

ISSN 0716 - 0224

**PUBLICACIÓN
OCASIONAL** N°73/2022

MUSEO NACIONAL DE
HISTORIANATURAL, CHILE



**MN
HN** Museo
Nacional
de Historia
Natural
Chile

CLAVES PARA LA IDENTIFICACIÓN DE LAS FAMILIAS DEL ORDEN AMPHIPODA (*SENSU LATO*)(CRUSTACEA: PERACARIDA) PRESENTES EN CHILE, CON UNA LISTA ACTUALIZADA DE LAS ESPECIES

Jorge Pérez-Schultheiss, Catalina Merino-Yunnissi y David Gutiérrez



Motivo de la portada

Orchestoidea tuberculata Nicolet, 1849 (Amphipoda: Talitridae) en playa arenosa de Manquemapu, costa de Purranque, Región de Los Lagos, Chile.

Foto: Jorge Pérez-Schultheiss

Referencia Bibliográfica

Pérez-Schultheiss, J., C. Merino-Yunnissi y D. Gutiérrez. 2022. Claves para la identificación de las familias del orden Amphipoda (sensu lato)(Crustacea: Pericarida) presentes en Chile, con una lista actualizada de las especies. Publicación Ocasional del Museo Nacional de Historia Natural, Santiago, Chile. 73: 5-69.

Inscripción N° 2022-A-5308

ISSN 0716 - 0224

Este volumen está disponible para su distribución en formato pdf en

<https://publicaciones.mnhn.gob.cl/668/w3-propertyname-1354.html>

Toda correspondencia debe dirigirse a:

Casilla 787 – Santiago, Chile

www.mnhn.cl

Este texto puede ser citado indicando la fuente de la información



**MINISTERIO DE LAS CULTURAS,
LAS ARTES Y EL PATRIMONIO**

Ministra de las Culturas, las Artes y el Patrimonio
Julieta Brodsky Hernández

Subsecretario del Patrimonio Cultural
María Paulina Soto Labbé

Director Nacional (S) del Servicio Patrimonio Cultural
Javier Díaz González

PUBLICACIÓN OCASIONAL
DEL MUSEO NACIONAL DE HISTORIA NATURAL
CHILE

Director
Mario Marcelo Castro Domínguez

Editor
Jhoann Canto H.

Comité Editorial
Cristian Becker A.
Mario Elgueta D.
David Rubilar R.
Andrea Martínez

Editor Asociado
Herman Núñez

Diagramación: Herman Núñez
Ajustes de diagramación: Milka Marinov

CLAVES PARA LA IDENTIFICACIÓN DE LAS FAMILIAS DEL ORDEN AMPHIPODA (*SENSU LATO*) (CRUSTACEA: PERACARIDA) PRESENTES EN CHILE, CON UNA LISTA ACTUALIZADA DE LAS ESPECIES

Jorge Pérez-Schultheiss^{1,2,3}, Catalina Merino-Yunnissi¹ y David Gutiérrez⁴

¹Área de Zoología de Invertebrados, Museo Nacional de Historia Natural, Santiago, Chile

²Programa de Pós-Graduação em Biologia Animal, Instituto de Biociências, Universidade Federal do Rio Grande do Sul. Porto Alegre, Rio Grande do Sul, Brazil.

³Departamento de Zoologia (Laboratório de Carcinologia), Instituto de Biociências, Universidade Federal do Rio Grande do Sul. Porto Alegre, Rio Grande do Sul, Brazil.

⁴Fundación para la Integración del Patrimonio Natural y Cultural (FIPaNCu), Santiago, Chile y Cooperativa de Trabajo Confluencia, Valparaíso, Chile
jorge.perez@mnhn.gob.cl

RESUMEN

Los crustáceos del orden Amphipoda constituyen uno de los grupos más diversos en ecosistemas acuáticos y son interesantes modelos de estudio, con amplias aplicaciones en evaluación ambiental. Sin embargo, la determinación de los taxones de este grupo puede resultar compleja debido a dificultades metodológicas y a la falta de herramientas taxonómicas actualizadas. En este contexto, el presente trabajo propone claves para la determinación de 6 subórdenes y 97 familias de crustáceos del orden Amphipoda (*Amphipoda sensu stricto* e Ingolfiellida), considerando los taxones registrados en hábitats marinos, dulceacuicolas y semiterrestres de Chile continental (18°S a 56.9°S) y oceánico (hasta los 100°W, incluyendo Rapa Nui). Adicionalmente, se presenta una lista actualizada de los géneros y especies de Amphipoda (*sensu lato*) conocidas hasta la fecha en Chile, la que ha permitido establecer un total de 209 géneros y 414 especies.

Palabras clave: Géneros, Claves, Nuevos registros, Chile.

ABSTRACT

Identification keys to the families of the order Amphipoda (*Sensu Lato*) (Crustacea: Peracarida) from Chile, with an updated checklist of species. Crustaceans of the order Amphipoda constitute one of the most diverse groups in aquatic ecosystems and are interesting study models, with wide applications in environmental assessment. However, determining the taxa in this group can be complex due to methodological difficulties and the lack of up-to-date taxonomic tools. In this context, the present work proposes keys for the determination of 6 suborders and 97 families of crustaceans of the order Amphipoda (*Amphipoda sensu stricto* and Ingolfiellida), considering taxa recorded in marine, freshwater and semi-terrestrial habitats of continental (18° S to 56.9° S) and oceanic (up to 100° W, including Rapa Nui) Chile. Additionally, an updated checklist of the genera and species of Amphipoda (*sensu lato*) known to date in Chile is presented, which has allowed established a total of 209 genera and 414 species.

Key words: Genera, Keys, New records, Chile.

INTRODUCCIÓN

Los crustáceos del Orden Amphipoda son componentes importantes en muchos ecosistemas acuáticos y semiterrestres, constituyendo una pieza clave de las cadenas tróficas (*e.g.*, Palma y Ojeda 2002) y participando en los procesos de degradación de materia orgánica (*e.g.*, Harrison 1977). Estos organismos constituyen modelos interesantes para estudios en diversas disciplinas, como ecología (*e.g.*, Cerda *et al.* 2010; Duarte *et al.* 2011) y biogeografía (Thiel 2002; Fišer *et al.* 2013). Además, son útiles como herramientas de evaluación ambiental, especialmente en ecotoxicología (Larraín *et al.* 1998; Borgmann *et al.* 1989; Major *et al.* 2013), bioindicación (Gómez Gesteira y Dauvin 2000) e índices bióticos (Dauvin *et al.* 2016).

El uso de anfípodos en estudios aplicados depende de la correcta determinación de los taxones; sin embargo, dicha tarea generalmente se ve complicada por la falta de estudios taxonómicos actualizados, con base en colecciones de referencia representativas y bien documentadas (Pérez-Schultheiss 2009). Además,

en muchos grupos de anfípodos la información existente se encuentra dispersa en numerosas publicaciones y los trabajos de síntesis del conocimiento taxonómico, incluyendo herramientas para la determinación de ejemplares por no especialistas, son escasos.

La fauna de anfípodos en aguas chilenas ha sido poco estudiada taxonómicamente, con gran parte del conocimiento basado en material obtenido por unas pocas expediciones extranjeras (*e.g.*, Stebbing 1888; Schellenberg 1931; Vinogradov 1990), luego de las cuales los trabajos publicados hasta la actualidad muestran un patrón general irregular. El primer catálogo que compila la fauna de anfípodos de Chile fue publicado por Reed (1897), quien reportó un total de 33 especies. Una actualización fue presentada por González (1991a), citando 168 especies, mientras que Báez (1995) y Báez y Alday (1998), indica la presencia de 185 y 187 especies respectivamente. Posteriormente, Thiel *et al.* (2003) mencionan 179 especies, y González *et al.* (2008) indican la presencia de 178 especies de anfípodos.

En este trabajo, se presentan claves taxonómicas para la determinación de las familias de anfípodos de Chile, junto a un listado de las especies registradas hasta el momento, como resultado de una evaluación de la diversidad taxonómica y distribución geográfica de los crustáceos del orden Amphipoda en aguas chilenas.

MATERIAL Y MÉTODOS

El ordenamiento sistemático seguido en este trabajo considera las propuestas de Myers y Lowry (2003, 2020a) y Lowry y Myers (2013, 2017), que aunque cuestionadas por algunos autores (*e.g.*, D'Udekem y Verheye 2017), constituyen hasta la fecha la única clasificación respaldada por metodologías filogenéticas. En consecuencia, el nombre Amphipoda *sensu lato*, se refiere al conjunto formado por los representantes del orden Amphipoda *sensu stricto* (*e.g.*, los verdaderos anfípodos) y el orden Ingolfiellida, el grupo hermano de los anfípodos, constituido por los representantes del antiguo suborden Ingolfiellidea (Lowry y Myers 2017).

Desde el punto de vista geográfico, se incluyeron todas las especies que han sido reportadas o recolectadas para aguas continentales y oceánicas chilenas, superficiales o subterráneas, en zonas costeras entre los 18°S y los 56.9°S. En el sentido longitudinal, se consideró desde la costa de Chile continental hasta los 100°W, incluyendo los territorios insulares allí presentes y Rapa Nui, que se encuentra fuera de esta área geográfica (Figura 1). Para especies dulceacuícolas, se considera todo el territorio de Chile continental. Finalmente, se incluyen algunos registros de especies reportadas para Argentina, en áreas limítrofes (*e.g.*, Canal Beagle; Alonso 1989; Alonso 2012) cuando se considera que su presencia en territorio chileno es altamente probable (véase Pérez-Schultheiss 2016).

En el listado, para cada especie, a continuación del nombre se indica entre paréntesis la abreviatura de la unidad biogeográfica en la que ha sido registrada (véase párrafo siguiente) y una referencia bibliográfica que respalda el registro de la especie en el país, preferentemente la primera cita para territorio chileno. Las áreas geográficas consideradas están en su mayor parte de acuerdo con las unidades biogeográficas marinas definidas por Camus (2001), Fernández *et al.* (2014) y Thiel *et al.* (2007), incluyendo la Fosa de Atacama (FA); provincia biogeográfica peruana (PE); área de transición (T); provincia biogeográfica magallánica (MG); cordilleras submarinas de Nazca y Sala y Gómez (NSG); Juan Fernández (JF); Pacífico Sureste (PSE) y provincia biogeográfica rapanuiana (R). Para las especies no marinas se utilizan las siguientes abreviaturas: dulceacuícolas epígeas (D); estuarinas o salobres (E), aguas dulces subterráneas (Su), aguas salobres subterráneas (Sa) y semiterrestres asociadas a zonas costeras (Ta).

Detalles de la morfología general de un anfípodo se presentan en las figuras 2 y 3. Debido a la presencia de numerosas convergencias morfológicas (*e.g.*, presencia de setas robustas distales en los urópodos de los Amphilocheida de la familia Exoedicerotidae) o a la pérdida de caracteres diagnósticos en algunos grupos (*e.g.*, pleon vestigial en los Senticaudata de la familia Caprellidae), muchas de las entradas de la clave inevitablemente incluyen excepciones a los caracteres descritos. En esos casos se ha incluido caracteres adicionales que permitan confirmar o descartar lo observado. Para cada grupo se ha intentado, dentro de lo posible, considerar caracteres fácilmente observables que permitan disminuir al máximo la necesidad de diseccionar los ejemplares.

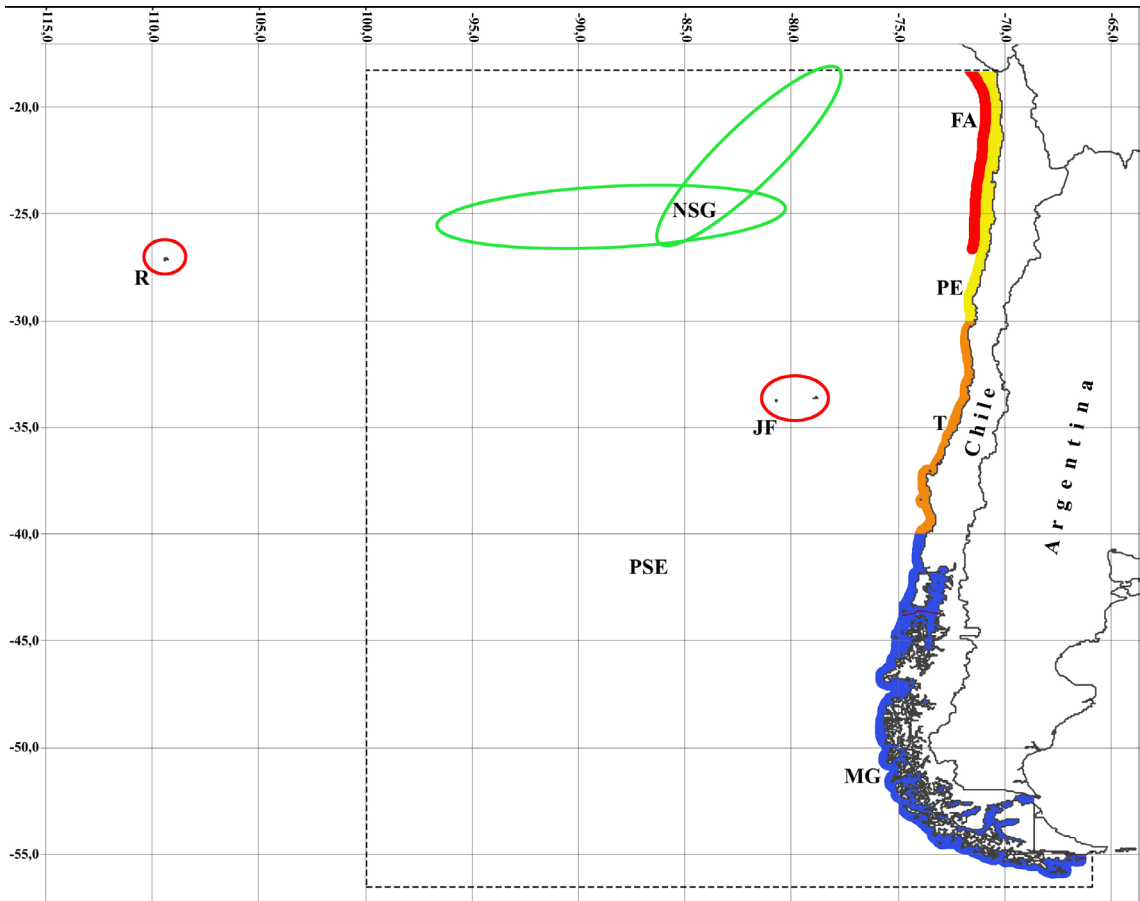


FIGURA 1: Área de estudio y ubicación espacial de las unidades biogeográficas consideradas en este trabajo. El área analizada se presenta delimitada por una línea punteada. Abreviaturas: FA: Fosa de Atacama; PE: provincia biogeográfica peruana; T: área de transición; MG: provincia biogeográfica magallánica; NSG: cordilleras submarinas de Nazca y Sala y Gómez; JF: Juan Fernández; PSE: Pacífico Surweste; R: provincia biogeográfica rapanuiana.

Las familias incluidas en las claves y las especies chilenas mencionadas en el listado, fueron confirmadas a través de una revisión bibliográfica que abarcó desde el año 1775 hasta julio de 2021. Además, se incluyó algunas especies mencionadas en trabajos no taxonómicos, cuando correspondían a registros únicos sin otro respaldo bibliográfico, siempre que incluyeran evidencia de que las determinaciones fueron respaldadas por al menos un especialista en el grupo. Adicionalmente, se incluyeron registros contenidos en la base de datos de GBIF (<http://www.gbif.org/species>) para especies cuya presencia no se encuentra respaldada por una publicación científica y cuando estas correspondían a especímenes conservados en museos e identificados por un especialista reconocido.

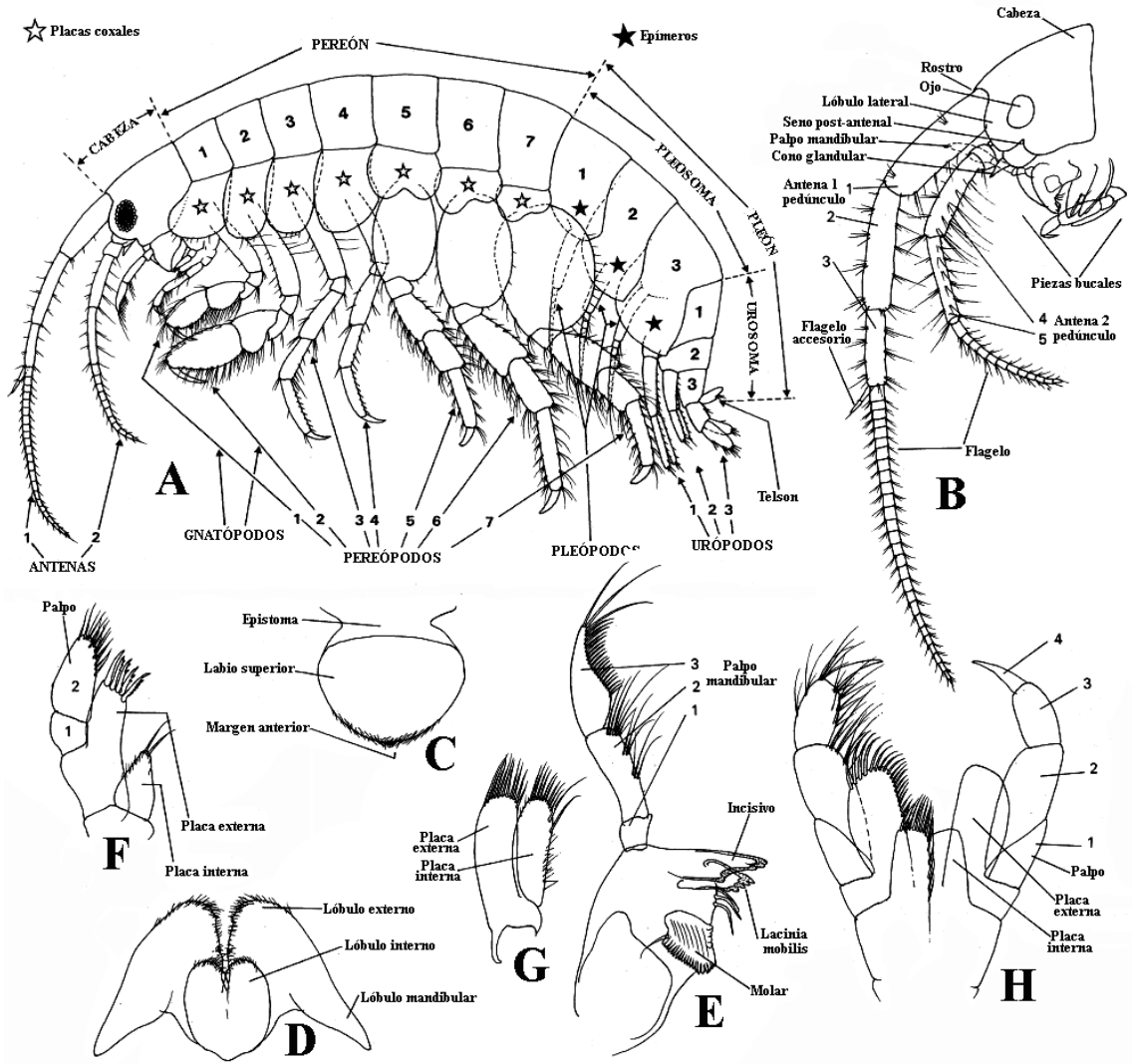


FIGURA 2: Morfología general de un anfípodo (modificado de Lincoln 1979). A, vista lateral del cuerpo. B, cabeza en vista lateral. C, labio superior. D, labio inferior. E, mandíbula. F, maxila 1. G, maxila 2. H, maxilípedos.

RESULTADOS

Clave para los subórdenes de Amphipoda (*sensu lato*) registrados para Chile

1. Pleon diferenciado en dos regiones, pleosoma y urosoma; si esta diferenciación es poco notoria, los gnatópodos son propodosubquelados (figura 4B2); si el pleon es vestigial, el primer pereonito está unido a la cabeza (*e.g.*, figura 13C, D). Epímeros bien desarrollados (figura 4C2); si son vestigiales (figura 4B3), los gnatópodos son propodosubquelados (figura 4B2). Pleópodos generalmente bien desarrollados, birrámeos (figura 4D2); si están reducidos o ausentes (*cf.* figura 4A3), los gnatópodos son propodosubquelado (figura 4B2).....Orden Amphipoda.....2
- Pleon con pleosoma y urosoma escasamente diferenciados. Epímeros ausentes y pleópodos vestigiales (figura 4A2, 4A3). Gnatópodos carposubquelados (figura 4A1). Uropodo 3 unirrámeo. Especies stigobiontes o intersticiales.....Orden Ingolfiellida, familia Ingolfiellidae

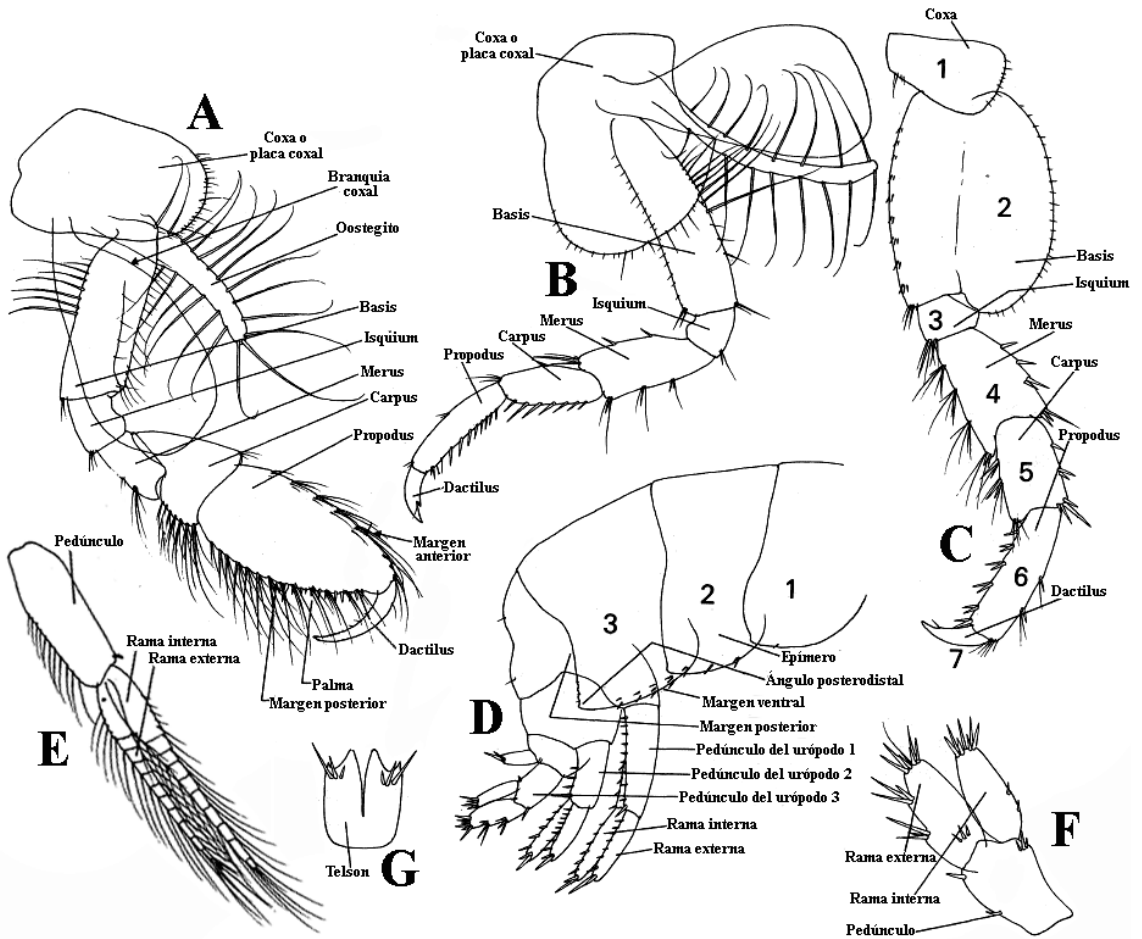


FIGURA 3: Morfología general de un anfípodo (modificado de Lincoln 1979). A, gnatópodo 2. B, pereópodo 4. C, pereópodo 6. D, pleon (pleosoma y urosoma). E, pleópodo. F, urópodo 3. G, telson.

- 2. Cuerpo siempre vermiforme (figura 4B). Coxas y pleópodos reducidos, epímeros vestigiales (figura 4B1, 4B3). Especies stigobiontes o intersticiales Suborden Pseudingolfiellidea, familia Pseudingolfiellidae
- Cuerpo muy variable, generalmente comprimido lateralmente (*e.g.*, figura 4E) o cilíndrico (*e.g.*, figura 12E, 13C); ocasionalmente vermiforme. Coxas generalmente laminares y contiguas (figura 4C1); pueden estar reducidas (*e.g.*, figuras 11A, 12C, 12E), pero en estos casos, siempre pleópodos y epímeros bien desarrollados 3
- 3. Palpo del maxilípodo ausente y urosomitos 2-3 fusionados (figura 4C3). Especies pelágicas y comensales de organismos planctónicos..... Suborden Hyperiidea
- Palpo del maxilípodo presente; si está ausente o reducido, los urosomitos 2-3 están separados. Urosomitos generalmente libres, o al menos dos de ellos fusionados. Especies en su mayoría bentónicas 4
- 4. Cuerpo subcilíndrico (figura 4D). Urosomitos 2-3 fusionados (figura 4D3). Palpo de la mandíbula y de la maxila 1 ausente. Gnatópodo 1 simple (figura 4D4) Suborden Colomastigidea, Familia Colomastigidae

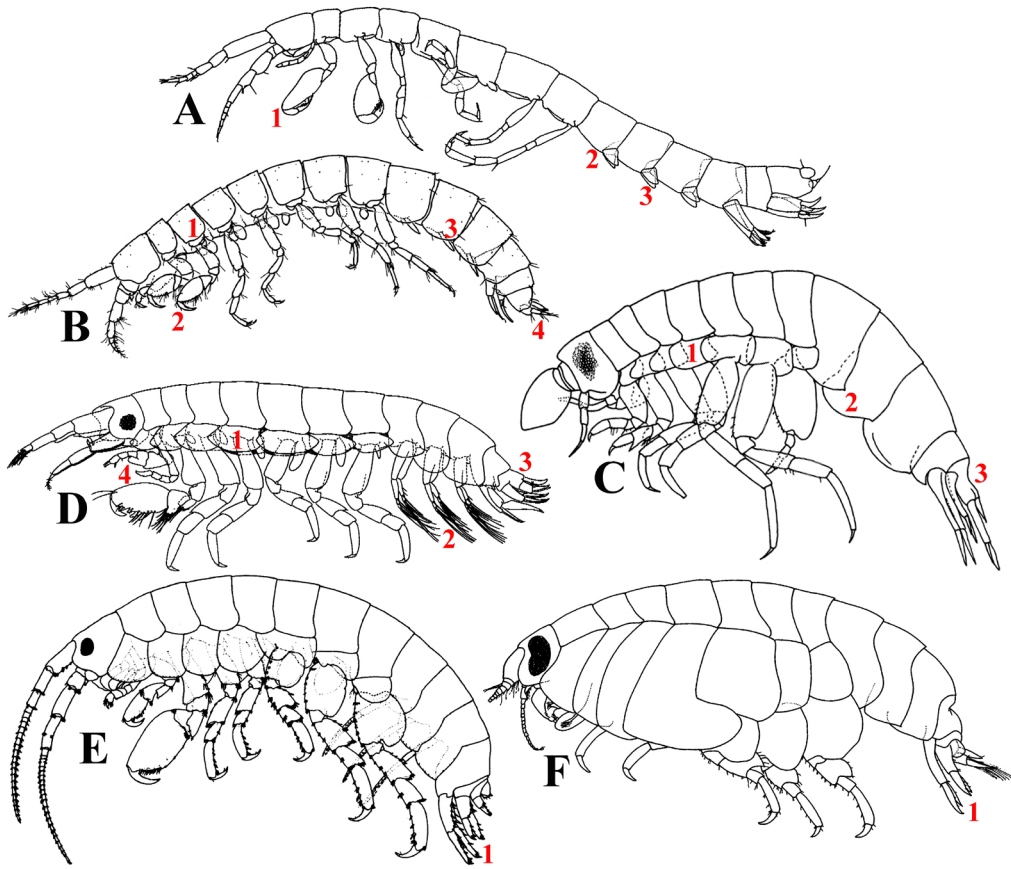


FIGURA 4: A, Ingolfiellidae (modificado de Shimomura *et al.* 2006): 1, gnatópodo carposubquelado (dedo distal constituido por el basis y el dactilus); 2, epímeros ausentes; 3, pleópodos vestigiales. B, Pseudoringolfiellidae (modificado de Smet 2015): 1, coxas reducidas y discontinuas; 2, gnatópodos normales, propodosubquelados; 3, epímeros presentes, pero vestigiales; 4, urópodo 3 unirrámeo. C, Hyperiidea (modificado de Zeidler 1992): 1, coxas normales, contiguas; 2, epímeros bien desarrollados; 3, urosomitos 2 y 3 fusionados. D, Colomastigidae (modificado de LeCroy 1995): 1, coxas contiguas; 2, pleópodos bien desarrollados, birrámeos; 3, urosomitos 2 y 3 fusionados; 4, gnatópodo 1 simple. E, Senticaudata (modificado de Bousfield y Hendrycks 2002): 1, urópodos 2 y 3 con setas robustas en el ápice. F, Amphilochidea (modificado de Lowry y Kilgallen 2014): 1, urópodos 2 y 3 sin setas robustas en el ápice.

- Sin la anterior combinación de caracteres. Cuerpo variable, generalmente comprimido lateralmente (*e.g.*, figura 4E), cilíndrico (*e.g.*, figura 12E), dorsoventralmente aplastado (*e.g.*, figura 13B) o tubular (*e.g.*, figura 13C). Si el pleon no es reducido o vestigial, los urosomitos son generalmente libres, o al menos dos de ellos fusionados. Palpo de la mandíbula y de la maxila 1 generalmente presentes. Gnatópodo 1 variable5
- 5. Ramas de los urópodos 1-2 con setas robustas en el ápice (figura 4E1). Si los urópodos no están presentes (pleon vestigial), el primer pereonito está parcialmente fusionado con la cabeza. Pereópodo 7 generalmente de estructura normal, no mucho más alargado que los demás; dactilus normal, no flagelar.....Suborden Senticaudata y familia Sanchoiidae
- Ramas de los urópodos 1-2 sin setas robustas en el ápice (figura 4F1). Si existen setas robustas, son ligeramente subapicales y parcialmente inmersas en la rama, o el pereópodo 7 es alargado, de estructura distinta al pereópodo 6, con el dactilus flagelar.....Suborden Amphilochidea

Clave para las familias del suborden Hyperiidea registradas para Chile

1. Cabeza grande, mayor que el urosomito 1; ojos ocupando la mayor parte de la cabeza (pueden estar reducidos) (*e.g.*, figura 5). Flagelo de la antena 1 con más de 3 segmentos Infraorden Physocephalata2
 - Cabeza menor que el urosomito 1; ojos pequeños o ausentes (*e.g.*, figura 10). Flagelo de la antena 1 con tres o menos segmentos, pequeños.....Infraorden Physosomata.....25
2. Antena 1 unida a la superficie inferior de la cabeza; artículo 1 del flagelo de los machos alargado y curvo como un boomerang (figura 5). Antena 2 del macho plegada en zigzag Superfamilia Platysceloidea..... 3
 - Antena 1 unida a la superficie anterior de la cabeza; artículo 1 del flagelo de los machos diferente en estructura (figura 9). Antena 2 del macho no plegada en zigzag.....15
3. Cuerpo enrollado formando una bola. Basis de los pereópodos 5 y 6 alargado y ensanchado, cubriendo los restantes pereópodos; artículos siguientes juntos mucho más cortos y unidos subterminalmente al basis (figura 5A, 5B).....4
 - Cuerpo ligeramente delgado o curvado, usualmente no enrollado en forma de bola (*e.g.* figura 5D). Pereópodo 6 con el basis alargado y ensanchado, pero no opercular; artículos siguientes juntos generalmente más largos que el basis y unidos terminalmente al basis.....5
4. Pereópodo 7 en adultos normalmente reducido al basis y uno o dos artículos adicionales (ocasionalmente completo, especialmente en juveniles) (figura 5A1). Masa bucal formando un cilindro amplio..... Familia Platyscelidae
 - Pereópodo 7 completo (figura 5B1). Masa bucal en forma de cono agudo Familia Parascelidae
5. Gnatópodo 2 simple o muy ligeramente subquelado.....6
 - Gnatópodo 2 notablemente quelado o subquelado.....9
6. Pereópodo 5 similar en longitud al pereópodo 6 (figura 5C1). Telson fusionado con el urosomito 2+3 (figura 5C2) (gnatópodos 1-2 muy ligeramente subquelados) Familia Lycaeidae (en parte: *L. pachypoda*)
 - Pereópodo 5 notablemente más largo que el pereópodo 6 (figura 5D). Telson no fusionado con el urosomito 2+3 (figura 5E2).....7
7. Pereópodos 5-6 con artículos anchos y propodus distalmente prensiles, con una prolongación posterodistal sobre la que cierra la porción proximal del dactilus (figura 5D2)..... Familia Tryphanidae
 - Pereópodos 5-6 solo con basis sustancialmente ensanchados y propodus no prensiles, sin prolongación posterodistal (figura 5E).....8
8. Gnatópodos con basis relativamente ensanchados (especialmente gnatópodo 1) (figura 5E1). Rama interna del urópodo 3 articulada con el pedúnculo (figura 5E2)..... Familia Pronoidae
 - Gnatópodos con basis no más ensanchados que los siguientes artículos (figura 6A1). Rama interna del urópodo 3 fusionada con el pedúnculo (figura 6A2)..... Familia Amphithyridae (en parte)
9. Basis del pereópodo 6 con una fisura diferenciada en su cara lateral (figura 6A3)..... Familia Amphithyridae (en parte)
 - Basis del pereópodo 6 sin una fisura diferenciada en su cara lateral.....10
10. Gnatópodo 1 simple (figura 6B1); si es ligeramente subquelado, los urópodos 2-3 con ramas foliáceas (figura 6B2).....11

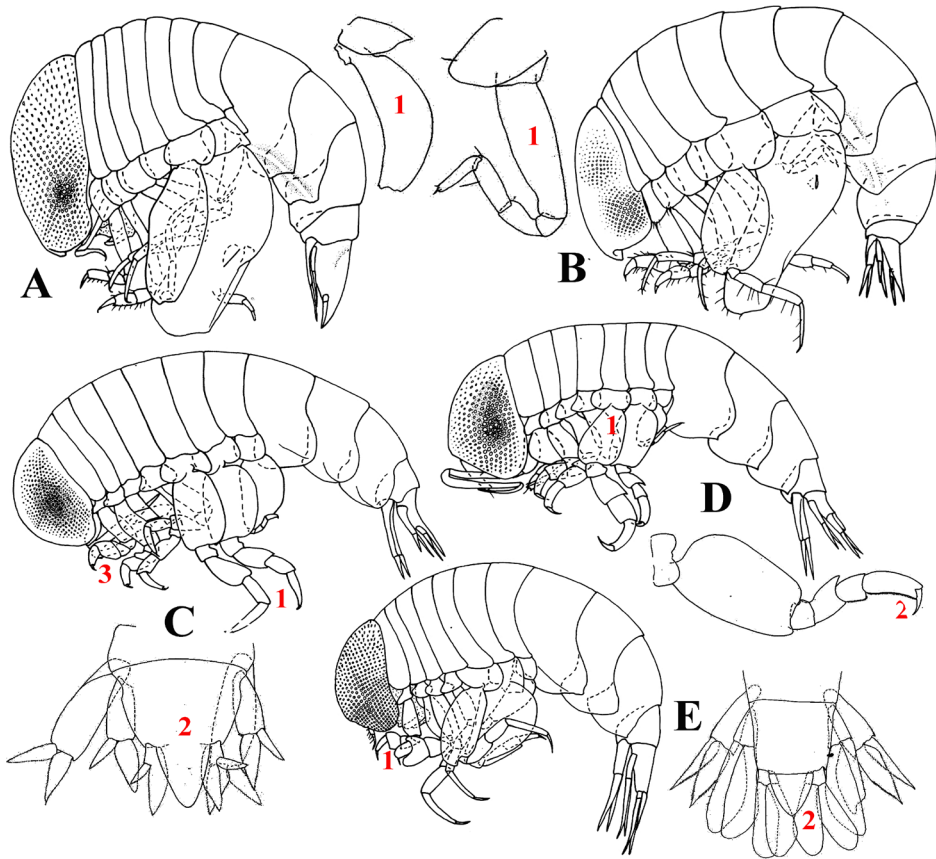


FIGURA 5: A, Platyscelidae (modificado de Zeidler 1998): 1, coxa y basis del pereópodo 7 (artículos restantes reducidos o ausentes en adultos). B, Parascelidae (modificado de Zeidler 1998): 1, pereópodo 7 normal. C, Lycaeidae (modificado de Zeidler 1998): 1, pereópodos 5 y 6 similares en longitud; 2, telson fusionado con el urosomito 2-3; 3, gnatópodos ligeramente subquelados. D, Tryphanidae (modificado de Zeidler 1998): 1, pereópodos 5 y 6 con artículos anchos; 2, propodus del pereópodo 6 distalmente prensil. E, Pronoidae (modificado de Zeidler 1998): 1, basis de los gnatópodos relativamente anchas; 2, rama interna del urópodo 3 articulada.

- Gnatópodo 1 notablemente quelado o subquelado. Ramas de los urópodos 2-3 lanceoladas (figura 6D2)12
- 11. Ramas de los urópodos articuladas con el pedúnculo (figura 6B2)Familia Eupronoidae
- Ramas de los urópodos fusionadas con el pedúnculo (figura 6C1).....Familia Lycaeidae (en parte: *Simorhynchotus*)
- 12. Rostro presente en ambos sexos (figura 6D1); si el rostro es corto, el telson está fusionado con los urosomitos 2-3 (figura 6D2).....Familia Oxycephalidae
- Cabeza redondeada (figura 7A, 7B), a veces prolongada en machos; si está prolongada en hembras, el telson no está fusionada con los urosomitos.....13
- 13. Rama interna del urópodo 3 fusionada con el pedúnculo. Telson fusionado con los urosomitos 2+3 (figura 5C2).....Familia Lycaeidae (*Lycaea*)

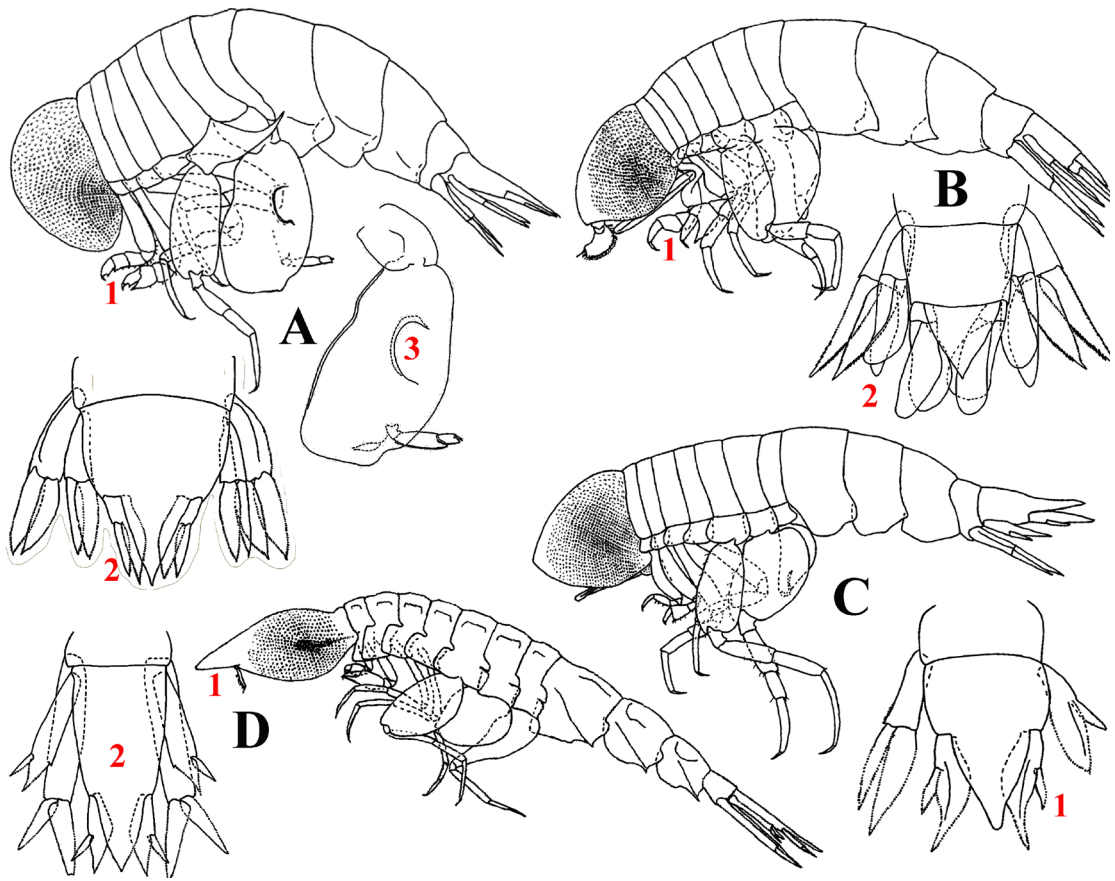


FIGURA 6: A, Amphithyridae (modificado de Zeidler 2016): 1, basis de los gnatópodos no ensanchados; 2, rama interna del urópodo 3 fusionada al pedúnculo; 3, basis del pereópodo 6 con fisura lateral. B, Eupronoidae (modificado de Zeidler 2016): 1, gnatópodo 1 simple; 2, ramas de los urópodos 2 y 3 articuladas al pedúnculo, foliáceas. C, Lycaeidae (*Simorhynchotus*) (modificado de Zeidler 2016): 1, ramas de los urópodos 2 y 3 lanceoladas y fusionadas al pedúnculo. D, Oxycephalidae (modificado de Zeidler 2016): 1, rostro presente; 2, telson fusionado con urosomito 2-3.

- Rama interna del urópodo 3 no fusionada con el pedúnculo. Telson no fusionado con los urosomitos 2+3... 14
- 14. Gnatópodos con basis muy anchos (ancho sobrepasa a la mitad del largo). Antena 2 de los machos parcialmente plegada, ubicada en un surco en la superficie ventral de la cabeza (figura 7A1)..... Familia Anapronoidae
- Gnatópodos con basis estrechos (ancho menor a la mitad del largo). Antena 2 de los machos plegada (figura 7B1); pliegue posterior acomodado en un estuche en el basis del gnatópodo 1 (figura 7B2)..... Familia Brachyscelidae
- 15. Antena 1 inserta en la superficie anterior de la cabeza, en una pequeña cavidad orientada dorsalmente; pedúnculo triangular en machos, flagelo inserto subterminalmente (figura 7C) Superfamilia Lycaeopsoidea, Familia Lycaeopsidae
- Pequeña cavidad en la superficie anterior de la cabeza ausente; flagelo de la antena 1 articulado terminalmente o ausente..... 16

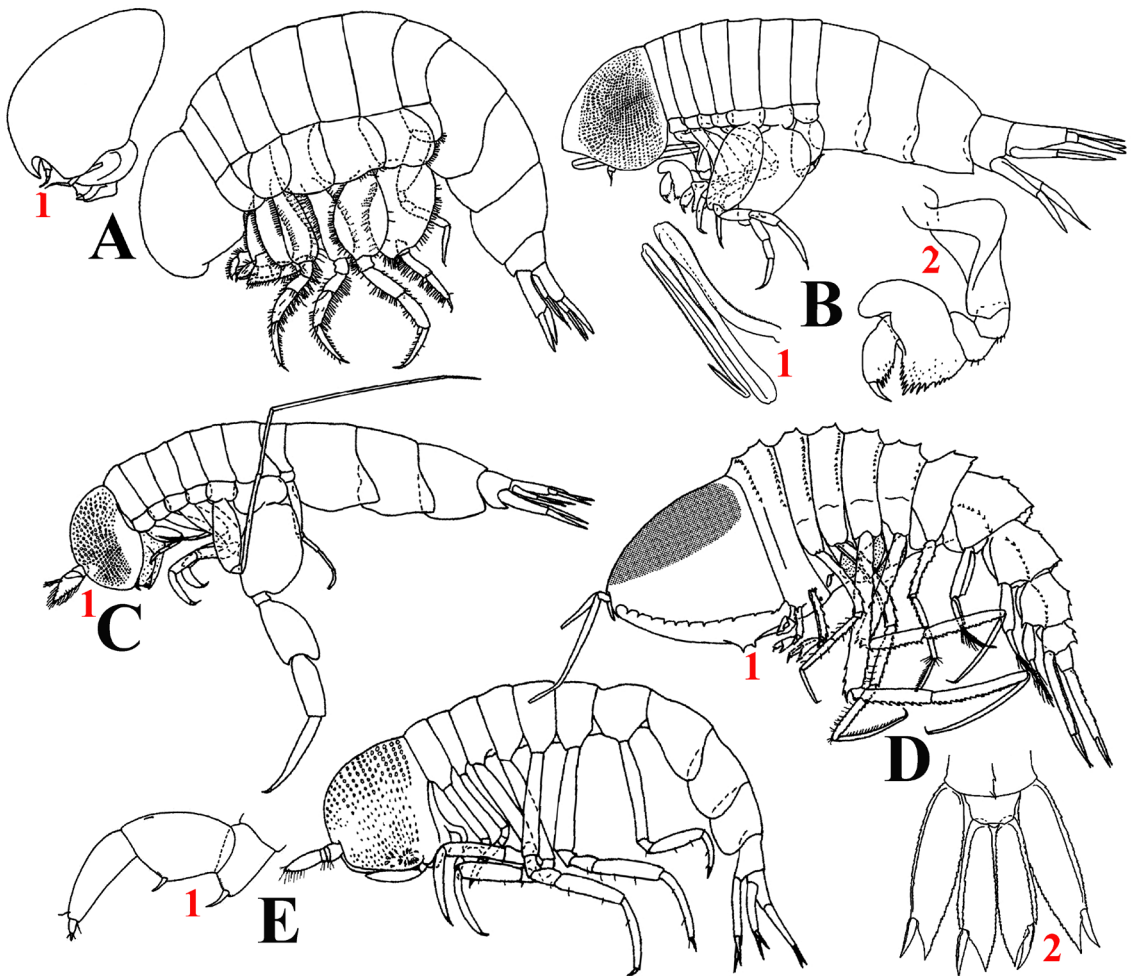


FIGURA 7: A, Anapronoidae (modificado de Zeidler 2016): 1, antena 2 del macho ubicada en surco ventral de la cabeza. B, Brachyscelidae (modificado de Zeidler 2016): 1, antena 2 del macho plegada; 2, basis del gnatópodo 1 del macho con estuche para la antena 2. C, Lycaeopsidae (modificado de Zeidler 2004a): 1, antena 1 en posición anterior, con flagelo subterminal. D, Cystisomatidae (modificado de Zeidler 2003a): 1, antena 2 reducida a una espina; 2, urópodo 2 ausente. E, Paraphronimidae (modificado de Zeidler 2003b): 1, gnatópodo 1 ligeramente subquelado con proceso posterodistal en carpus.

- 16. Flagelo de la antena 1 en machos y hembras con el primer artículo alargado, más uno o dos artículos terminales muy pequeños.....17
- Flagelo de la antena 1 en machos y hembras multiarticulado.....Superfamilia Phronimoidea20
- 17. Antena 2 reducida a una pequeña espina glandular en la superficie ventral de la cabeza (figura 7D1). Pereópodo 7 simple en machos, subquelado o prensil en hembras maduras. Urópodo 2 ausente (figura 7D2). Huevos mantenidos en un saco de cría especial (invaginación) entre los gnatópodo 2..... Superfamilia Cystisomatoidea, Familia Cystisomatidae
- Antena 2 compuesta de unos pocos artículos delgados en la superficie anterior o ventral de la cabeza. Pereópodo 7 siempre simple. Urópodo 2 presente. Huevos mantenidos en un saco de cría formado por los oostegitos 2-5.....Superfamilia Vibilioidea.....18

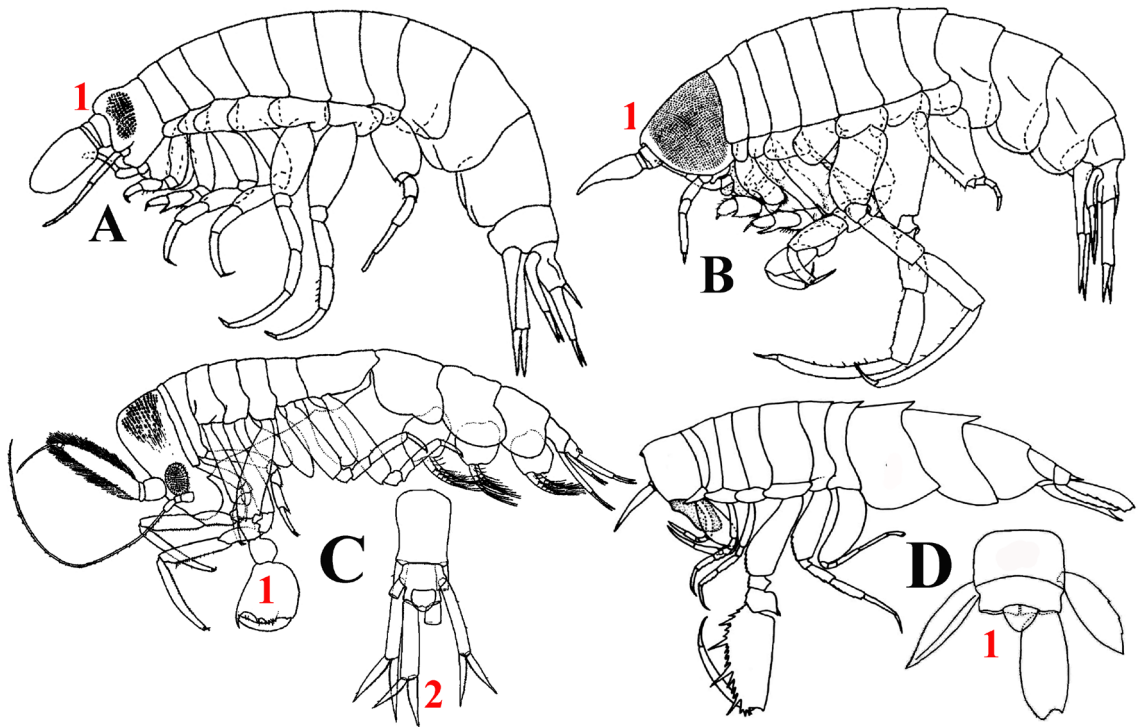


FIGURA 8: A, Vibiliidae (modificado de Zeidler 2003b): 1, cabeza pequeña con escotadura en margen anterior. B, Cyllopodidae (modificado de Zeidler 2003b): 1, cabeza moderadamente grande, sin escotadura en margen anterior. C, Phronimidae (modificado de Shih 1991): 1, pereópodo 5 fuertemente subquelado; 2, ramas de los urópodos lanceoladas. D, Phrosinidae (modificado de Bowman 1978): 1, urópodo 3 sin ramas, reducidos a pedúnculos foliosos.

- 18. Cuerpo con tegumento delgado y traslúcido. Gnatópodo 1 ligeramente subquelado, con procesos posterodistales en merus y carpus (figura 7E1); gnatópodo 2 simple, basis distalmente prolongado a ambos lados del dactilus.....Familia Paraphronimidae
- Cuerpo con tegumento relativamente grueso. Gnatópodo 1 simple; gnatópodo 2 quelado.....19
- 19. Cabeza pequeña, raramente mayor a los primeros dos pereonitos; con una escotadura en el margen anterior a 3/4 del margen dorsal. Ojos pequeños a moderados, nunca ocupando la mayor parte de la cabeza (figura 8A1).....Familia Vibiliidae
- Cabeza moderadamente grande, tan larga como los primeros 3-4 pereonitos; sin escotadura en el margen anterior. Ojos grandes, ocupando la mayor parte de la cabeza (figura 8B1)Familia Cyllopodidae
- 20. Pereópodo 5 notablemente subquelado (figura 8C1, D)21
- Pereópodo 5 simple o a lo más, prensil (figura 9).....22
- 21. Urópodos 1-3 con ramas lanceoladas (aunque urópodo 3 puede estar reducido). Cabeza subcónica (figura 8C).....Familia Phronimidae
- Urópodos 1-3 sin ramas, reducidos a pedúnculos foliosos. Cabeza globular (figura 8D).....Familia Phrosinidae
- 22. Gnatópodo 2 simple (figura 9A2)Familia Dairellidae
- Gnatópodo 2 fuertemente quelado o subquelado (figura 9B1).....23

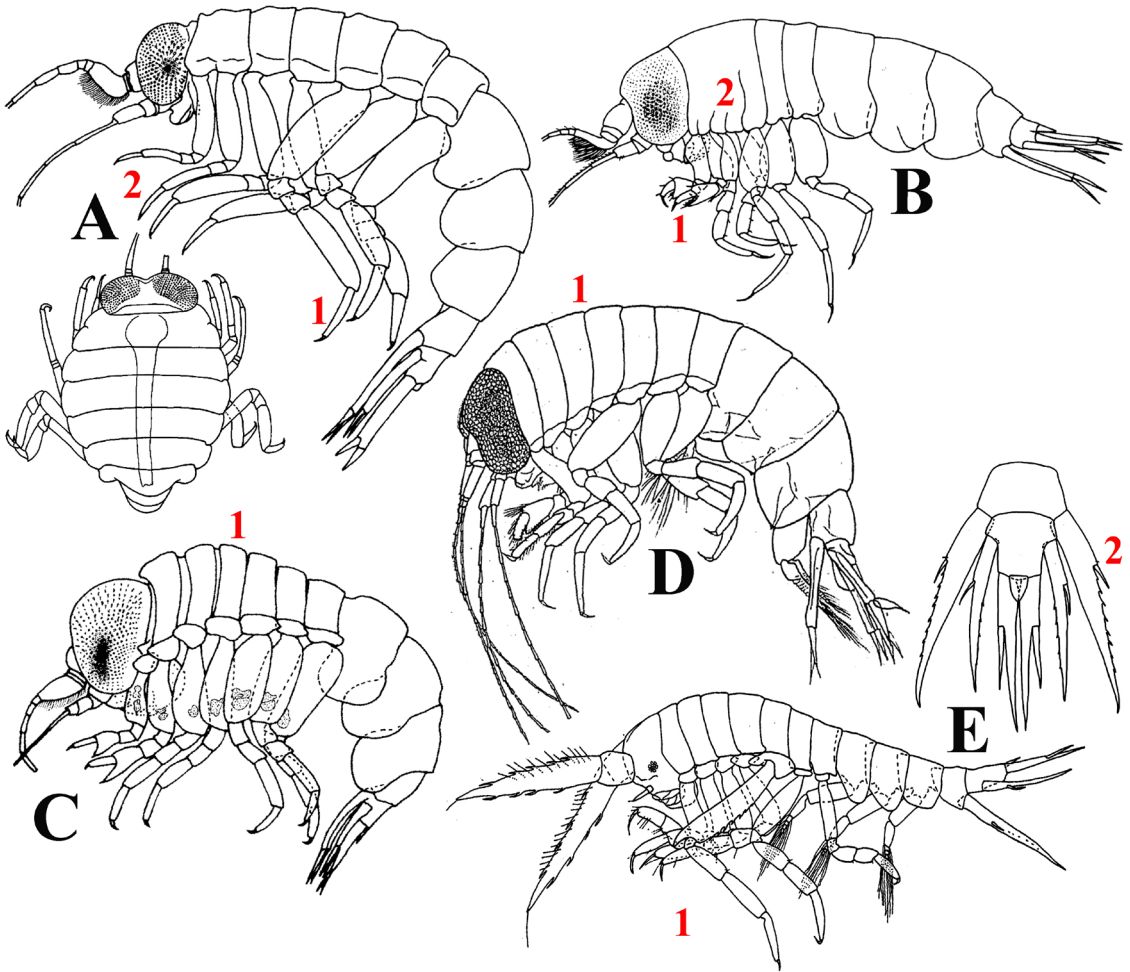


FIGURA 9: A, Dairellidae (modificado de Zeidler 2004b): 1, pereópodo 5 simple; 2, gnatópodo 2 simple. B, Lestrigonidae (modificado de Zeidler 1992): 1, gnatópodo 2 subquelado; 2, coxas fusionadas a los pereonitos. C, Iulopididae (modificado de Zeidler 2004b): 1, pereonitos 1-7 levantados transversalmente en vista lateral. D, Hyperiididae (modificado de Vinogradov y Semenova 1985): 1, pereonitos 1-7 no levantados transversalmente en vista lateral. E, Scinidae (modificado de Zeidler 1990): 1, pereópodo 5 alargado; 2, ramas de los urópodos fusionadas al pedúnculo.

- 23. Coxas fusionadas con los pereonitos (figura 9B2)..... Familia Lestrigonidae
 - Coxas libres de los pereonitos (figura 9C).....24
- 24. Pereonitos 2-7 alzados transversalmente, dorsalmente convexos en vista lateral (figura 9C1). Cuerpo y apéndices cubiertos de setas finas. Antena 2 de la hembra 3-articulada o reducida a una protuberancia en la cutícula. Mandíbula sin palpo en ambos sexos o solo presente en machos.....Familia Iulopididae
 - Pereonitos 2-7 no alzados transversalmente, ni dorsalmente convexos en vista lateral, o convexidad apenas insinuada (figura 9D1). Cuerpo y apéndices no cubiertos de setas finas. Antena 2 de la hembra 4-articulada. Mandíbula con palpo en ambos sexosFamilia Hyperiididae
- 25. Antena 1 larga y robusta, mayor que al menos los primeros cuatro pereonitos (figura 9E). Mandíbulas con un incisivo estrecho; palpo ausente o reducido a un artículo.....Superfamilia Scinoidea.....26

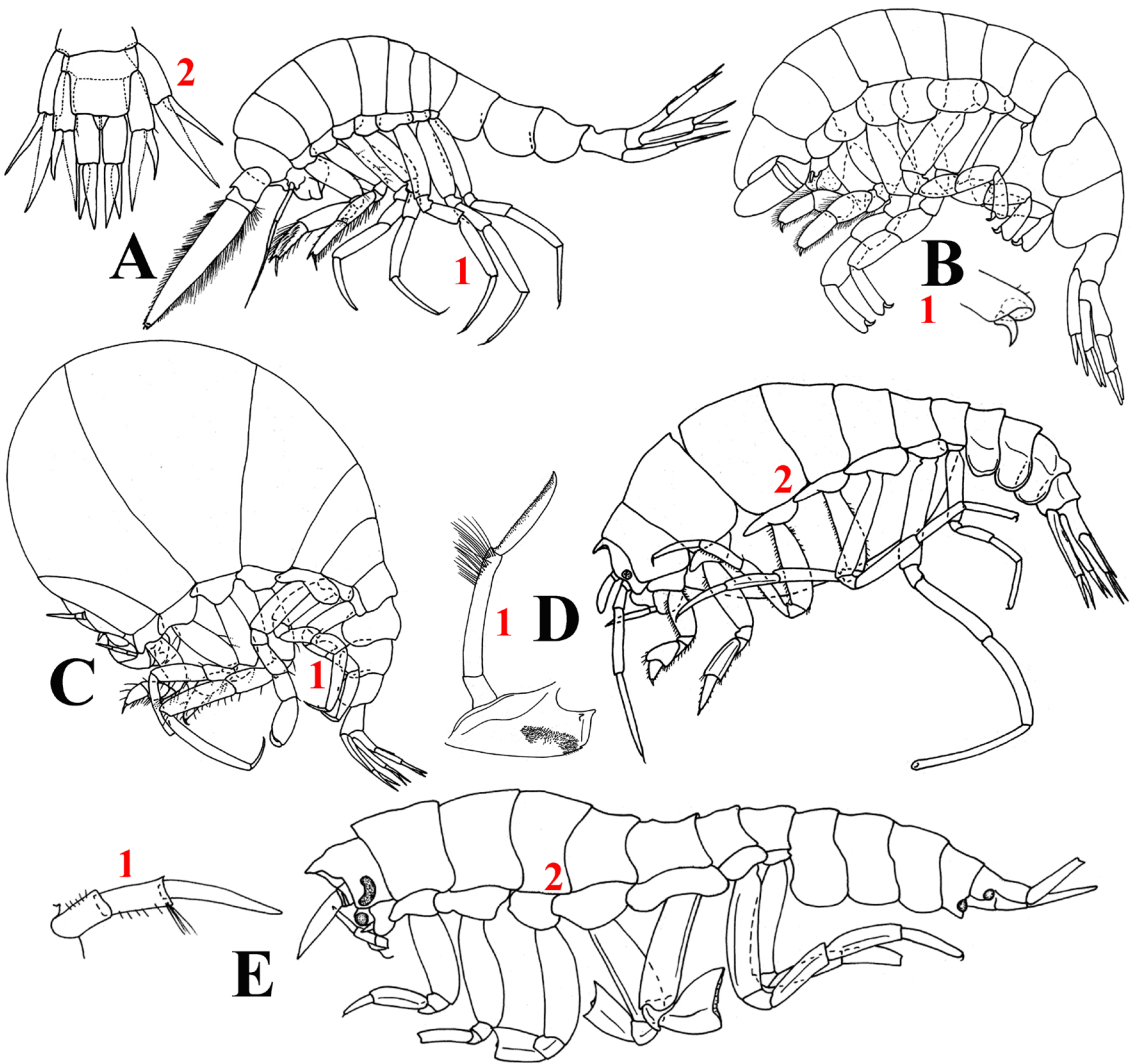


FIGURA 10: A, Mimonectidae (modificado de Zeidler 2012): 1, pereópodo 5 similar en longitud a pereópodos 6 y 7; 2, ramas de los urópodos articuladas. B, Chuneolidae (modificado de Zeidler 2009): 1, dactilus 3-4 retráctiles, encapuchados. C, Microphasmidae (modificado de Zeidler 2009): 1, dactilus 6-7 simples, no retráctiles o encapuchados. D, Lanceolidae (modificado de Zeidler 2009): 1, palpo mandibular relativamente delgado; 2, coxas 3-4 alargadas con lóbulo anterior estrecho. E, Megalanceolidae (modificado de Zeidler 2009): 1, palpo mandibular no relativamente delgado; 2, coxas 3-4 trapezoidales.

– Antena 1 generalmente cónica, menor que los primeros tres pereonitos (figura 10D). Mandíbulas con un incisivo ancho o estrecho; palpo con tres artículos, si está ausente, incisivo es ancho
Superfamilia Lanceoloidea.....27

26. Pereópodos delgados y largos, pereópodo 5 generalmente más largo que los demás (puede ser menor que el pereópodo 6) (figura 9E1). Ramas de los urópodos fusionadas al pedúnculo (figura 9E2). Lóbulos internos del maxilípodo fusionados, a menudo reducidos, ocasionalmente ausentes
Familia Scinidae

- Pereópodos 3-7 similares en longitud, no especialmente largos y delgados (figura 10A1). Ramas de los urópodos articuladas, separadas del pedúnculo (figura 10A2). Lóbulos internos del maxilípodo bien desarrollados y separados, o solo parcialmente fusionados en la base.....Familia Mimonectidae
- 27. Pereópodos 3-4 con dactilus retráctiles, encapuchados (figura 10B1). Mandíbulas sin palpos en ambos sexos..... Familia Chuneolidae
- Pereópodos 3-4 con dactilus normales, no retráctiles o encapuchados; si son retráctiles, entonces los artículos de los pereópodos muy anchos. Mandíbula con palpo en ambos sexos.....28
- 28. Pereópodos 6-7 con dactilus retráctiles, a menudo encapuchados, o raramente con solo la parte proximal del dactilus retráctil. Antena 2 mucho más larga que la antena 1, o si es más corta o subigual, entonces los pereópodos 5-7 con dactilus retráctiles y encapuchados bien desarrollados.....29
- Pereópodos 6-7 con dactilus normales, no completamente retráctiles o encapuchados. Antena 2 más corta o subigual que la antena 1 (figura 10C).....Familia Microphasmidae
- 29. Mandíbula con incisivo ancho; lacinia mobilis izquierda reducida a un pequeño tubérculo; palpo relativamente delgado (figura 10D1). Coxas 3-4 alargadas, con lóbulo anterior estrecho (figura 10D2) Familia Lanceolidae
- Mandíbula con incisivo estrecho; lacinia mobilis izquierda casi tan ancha como el incisivo; palpo relativamente grueso (figura 10E1). Coxas 3-4 trapezoidales, casi tan altas como anchas (figura 10E2)..... Familia Megalanceolidae

**Clave para las familias del suborden Senticaudata registradas
para Chile (incluye la familia Sanchoidae)**

- 1. Flagelo accesorio de la antena 1, palpo mandibular y rama interna del urópodo 3 ausentes (figura 11).....Infraorden Talitrida, Superfamilia Talitroidea.....2
- Flagelo accesorio de la antena 1, palpo mandibular y rama interna del urópodo 3 ausentes o presentes, pero nunca los tres ausentes al mismo tiempo.....8
- 2. Cuerpo cilíndrico. Molar mandibular ausente o vestigial. Coxas 1-4 pequeñas, más anchas que largas (figura 11A1)..... Familia Eophliantidae
- Cuerpo más o menos comprimido lateralmente. Molar mandibular completamente triturativo3
- 3. Antena 1 reducida, más corta o igual en longitud al pedúnculo de la antena 2 (figura 11B1). Gnatópodo 2 de la hembra (ocasionalmente en machos), con forma de mitón (figura 11B2)4
- Antena 1 más larga que el pedúnculo de la antena 2. Gnatópodo 2 de hembras y machos sin forma de mitón.....5
- 4. Dactilus de los pereópodos 3-7 simplidactilados (sin pequeñas cúspides en la cara anterior de la base de la uña distal). Artículo 2 del palpo del maxilípodo sin lóbulo distomedial.....Familia Protorchestiidae
- Al menos los dactilus de los pereópodos 3-4 cuspidactilados (con pequeñas cúspides en la cara anterior de la base de la uña distal). Artículo 2 del palpo del maxilípodo con lóbulo distomedialFamilia Talitridae
- 5. Telson partido hasta la base, formando dos lóbulos pequeños, generalmente subtriangulares (figura 11C1).....Familia Hyalidae
- Telson entero o partido hasta la mitad de su longitud.....6

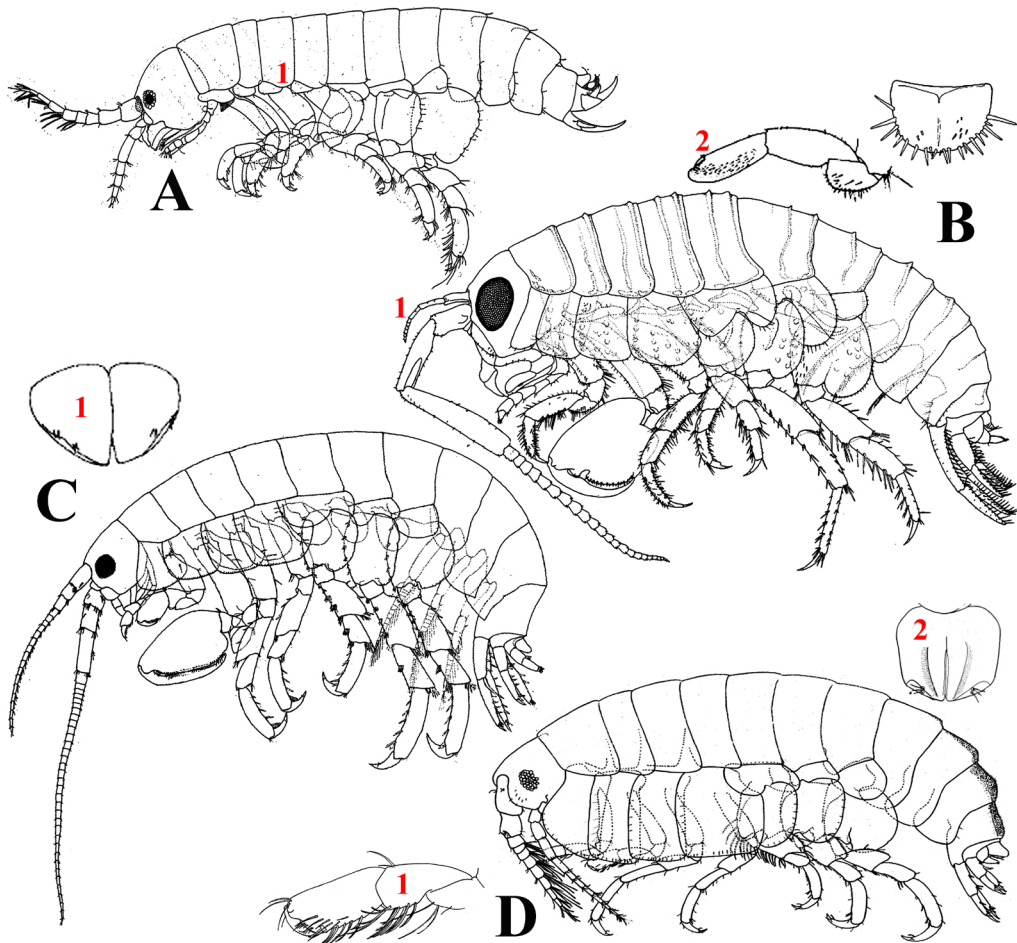


FIGURA 11: A, Eophliantidae (modificado de Barnard 1972): 1, coxas 1-4 pequeña, más anchas que largas. B, Talitridae (modificado de Bousfield 1982): 1, antena 1 reducida, menor que el pedúnculo de la antena 2; 2, gnatópodo 2 de la hembra con forma de mitón. C, Hyalidae (modificado de Hiwatari 2003): 1, telson completamente partido con lóbulos triangulares. D, Ceinidae (modificado de Barnard 1972): 1, carpus del gnatópodo 2 sin lóbulo; 2, telson partido hasta la mitad.

- 6. Carpus del gnatópodo 2 de hembras y machos adultos con un lóbulo posterior. Telson entero.....7
 - Carpus del gnatópodo 2 de hembras y machos adultos sin un lóbulo posterior (figura 11D1). Telson partido hasta la mitad (figura 11D2).Familia Ceinidae
- 7. Lóbulo carpal del gnatópodo 2 de la hembra alcanza hasta 1/4 del margen posterior del propodus (figura 12A1). Branquias esternas presentes..... Familia Hyalellidae
 - Lóbulo carpal del gnatópodo 2 de la hembra alcanza hasta 1/2 o más del margen posterior del propodus (cf. figura 12B1). Branquias esternas ausentes.....Familia Dogielinotidae
- 8. Cuerpo esbelto, generalmente subcilíndrico o vermiforme (figura 12C). Antenas 1 y 2 subiguales, o antena 2 ligeramente más corta. Gnatópodo 1 mayor que el gnatópodo 2, con un lóbulo posterior en el carpus (figura 12C1). Coxas pequeñas, discontinuas (figura 12C2). Ramas de los pleópodos reducidas o vestigiales. Ramas de los urópodos subiguales en longitudInfraorden Bogidiellida, Superfamilia Bogidielloidea, Familia Bogidiellidae

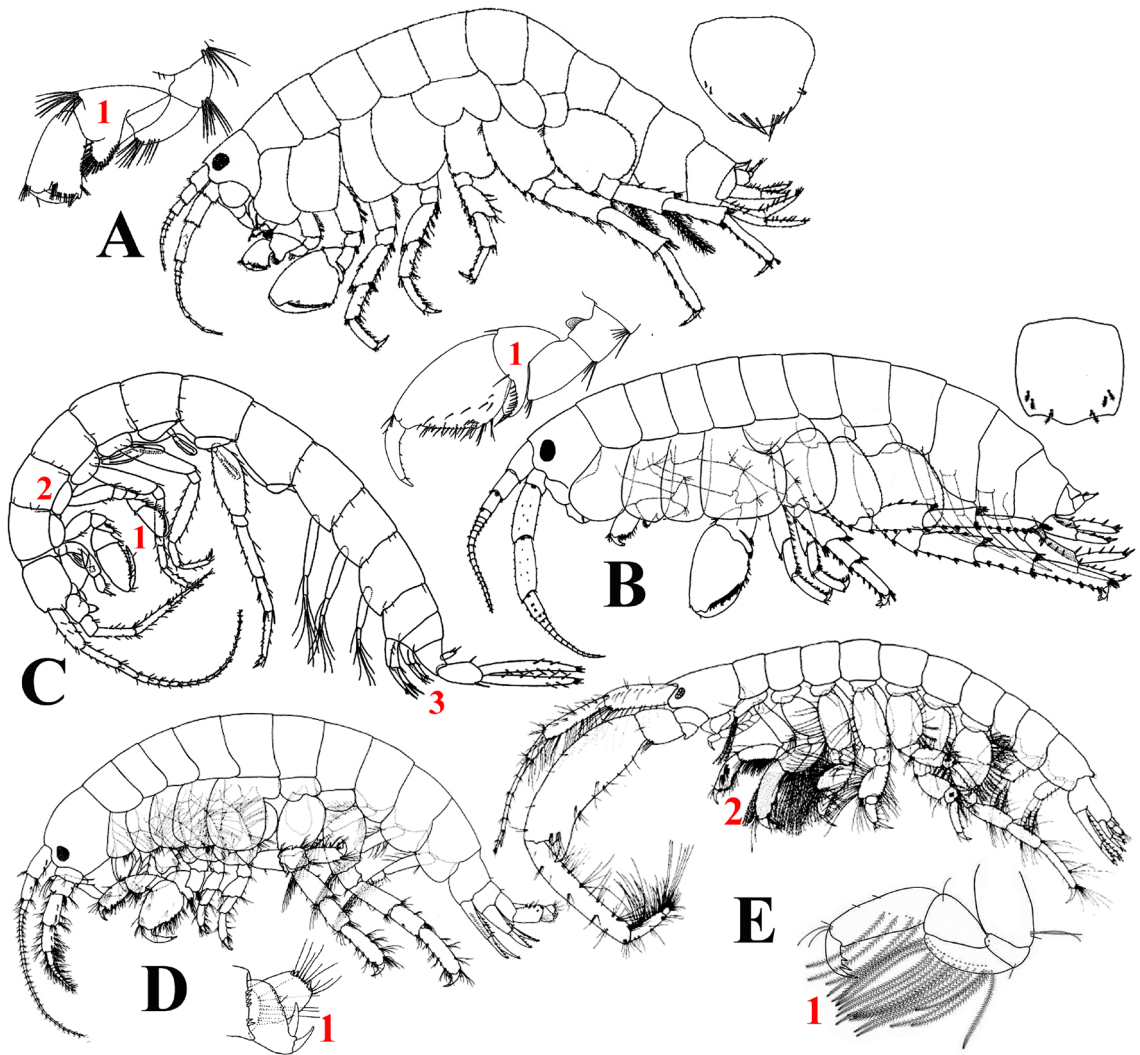


FIGURA 12: A, Hyalellidae (modificado de González y Watling 2003): 1, lóbulo carpal del gnatópodo 2 de la hembra alcanza hasta $\frac{1}{4}$ del margen posterior del propodus. B, Dogielinotidae (modificado de Lazo-Wasem y Gable 2001): 1, lóbulo carpal del gnatópodo 2 de la hembra alcanza hasta $\frac{1}{2}$ o más del margen posterior del propodus. C, Bogidiellidae (modificado de Sidorov *et al.* 2016): 1, gnatópodo 1 mayor que el 2; 2, coxas pequeñas y discontiguas; 3, ramas de los urópodos reducidas. D, Ampithoidae (modificado de Conlan y Bousfield 1982): 1, rama externa del urópodo 3 con setas espinas recurvadas; 2, pereópodos 5-7 alargándose progresivamente. E, Corophiidae (modificado de Bousfield y Hoover 1997 y Valerio-Berardo y De Sousa 2009): 1, gnatópodos 1-2 con peines de setas largas formando canasta filtradora; 2, gnatópodo 1 menor que el gnatópodo 2.

- Cuerpo variable, comprimido lateralmente, cilíndrico, tubular o deprimido, pero nunca vermiforme. Antenas variables, generalmente una mayor que la otra. Gnatópodo 1 generalmente menor que el gnatópodo 2 (raramente 1 mayor que 2), con o sin lóbulo en el carpus. Coxas variables, pueden ser pequeñas y discontiguas, pero más frecuentemente bien desarrolladas y contiguas. Pleon, cuando está presente, con ramas de los pleópodos bien desarrolladas. Ramas de los urópodos variables9
- 9. Coxas anteriores y pereópodos posteriores fuertemente extendidos lateralmente. Cuerpo dorsoventralmente aplastado, mucho más ancho que alto.....Familia Sanchoidae (suborden *Incertae sedis*)

- Sin la anterior combinación de caracteres10
- 10. Telson no laminar, inmóvil y entero, engrosado dorsoventralmente y generalmente provisto de setas o dientes especiales. Si el pleon es vestigial y el telson ausente, entonces el pereonito 1 está fusionado con la cabezaInfraorden Corophiida..... 11
- Telson laminar, móvil antero-posteriormente, entero o variadamente emarginado o partido. Pleon siempre presente y pereonito 1 nunca fusionado con la cabeza20
- 11. Artículo 3 de la antena 1 corto, alcanza a la mitad o menos de la longitud del artículo 2 (figura 12D)..... 12
- Artículo 3 de la antena 1 largo, sobrepasando la mitad de la longitud del artículo 2 (figura 13E)..... 14
- 12. Rama externa del urópodo 3 con setas robustas o espinas recurvadas (figura 12D1). Lóbulo externo del labio inferior con una muesca distal. Pereópodos 5 a 7 alargándose progresivamente (figura 12D)..... Familia Ampithoidae
- Rama externa del urópodo 3 sin setas robustas recurvadas. Lóbulo externo del labio inferior sin una muesca distal. Pereópodo 7 notablemente mayor a desproporcionadamente más largo que los pereópodos 5 y 6 (figura 12E)..... 13
- 13. Margen posterior del carpus e isquium de los gnatópodos 1-2 con filas longitudinales de setas largas y delgadas, que forman una canasta filtradora (figura 12E1). Gnatópodo 1 menor que el gnatópodo 2 (figura 12E)..... Familia Corophiidae
- Margen posterior del carpus e isquium de los gnatópodos 1-2, si portan setas largas y delgadas, estas no están ordenadas en filas longitudinales, formando una canasta filtradora. Gnatópodo 1 mayor que el gnatópodo 2 (figura 13A)..... Familia Aoridae
- 14. Pereópodos 5-7 prensiles, o con dactilus muy desarrollados. Pleon vestigial (figura 13B1, 13D).....15
- Pereópodos 5-7 no prensiles, si lo son, entonces los pereópodos 3-4 están bien desarrollados. Pleon bien desarrollado, con pleosoma y urosoma..... 17
- 15. Cabeza columnar (figura 13B2). Cuerpo con pereonitos prolongados lateralmente, más anchos que altos (figura 13B3)..... Familia Cyamidae
- Cabeza rectangular o redondeada. Cuerpo generalmente tubular (figura 13C-D) Familia Caprellidae..... 16
- 16. Pereópodos 3-4 ausentes; con dos pares de branquias (figura 13C). Molar de la mandíbula presente Subfamilia Caprellinae
- Pereópodos 3-4 reducidos o ausentes; tres pares de branquias (figura 13D). Molar de la mandíbula ausente Subfamilia Phtisicinae
- 17. Pedúnculo del urópodo 3 largo, al menos 2 veces más largo que ancho (figura 13E1) 18
- Pedúnculo del urópodo 3 corto, longitud menor a 2 veces el ancho (*e.g.*, figura 14A1) 19
- 18. Pedúnculo del urópodo 3 gradualmente estrechado hacia el ápice. Ramas con pequeñas setas apicales y rama externa con espinas apicales recurvadas o una fila de pequeños denticulos apretados (figura 13E2)..... Familia Ischyroceridae, Subfamilia Ischyrocerinae (en parte)
- Pedúnculo del urópodo 3 con lados paralelos (figura 13A1). Ramas sin pequeñas setas apicales y rama externa sin espinas apicales recurvadas o filas de pequeños denticulos (figura 13A2) Familia Photidae

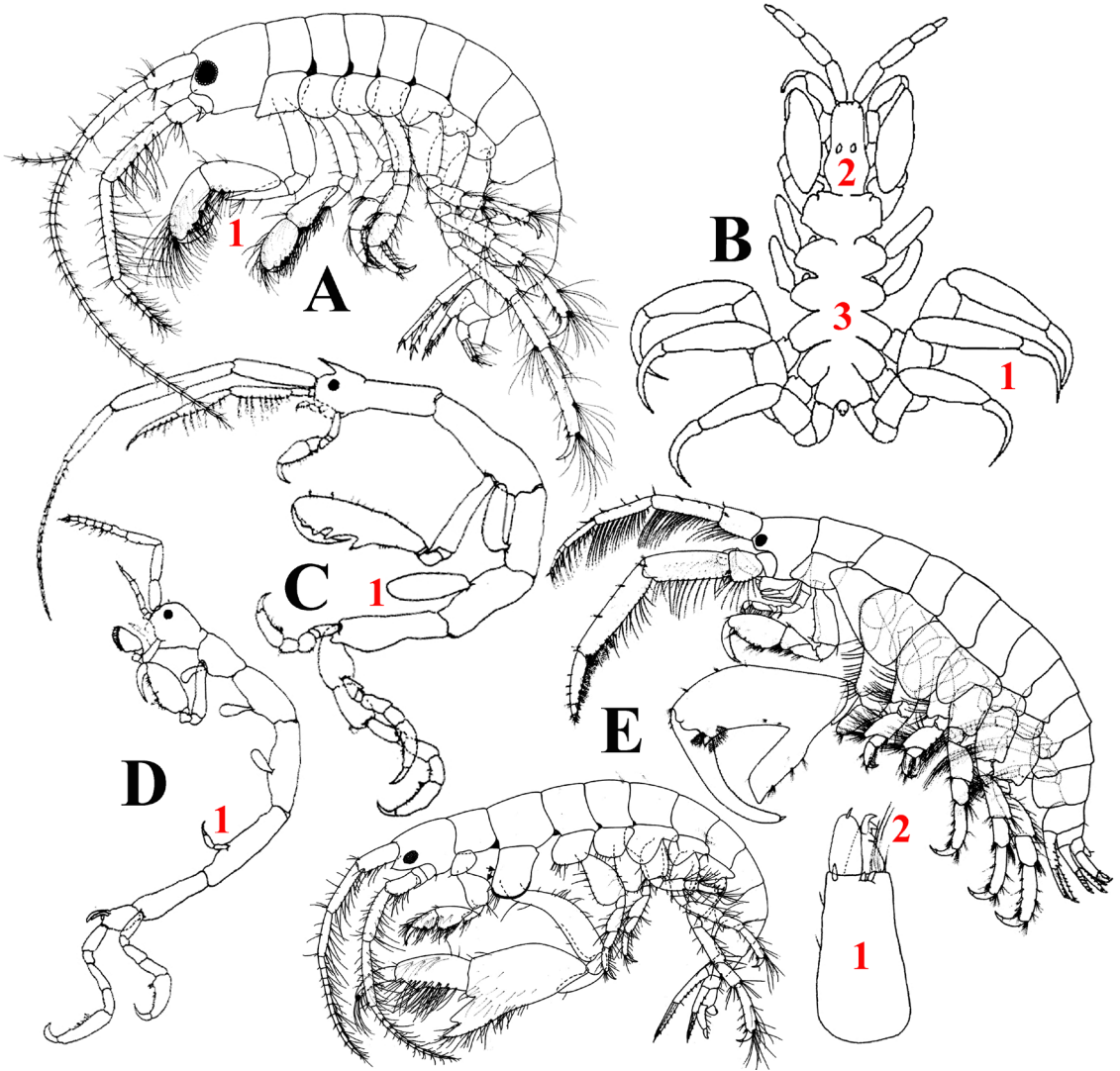


FIGURA 13: A, Aoridae (modificado de Myers y Costello 1984): 1, gnatópodos 1-2 con setas no ordenadas en peine filtrador, gnatópodo 1 mayor que el gnatópodo 2. B, Cyamidae (modificado de Sedlak-Weinstein 1992): 1, pereópodos 5-7 prensiles, con dactilus muy desarrollados; 2, cabeza columnar; 3, pereonitos prolongados lateralmente. C, Caprellinae (modificado de Guerra-García y Thiel 2001): 1, pereópodos 3-4 ausentes, solo branquias desarrolladas. D, Phtisicinae (modificado de Guerra-García y Thiel 2001): pereópodos 3-4 presentes, fuertemente reducidos. E, Ischyroceridae (modificado de Conlan 1990 y Myers y McGrath 1984): 1, pedúnculo del urópodo 3 alargado y ligeramente estrechado distalmente; 2, rama externa del urópodo 3 con ganchos apicales recurvados.

- 19. Urosomito 1 o 1 y 2 extremadamente alargados, longitud casi 3 veces el ancho (figura 14B1)
Familia Podoceridae
- Urosomito 1 o 1 y 2 no extremadamente alargados, longitud menor a 3 veces el ancho. Pedúnculo del urópodo 3 con una corona distoventral de espinas finas
Familia Ischyroceridae, Subfamilia Ischyrocerinae (en parte)
- 20. Artículo 1 de la antena 2 prominente y bulboso, igual o más prolongado que el lóbulo cefálico lateral (excepto Gammarellidae). Pedúnculo del urópodo 1 sin una seta robusta en la cara lateral (excepcio-

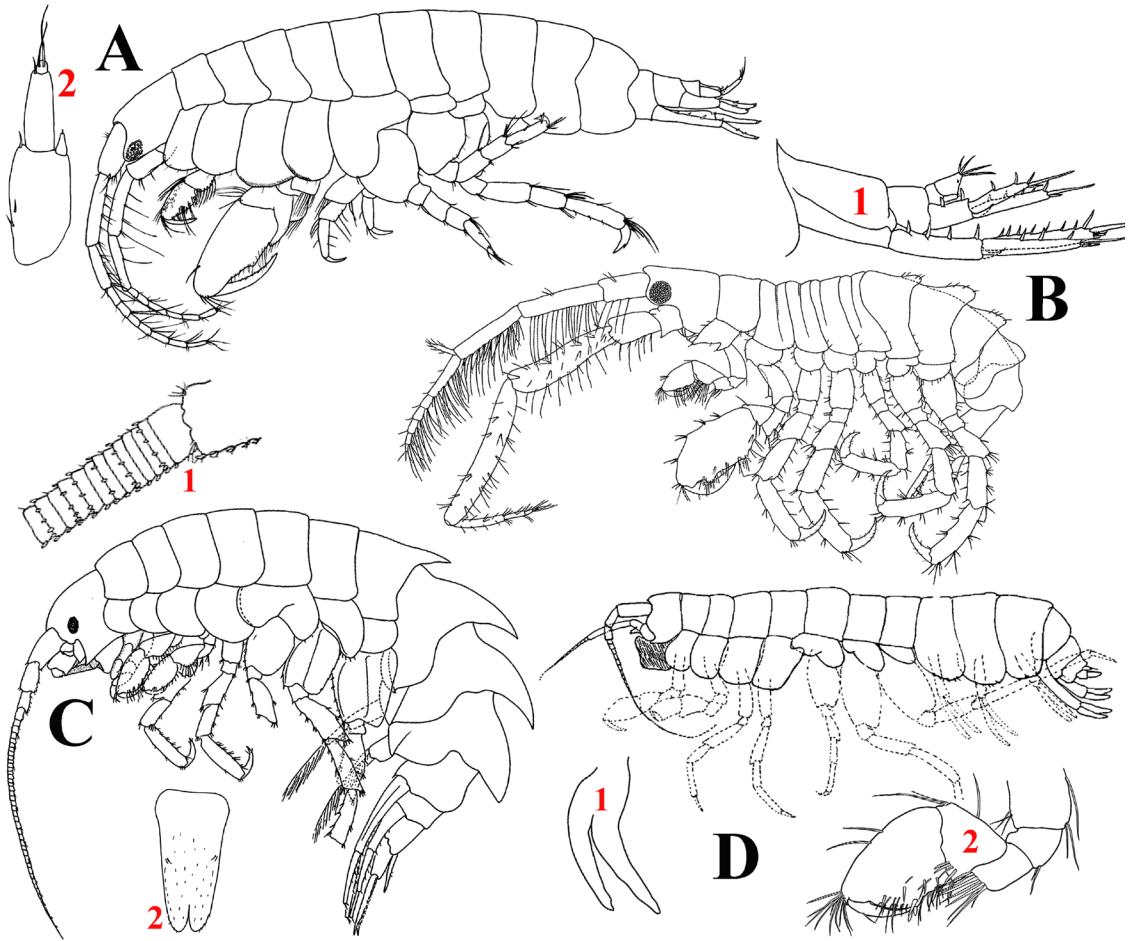


FIGURA 14: A, Photidae (modificado de Souza-Filho y Serejo 2010): 1, pedúnculo del urópodo 3 de lados paralelos; 2, rama externa del urópodo 3 sin ganchos apicales. B, Podoceridae (modificado de Thomas y Barnard 1992): 1, urosomito 1 alargado. C, Gammarellidae (modificado de Barnard 1989): 1, antenas con calceolos tipo 6, en filas transversales en los artículos antenales; 2, telson hendido distalmente. D, Falklandellidae (modificado de Stock y Platvoet 1991): 1, branquias esternales bifidas; 2, carpus de los gnatópodos subtriangulares, tan largos como anchos.

- nalmente presente: *Ruffia*). Labio inferior con lóbulos internos ausentes o vestigiales
Infraorden Gammarida21
- Artículo 1 de la antena 2 poco prominente y no bulboso, no sobrepasa el lóbulo cefálico lateral. Pedúnculo del urópodo 1 generalmente con una seta robusta en la cara lateral. Labio inferior con lóbulos internos bien desarrollados, vestigiales o ausentesInfraorden Hadziida.....24
- 21. Primer artículo de la antena 2 poco prominente y no bulboso. Antenas provistas de calceolos tipo 6 (con tres elementos en forma de copa), ocasionalmente distribuidos en filas transversales que se extienden alrededor de los artículos antenales (figura 14C1). Telson entero o hendido distalmente, con lóbulos redondeados y setas robustas, si están presentes, en posición subdistal (figura 14C2).....
Familia Gammarellidae

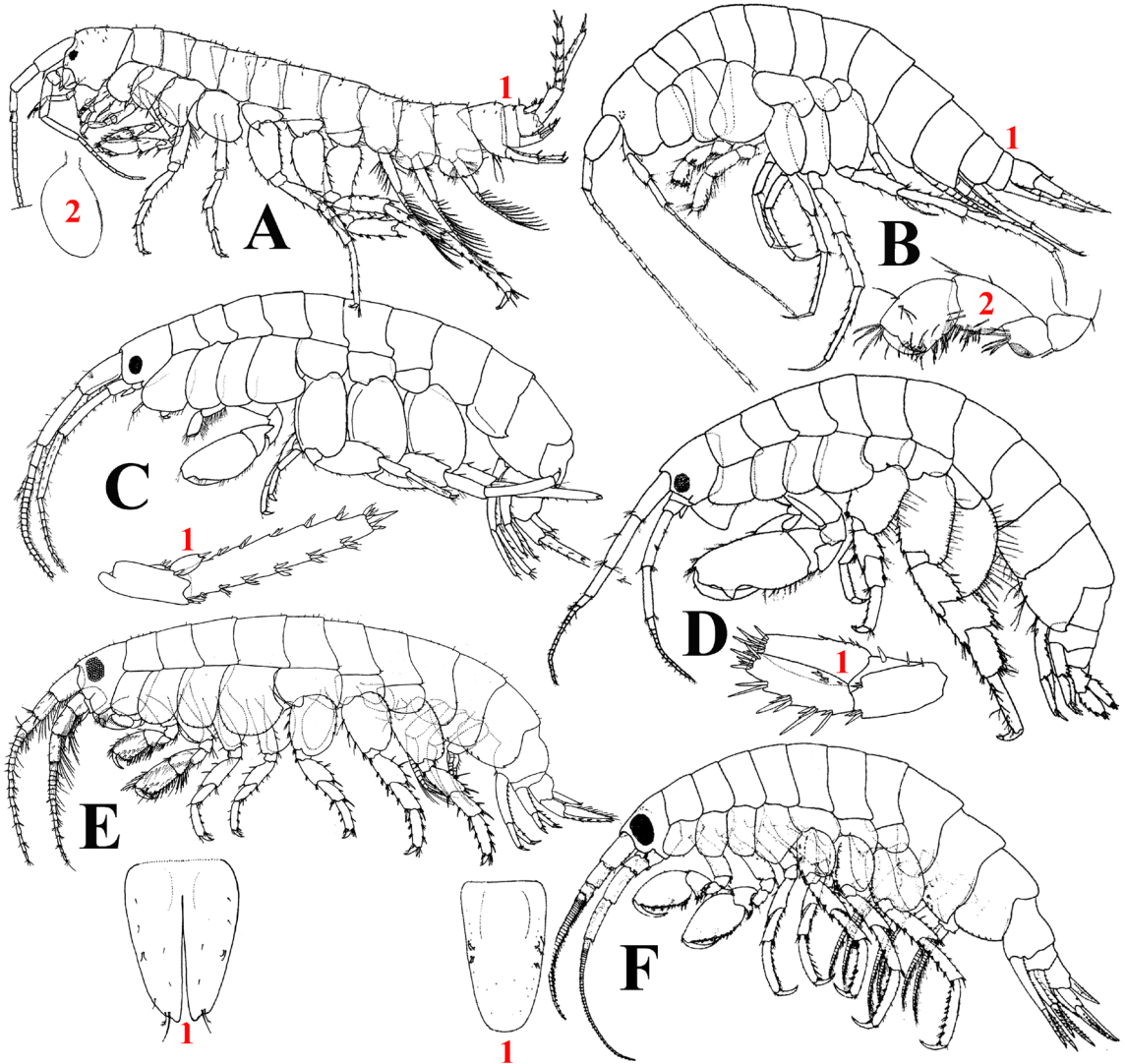


FIGURA 15: A, Phreatogammaridae (modificado de Brehier *et al.* 2010): 1, urosomitos con setas robustas dorsales; 2, branquias coxales pedunculadas. B, Paraleptamphopidae (modificado de Grosso y Peralta 2009): 1, urosomitos sin setas robustas dorsales; 2, carpus de los gnatópodos subtriangulares más largos que anchos. C, Melitidae (modificado de Lowry y Springthorpe 2005): 1, rama interna del urópodo 3 vestigial. D, Maeridae (modificado de Hughes y Lowry 2010): 1, rama interna del urópodo 3 subigual a la externa. E, Pontogeneiidae (modificado de Staude 1995): 1, telson partido. F, Calliopiidae (modificado de Bousfield y Hendrycks 1997): 1, telson entero.

- Primer artículo de la antena 2 prominente y bulboso. Antenas desprovistas de calceolos, y si están presentes, son de tipo 1 o 4 (con solo un elemento en forma de copa), ordenados en filas longitudinales simples, generalmente con un elemento por artículo antenal. Telson emarginado o casi completamente partido, generalmente sin setas robustas, distales o subdistales22
- 22. Branquias externas presentes, bífidas (figura 14D1). Carpus de los gnatópodos 1-2 casi tan largos como anchos, subtriangulares (figura 14D2)Familia Falklandellidae
- Branquias externas generalmente ausentes; si están presentes, son simples, no bífidas. Carpus de los gnatópodos 1-2 más largos que anchos23

23. Urosomito 2 con setas robustas presentes (figura 15A1). Branquias coxales presentes desde el gnatópodo 2 al pereópodo 6, pedunculadas (figura 15A2)Familia Phreatogammaridae
- Urosomito 2 sin setas robustas (figura 15B1). Branquias coxales presentes desde el gnatópodo 2 al pereópodo 7, no pedunculadasFamilia Paraleptamphopidae
24. Antena 1 más larga que la antena 2 (*e.g.* figura 15D). Pedúnculo del urópodo 1 con seta robusta en la cara lateral. Labio inferior con lóbulos internos generalmente bien desarrolladosSuperfamilia Hadzioidea ...25
- Antena 1 más corta o tan larga como la antena 2 (*e.g.*, figura 15F). Pedúnculo del urópodo 1 sin seta robusta en la cara lateral. Labio inferior con lóbulos internos vestigiales o ausentesSuperfamilia Calliopoidea27
25. Lóbulo cefálico anteroventral poco desarrollado, no prolongado en ángulo o completamente ausente. Coxa 3 de longitud notoriamente menor que las coxas 2 y 4. Ramas del urópodo 3 largas y anchas (urópodo 3 fácilmente desprendible)Familia Megaluroipidae
- Lóbulo cefálico anteroventral bien desarrollado, generalmente prolongado en ángulo. Coxa 3 de longitud similar a las coxas 2 y 4. Ramas del urópodo 3 normales o, si son largas, no son anchas distalmente 26
26. Rama interna del urópodo 3 muy pequeña, casi vestigial (figura 15C1; excepto *Parapherusa*). Palma de los gnatópodos con filas de setas delgadas solamente; si existen setas robustas, no están formando una fila continua Familia Melitidae
- Rama interna del urópodo 3 más corta o subigual a la rama externa (figura 15D1). Palma de los gnatópodos con filas de setas delgadas y robustasFamilia Maeridae
27. Telson profunda a ligeramente partido (figura 15E1)Familia Pontogeneiidae
- Telson ligeramente hendido, emarginado o entero (figura 15F1)Familia Calliopiidae

Clave para las familias del suborden Amphilochidea registradas para Chile

1. Pereópodo 7 alargado y con diferente estructura que el pereópodo 6; dactilus alargado o flagelar (figura 16A1). Telson entero2
- Pereópodo 7 normal, de estructura generalmente similar al pereópodo 6; dactilus normal. Telson entero, emarginado o partido3
2. Ramas de los urópodos 1-2 sin setas robustas apicales (figura 16A2). Ojos, si están presentes, están fusionados o muy contiguos dorsalmente (figura 15A3) Familia Oedicerotidae
- Ramas de los urópodos 1-2 con setas robustas apicales o subapicales (figura 16B1). Ojos, si están presentes, son bilaterales, claramente separados (figura 16B2)..... Familia Exoedicerotidae
3. Isquium del gnatópodo 2 más largo que el merus; propodus en forma de mitón (*cf.*, figura 11B2). Pedúnculo de la antena 1 corto y robusto, con los artículos 2-3 más cortos y parcialmente telescopados en el 1 (*e.g.*, figura 22C).....Superfamilia Lysianassoidea.....35
- Isquium del gnatópodo 2 generalmente más corto que el merus; si es más largo, entonces el propodus no presenta forma de mitón. Pedúnculo de la antena 1 generalmente normal, con los artículos 2-3 no telescopados en el 1; si es corta y con artículos telescopados, entonces propodus del gnatópodo 2 no presenta forma de mitón4
4. Cuerpo globular y comprimido lateralmente, con coxas 1 y 4 muy grandes, y coxas 2 y 3 estrechas (figura 16C1). Ojos ausentes o muy reducidos (figura 16C2). Molar y palpo mandibular ausentes (figura 16C3).....Familia Stegocephalidae5

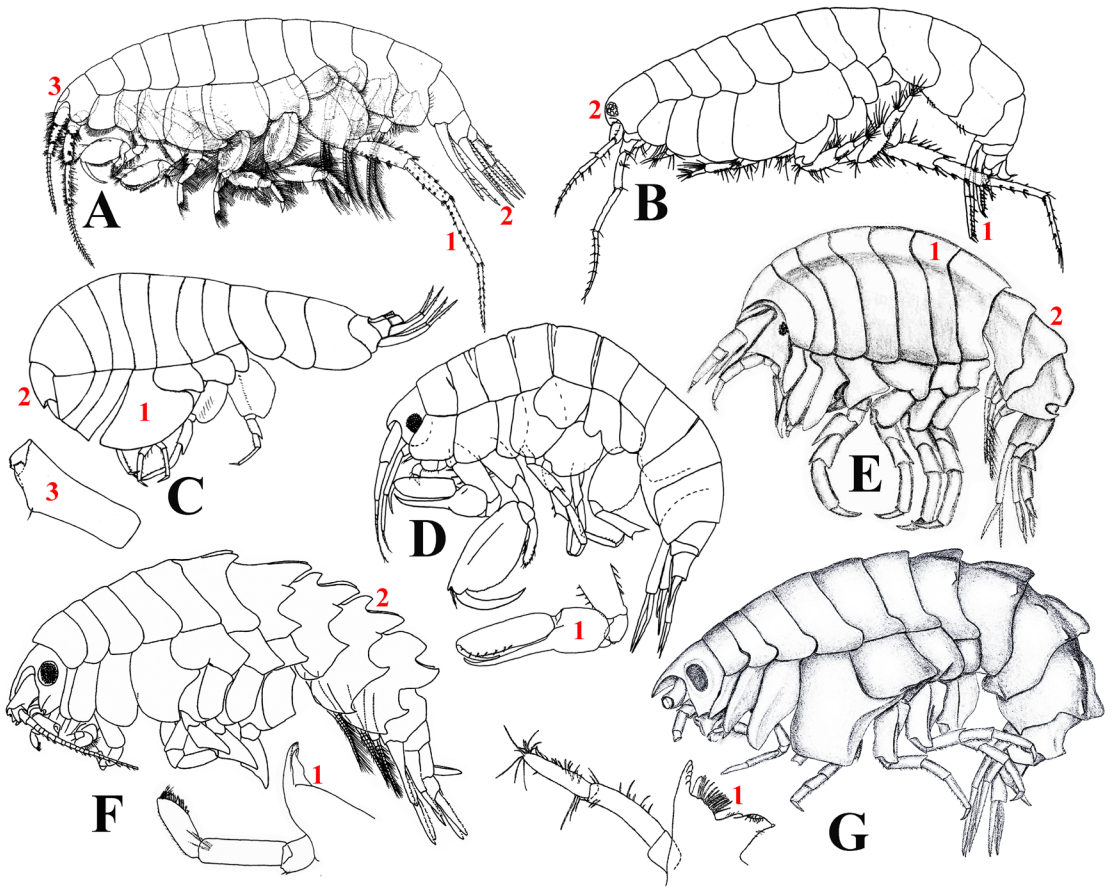


FIGURA 16: A, Oedicerotidae (modificado de Bousfield y Chevrier 1996): 1, pereópodo 7 alargado; 2, ramas de los urópodos sin setas robustas apicales; 3, ojos contiguos dorsalmente. B, Exoedicerotidae (modificado de Fenwick 1983): 1, ramas de los urópodos con setas robustas apicales; 2, ojos separados dorsalmente. C, Stegocephalidae (modificado de Berge y Vader 2003): 1, coxas 1-4 muy grandes; 2, ojos ausentes; 3, molar y palpo mandibular ausentes. D, Leucothoidae (modificado de Esquete y Aldea 2015): 1, gnatópodo 1 carpoquelado. E, Ochlesidae (modificado de Coleman y Barnard 1991): 1, pereonitos formando una carina dorsal; 2, dientes o carinas en pereonitos posteriores y pleon ausentes. F, Iphimediidae (modificado de Coleman y Barnard 1991): 1, sin fila de setas en la mandíbula; 2, con dientes o carinas en pereonitos posteriores y pleon. G, Epimeriidae (modificado de Coleman 2007 y Lörz *et al.* 2007): 1, con fila de setas en la mandíbula.

- Sin la anterior combinación de caracteres8
- 5. Incisivo de la mandíbula transversal y liso. Epistoma prolongado lateralmente (excepto *Stegocephalina*)Subfamilia Andaniexinae
- Incisivo de la mandíbula diferente, si es transversal, entonces es dentado. Epistoma generalmente liso, no prolongado lateralmente6
- 6. Placa externa de la maxila 2 separada y geniculada, debido a su implantación en una prolongación lateral de la base de la placa internaSubfamilia Stegocephalinae
- Placa externa de la maxila 2 normal, contigua a la placa interna, no geniculada7
- 7. Flagelo de la antena 1 con más de 10 artículos. Antena 2 alargadaSubfamilia Parandaniinae
- Flagelo de la antena 1 con 4 artículos. Antena 2 normal Subfamilia Andaniopsinae

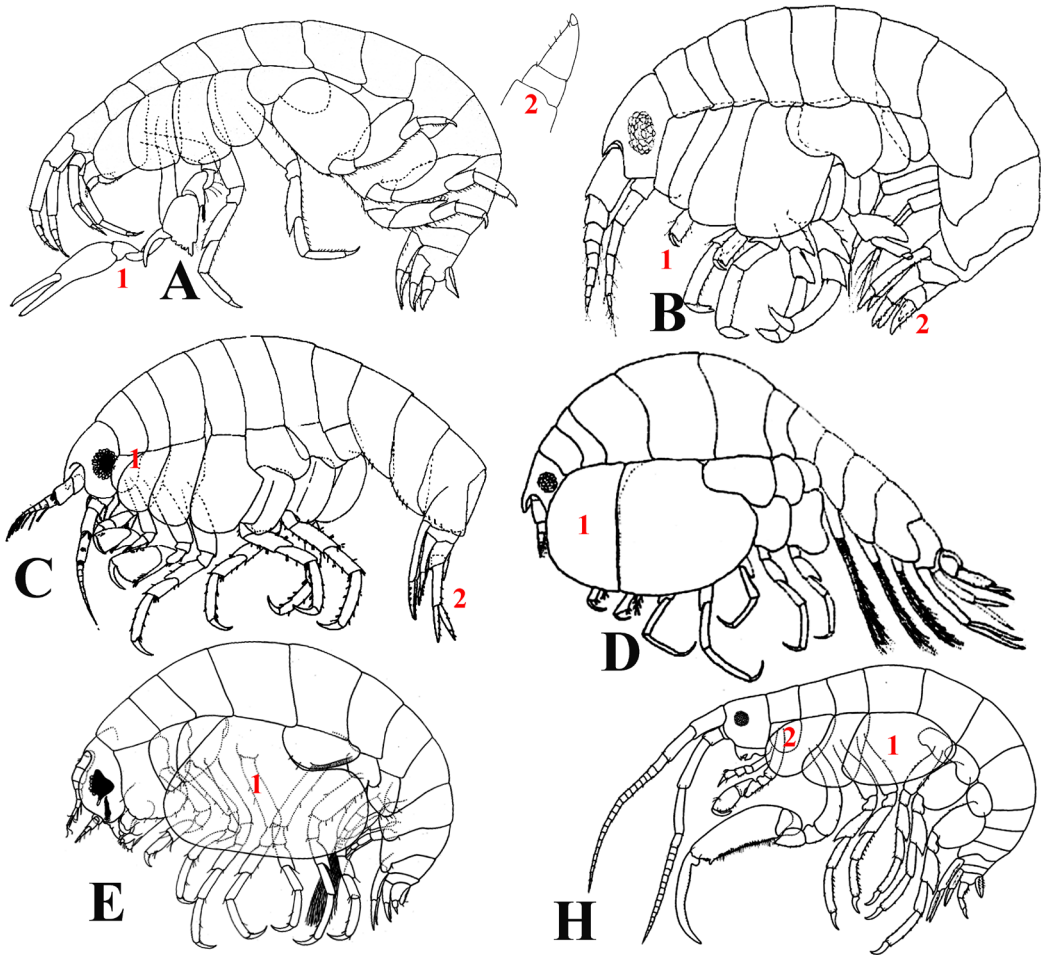


FIGURA 17: A, Sebiidae (modificado de Wang *et al.* 2019): 1, gnatópodo 2 quelado, menor que el gnatópodo 1; 2, urópodo 3 unirrámeo. B, Pleustidae (modificado de Hirayama 1988): 1, gnatópodos subquelados; 2, urópodo 3 birrámeo. C, Amphilochidae (modificado de McKinney 1978): 1, coxa 1 reducida y parcialmente cubierta por la coxa 2; 2, urópodo 3 birrámeo. D, Cyproideidae (modificado de Rauschert 1996): 1, coxas 1-2 reducidas y cubiertas por la coxa 3. E, Nihotungidae (modificado de Barnard 1972): 1, coxa 4 enorme, posterodorsalmente excavada, cubriendo todas las demás coxas. F, Familia Stenothoidae (modificado de Krapp-Schickel 1976): 1, coxa 4 sin excavación posterodorsal; 2, coxa 1 reducida.

- 8. Telson entero.....9
- Telson partido o hendido.....19
- 9. Gnatópodo 1 carpoquelado (figura 16D1).....Familia Leucothoidae
- Gnatópodo 1 propodosubquelado, paraquelado, quelado o simple10
- 10. Algunas o todas las coxas 1-4 acuminadas distalmente; cuerpo generalmente ornamentado con dientes o carinas dorsales (*e.g.*, figura 16E-G)11
- Coxas 1-4 variables, pero nunca acuminadas distalmente. Coxa 1 suele estar reducida. Dorso del cuerpo generalmente liso (*e.g.*, figura 17)14

11. Cuerpo fuertemente comprimido, con al menos los pereonitos 1-6 formando una carina dorsal (figura 16E1). Sin dientes o espinas ornamentales en los pereonitos posteriores y pleon (figura 16E2) Familia Ochlesidae
- Cuerpo normalmente comprimido, desprovisto de carina dorsal en los pereonitos 1-6. Generalmente provistos de dientes o espinas ornamentales en los pereonitos, pleonitos y urosomitos (figura 16F2)12
12. Masa bucal cónica. Molar de la mandíbula reducido o ausente. Gnatópodos simples o al menos el gnatópodo 1 quelado o paraquelado13
- Masa bucal subcuadrada. Molar de la mandíbula generalmente grande y triturativo (puede ser reducido, cónico y pubescente). Gnatópodos simples o propodosubquelado (figura 16G) Familia Epimeriidae
13. Pereonitos anteriores (1-5) con dientes grandes formando filas longitudinales. Mandíbulas con una fila de setas robustas entre el molar y el incisivo Familia Acanthonotozomellidae
- Pereonitos anteriores (1-5) generalmente inermes, si existen dientes, son dispersos, pequeños o medianos, sin formar filas longitudinales bien definidas o son pareados y romos (*Nodotergum*, no registrado en Chile). Mandíbulas sin una fila de setas robustas entre el molar y el incisivo (figura 16F) Familia Iphimediidae
14. Coxas 1-4 similares entre sí, ninguna de ellas notablemente reducida en relación con las demás; la primera puede ser más pequeña, pero su margen anterior es completamente visible (figura 17A-C) 15
- Al menos una de las coxas 1-4 notablemente reducida y oculta total o parcialmente por las demás; margen anterior de la coxa 1 solo parcialmente visible (figura 17D-H)16
15. Gnatópodo 1 mayor que el gnatópodo 2, ambos quelados o solo el 2 (figura 17A1). Urópodo 3 unirrámeo (figura 17A2)..... Familia Sebidae
- Gnatópodo 1 menor que el gnatópodo 2, ambos subquelados. Urópodo 3 birrámeo (figura 17B) Familia Pleustidae
16. Urópodo 3 birrámeo (figura 17C2)17
- Urópodo 3 unirrámeo18
17. Coxa 1 reducida y cubierta por la coxa 2 (figura 17C1); coxas 2-4 sobrepuestas Familia Amphiloichidae
- Coxas 1-2 reducidas y cubiertas por la coxa 3; coxas 3-4 contiguas (figura 17D1) Familia Cyproideidae
18. Animales extremadamente pequeños (no más de 1.6 mm) con coxa 4 enorme, posterodorsalmente excavada y cubriendo al menos parcialmente todas las demás coxas (figura 17E1); coxa 1-3 progresivamente reducidas, especialmente 2 y 3 que son pequeñas y en gran parte ocultas bajo el lóbulo anterior de la coxa 4. Dos pares de ojos, uno de ellos reducido, accesorio (figura 17E)..... Familia Nihotungidae
- Animales pequeños a medianos (generalmente mayores a 1.5 mm) con coxa 4 grande, sin excavación posterodorsal y cubriendo solo algunas de las demás coxas (figura 17H1); solo coxa 1 reducida (figura 17H2). Solo un par de ojos Familia Stenothoidae
19. Artículos 4 y 5 del pedúnculo de la antena 2 y al menos el merus del pereópodo 5 con setas robustas en la cara lateral (facial), generalmente ordenadas en filas oblicuas o transversales. Animales excavadores, habitualmente con pereópodos 5-7 anchos y fuertemente setosos (figura 18) Superfamilia Haustorioidea20
- Artículos 4 y 5 del pedúnculo de la antena 2 y merus del pereópodo 5, si presentan setas robustas, ellas se

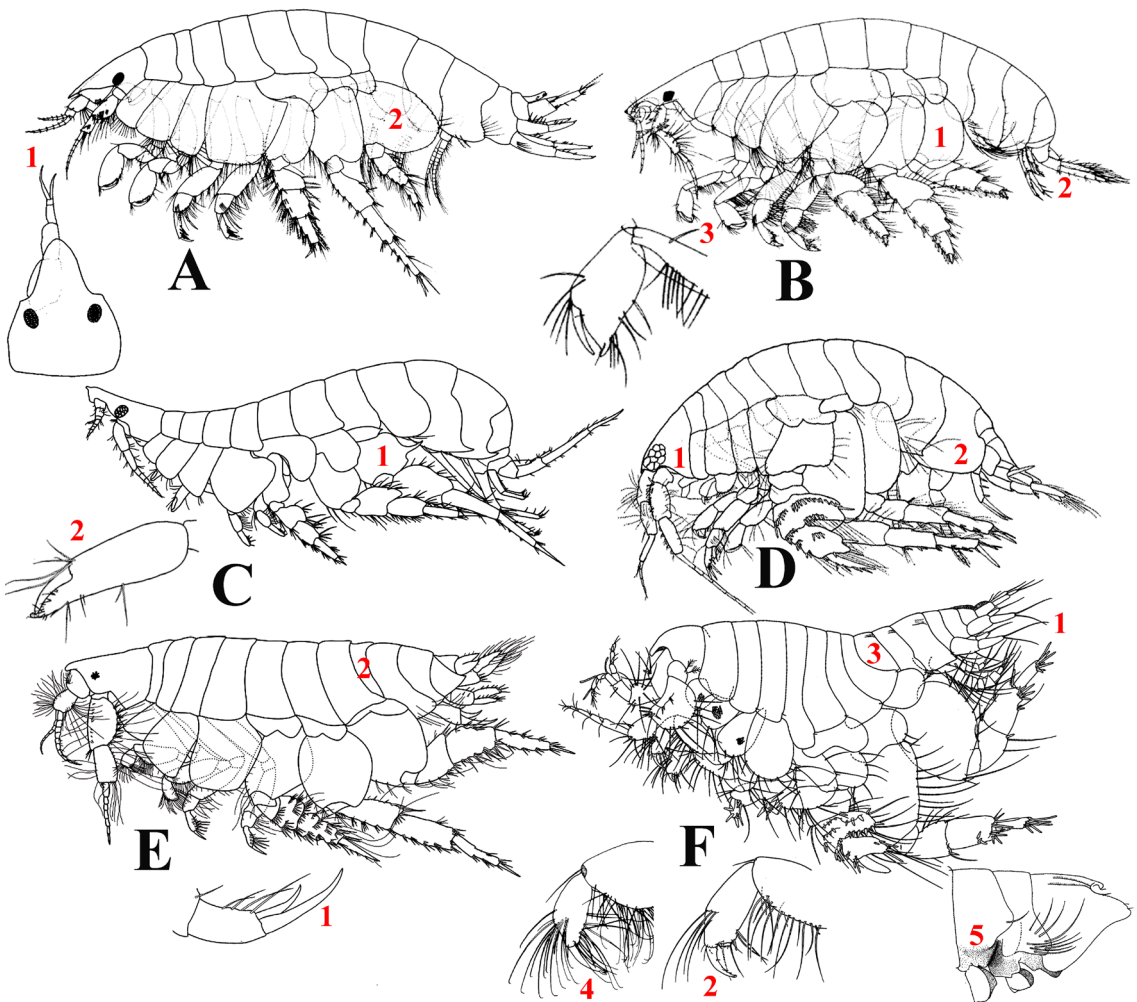


FIGURA 18: A, Phoxocephalidae (modificado de Jarret y Bousfield 1994): 1, rostro en forma de visera, cubriendo la base de las antenas; 2, basis del pereópodo 7 grande y prolongado en una lámina posterior. B, Cheidae (modificado de Jarret y Bousfield 1994): 1, basis del pereópodo 7 notablemente mayor que el merus; 2, urópodo 2 reducido. C, Platyischnopidae (modificado de Pérez-Schultheiss 2017): 1, basis del pereópodo 7 casi tan grande como el isquium; 2, gnatópodos quelados. D, Urothoidae (modificado de Eun *et al.* 2006): 1, mejilla bien desarrollada, alta; 2, epímero 3 mayor que el epímero 2. E, Phoxocephalopsidae (modificado de Do Nascimento y Serejo 2018): 1, ramas del urópodo 1 estiliformes y sin setas distales; 2, epímeros bien desarrollados. F, Zobrachoidea (modificado de Clark y Barnard 1986): 1, ramas del urópodo 1 oblongas, con setas distales; 2, gnatópodo 1 subquelado; 3, epímero 1 moderado a bien desarrollado, y Urohaustoriidae (modificado de Barnard y Clark 1982): 4, gnatópodo 1 simple; 5, epímero 1 vestigial.

- ubican solo en los márgenes, nunca ordenadas en filas transversales en la cara lateral (facial). Animales de hábitos diversos, generalmente no excavadores y con pereópodos 5-7 más o menos cilíndricos ...26
- 20. Rostro bien desarrollado y prolongado más allá de los ojos, cilíndrico a aplanado; ojos con desarrollo variable. Pedúnculos de los pleópodos normales, más largos que anchos (figura 18A-C)21
- Rostro ausente o muy reducido, nunca cilíndrico o aplanado; ojos reducidos o ausentes. Pedúnculos de los pleópodos cortos, casi tan largos como anchos (figura 18D-F)23

21. Rostro triangular u oblongo en vista dorsal, aplanado, con ápice sencillo, desprovisto de glándulas especiales (figura 18A1). Pereópodo 7 notablemente más pequeño que los pereópodos 5-6, con basis casi tan grande como los restantes artículos juntos, prolongado posteriormente en un lóbulo amplio y ovalado (figura 18A2)Familia Phoxocephalidae
- Rostro más o menos cilíndrico, no aplanado, con un área glandular especial, ubicada en un abultamiento distal. Pereópodo 7 solo ligeramente menor en tamaño a los pereópodos 5-6, nunca fuertemente reducido; basis puede ser grande y lobulado posteriormente, pero nunca tan grande como los restantes artículos juntos22
22. Mejillas bien desarrolladas. Basis del pereópodo 7 notablemente mayor que el merus (figura 18B1). Urópodo 2 reducido, apenas sobrepasa el pedúnculo del urópodo 1 (figura 18B2). Gnatópodos paraquelados (figura 18B3)Familia Cheidae
- Mejillas reducidas o ausentes. Basis del pereópodo 7 casi tan grande como el merus (figura 18C1). Urópodo 2 pequeño, pero sobrepasa el pedúnculo del urópodo 1. Gnatópodos quelados (figura 18C2)Familia Platyischnopidae
23. Angulo anteroventral de la cabeza bien desarrollado en una mejilla (figura 18D1), a veces provista de una prolongación en forma de gancho. Epímero 3 dominante en tamaño, mayor que el epímero 2 (figura 18D2)Familia Urothoidae
- Angulo anteroventral de la cabeza no desarrollado, mejilla ausente. Epímero 3 vestigial o más pequeño que el epímero 224
24. Ramas del urópodo 1 estiliformes y desprovistas de setas distales (figura 18E1). Epímeros bien desarrollados (figura 18E2)Familia Phoxocephalopsidae
- Ramas del urópodo 1 linguiformes u oblongas, provistas de setas distales largas y delgadas (figura 18F1). Epímeros reducidos (figura 18F3, 18F5)25
25. Gnatópodo 1 simple (figura 18F4). Epímero 1 vestigial, prácticamente ausente (figura 18F5)Familia Urohaustoriidae
- Gnatópodo 1 subquelado (figura 18F2). Epímero 1 desarrolladoFamilia Zobrachoidae
26. Urosomitos 2-3 fusionados (figura 19)27
- Urosomitos 2-3 separados, nunca fusionados32
27. Cabeza grande; ojos transformados en dos pares de lentes cuticulares pequeños, o ausentes (figura 19A1). Merus de los pereópodos 3-4 largo, más de dos veces el carpus (figura 19A2). Basis del pereópodo 7 casi tan largo como el isquium-dactilus, grande y prolongado posteriormente (figura 19A3)Familia Ampeliscidae
- Cabeza normal; ojos generalmente presentes y formados por numerosos omatidios (figura 19B1). Merus de los pereópodos 3-4 normales, menor a dos veces el carpus (figura 19B2). Basis del pereópodo 7 normal, menor que el largo del isquium-dactilus (figura 19B3)28
28. Palpo mandibular presente; maxila 1 con palpo 2-segmentado 29
- Palpo mandibular ausente; maxila 1 con palpo 1-segmentadoFamilia Dexaminidae...31
29. Pereópodos 3-4 subiguales en tamaño (figura 19B2); segmento 5 de los pereópodos 5-7 notablemente más corto que los segmentos 4 y 6. Segundo segmento peduncular de la antena 1 más corto que el primero (figura 19B) Familia Atylidae, subfamilia Atylinae
- Pereópodo 4 notablemente más corto que el pereópodo 3, especialmente en los segmentos distales; seg-

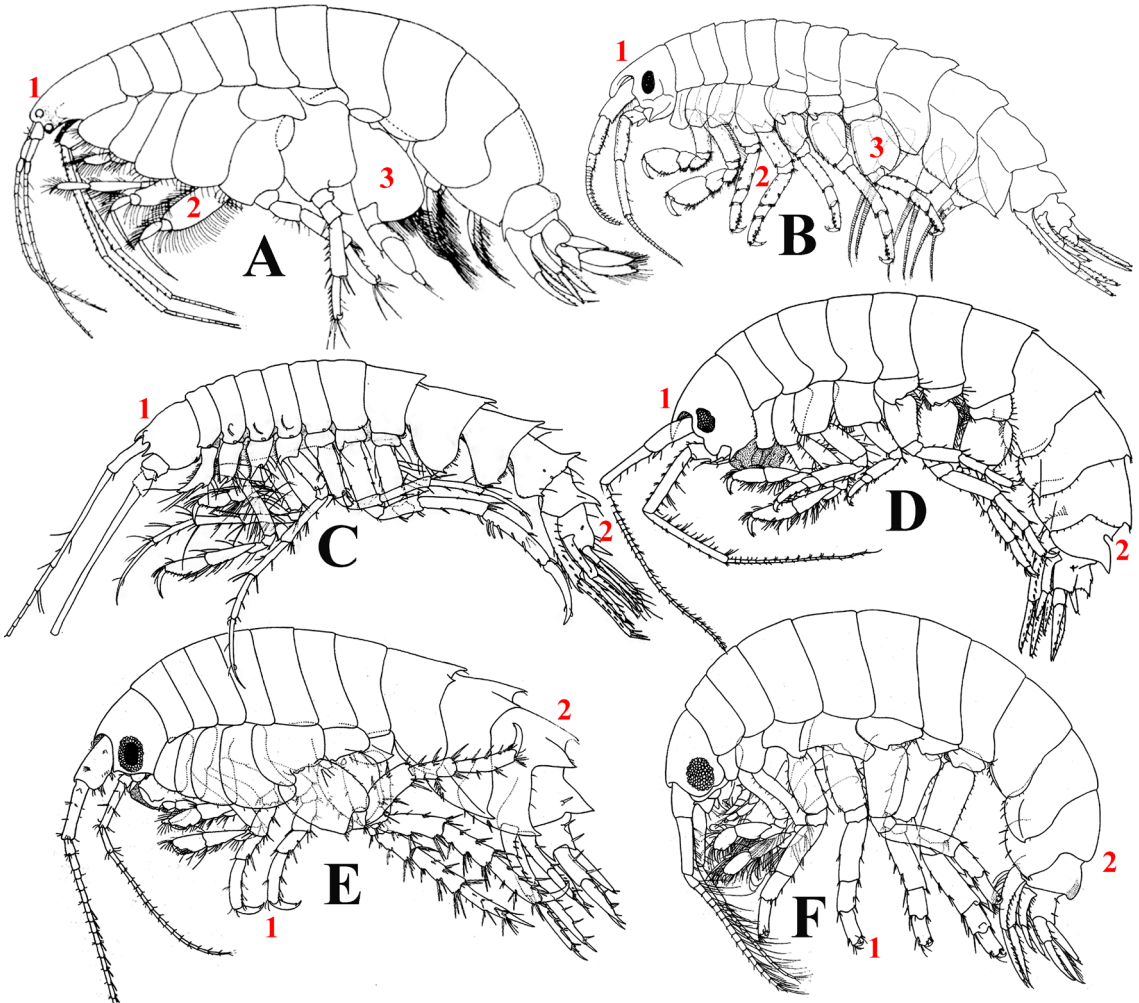


FIGURA 19: A, Ampeliscidae (modificado de Goeke y Heard 1983): 1, cabeza grande y dos pares de ojos (lentes cuticulares); 2, merus de pereópodos 3-4 largo y ancho; 3, basis de pereópodo 7 grande y prolongado posteriormente. B, Atylinae (modificado de Bousfield y Kendall 1994): 1, cabeza normal y un par de ojos compuestos por omatidios; 2, merus de los pereópodos 3-4 normales; 3, basis de pereópodo 7 normal, no especialmente agrandado. C, Lepechinellinae (modificado de Barnard 1973): 1, ojos ausentes y lóbulo cefálico bífido; 2, margen dorsal de los urosomitos carinados. D, Nototropiinae (modificado de Barnard 1974): 1, ojos presentes y lóbulo cefálico no bífido; 2, margen dorsal de los urosomitos carinados y hendidos. E, Dexamininae (modificado de Barnard 1972): 1, pereópodos simples; 2, pleon y urosoma con carinas o dientes. F, Polycheriinae (modificado de Barnard 1972): 1, pereópodos prensiles; 2, pleon y urosoma sin carinas o dientes.

- mento 5 de los pereópodos 5-7 no notablemente más corto que los segmentos 4 y 6. Segundo segmento peduncular de la antena 1 generalmente más largo que el primero30
- 30. Ojos ausentes. Lóbulo cefálico lateral notablemente bífido (figura 19C1). Pereópodos y dactilus muy delgados y largos. Margen dorsal del urosomito carinado (figura 19C2). Lóbulos del telson cortos y divergentes distalmente Familia Lepechinellidae
- Ojos presentes. Lóbulo cefálico lateral truncado o ligeramente emarginado (figura 19D1). Pereópodos y dactilus normales en grosor y longitud. Margen dorsal del urosomito carinado y hendido (figura 19D2). Lóbulos del telson normales, distalmente convergentes Familia Atylidae, subfamilia Nototropiinae

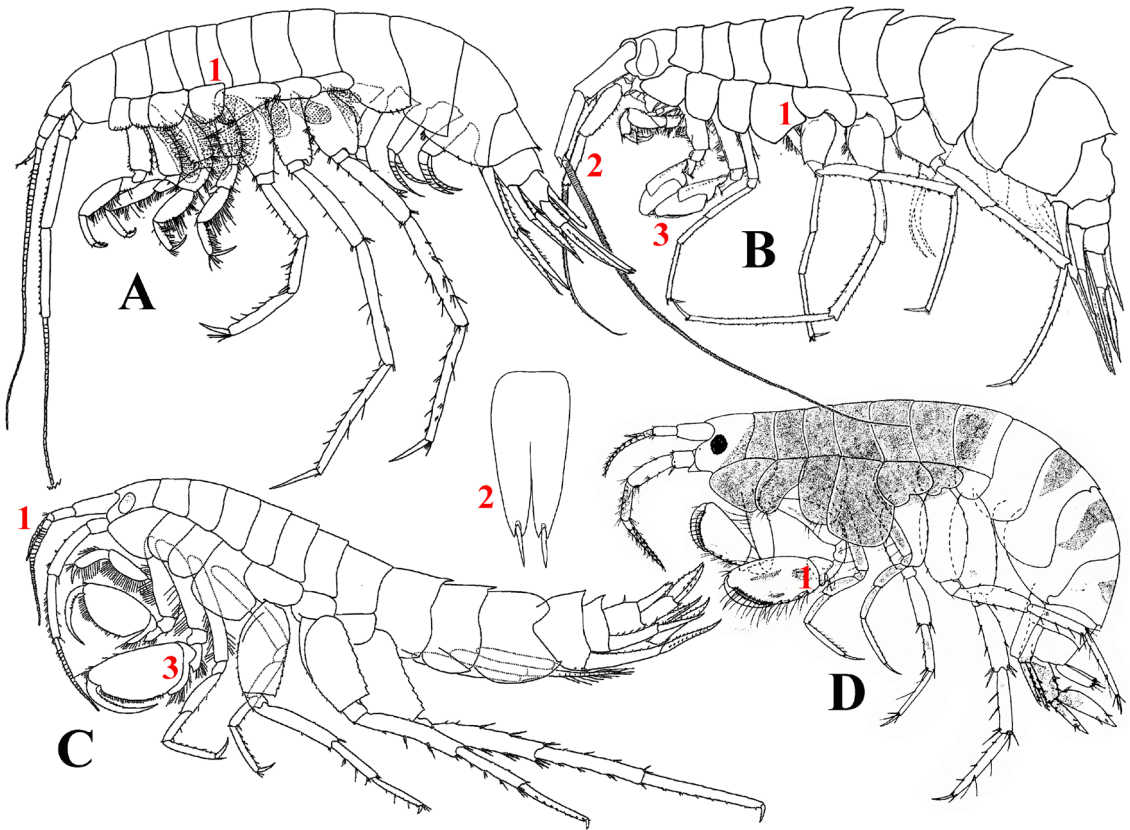


FIGURA 20: A, Pardaliscidae (modificado de Shaw 1989): 1, coxa 5 similar a coxas 3-4. B, Eusiridae (modificado de Andres *et al.* 2002): 1, coxa 5 más baja que coxas 3-4; 2, flagelo accesorio con 2 o menos artículos; 3, gnatópodos generalmente de tipo “eusiridae”. C, Liljeborgiidae (modificado de D’Udekem 2008): 1, flagelo accesorio multiarticulado; 2, telson con ápices bidentados y con al menos una seta en medio; 3, proceso posterior del carpus de los gnatópodos bien desarrollado. D, Idunellinae (modificado de Myers y McGrath 1983): 1, proceso posterior del carpus de los gnatópodos ausente o muy reducido.

31. Pereópodos simples, no subqueliformes (figura 19E1). Pleon y urosoma con carinas o procesos dentiformes (figura 19E2)Subfamilia Dexamininae
- Pereópodos prensiles, subqueliformes (figura 19F1). Pleon y urosoma lisos, sin carinas o procesos dentiformes (figura 19F2)Subfamilia Polycheriinae
32. Placa interna del maxilípodo reducida o vestigial, apenas discernible como una placa. Incisivo de la mandíbula ancho y plano, tanto o más ancho que el cuerpo mandibular. Coxas pequeñas, coxa 5 casi tan alta como las coxas 3-4 (figura 20A1)Familia Pardaliscidae
- Placa interna del maxilípodo normal; si es reducida, aún así discernible como una placa bien definida. Incisivo de la mandíbula normal, notablemente más estrecho que el cuerpo mandibular; no ancho y plano. Coxas normales, coxa 5 generalmente más baja que coxas 3-4 (figura 20B1)33
33. Flagelo accesorio con 2 o menos artículos (figura 20B2). Molar de la mandíbula bien definido, triturativo. Telson entero o partido; si es partido, generalmente menos de la mitad de su longitud y con lóbulos convergentes, generalmente desprovistos de setas robustas distales (figura 20B).....Familia Eusiridae

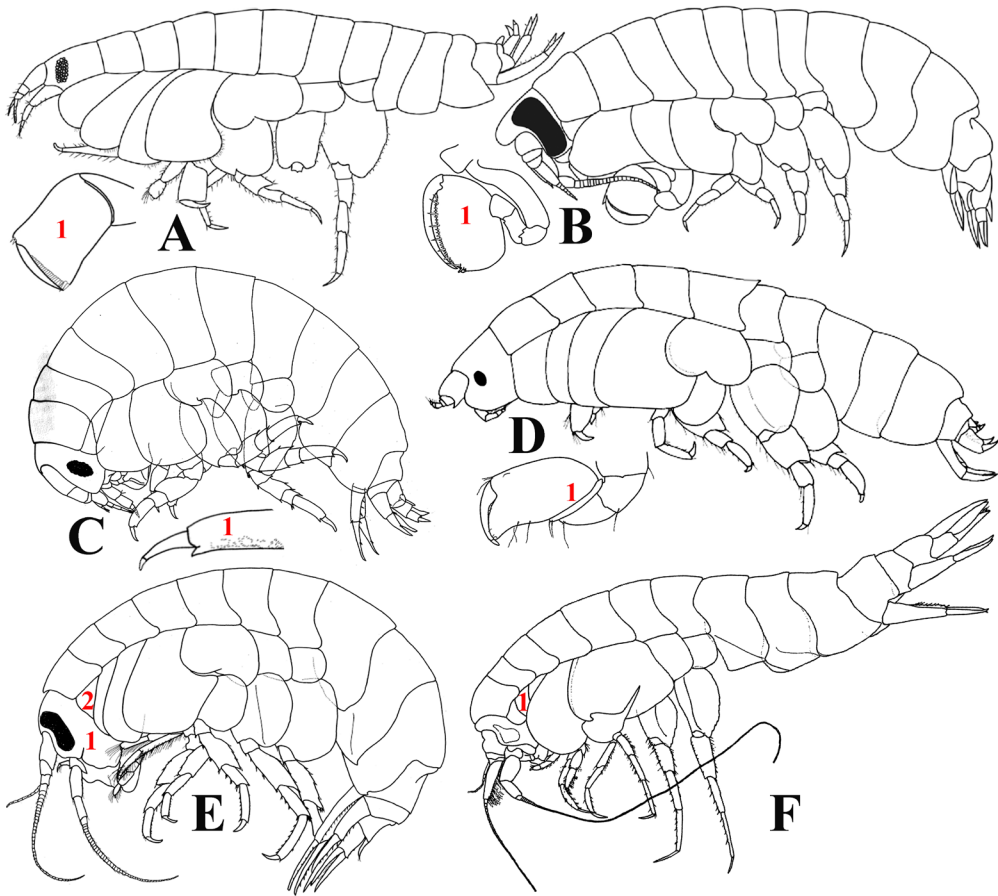


FIGURA 21: A, Endeavouridae (modificado de Alonso 2012): 1, pereópodo 3 fuertemente prensil. B, Trischizostomidae (modificado de Barnard 1961): 1, gnatópodo 1 fuertemente paraquelado, con propodus invertido. C, Aristiidae (modificado de Lowry y Stoddart 1997): 1, propodus de pereópodos 3-7 con espolón posterodistal. D, Pakynidae (modificado de Lowry y Stoddart 2012): 1, carpus del gnatópodo 1 extremadamente comprimido (corto). E, Amaryllididae (modificado de Lowry y Stoddart 1987): 1, cabeza alta y con escotadura medioanterior; 2, coxa 1 reducida. F, Cyphocarididae (modificado de Hughes y Lowry 2015): 1, coxas 1-3 reducidas.

- Flagelo accesorio multiarticulado (figura 20C1). Molar de la mandíbula ausente o vestigial. Telson fuertemente partido hasta más de la mitad de su longitud; lóbulos distalmente divergentes, bidentados y con al menos una seta robusta entre ambos dientes (figura 20C2).....Familia Liljeborgiidae.....34
- 34. Articulación de los artículos 1 y 2 del palpo mandibular geniculada. Proceso posterior en el carpus de los gnatópodos reducido, escasamente prolongado (figura 21D1)Subfamilia Idunellinae
- Articulación de los artículos 1 y 2 del palpo mandibular rectolinear. Proceso posterior en el carpus de los gnatópodos bien desarrollado y prolongado en un lóbulo estrecho (figura 21C3)Subfamilia Liljeborgiinae
- 35. Propodus del pereópodo 3 fuertemente prensil, subquelado o paraquelado (figura 21A1)Familia Endeavouridae
- Propodus del pereópodo 3 normal, cilíndrico y sin adaptación prensil36

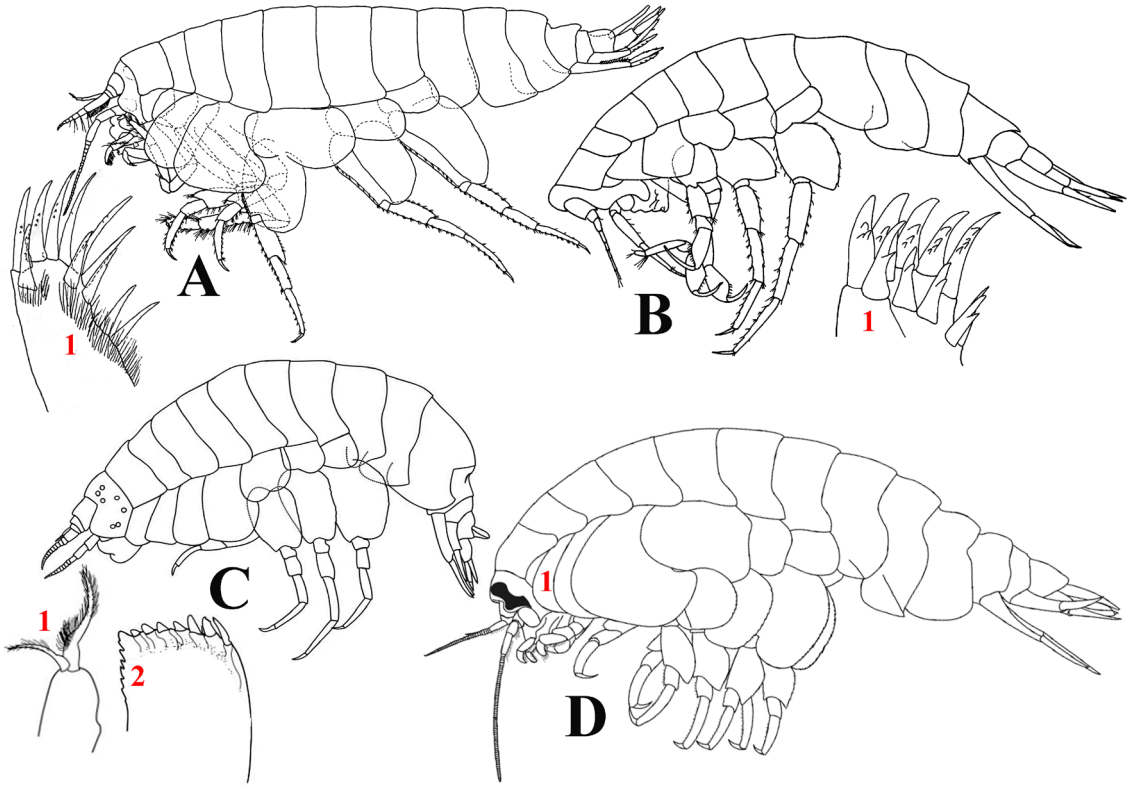


FIGURA 22: A, Cyclocaridae (modificado de Horton y Thurston 2014): 1, setas-diente de la placa interna de la maxila 1 ordenadas en patrón 7/5 en corona. B, Cebocaridae (modificado de Lowry y Stoddart 2011a): 1, setas-diente de la placa interna de la maxila 1 ordenadas en patrón 8/3 en corona. C, Hirondelleidae (modificado de Kilgallen 2014): 1, una de las setas distales en la placa interna de la maxila 1 más alargada; 2, margen interno del palpo de la maxila 1 con muescas laterales subterminales. D, Eurytheneidae (modificado de Pérez-Schultheiss 2016): 1, coxa 1 muy reducida.

- 36. Gnatópodo 1 fuertemente subquelado y robusto, propodus invertido en adultos (figura 21B1). Piezas bucales estiliformes Mandíbulas sin molar.....Familia Trischizostomatidae
- Gnatópodo 1 diferente del anterior. Piezas bucales formando un paquete subcuadrado o subconico. Mandíbulas generalmente con molar37
- 37. Propodus con un espolón posterodistal en los pereópodos 3-7 (figura 21C1)Familia Aristiidae
- Propodus de los pereópodos 3-7 simple, sin un espolón posterodistal.....38
- 38. Carpus del gnatópodo 1 extremadamente comprimido y casi completamente oculto por el propodus (figura 21D1)Familia Pakynidae
- Carpus del gnatópodo 1 normal, no oculto por el propodus39
- 39. Cabeza significativamente más alta que larga y con una escotadura medio-anterior (figura 21E1). Propodus del gnatópodo 1 con el margen posterior aserrado. Maxila 1 sin palpo. Coxa 1 extremadamente pequeña (figura 21E2)Familia Amaryllidae
- Sin la combinación anterior de caracteres40
- 40. Coxas 1-2 reducidas, muy pequeñas (figura 21F1)41
- Coxas 1-2 normales (figura 22C), o solo coxa 1 reducida (figura 22D)43

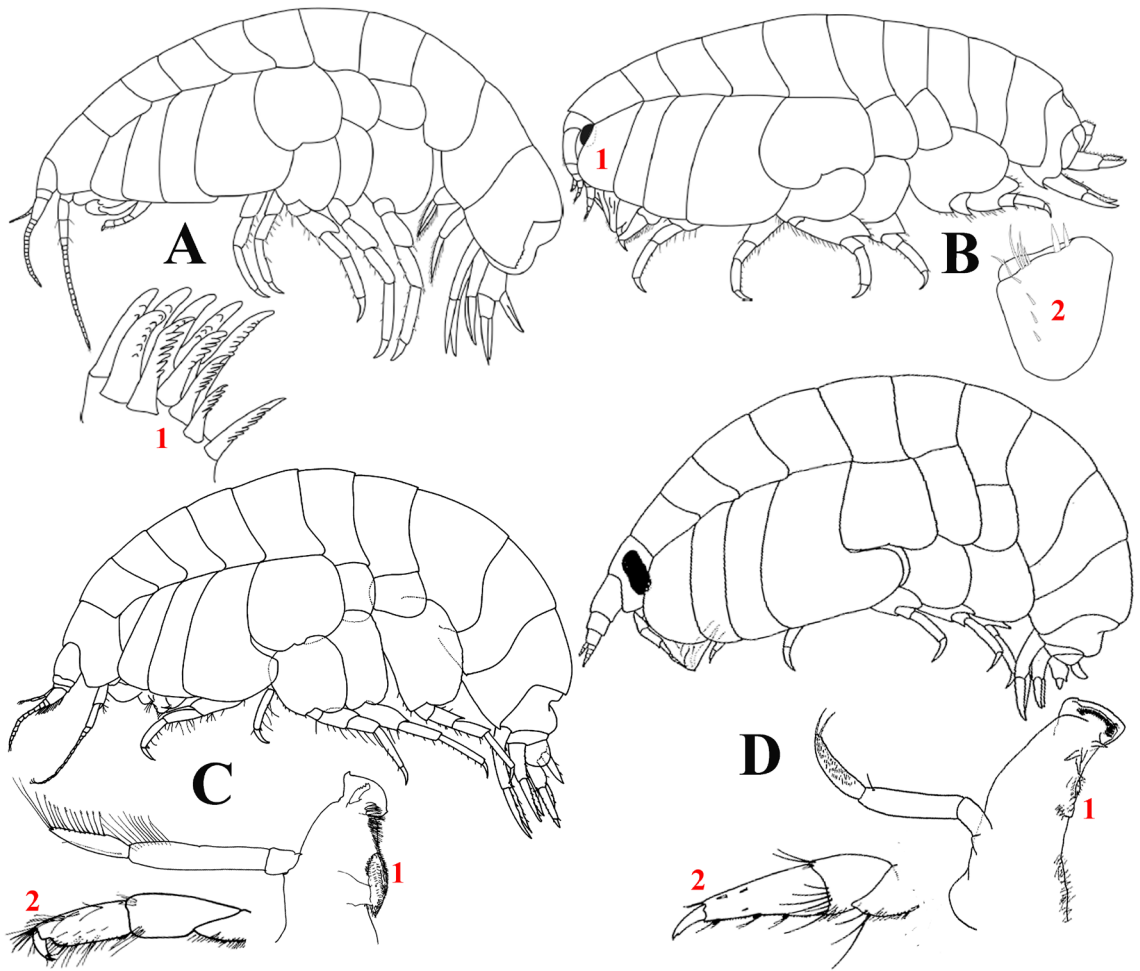


FIGURA 23: A, Uristidae (modificado de Pérez-Schultheiss 2016): 1, setas-diente de la placa interna de la maxila 1 ordenadas en patrón 7/4 en corona. B, Conicostomatidae (modificado de Pérez-Schultheiss 2016): 1, cabeza completa o parcialmente cubierta por la coxa 1; 2, urópodo 3 con rama ausente o reducida. C, Tryphosidae (modificado de Lowry y Stoddart 2011b): 1, molar triturativo; 2, gnatópodo 1 subquelado. D, Lysianassidae (modificado de Lowry y Stoddart 1983): 1, molar no triturativo, setoso; 2, gnatópodo 1 simple.

- 41. Coxas 1-3 reducidas (figura 21F1). Maxila 1 con las setas-diente de la placa interna ordenadas en patrón 6/5. Placas de la maxila 2 subsimilares en tamañoFamilia Cyphocarididae
- Coxas 1-2 reducidas (figura 22A-B). Maxila 1 con las setas-diente de la placa interna ordenadas en patrón 7/5 u 8/3 en corona. Placas de la maxila 2 disimiles en tamaño, la interna más corta42
- 42. Maxila 1 con las setas-diente de la placa interna ordenadas en patrón 7/5 en corona (figura 22A1). Ningún pereópodo prensil. Cabeza ligeramente más alta que larga, no sobrepasando ventralmente la inserción de la antena 2 (figura 22A) Familia Cyclocaridae
- Maxila 1 con las setas-diente de la placa interna ordenadas en patrón 8/3 en corona (figura 22B1). Algunos pereópodos prensiles. Cabeza mucho más alta que larga, ventralmente prolongada más abajo que la

- inserción de la antena 2 (figura 22B)Familia Cebocaridae
43. Placa interna de la maxila 1 con una de las dos setas distales alargada (figura 22C1) y palpo con muescas laterales subterminales en el margen interno (figura 22C2)Familia Hirondelleidae
- Setas distales de la placa interna de la maxila 1 normales, similares entre si y margen interno del palpo sin muescas laterales44
44. Dientes-seta de la maxila 1 con ordenamiento 8/3 en corona. Coxa 1 reducida, mucho más pequeña que la coxa 2 (figura 22D1). Gnatópodo 1 subquelado a paraqueladoFamilia Eurytheneidae
- Dientes-seta de la maxila 1 sin ordenamiento 8/3 en corona. Coxa 1 generalmente subigual a la coxa 2, ocasionalmente reducida. Gnatópodo 1 variable45
45. Dientes-seta de la placa interna de la maxila 1 con ordenamiento 7/4 en corona (figura 23A1). Gnatópodo 1 subqueladoFamilia Uristidae
- Dientes-seta de la placa interna de la maxila 1 con ordenamiento 6/5 o 6/5 modificado. Gnatópodo 1 subquelado o simple46
46. Ramas del urópodo 3 ausentes o fuertemente reducidas (figura 23B2). Cabeza completa o parcialmente cubierta por la coxa 1 (figura 23B1). Masa bucal subcónicaFamilia Conicostomatidae
- Ramas del urópodo 3 normales, bien desarrolladas. Cabeza no cubierta por la coxa 1 o pereonito 1. Masa bucal subcuadrada o subcónica47
47. Molar triturativo (figura 23C1). Margen distal de la placa externa del maxilípodo con setas robustas. Gnatópodo 1 subquelado (figura 23C2). Telson partido o enteroFamilia Tryphosidae
- Molar no triturativo, setoso (figura 23D1). Margen distal de la placa externa del maxilípodo sin setas robustas. Gnatópodo 1 simple (figura 23D2). Telson variableFamilia Lysianassidae

Diversidad del orden Amphipoda en Chile

El análisis de la literatura permitió recopilar un total de 97 familias, 209 géneros y 414 especies (Tabla 1 y lista de especies), lo que representa un importante incremento en la diversidad conocida para el país, respecto de revisiones previas. Los subordenes más diversos son Amphilochoidea e Hyperiidea, con un 35% de las especies respectivamente, seguidos del suborden Senticaudata, que incluye un 28,7%. Por último, los Ingolfiellidea y Colomastigidea están representados por dos especies cada uno, mientras que Pseudingolfiellidea está representado por solo una especie.

TABLA 1: Diversidad de crustáceos del orden Amphipoda registrados para Chile

Orden	Suborden	N° Familias	N° Géneros	N° Especies
Ingolfiellida	Ingolfiellidea	1	1	2
Amphipoda	Pseudingolfiellidea	1	1	1
	Hyperiidea	27	56	145
	Colomastigidea	1	1	2
	Amphilochoidea	42	89	144
	Senticaudata	24	60	118
	<i>Incertae sedis</i>	1	1	1
	Total		97	209

Lista de las especies del orden Amphipoda (s.l.) de Chile

Orden Ingolfiellida

Suborden Ingolfiellidea

Infraorden Ingolfiellidomorpha

Parvorden Ingolfiellidira

Superfamilia Ingolfielloidea

Familia Ingolfiellidae

Ingolfiella manni Noodt, 1961 (Su, Sa, PE; Noodt 1961)

Ingolfiella uspallatae Noodt, 1965 (Su, T; González *et al.* 2008)¹

Orden Amphipoda

Suborden Pseudingolfiellidea

Infraorden Pseudingolfiellida

Parvorden Pseudingolfiellidira

Superfamilia Pseudingolfielloidea

Familia Pseudingolfiellidae

Pseudingolfiella chilensis (Noodt, 1959) (Sa, T; Noodt 1965)

Suborden Hyperiidea

Infraorden Physosomata

Parvorden Physosomatidira

Superfamilia Lanceoloidea

Familia Chuneolidae

Chuneola major Vinogradov, 1957 (MG; Zeidler 2009)

Chuneola paradoxa Woltereck, 1909 (MG; Zeidler 2009)

Familia Lanceolidae

Lanceola clausii Bovallius, 1885 (T; Orrell 2020)

Lanceola loveni Bovallius, 1885 (NSG; Vinogradov 1990)

Lanceola pacifica Stebbing, 1888 (NSG; Vinogradov 1990)

Lanceola sayana Bovallius, 1885 (FA; Zeidler 2009)

Lanceola sphaerica M. Vinogradov, 1970 (T; Orrell 2020)

Scypholanceola aestiva (Stebbing, 1888) (NSG; Vinogradov 1990)

Familia Megalanceolidae

Megalanceoloides remipes (K.H. Barnard, 1932) (MG; Orrell 2020)

Familia Microphasmidae

Microphasmoides vitjazi Vinogradov, 1960 (PE; Orrell 2020)

Superfamilia Scinoidea

Familia Mimonectidae

Mimonectes gausi (Woltereck, 1904) (NSG; Vinogradov 1990)

Familia Scinidae

Acanthoscina acanthodes (Stebbing, 1895) (NSG; Vinogradov 1990)

Scina antarctica Wagler, 1926 (MG; Orrell 2020)

Scina borealis (Sars, 1882) (NSG, T; Meruane 1980)

Scina crassicornis (Fabricius, 1775) (NSG; Vinogradov 1990)

Scina excisa Wagler, 1926 (NSG; Vinogradov 1990)

Scina incerta Chevreux, 1900 (MG; Orrell 2020)

Scina latifrons Wagler, 1926 (T; Meruane 1980)

Scina lepisma Chun, 1889 (NSG; Vinogradov 1990)

Scina marginata (Bovallius, 1885) (NSG; Vinogradov 1990)

Scina oedicarpus Stebbing, 1895 (NSG; Vinogradov 1990)
Scina rattrayi Stebbing, 1895 (MG; Orrell 2020)
Scina spinosa Vosseler, 1901 (T; Orrell 2020)
Scina stebbingi Chevreux, 1919 (PSE; Véliz *et al.* 2021)
Scina stenopus Stebbing, 1895 (NSG; Vinogradov 1990)
Scina submarginata Tattersall, 1906 (NSG; Vinogradov 1990)
Scina vosseleri Tattersall, 1906 (NSG; Vinogradov 1990)
Scina wolterecki Wagler, 1926 (NSG; Vinogradov 1990)
Scina curvidactyla Chevreux, 1914 (NSG; Vinogradov 1990)
Scina tullbergi Bovallius, 1885 (NSG; Vinogradov 1990)

Infraorden Physocephalata

Parvorden Physocephalatidira

Superfamilia Vibilioidea

Familia Cyllopodidae

Cyllopus magellanicus Dana, 1853 (T, MG; Costanzo y Crescenti 1997)

Familia Paraphronimidae

Paraphronima gracilis Claus, 1879a (NSG, T; Vinogradov 1990)

Paraphronima crassipes Claus, 1879a (NSG; Vinogradov 1990)

Familia Vibiliidae

Vibilia antarctica Stebbing, 1888 (NSG; Vinogradov 1990)

Vibilia armata Bovallius, 1887b (NSG, T; Meruane 1980)

Vibilia australis Stebbing, 1888 (PE; Espinosa y Escribano 2017)

Vibilia borealis Bate y Westwood, 1868 (NSG; Vinogradov 1990)

Vibilia chuni Behning y Woltereck, 1912 (PSE; Espinosa-Leal *et al.*, 2021a)

Vibilia cultripes Vosseler, 1901 (NSG; Vinogradov 1990)

Vibilia gibbosa Bovallius, 1887a (NSG; Vinogradov 1990)

Vibilia propinqua Stebbing, 1888 (NSG; Vinogradov 1990)

Vibilia stebbingi Behning y Woltereck, 1912 (NSG, JF, T; Vinogradov 1990)

Vibilia viatrix Bovallius, 1887a (NSG; Vinogradov 1990)

Vibilioides alberti Chevreux, 1905a (NSG; Vinogradov 1990)

Superfamilia Cystisomatoidea

Familia Cystisomatidae

Cystisoma fabricii Stebbing, 1888 (NSG; Vinogradov 1990)

Cystisoma magna (Woltereck, 1903) (NSG; Vinogradov 1990)

Superfamilia Phronimoidea

Familia Dairellidae

Dairella californica (Bovallius, 1885) (NSG; Vinogradov 1990)

Familia Hyperiididae

Hyperia curticephala Vinogradov y Semenova, 1985 (PE; Oliva *et al.* 2010)

Hyperia gaudichaudii Milne Edwards, 1840 (T, MG, JF; Stebbing 1888)

Hyperiella antarctica Bovallius, 1887a (MG; De Broyer y Van de Putte 2019)

Hyperiella dilatata Stebbing, 1888 (MG; Costanzo y Crescenti 1997)

Hyperoche luetkenides Walker, 1906 (MG; Costanzo y Crescenti 1997)³

Hyperoche mediterranea Senna, 1908 (MG; Costanzo y Crescenti 1997)

Laxohyperia vespuliformis Vinogradov & Volkov, 1982 (JF; Véliz *et al.* 2021)

Themisto gaudichaudii Guérin, 1825 (T, MG, JF; Costanzo y Crescenti 1997)

Themisto compressa Goës, 1866 (T; Labbe y Palma 1999)²

Familia Iulopididae

Iulopis loveni Bovallius, 1887a (NSG; Vinogradov 1990)

Iulopis mirabilis Bovallius, 1887a (NSG; Vinogradov 1990)

Familia Lestrigonidae

- Hyperietta luzoni* Stebbing, 1888 (NSG, PSE; Stebbing 1888)
Hyperietta stephensi Bowman, 1973 (NSG, JF, P, T; Meruane 1980)
Hyperietta parviceps Bowman, 1973 (NSG; Vinogradov 1990)
Hyperietta stebbingi Bowman, 1973 (NSG; Vinogradov 1990)
Hyperietta vosseleri (Stebbing, 1904) (NSG; Vinogradov 1990)
Hyperioides longipes Chevreux, 1900 (NSG; Vinogradov 1990)
Hyperioides sibaginis (Stebbing, 1888) (PSE; Espinosa-Leal *et al.*, 2021a)
Lestrigonus bengalensis Giles, 1887 (NSG; Vinogradov 1990)
Lestrigonus crucipes Bovallius, 1889 (T, JF; Meruane 1980)
Lestrigonus macrophthalmus (Vosseler, 1901) (NSG; Vinogradov 1990)
Lestrigonus schizogeneios Stebbing, 1888 (NSG, PE, T; Meruane 1980)
Lestrigonus shoemakeri Bowman, 1973 (NSG; Vinogradov 1990)
Phronimopsis spinifera Claus, 1879a (T; Meruane 1980)
Themistella fusca (Dana, 1853) (NSG; Vinogradov 1990)

Familia Phronimidae

- Phronima atlantica* Guérin-Meneville, 1836 (NSG; Vinogradov 1990)
Phronima bucephala Giles, 1887 (NSG; Vinogradov 1990)
Phronima colletti Bovallius, 1887a (NSG; Vinogradov 1990)
Phronima curvipes Vosseler, 1901 (PSE; Véliz *et al.* 2021)
Phronima dunbari Shih, 1991 (PSE; Espinosa-Leal *et al.*, 2021a)
Phronima pacifica Street, 1877 (NSG; Vinogradov 1990)
Phronima solitaria Guérin-Meneville, 1844 (NSG; Vinogradov 1990)
Phronima stebbingi Vosseler, 1901 (NSG; Vinogradov 1990)
Phronima sedentaria (Forsk., 1775) (NSG; Meruane 1980)
Phronimella elongata (Claus, 1862) (NSG; Vinogradov 1990)

Familia Phrosinidae

- Anchylomera blossevillei* Milne Edwards, 1830 (NSG; Vinogradov 1990)
Phrosina semilunata Risso, 1822 (NSG; Vinogradov 1990)
Primno brevidens Bowman, 1978 (NSG; Vinogradov 1990)
Primno latreillei Stebbing, 1888 (NSG; Vinogradov 1990)
Primno macropa Guérin-Meneville, 1836 (T, JF; Guérin-Ménéville 1836)

Superfamilia Platyscloidea

Familia Amphithyridae

- Amphithyrus bispinosus* Claus, 1879b (NSG; Vinogradov 1990)
Amphithyrus glaber Spandl, 1924a (NSG; Vinogradov 1990)
Amphithyrus muratus Volkov, 1982 (NSG; Vinogradov 1990)
Amphithyrus sculpturatus Claus, 1879b (NSG; Vinogradov 1990)
Amphithyrus similis Claus, 1879b (NSG; Vinogradov 1990)
Paralycaea gracilis Claus, 1879b (NSG; Labbe y Palma 1999)

Familia Anapronoidae

- Anapronoe reinhardti* Stephensen, 1925 (NSG, T; Vinogradov 1990)

Familia Brachyscelidae

- Brachyscelus cruscolum* Bate, 1861 (NSG; Vinogradov 1990)
Brachyscelus globiceps (Claus, 1879b) (NSG; Vinogradov 1990)
Brachyscelus macrocephalus Stephensen, 1925 (NSG; Vinogradov 1990)
Brachyscelus rapax (Claus, 1879b) (NSG; Vinogradov 1990)

Familia Eupronoidae

- Eupronoe armata* Claus, 1879b (NSG; Vinogradov 1990)
Eupronoe laticarpa Stephensen, 1925 (NSG; Vinogradov 1990)

- Eupronoe maculata* Claus, 1879b (NSG, JF, PE, T; Meruane 1980)
Eupronoe minuta Claus, 1879b (NSG; Vinogradov 1990)
Parapronoe campbelli Stebbing, 1888 (PSE; Espinosa-Leal *et al.*, 2021b)
Parapronoe crustulum Claus, 1879b (NSG; Vinogradov 1990)
Parapronoe parva Claus, 1879b (NSG; Vinogradov 1990)

Familia Lycaeidae

- Lycaea bovallii* Chevreux, 1900 (NSG; Vinogradov 1990)¹³
Lycaea lilia Volkov, 1982 in Vinogradov *et al.*, 1982 (PSE; Espinosa-Leal *et al.*, 2021a)
Lycaea pachypoda (Claus, 1879b) (NSG; Vinogradov 1990)
Lycaea pulex Marion, 1874 (NSG, PSE; Zeidler y De Broyer 2009)¹⁴
Lycaea serrata Claus, 1879b (NSG; Vinogradov 1990)
Lycaea vincentii Stebbing, 1888 (NSG; Vinogradov 1990)
Simorhynchotus antennarius (Claus, 1879b) (NSG, T; Vinogradov 1990)

Familia Lycaeopsidae

- Lycaeopsis themistoides* Claus, 1879b (NSG; Vinogradov 1990)
Lycaeopsis zamboangae (Stebbing, 1888) (NSG; Vinogradov 1990)

Familia Oxycephalidae

- Calamorphynchus pellucidus* Streets, 1878 (NSG; Vinogradov 1990)
Cranocephalus scleroticus Streets, 1878 (NSG; Vinogradov 1990)
Glossocephalus milneedwardsi Bovallius, 1887 (PSE; Véliz *et al.* 2021)
Leptocotis tenuirostris (Claus, 1871) (NSG; Vinogradov 1990)
Oxycephalus clausi Bovallius, 1887a (NSG; Vinogradov 1990)
Oxycephalus piscator Milne Edwards, 1830 (NSG; Vinogradov 1990)
Rhabdosoma armatum (Milne Edwards, 1840) (NSG; Vinogradov 1990)
Rhabdosoma brevicaudatum Stebbing, 1888 (NSG; Vinogradov 1990)
Rhabdosoma minor Fage, 1954 (NSG; Vinogradov 1990)
Rhabdosoma whitei Bate, 1862 (PSE; Espinosa-Leal *et al.*, 2021a)
Streetsia challengerii Stebbing, 1888 (NSG; Vinogradov 1990)
Streetsia palmaspinosa G. Vinogradov, 1990 (NSG; Vinogradov 1990)
Streetsia porcella (Claus, 1879b) (NSG, T; Meruane 1980)
Streetsia steenstrupi (Bovallius, 1887a) (NSG; Vinogradov 1990)
Streetsia mindanaonis (Stebbing, 1888) (NSG; Vinogradov 1990)

Familia Parascelidae

- Hemiscelus setosus* G. Vinogradov, 1990 (NSG; Vinogradov 1990)
Parascelus edwardsi Claus, 1879b (NSG; Vinogradov 1990)
Schizoscelus ornatus Claus, 1879b (NSG; Vinogradov 1990)
Thyropus sphaeroma (Claus, 1879b) (NSG; Vinogradov 1990)

Familia Platyscelidae

- Hemityphis tenuimanus* Claus, 1879b (NSG; Vinogradov 1990)
Paratyphis maculatus Claus, 1879b (NSG; Vinogradov 1990)
Paratyphis parvus Claus, 1887 (NSG; Vinogradov 1990)
Paratyphis promontori Stebbing, 1888 (NSG; Vinogradov 1990)
Paratyphis spinosus Spandl, 1924b (NSG; Vinogradov 1990)
Platyscelus armatus (Claus, 1879b) (NSG; Vinogradov 1990)
Platyscelus crustulatus (Claus, 1879b) (NSG; Vinogradov 1990)
Platyscelus ovoides (Risso, 1816) (NSG; Vinogradov 1990)
Platyscelus serratulus Stebbing, 1888 (NSG; Vinogradov 1990)
Tetrathyrus forcipatus Claus, 1879 (PSE, JF; Véliz *et al.* 2021)

Familia Pronoidae

Pronoe capito Guerin-Meneville, 1836 (NSG; Vinogradov 1990)

Familia Tryphanidae

Tryphana malmii Boeck, 1871 (NSG; Meruane 1980)

Suborden Colomastigidea

Infraorden Colomastigidira

Superfamilia Colomastigoidea

Familia Colomastigidae

Colomastix castellata K.H.Barnard, 1932 (MG; Esquete y Aldea 2020)

Colomastix fissilingua Schellenberg, 1926a (MG; Schellenberg 1931)

Suborden Senticaudata

Infraorden Talitrida

Parvorden Talitridira

Superfamilia Hyaloidea

Familia Ceinidae

Ceina platei Schellenberg, 1935 (JF; Schellenberg 1935)

Familia Dogielinotidae

Parhyalella penai Pérez-Schultheiss y Crespo, 2008 (PE, MG; Pérez-Schultheiss *et al.* 2010)

Familia Eophliantidae

Bircenna fulva Chilton, 1884 (PE, MG; Lorz *et al.* 2010)

Familia Hyalellidae

Hyalella costera González y Watling, 2001 (D; González y Watling 2001)

Hyalella fossamancinii Cavalieri, 1959 (D; González 2003)

Hyalella franciscae González y Watling, 2003 (D; González y Watling 2003)

Hyalella kochi González y Watling, 2001 (D; González y Watling 2001)

Hyalella patagonica Cunningham, 1871 (D; González 2003)⁴

Hyalella simplex Schellenberg, 1943 (D; González y Watling 2003)

Hyalella chiloensis González y Watling, 2001 (D; González y Watling 2001)

Familia Hyalidae

Aphoyale grandicornis (Krøyer, 1845) (PE, T, MG; González 1991b)

Aphoyale hirtipalma (Dana, 1852) (PE, T, M; González, 1991b)

Hyale goetschi Schellenberg, 1935 (T; Schellenberg 1935)⁵

Protohyale (Boreohyale) maroubrae (Stebbing, 1899) (PE, T, JF; González 1991b)

Protohyale media (Dana, 1853) (PE, T, MG; González 1991b)⁶

Protohyale (Boreohyale) rubra (Thomson, 1879) (PE, T, JF; González 1991b)

Superfamilia Talitroidea

Familia Protorchestiidae

Protorchestia nitida (Dana, 1852) (Ta, MG; González *et al.* 2008)

Familia Talitridae

Defeo selkirki (Stebbing, 1888) (Ta, JF; González *et al.* 2008)

Gondwanorchestia scutigerula (Dana, 1852) (Ta, MG; González *et al.* 2008)

Orchestia gammarellus (Pallas, 1776) (Ta, MG; Pérez-Schultheiss 2014)

Orchestia gayi Nicolet, 1849 (Mg, "Chile"; Nicolet 1849)⁷

Orchestia perezii Myers y Lowry, 2020 (Ta, PE, T; Myers y Lowry 2020b)

Orchestoidea tuberculata Nicolet, 1849 (Ta, PE, T, MG; González *et al.* 2008)

Orchestoidea sp. Pérez-Schultheiss *et al.*, 2010 (Ta, MG; Pérez-Schultheiss *et al.* 2010)

Transorchestia chiliensis (Milne-Edwards, 1840) (Ta, PE, T, MG; González *et al.* 2008)

Transorchestia gracilis Chilton, 1921 (Ta, JF; Chilton 1921)

Infraorden Corophiida

Parvorden Corophidiira

Superfamilia Aoroidea

Familia Aoridae

Aora anomala Schellenberg, 1926a (JF, MG; González *et al.* 2008)

Aora kergueleni Stebbing, 1888 (MG; Aldea y Esquete 2019)

Aora maculata (Thomson, 1879) (MG; Pérez-Schultheiss *et al.* 2010)

Aora typica Krøyer, 1845 (PE, T, JF, MG; González *et al.* 2008)

Lembos argentinensis Alonso de Pina, 1992 (MG; Tablado y Rodríguez 2021)

Lembos fuegiensis (Dana, 1853) (MG; González *et al.* 2008)

Superfamilia Corophioidea

Familia Ampithoidae

Subfamilia Ampithoinae

Ampithoe chilensis Nicolet, 1849 (“Chile”; Nicolet 1849)⁸

Sunamphitoe femorata (Krøyer, 1845) (PE, T, JF, MG; González *et al.* 2008)

Sunamphitoe lessoniophila Conlan y Bousfield, 1982 (T; Conlan y Bousfield 1982)

Familia Corophiidae

Subfamilia Corophiinae

Tribu Corophiini

Crassikorophium bonellii (Milne Edwards, 1830) (MG; González *et al.* 2008)

Monocorophium acherusicum (Costa, 1853) (MG; González *et al.* 2008)

Monocorophium insidiosum (Crawford, 1937) (T, MG; González *et al.* 2008)

Monocorophium sextonae (Crawford, 1937) (MG; Aldea y Esquete 2019)

Monocorophium uenoi (Stephensen, 1932) (T; González *et al.* 2008)

Tribu Haplocheirini

Haplocheira barbimana robusta K.H. Barnard, 1932 (MG; González *et al.* 2008)

Haplocheira balssi Schellenberg, 1931 (MG; González *et al.* 2008)

Tribu Paracorophini

Paracorophium hartmannorum Andres, 1979 (T, MG; González *et al.* 2008)

Parvorden Caprellidira

Superfamilia Caprelloidea

Familia Caprellidae

Subfamilia Caprellinae

Caprella equilibra Say, 1818 (PE, T, MG; González *et al.* 2008)

Caprella penantis Leach, 1814 (PE, T, MG; González *et al.* 2008)⁹

Caprella scaura Templeton, 1836 (PE, T; González *et al.* 2008)

Caprella unguina Mayer, 1903 (MG; González *et al.* 2008)

Deutella incerta (Mayer, 1903) (T; Orrell 2020)

Deutella vemae (McCain y Gray, 1971) (T, MG; Orrell 2020)

Deutella venenosa Mayer, 1890 (T; González *et al.* 2008)

Mayerella magellanica McCain y Gray, 1971 (PE, T, MG; González *et al.* 2008)

Paracaprella pusilla Mayer, 1890 (PE, T; González *et al.* 2008)

Triprotella amica Arimoto, 1970 (MG; Orrell 2020)

Subfamilia Phtisicinae

Aeginoides gausi Schellenberg, 1926a (MG; Orrell 2020)

Caprellina longicollis (Nicolet, 1849) (T; González *et al.* 2008)

Caprellinoides mayeri (Pfeffer, 1888) (MG; De Broyer *et al.* 2004)

- Caprellinoides tristanensis* Stebbing, 1888 (MG; Orrell 2020)
Dodecas elongata Stebbing, 1883 (MG; De Broyer *et al.* 2004)
Dodecasella elegans K.H. Barnard, 1931 (MG; Orrell 2020)
- Familia Cyamidae
Cyamus catodontis Margolis, 1954 (PE, T; Buzeta 1963)
Cyamus erraticus Roussel de Vauzeme, 1834 (T; Alonso de Pina y Giuffra 2003)
- Familia Podoceridae
Podocerus chilensis Pérez-Schultheiss y Vásquez, 2015 (MG; Pérez-Schultheiss y Vásquez 2015)
Podocerus cristatus rotundatus Schellenberg, 1931 (MG; Schellenberg 1931)
Podocerus danae (Stebbing, 1888) (MG; Senckenberg 2021)
Podocerus wanganui J.L. Barnard, 1972 (T; González *et al.* 2008)¹
- Superfamilia Photoidea
- Familia Ischyroceridae
 Subfamilia Ischyrocerinae
 Tribu Ericthonini
Erichthonius brasiliensis (Dana, 1853) (PE, T; González *et al.* 2008)
- Tribu Ischyrocerini
Isoeopsis chiloensis Pérez-Schultheiss y Pardo, 2020 (MG; Pérez-Schultheiss y Pardo 2020)
Ischyrocerus hortator J.L. Barnard, 1964 (MG; Barnard 1964)
Jassa alonsoae Conlan, 1990 (T, MG; González *et al.* 2008)
Jassa falcata (Montagu, 1808) (T, MG; González *et al.* 2008)
Jassa ingens (Pfeffer, 1888) (MG; Esquete y Aldea 2020)
Jassa justii Conlan, 1990 (MG; Conlan 1990)
Jassa marmorata Holmes, 1903 (PE, T, MG; González *et al.* 2008)
Jassa slatteryi Conlan, 1990 (PE, T, MG; González *et al.* 2008)
Jassa thurstoni Conlan, 1990 (MG; González *et al.* 2008)
Jassa valida (Dana, 1853) (PSE; Conlan *et al.* 2021)
Neoischyrocerus longimanus (Haswell, 1879) (PE, T, MG; González *et al.* 2008)
Pseudischyrocerus denticauda Schellenberg, 1931 (MG; González *et al.* 2008)
Ventojassa frequens (Chilton, 1883) (PE, T; González *et al.* 2008)
Ruffojassa georgiana (Schellenberg, 1931) (MG; González *et al.* 2008)
- Familia Photidae
Gammaropsis (Paranaenia) dentifera (Haswell, 1879) (PE, T, MG; González *et al.* 2008)
Gammaropsis (Gammaropsis) deseadensis Alonso, 1981 (MG; Decock y Van de Putte 2019)
Gammaropsis (Gammaropsis) longicornis Walker, 1906 (MG; González *et al.* 2008)
Gammaropsis (Gammaropsis) longitarsus (Schellenberg, 1931) (MG; González *et al.* 2008)
Gammaropsis (Gammaropsis) monodi (Schellenberg, 1931) (MG; González *et al.* 2008)
Gammaropsis (Gammaropsis) triodon (Schellenberg, 1926a) (MG; González *et al.* 2008)
Photis reinhardi Krøyer, 1842 (PE; González 1991a)

Infraorden Hadziida

Parvorden Hadziidira

Superfamilia Hadzioidea

Familia Maeridae

Elasmopus chilensis Walker, 1913 (PE; Walker 1913)

Elasmopus rapax Costa, 1853 (PE; González *et al.* 2008)

Quadrimaera inaequipis (Costa, 1851) (PE; Andres 1975)

Quadrimaera quadrimana (Dana, 1852) (R; González *et al.* 2008)

Zygomaera eugeniae (Schellenberg, 1931) (MG; Schellenberg 1931)

Familia Melitidae

Melita gayi Nicolet, 1849 (PE, T, MG; González 1991a)

Parapherusa sp. Pérez-Schultheiss *et al.*, 2010 (MG; Pérez-Schultheiss *et al.* 2010)

Superfamilia Calliopoidea

Familia Calliopiidae

Oradarea megalops (Nicholls, 1938) (MG; De Broyer y Rauschert 1999)

Tylosapis dentatus (Stebbing, 1888) (MG; González *et al.* 2008)

Familia Megaluropidae

Gibberosus sp. González, 1991a (PE; González 1991a)

Familia Pontogeneiidae

Atyloella dentata K.H. Barnard, 1932 (MG; De Broyer *et al.* 2007)

Atyloella magellanica (Stebbing, 1888) (T, MG; González *et al.* 2008)

Paramoera austrina (Bate, 1862) (T, MG; Telenius y Shah 2019)

Paramoera brachyura Schellenberg, 1931 (MG; Schellenberg 1931)

Paramoera fissicauda (Dana, 1852) (T, MG; González *et al.* 2008)

Paramoera gregaria (Pfeffer, 1888) (MG; Barnard 1932)

Paramoera hermitensis K.H. Barnard, 1932 (MG; Barnard 1932)

Paramoera pfefferi Schellenberg, 1931 (T, MG; Schellenberg 1931)

Infraorden Bogidiellida

Parvorden Bogidiellidira

Superfamilia Bogidielloidea

Familia Bogidiellidae

Patagongidiella wefkoi Pérez-Schultheiss, 2013a (Su; Pérez-Schultheiss 2013a)

Infraorden Gammarida

Parvorden Gammaridira

Superfamilia Gammaroidea

Familia Falklandellidae

Osornodella gabrielae Pérez-Schultheiss, 2013b (D-Su; Pérez-Schultheiss 2013b)

Familia Gammarellidae

Austroregia batei (Cunningham, 1871) (MG; Cunningham 1871)

Austroregia huxleyana (Bate, 1862) (MG; Bate 1862)

Austroregia regis (Stebbing, 1914) (MG; Schellenberg 1931)

Gondogeneia antarctica (Chevreux, 1906) (MG; Schellenberg 1931)

Gondogeneia gracilicauda (Schellenberg, 1931) (MG; Schellenberg 1931)

Gondogeneia macrodon (Schellenberg, 1931) (MG; Schellenberg 1931)

Gondogeneia simplex (Dana, 1852) (T, MG; Schellenberg 1931)

Gondogeneia thurstoni Alonso, 1989 (MG; Alonso 1989)

Gondogeneia ushuaiiae (Schellenberg, 1931) (MG; González 1991a)

Familia Paraleptamphopidae

Rudolphia macrodactylus Grosso y Peralta, 2009 (Su; Grosso y Peralta 2009)

Familia Phreatogammaridae

Ruffia patagonica Bréhier, Vonk y Jaume, 2010 (Sa; Bréhier *et al.* 2010)

Suborden Amphilochidea

Infraorden Amphilochida

Parvorden Oedicerotidira

Superfamilia Oedicerotoidea

Familia Exoedicerotidae

Bathyporeiapus magellanicus Schellenberg, 1931 (MG; Schellenberg 1931)

Bathyporeiapus ruffoi Escofet, 1971 (T; Varela 1983)¹¹

Metoediceros fuegiensis Schellenberg, 1931 (MG; Schellenberg 1931)

Exoediceropsis chiltoni Schellenberg, 1931 (MG; González 1991a)

Familia Oedicerotidae

Bathymedon palpalis K.H. Barnard, 1916 (T; Andres 1975)

Oediceroides lahillei lahillei Chevreux, 1911 (MG; Schellenberg 1931)

Paramonoculopsis vallentini Stebbing, 1914 (P, T, MG; Schellenberg 1931)

Paraperiocolodes brevirostris (Schellenberg, 1931) (MG; De Broyer y Rauschert 1999)

Parvorden Eusiridira

Superfamilia Eusiroidea

Familia Eusiridae

Cleonardo longipes Stebbing, 1888 (JF; Stebbing 1888)

Eusiroides monoculoides (Haswell, 1879) (MG; Schellenberg 1931)

Eusirus antarcticus Thomson, 1880 (MG; Schellenberg 1931)

Rhachotropis schellenbergi Andres, 1982 (MG; Schellenberg 1931)

Superfamilia Liljeborgioidea

Familia Liljeborgiidae

Subfamilia Liljeborgiinae

Liljeborgia longicornis (Schellenberg, 1931) (MG; Schellenberg 1931)

Liljeborgia macrodon Schellenberg, 1931 (MG; Schellenberg 1931)

Liljeborgia octodentata Schellenberg, 1931 (MG; Schellenberg 1931)

Liljeborgia prionota D'Udekem, 2008 (MG; D'Udekem 2008)

Liljeborgia quinquedentata Schellenberg, 1931 (MG; D'Udekem 2008)

Parvorden Amphilochidira

Superfamilia Amphilochoidea

Familia Amphilochidae

Amphilochus marionis Stebbing, 1888 (MG; Schellenberg 1931)

Gitanopsis desmondi J.L. Barnard, 1972 (MG; Thiel y Hinojosa 2009)

Gitanopsis squamosa (Thomson, 1880) (T, MG; Schellenberg 1931)

Familia Cyproideidae

Victorhensenoides arntzi Rauschert, 1996 (MG; Rauschert 1996)

Familia Nihotungidae

Nihotunga noa Barnard, 1972 (T, MG; González *et al.* 2008)¹

Familia Pleustidae

Subfamilia Stenopleustinae

Gracilpleustes gracilis (Holmes, 1905) (T; Andres 1975)

Familia Sebidae

- Seba* sp. 2 Holman y Watling, 1983 (MG; Holman y Watling 1983)
Seba typica (Chilton, 1884) (MG; De Broyer *et al.* 2007)
Seba saundersii Stebbing, 1875 (MG; Schellenberg 1931)
Seba subantarctica Schellenberg, 1931 (MG; Schellenberg 1931)

Familia Stenothoidae

- Ligulodactylus macrocheir* (Schellenberg, 1926) (MG; Senckenberg 2021)
Metopoides longicornis Schellenberg, 1931 (T, MG; Andres 1975)
Metopoides magellanica (Stebbing, 1888) (MG; Schellenberg 1931)
Parametopella antholobae Krapp-Schickel y Vader, 2009 (PE-T; Krapp-Schickel y Vader 2009)
Probolisca elliptica (Schellenberg, 1931) (MG; Schellenberg 1931)
Probolisca nasutigenes (Stebbing, 1888) (T; Andres 1975)
Probolisca ovata (Stebbing, 1888) (MG; Schellenberg 1931)
Stenothoe boloceropsis Krapp-Schickel, Häussermann y Vader, 2015 (MG; Krapp-Schickel, Häussermann y Vader 2015)
Stenothoe georgiana Bynum y Fox, 1977 (P, MG; Pérez-Schultheiss e Ibarra 2017)
Stenothoe magellanica Rauschert, 1998 (MG; Rauschert 1998)
Stenothoe valida Dana, 1852 (MG; Pérez-Schultheiss y Ibarra 2017)
Torometopa compacta (Stebbing, 1888) (MG; Schellenberg 1931)

Superfamilia Leucothoidea

Familia Leucothoidae

- Leucothoe kawesqari* Esquete y Aldea, 2015 (MG; Esquete y Aldea 2015)
Leucothoe spinicarpa (Abildgaard, 1789) (MG; Schellenberg 1931)
Leucothoe weddellensis Krapp-Schickel y De Broyer, 2014 (MG; Krapp-Schickel y De Broyer 2014)

Superfamilia Iphimedioidea

Familia Acanthonotozomellidae

- Acanthonotozomella barnardi* Watling y Holman, 1980 (MG; Decock y Van de Putte 2019)

Familia Epimeriidae

- Epimeria* (*Metepimeria*) *acanthurus* (Schellenberg, 1931) (MG; Schellenberg 1931)

Familia Iphimediidae

- Iphimedia magellanica* Watling y Holman, 1980 (MG; Chiesa *et al.* 2005)
Iphimedia multidentata (Schellenberg, 1931) (MG; Schellenberg 1931)
Labriphimedia vespucii K.H. Barnard, 1931 (MG; Senckenberg 2021)
Pariphimedia normani (Cunningham, 1871) (MG; Schellenberg 1931)
Pseudiphimediella glabra (Schellenberg, 1931) (MG; Schellenberg 1931)
Pseudiphimediella nodosa (Dana, 1852) (MG; Dana 1853)

Familia Ochlesidae

- Curidia magellanica* Coleman y Barnard, 1991 (MG; Coleman y Barnard 1991)

Parvorden Synopiidira

Superfamilia Dexaminoidea

Familia Atylidae

Subfamilia Atylinae

- Atylus villosus* Bate, 1862 (T, MG; Bate 1862)

Subfamilia Nototropiinae

- Nototropis cf. dentatus* Pérez-Schultheiss *et al.* 2010 (MG; Pérez-Schultheiss *et al.* 2010)
Nototropis dentatus (Schellenberg, 1931) (MG; Schellenberg 1931)

- Familia Dexaminidae
 Subfamilia Dexamininae
Paradexamine nana Stebbing, 1914 (MG; Schellenberg 1931)
Paradexamine pacifica (Thomson, 1879) (T; Schellenberg 1931)
- Subfamilia Polycheriinae
Polycheria acanthocephala Schellenberg, 1931 (MG; Schellenberg 1931)
Polycheria antarctica (Stebbing, 1875) (P, T, MG; Schellenberg 1931)
Polycheria macrophthalma Schellenberg, 1931 (MG; Schellenberg 1931)
- Familia Lepechinellidae
Lepechinella auca J.L. Barnard, 1973 (T; Barnard 1973)
- Familia Pardaliscidae
Halice macronyx (Stebbing, 1888) (PSE; Stebbing 1888)
Pardalisca magellanica Schellenberg, 1931 (MG; Schellenberg 1931)
Pardaliscoides tenellus Stebbing, 1888 (PSE; Stebbing 1888)
- Superfamilia Synopioidea
 Familia Ampeliscidae
Ampelisca araucana Gallardo, 1962 (P, T; Gallardo 1962)
Ampelisca composita Schellenberg, 1931 (MG; González 1991a)
Ampelisca dentifera Schellenberg, 1931 (T, MG; González *et al.* 2008)
Ampelisca gracilicauda Schellenberg, 1931 (P, T, MG; Schellenberg 1931)
- Parvorden Haustorioidea
 Superfamilia Haustorioidea
 Familia Cheidae
Cheus annae Thurston, 1982 (T, MG; Pérez-Schultheiss *et al.* 2010)
- Familia Phoxocephalidae
 Subfamilia Harpiniinae
Harpiniopsis fulgens J.L. Barnard, 1960 (T, MG; Andres 1975)
Heterophoxus despard Alonso, 2012 (MG; Alonso 2012)
Heterophoxus oculatus (Holmes, 1908) (P, T; Andres 1975)
Heterophoxus trichosus K.H. Barnard, 1932 (MG; Esquete y Aldea 2020)
Heterophoxus videns K.H. Barnard, 1930 (T, MG; Schellenberg 1931)
Proharpinia antipoda Schellenberg, 1931 (MG; Schellenberg 1931)
Proharpinia stephensi (Schellenberg, 1931) (MG; De Broyer *et al.* 2007)
Pseudharpinia dentata Schellenberg, 1931 (MG; Schellenberg 1931)
Pseudharpinia obtusifrons (Stebbing, 1888) (MG; De Broyer *et al.* 2007)
- Subfamilia Phoxocephalinae
Fuegiphoxus abjectus J.L. Barnard y C.M. Barnard, 1980 (MG; Schellenberg 1931)
Fuegiphoxus fuegiensis (Schellenberg, 1931) (MG; Schellenberg 1931)
Fuegiphoxus uncinatus (Chevreux, 1912) (MG; De Broyer *et al.* 2007)
Metharpinia longirostris Schellenberg, 1931 (T, MG; Schellenberg 1931)
Microphoxus cornutus (Schellenberg, 1931) (MG; Schellenberg 1931)
Phoxorgia sinuata (K.H. Barnard, 1932) (P, T, MG; Schellenberg 1931)
Pseudfoxiphalus setosus Andres, 1991 (MG; Andres 1991)
- Familia Phoxocephalopsidae
Phoxocephalopsis gallardoi J.L. Barnard y Clark, 1984 (MG; Barnard y Clark 1984)
Phoxocephalopsis mehuinensis Varela, 1983 (T, MG; Varela 1983)
Phoxocephalopsis zimmeri Schellenberg, 1931 (MG; Schellenberg 1931)

- Familia Platyischnopidae
Eudevenopus gracilipes (Schellenberg, 1931) (T, MG; Schellenberg 1931)
Ensigeropus cachinalito Pérez-Schultheiss, 2016 (P; Pérez-Schultheiss 2016)
- Familia Urohaustoriidae
Huarpe escofeti Barnard y Clark, 1982 (MG; Barnard y Clark 1982)
- Familia Urothoidae
Urothoe falcata Schellenberg, 1931 (T, MG; Andres 1975)
- Familia Zobrachoidae
Chono angustiarum Clark y J.L. Barnard, 1987 (MG; Clark y Barnard 1987)
Tonocote introflexidus Clark y J.L. Barnard, 1988 (MG; Clark y J.L. Barnard 1988)
Tonocote magellani Clark y J.L. Barnard, 1986 (MG; Clark y J.L. Barnard 1986)
- Parvorden Lysianassidira
- Superfamilia Stegocephaloidea
- Familia Stegocephalidae
- Subfamilia Andaniexinae
 Andaniotes linearis K.H. Barnard, 1932 (MG; Schellenberg 1931)
- Subfamilia Andaniopsinae
 Andaniopsis integripes (Bellan-Santini y Ledoyer, 1987) (MG; Aldea y Esquete 2019)
- Subfamilia Parandaniinae
 Parandania boeckii (Stebbing, 1888) (PSE; Orrell 2020)
- Subfamilia Stegocephalinae
 Stegocephalus kergueleni Schellenberg, 1926b (T; Orrell 2020)
- Superfamilia Lysianassoidea
- Familia Amaryllididae
- Subfamilia Amaryllidinae
 Erikus dahli Lowry y Stoddart, 1987 (MG; Lowry y Stoddart 1987)
 Erikus lovrichi Alonso, 2012 (MG; Alonso 2012)
- Familia Cebocaridae
 Paracyphocaris praedator Chevreux, 1905c (T, MG; Bowman y Wasmer 1984)
- Familia Cyclocaridae
 Cyclocaris tahitensis Stebbing, 1888 (NSG; Vinogradov 1990)
- Familia Cyphocarididae
 Cyphocaris anonyx Boeck, 1871 (PSE, NSG; Stebbing 1888)
 Cyphocaris challengerii Stebbing, 1888 (NSG; Vinogradov 1990)
 Cyphocaris faurei K.H. Barnard, 1916 (PSE, NSG, MG; Vinogradov 1990)
 Cyphocaris richardi Chevreux, 1905b (MG; Orrell 2020)
- Familia Eurytheneidae
 Eurythenes atacamensis Weston & Espinosa-Leal, 2021, en Weston *et al.*, 2021 (FA; Weston *et al.*, 2021)
 Eurythenes magellanicus (Milne Edwards, 1848) (MG, FA; Milne-Edwards 1848)
 Eurythenes maldoror D'Udekem & Havermans, 2015 (FA; Weston *et al.*, 2021)
 Eurythenes obesus (Chevreux, 1905d) (MG; Orrell 2020)
- Familia Hirondeleidae
 Hirondelea thurstoni Kilgallen, 2014 (FA; Kilgallen 2014)
- Familia Lysianassidae
 Lysianopsis ona Alonso, 2012 (MG; Alonso 2012)
 Lysianopsis subantarctica (Schellenberg, 1931) (MG; Schellenberg 1931)
 Parawaldeckia kidderi (Smith, 1876) (MG, T; Schellenberg 1931)
 Socarnoides unidentatus (Schellenberg, 1931) (MG; González 1991a)¹²,

Familia Tryphosidae

Lepidepecreoides chincui Lowry y Stoddart, 2002 (MG; Lowry y Stoddart 2002)

Orchomene montanus Vinogradov y Vinogradov, 1991 (NSG; Vinogradov y Vinogradov 1991)

Orchomene plicatus (Schellenberg, 1926a) (MG; Telenius y Shah 2019)

Orchomenella (Orchomenopsis) chilensis (Heller, 1868) (T, MG; Schellenberg 1931)

Orchomenella (Orchomenopsis) cavimanus (Stebbing, 1888) (MG; Telenius y Shah 2019)

Paralysianopsis odhneri Schellenberg, 1931 (MG; Andres 1975)

Tryphosella castellata (K.H. Barnard, 1932) (MG; KH Barnard 1932)

Tryphosites chevreuxi Stebbing, 1914 (T, MG; Schellenberg 1931)

Familia Uristidae

Abyssorchomene abyssorum (Stebbing, 1888) (MG; Telenius y Shah 2019)

Exuristes yamana (Chiesa y Alonso, 2007) (MG; Chiesa y Alonso 2007)

Exuristes serratus (Schellenberg, 1931) (MG; Schellenberg 1931)

Koroga megalops Holmes, 1908 (FA; Birstein y Vinogradov 1962)

Pseudorchomene plebs (Hurley, 1965) (MG; Costanzo y Crescenti 1997)

Uristes schellenbergi (Schellenberg, 1931) (T, MG; Schellenberg 1931)

Uristes serratus (Schellenberg, 1931) (MG; Schellenberg 1931)

Uristes subchelatus (Schellenberg, 1931) (MG; Schellenberg 1931)

Uristes paramoi (Schellenberg, 1931) (MG; Pérez-Schultheiss *et al.* 2010)

Superfamilia Aristoidea

Familia Aristiidae

Aristias antarcticus Walker, 1906 (MG; Schellenberg 1931)

Aristias linnaei Pérez-Schultheiss, 2015 (MG; Pérez-Schultheiss 2015)

Familia Conicostomatidae

Acontiostoma marionis Stebbing, 1888 (MG; Schellenberg 1931)

Stomacontion pepinii (Stebbing, 1888) (MG; Schellenberg 1931)

Familia Endeavouridae

Ensayara gappai Alonso, 2012 (MG; Pérez-Schultheiss 2016)

Familia Pakynidae

Drummondia luce Lowry y Stoddart, 2012 (MG, PE; Lowry y Stoddart 2012)

Ultimachelium schellenbergi (Lowry, 1984) (MG; Lowry 1984)

Ultimachelium tac Lowry y Stoddart, 2012 (MG; Lowry y Stoddart 2012)

Familia Trischizostomatidae

Trischizostoma barnardi Vinogradov, 1990 (NSG; Vinogradov 1990)

Trischizostoma cristocheolata Vinogradov, 1990 (NSG; Vinogradov 1990)

Trischizostoma nascaensis Vinogradov, 1990 (NSG; Vinogradov 1990)

Trischizostoma crosnieri Lowry y Stoddart, 1993 (T; Pérez-Schultheiss y Sellanes, 2021)

Suborden Indeterminado (*Incertae sedis*)

Familia Sanchoidae

Chosroes incisus Stebbing, 1888 (MG; Decock y Van de Putte 2019)

Notas taxonómicas

¹ Especies registradas en Chile por González *et al.* (2008), sin indicar localidades precisas.

² Citada frente a Concepción (36°06'S-37°00'W) por Labbe y Palma (1999) como *Parathemisto gracilipes*. González *et al.* (2008) la citan con el nombre erróneo de *Parathemisto gracileps* (Norman, 1869) entre los 35°-39°S. Bowman (1960) cita ejemplares de *P. gracilipes* cerca de Juan Fernández.

- ³ *Hyperoche luetkenides* Walker, 1906 es citada como *Hyperoche medusarum* por Costanzo y Crescenti (1997).
- ⁴ *Hyaella patagonica* Cunningham, 1871 es restablecido por Morrone (2001) en reemplazo de *Hyaella araucana* Grosso y Peralta, 1999.
- ⁵ *Hyaella goetschi* Schellenberg, 1935 es incluida en la sinonimia de *Apohyaella grandicornis* (Kroyer, 1845) por González (1991b). Recientemente el nombre ha sido considerado *nomen dubium* por Horton *et al.* (2020); sin embargo, es evidente que Schellenberg (1935) analizó especímenes de ambas especies, por lo que sería necesario estudiar el material tipo o nuevos especímenes de la localidad tipo (Lota-Coronel) para confirmar el estatus de la especie.
- ⁶ *Protohyaella media* (Dana, 1853) citada para Chile por González (1991a, 1991b) corresponde a una especie no descrita.
- ^{7 y 8} Esta especie podría ser considerada como *nomen dubium*, ya que no existe material tipo disponible y la descripción original no permite su reconocimiento.
- ⁹ De acuerdo a los resultados de Cabezas *et al.* (2010), la especie citada para Chile como *Caprella verrucosa* Boeck, 1871 (*e.g.*, González *et al.* 2008) corresponde a *C. penantis* Leach, 1814.
- ¹⁰ La presencia de *Quadrimeaera inaequipes* (Costa, 1851) es considerada dudosa por González (1991a).
- ¹¹ La especie citada para Chile como *Bathyporeiapus magellanicus* por Varela (1983) es considerada sinónimo de *Bathyporeiapus ruffoi* por Barnard y Thomas (1988).
- ¹² Registro de González (1991a) en el Estrecho de Magallanes es dudoso (véase Pérez-Schultheiss 2016: 212). Especie conocida con certeza únicamente en Puerto Madryn, Argentina (Schellenberg 1931).
- ¹³ Zeidler (2021) considera a *Lycaea bovallioides* Stephensen, 1925 como sinónimo de *L. bovallii* Chevreux, 1900.
- ¹⁴ Zeidler (2021) incluye a *Lycaea pauli* Stebbing, 1888 en la sinonimia de *L. pulex* Marion, 1874.

DISCUSIÓN Y CONCLUSIONES

Históricamente, se ha observado un aumento relativamente constante en la riqueza de anfípodos documentada para Chile, pasando de 18 especies en la primera evaluación conocida (Nicolet 1849), a 178 en la evaluación más reciente (González *et al.* 2008); sin embargo, en este estudio se ha modificado significativamente el panorama general del orden, transformándolo en uno de los más diversos y especiosos entre los crustáceos, a continuación del orden Decapoda, que actualmente cuenta con alrededor de 445 especies (Sielfeld *et al.* 2018).

El importante incremento en la riqueza y diversidad de especies de anfípodos chilenos se explica por un lado, en el número de nuevos registros y en la descripción de nuevos taxa publicados en los últimos 10 años y por la inclusión de información anteriormente no considerada, como ocurre con el trabajo de Vinogradov (1990), que permaneció ignorado en evaluaciones previas. Este trabajo permitió aumentar significativamente la fauna de anfípodos pelágicos y de aguas profundas en el área de las cordilleras submarinas de Nazca y Sala y Gómez, agregando 112 especies adicionales.

Entre las recientes adiciones a la anfípodofauna chilena continental destacan algunas nuevas familias dulceacuícolas, cuya presencia no había sido citada para Sudamérica (Grosso y Peralta 2009; Brehier *et al.* 2010; Pérez-Schultheiss 2013a, 2013b), lo que ha cambiado significativamente el panorama de la anfípodofauna asociada a aguas continentales en el país (Fiser *et al.* 2013). Asimismo, destacan varias especies de anfípodos marinos comensales, que viven en asociación con otros organismos bentónicos, especialmente cnidarios, poríferos y crustáceos (Krapp-Schickel y Vader 2009; Krapp-Schickel y De Broyer 2014; Krapp-Schickel *et al.* 2015; Esquete y Aldea 2015; Pérez-Schultheiss y Pardo 2020) y numerosos registros no publicados en colecciones de museos, que han sido obtenidos a través de GBIF. Por otro lado, el número de especies no descritas que están siendo estudiadas actualmente, la ausencia de prospecciones sistemáticas en gran parte del país y la existencia de hábitats muy poco explorados (*e.g.*, macroalgas, asociaciones con invertebrados bentónicos, etc.), indican que en el futuro puede haber adiciones importantes a la fauna anfípodológica chilena.

AGRADECIMIENTOS

Los autores agradecen al Fondo de Apoyo a la Investigación Patrimonial 2016, por el financiamiento otorgado a este estudio y al Fondo de Apoyo a la Actividad Curatorial (FAC) en sus versiones 2016 a 2018. Asimismo, agradecemos a todos quienes han puesto a nuestra disposición ejemplares de anfípodos de diferentes localidades chilenas, especialmente a Aldo Arriagada, Alejandro Bravo, Angelica García, Andrés Matamala, Adrian Villarroel, Alex Zambrano, Antonio Parra, Augusto Cornejo, Boris Cariceo, Carolina Montoya, Claudia Baldivieso, Claudio Carreño, Claudio Tobar, Erich Rudolph, Francisco Contreras V., Francisco Retamal, Génesis Castro, Guillermo Figueroa, Iván Tapia, Jaime Saravia, Janet Albornoz, Jessica Torres, Katherine Cid M., Luisa Baessolo, Leonardo Fernández, Leonardo Palacios, Manuel Sandoval, Matías Peñaloza, Marco Villanueva, Richard Cardenas, Richard Zapata, Rodrigo Castillo, Rosita Núñez, Sandra Marín, Sergio Martínez, Sebastian Muñoz, Sebastián Larrea, Ulises Mosqueira y Víctor Gudiño. Finalmente, agradecemos a las consultoras Litoral Austral Ltda, Laboratorio Linnaeus Ltda y Poch Ambiental S.A., por facilitarnos material e información de sus muestreos de macrobentos marinos. Se agradece la colaboración de Cynthia Vásquez y Francesca Carrión por su apoyo en la recolección y separación de parte del material examinado.

REFERENCIAS

- ABILDGAARD, P.C.
1789 Zoologia Danica seu animalium Daniae et Norvegiae rariorum ac minus notorum. Descriptiones et Historia, 3. N. Molleri et Filii, Havniae, 71 pp.
- ALDEA, C. y P. ESQUETE
2019 Peracarida of Bernardo O'Higgins National Park (S Chile). Universidad de Magallanes. Occurrence dataset <https://doi.org/10.15468/m32pbu> accessed via GBIF.org on 2020-07-01.
- ALONSO, G.M.
1989 *Gondogeneia thurstoni*, new species (Amphipoda, Eusiridae) from the south-west Atlantic Argentina. *Crustaceana*, 56(1): 1-7.
- ALONSO, G.M.
2012 Amphipod crustaceans (Corophiidea and Gammaridea) associated with holdfasts of *Macrocystis pyrifera* from the Beagle Channel (Argentina) and additional records from the Southwestern Atlantic. *Journal of Natural History*, 46(29-30): 1799-1894.
- ALONSO DE PINA, G.M. y R. GIUFFRÀ
2003 Taxonomía, distribución y notas sobre cuatro especies de ectoparásitos de Cetacea (Crustacea: Amphipoda: Cyamidae). *Revista Museo Argentino Ciencias Naturales*, 5(1): 39-62.
- ANDRES, H.G.
1975 Zur Verbreitung eulitoraler Gammaridea (Amphipoda, Crustacea) an den von Kaltwasserströmen beeinflussten Küsten Südamerikas und Südafrikas sowie Angaben über sublitorale Gammaridea vor der chilenischen Küste. Dissertation zur Erlangung des Doktorgrades des Fachbereichs Biologie der Universität Hamburg, 140 pp.
- ANDRES, H.G.
1979 *Paracorophium hartmannorum* sp. n. aus dem eulitoral der chilenischen Pazifikküste (Crustacea, Amphipoda). *Mitteilungen aus dem Hamburgischen Zoologischen Museum und Institut*, 76: 381-385.
- ANDRES, H.G.
1982 Die Gammaridea (Crustacea: Amphipoda) der Deutschen Antarktis-Expeditionen 1975/76 und 1977/78. 2. Eusiridae. *Mitteilungen aus dem Hamburgischen Zoologischen Museum und Institut*, 79: 159-185.
- ANDRES, H.G.
1991 *Pseudfoxiphalus setosus* gen., spec. nov., ein Phoxocephalide aus sandigen Watten der Bahia Quillaiepe, Süd-Chile (Crustacea: Amphipoda). *Mitteilungen aus dem Hamburgischen Zoologischen Museum und Institut*, 88: 185-196.
- ANDRES, H.G., LÖRZ, A. y A. BRANDT
2002 A common but undescribed huge species of *Eusirus* Krøyer, 1845 (Crustacea, Amphipoda, Eusiridae) from Antarctica. *Mitteilungen aus dem Hamburgischen Zoologischen Museum und Institut*, 99: 109-126.
- ARIMOTO, I.
1970 Two new genera and three new species of caprellids (Amphipoda: Caprellidea) from the Arabian Sea. *Bulletin of the Biogeographical Society of Japan*, 24(8): 71-78.
- ARFIANTI, T., S. WILSON y M.J. COSTELLO
2018 Progress in the discovery of amphipod crustaceans. *PeerJ*, 6:e5187; DOI 10.7717/peerj.5187

- BÁEZ, P. y C. ALDAY
1998 Crustáceos y Pycnogónidos: Estudio preliminar de los grupos menos atendidos. Informe del Fondo de Apoyo a la Investigación Patrimonial, 1998: 4-9.
- BÁEZ, P.
1995 Crustáceos. En: Simonetti, J. A., M. T. K. Arroyo, A. E. Spotorno y E. Lozada (Eds.) Diversidad Biológica de Chile. CONICYT, Santiago, pp. 189-194.
- BARNARD, K.H.
1916 Contributions to the crustacean fauna of South Africa n° 5. The Amphipoda. Annals of the South African Museum, 15(3): 105-302.
- BARNARD, K.H.
1930 Crustacea. Part XI. Amphipoda. British Antarctic ("Terra Nova") Expedition, 1910. Natural History Report, Zoology, 8(4): 307-454.
- BARNARD, K.H.
1931 Diagnosis of new genera and species of amphipod Crustacea collected during the "Discovery" investigations, 1925-1927. Annals and Magazine of Natural History (ser 10), 7: 425-430.
- BARNARD, K.H.
1932 Amphipoda. Discovery Reports, 5: 1-326.
- BARNARD, J.L.
1960 The amphipod family Phoxocephalidae in the eastern Pacific Ocean with analyses of other species and notes for a revision of the family. Allan Hancock Pacific Expeditions, 18(3): 175-368.
- BARNARD, J.L.
1961 Gammaridean Amphipoda. Galathea Report, 5: 23-128.
- BARNARD, J.L.
1964 Some bathyal Pacific Amphipoda collected by the USS Albatross. Pacific Science, 18(3): 315-335.
- BARNARD, J.L.
1972 The marine fauna of New Zealand: algae-living littoral Gammaridea (Crustacea, Amphipoda). New Zealand Oceanographic Institute Memoir, 62: 1-216.
- BARNARD, J.L.
1973 Deep-sea Amphipoda of the genus *Lepechinella* (Crustacea). Smithsonian Contributions to Zoology, 133: 1-31.
- BARNARD, J.L.
1974 Gammaridean Amphipoda of Australia, Part II. Smithsonian Contributions to Zoology, 139: 1-148.
- BARNARD, J.L.
1989 Rectification of *Halirages regis* and *H. huxleyanus* (Crustacea: Amphipoda), from marine Antarctica, with description of a new genus, *Austroregia*. Proceedings of the Biological Society of Washington, 102(3): 701-715.
- BARNARD, J.L. y C.M. BARNARD
1980 Two new phoxocephalid genera, *Fuegiphoxus* and *Phoxorgia*, from magellanic South America (Amphipoda: Crustacea). Proceedings of the Biological Society of Washington, 93(3): 849-874.
- BARNARD, J.L. y J. CLARK
1982 *Huarpe escofeti*, new genus, new species, a burrowing marine amphipod from Argentina (Crustacea: Amphipoda: Urohaustoriidae). Journal of Crustacean Biology, 2: 281-295.
- BARNARD, J.L. y J. CLARK
1984 Redescription of *Phoxocephalopsis zimmeri* with a new species and establishment of the family Phoxocephalopsidae (Crustacea, Amphipoda) from Magellanic South America. Journal of Crustacean Biology 4: 85-105
- BARNARD, J.L. y J.D. THOMAS
1988 *Vadosiapus copacabanus*, a new genus and species of Exoedicerotidae from Brazil (Crustacea, Amphipoda). Proceedings of the Biological Society of Washington, 101(2): 366-374.
- BATE, C.S. y J.O. WESTWOOD
1868 A History of the British Sessile-eyed Crustacea. Vol. 2. John Van Voorst, London, 536 pp.
- BATE, C.S.
1861 On the morphology of some Amphipoda of the division Hyperina. The Annals and Magazine of Natural History, series 3, 8(43): 1-16.
- BATE, C.S.
1862 Catalogue of the specimens of amphipodous Crustacea in the collection of the British Museum. British Museum (Natural History), London, 399 pp.

- BEHNING, A. y R. WOLTERECK
1912 Achte Mitteilung über die Hyperiden der “Valdivia” Expedition, insbesondere über die Vibiliden. Zoologischer Anzeiger, 41(1): 1-11.
- BELLAN-SANTINI, D. y M. LEDOYER
1987 Gammariens (Crustacea, Amphipoda) des îles Marion et Prince Edward. Campagne MD 08 du MS «Marion Dufresne» en 1976. Bolletino del Museo Civico di Storia Naturale di Verona, 13: 349-435.
- BERGE, J. y W. VADER
2003 *Metandania tordi*, a new stegocephalid (Crustacea: Peracarida: Amphipoda) species from the Southern Ocean. Proceedings Biological Society of Washington, 116(4): 986-995.
- BIRSTEIN, Y.A. y M.E. VINOGRADOV
1962 Pelagic Gammaridea (Amphipoda) collected by the Soviet Antarctic Expedition on the M/V “OB” south of 40°S. In: ANDRIASHEV A.P., USHAKOV P.V. (Eds). Biological Reports of the Soviet Antarctic Expedition (1955-1958). Vol. 1. Academy of Sciences of the USSR, Zoological Institute, Moscow: pp. 33-56.
- BOECK, A.
1871 Crustacea Amphipoda borealia et arctica. Forhandlingar i Videnskabs-Selskabet i Christiana, 1870: 83-280.
- BORGMANN, U., K. M. RALPH y W.P. NORWOOD
1989 Toxicity test procedures for *Hyaletta azteca*, and chronic toxicity of cadmium and pentachlorophenol to *H. azteca*, *Gammarus fasciatus*, and *Daphnia magna*. Archives of Environmental Contamination and Toxicology, 18: 756-764.
- BOUSFIELD, E.L.
1982 The amphipod superfamily Talitroidea in the northeastern Pacific region. I: Family Talitridae: Systematics and distributional ecology. National Museum of Natural Sciences, Ottawa. Publications in Biological Oceanography, 11: 1-75.
- BOUSFIELD, E.L. y A. CHEVRIER
1996 The amphipod family Oedicerotidae on the Pacific coast of North America. Part 1. The *Monoculodes* and *Synchelidium* generic complexes: Systematics and distributional ecology. Amphipacifica, 2: 75-148.
- BOUSFIELD, E.L. y E.A. HENDRYCKS
1997 The Amphipod Superfamily Eusiroidea in the North American Pacific Region. II. Family Calliopiiidae. Systematics and Distributional Ecology. Amphipacifica, 2: 3-66.
- BOUSFIELD, E.L. y E.A. HENDRYCKS
2002 The talitroidean amphipod family Hyalidae revised, with emphasis on the North Pacific fauna: systematics and distributional ecology. Amphipacifica, 3(3): 17-134.
- BOUSFIELD, E.L. y P.W. HOOVER
1997 The amphipod superfamily Corophioidea on the Pacific coast of North America: 5. Family Corophiidae: Corophiinae, new subfamily: systematics and distributional ecology. Amphipacifica, 2(3): 67-139
- BOUSFIELD, E.L. y J.A. KENDALL
1994 The amphipod superfamily Dexaminioidea on the North American Pacific coast; families Atylidae and Dexaminidae: systematics and distributional ecology. Amphipacifica, 1(3): 3-66.
- BOVALLIUS, C.
1885 On some forgotten genera among the amphipodous Crustacea. Bihang till Kungliga Svenska Vetenskaps-Akademiens Handlingar, 10(14): 1-17
- BOVALLIUS, C.
1887a Systematical list of the Amphipoda Hyperidea. Bihang till Kungliga Vetenskaps-Akademiens Handlingar, 11(16): 1-50.
- BOVALLIUS, C.
1887b Contributions to a monograph of the Amphipoda Hyperidea, Part I: 1. The families Tyronidae, Lanceolidae and Vibilidae. Kongliga Svenska Vetenskaps-Akademiens Handlingar, 21(5): 1-72.
- BOVALLIUS, C.
1889 Contribution to a Monograph of the Amphipoda Hyperidea. Part I: 2. The Families Cyllopodidae, Paraphronimidae, Thaumatopsidae, Mimonectidae, Hyperiididae, Phronimididae, Anchylomeridae. Kongliga Svenska Vetenskapsakademiens Handlingar, 22(7): 1-434.
- BOWMAN, T.
1960 The pelagic amphipod genus *Parathemisto* (Hyperidea: Hyperiididae) in the North Pacific and adjacent Arctic Ocean. Proceedings of the United States National Museum, 112(3439): 343-392.

- BOWMAN, T.E.
1973 Pelagic amphipods of the genus *Hyperia* and closely related genera (Hyperidea: Hyperiidae). *Smithsonian Contributions to Zoology*, 136: 1-76.
- BOWMAN, T.E.
1978 Revision of the pelagic amphipod genus *Primno* (Hyperidea: Phrosinidae). *Smithsonian Contributions to Zoology*, 275: 1-23.
- BOWMAN, T.E. y R.A. WASMER
1984 The deep-sea amphipod *Paracyphocaris praedator* (Gammaridea: Lysianassidae) associated with the pelagic shrimp *Oplophorus novaezeelandiae* as an egg-mimic. *Proceedings of the Biological Society of Washington*, 97(4): 844-848.
- BRÉHIER, F., R. VONK y D. JAUMÉ
2010 First South American Phreatogammarid, with comments on the arrangement of coxal and sternal gills, and on the biramous condition of the seventh pereopod in amphipods. *Journal of Crustacean Biology*, 30(3): 503-520.
- BUZETA, R.
1963 Cyamidae (Crustacea: Amphipoda) en *Physeter catodon* L. capturados en Chile con descripción de una nueva especie, *Cyamus bahamondei*. *Revista de Biología Marina, Montemar*, 3: 126-136.
- BYNUM, K.H. y R.S. FOX
1977 New and noteworthy Amphipod Crustaceans from North Carolina, U.S.A. *Chesapeake Science*, 18(1): 1-33.
- CABEZAS, M.P., J.M. GUERRA-GARCÍA, E. BAEZA-ROJANO, S. REDONDO-GÓMEZ, M.E. FIGUEROA, T. LUQUE y J.C. GARCÍA-GÓMEZ
2010 Exploring molecular variation in the cosmopolitan *Caprella penantis* (Crustacea: Amphipoda): results from RAPD analysis. *Journal of the Marine Biological Association of the United Kingdom*, 90(3): 617-622.
- CAMUS, P.A.
2001 Biogeografía marina de Chile continental. *Revista Chilena de Historia Natural*, 74(3): 587-617.
- CAVALIERI, F.
1959 Una nueva especie de anfípodo de agua dulce (Crustacea, Anfípoda). *Physis (Argentina)*, 21: 278-288.
- CERDA, O., I.A. HINOJOSA y M. THIEL
2010 Nest-building behavior by the amphipod *Peramphithoe femorata* (Krøyer) on the kelp *Macrocystis pyrifera* (Linnaeus) C. Agardh from northern-central Chile. *Biological Bulletin*, 218: 248-258.
- CHEVREUX, E.
1900 Amphipodes provenant des campagnes de l'Hirondelle (1885-1888). Résultats des Campagnes scientifiques accomplies sur son Yacht, par Albert Ier, Prince Souverain de Monaco, 16(i-iv): 1-195
- CHEVREUX, E.
1905a Description d'un amphipode pelagique nouveau comme genre et comme espece. *Bulletin du Musée Océanographique de Monaco*, 49: 1-5
- CHEVREUX, E.
1905b Description d'un amphipode (*Cyphocaris richardi* nov. sp.) provenant des pêches au filet à grande ouverture de la dernière campagne du yacht "Princesse Alice", 1904. *Bulletin du Musée Océanographique de Monaco*. 24: 1-5.
- CHEVREUX, E.
1905c *Paracyphocaris praedator*, type d'un nouveau genre de Lysianassidae. *Bulletin du Musée Oceanographique de Monaco*, 32:1-6.
- CHEVREUX, E.
1905d Description d'un amphipode (*Katius obesus*, nov. gen. et sp.), suivie d'une liste des amphipodes de la tribu des Gammarina ramenés par le fi let à grande ouverture pendant la dernière campagne de la «Princesse Alice» en 1904. *Bulletin du Musée Océanographique de Monaco*, 35: 1-5.
- CHEVREUX, E.
1906 Crustacés amphipodes. In: Joubin L. (Ed.). *Expédition Antarctique Française (1903-1905) commandée par le Dr Jean Charcot. Sciences naturelles documents scientifiques. Crustacés. Masson et Cie, Paris*, 100 pp.
- CHEVREUX, E.
1911 Sur quelques amphipodes des îles Sandwich de sud. *Anales de Museo Nacional Buenos Aires*, 21(series 3, volume 14): 403-407.
- CHEVREUX, E.
1912 Deuxième expédition dans l'Antarctique, dirigée par le Dr. Charcot, 1908-1910. Diagnoses d'amphipodes nouveaux. *Bulletin du Muséum National d'Histoire naturelle*, 18(4): 208-218.

- CHEVREUX, E.
1914 Sur quelques amphipodes pelagiques nouveaux ou peu connus provenant des campagnes de S.A.S le Prince de Monaco. I. Scinidae. Bulletin de l'Institut Océanographique de Monaco, 291: 1-10
- CHIESA, I.L., G.M. ALONSO y D.G. ZELAYA
2005 Species richness and faunistic affinities of the Gammaridea and Corophiidea (Amphipoda) from shallow waters of southern Tierra del Fuego, Argentina: preliminary results. Scientia Marina, 69(Suppl. 2): 167-174.
- CHIESA, I.L. y G.M. ALONSO
2007 A new species of *Uristes* Dana, 1849 (Amphipoda: Lysianassoidea: Uristidae) from the Beagle Channel, Argentina. Proceedings of the Biological Society of Washington 120(4): 446-458.
- CHILTON, C.
1883 Further additions to our knowledge of the New Zealand Crustacea. Transactions and Proceedings of the New Zealand Institute, 15: 69-86.
- CHILTON, C.
1884 Additions to the sessile-eyed Crustacea of New Zealand. Transactions and Proceedings of the New Zealand Institute, 16: 249-265.
- CHILTON, C.
1921 A small collection of Amphipoda from Juan Fernandez. In: SKOTTSBERG C. (Ed.). The Natural History of Juan Fernandez and Easter Island. Vol. III. Zoology, part I. Almqvist y Wiksells Boktryckeri, Uppsala. pp. 81-92
- CHUN, C.
1889 Bericht über eine nach den Canarischen Inseln in Winter 1887-1888 ausgeführte Reise. Mathematisch-Naturwissenschaftliche Mitteilungen Akad. Berlin, 45: 519-553.
- CLARK, J. y J.L. BARNARD
1986 *Tonocote*, a new genus and species of Zobrachoidae from Argentina (Crustacea: Marine Amphipoda). Proceedings of the Biological Society of Washington, 99(2): 225-236.
- CLARK, J. y J.L. BARNARD
1987 *Chono angustiarum*, n.g., n.sp. of Zobrachoidae (Crustacea, Amphipoda) from Magellan Strait, with a revision of Urohaustoriidae. Proceedings of the Biological Society of Washington, 100(1): 75-88.
- CLARK, J. y J.L. BARNARD
1988 *Tonocote introflexidus*, a new species of marine amphipod from Argentina (Crustacea: Gammaridea: Amphipoda). Proceedings of the Biological Society of Washington, 101(2): 354-365.
- CLAUS, C.
1862 Bemerkungen über *Phronima sedentaria* Forsk. und *elongata* n.sp. Zeitschrift für Wissenschaftliche Zoologie. 12(2): 189-196.
- CLAUS, C.
1871 Untersuchungen über den Bau und der Verwandtschaft der Hyperiden. Nachrichten von der Königl. Gesellschaft der Wissenschaften und der Georg-Augustus-Universität zu Göttingen, Jahre 1871. 149-157.
- CLAUS, C.
1879a Der Organismus der Phronimiden. Arbeiten aus dem Zoologischen Institut der Universität zu Wien, 2: 59-146.
- CLAUS, C.
1879b Die Gattungen und Arten der Platysceliden in Systematischer Übersicht. Arbeiten aus dem Zoologischen Institut der Universität zu Wien, 2: 147-198.
- CLAUS, C.
1887 Die Platysceliden. Alfred Holder, Wien. 77 pp.
- COLEMAN, O.C.
2007 Synopsis of the Amphipoda of the Southern Ocean. Bulletin de l'Institut Royal des Sciences Naturelles de Belgique, 77(Suppl 2): 1-134.
- COLEMAN, C.O. y J.L. BARNARD
1991 Redescription of two species of *Pseudiphimediella* from the Southern Ocean (Amphipoda: Iphimediidae). Proceedings of the Biological Society of Washington, 104(1): 76-90.
- CONLAN, K.E.
1990 Revision of the crustacean amphipod genus *Jassa* Leach (Corophioidea: Ischyroceridae). Canadian Journal of Zoology, 68(10): 2031-2075.
- CONLAN, K.E. y E.L. BOUSFIELD
1982 The amphipod superfamily Corophioidea in the northeastern Pacific region. Family Ampithoidae: systematics and distributional ecology. Publications in Biological Oceanography, National Museum of Natural Sciences, 10: 41-73.

CONLAN, K.E., A. DESIDERATO y J. BEERMANN

2021 *Jassa* (Crustacea: Amphipoda): a new morphological and molecular assessment of the genus. *Zootaxa*, 4939(1): 1-191.

COSTANZO, G. y N. CRESCENTI

1997 Amphipods. In: L. Guglielmo and A. Ianora (Eds.) *Atlas of Marine Zooplankton, Straits of Magellan: Amphipods, Euphausiids, Mysids, Ostracods, and Chaetognaths*. Springer Verlag Berlin Heidelberg, 275 pp.

COSTA, A.

1851 *Catalogo dei crostacei Italiani e di moltri altri del Mediterraneo per Fr. Gugl. Hope*. Napoli. 1-48

COSTA, A.

1853 *Ricerche sui crostacei amfipodi del regno di Napoli / del Dot. Achille Costa*. Rendiconto della Società Reale Borbonica, Accademia delle Scienze, Nuova Serie 2: 167-178.

CRAWFORD, G.I.

1937 A review of the amphipod genus *Corophium*, with notes on the British species. *Journal of the Marine Biological Association of the United Kingdom*. 21: 589-629.

CUNNINGHAM, R.O.

1871 Notes on the Reptiles, Amphibia, Fishes, Mollusca and Crustacea obtained during the voyage of H.M.S. "Nassau" in the years 1866-1869. *Transactions of the Linnean Society, London*, 27: 465-502.

D'UDEKEM, C. y C. HAVERMANS

2015 Contribution to the systematics of the genus *Eurythenes* S.I. Smith in Scudder, 1882 (Crustacea: Amphipoda: Lysianassoidea: Eurythenecidae). *Zootaxa*, 3971(1): 1-80.

D'UDEKEM, C. y M.L. VERHEYE

2017 *Epimeria* of the Southern Ocean with notes on their relatives (Crustacea, Amphipoda, Eusiroidea). *European Journal of Taxonomy*, 359: 1-553.

D'UDEKEM, C.

2008 Shelf and abyssal *Liljeborgia* Bate, 1861 of the Southern Ocean (Crustacea, Amphipoda, Liljeborgiidae). *Bulletin de L'institut Royal des Sciences Naturelles de Belgique, Biologie*, 78: 45-286.

DANA, J.D.

1852 *Conspectus crustaceorum quae in orbis terrarum circumnavigatione, Carolo Wikles e classe Reipublicae Faederatae Duce, lexit et descripsit Jacobus D. Dana, Pars III (Amphipoda n°1)*. *Proceedings of the American Academy of Arts and Sciences*, 2: 201-220.

DANA, J.D.

1853 Crustacea. Part II. United States Exploring Expedition during the years 1838-42 under the Command of Ch. Wilkes, USN, 14: 689-1618.

DAUVIN, J.C., H. ANDRADE, J.A. DE-LA-OSSA-CARRETERO, Y. DEL-PILAR-RUSO y R. RIERA

2016 Polychaete/amphipod ratios: An approach to validating simple benthic indicators. *Ecological Indicators*, 63: 89-99.

DE BROYER, C. y M. RAUSCHERT

1999 Faunal diversity of the benthic amphipods (Crustacea) of the Magellan region as compared to the Antarctic (preliminary results). *Scientia Marina*, 63(Supl.1): 281-293.

DE BROYER, C. y A. VAN DE PUTTE

2019 Amphipoda Hyperiidea of the Southern Ocean: catalogue and occurrences. SCAR-AntOBIS. Occurrence dataset <https://doi.org/10.15468/99f6q0> accessed via GBIF.org on 2020-07-01.

DE BROYER, C., J.K. LOWRY, K. JAZDZEWSKI y H. ROBERT

2007 Part 1. Catalogue of the Gammaridean and Corophiidean Amphipoda (Crustacea) of the Southern Ocean with distribution and ecological data. En: De Broyer, C. (Ed.) *Census of Antarctic Marine Life. Synopsis of the Amphipoda of the Southern Ocean*. Bulletin De L'institut Royal Des Sciences Naturelles De Belgique Van Het Koninklijk Belgisch Instituut Voor Natuurwetenschappen Biologie, 77 (Suppl. 1): 1-324.

DE BROYER, C., J.M. GUERRA-GARCIA, I. TAKEUCHI, H. ROBERT y A. MEERHAEGHE

2004 Biodiversity of the Southern Ocean: a catalogue of the Antarctic and subAntarctic Caprellidae and Cyamidae (Crustacea: Amphipoda) with distribution and ecological data. *Bulletin de L'institut Royal des Sciences Naturelles de Belgique*, 74: 61-99.

DECOCK, W. y A. VAN DE PUTTE

2019 Antarctic Amphipod Crustaceans: Ant'Phipoda Database (BIANZO). SCAR-AntOBIS. Occurrence dataset <https://doi.org/10.15468/bz7o4l> accessed via GBIF.org on 2020-07-01. <https://www.gbif.org/occurrence/144769653>

DO NASCIMENTO, P.S. y C.S. SEREJO

2018 The family Phoxocephalopsidae (Crustacea: Amphipoda) from Brazilian coastal waters with description of four

- new species. *Anais Da Academia Brasileira de Ciencias*, 90(3): 3031-3061.
- DUARTE, C., K. ACUÑA, J.M. NAVARRO y I. GÓMEZ
2011 Intra-plant differences in seaweed nutritional quality and chemical defenses: Importance for the feeding behavior of the intertidal amphipod *Orchestoidea tuberculata*. *Journal of Sea Research*, 66(3): 215-221.
- ESCOFET, A.
1971 Amphipoda marinos de la Provincia de Buenos Aires. II. Observaciones sobre el género *Bathyporeiapus* Schellenberg (Gammaridea, Oedicerotidae) con la descripción de *Bathyporeiapus ruffoi* sp.n. *Neotropica*, 17(54): 107-115.
- ESPINOSA, L. y R. ESCRIBANO
2017 Contribución al conocimiento de los Anfípodos hipéridos en aguas profundas de la zona norte de Chile. Libro de Resúmenes XXXVII Congreso de Ciencias del Mar de Chile, Pontificia Universidad Católica de Valparaíso, Escuela de Ciencias del Mar, 22 al 26 de Mayo de 2017, Valparaíso, Chile, 191 pp.
- ESPINOSA-LEAL, L., R. ESCRIBANO, R. RIQUELME-BUGUEÑO y A. CORREDOR-ACOSTA
2021a Distribution and biodiversity patterns of hyperiid amphipods across the coastal-offshore gradient of the subtropical Southeast Pacific. *Marine Biodiversity*, 51(13): 1-17.
- ESPINOSA-LEAL, L., J. MEDELLÍN-MORA, A. CORREDOR-ACOSTA y R. ESCRIBANO
2021b The community structure of hyperiid amphipods associated with two seamount regions in the South-east Pacific. *Journal of the Marine Biological Association of the United Kingdom*, 101(1): 97-108.
- ESQUETE, P. y C. ALDEA
2015 *Leucothoe kawesqari*, a new amphipod from Bernardo O'Higgins National Park (Chile), with remarks on the genus in the Magellan Region (Crustacea, Peracarida). *Zookeys*, 539: 83-95.
- ESQUETE, P. y C. ALDEA
2020 Benthic Peracarids (Crustacea) from an unexplored area of Patagonian channels and Fjords. *Biodiversity Data Journal* 8: e58013, 14 pp.
- EUN, Y., Y.H. KIM y K.S. LEE
2006 Redescription of *Urothoe grimaldii japonica* (Amphipoda: Urothoidae) from Korea. *Animal Systematics, Evolution and Diversity*, 22(1): 91-99.
- FABRICIUS, J.C.
1775 *Systema Entomologiae, sistens Insectorum Classes, Ordines, Genera, Species, adjectis synonymis, locis, descriptionibus, observationibus*. Flensbergi et Lipziae.
- FAGE, L.
1954 Les Amphipodes pélagiques du genre *Rhabdosoma*. *Comptes rendus hebdomadaire des Séances de l'Académie des Sciences, Paris*, 239: 661-663.
- FENWICK, G.D.
1983 Two new sand-dwelling amphipods from Kaikoura, New Zealand (Oedicerotidae and Lysianassidae). *New Zealand Journal of Zoology*, 10(2): 133-145.
- FERNÁNDEZ, M., P. PAPPALARDO, M.C. RODRÍGUEZ-RUIZ y J.C. CASTILLA
2014 Synthesis of the state of knowledge about species richness of macroalgae, macroinvertebrates and fishes in coastal and oceanic waters of Easter and Salas y Gómez islands. *Latin American Journal of Aquatic Research*, 42(4): 760-802.
- FIŠER, C., M. ZAGMAJSTERA y R. L. FERREIRA
2013 Two new amphipod families recorded in South America shed light on an old biogeographical enigma. *Systematics and Biodiversity*, 11(2): 117-139.
- FORSKÅL, P.
1775 *Descriptiones animalium, avium, amphibiorum, piscium, insectorum, vermium / quae in itinere orientali observavit Petrus Forskål. Post mortem auctoris edidit Carsten Niebuhr. Adjuncta est materia medica kahirina atque tabula maris Rubri geographica. Hauniae [Copenhagen]: ex officina Mölleri*. 164 pp.
- GALLARDO, C.A.
1962 Descripción de una nueva especie de *Ampelisca* (Amphipoda). *Gayana Zoología*, 7: 3-11.
- GILES, G.M.
1887 XV.-Natural History Notes from H.M.'s Indian Marine Survey Steamer 'Investigator', Commander Alfred Carpenter, R.N., Commanding, 6. On Six new Amphipods from the Bay of Bengal. *Journal of the Asiatic Society of Bengal*, 56 (2/2): 212-229.
- GOEKE, G.D. y R.W. HEARD
1983 Amphipods of the family Ampeliscidae (Gammaridea). I. *Ampelisca bicarinata*, a new species of amphipod from the Gulf of Mexico. *Gulf and Caribbean Research*, 7(3): 217-223.

- GOËS, A.T.
1866 Crustacea amphipoda maris Spetsbergiam alluentis cum speciebus aliis arcticis enumerat. Öfversigt af Kongelige Vetenskaps-Akademiens Förhandlingar 1865, 8: 517-536.
- GÓMEZ GESTEIRA, J.L. y J.-C. DAUVIN
2000 Amphipods are good bioindicators of the impact of oil spills on soft-bottom macrobenthic communities. Marine Pollution Bulletin, 40(11): 1017-1027.
- GONZÁLEZ, E.
1991a Actual state of gammaridean amphipoda taxonomy and catalogue of species from Chile. Hydrobiologia, 223: 47-68.
GONZÁLEZ, E.
1991b The genus *Hyale* in Chile (Crustacea, Amphipoda). Spixiana, 14(2): 125-142.
- GONZÁLEZ, E.
2003 The freshwater amphipods *Hyalella* Smith, 1874 in Chile (Crustacea: Amphipoda). Revista Chilena de Historia Natural, 76(4): 623-637.
- GONZÁLEZ, E.R. y L. WATLING
2001 Three new species of *Hyalella* from Chile (Crustacea: Amphipoda: Hyalellidae). Hydrobiologia, 464(1): 175-199.
- GONZÁLEZ, E.R. y L. WATLING
2003 A new species of *Hyalella* from the Patagonia, Chile with redescription of *H. simplex* Schellenberg, 1943 (Crustacea: Amphipoda). Journal of Natural History, 37(17): 2077-2094.
- GONZÁLEZ, E.R., P.A. HAYE, M.-J. BALANDA y M. THIEL
2008 Lista sistemática de especies de Peracáridos de Chile (Crustacea, Eumalacostraca). Gayana, 72(2): 157-177.
- GROSSO, L.E. y M. PERALTA
2009 A new Paraleptamphopidae (Crustacea Amphipoda) in the burrow of *Virilastacus rucapihuelensis* (Parastacidae) and surrounding peat bogs. *Rudolphia macrodactylus* n. gen., n. sp. from southern South America. Zootaxa, 2243: 40-52.
- GUÉRIN-MÉNEVILLE, F.E.
1836 Description des quelques genres nouveaux des crustacés appartenant à la famille des hypérines. Magasin de Zoologie, 6(VII):1-12
- GUÉRIN-MÉNEVILLE, F.E.
1844 In: Tome 3: text explicatif. Iconographie du regne animal de G. Cuvier. J. B. Balliere, Paris.
- GUÉRIN, F.E.
1825 Encyclopédie Méthodique Histoire Naturelle. Entomologie, ou histoire naturelle des Crustacés, des Arachnides et des Insectes par M. Latreille. Tome 10. Paris.
- GUERRA-GARCÍA, J.M. y M. THIEL
2001 La fauna de caprélidos (Crustacea: Amphipoda: Caprellidea) de la costa de Coquimbo, centro-norte de Chile, con una clave taxonómica para la identificación de las especies. Revista Chilena de Historia Natural, 74(4): 873-883.
- HARRISON, P.G.
1977 Decomposition of macrophyte detritus in seawater: effects of grazing by amphipods. Oikos, 28: 165-169.
- HASWELL, W.A.
1879 On some additional new genera and species of amphipodous crustaceans. Proceedings of the Linnean Society of New South Wales, 4: 319-350.
- HELLER, C.
1868 Amphipoda. In: Crustaceen. Reise der Österreichischen Fregatte Novara um die Erde in den Jahren 1857, 1858, 1859. Zoologischer Theil, 2(3): 128-129.
- HIRAYAMA, A.
1988 Taxonomic studies on the shallow water gammaridean Amphipoda of West Kyushu, Japan. VIII. Pleustidae, Podoceridae, Priscomilitaridae, Stenothoidae, Synopiidae, and Urothoidae. Publications of the Seto Marine Biological Laboratory, 33(1-3): 39-77
- HIWATARI, T.
2003 Taxonomic studies on *Hyale* (Crustacea, Amphipoda, Hyalidae) from the coast of Japan and adjacent waters. Publication of the Seto Marine Biological Laboratory, 39: 229-262.
- HOLMAN, H. y L. WATLING
1983 Amphipoda from the Southern Ocean: Families Colomastigidae, Dexaminidae, Leucothoidae, Liljeborgiidae y Sebidae. In: KORNICKER L.S. (Ed.). Biology of the Antarctic Seas XIII. Antarctic Research Series, 38: 215-262.
- HOLMES, S.J.
1903 Synopses of North-American invertebrates. 18. The Amphipoda. American Naturalist, 37: 267-292
- HOLMES, S.J.
1905 The Amphipoda of southern New England. The Amphipoda of southern New England. Bulletin of the United States. Bureau of Fisheries, 24: 457-529

- HOLMES, S.J.
1908 The Amphipoda collected by the U. S. Bureau of fisheries steamer "Albatross" off the West coast of North America, in 1903 and 1904, with descriptions of a new family and several new genera and species. Proceedings United States National Museum, 35(1654): 489-543.
- HORTON, T., J. LOWRY, C. DE BROYER, D. BELLAN-SANTINI, C.O. COLEMAN, L. CORBARI, M.J. COSTELLO, M. DANELIYA, J.-C. DAUVIN, C. FIŠER, R. GASCA, M. GRABOWSKI, J.M. GUERRA-GARCÍA, E. HENDRYCKS, L. HUGHES, D. JAUME, K. JAZDZEWSKI, Y.-H. KIM, R. KING, T. KRAPP-SCHICKEL, S. LECROY, A.-N. LÖRZ, T. MAMOS, A.R. SENNA, C. SEREJO, B. SKET, J.F. SOUZA-FILHO, A.H. TANDBERG, J.D. THOMAS, M. THURSTON, W. VADER, R. VÄINOLÄ, R. VONK, K. WHITE y W. ZEIDLER
2020 World Amphipoda Database. Accessed at <http://www.marinespecies.org/amphipoda> on 2020-02-13. doi:10.14284/368
- HORTON, T. y M.H. THURSTON
2014 A revision of the bathyal and abyssal necrophage genus *Cyclocaris* Stebbing, 1888 (Crustacea: Amphipoda: Cyclocaridae) with the addition of two new species from the Atlantic Ocean. Zootaxa, 3796(3): 507-527.
- HUGHES, L.E. y J.K. LOWRY
2010 Establishing a neotype for *Elasmopus rapax* Costa, 1853 and its presence as an invasive species in temperate Australian waters. Journal of Crustacean Biology, 30(4): 699-709.
- HUGHES, L.E. y J.K. LOWRY
2015 A review of the world Cyphocarididae with description of three new species (Crustacea, Amphipoda, Lysianassoidea). Zootaxa, 4058(1): 1-40.
- HURLEY, D.E.
1965 A common but hitherto undescribed species of *Orchomenella* (Crustacea: Amphipoda: Family Lysianassidae) from the Ross Sea. Transactions of the Royal Society of New Zealand, 6(11): 107-113.
- JARRETT, N.E. y E.L. BOUSFIELD
1994 The amphipod superfamily Phoxocephaloidea on the Pacific coast of North America. Family Phoxocephalidae. Part II. Subfamilies Pontharpiniinae, Parharpiniinae, Brologinae, Phoxocephalinae, and Harpiniinae. Systematics and distributional ecology. Amphipacificia, 1(1): 68-150.
- KILGALLEN, N.M.
2014 Three new species of *Hirondellea* (Crustacea, Amphipoda, Hirondelleidae) from hadal depths of the Peru-Chile Trench. Marine Biology Research, 11(1): 34-48.
- KRAPP-SCHICKEL, G.
1976 Die gattung *Stenothoe* (Crustacea, Amphipoda) im Mittelmeer. Bijdragen tot de Dierkunde, 46(1): 1-34.
- KRAPP-SCHICKEL, T. y W. VADER
2009 A new *Parametopella* species (Crustacea: Amphipoda: Stenothoidae) from *Antholoba achates* (Anthozoa: Actiniaria) from Coquimbo, Chile (with remarks on *Parametopa alaskensis* (Holmes)). Journal of the Marine Biological Association of the United Kingdom, 89(6):1281-1289.
- KRAPP-SCHICKEL, T. y C. DE BROYER
2014 Revision of *Leucothoe* (Amphipoda, Crustacea) from the Southern Ocean: a cosmopolitanism concept is vanishing. European Journal of Taxonomy, 80: 1-55.
- KRAPP-SCHICKEL, T., V. HÄUSSERMANN y W. VADER
2015 A new *Stenothoe* species (Crustacea: Amphipoda: Stenothoidae) living on *Boloceroopsis platei* (Anthozoa: Actiniaria) from Chilean Patagonia. Helgolander Marine Research, 69(2): 213-220.
- KRØYER, H.
1842 Une nordiske Slaegter og Arter af Amphipodernes Orden, henhørende til Familien Gammarina. (Forelobigt Uddrag af et større Arbejde). Naturhistorisk Tidsskrift, 1(4): 141-166.
- KRØYER, H.
1845 Karcinologiske Bidrag. Naturhistorisk Tidsskrift, 2(1): 283-345, 403, 453-638.
- LABBE, J. y S. PALMA
1999 Composición taxonómica de los anfipodos hiperidos frente a la costa de Concepción. XIX Congreso De Ciencias Del Mar. Antofagasta, Chile, Libro de Resúmenes, 225 pp.
- LARRAIN, A., E. SOTO y E. BAY-SCHMITH
1998 Assessment of sediment toxicity in San Vicente Bay, Central Chile, using the amphipod *Ampelisca araucana*. Bulletin of Environmental Contamination and Toxicology, 61(3): 363-369.
- LAZO-WASEM, E.A. y M.F. GABLE
2001 A revision of *Parhyalella* Kunkel (Crustacea: Amphipoda: Gammaridea). Bulletin of the Peabody Museum of Natural History, 46: 1: 80.

- LEACH, W.E.
1814 Crustaceology. The Edinburgh Encyclopaedia, 7: 402-434.
- LECROY, S.E.
1995 Amphipod Crustacea III. Family Colomastigidae. Memoirs of the Hourglass Cruises, 9(2): 1-139.
- LINCOLN, R.J.
1979 British Marine Amphipoda: Gamaridea. British Museum (Natural History), London. 658 pp
- LÖRZ, A.-N., E. MAAS, K. LINSE y G.D. FENWICK
2007 *Epimeria schiaparelli* sp. nov., an amphipod crustacean (family Epimeriidae) from the Ross Sea, Antarctica, with molecular characterisation of the species complex. Zootaxa, 1402: 23-37.
- LORZ, A.-N, N. M. KILGALLEN y M. THIEL
2010 Algal-dwelling Eophliantidae (Amphipoda): description of a new species and key to the world species, with notes on their biogeography. Journal of the Marine Biological Association of the United Kingdom, 90(5): 1055-1063.
- LOWRY, J.K.
1984 Systematics of the pachynid group of lysianassoid Amphipoda (Crustacea). Records of the Australian Museum, 36(1-2): 51-105.
- LOWRY, J.K. y N.M. KILGALLEN
2014 A revision of the lysianassid genus *Waldeckia* with the description of four new species (Crustacea, Amphipoda, Lysianassidae, Waldeckiinae subfam. nov.). Zootaxa, 3784(4): 301-345.
- LOWRY, J.K. y A.A. MYERS
2013 A phylogeny and classification of the Senticaudata subord. nov. (Crustacea: Amphipoda). Zootaxa, 3610(1): 1-80.
- LOWRY, J.K. y A.A. MYERS
2017 A Phylogeny and Classification of the Amphipoda with the establishment of the new order Ingolfiellida (Crustacea: Peracarida). Zootaxa, 4265(1): 1-89.
- LOWRY, J.K. y R.T. SPRINGTHORPE
2005 New and little-known melitid amphipods from Australian waters (Crustacea: Amphipoda: Melitidae). Records of the Australian Museum, 57(2): 237-302.
- LOWRY, J.K. y H.E. STODDART
1983 The shallow-water gammaridean Amphipoda of the subantarctic islands of New Zealand and Australia: Lysianassoidea, Journal of the Royal Society of New Zealand, 13: 279-394.
- LOWRY, J.K. y H.E. STODDART
1987 A new South American genus and species in the amaryllidid group of lysianassoid Amphipoda. Journal of Natural History, 21: 1303-1309.
- LOWRY, J.K. y H.E. STODDART
1993 Crustacea Amphipoda: Lysianassoids from Philippine and Indonesian waters. In: A. Crosnier (ed.) Résultats des Campagnes MUSORSTOM, Volume 10. Mémoires du Muséum National d'Histoire Naturelle, Series A, Zoology, 156: 55-109.
- LOWRY, J.K. y H.E. STODDART
1997 Amphipoda Crustacea IV. Families Aristiidae, Cyphocarididae, Endeavouridae, Lysianassidae, Scopelocheiridae, Uristidae. Memoirs of the Hourglass Cruises (Florida Marine Research Institute, St. Petersburg, Florida), 10: 1-148.
- LOWRY, J.K. y H.E. STODDART
2002 The lysianassoid amphipod genera *Lepidepecreoides* and *Lepidepecreum* in southern waters (Crustacea: Lysianassidae: Tryphosinae). Records of the Australian Museum, 54(3): 335-364.
- LOWRY, J.K. y H.E. STODDART
2011a The new deep-sea families Cebocaridae fam. nov., Cyclocaridae fam. nov. and Thoriellidae fam. nov. (Crustacea: Amphipoda: Lysianassoidea). Zootaxa, 2747(1): 53-68.
- LOWRY, J.K. y H.E. STODDART
2011b The tryphosine genera *Photosella* gen. nov. and *Tryphosella* Bonnier, 1893 (Crustacea: Amphipoda: Lysianassoidea: Lysianassidae: Tryphosinae) in Australian waters. Zootaxa, 2956(1), 1-76.
- LOWRY, J.K. y H.E. STODDART
2012 The Pachynidae fam. nov. (Crustacea: Amphipoda: Lysianassoidea). Zootaxa, 3246: 1-69.
- MAJOR, K., D.J. SOUCEK, R. GIORDANO, M.J. WETZEL y F. SOTO-ADAMES
2013 The common ecotoxicology laboratory strain of *Hyalella azteca* is genetically distinct from most wild strains sampled in Eastern North America. Environmental Toxicology and Chemistry, 32(11): 2637-2647.
- MARGOLIS, L.
1954 Three kinds of whale-lice (Cyamidae: Amphipoda) from the Pacific coast of Canada, including a new species. Journal of the Fisheries Research Board Canada, 11: 319-325.

- MARION, A.F.
1874 Recherches sur les animaux inférieurs du golfe de Marseille. Descriptions des Crustacés Amphipodes parasites des salpes. Annales des Sciences Naturelle, 6 séries Zoologie et Paléontologie, Série 5, 17: 1-19.
- MAYER, P.
1890 Die Caprelliden des Golfes von Neapel und der angrenzenden Meeres-Abschnitte. Fauna und Flora des Golfes von Neapel, 17: 1-55.
- MAYER, P.
1903 Die Caprelliden der Siboga-Expedition. Siboga Expeditie, 34: 1-160.
- McCAIN, J.C. y W.S. GRAY
1971 Antarctic and Subantarctic Caprellidea (Crustacea: Amphipoda). Antarctic Research Series, 17: 11-139.
- MCKINNEY, L.
1978 Amphilochidae (Crustacea: Amphipoda) from the Western Gulf of Mexico and Caribbean Sea. Gulf Research Reports, 6(2): 137-143.
- MERUANE, J.
1980 Anfipodos hyperidos encontrados frente a la costa de Valparaíso. Aspectos taxonómicos. Investigaciones Marinas, 8(1-2): 145-182.
- MILNE-EDWARDS, H.
1830 Extrait de recherches pour servir à l'histoire naturelle des Crustacés Amphipodes. Annales des Sciences Naturelles, 20: 353-399.
- MILNE-EDWARDS, H.
1840 Histoire naturelle des Crustacés, comprenant l'anatomie, la physiologie, et la classification de ces animaux. Encyclopédique Roret, Tome 3. Paris, 638 pp.
- MILNE-EDWARDS, H.
1848 Sur un crustacé amphipode, remarquable par sa grande taille. Annales des Sciences Naturelles, Série 3, 9: 398.
- MONTAGU, G.
1808 Description of several marine animals found on the south coast of Devonshire. Transactions of the Linnean Society of London, 9: 81-114.
- MORRONE, J.J.
2001 An unjustified replacement name for *Hyaella patagonica* (Cunningham, 1871) (Crustacea: Amphipoda: Hyaellidae). Physis (Buenos Aires) secc. B, 58: 19.
- MYERS, A.A. y M.J. COSTELLO
1984 The amphipod genus *Aora* in British and Irish waters. Journal of the Marine Biological Association of the United Kingdom, 64(2): 279-283.
- MYERS, A.A. y J.K. LOWRY
2003 A phylogeny and a new classification of the Corophiidea Leach, 1814 (Amphipoda). Journal of Crustacean Biology, 23 (2): 443-485.
- MYERS, A.A. y J.K. LOWRY
2020a A phylogeny and classification of the Talitroidea (Amphipoda, Senticaudata) based on interpretation of morphological synapomorphies and homoplasies. Zootaxa 4778(2): 281-310.
- MYERS, A.A. y J.K. LOWRY
2020b A revision of the genus *Orchestia* Leach, 1814 with the reinstatement of *O. inaequalipes* (K.H. Barnard, 1951), the designation of a neotype for *Orchestia gammarellus* (Pallas, 1776) and the description of three new species (Crustacea: Amphipoda: Talitridae: Talitrinae). Zootaxa, 4808(2): 201-250.
- MYERS, A.A. y D. MCGRATH
1983 The genus *Listriella* (Crustacea: Amphipoda) in British and Irish waters, with the description of a new species. Journal of the Marine Biological Association of the United Kingdom, 63(2): 347-353.
- MYERS, A.A. y D. MCGRATH
1984 A revision of the north-east Atlantic species of *Eriethonius* (Crustacea: Amphipoda). Journal of the Marine Biological Association of the United Kingdom, 64(2): 379-400.
- NICHOLLS, G.E.
1938 Amphipoda Gammaridea. Scientific Reports Australasian Antarctic Expedition 1911-14. Series C, Zoology and Botany, 2(4): 1-145.
- NICOLET, H.
1849 Crustáceos. 115-318 pp. En: Gay, C., Ed., Historia Física y Política de Chile. Zoología 3. pp. 115-318.
- NOODT, W.
1959 Estudio sobre crustáceos chilenos de aguas subterráneas. I. *Ingolffiella chilensis* n. sp. de la playa marina de Chile Central (Crustacea, Amphipoda). Investigaciones Zoológicas Chilenas, 5: 199-209.

NOODT, W.

1961 Estudios sobre crustáceos chilenos de aguas subterráneas. II. Nueva *Ingolffiella* de aguas subterráneas límnicas de las Lomas de Paposo en el Norte de Chile. Investigaciones Zoológicas Chilenas, 7: 7-16.

NOODT, W.

1965 Interstitielle amphipoden der konvergenten gattungen *Ingolffiella* Hansen und *Pseudingolffiella* n. gen. aus Sudamerika. Crustaceana, 9: 17-30.

NORMAN, A.M.

1869 Last report on dredging among the Shetland Isles. Part II, Crustacea etc. Reports of the British Association for the Advancement of Science, 1868, 247-346.

OLIVA, M.E., A. MAFFET y J. LAUDIEN

2010 Association between *Chrysaora plocamia* (Cnidaria, Scyphozoa) and *Hyperia curticephala* (Peracarida: Amphipoda) in Mejillones Bay, Northern Chile. Revista de Biología Marina y Oceanografía, 45(1): 127-130.

ORRELL, T.

2020 NMNH Extant Specimen Records. Version 1.33. National Museum of Natural History, Smithsonian Institution. Occurrence dataset <https://doi.org/10.15468/hnhrg3> accessed via GBIF.org on 2020-07-01.

PALLAS, P.S.

1766 Miscellanea zoológica. Quibus novae imprimis atque obscurae animalium species describuntur et observationibus iconibusque illustrantur. Hagae Comitum: P. van Cleef, 224 pp.

PALMA, A.T. y F.P. OJEDA

2002 Abundance, distribution and feeding patterns of a temperate reef fish in subtidal environments of the Chilean coast: the importance of understory algal turf. Revista Chilena de Historia Natural, 75: 189-200.

PÉREZ-SCHULTHEISS, J.

2009 Biodiversidad, taxonomía y el valor de los estudios descriptivos. Boletín de Biodiversidad de Chile, 1: 1-14.

PÉREZ-SCHULTHEISS, J.

2013a First species of the family Bogidiellidae Hertzog, 1936 (Crustacea: Amphipoda) in Chilean groundwaters: *Patagongidiella wefkoi* n. sp. Zootaxa, 3694(2): 185-195.

PÉREZ-SCHULTHEISS, J.

2013b *Osornodella gabriellae*, n. gen. and n. sp., a new falklandellid (Amphipoda: Gammaridea) from freshwaters of the Chilean Coastal Range. Zootaxa, 3599 (5): 446-456.

PÉREZ-SCHULTHEISS, J.

2014 First record of *Orchestia gammarellus* (Crustacea: Amphipoda: Talitroidea) in Chile, with comments on its morphologic variability. Boletín de Biodiversidad de Chile, 9: 21-33.

PÉREZ-SCHULTHEISS, J.

2015 A new species of *Aristias* Boeck, 1871 (Amphipoda: Gammaridea: Aristiidae) from Aysén Region, Chile. Biodiversity and Natural History, 1(2): 35-40.

PÉREZ-SCHULTHEISS, J.

2016 Synopsis of the superfamily Lysianassoidea (Amphipoda: Gammaridea) in Chile. Boletín del Museo Nacional de Historia Natural, 65: 193-246.

PEREZ-SCHULTHEISS, J.

2017 *Ensigeropus*, a new genus of the family Platyischnopidae (Amphipoda: Amphilocheida) from Northern Chile. Zootaxa, 4311(3): 399-408.

PÉREZ-SCHULTHEISS, J., A. ARRIAGADA y L. BAESSOLO

2010 Amphipoda (Crustacea, Peracarida) of Guablín Island National Park, Chilean Archipelagoes. Boletín de la Sociedad Entomológica Aragonesa (S.E.A.), 47: 265-271.

PÉREZ-SCHULTHEISS, J. y J. CRESPO

2008 New species of *Parhyalella* Kunkel, 1910 (Amphipoda, Talitroidea, Dogielinotidae) from the coast of Chile. Zootaxa, 1724: 61-68.

PÉREZ-SCHULTHEISS, J. y D. IBARRA

2017 Anfipodos exóticos del género *Stenothoe* Dana, 1852 (Amphipoda: Amphilocheida: Stenothoidae) en el fouling de Chile. Boletín del Museo Nacional de Historia Natural, Chile, 66(2): 283-296.

PÉREZ-SCHULTHEISS, J. y C. VÁSQUEZ

2015 Especie nueva de *Podocerus* Leach, 1814 (Amphipoda: Senticaudata: Podoceridae) y registros nuevos de otros anfipodos para Chile. Boletín del Museo Nacional de Historia Natural, Chile, 64: 169-180.

PÉREZ-SCHULTHEISS, J. y L.M. PARDO

2020 A new crab-associated amphipod of the genus *Isaeopsis* Barnard, 1916 (Amphipoda: Senticaudata: Ischyroceridae) from southern Chile. Zootaxa, 4861(1): 107-119.

PÉREZ-SCHULTHEISS, J. y J. SELLANES

- 2021 The occurrence of the parasitic amphipod *Trischizostoma crosnieri* Lowry & Stoddart, 1993 (Amphipoda: Amphilocheida: Lysianassida) in a methane seep site in the southeastern Pacific. *Latin American Journal of Aquatic Research*, 49(2): 365-368.
- PFEFFER, G.
1888 Die Krebse von Süd-Georgien nach der Ausbeute der Deutschen Station 1882-83. 2. Teil. Die Amphipoden. *Jahrbuch der Hamburgischen Wissenschaftlichen Anstalten*, 5: 75-142.
- RAUSCHERT, M.
1996 Erstnachweis der Familie Cyproideidae (Crustacea: Amphipoda: Gammaridea) in der Magellan-Region. *Mitteilungen aus dem Zoologischen Museum in Berlin*, 72: 199-206.
- RAUSCHERT, M.
1998 *Stenothoe magellanica* sp. n. (Crustacea, Amphipoda, Gammaridea, Stenothoidae) aus dem Magellangebiet von Südkile. *Mitteilungen aus dem Zoologischen Museum in Berlin*, 74(1): 43-48.
- REED, E.C.
1897 Catálogo de los crustáceos anfípodos i lemodípodos de Chile. *Revista Chilena de Historia Natural*, 1: 9-11.
- RISSO, A.
1816 Histoire Naturelle des Crustacés des Environs de Nice. Librairie Grecque-Latine-Allemande, Paris. 175 pp.
- RISSO, A.
1822 Sur quelques nouveaux Crustacés observés dans la mer de Nice. *Journal de Physique, de Chimie et d'Histoire Naturelle*. 95: 242-248.
- ROUSSEL DE VAUZEME, D.M.
1834 Memoire sur le *Cyamus ceti* (Latr.) de la classe des Crustacés. *Annales des Sciences Naturelles, Zoologie, Serie 2*, 1: 239-255.
- SARS, G.O.
1882 Oversigt af Norges Crustaceer med foreløbige Bemaerkninger over de nye eller mindre bekjendte Arter. I. (Podophthalmata-Cumacea-Isopoda-Amphipoda) (med 6 autographiske Plancher). *Christiana Videnskabselskabet Forhandling*, 1882, 18: 1-124.
- SAY, T.
1818 An account of the Crustacea of the United States by Thomas Say (Part 6). *Journal of the Academy of Natural Sciences of Philadelphia*, 1(2): 313-319.
- SCHELLENBERG, A.
1926a Die Gammariden der Deutschen Südpolar-Expedition 1901-1903. *Deutsche Südpolar-Expedition 1901-1903*, 18(Zool. 10): 235-414.
- SCHELLENBERG, A.
1926b Amphipoda 3: Die Gammariden der Deutschen Tiefsee-Expedition. *Wissenschaftliche Ergebnisse der Deutschen Tiefsee-Expedition auf dem Dampfer "Valdivia" 1898-1899*, 23(5): 195-243.
- SCHELLENBERG, A.
1931 Gammariden und Caprelliden des Magellangebietes, Sidgeorgiens und der Westantarktis. *Further Zoological Results of the Swedish Antarctic Expedition 1901-1903*, 2(6): 1-290.
- SCHELLENBERG, A.
1935 Amphipoden von Chile und Juan Fernandez, gesammelt von Prof. W. Goetsch. *Zoologische Jahrbücher*, 67(4): 225-234.
- SCHELLENBERG, A.
1943 Süßwasser amphipoden (Crustacea). *Beiträge zur Fauna Perus*, 2: 200-206.
- SEDLAK-WEINSTEIN, E.
1992 A new species of *Isocyamus* (Amphipoda: Cyamidae) from *Kogia breviceps* (De Blainville, 1838) in Australian waters. *Systematic Parasitology*, 23(1): 1-6.
- SENCKENBERG
2021 Collection Crustacea – ZMB. Occurrence dataset <https://doi.org/10.15468/fwghff> accessed via GBIF.org on 2021-07-29.
- SENNA, A.
1908 Su alcuni Anfipodi Iperini del Plancton di Messina. *Bulletino della Società Entomologica Italiana*, (Firenze), 38: 153-175.
- SHAW, P.
1989 New amphipods from geothermal vent sites off the west coast of Vancouver Island, British Columbia, with a reappraisal of the amphipod family Sebidae. *Canadian Journal of Zoology*, 67(8): 1882-1890.

SHIH, C.T.

1991 Description of two new species of *Phronima* Latreille, 1802 (Amphipoda: Hyperiidea) with a key to all species of the genus. *Journal of Crustacean Biology*, 11(2): 322-335.

SHIMOMURA, M., S. OHTSUKA y K. TOMIKAWA

2006 *Ingolffiella inermis* n. sp., a new interstitial ingolffiellid amphipod from Okinawa, southern Japan (Peracarida, Amphipoda). *Crustaceana*, 79(9): 1097-1105.

SIDOROV, D.A., A.D. KATZ, S.J. TAYLOR y M.V. CHERTOPRUD

2016 A reassessment of the phylogenetic utility of genus-level morphological characters in the family Bogidiellidae (Crustacea, Amphipoda), with description of a new species of *Eobogidiella* Karaman, 1981. *ZooKeys*, 610: 23-43

SIELFELD, W., N. ROZBACZYLO, R. MORENO y G. GUZMÁN

2018 Diversidad de Especies: 11 Invertebrados. 11.2 Invertebrados Marinos. En: Ministerio del Medio Ambiente (Ed.) Biodiversidad de Chile, Patrimonio y desafíos. 3ra Edición, Tomo 1, Santiago de Chile. 412 pp.

SMET, W.H.D.

2015 Description of *Pseudingolffiella possessionis* n. sp. (Crustacea, Amphipoda) from sub-Antarctic Île de La Possession, Crozet archipelago: the second freshwater amphipod known from the Antarctic biome, a human introduction of Gondwanan ancestry?. *Zootaxa*, 3941(2): 221-238.

SMITH, S.I.

1876 Crustaceans. In: Kidder J.H. (Ed.). Contributions to the natural history of Kerguelen Island, made in connection with the United States transit-of-Venus expedition, 1874-75. Vol. II. Government Printing Office, Washington: pp. 57-64.

SOUZA-FILHO, J.F. y C.S. SEREJO

2010 Two new species of the family Photidae (Amphipoda: Corophiidea: Photoidea) from Brazilian waters, with description of *Rocasphotis* gen. nov. *Journal of Natural History*, 44(9-10): 559-577.

SPANDL, H.

1924a Amphipoda Hyperiidea aus der Adria. *Zoologischer Anzeiger*, 58: 261-272.

SPANDL, H.

1924b Die Amphipoden des Roten Meeres. Expeditionen S.M. Schiff "Pola" in das Rote Meer nordliche und sudliche Halfte 1895/96-1897/98. *Zoologische Ergebnisse XXXV, Denkschriften. Akademie der Wissenschaften in Wien, Mathematisch-Naturwissenschaftliche Klasse*, 99: 19-73.

STAUDE, C.P.

1995 The amphipod genus *Paramoera* Miers (Gammaridea: Eusiroidea: Pontogeneiidae) in the eastern north pacific. *Amphipacifica*, 1(4): 61-102.

STEBBING, T.R.R.

1875 On some new exotic sessile eyed crustaceans. *Annals and Magazine of Natural History*, (ser. 4) 15: 184-188.

STEBBING, T.R.R.

1883 The 'Challenger' Amphipoda. *Annals and Magazine of Natural History*, series 5, 11: 203-207.

STEBBING, T.R.R.

1888 Report on the Amphipoda collected by H.M.S. Challenger during the years 1873-1876. Report on the Scientific Results of the Voyage of H.M.S. Challenger during the years 1873-76. *Zoology*, 29: 1-1737.

STEBBING, T.R.R.

1895 Descriptions of nine new species of amphipodous crustaceans from the tropical Atlantic. *Transactions of the Zoological Society of London*, 13(10): 349-371.

STEBBING, T.R.R.

1899 Amphipoda from the Copenhagen Museum and other sources. Part 11. *Transactions of the Linnean Society of London 2 (Zool)*, 8: 395-432.

STEBBING, T.R.R.

1904 Biscayan plankton collected during a cruise of H.M.S. 'Research', 1900. Part II. The Amphipoda and Cladocera, with notes on a larval Thyrostracan. *Transactions of the Linnean Society of London*, series 2. *Zoology*, 10(2): 13-45.

STEBBING, T.R.R.

1914 Crustacea from the Falkland Islands collected by Mr. Rupert Vallentin, F.L.S. Part II. *Proceedings of the Zoological Society of London*, 1914: 341-378.

STEPHENSON, K.

1925 Hyperiidea - Amphipoda (Part. 3: Lyaeopsidae, Pronoidae, Lycaeiidae, Brachyscelidae, Oxycephalidae, Parascelidae, Platyscelidae). Report on the Danish Oceanographical Expeditions 1908-1910 to the Mediterranean and Adjacent Seas, 2: 151-252.

STEPHENSON, K.

1932 Some new amphipods from Japan. *Annotationes Zoologicae Japonenses*, 13: 487-501.

STOCK, J.H. y D. PLATVOET

1991 The freshwater Amphipoda of the Falkland Islands. *Journal of Natural History*, 25(6): 1469-1491.

STREETS, T.H.

1877 Contributions to the natural history of the Hawaiian and Fanning Islands and Lower California, made in connection with the United States North Pacific Surveying Expedition. *Bulletin of the United States National Museum*, 7: 1-172.

STREETS, T.H.

1878 Pelagic Amphipoda. *Proceedings of the Academy of Natural Sciences of Philadelphia*, 1878: 276-290.

TABLADO, A. y D. RODRÍGUEZ

2021 Museo Argentino de Ciencias Naturales "Bernardino Rivadavia" (MACN). Invertebrates National Collection (MACNIn). Museo Argentino de Ciencias Naturales. Occurrence dataset <https://doi.org/10.15468/uuz636> accessed via GBIF.org on 2021-01-10.

TATTERSALL, W.M.

1906 Pelagic Amphipoda of the Irish Atlantic Slope. The Marine Fauna of the Coast of Ireland. Part VIII. Scientific Investigations of the Fisheries Branch of Ireland, 1905, 4(8): 1-39.

TELENIUS, A. y M. SHAH

2019 Invertebrates Collection of the Swedish Museum of Natural History. GBIF-Sweden. Occurrence dataset <https://doi.org/10.15468/eyda61> accessed via GBIF.org on 2020-07-01.

TEMPLETON, R.

1836 Descriptions of some undescribed exotic Crustacea. *Transactions of the Entomological Society of London*, 1: 185-198

THIEL, M. y I. HINOJOSA

2009 Peracárida - Anfípodos, Isópodos, Tanaidáceos y Cumáceos. Pp. 671-738. En: Haussermann, V. y G. Försterra (Eds) *Fauna Marina Bentónica de la Patagonia Chilena, Nature in Focus*, Santiago, 1000 pp.

THIEL, M.

2002 The zoogeography of algae-associated peracarids along the Pacific coast of Chile. *Journal of Biogeography*, 29(8): 999-1008.

THIEL, M., E.R. GONZÁLEZ, M.-J. BALANDA, P. HAYE, R. HEARD y L. WATLING

2003 Diversity of Chilean peracarids (Crustacea: Malacostraca). *Contribuciones al Estudio de los Crustáceos del Pacífico Este*, 2: 177-189.

THIEL, M., E.C. MACAYA, E. ACUÑA, W. ARNTZ, H. BASTIAS, K. BROKORDT, P.A. CAMUS, J.C. CASTILLA, L.R. CASTRO, M. CORTÉS, C.P. DUMONT, R. ESCRIBANO, M. FERNÁNDEZ, J.A. GAJARDO, C.F. GAYMER, I. GÓMEZ, A.E. GONZÁLEZ, H.E. GONZÁLEZ, P.A. HAYE, J.E. ILLANES, J.L. IRIARTE, D.A. LANCELLOTTI, G. LUNA-JORQUERA, C. LUXORDO, P.H. MANRÍQUEZ, V. MARIN, P. MUÑOZ, S.A. NAVARRETE, E. PÉREZ, E. POULIN, J. SELLANES, H.H. SEPÚLVEDA, W. STOTZ, F. TALA, A. THOMAS, C.A. VARGAS, J.A. VÁSQUEZ y J.M.A. VEGA

2007 The Humboldt current system of northern and central Chile, oceanographic processes, ecological interactions and socioeconomic feedback. *Oceanography and Marine Biology* 45: 195-345.

THOMAS, J.D. y J.L. BARNARD

1992 *Podocerus kleidus*, new species from the Florida keys (Crustacea, Amphipoda, Dulichiidae). *Bulletin of Marine Science*, 51(3): 309-314.

THOMSON, G.M.

1879 New Zealand Crustacea, with descriptions of new species. *Transactions and Proceedings of the New Zealand Institute*, 11: 230-248.

THOMSON, G.M.

1880 New species of Crustacea from New Zealand. *Annals and Magazine of Natural History*, 6(31), 1-6.

THURSTON, M.H.

1982 *Cheus annae*, new genus, new species (Cheidae, new family), a fossorial amphipod from the Falkland Islands. *Journal of Crustacean Biology*, 2(3): 410-419.

VALERIO-BERARDO, M.T. y A.M.T. DE SOUZA

2009 Description of two new species of the Corophiidae (Amphipoda, Crustacea) and register of *Laticorophium baconi* (Shoemaker, 1934) from Brazilian waters. *Zootaxa*, 2215(1): 55-68.

VARELA, C.

1983 Anfípodos de las playas de arena del sur de Chile (Bahía de Maiquillahue, Valdivia). *Studies on Neotropical Fauna and Environment*, 18(1): 25-52.

VÉLIZ, C., A. MUJICA y M.L. NAVA

2021 Hyperiid amphipods distribution between the central coast and oceanic islands off Chile, southeastern Pacific. *Latin American Journal of Aquatic Research*, 49(1): 169-181.

VINOGRADOV, M.E.

1957 Hyperiid (Amphipoda) of the Northwest Pacific Ocean. 1. Tribe Hyperiidea Physosomata. Trudy Instituta Okeanologii Akademii Nauk SSSR, 20: 186-227 (en ruso). Traducción al inglés por el American Institute of Biological Sciences, Washington D.C., 1959, Marine Biology, 149-184.

VINOGRADOV, M.E.

1960 Hyperiidea Physosomata of the Tropical Pacific Ocean. Trudy Instituta Okeanologii Akademii Nauk SSSR, 41: 198-247.

VINOGRADOV, M.E.

1970 New data on Amphipoda Hyperiidea Physosomata of the northwestern Pacific. Trudy Instituta Okeanologii, 86: 382-400.

VINOGRADOV, G.M.

1990 Pelagic amphipods (Amphipoda, Crustacea) from the South-Eastern Pacific. Trudy Instituta Okeanologii AN SSSR [Trans. P.P. Shirshov Inst. of Oceanology Ac. Sci. USSR], 124: 27-104.

VINOGRADOV, M.E. y G.M. VINOGRADOV

1991 Amfipody, poimannye donnoi lobushkoi na lodvodnom khrebtie Naska. Zoologicheskii Zhurnal, 70(6): 32-38.

VINOGRADOV, M.E. y T.N. SEMENOVA

1985 A new species of the genus *Hyperia* (Crustacea, Amphipoda) from the coastal waters of Peru. Zoologicheskij Zhurnal, 64(1): 139-143.

VINOGRADOV, M.E., A.F. VOLKOV y T.N. SEMENOVA

1982 Amfipody - giperiidy (Amphipoda, Hyperiidea) Mirovogo okeana. [Hyperiid amphipods (Amphipoda, Hyperiidea) of the World Ocean]. Opredeliteli po Faune SSSR, Akademiia Nauk SSSR, 132: 1-493.

VOSELER, J.

1901 Die Amphipoden der Plankton-Expedition. I. Theil. Hyperiidea 1. Ergebnisse der Plankton-Expedition der Humboldt-Stiftung, 2: i-viii y 1-129.

WAGLER, E.

1926 Amphipoda 2: Scinidae der Deutschen Tiefsee-Expedition. Wissenschaftliche Ergebnisse der Deutschen Tiefsee-Expedition auf dem Damfer 'Valdivia' 1898-1899, 20(6): 317-446.

WALKER, A.O.

1906 Preliminary descriptions of new species of Amphipoda from the 'Discovery' Antarctic Expedition, 1902-1904. Annals and Magazine of Natural History, (ser. 7) 17: 452-458.

WALKER, A.O.

1913 A new amphipod from the pacific coast of South America. Revista Chilena de Historia Natural, 17(4-6): 242.

WANG, Y., C. ZHU, Z. SHA y X. REN

2019 Description of *Seba longimera* sp. nov. from hydrothermal vents in the Okinawa Trough, Northwest Pacific (Amphipoda, Amphilochoidea, Sebidae). ZooKeys, 899: 141-149.

WATLING, L. y H. HOLMAN

1980 New amphipoda from the Southern Ocean, with partial revisions of the Acanthonotozomatidae and Paramphithoidae. Proceedings of the Biological Society of Washington, 93(3): 609-654.

WESTON, J.N. J., L. ESPINOSA-LEAL, J.A. WAINWRIGHT, E.C.D. STEWART, C.E. GONZÁLEZ, T.D. LINLEY, W.D.K. REID, P. HIDALGO, M.E. OLIVA, O. ULLOA, F. WENZHÖFER, R.N. GLUD, R. ESCRIBANO Y A.J. JAMIESON

2021 *Eurythenes atacamensis* sp. nov. (Crustacea: Amphipoda) exhibits ontogenetic vertical stratification across abyssal and hadal depths in the Atacama Trench, eastern South Pacific Ocean. Marine Biodiversity, 51: 1-20.

WOLTERECK, R.

1903 Bemerkungen zu den Amphipoda Hyperiidea der Deutschen Tiefsee-Expedition, I. Thaumatozomatidae. Zoologischer Anzeiger, 26: 447-459.

WOLTERECK, R.

1904 Erste Notiz über die Amphipoden der Deutschen Südpolar-Expedition: *Sphaeromimonectes gausi* nov. spec. Zoologischer Anzeiger, 27(20/21): 627-629.

WOLTERECK, R.

1909 Reports on the scientific results of the expedition to the eastern tropical Pacific in charge of Alexander Agassiz, by the U.S. Fish Commission Steamer "Albatross" from October, 1904, to March, 1905, Lieutenant-Commander L.M. Garrett, U.S.N., Commanding. Amphipoda. Die Hyperiidea Gammaroidea. Bulletin of the Museum of Comparative Zoology, Harvard, 52(9): 145-168.

ZEIDLER, W.

1990 Pelagic amphipods, Infraorder Physosomata (Crustacea: Amphipoda: Hyperiiidea) from the CSK International Zooplankton Collection (western North Pacific), with the description of four new species of *Scina*. Publication of the Seto Marine Biological Laboratory, 34(4/6): 167-200.

ZEIDLER, W.

1992 A new species of pelagic amphipod of the genus *Lestrigonus* (Crustacea: Amphipoda: Hyperiiidea: Hyperiiidae) from eastern Australia. Journal of Plankton Research, 14(10): 1383-1396.

ZEIDLER, W.

1998 Pelagic amphipods (Crustacea: Amphipoda: Hyperiiidea) collected from eastern and south-eastern Australian waters by the CSIRO research vessel "Warreen" during the years 1938-41. Records of the South Australian Museum, Monograph Series, 4: 1-143.

ZEIDLER, W.

2003a A review of the hyperiiidean amphipod family Cystisomatidae Willemöes-Suhm, 1875 (Crustacea: Amphipoda: Hyperiiidea). Zootaxa, 141(1): 1-43.

ZEIDLER, W.

2003b A review of the hyperiiidean amphipod superfamily Vibilioidea Bowman and Gruner, 1973 (Crustacea: Amphipoda: Hyperiiidea). Zootaxa, 280(1): 1-104.

ZEIDLER, W.

2004a A review of the hyperiiidean amphipod superfamily Lycaeopsoidea Bowman & Gruner, 1973 (Crustacea: Amphipoda: Hyperiiidea). Zootaxa, 520(1): 1-18.

ZEIDLER, W.

2004b. A review of the families and genera of the hyperiiidean amphipod superfamily Phronimoidea Bowman & Gruner, 1973 (Crustacea: Amphipoda: Hyperiiidea). Zootaxa, 567(1): 1-66.

ZEIDLER, W.

2009 A review of the hyperiiidean amphipod superfamily Lanceoloidea Bowman y Gruner, 1973 (Crustacea: Amphipoda: Hyperiiidea). Zootaxa, 2000: 1-117.

ZEIDLER, W.

2012 A review of the hyperiiidean amphipod families Mimonectidae and Proscinidae (Crustacea: Amphipoda: Hyperiiidea: Scinoidea). Zootaxa, 3533(1): 1-74.

ZEIDLER, W.

2016 A review of the families and genera of the superfamily Platysceloidea Bowman & Gruner, 1973 (Crustacea: Amphipoda: Hyperiiidea), together with keys to the families, genera and species. Zootaxa, 4192(1): 1-136.

ZEIDLER, W.

2021 Review of the hyperiiidean amphipod family Lycaeidae Claus, 1879 (Crustacea: Amphipoda: Hyperiiidea). Zootaxa, 5081(1): 1-59

ZEIDLER, W. y C. DE BROYER

2009 Volume 3: Catalogue of the Hyperiiidean Amphipoda (Crustacea) of the Southern Ocean with distribution and ecological data. In: De Broyer (Ed) Census of Antarctic Marine Life. Synopsis of the Amphipoda of the Southern Ocean. Bulletin De L'Institut Royal des Sciences Naturelles de Belgique 79 (Suppl. 1): 96 pp.