian Species of the World: an Online Reference. Version 5.3. <http://research.amnh.org/herpetology/amphibia/index.php>. American Museum of Natural History, New York, USA. [Consulta:

Noviembre 2009]..

4. Gower, D. J. y Wilkinson, M. 2005. Conservation biology of caecilian amphibians. *Conservation Biology* 19:45-55.
5. IUCN, Conservation International y Nature Serve. 2004. Global Amphibian Assessment. www.globalamphibians.org. Consulta: 8 noviembre 2005.
6. Nussbaum, R. A. 1977. Rhinatrematidae: a new family of caecilians (Amphibia: Gymnophiona). *Occasional Papers of the Museum of Zoology of the University of Michigan* 682:1-30.
7. Taylor, E. H. 1968. *The caecilians of the world: a taxonomic review*. University of Kansas Press, 848. PDF
8. Taylor, E. H. 1973. A caecilian miscellany. *University of Kansas Science Bulletin* 50:187-231.
9. Taylor, E. H. y Peters, J. A. 1974. The caecilians of Ecuador. *University of Kansas Science Bulletin* 50:333-346. PDF
10. Wilkinson, M. 1996. The heart and aortic arches of rhinatrematid caecilians (Amphibia: Gymnophiona). *Zoological Journal of the Linnean Society* 118:135-150.

Autor(es)

Luis A. Coloma, Caty Frenkel y Cristina Félix-Novoa.

Editor(es)

Luis A. Coloma.

Fecha Compilación

Martes, 1 de Enero de 1901

Fecha Edición

Jueves, 17 de Junio de 2010

Actualización

Viernes, 9 de Noviembre de 2012

¿Cómo citar esta sinopsis?

Coloma, L. A., Frenkel, C. & Félix-Novoa, C. 2010. *Epicrionops marmoratus* En: Ron, S. R., Guayasamin, J. M., Yanez-Muñoz, M. H., Merino-Viteri, A., Ortiz, D. A. y Nicolalde, D. A. 2017. *AmphibiaWebEcuador*. Version 2017.0. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. , acceso .



guía dinámica de los
mamíferos del bosque
montano occidental

mammalia
WEB

