



MVOTMA

Ministerio de Vivienda
Ordenamiento Territorial
y Medio Ambiente

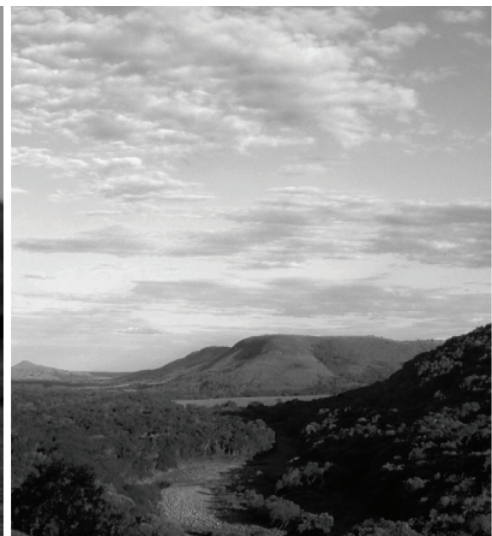


SNAP
SISTEMA NACIONAL DE ÁREAS
PROTEGIDAS DE URUGUAY

PLAN ESTRATÉGICO 2015 – 2020

SISTEMA NACIONAL DE ÁREAS PROTEGIDAS DE URUGUAY

Montevideo, marzo 2015



Documento Subsidiario 1

ACTUALIZACIÓN DE LOS OBJETIVOS DE CONSERVACIÓN
DEL SISTEMA NACIONAL DE ÁREAS PROTEGIDAS
COMPONENTE CONTINENTAL Y COSTERO

PLAN ESTRATÉGICO 2015 – 2020

SISTEMA NACIONAL DE ÁREAS PROTEGIDAS DE URUGUAY

Documento Subsidiario 1

ACTUALIZACIÓN DE LOS OBJETIVOS DE CONSERVACIÓN DEL SISTEMA NACIONAL DE ÁREAS PROTEGIDAS COMPONENTE CONTINENTAL Y COSTERO

Cecilia Suarez-Pirez y Alvaro Soutullo

Abril 2013

Cita recomendada: Suarez-Pirez C. y A. Soutullo. 2013. Actualización de los objetivos de conservación del Sistema Nacional de Áreas Protegidas del Uruguay. Componente continental y costero. Documento elaborado en el marco del proyecto *“Fortalecimiento del Proceso de Implementación del Sistema Nacional de Áreas Protegidas de Uruguay?”* MVOTMA/DINAMA - PNUD/GEF (Proyecto URU/06/G34). 46pp.

Tabla de contenido

1. INTRODUCCIÓN Y ANTECEDENTES	3
2. CONTEXTUALIZACIÓN	4
2.1. Convenio sobre la Diversidad Biológica	4
2.2. Objetivos de Desarrollo del Milenio	6
3. LAS ÁREAS PROTEGIDAS COMO SOLUCIONES NATURALES	7
4. DESAFIOS PARA LA IMPLEMENTACIÓN NACIONAL.....	8
5. PROPUESTA DE OBJETIVOS DE CONSERVACIÓN DE LA BIODIVERSIDAD DEL SNAP.....	11
5.1. La biodiversidad y el SNAP	11
5.2. Objetivos de conservación.....	12
5.3. Metas de representación.....	13
6. BIBLIOGRAFÍA	16
ANEXO 1: Eco-regiones del Uruguay (Brazeiro et al. 2012c).....	19
ANEXO 2: Ecología del paisaje del Uruguay. Aportes para la conservación de la diversidad biológica (Evia y Gudynas 2000).....	20
ANEXO 3: Contribución relativa de 23 grupos de ecosistemas a la provisión de nueve servicios ecosistémicos en Uruguay (Soutullo et al. 2012a).....	22
ANEXO 4: Tamaño mínimo de parche para ser considerarlo como uno de los parches remanente de mayor tamaño.....	23
ANEXO 5: Listas de especies de vertebrados, moluscos y plantas prioritarias para el SNAP (Soutullo et al., en prensa).....	25
ANEXO 6: Vertebrados vulnerables al cambio climático en Uruguay (Soutullo et al. 2012b).	46

1. INTRODUCCIÓN Y ANTECEDENTES

Las áreas protegidas son zonas estratégicas para la conservación de la biodiversidad *in situ*. Actúan como refugios para las especies y para los procesos ecológicos que no pueden sobrevivir en paisajes terrestres o marinos manejados de forma intensiva. También contribuyen a la composición, estructura y al mejor funcionamiento de los ecosistemas más allá de sus límites, preservando en su núcleo ecosistemas naturales manejados de forma sustentable (Dudley 2009).

Si bien hay una gran variedad de categorías de áreas protegidas todas son identificables como áreas geográficamente definidas que tienen como objetivo asegurar la conservación de la biodiversidad a largo plazo. Para su correcto funcionamiento y protección, estas áreas necesitan ser gestionadas; esta gestión va desde la no intervención a medidas activas para mantener la integridad del ecosistema. Representando así, el compromiso a largo plazo con una gestión racional de los ecosistemas, sus procesos ecológicos, y la protección de las especies. Por lo tanto las áreas protegidas son una parte fundamental de las estrategias nacionales e internacionales para la conservación de la biodiversidad (Dudley 2009).

En nuestro país la ley N° 17.234, aprobada en el año 2000, declaró de interés general la creación y gestión de un Sistema Nacional de Áreas Protegidas (SNAP). En 2005 se aprobó el decreto 52/005 que la reglamenta y desde entonces instituciones públicas nacionales y departamentales, sociedad civil y privados han venido dando los primeros pasos en su concepción y construcción.

La ley N° 17.234 define al SNAP como el conjunto de áreas naturales del territorio nacional, continentales, insulares o marinas, representativas de los ecosistemas del país, que por sus valores ambientales, históricos, culturales o paisajísticos singulares merezcan ser preservadas como patrimonio de la nación, aun cuando hubieran sido transformadas parcialmente por el hombre (Cuadro 1).

La ley N° 17.234 plantea como objetivos específicos del SNAP:

A) Proteger la diversidad biológica y los ecosistemas, que comprenden la conservación y preservación del material genético y las especies, priorizando la conservación de las poblaciones de flora y fauna autóctonas en peligro o amenazadas de extinción.

B) Proteger los hábitats naturales, así como las formaciones geológicas y geomorfológicas relevantes, especialmente aquellos imprescindibles para la sobrevivencia de las especies amenazadas.

C) Mantener ejemplos singulares de paisajes naturales y culturales.

D) Evitar el deterioro de las cuencas hidrográficas, de modo de asegurar la calidad y cantidad de las aguas.

E) Proteger los objetos, sitios y estructuras culturales, históricas y arqueológicas, con fines de conocimiento público o de investigación científica.

F) Proveer oportunidades para la educación ambiental e investigación, estudio y monitoreo del ambiente en las áreas naturales protegidas.

G) Proporcionar oportunidades para la recreación al aire libre, compatibles con las características naturales y culturales de cada área, así como también para su desarrollo ecoturístico.

H) Contribuir al desarrollo socioeconómico, fomentando la participación de las comunidades locales en las actividades relacionadas con las áreas naturales protegidas, así como también las oportunidades compatibles de trabajo en las mismas o en las zonas de influencia.

I) Desarrollar formas y métodos de aprovechamiento y uso sustentable de la diversidad biológica nacional y de los hábitats naturales, asegurando su potencial para beneficio de las generaciones futuras.

Cuadro 1: Objetivos del SNAP según su Ley de creación.

Tomando como base este marco normativo y los compromisos asumidos por el país en materia de conservación, en la elaboración del primer plan estratégico del sistema (Plan de Mediano Plazo del SNAP) se definió la siguiente visión (SNAP 2009):

“Un Sistema Nacional de Áreas Naturales Protegidas consolidado, eficientemente gestionado e integrado al territorio y a los sectores productivos; manejado en forma conjunta entre el Estado y la sociedad civil; que contribuye efectivamente a la conservación de la diversidad biológica a nivel nacional y global, al mantenimiento y la provisión de bienes y servicios ambientales y al uso sostenible de los recursos naturales; que aporta al bienestar de los pobladores locales y de la sociedad en general, y es ampliamente reconocido como un pilar fundamental para el desarrollo sostenible y la protección del patrimonio natural y cultural del país.?”

Durante dicho proceso de planificación estratégica se establecieron además una serie de objetivos de representación del SNAP, identificando elementos de la diversidad del país a nivel de paisajes, ecosistema y especies, que deberían estar representados en el sistema. Se identificaron cerca de 1000 especies autóctonas cuya persistencia en el país requiere de su protección dentro de áreas protegidas, y más de 30 ambientes y 50 unidades de paisaje a ser representadas dentro del SNAP. Para la primera etapa del desarrollo del SNAP se fijaron como objetivos del mismo la creación de áreas protegidas en todas las unidades del paisaje del país, la protección de al menos una población de cada una de las especies prioritarias, y la conservación de al menos uno de los fragmentos de mayor tamaño de cada uno de los ecosistemas naturales del país (Soutullo y Bartesaghi 2009). El presente documento propone una actualización de dichos objetivos en el marco del actual proceso de elaboración del Plan Estratégico del SNAP para el período 2013-2020.

2. CONTEXTUALIZACIÓN

Para la revisión y actualización de los objetivos de conservación del SNAP es imprescindible considerar los compromisos que imponen el Convenio sobre la Diversidad Biológica, del que el país es signatario, y los acuerdos enmarcados en los Objetivos de Desarrollo del Milenio que promueven las Naciones Unidas.

2.1. Convenio sobre la Diversidad Biológica

La década del 2010-2020 fue declarada por la Asamblea General de Naciones Unidas como *Década Internacional de la Diversidad Biológica* para subrayar la importancia de la protección de las diferentes

formas de vida en la tierra; la misma se apoya fundamentalmente en el Convenio sobre la Diversidad Biológica (CDB) de Naciones Unidas. El CDB cuenta con adhesión de 193 países, entre ellos Uruguay.

El CDB constituye el primer acuerdo mundial integral que aborda todos los aspectos de la diversidad biológica, incluyendo los recursos genéticos, especies y ecosistemas, cuyo objetivo es “La conservación de la diversidad biológica, el uso sostenible de sus componentes y la participación justa y equitativa en los beneficios que se deriven de la utilización de los recursos genéticos?”. Es el primer reconocimiento oficial, a nivel internacional, de que la conservación de la biodiversidad “es interés común de toda la humanidad?”, así como una parte integrante del proceso de desarrollo.

Uruguay firmó el Convenio en la Cumbre de Río 92, y lo ratificó por Ley (Nº 16.408) en el Parlamento el 18 de Agosto de 1993. Esto quiere decir que lo establecido en el CDB se ha convertido en Ley Nacional siendo Uruguay Estado Parte del citado acuerdo internacional. La Dirección Nacional de Medio Ambiente (DINAMA) es la Institución Punto Focal Operativo, siendo el Ministerio de Relaciones Exteriores el Punto Focal Político ante la CDB (Decreto 487/993). Una de sus actividades en este contexto, es la realización de Informes Nacionales de Biodiversidad periódicos, a los efectos de monitorear el grado de cumplimiento de los acuerdos del CDB. A su vez el CDB compromete a sus Estados Parte a desarrollar estrategias nacionales de conservación y uso sostenible de la biodiversidad y a actualizarlas constantemente, tarea que lleva adelante la DINAMA (DINAMA 2007).

El CDB requiere que las Partes establezcan sistemas de áreas protegidas para conservar la biodiversidad. En 2004, las Partes del CDB adoptaron el Programa de Trabajo sobre Áreas Protegidas (PTAP), siendo éste el acuerdo más amplio y detallado en el tema de áreas protegidas jamás realizado por la comunidad internacional. El PTAP, cuya implementación sigue vigente a la fecha, incluye dieciséis metas y una serie de objetivos (Bertzky 2012).

Tras concluir que la Meta 2010 sobre Biodiversidad no ha sido alcanzada a nivel global, en el 2010 las Partes del CDB adoptaron El Plan Estratégico para la Diversidad Biológica 2011–2020, que se compone de una visión compartida, una misión, 5 objetivos estratégicos y 20 metas conocidos como las Metas de Aichi para la Diversidad Biológica. El Plan Estratégico sirve como un marco flexible para el establecimiento de objetivos nacionales y regionales y promueve la aplicación coherente y eficaz de los objetivos del Convenio sobre la Diversidad Biológica.

La Meta 11 del Plan Estratégico trata específicamente con las áreas protegidas y otras medidas de conservación basadas en áreas (Cuadro 2).

META 11

Para 2020, al menos el 17% de las zonas terrestres y aguas continentales y el 10% de las zonas marinas y costeras, especialmente áreas de particular importancia para la diversidad biológica y los servicios de los ecosistemas, se habrán conservado por medio de sistemas de áreas protegidas administrados de manera eficaz y equitativa, ecológicamente representativos y bien conectados, y de otras medidas de conservación eficaces basadas en áreas, y estas estarán integradas a los paisajes terrestres y marinos más amplios.

Cuadro 2: Meta 11 de Aichi, Plan Estratégico para la Diversidad Biológica 2011–2020 del CDB.

Un creciente número de estudios muestran que las áreas protegidas hacen una contribución crítica a la conservación de hábitats y especies, y por lo tanto también a las Metas Aichi 5 y 12 (Cuadros 3 y 4).

META 5

Para 2020, se habrá reducido por lo menos a la mitad y, donde resulte factible, se habrá reducido hasta un valor cercano a cero el ritmo de pérdida de todos los hábitats naturales, incluidos los bosques, y se habrá reducido de manera significativa la degradación y fragmentación.

Cuadro 3: Meta 5 de Aichi, Plan Estratégico para la Diversidad Biológica 2011–2020 del CDB.

META 12

Para 2020, se habrá evitado la extinción de especies en peligro identificadas y su estado de conservación se habrá mejorado y sostenido, especialmente para las especies en mayor declive.

Cuadro 4: Meta 12 de Aichi, Plan Estratégico para la Diversidad Biológica 2011–2020 del CDB.

Sin embargo y a pesar del evidente progreso, la red global de áreas protegidas aún no cumple los requisitos de la Meta 11; muchas de las ecorregiones terrestres y marinas del mundo tienen protección limitada o ninguna protección (Bertzky 2012). Es en este contexto que la Unión Internacional para la Conservación de la Naturaleza (IUCN) recomendó a la décima Convención de las Partes (COP10) del CDB una serie de consideraciones a tener en cuenta por cada uno de los países Parte, para trabajar en la implementación a nivel nacional de las Metas de Aichi. Entre ellas se destacan (IUCN - WCPA 2010):

- Atender la falta de progreso en el establecimiento de áreas protegidas marinas, especialmente en las Zonas Económicas Exclusivas.
- Facilitar la integración de las áreas protegidas en escenarios más amplios, en áreas protegidas transfronterizas, en corredores de conectividad, etc.
- Maximizar el uso de la información disponible sobre el status de la biodiversidad, sus amenazas y su distribución, en pro de mejorar las estrategias de trabajo en las áreas protegidas.

2.2. Objetivos de Desarrollo del Milenio

Por otro lado, en septiembre de 2000, los dirigentes de 189 naciones se reunieron en la Sede de las Naciones Unidas en Nueva York, para aprobar la Declaración del Milenio, comprometiendo a sus países con una nueva alianza mundial conocida como los Objetivos de Desarrollo del Milenio (ODM) y cuyo plazo está fijado para el año 2015. Estos objetivos representan una asociación entre los países desarrollados y los países en desarrollo, con el fin de "crear en los planos nacional y mundial un entorno propicio al desarrollo y a la eliminación de la pobreza?".

Se han acordado 8 ODM. El N° 7 (ODM-7) se centra en "garantizar la sostenibilidad del medio ambiente?", y una de las nuevas metas acordadas en este contexto (Meta 7B), se enfoca en la reducción de la pérdida de

biodiversidad. Para alcanzar este objetivo (ODM-7) Uruguay ha adoptado la misma meta a nivel nacional (Meta 7B), pero ha adaptado a este nivel los indicadores para medir los avances en pos de su cumplimiento (Cuadro 5) (Brazeiro 2008).

META MUNDIAL	META NACIONAL
Meta 7B: Reducir la pérdida de biodiversidad, alcanzando para el año 2010 una reducción significativa de la tasa de pérdida.	Meta 7B: Reducir la pérdida de biodiversidad, alcanzando para el año 2010 una reducción significativa de la tasa de pérdida.
INDICADORES	INDICADORES
<ul style="list-style-type: none"> • Proporción de superficie cubierta por bosques. • Relación entre zonas protegidas para mantener la diversidad biológica y la superficie total. • Proporción de especies en vías de extinción. • Proporción de la población de peces que está dentro de límites biológicos seguros. 	<ul style="list-style-type: none"> • Proporción de superficie ocupada por el bosque nativo. • Proporción de superficie ocupada por humedales categoría Ramsar. • Proporción de superficie total ocupada por pradera natural. • Proporción de la superficie bajo el Sistema Nacional de Áreas Protegidas (SNAP). • Porcentaje de anfibios amenazados. • Proporción de poblaciones de condrictios con bajo nivel de amenaza, sobre el total de las afectadas por las pesquerías uruguayas.

Cuadro 5: Meta 7B para el cumplimiento de los objetivos del milenio y la adaptación de Uruguay para su cumplimiento.

3. LAS ÁREAS PROTEGIDAS COMO SOLUCIONES NATURALES

La biodiversidad sustenta el funcionamiento de los ecosistemas, que proveen de una amplia gama de servicios a las sociedades humanas (suministro de alimentos, fibras, medicamentos, polinización de cultivos, protección frente a desastres naturales, etc.). Si el sistema terrestre se excede de ciertos umbrales o puntos de inflexión, existe un gran riesgo de que se produzca una pérdida drástica de la biodiversidad, con el consiguiente deterioro de una amplia variedad de servicios ecosistémicos. Por lo tanto, su deterioro puede tener graves repercusiones para el bienestar presente y futuro de la humanidad (CDB 2010). Es así que, la pérdida de la biodiversidad es uno de los principales problemas que nos afecta a nivel global (Rockström et al. 2009).

Los sistemas de áreas protegidas tienen la ventaja de que ya se han constituido como herramientas eficaces, exitosas y de bajo costo en el manejo de los ecosistemas (están asociados a leyes y políticas, a instituciones para su gobernanza y administración, a conocimientos, y a personal capacitado). Cuando estas áreas están bien manejadas pueden ofrecer una opción rentable para implementar estrategias de respuesta a los desastres naturales, al cambio climático (Cuadro 6) y promover el desarrollo local y nacional, porque los costos iniciales ya han sido pagados. En las áreas protegidas hay oportunidades para garantizar una gestión efectiva que fortalezca la resiliencia de los ecosistemas y para salvaguardar los servicios vitales que los sustentan (Dudley 2009).

Ejemplo de la contribución de las APs a las dos respuestas principales ante el cambio climático (extraído de Dudley 2009):

Mitigación

- Almacenar: Las APs previenen la pérdida del carbono mediante la vegetación y los suelos contenidos en sus áreas.
- Capturar: Las APs capturan el dióxido de carbono de la atmósfera en sus ecosistemas naturales.

Adaptación

- Proteger: Las APs mantienen la integridad de los ecosistemas, amortiguan el cambio del clima local, reducen riesgos e impactos de los eventos extremos como tormentas, sequías y la elevación del nivel del mar.
- Abastecer: Las APs mantienen los servicios esenciales de los ecosistemas que ayudan a las personas a adaptarse a los cambios relacionados con el suministro de agua, pesquerías, enfermedades y productividad agropecuaria originados por el cambio climático.

Cuadro 6: Contribución de las áreas protegidas ante el cambio climático (extraído de Dudley 2009).

Por ello las áreas protegidas no solo son crucialmente importantes para la conservación de la biodiversidad, sino que también son vitales para el desarrollo sostenible y para el mantenimiento de los servicios que los ecosistemas brindan y a partir de los cuales las comunidades se sustentan. La efectividad de las áreas protegidas es mayor cuando tienen una gestión eficiente, estructuras de gobernanza consensuadas y un apoyo sólido de las comunidades locales y residentes. Idealmente, las necesidades de las áreas protegidas deberían estar integradas dentro de estrategias más amplias de conservación y gestión de paisajes terrestres y marinos. Es entonces cuando los gobiernos nacionales y locales tienen la oportunidad de incorporar el papel de los sistemas de áreas protegidas dentro de las estrategias y planes nacionales de desarrollo (programas contra el cambio climático, la pobreza, etc.) (Dudley 2009).

Es en estas líneas estratégicas de acción que las áreas protegidas contribuyen al logro de los tres objetivos del CDB, a las metas de Aichi de reducir significativamente el ritmo actual de pérdida de la diversidad biológica en los planos mundial, regional, nacional y subnacional, y a la reducción de la pobreza y al desarrollo sostenible; apoyando así los objetivos del Plan Estratégico del CDB, el Plan de Aplicación de la Cumbre Mundial sobre el Desarrollo Sostenible y las Metas de Desarrollo del Milenio (Bertzky 2012).

4. DESAFIOS PARA LA IMPLEMENTACIÓN NACIONAL

La mayoría de los gobiernos que presentan informes al CDB citan una serie de factores comunes que ponen en riesgo la biodiversidad de sus respectivos países (CDB 2010). Dichos factores se resumen en cinco presiones o impulsores directos:

- Pérdida y degradación de los hábitats
- Cambio climático
- Carga excesiva de nutrientes y otras formas de contaminación
- Sobreexplotación y utilización insostenible
- Especies exóticas invasoras

Estas cinco presiones principales que impulsan directamente la pérdida de la biodiversidad se mantienen constantes o bien se intensifican en algunos países. Podrían prevenirse, reducirse significativamente o incluso revertirse si se adoptan medidas urgentes, integrales y adecuadas en los planos internacional, nacional y local (CDB 2010). En el futuro, con el fin de asegurar la conservación efectiva, la restauración y el uso racional de la diversidad biológica, y la continuación de la provisión de los beneficios esenciales para todo el mundo, es necesario que las medidas de acción se amplíen a nuevos niveles y escalas. Hay que continuar abordando las presiones directas que sufre la diversidad biológica, y hay que mantener las medidas para mejorar el estado de la diversidad biológica. Hay que idear medidas para abordar las causas subyacentes de la pérdida de la diversidad biológica, y asegurar que los ecosistemas continúen proporcionando servicios que son esenciales para el bienestar del ser humano.

Para avanzar en esa dirección y asegurar el progreso hacia las metas de Aichi 11, 5 y 12, existen una serie de recomendaciones y acciones prioritarias que se listan a continuación (Bertzky 2012, CDB 2013):

- **Incrementar: la cobertura de áreas protegidas** terrestres, costeras y marinas, especialmente en aguas abiertas.
- **Incluir: áreas protegidas de particular importancia** para la diversidad biológica y para los servicios ecosistémicos. Áreas con alta riqueza de especies, que contengan especies amenazadas, hábitats amenazados o hábitats de particular importancia para la preservación de servicios ecosistémicos.
- **Incluir: áreas protegidas que representen el amplio rango de ecosistemas y procesos ecológicos.**
- **Mejorar: la conectividad entre las áreas protegidas**, de forma de alcanzar redes representativas de la diversidad biológica y sus sistemas asociados; utilizando el enfoque ecosistémico, corredores y redes ecológicas para alcanzar dicha conectividad.
- **Gestionar: de forma efectiva y equitativa** las áreas protegidas, evaluando y registrando los costos y beneficios sociales, económicos y ambientales de las mismas.
- **Fortalecer: la participación y las capacidades** de las comunidades locales en la gestión de las áreas protegidas.
- **Mejorar: el status de conservación de las especies amenazadas.**
- **Reducir: la fragmentación y degradación** de los hábitats naturales. Los hábitats que están ampliamente fragmentados o degradados son menos eficientes a la hora de proveer servicios y sustentar la biodiversidad.

En esta línea, con el fin de ayudar a las Partes en la implementación de metas nacionales para alcanzar las metas de Aichi es que el CDB se encuentra redactando una serie de “Guías” para su implementación a nivel nacional. Es necesario tomar en cuenta que las mismas están en elaboración, y por ello en constante revisión y modificación (CDB 2013). De dichas Guías se destacan una serie de preguntas y acciones claves para la implementación de objetivos a nivel nacional (Cuadros 7, 8 y 9).

Preguntas a responder para la implementación a nivel nacional de la Meta 11 de Aichi:

¿Cuál es la extensión total de áreas protegidas terrestres y marinas a nivel nacional?

¿Qué áreas de importancia para la conservación de la biodiversidad y los servicios ecosistémicos actualmente se encuentran sin protección en mi país?

¿Cuán efectivas son las áreas protegidas existentes? ¿Cómo puede ser mejorada su

gestión?
¿Cuáles son los recursos (financieros, humanos, técnicos) adicionales necesarios para conseguir el objetivo nacional propuesto?
Acciones a realizar para la implementación a nivel nacional de la Meta 11 de Aichi:
Completar los análisis GAP para la identificación de áreas ecológicas representativas e implementar sus resultados.
Integrar las áreas protegidas a otros planes de manejo, reconociendo la importancia de las mismas en la mitigación del cambio climático, su rol en el desarrollo sostenible, etc.
Desarrollar e implementar planes financieros sustentables.

Cuadro 7: Preguntas y acciones claves para la implementación de la Meta 11 de Aichi a nivel nacional (CDB 2013).

Preguntas a responder para la implementación a nivel nacional de la Meta 5 de Aichi:
¿Cuáles son los hábitats presentes en mi país? ¿Cuáles son más importantes para la biodiversidad, servicios ecosistémicos y la sociedad?
¿Cuál es la condición de los hábitats naturales en el país? ¿Cuáles son sus tamaños? ¿Cuáles están más degradados?
¿Cuál es la tasa de pérdida de cada hábitat? ¿Cuáles son los hábitats que están desapareciendo más rápido? ¿Cuál es la principal causa de pérdida de hábitats? ¿Cuáles son los costos y beneficios de perder esos hábitats?
¿Quiénes son los tomadores de decisiones involucrados?
¿Cuáles son los recursos (financieros, humanos, técnicos) adicionales necesarios para conseguir el objetivo nacional propuesto?
Acciones a realizar para la implementación a nivel nacional de la Meta 5 de Aichi:
Las acciones a tomar para implementar este objetivo a nivel nacional deberán ser guiadas por los distintos programas a nivel nacional que estén trabajando en temas relacionados a biodiversidad.

Cuadro 8: Preguntas y acciones claves para la implementación de la Meta 5 de Aichi a nivel nacional (CDB 2013).

Preguntas a responder para la implementación a nivel nacional de la Meta 12 de Aichi:
¿Dónde están localizadas las especies amenazadas en mi país?
¿Cuáles son las principales amenazas? ¿Cuáles pueden ser combatidas directamente mediante acciones de conservación y cuáles requieren medidas más amplias?
¿Cuáles son los costos y beneficios en prevenir la extinción de especies? Considerar los beneficios, económicos, sociales y ecológicos.
¿Quiénes son los tomadores de decisiones involucrados?
¿Cuáles son los recursos (financieros, humanos, técnicos) adicionales necesarios para conseguir el objetivo nacional propuesto?
Acciones a realizar para la implementación a nivel nacional de la Meta 12 de Aichi:
Realizar una lista de las especies amenazadas a nivel nacional y su ubicación.
Empezar haciendo foco sobre aquellas especies con número poblacional más chico.

Cuadro 9: Preguntas y acciones claves para la implementación de la Meta 12 de Aichi a nivel nacional (CDB 2013).

5. PROPUESTA DE OBJETIVOS DE CONSERVACIÓN DE LA BIODIVERSIDAD DEL SNAP

5.1. La biodiversidad y el SNAP

La creación de áreas protegidas es una de las múltiples acciones a implementar para disminuir las presiones que generan las actividades humanas sobre la biodiversidad (Salafsky et al. 2008). Su contribución real a la conservación de la biodiversidad dependerá de la capacidad de los tomadores de decisión y la sociedad civil en abordar la problemática relacionada y en revertir o atenuar las situaciones que generan dichas presiones. No deben por lo tanto considerarse como soluciones genéricas a un problema difuso, sino como intervenciones precisas para resolver una problemática bien definida.

Abordar a escala nacional la problemática relacionada al deterioro de la biodiversidad del país requiere por lo tanto, el diseño coherente de un sistema nacional de áreas protegidas. Para ese diseño es fundamental definir claramente qué problemas se pretende abordar, y en particular, qué objetivos se buscan alcanzar: para qué quiere el país un SNAP, cuál es su razón de ser (su misión). Dichos objetivos determinarán el máximo grado de impacto que un sistema de áreas protegidas puede tener sobre la biodiversidad del país, y deben ser los articuladores centrales de todas las decisiones que se tomen en torno a la selección, diseño y gestión de las áreas protegidas. La implementación de un SNAP con objetivos mal seleccionados implica subutilizar los recursos invertidos para su desarrollo, realizando una contribución más exigua a la conservación de la biodiversidad en el país. Por lo tanto, tener objetivos de conservación claros y bien definidos permite ser más eficientes en el diseño del sistema y maximizar sus impactos.

Durante el proceso de elaboración del Plan de Mediano Plazo del SNAP se seleccionaron preliminarmente una serie de objetivos. Una limitante importante en esa etapa fue la escasez de información actualizada a una escala pertinente para el diseño de una red de áreas protegidas. En ese momento la propia necesidad de fijar mejores objetivos motivó un proceso de generación de nueva información que pudiera ser de utilidad para asistir en el diseño inicial del SNAP. En los últimos 4 años esa información se ha ampliado y en algunos casos consolidado. En paralelo con ese proceso a nivel nacional, durante el año 2010 los países miembros del Convenio de Diversidad Biológica se abocaron a evaluar el cumplimiento de las metas de conservación de la biodiversidad acordadas en el plan estratégico del Convenio, y a elaborar una nueva visión y metas para orientar los esfuerzos internacionales de conservación en los próximos 10 años (CDB 2010).

La actual elaboración de una estrategia de desarrollo del Sistema Nacional de Áreas Protegidas en Uruguay permite incorporar a los objetivos del sistema y a la actualización de su diseño espacial, los nuevos desafíos acordados a nivel global, las lecciones aprendidas y los últimos avances en el conocimiento de la biodiversidad de nuestro país. Sobre este último punto, es de destacar la reciente generación de un mapa de ambientes que reconoce 121 unidades diferentes (115 sin contar los antrópicos) (Brazeiro et al. 2012a) y la identificación de cuáles de éstas corren un alto riesgo de deterioro como consecuencia de las actividades humanas (Brazeiro et al. 2012b); además se ha generado una regionalización del país en regiones ecológicas (Brazeiro et al. 2012c), se han identificado especies vulnerables al cambio climático (Soutullo et al. 2012b), se ha actualizado la lista de especies prioritarias para la conservación en el país (Soutullo et al. en prensa), y se ha elaborado una primera valoración de la contribución de los distintos ecosistemas del país a la provisión de una serie de servicios ecosistémicos (Soutullo et al. 2012a).

Actualmente el SNAP está conformado por ocho áreas protegidas, otras ocho están en proceso de ingreso y hay al menos cuatro propuestas de ingreso en evaluación. Sin embargo estas áreas cubren menos del 1% del territorio nacional, y están lejos de ser suficientes para contribuir de manera significativa a la conservación de la biodiversidad a nivel nacional. Consolidar la red de áreas protegidas que el sistema está desarrollando requiere aumentar el porcentaje del territorio bajo protección, incorporar estrategias específicas de conectividad e integración de las áreas en el paisaje, considerar otros componentes de la biodiversidad del país y sus valores culturales asociados, e implementar experiencias demostrativas de desarrollo sustentable y manejo sostenible de los recursos naturales. También es prioritario abordar el diseño del componente marino del Sistema Nacional de Áreas Protegidas. Para esto último, afortunadamente el país cuenta con valiosas propuestas que identifican algunos de los sectores prioritarios a integrar al mismo (Brazeiro et al. 2003, Brazeiro y Defeo 2006, Defeo et al. 2009, Soutullo y Carranza 2010).

5.2. Objetivos de conservación

Como insumo para revisar y ajustar los objetivos de conservación del SNAP la DINAMA trabajó durante el 2012 en ajustar la visión del sistema (cuadro 10), a partir de la visión acordada durante el proceso de elaboración del Plan de Mediano Plazo (SNAP 2009).

Visión del SNAP al 2012:

“Un Sistema Nacional de Áreas Naturales Protegidas integrado al territorio; manejado entre el Estado y la sociedad civil; que contribuye a la conservación de la biodiversidad; a la provisión de servicios ecosistémicos; al uso sustentable de los recursos naturales; que aporta al bienestar de los pobladores locales, y de la sociedad en general, y es reconocido como un pilar para la gestión territorial, el desarrollo sostenible y la protección del patrimonio natural y cultural del país”.

Cuadro 10: Visión del SNAP ajustada al 2012.

Considerando esa visión, la ley de creación del SNAP y los compromisos internacionales asumidos, a continuación se detallan los seis objetivos de conservación de la biodiversidad que se proponen (Cuadro 11).

Propuesta de objetivos de conservación para el Sistema Nacional de Áreas Protegidas de Uruguay:

1. Mantener en buen estado de conservación un conjunto de sitios representativos de cada una de las Ecorregiones de Uruguay.
2. Mantener en buen estado de conservación un conjunto de sitios representativos de cada una de las grandes Unidades de Paisaje de Uruguay.
3. Contribuir a mantener la gama completa de servicios que brindan los ecosistemas de Uruguay en cada una de las grandes cuencas hidrográficas del país, a través de la protección de un conjunto de sitios específicamente identificados para ese fin.
4. Proteger muestras representativas y en buen estado de conservación de cada uno de

los ecosistemas amenazados de Uruguay.
5. Contribuir a asegurar la viabilidad de al menos una población de cada una de las especies amenazadas a nivel nacional o global de presencia regular en Uruguay, para las que la protección de sitios constituye una herramienta efectiva de conservación.
6. Contribuir a minimizar el impacto del cambio climático sobre las especies más vulnerables al mismo, a través de la protección de un conjunto de sitios específicamente identificados para ese fin.

Cuadro 11: Propuesta de objetivos de conservación para el SNAP.

Estos objetivos representan la razón de ser del SNAP, lo que el país espera conseguir a través de la gestión de un Sistema Nacional de Áreas Protegidas. Deberían ser revisados y ajustados regularmente para dar cuenta del avance en la implementación del sistema y de otras medidas de conservación de la biodiversidad, y de la dinámica de las amenazas a las que está expuesta la biodiversidad.

Dicho esto, es importante destacar que un elemento característico y distintivo del Sistema Nacional de Áreas Protegidas de Uruguay debería ser su contribución a la conservación y uso sustentable de los pastizales naturales de esta región. Los pastizales naturales de Uruguay cubren actualmente alrededor del 50% del territorio del país pero constituyen más del 75% de los ecosistemas amenazados a nivel nacional (Brazeiro et al. 2012a). A nivel global los pastizales templados son uno de los tres biomas más amenazados, pero es el que tiene la menor proporción de su superficie protegida dentro de reservas (sólo el 3,4%), habiendo perdido cerca del 50% de su cobertura original (Hoekstra et al. 2005). En particular, la sabana uruguayense, que comprende el 100% del territorio nacional, es considerada a nivel global como una de las ecorregiones en crisis, su estado de conservación es “amenazada”, y tiene actualmente menos del 3% de su superficie protegida en reservas (Hoekstra et al. 2005, Soutullo y Gudynas 2006). Por lo tanto, un elemento central en el diseño e implementación de medidas para alcanzar los objetivos del SNAP debería ser la priorización de acciones enfocadas a la conservación de los ecosistemas de pastizal, los servicios que estos brindan y la protección de las especies que dependen de pastizales en buen estado de conservación.

5.3. Metas de representación

Hacer operativos los objetivos propuestos para el SNAP requiere definir una serie de metas que permitan monitorear el avance en el cumplimiento de dichos objetivos (Tear et al. 2005). A continuación se proponen una serie de “metas de representación” para orientar el proceso de diseño espacial del SNAP de Uruguay. Avanzar en el cumplimiento de estas metas (y de los objetivos de conservación) requiere a su vez de la elaboración de un plan estratégico, con sus propios objetivos y metas, que indique cuáles son las acciones a implementar y hasta donde se espera llegar en el intervalo de tiempo de ejecución de ese plan, en términos del cumplimiento de las metas de representación que se proponen para el sistema.

Meta 1 (ecorregiones). Integrar al SNAP una red de sitios que cuente con al menos un área protegida en cada una de las 7 ecorregiones de Uruguay; seleccionando y gestionando las áreas de forma tal de asegurar que las mismas incluyan una superficie mayor a 500 Ha que sea representativa de las características físicas y la composición de especies distintivas de las respectivas ecorregiones.

Para construir indicadores de cumplimiento se sugiere utilizar la clasificación y caracterización de ecorregiones de Brazeiro et al. (2012c) (Anexo 1).

Meta 2 (unidades de paisaje). Integrar al SNAP una red de sitios que cuente con al menos un área protegida en cada una de las 14 unidades de paisaje de Uruguay; seleccionando y gestionando las áreas de forma tal de asegurar que las mismas incluyan una superficie mayor a 500 Ha que sea representativa de la dinámica y las características ecológicas distintivas de las respectivas unidades de paisaje, y que estén insertas en una matriz de paisaje con características similares a las de las áreas protegidas.

Para construir indicadores de cumplimiento se sugiere utilizar la clasificación y caracterización de unidades de paisajes de Evia y Gudynas (2000) (Anexo 2). Para asegurar que las áreas están insertas en una matriz con características similares se sugiere seleccionar sitios en unidades de planificación que tengan al menos una de las unidades de planificación adyacentes con presencia significativa de la unidad de paisaje correspondiente.

Meta 3 (servicios ecosistémicos). Integrar al SNAP una red de sitios que cuente con al menos un área protegida en cada una de las grandes cuencas hidrográficas de Uruguay (Atlántica Oeste y Atlántica Este y del Río Uruguay, el Río Negro, la Laguna Merin, el Río de la Plata Este y el Río de la Plata Oeste), seleccionando sitios que estén ubicados en los sectores de esas cuencas que más contribuyen a la provisión de servicios.

Para identificar esos sitios se sugiere considerar la contribución relativa de los distintos ecosistemas de Uruguay a la provisión de los servicios ecosistémicos analizados por Soutullo et al. (2012a) (Anexo 3), y la delimitación de cuencas propuesta por Brazeiro et al. (2012a). Para seleccionar los sitios se sugiere considerar sólo las unidades de planificación cuya contribución a la provisión de servicios ecosistémicos se encuentre dentro del decil superior del valor de contribución de todas las unidades de planificación comprendidas en cada cuenca.

Meta 4 (ecosistemas amenazados). Integrar al SNAP una red de sitios que permita incluir al menos uno de los parches de mayor tamaño y en buen estado de conservación de cada uno de los ecosistemas amenazados de Uruguay.

Se sugiere considerar como ecosistemas amenazados los ambientes identificados como amenazados por Brazeiro et al. (2012b), basados en la superficie total actualmente ocupada por esos ecosistemas y sus tendencias. Para determinar si un parche de un ecosistema es uno de los de mayor tamaño se sugiere utilizar como criterio que el mismo tenga un tamaño mayor al tamaño medio de los parches remanentes de ese ecosistema en el país. El Anexo 4 se indica el tamaño medio de los parches de cada uno de los ecosistemas amenazados de Uruguay.

Meta 5 (especies amenazadas). Integrar al SNAP una red de sitios que incluya parte del área de distribución geográfica de todas las especies amenazadas a nivel nacional o global de presencia regular en Uruguay, para las que la protección de sitios constituye una herramienta efectiva de conservación, seleccionando y gestionando las áreas de forma tal de asegurar que las mismas incluyan sectores de las áreas de distribución que no están aislados o son marginales, y que se encuentran en buen estado de conservación.

Para identificar las especies a proteger dentro del sistema se sugiere utilizar las listas de especies de vertebrados, moluscos y plantas prioritarias para el SNAP elaboradas por Soutullo et al. (en prensa) (Anexo 5). Para seleccionar los sitios se sugiere considerar sólo las unidades de planificación que tengan al menos otras dos unidades de planificación adyacentes en la que la especie respectiva está presente (siempre que

eso sea posible).

Meta 6 (especies vulnerables al cambio climático). Integrar al SNAP una red de sitios que incluya todos los sectores del territorio nacional que se han identificado que es necesario proteger, como estrategia para minimizar los impactos del cambio climático sobre las especies vulnerables.

Se sugiere considerar como vulnerables las especies de anfibios, reptiles, aves y mamíferos identificadas como tales por Soutullo et al. (2012b) (Anexo 6), y trabajar con la Unidad de Cambio Climático de la DINAMA en identificar la mencionada red de sitios.

La Tabla 1 muestra los cambios en el número de componentes de la biodiversidad que se busca proteger a través del SNAP, comparando lo aquí propuesto con lo que se buscaba proteger a través de los objetivos de conservación definidos en el Plan de Mediano Plazo del sistema. Estos cambios reflejan principalmente el avance ocurrido en los últimos 4 años en la caracterización y valoración de la biodiversidad del país. Permite definir metas para el sistema más precisas y más ambiciosas, y por lo tanto, si estas se cumplen, potenciar la contribución del SNAP a la conservación de la biodiversidad en el país.

Tabla 1: Elementos prioritarios que se propusieron proteger dentro del SNAP al 2010 (extraído de Soutullo et al. 2010) y número de elementos a proteger dentro del SNAP aquí propuestos.

GRUPO	N° DE ELEMENTOS	
	2010	2013
Anfibios	16	19
Aves	53	57
Mamíferos	26	36
Peces	17	38
Reptiles	30	24
Moluscos	68	93
Plantas	726	688
Ambientes	32	92
Paisajes	52	12
Ecorregiones	0	7
Total	1020	1066

6. BIBLIOGRAFÍA

Bertzky B., Corrigan C., Kemsey J., Kenney S., Ravilious C., Besançon C. y N. Burgess. 2012. Protected Planet Report 2012: Seguimiento del progreso de las metas globales de las áreas protegidas. UICN, Gland, Suiza y UNEP-WCMC, Cambridge, Reino Unido.

Brazeiro A., Acha E., Mianzan H., Gómez M. y V. Fernández. 2003. Aquatic priority areas for the conservation and management of the ecological integrity of the Rio de la Plata and its Maritime Front. Technical Report PNUD Project/GEF RLA/99/G31, 81 pp. (www.freplata.org/documentos/)

Brazeiro A. y O. Defeo. 2006. Bases ecológicas y metodológicas para el diseño de un Sistema Nacional de Áreas Marinas Protegidas en Uruguay. En: R. Menafrá, L. Rodríguez-Gallego, F. Scarabino y D. Conde (Eds.). Bases para la conservación y el manejo de la costa uruguaya. Pp. 379-390. VIDA SILVESTRE (Sociedad Uruguaya para la Conservación de la Naturaleza). Montevideo, Uruguay.

Brazeiro A. 2008. Documento de base para la discusión. Objetivos de Desarrollo del Milenio en Uruguay: Metas e Indicadores en el Área de Biodiversidad. Informe final para PNUD. Montevideo.

Brazeiro A., Achkar M., Bartesaghi L., Ceroni M., Aldabe J., Carreira S., Duarte A., González E., Haretche F., Loureiro M., Martínez J.A., Maneyro R., Serra S. y M. Zarucki. 2012a. Distribución potencial de especies de Uruguay: vertebrados y leñosas. Informe Técnico. Convenio MGAP/PPR – Facultad de Ciencias/Vida Silvestre/Sociedad Zoológica del Uruguay/CIEDUR.

Brazeiro A., Soutullo A. y L. Bartesaghi. 2012b. Prioridades de conservación dentro de las eco-regiones de Uruguay. Informe Técnico. Convenio MGAP/PPR – Facultad de Ciencias/Vida Silvestre Uruguay/ Sociedad Zoológica del Uruguay/CIEDUR.

Brazeiro A., Panario D., Soutullo A., Gutierrez O., Segura A. y P. Mai. 2012c. Clasificación y delimitación de las eco-regiones de Uruguay. Informe Técnico. Convenio MGAP/PPR – Facultad de Ciencias/Vida Silvestre/Sociedad Zoológica del Uruguay/CIEDUR.

CDB. 2010. Secretaría del Convenio sobre la Diversidad Biológica, Perspectiva Mundial sobre la Diversidad Biológica 3. Montreal.

CDB. 2013. Guías breves de las metas de Aichi para la diversidad biológica. <http://www.cbd.int/nbsap/training/quick-guides/> (Consultado el 27 de febrero de 2013).

Defeo O., Horta S., Carranza A., Lercari D., de Álava A., Gómez J., Martínez G., Lozoya J. y E. Celentano. 2009. Hacia un Manejo Ecosistémico de Pesquerías. Áreas Marinas Protegidas en Uruguay, Montevideo, Facultad de Ciencias-DINARA.

DINAMA. 2007. Uruguay y la Convención sobre Diversidad Biológica: Avances y Desafíos. Material de Divulgación Basado en el Tercer Informe Nacional de Biodiversidad presentado a la Convención sobre Diversidad Biológica. DINAMA – MVOTMA.

Dudley, N., S. Stolton, À. Belokurov, L. Krueger, N. Lopoukhine, K. MacKinnon, T. Sandwith y N. Sekhran [editores]. 2009. Soluciones Naturales: Las áreas protegidas ayudando a la gente a enfrentar el cambio climático. IUCN-WCPA, TNC, PNUD, WCS, El Banco Mundial y WWF, Gland, Suiza, Washington DC y Nueva York, EE.UU.

Evia G. y E. Gudynas. 2000. Ecología del paisaje del Uruguay. Aportes para la conservación de la diversidad biológica. MVOTMA, AECL.

Hoekstra J. M., Boucher T. M., Ricketts T. H. & C. Roberts. 2005. Confronting a Biome Crisis: Global Disparities of Habitat Loss and Protection. *Ecology Letters* 8: 23–29.

IUCN – WCPA. 2010. Next Steps: Convention on Biological Diversity Programme of Work on Protected Areas. Gland, Switzerland.

Rockström J., Steffen W., Noone K., Persson A., Chapin F.S., Lambin E.F., Lenton T.M., Scheffer M., Folke C., Schellnhuber H.J., Nykvist B., Wit C.A., Hughes T., Van der Leeuw S., Rodhe H., Sörlin S., Snyder P.K., Costanza R., Svedin U., Falkenmark M., Karlberg L., Corell R.W., Fabry V.J., Hansen J., Walker B., Liverman D., Richardson K., Crutzen P. & J. A. Foley. 2009. A safe operating space for humanity. *Nature* 461: 472–475.

Salafsky N. Salzer D., Stattersfield A.J., Hilton-Taylor C., Neugarten R., Butchart S., Collen B., Cox N., Master L., O'Connor S. & D. Wilkie. 2008. A Standard Lexicon for Biodiversity Conservation: Unified Classifications of Threats and Actions. *Conservation Biology* 22: 897-911.

SNAP. 2009. Plan de Mediano Plazo 2010 – 2014. Sistema Nacional de Áreas Protegidas del Uruguay. DINAMA – MVOTMA.

Soutullo A. y E. Gudynas. 2006. How effective is the MERCOSUR's network of protected areas in representing South America's ecoregions?. *Oryx* 40: 112 – 116.

Soutullo A. y L. Bartesaghi. 2009. Propuesta de diseño de un Sistema Nacional de Áreas Protegidas representativo y eficiente: Prioridades territoriales y temporales para la creación de áreas protegidas. Proyecto Fortalecimiento del Proceso de Implementación del SNAP de Uruguay. DINAMA-MVOTMA/PNUD-GEF.

Soutullo A. y A. Carranza. 2010. Propuesta Metodológica para el Proceso de Diseño e Implementación de una Red de Áreas Marinas Protegidas en Uruguay - Diagnóstico y Hoja de Ruta. Documento elaborado en el marco del proyecto "Fortalecimiento del Proceso de Implementación del Sistema Nacional de Áreas Protegidas de Uruguay? MVOTMA/DINAMA - PNUD/GEF (Proyecto URU/06/G34).

Soutullo A., Bartesaghi L., Berazategui P., Clavijo C., Díaz I., Faccio C., García M. y E. González. 2010. Diseño espacial del Sistema Nacional de Áreas Protegidas de Uruguay: sitios a integrar al sistema, prioridades de conservación en esos sitios y aportes a la protección de la biodiversidad fuera de áreas protegidas. Proyecto Fortalecimiento del Proceso de Implementación del SNAP de Uruguay. DINAMA-MVOTMA/PNUD-GEF.

Soutullo A., Bartesaghi L., Achkar M., Blum A., Brazeiro A., Ceroni M., Gutiérrez O., Panario D. y L. Rodríguez-Gallego. 2012a. Evaluación y mapeo de servicios ecosistémicos de Uruguay. Informe Técnico. Convenio MGAP/PPR – CIEDUR/ Facultad de Ciencias/Vida Silvestre Uruguay/Sociedad Zoológica del

Uruguay.

Soutullo A., Cortés G., Laufer G., Pereira-Garbero R. y M. Ríos. 2012b. Vertebrados vulnerables al cambio climático en Uruguay. IIBCE, MEC. Inedito.

Soutullo A., Clavijo c. y J.A. Martínez-Lanfranco (eds.). En prensa. Especies prioritarias para la conservación en Uruguay. Vertebrados, moluscos continentales y plantas vasculares.

Tear T. H., et al. 2005. How much is enough? The recurrent problem of setting measurable objectives in conservation. *BioScience* 55: 835–849.

ANEXO 1: Eco-regiones del Uruguay (Brazeiro et al. 2012c).

En Brazeiro et al. (2012c) se propone un esquema de regionalización que delimita siete grandes eco-regiones (Figura 1). Estas eco-regiones son: (1) Cuenca sedimentaria del Oeste, (2) Cuenca Sedimentaria Gondwánica, (3) Cuesta Basáltica, (4) Escudo Cristalino, (5) Graven de la Laguna Merin, (6) Graven de Santa Lucía y (7) Sierras del Este.

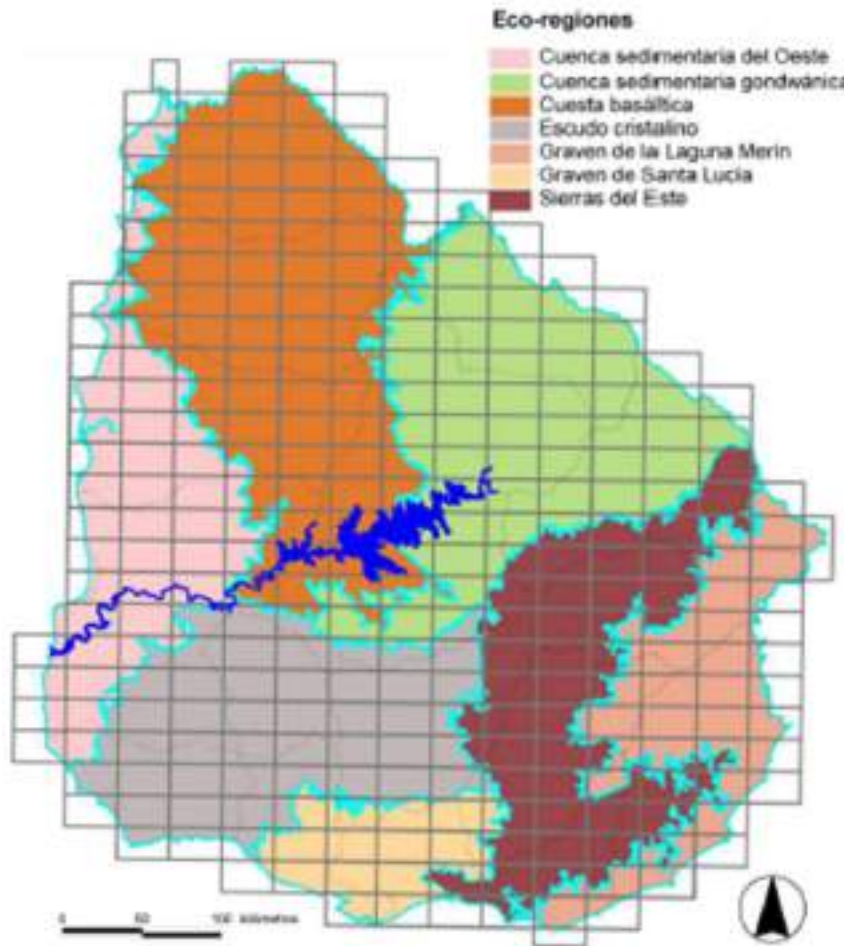


Figura 1: Delimitación de las eco-regiones del Uruguay (extraído de Brazeiro et al. 2012c).

Serranías: paisaje con relieve energético, fuertemente ondulado y quebrado con pendientes que varían desde 5% a 30%. Elementos característicos: cerros con bosque serrano con valles angostos a estrechos donde discurren arroyos y cañadas bordeadas de bosque ribereño, matriz dominante de pradera con manchas de vegetación arborescente y afloramientos rocosos y pedregales.

Quebradas: paisaje con relieve energético, fuertemente ondulado y quebrado con pendientes que varían desde 5% a 30%, se restringe a una angosta región al frente de la Sierra de la Cuesta Basáltica donde existen estrechas gargantas encajonadas entre paredes basálticas con densa vegetación. Elementos característicos: cerros con bosque serrano con valles angostos a estrechos donde discurren arroyos y cañadas bordeadas de bosque ribereño, matriz dominante de pradera con manchas de vegetación arborescente y afloramientos rocosos y pedregales, gargantas encajonadas entre paredes basálticas con densa vegetación.

Praderas con cerros chatos: paisaje con relieve ondulado. Elementos característicos: praderas sobre colinas y lomadas, cerros con cimas amplias y aplanadas (forma de meseta) dispuestos en grupos o aislados, laderas de cerros con afloramientos rocosos y vegetación arbustiva.

Praderas del Este: paisaje con relieve ondulado, de colinas (pendientes más pronunciadas) y lomadas (pendientes menores) de 50 a 100m, con tapiz de hierbas cortas con manchas y corredores de otros ambientes como bañados o bosques. Elementos característicos: matriz de praderas naturales de ciclo predominantemente estival, corredores de bosques ribereños asociados a los principales cursos de agua.

Praderas del Centro-Sur: paisaje con relieve ondulado, tapiz de hierbas cortas con manchas y corredores de otros ambientes como bañados o bosques. Elementos característicos: matriz de campos naturales con grandes manchas de zonas modificadas, corredores principales constituidos por ríos y arroyos con sus bosques ribereños y pequeños bañados remanentes asociados, manchas de agrupamientos de arbustos y árboles asociados a afloramientos rocosos.

Praderas del Nor-Oeste: paisaje con relieve ondulado y variado, presenta zonas donde predominan colinas y lomadas, zonas aplanadas y otros con relieves energéticos, con tapiz de hierbas cortas con manchas y corredores de otros ambientes como bañados o bosques. Elementos característicos: gran matriz de praderas naturales de ciclo predominantemente invernal (con menos niveles de modificación), escasos corredores constituidos por planicies fluviales y bosques asociados a ríos y arroyos, manchas conformadas por palmares de *Butia yatay* en algunas zonas.

Praderas del Nor-Este: paisaje con relieve ondulado y variable, predominantemente de colinas sedimentarias no rocosas y lomadas, con tapiz de hierbas cortas con manchas y corredores de otros ambientes como bañados o bosques. Elementos característicos: matriz de praderas naturales en el centro de la cual se encuentra la región de paisaje de las Sierras de Rivera, una serie de corredores conformados por las planicies fluviales asociadas al río Tacuarembó que la atraviesa, escasos corredores de bosque nativo (excepto aquellos asociados a las planicies fluviales).

Litoral Sur-Oeste: paisaje con relieve ondulado con algunas áreas menores de relieves energéticos y escarpas, franja adyacente a la costa del Río Uruguay que se ensancha de norte a sur y se continúa de oeste a este por la costa del Río de la Plata. Elementos característicos: matriz en mosaico con ambientes cultivados o

altamente modificados, manchas y corredores de praderas naturales (no cultivadas), bosques de parque, bosques ribereños, palmares, bañados, zonas de humedales asociados a desembocaduras de ríos y arroyos sobre el Río Uruguay y el Río de la Plata, planicies de inundación y sus bosques ribereños asociados.

Arenales costeros del Sur: paisaje con relieve aplanado, región comprendida entre la desembocadura del Río Negro, por la costa del Río Uruguay, Río de la Plata y océano Atlántico, hasta la desembocadura del arroyo Chuy. Elementos característicos: playas, médanos de arena, a los cuales se asocian el Bosque Psamófilo y el Matorral Espinoso Psamófilo en los campos de dunas del litoral platense y atlántico¹.

Grandes Lagunas Litorales: paisaje con relieve aplanado, cuerpos lagunares con humedales asociados y zonas costeras adyacentes, las lagunas están separadas y/o con comunicación intermitente con el océano y se ubican detrás del cordón de dunas litorales (hasta 6 km de la playa). Elementos característicos: cuerpos de agua y ambientes de humedales en sus márgenes (por ej.: bañados con vegetación hidrófila paludosa, praderas de inundación estacional, manchas de bosques costeros, etc.).

Planicies del Este: paisaje con relieve aplanado, con remanentes de bañado junto a llanuras, son tierras que permanecen inundadas todos los años por períodos variables de tiempo (excepto las áreas que han sido artificialmente drenadas). Elementos característicos: humedales constituidos por un conjunto de bañados, lagunas y cursos de agua. Se pueden identificar tres subregiones: llanuras altas (formaciones uliginosas, pradera estival, pajonales y caraguatales), llanuras medias (palmar butiá (*Butia capitata*) y pradera uliginosa con pajonales, atravesada por corredores constituidos por bañados y esteros) y llanuras bajas (bordean las lagunas Merín y Negra, incluyendo la desembocadura de cursos de agua principales de la cuenca de la Laguna Merín, y otras planicies fluviales).

Planicies fluviales: paisaje con relieve aplanado, próximos a los cursos de agua, se inundan estacional o irregularmente (paisajes dinámicos). Elementos característicos: asociación entre bosques ribereños y manchas de bañados, con una densa vegetación y rica fauna. Se pueden dividir en: planicies altas, medias y bajas.

¹ Alonso, E., Basagoda, M.P., 1999. Los bosques y los matorrales psamófilos en el litoral plátense y atlántico del Uruguay. Comunicaciones Botánicas, Museo de Historia Natural de Montevideo 113: 112.

ANEXO 3: Contribución relativa de 23 grupos de ecosistemas a la provisión de nueve servicios ecosistémicos en Uruguay (Soutullo et al. 2012a).

Tipo de ambientes	Servicios de provisión					Servicios de regulación			
	Alimentos	Agua para consumo	Materiales para construcciones y fibra	Combustible	Recursos genéticos	Clima habitable	Agua de buena calidad	Amortiguación de eventos extremos	Disminución de enfermedades y plagas
Arbustal de relieve plano	0.798	0.746	0.833	0.814	0.836	0.838	0.753	0.794	0.772
Arbustal y bosque de relieve serrano	0.758	0.714	0.854	0.833	0.852	0.811	0.697	0.773	0.793
Bañado de depresiones	1.000	1.000	0.990	1.000	0.975	1.000	1.000	1.000	1.000
Bañado de relieve plano	1.000	1.000	0.990	1.000	0.975	1.000	1.000	1.000	1.000
Bosque de quebrada	0.944	0.857	0.990	0.990	0.992	0.973	0.899	0.948	0.959
Bosque de relieve ondulado	0.734	0.603	0.802	0.824	0.803	0.770	0.629	0.742	0.759
Bosque de relieve plano	0.863	0.794	0.917	0.922	0.877	0.905	0.775	0.866	0.828
Bosque ripario de relieve plano	0.960	0.857	1.000	1.000	1.000	0.973	0.944	0.959	0.986
Bosque y Matorral psamófilo	0.758	0.698	0.813	0.794	0.811	0.851	0.708	0.794	0.759
Cuerpos de agua	0.911	0.984	0.750	0.804	0.844	0.878	0.978	0.928	0.931
Cuerpos de agua lóticos	0.911	0.984	0.750	0.804	0.844	0.878	0.978	0.928	0.931
Cultivo	0.371	0.222	0.333	0.451	0.254	0.243	0.146	0.309	0.262
Cultivo de arroz	0.540	0.397	0.510	0.608	0.443	0.486	0.337	0.515	0.448
Forestación	0.234	0.222	0.479	0.471	0.230	0.338	0.202	0.299	0.262
Palmar de butiá	0.839	0.683	0.781	0.824	0.828	0.743	0.764	0.773	0.807
Parque de relieve ondulado	0.685	0.508	0.656	0.716	0.697	0.635	0.562	0.649	0.655
Parque de relieve plano	0.815	0.683	0.760	0.814	0.787	0.743	0.764	0.773	0.779
Parque de relieve serrano	0.774	0.667	0.729	0.775	0.787	0.716	0.663	0.732	0.745
Pradera de relieve ondulado	0.645	0.444	0.510	0.569	0.631	0.568	0.483	0.577	0.566
Pradera de relieve plano	0.766	0.603	0.604	0.647	0.738	0.649	0.674	0.680	0.710
Pradera y arbustal de relieve serrano	0.702	0.587	0.708	0.725	0.746	0.689	0.607	0.680	0.690
Zonas suburbanas	0.306	0.222	0.219	0.265	0.279	0.257	0.247	0.278	0.269
Zonas urbanas	0.032	0.079	0.021	0.020	0.025	0.027	0.056	0.031	0.034

ANEXO 4: Tamaño mínimo de parche para ser considerarlo como uno de los parches remanente de mayor tamaño.

Tipo de ambiente	Codigo de ambiente	Parche promedio
Arbustal de relieve plano	ArPMMMNNN-f	218,3
	ArPPLMHNN-f	302,0
Arbustal y bosque de relieve serrano	ArSLENHA	138,9
	BoSLENHA	13,7
	BoSSLRNHA	577,4
Bañado de depresiones	BaDPPNPNN	572,9
	BaDPPNPSN	213,2
Bañado de relieve plano	BaPPLLTNN	518,7
	BaPPLTSN	323,0
	BaPPMLISN	120,2
	BaPPMLTNN	286,8
	BaPPPNPNN	397,2
	BaPPPNPSN	27,2
Bosque de relieve ondulado	BoOMLRNNM	77,3
	BoOMMMNNA	203,7
	BoOSLENHA	105,6
	BoOSLRNHA	134,4
Bosque de relieve plano	BoPMMMNNA	108,9
	BoPPLENNN-b	43,5
	BoPPPLINN	328,9
	BoPSLENHA	57,1
	BoPSLRNHA	59,6
Bosque ripario de relieve plano	RiPPPLINN	190,8
	RiPPPLTNN	125,3
Bosque de quebrada	BoQ	50,2
Pradera y arbustal de relieve serrano	ArSMLRNHM	510,4
	ArSSLRNNM	316,0
	ArSSMRNNA	10,6
	PrSMLRNHM	519,7
	PrSSLRNNM	495,3
	PrSSMMNNM	142,2
	PrSSMRNNA	29,9
Pradera de relieve plano	PrPMLENHN	127,9
	PrPMLLHNN	750,3
	PrPMLMNNM	285,6
	PrPMLRHNN	415,2
	PrPMLRNHM	757,0
	PrPMLRNHN	522,1
	PrPMLRNNM-f	359,2
	PrPMLRNNN-p	296,6
	PrPMPLNNN	274,0
	PrPMPMNNN	468,0
	PrPPLENHN	325,9

	PrPPLENNN	42,7
	PrPPLENNN-b	162,6
	PrPPLENNN-s	100,6
	PrPPLMHHN	380,8
	PrPPLMHNN	426,4
	PrPPLMNNN	286,1
	PrPPLRHHN	261,2
	PrPPLRHNN	794,5
	PrPPLRNHM	638,8
	PrPPLRNHN	361,8
	PrPPLRNNN	638,1
	PrPPLRNNN-f	134,5
	PrPPMLNNN	1110,6
	PrPPMMNNM	146,1
	PrPPMMNNN	170,7
	PrPPMRNHN	267,4
	PrPPMRNNN	403,3
	PrPPPLIAN	62,7
	PrPPPMNNM	537,0
	PrPPPMNNN	289,1
	PrPSLRNNM	189,5
	PrPSMRNNM	214,8
	PrPSMRNNN	258,4
Pradera de relieve ondulado	PrOMLENHN	270,9
	PrOMLRNHM	870,6
	PrOMMMHNM	1630,8
	PrOMMMNNM	479,6
	PrOMMMNNN	866,9
	PrOPLENHN	1585,9
	PrOPMMHNN	1802,5
	PrOPMMNNN	765,9
	PrOPPLNNM	77,7
	PrOPPMNNM	286,0
	PrOSLRNNM	485,6
	PrOSMMNNM	113,8
	PrOSMRNNM	1476,2
	PrOSMRNNN	1479,8
Parque de relieve ondulado	PrOSPRNNM	214,0
	PaOMMMNNA	1146,7
Parque de relieve plano	PaOSLRNHA	224,9
	PaPMMMNNNA	249,7
	PaPMMMNNN-c	247,6
	PaPPLLINN	445,8
	PaPPMMINN	235,7
	PaPPMRNNN-c	950,5
	PaPPPLINN	352,6
Parque de relieve serrano	PaPSLRNHA	116,4
	PaSMLRNNM	1520,7
	PaSSLRNHA	645,3

ANEXO 5: Listas de especies de vertebrados, moluscos y plantas prioritarias para el SNAP (Soutullo et al., en prensa).

Plantas vasculares prioritarias para el SNAP	
Familia	Nombre científico
Acanthaceae	<i>Dyschoriste hygrophiloides (Nees) Kuntze</i>
Acanthaceae	<i>Justicia tweediana (Nees) Griseb.</i>
Acanthaceae	<i>Ruellia angustiflora (Nees) Lindau ex Rambo</i>
Alismataceae	<i>Echinodorus tenellus (Mart.) Buch.</i>
Alstroemeriaceae	<i>Alstroemeria isabellana Herb.</i>
Amaranthaceae	<i>Alternanthera pungens Humb., Bonpl. & Kunth</i>
Amaranthaceae	<i>Amaranthus lombardoi Hunziker</i>
Amaranthaceae	<i>Amaranthus vulgatissimus Speg.</i>
Amaranthaceae	<i>Gomphrena uruguayensis Suesseng.</i>
Amaranthaceae	<i>Guilleminea elongata Mears</i>
Amaranthaceae	<i>Hippeastrum angustifolium Pax</i>
Anacardiaceae	<i>Schinus ferox Hassl.</i>
Anacardiaceae	<i>Schinus sinuatus (Griseb.) Engl.</i>
Annonaceae	<i>Annona emarginata (Schltdl.) H.Rainer</i>
Annonaceae	<i>Annona maritima (Záchia) H.Rainer</i>
Apiaceae	<i>Ammoselinum rosengurtii Mathias & Constance</i>
Apiaceae	<i>Cyclospmun uruguayense (Mathias & Constance) Constance</i>
Apiaceae	<i>Diposis saniculaefolia (Lam.)DC.</i>
Apiaceae	<i>Eryngium dorae C. Norman</i>
Apiaceae	<i>Eryngium eriophorum Cham. & Schltdl.</i>
Apiaceae	<i>Eryngium pristis Cham. & Schltdl.</i>
Apiaceae	<i>Notiosciadium pampicola Speg.</i>
Apiaceae	<i>Apium prostratum Labill</i>
Apocynaceae	<i>Condylocarpon isthmicum (Vell.) A.DC.</i>
Apocynaceae	<i>Forsteronia glabrescens Müll.Arg.</i>
Aquifoliaceae	<i>Ilex dumosa Reissek</i>
Araceae	<i>Mangonia tweedieana Schott</i>
Araceae	<i>Mangonia uruguayana (Hicken) Bogner</i>
Araceae	<i>Philodendron tweedianum Schott</i>
Araceae	<i>Spathicarpa hastifolia Hook.</i>
Arecaceae	<i>Butia capitata (Mart.) Becc.</i>
Arecaceae	<i>Butia lallemantii Deble & Marchiori</i>
Arecaceae	<i>Butia paraguayensis (Barb.-Rodr.) L.H.Bailey</i>
Aristolochiaceae	<i>Aristolochia macroura Gómez</i>
Asclepiadaceae	<i>Amblyopetalum coccineum (Griseb.) Malme</i>
Asclepiadaceae	<i>Asclepias candida Vell.</i>
Asclepiadaceae	<i>Funastrum clausum (Jacq.) Schltdl.</i>
Asclepiadaceae	<i>Gonolobus parviflorus Decne.</i>
Asclepiadaceae	<i>Jobinia connivens (Hook. & Arn.) Malme</i>
Asclepiadaceae	<i>Marsdenia montana Malme</i>
Asclepiadaceae	<i>Matelea australis (Malme) Pontiroli</i>
Asclepiadaceae	<i>Matelea hispida (Hook.& Arn.) Bacigalupo</i>

Asclepiadaceae	<i>Oxypetalum schulzii</i> Malme
Asclepiadaceae	<i>Oxypetalum uruguayense</i> Malme
Asclepiadaceae	<i>Rhysostelma nigricans</i> Decne.
Asclepiadaceae	<i>Tweedia brunonis</i> Hook. & Arn.
Aspleniaceae	<i>Asplenium monanthes</i> L.
Aspleniaceae	<i>Asplenium resiliens</i> Kunze
Asteraceae	<i>Angelphytum arnottii</i> (Baker) H.Rob.
Asteraceae	<i>Asteropsis megapotamica</i> (Spreng.) Marchesi, Bonifacino & Sancho
Asteraceae	<i>Baccharis artemisioides</i> Hook. & Arn.
Asteraceae	<i>Baccharis caprariefolia</i> DC.
Asteraceae	<i>Baccharis darwinii</i> Hook. & Arn.
Asteraceae	<i>Baccharis gibertii</i> Baker
Asteraceae	<i>Baccharis hirta</i> DC.
Asteraceae	<i>Baccharis juncea</i> (Lehm.) Desf.
Asteraceae	<i>Baccharis palustris</i> Heering
Asteraceae	<i>Baccharis pseudotenuifolia</i> I.L.Teodoro
Asteraceae	<i>Baccharis subtropicalis</i> G. Heiden
Asteraceae	<i>Centaurea tweediei</i> Hook. & Arn.
Asteraceae	<i>Chaptalia mandonii</i> (Sch.-Bip.) Burkart
Asteraceae	<i>Conyza lorentzii</i> Griseb.
Asteraceae	<i>Conyza macrophylla</i> Spreng.
Asteraceae	<i>Eupatorium brevipetiolatum</i> Sch.-Bip. ex Baker
Asteraceae	<i>Eupatorium ericoides</i> DC.
Asteraceae	<i>Eupatorium paucicapitulatum</i> Hieron.
Asteraceae	<i>Eupatorium polystachyum</i> DC.
Asteraceae	<i>Eupatorium subintegerrimum</i> Malme
Asteraceae	<i>Gaillardia megapotamica</i> (Spreng.) Baker
Asteraceae	<i>Grindelia linearifolia</i> A. Bártoli, Tortosa & Marchesi
Asteraceae	<i>Grindelia orientalis</i> A.Bártoli, Tortosa & G.H.Rua
Asteraceae	<i>Grindelia rupestris</i> A. Bártoli, Tortosa & Marchesi
Asteraceae	<i>Heterothalamus psiadioides</i> Less.
Asteraceae	<i>Holcheilus illustris</i> (Vell.) Cabrera
Asteraceae	<i>Hymenoxys tweediei</i> Hook. & Arn.
Asteraceae	<i>Hypochoeris petiolaris</i> (Hook. & Arn.) Griseb.
Asteraceae	<i>Hypochoeris rosenfurtii</i> Cabrera
Asteraceae	<i>Ianthopappus corymbosus</i> (Less.) Roque & D.J.N. Hind
Asteraceae	<i>Jaumea linearifolia</i> (Juss.) DC.
Asteraceae	<i>Leptostelma meyeri</i> (Cabrera) A.Teles
Asteraceae	<i>Microgyne marchesiana</i> Bonifacino & Sancho
Asteraceae	<i>Micropsis dasycarpa</i> (Griseb.) Beauverd
Asteraceae	<i>Mikania variifolia</i> Hieron.
Asteraceae	<i>Noticastrum calvatum</i> (Baker) Cuatrec.
Asteraceae	<i>Noticastrum chebataroffii</i> (Herter) Zardini
Asteraceae	<i>Noticastrum malmei</i> Zardini
Asteraceae	<i>Panphalea cardaminefolia</i> Less.
Asteraceae	<i>Panphalea maxima</i> Less.
Asteraceae	<i>Perezia kingii</i> Baker
Asteraceae	<i>Perezia squarrosa</i> (Vahl) Less.
Asteraceae	<i>Porophyllum brevifolium</i> (Hook. & Arn.) Hook. & Arn. ex Gibert
Asteraceae	<i>Pterocaulon polypterum</i> DC.

Asteraceae	<i>Radlkoferotoma berroi</i> (Hutch.) R.M.King & H.Rob.
Asteraceae	<i>Radlkoferotoma cistifolium</i> (Less.) Kuntze
Asteraceae	<i>Schlechtendalia luzulaefolia</i> Less.
Asteraceae	<i>Senecio cisplatinus</i> Cabrera
Asteraceae	<i>Senecio icoglossoides</i> Arechav.
Asteraceae	<i>Senecio icoglossus</i> DC.
Asteraceae	<i>Senecio mattfeldianus</i> Cabrera
Asteraceae	<i>Senecio ostenii</i> Mattf.
Asteraceae	<i>Senecio tacuarembensis</i> Arechav.
Asteraceae	<i>Sommerfeltia cabrerai</i> Chebataroff
Asteraceae	<i>Sommerfeltia spinulosa</i> (Spreng.) Less.
Asteraceae	<i>Stevia congesta</i> Hook. & Arn.
Asteraceae	<i>Tessaria dodonaefolia</i> (Hook. & Arn.) Cabrera
Asteraceae	<i>Tessaria integrifolia</i> Ruiz & Pav.
Asteraceae	<i>Trichocline cisplatina</i> E. Pasini & M.R. Ritter
Asteraceae	<i>Trichocline heterophylla</i> (Spreng.) Less.
Asteraceae	<i>Trichocline incana</i> Cass.
Asteraceae	<i>Trichocline maxima</i> Less.
Asteraceae	<i>Trixis divaricata</i> (Kunth) Spreng.
Asteraceae	<i>Trixis lessingii</i> DC.
Asteraceae	<i>Vernonia macrocephala</i> Less.
Asteraceae	<i>Vernonia oxyodonta</i> Malme
Asteraceae	<i>Vernonia pseudolinearifolia</i> Hieron.
Asteraceae	<i>Viguiera breviflosculosa</i> S.F. Blake
Asteraceae	<i>Viguiera nudicaulis</i> Baker
Begoniaceae	<i>Begonia subvillosa</i> Klotzsch
Bignoniaceae	<i>Adenocalymna marginatum</i> (Cham.) DC.
Bignoniaceae	<i>Tabebuia heptaphylla</i> (Vell.) Toledo
Blechnaceae	<i>Blechnum austrobrasillianum</i> de la Sota
Blechnaceae	<i>Blechnum divergens</i> (Kunze) Mett.
Blechnaceae	<i>Blechnum occidentale</i> L.
Boraginaceae	<i>Antiphytum cruciatum</i> (Cham.) DC.
Boraginaceae	<i>Cordia americana</i> (L.) Gottschling
Boraginaceae	<i>Cordia ecalyculata</i> Vell.
Boraginaceae	<i>Heliotropium curassavicum</i> L. var. <i>argetinum</i> I.M.Johnst.
Boraginaceae	<i>Heliotropium transalpinum</i> Vell.
Boraginaceae	<i>Tournefortia breviflora</i> DC.
Boraginaceae	<i>Tournefortia paniculata</i> Cham.
Boraginaceae	<i>Varronia curassavica</i> Jacq.
Boraginaceae	<i>Varronia paucidentata</i> (Fresen.) Friesen
Brassicaceae	<i>Descurania appendiculata</i> (Griseb.) O.E.Schulz
Brassicaceae	<i>Draba australis</i> R.Br.
Brassicaceae	<i>Lepidium rhytidocarpum</i> (Hook.) Al-Shehbaz
Brassicaceae	<i>Lepidium serratum</i> (Poir.) Al-Shehbaz
Brassicaceae	<i>Physaria mendocina</i> (Phil.) O' Kane & Al-Shehbaz
Bromeliaceae	<i>Tillandsia arequitae</i> (André) André ex Mez
Bromeliaceae	<i>Tillandsia ixioides</i> Griseb.
Bromeliaceae	<i>Tillandsia meridionalis</i> Baker
Bromeliaceae	<i>Tillandsia stricta</i> Soland.
Bromeliaceae	<i>Tillandsia xiphioides</i> Ker-Gawl.

Buddlejaceae	<i>Buddleja elegans</i> Cham. & Schltld. subsp. <i>angustata</i> (Benth.) Norman
Cactaceae	<i>Cereus stenogonus</i> K. Schum.
Cactaceae	<i>Frailea castanea</i> Backeb.
Cactaceae	<i>Frailea gracillima</i> (Monv. ex Lem.) Britton & Rose
Cactaceae	<i>Frailea schilinzkyana</i> (F. Haage ex K. Schum.) Britton & Rose
Cactaceae	<i>Gymnocalycium denudatum</i> (Link & Otto) Pfeiff. ex Mittler
Cactaceae	<i>Gymnocalycium schroederianum</i> Osten
Cactaceae	<i>Harrisia pomanensis</i> (F.A.C. Weber ex K. Schum.) Britton & Rose subsp. <i>regellii</i> (Weing.) Kiesling
Cactaceae	<i>Lepismium cruciforme</i> (Salm-Dyck) C.F. Först.
Cactaceae	<i>Lepismium floccosa</i> (Salm-Dyck ex Pfeiffer) Backeb. subsp. <i>pulvinigera</i> (G. Lindb.) Barthlott & N.P. Taylor
Cactaceae	<i>Notocactus allosiphon</i> Marchesi
Cactaceae	<i>Notocactus buinigii</i> Buxbaum
Cactaceae	<i>Notocactus herteri</i> (Werdermann) Werdermann ex Herter
Cactaceae	<i>Notocactus linkii</i> (Lehm.) Herter
Cactaceae	<i>Notocactus minimus</i> Fric & Kreuzinger ex Buining
Cactaceae	<i>Notocactus mueller-melchersii</i> Fric ex Backeb.
Cactaceae	<i>Notocactus tabularis</i> (Cels ex K. Schum.) Berger
Cactaceae	<i>Notocactus wedermannianus</i> Herter
Cactaceae	<i>Opuntia anacantha</i> Speg. var. <i>retrorsa</i> (Speg.) R. Kiesling
Cactaceae	<i>Opuntia sulphurea</i> G. Don var. <i>pampeana</i> (Speg.) Backeb.
Cactaceae	<i>Pereskia nemorosa</i> Rojas Acosta
Cactaceae	<i>Rhipsalis cereuscula</i> Haworth
Cactaceae	<i>Wigginsia arechavaletae</i> (K.Schum. ex Speg.) D.M.Porter
Cactaceae	<i>Wigginsia langsdorfii</i> (Lehm.) D.M.Porter
Cactaceae	<i>Wigginsia sessiliflora</i> (Hook.) D.M.Porter
Calyceraceae	<i>Acicarpha obtusisepala</i> Marchesi
Calyceraceae	<i>Acicarpha procumbens</i> Less.
Calyceraceae	<i>Boopis anthemoides</i> Juss.
Campanulaceae	<i>Siphocampylus verticillatus</i> (Cham.) G.Don
Capparaceae	<i>Cleome psoraleaefolia</i> DC.
Capparaceae	<i>Cleome titubans</i> Speg.
Caryophyllaceae	<i>Cerastium selloi</i> Schltld. ex Rohrb.
Caryophyllaceae	<i>Spergularia rupestris</i> Cambess.
Celastraceae	<i>Maytenus cassiniformis</i> Reiss.
Celastraceae	<i>Maytenus dasyclados</i> Mart.
Celastraceae	<i>Maytenus vitis-idaea</i> Griseb.
Chenopodiaceae	<i>Atriplex montevidensis</i> Spreng.
Chenopodiaceae	<i>Chenopodium macrospermum</i> Hook.f. subsp. <i>salsum</i> (Phil.) A. Tronc.
Chenopodiaceae	<i>Holmbergia tweedii</i> (Moq.) Speg.
Commelinaceae	<i>Commelina obliqua</i> Vahl
Commelinaceae	<i>Floscopa glabrata</i> (Kunth) Hassk.
Convolvulaceae	<i>Cressa truxillensis</i> Kunth
Commelinaceae	<i>Ipomoea fimbriosepala</i> Choisy
Commelinaceae	<i>Ipomoea kunthiana</i> Meissn.
Commelinaceae	<i>Ipomoea malvaeoides</i> Meissn.
Commelinaceae	<i>Ipomoea nitida</i> Griseb.
Commelinaceae	<i>Merremia dissecta</i> (Jacq.) Hallier f.
Crassulaceae	<i>Crassula caudiculata</i> Bacigalupo & Rossow

Cucurbitaceae	<i>Ceratosanthes multiloba</i> Cogn.
Cucurbitaceae	<i>Cucurbita maxima</i> Duchesne ssp. <i>andreana</i> (Naudin) Filov
Cucurbitaceae	<i>Cucurbitella asperata</i> (Gillies ex Hook. & Arn.) Walp.
Cucurbitaceae	<i>Sicyos polyacanthus</i> Cogn.
Cyatheaceae	<i>Cyathea atrovirens</i> (Langsd. & Fisch.) Domin
Cyperaceae	<i>Asclepis brasiliensis</i> (Kunth) Benth. ex C.B. Clarke
Cyperaceae	<i>Bolboschoenus robustus</i> (Pursh) Soják
Cyperaceae	<i>Carex brasiliensis</i> A.St.-Hil.
Cyperaceae	<i>Carex distenta</i> Kuntze ex Kunth
Cyperaceae	<i>Carex uruguensis</i> Boeck.
Cyperaceae	<i>Carex vixdentata</i> (Kük.) G.A.Wheeler
Cyperaceae	<i>Cladium jamaicense</i> Crantz
Cyperaceae	<i>Cyperus berroi</i> (C.B.Clarke) Barros
Cyperaceae	<i>Cyperus felipponei</i> Kuk.
Cyperaceae	<i>Cyperus rigens</i> J. Presl & C. Presl var. <i>impolitus</i> (Kunth) Hefler & Longhi-Wagner
Cyperaceae	<i>Cyperus uncinulatus</i> Schrad. ex Nees
Cyperaceae	<i>Eleocharis contracta</i> Maury
Cyperaceae	<i>Eleocharis maculosa</i> (Vahl) R.Br.
Cyperaceae	<i>Eleocharis montevidensis</i> Kunth
Cyperaceae	<i>Eleocharis nana</i> Kunth
Cyperaceae	<i>Eleocharis nudipes</i> (Kunth) Palla
Cyperaceae	<i>Eleocharis obtusetrigona</i> (Lindl. & Nees) Steud.
Cyperaceae	<i>Eleocharis rabenii</i> Boeck.
Cyperaceae	<i>Eleocharis sellowiana</i> Kunth
Cyperaceae	<i>Fimbristylis complanata</i> (Retz) Link
Cyperaceae	<i>Fimbristylis spadicea</i> (L.) Vahl
Cyperaceae	<i>Fuirena incompleta</i> Nees
Cyperaceae	<i>Oxycarium cubense</i> (Kunth) Palla var. <i>paraguayense</i> (Maury) Pedersen
Cyperaceae	<i>Oxycarium cubense</i> (Kunth) Palla var. <i>cubense</i>
Cyperaceae	<i>Pycnus unioloides</i> (R.Br.) Urb.
Cyperaceae	<i>Rhynchospora crinigera</i> Boeck.
Cyperaceae	<i>Rhynchospora asperula</i> (Nees) Steud.
Cyperaceae	<i>Rhynchospora corymbosa</i> (L.) Britton var. <i>legrandii</i> (Kük. ex Barros) Guagl.
Cyperaceae	<i>Rhynchospora globosa</i> (Humb., Bonpl. & Kunth) Roem. & Schult.
Cyperaceae	<i>Rhynchospora hieronymii</i> Boeck. ssp. <i>montevidensis</i> (Barros) Guagl.
Cyperaceae	<i>Rhynchospora holoschoenoides</i> (Rich.) Herter
Cyperaceae	<i>Rhynchospora latibracteata</i> Guaglianone
Cyperaceae	<i>Rhynchospora pungens</i> Liebm.
Cyperaceae	<i>Rhynchospora robusta</i> (Kunth) Boeck.
Cyperaceae	<i>Rhynchospora rugosa</i> (Vahl) Gale
Cyperaceae	<i>Schoenoplectus tabernaemontani</i> (C.C.Gmel.) Palla
Cyperaceae	<i>Schoenus nigricans</i> L.
Cyperaceae	<i>Scleria leptostachya</i> Kunth
Dennstaedtiaceae	<i>Dennstaedtia globulifera</i> (Poir.) Hieron.
Dicksoniaceae	<i>Dicksonia sellowiana</i> (C.Presl) Hook.
Dioscoreaceae	<i>Dioscorea furcata</i> Griseb.
Dioscoreaceae	<i>Dioscorea multiflora</i> Mart. ex Griseb.
Dryopteridaceae	<i>Cystopteris diaphana</i> (Bory) Blasdell
Dryopteridaceae	<i>Didymochlaena truncatula</i> (Sw.) J. Sm.
Dryopteridaceae	<i>Diplazium striatum</i> (L.) C.Presl

Dryopteridaceae	<i>Megalastrum brevipubens</i> R.C. Moran, J. Prado & Labiak
Dryopteridaceae	<i>Megalastrum connexum</i> (Kaulf) A.R.Sm & R.C.Moran
Dryopteridaceae	<i>Megalastrum oreocharis</i> (Sehnem) Salino & Ponce
Dryopteridaceae	<i>Polystichum montevidense</i> (Spreng.) Rosenst.
Ericaceae	<i>Agarista chlorantha</i> (Cham.) G. Don
Ericaceae	<i>Agarista eucalyptoides</i> (Cham. & Schtdl.) G. Don
Eriocaulaceae	<i>Eriocaulon arechavaletae</i> Herter
Eriocaulaceae	<i>Eriocaulon magnificum</i> Ruhl.
Eriocaulaceae	<i>Eriocaulon modestum</i> Kunth
Eriocaulaceae	<i>Syngonanthus caulescens</i> (Poir.) Ruhl.
Eriocaulaceae	<i>Syngonanthus gracilis</i> (Koern.) Ruhl.
Erythroxylaceae	<i>Erythroxylum microphyllum</i> A. St-Hil.
Euphorbiaceae	<i>Acalypha senilis</i> Baill.
Euphorbiaceae	<i>Actinostemon concolor</i> (Spreng.) Müll.Arg.
Euphorbiaceae	<i>Bernardia multicaulis</i> Müll. Arg.
Euphorbiaceae	<i>Bernardia sellowii</i> Müll. Arg.
Euphorbiaceae	<i>Caperonia castaneifolia</i> (L.) A.St.-Hil.
Euphorbiaceae	<i>Chiropetalum intermedium</i> Pax & K. Hoffm.
Euphorbiaceae	<i>Chiropetalum molle</i> (Müll. Arg.) Pax & K. Hoffm.
Euphorbiaceae	<i>Chiropetalum puntaloberense</i> E. Alonso-Paz & Bassagoda
Euphorbiaceae	<i>Chiropetalum tricoccum</i> Vell.
Euphorbiaceae	<i>Croton chamaepitys</i> Baill.
Euphorbiaceae	<i>Croton cuchilla-nigrae</i> Croizat
Euphorbiaceae	<i>Croton garckeanus</i> Baill.
Euphorbiaceae	<i>Croton gnaphalii</i> Baill.
Euphorbiaceae	<i>Croton hilarii</i> Baill.
Euphorbiaceae	<i>Croton lachnostephanus</i> Baill.
Euphorbiaceae	<i>Croton lombardianus</i> Croizat
Euphorbiaceae	<i>Croton montevidensis</i> Spreng.
Euphorbiaceae	<i>Croton nitrariaefolius</i> Baill.
Euphorbiaceae	<i>Dalechampia stenosepala</i> Müll. Arg.
Euphorbiaceae	<i>Ditaxis rhizantha</i> Pax. & K. Hoffm.
Euphorbiaceae	<i>Euphorbia potentilloides</i> Boiss.
Euphorbiaceae	<i>Euphorbia rochaensis</i> (Croizat) Alonso & Marchesi
Euphorbiaceae	<i>Euphorbia sciadophila</i> Boiss.
Euphorbiaceae	<i>Phyllanthus ramillosus</i> Müll. Arg.
Euphorbiaceae	<i>Sebastiania pusilla</i> Croizat
Euphorbiaceae	<i>Sebastiania serrulata</i> (Mart.) Müll. Arg.
Euphorbiaceae	<i>Tragia incana</i> Klotzsch ex Baill.
Euphorbiaceae	<i>Tragia melochioides</i> Griseb.
Flacourtiaceae	<i>Banara tomentosa</i> Clos
Flacourtiaceae	<i>Banara umbraticola</i> Arechav.
Flacourtiaceae	<i>Casearia decandra</i> Jacq.
Flacourtiaceae	<i>Xylosma pseudosalzmännii</i> Sleumer
Flacourtiaceae	<i>Xylosma schroederi</i> Sleumer ex Herter
Gentianaceae	<i>Curtia tenuifolia</i> (Aubl.) Knoblauch
Gentianaceae	<i>Schultesia australis</i> Griseb.
Gesneriaceae	<i>Sinningia macrostachya</i> (Lindl.) Chautems
Gleicheniaceae	<i>Gleichenella pectinata</i> (Willd.) Ching
Gleicheniaceae	<i>Sticherus pruinus</i> (Mart.) Ching

Haloragaceae	<i>Gunnera herteri</i> Osten
Gleicheniaceae	<i>Laurembergia tetrandra</i> (Schott ex Spreng.) Kanitz
Gleicheniaceae	<i>Myriophyllum quitense</i> Kunth
Herreriaceae	<i>Herreria bonplandii</i> Lecompte
Hippocrateaceae	<i>Hippocratea andina</i> (Miers) J.F.Macbr.
Hydrocharitaceae	<i>Egeria naias</i> Planch.
Hydrocharitaceae	<i>Elodea callitrichoides</i> (Rich.) Caspary
Hymenophyllaceae	<i>Trichomanes anadromum</i> Rosest.
Hymenophyllaceae	<i>Trichomanes angustatum</i> Carmich.
Hymenophyllaceae	<i>Trichomanes hymenoides</i> Hedwig
Hymenophyllaceae	<i>Trichomanes pilosum</i> Raddi
Hypericaceae	<i>Hypericum cavernicola</i> L.B.Smith
Hypericaceae	<i>Hypericum legrandii</i> L. B. Sm.
Hypericaceae	<i>Hypericum mutilum</i> L.
Hypericaceae	<i>Hypericum piriai</i> Arechav.
Hypericaceae	<i>Hypericum rivulare</i> Arechav.
Iridaceae	<i>Calydorea alba</i> Roitman & A.Castillo
Iridaceae	<i>Calydorea amabilis</i> (Ravenna) Goldblatt & Henrich
Iridaceae	<i>Cypella coelestis</i> (Lehm.) Diels
Iridaceae	<i>Cypella osteniana</i> Beauverd
Iridaceae	<i>Cypella unguiculata</i> (Baker) Roitman & A.Castillo
Iridaceae	<i>Herbertia crosae</i> Roitman & A.Castillo
Iridaceae	<i>Herbertia quareimana</i> Ravenna
Iridaceae	<i>Sisyrinchium claritae</i> Herter
Iridaceae	<i>Sisyrinchium rosenfurtii</i> I.M.Johnst.
Isoetaceae	<i>Isoetes ekmanii</i> Weber
Isoetaceae	<i>Isoetes weberi</i> Herter
Juncaceae	<i>Juncus capitatus</i> Weigel
Juncaceae	<i>Luzula campestris</i> (L.) DC. var. <i>ostenii</i> Mattf.
Lamiaceae	<i>Clinopodium brownei</i> (Sw.) Kuntz
Lamiaceae	<i>Cunila galioides</i> Benth.
Lamiaceae	<i>Cunila incana</i> Benth.
Lamiaceae	<i>Cunila menthiformis</i> Epling
Lamiaceae	<i>Cunila menthoides</i> Benth.
Lamiaceae	<i>Cunila spicata</i> Benth.
Lamiaceae	<i>Glechon spathulata</i> Benth.
Lamiaceae	<i>Glechon thymoides</i> Spreng.
Lamiaceae	<i>Hedeoma medium</i> Epling
Lamiaceae	<i>Hyptis brevipes</i> Poit.
Lamiaceae	<i>Hyptis muelleri</i> Briq.
Lamiaceae	<i>Salvia cardiophylla</i> Benth.
Lamiaceae	<i>Scutellaria platensis</i> Speg.
Lauraceae	<i>Cinnamomum amoenum</i> (Nees) Kosterm.
Leguminosae	<i>Acacia praecox</i> Grisebach
Leguminosae	<i>Adesmia globosa</i> Davyt & Izaguirre
Leguminosae	<i>Adesmia securigerifolia</i> Herter
Leguminosae	<i>Astragalus distinens</i> Macloskie
Leguminosae	<i>Chaetocalyx nigricans</i> Burkart
Leguminosae	<i>Chamaecrista serpens</i> (Linnaeus) Greene var. <i>grandiflora</i> (Bentham) Irwin & Barneby
Leguminosae	<i>Clitoria nana</i> Bentham

Leguminosae	<i>Crotalaria incana</i> Linnaeus
Leguminosae	<i>Crotalaria micans</i> Link
Leguminosae	<i>Crotalaria tweediana</i> Benth
Leguminosae	<i>Dalbergia frutescens</i> (Vell.) Britton
Leguminosae	<i>Desmodium cuneatum</i> Hooker & Arnott
Leguminosae	<i>Desmodium polygaloides</i> Chodat & Hassler
Leguminosae	<i>Desmodium venosum</i> Vogel
Leguminosae	<i>Discolobium psoraleaefolium</i> Benth
Leguminosae	<i>Enterolobium contortisiliquum</i> (Vell.) Morong
Leguminosae	<i>Galactia dimorphophylla</i> Fortunato
Leguminosae	<i>Galactia latisiliqua</i> Desvaux var. <i>orbicularis</i> Burkart
Leguminosae	<i>Galactia martioides</i> Burkart
Leguminosae	<i>Lathyrus nitens</i> Vogel
Leguminosae	<i>Lonchocarpus muehlbergianus</i> Hassl.
Leguminosae	<i>Lupinus bracteolaris</i> Desrousseaux var. <i>tenuifolius</i> (Arechavaleta) Smith
Leguminosae	<i>Lupinus lanatus</i> Benth
Leguminosae	<i>Lupinus linearis</i> Desrousseaux
Leguminosae	<i>Macroptilium erythroloma</i> (Benth) Urban
Leguminosae	<i>Mimosa amphigena</i> Burkart
Leguminosae	<i>Mimosa australis</i> Izaguirre & Beyhaut
Leguminosae	<i>Mimosa berroi</i> Burkart
Leguminosae	<i>Mimosa bifurca</i> Benth
Leguminosae	<i>Mimosa bimucronata</i> (De Candolle) Kuntze
Leguminosae	<i>Mimosa bonplandii</i> (Gillies ex Hooker & Arnott) Benth
Leguminosae	<i>Mimosa burkartii</i> Marchesi
Leguminosae	<i>Mimosa cruenta</i> Benth
Leguminosae	<i>Mimosa dolens</i> Vell.
Leguminosae	<i>Mimosa dutrae</i> Malme
Leguminosae	<i>Mimosa luciana</i> Barneby
Leguminosae	<i>Mimosa magentea</i> Izaguirre & Beyhaut
Leguminosae	<i>Mimosa ostenii</i> Spegazzini ex Burkart
Leguminosae	<i>Mimosa parvipinna</i> Benth
Leguminosae	<i>Mimosa pauperoides</i> (Burkart) Fortunato
Leguminosae	<i>Mimosa pedersenii</i> Barneby
Leguminosae	<i>Mimosa ramboi</i> Burkart
Leguminosae	<i>Mimosa reptans</i> Benth
Leguminosae	<i>Mimosa rupestris</i> Benth
Leguminosae	<i>Mimosa schleidenii</i> Herter
Leguminosae	<i>Mimosa tandilensis</i> Spegazzini
Leguminosae	<i>Mimosa trachycarpa</i> Benth
Leguminosae	<i>Mimosa tweediana</i> Barneby ex Glazier & Mackinder
Leguminosae	<i>Ornithopus micranthus</i> (Benth) Arechavaleta
Leguminosae	<i>Parapiptadenia rigida</i> (Benth) Brennan
Leguminosae	<i>Peltophorum dubium</i> (Sprengel) Tauber
Leguminosae	<i>Pomaria rubicunda</i> (Vogel) B.B. Simpson & G.P. Lewis
Leguminosae	<i>Rhynchosia edensis</i> Izaguirre & Beyhaut
Leguminosae	<i>Rhynchosia hauthalii</i> Harms ex Kuntze
Leguminosae	<i>Senna hirsuta</i> (Linnaeus) Irwin & Barneby var. <i>streptocarpa</i> Irwin & Barneby
Leguminosae	<i>Senna oblongifolia</i> (Vogel) Irwin & Barneby
Leguminosae	<i>Senna pendula</i> (Willdenow) Irwin & Barneby var. <i>paludicola</i> Irwin & Barneby

Leguminosae	<i>Tephrosia adunca</i> Bentham
Leguminosae	<i>Trifolium riograndense</i> Burkart subsp. <i>pseudocalyculatum</i> O. del Puerto
Leguminosae	<i>Trifolium riograndense</i> Burkart
Leguminosae	<i>Vicia graminea</i> Smith var. <i>transiens</i> Burkart
Leguminosae	<i>Vicia platensis</i> Spegazzini
Leguminosae	<i>Vicia stenophylla</i> Vogel
Leguminosae	<i>Vigna hookeri</i> Verdcourt
Leguminosae	<i>Zornia ovata</i> Vogel
Lentibulariaceae	<i>Utricularia laxa</i> A.St.-Hil. & Girard
Lentibulariaceae	<i>Utricularia tricolor</i> A.St.-Hil.
Linaceae	<i>Linum brevifolium</i> A.St.-Hil. & Naudin
Linaceae	<i>Linum burkartii</i> Mildner
Loasaceae	<i>Cajophora arechavaletae</i> (Urb.) Urb.
Loasaceae	<i>Mentzelia albescens</i> (Gillies ex Arn.) Griseb.
Loganiaceae	<i>Strychnos brasiliensis</i> (Spreng.) Mart.
Lomariopsidaceae	<i>Elaphoglossum gayanum</i> (Fée) Moore
Lomariopsidaceae	<i>Elaphoglossum lindbergii</i> (Mett. ex Kuhn) Rosenst.
Loranthaceae	<i>Tripodanthus flagellaris</i> (Cham. & Schltld.) Tiegh.
Lycopodiaceae	<i>Lycopodiella geometra</i> B.Ollg. & P.G. Windisch
Lythraceae	<i>Ammannia auriculata</i> Willd.
Lythraceae	<i>Cuphea lysimachioides</i> Cham. & Schltld.
Malpighiaceae	<i>Heladena multiflora</i> (Hook. & Arn.) Niedenzu
Malpighiaceae	<i>Heteropteris argyrophaea</i> A. Juss.
Malvaceae	<i>Abutilon pictum</i> (Gillies ex Hook. & Arn.) Walp.
Malvaceae	<i>Abutilon umbelliflorum</i> A.St.-Hil.
Malvaceae	<i>Calyculogygas uruguayensis</i> Krapov.
Malvaceae	<i>Malvella leprosa</i> (Ortega) Krapov.
Malvaceae	<i>Pavonia communis</i> A.St.-Hil.
Malvaceae	<i>Pavonia cymbalaria</i> A. St.-Hil. & Naudin
Malvaceae	<i>Pavonia glutinosa</i> Krapov. & Cristobal
Malvaceae	<i>Pavonia nana</i> R.E. Fries
Malvaceae	<i>Pavonia orientalis</i> Krapov.
Malvaceae	<i>Pavonia reticulata</i> Garke
Malvaceae	<i>Pavonia rosengurtii</i> Krapov. & Cristobal
Malvaceae	<i>Pavonia vitifolia</i> Hochr. Ex Chodat & Hassler
Malvaceae	<i>Sphaeralcea decipiens</i> (A.St.-Hil. & Naudin) Krapov.
Marsiliaceae	<i>Pilularia americana</i> A. Braun
Martyniaceae	<i>Craniolaria integrifolia</i> Cham.
Mayacaceae	<i>Mayaca sellowiana</i> Kunth
Melastomataceae	<i>Leandra australis</i> (Cham.) Cogn. var. <i>phaeotrica</i> (Naudin) Cogn.
Melastomataceae	<i>Miconia hyemalis</i> A. St.-Hil. & Naudin
Melastomataceae	<i>Tibouchina asperior</i> Cogniaux
Melastomataceae	<i>Tibouchina nitida</i> (Graham) Cogn.
Meliaceae	<i>Guarea macrophylla</i> Vahl ssp. <i>spiciflora</i> (A. Juss.) T. D. Pennington
Meliaceae	<i>Trichilia elegans</i> A. Juss.
Moraceae	<i>Ficus organensis</i> (Miq.) Miq.
Myrsinaceae	<i>Myrsine parvifolia</i> A.DC.
Myrsinaceae	<i>Myrsine umbellata</i> Mart.
Myrtaceae	<i>Campomanesia aurea</i> O. Berg
Myrtaceae	<i>Campomanesia xanthocarpa</i> O. Berg

Myrtaceae	<i>Eugenia involucrata</i> DC.
Myrtaceae	<i>Hexachlamys humilis</i> O. Berg
Myrtaceae	<i>Myrcia verticillaris</i> O. Berg
Myrtaceae	<i>Myrciaria tenella</i> (DC.) Berg.
Myrtaceae	<i>Plinia rivularis</i> (Cambess.) Rotman
Myrtaceae	<i>Psidium cattleianum</i> Sabine
Najadaceae	<i>Najas arguta</i> Kunth
Nyctaginaceae	<i>Alliona incarnata</i> L.
Nymphaeaceae	<i>Nymphaea prolifera</i> Wiersema
Nymphaeaceae	<i>Nymphaea amazonum</i> Mart. & Zucc. subsp. <i>pedersenii</i> Wiersema
Onagraceae	<i>Epilobium hirtigerum</i> A. Cunn.
Ophioglossaceae	<i>Botrychium australe</i> R.Br.
Ophioglossaceae	<i>Ophioglossum nudicaule</i> L. f.
Ophioglossaceae	<i>Ophioglossum reticulatum</i> L.
Orchidaceae	<i>Acianthera pubescens</i> (Lindl.) Pridgeon & M. W. Chase
Orchidaceae	<i>Acianthera sonderana</i> (Rchb.f.) Pridgeon & M. W. Chase
Orchidaceae	<i>Bipinnula biplumata</i> (Linnaeus fil) Reichenbach fil.
Orchidaceae	<i>Bipinnula gibertii</i> Reichenbach fil.
Orchidaceae	<i>Bipinnula montana</i> Arechavaleta
Orchidaceae	<i>Bipinnula polysyca</i> Kraenzlin
Orchidaceae	<i>Campylocentrum aromaticum</i> Barbosa Rodrigues
Orchidaceae	<i>Capanemia micromera</i> Barbosa Rodrigues
Orchidaceae	<i>Capanemia superflua</i> (Rchb.f.) Garay
Orchidaceae	<i>Chloraea bella</i> Hauman
Orchidaceae	<i>Cyclopogon longibracteatus</i> (Barbosa Rodrigues) Schleiter
Orchidaceae	<i>Cyrtopodium brandonianum</i> Barbosa Rodrigues
Orchidaceae	<i>Diskyphogyne arechavaletae</i> (Kraenzlin) Szlachenko & R.González
Orchidaceae	<i>Eltroplectris roseoalba</i> (Reichenbach fil) Hamer & Garay
Orchidaceae	<i>Eulophia ruwenzoriensis</i> Rendle
Orchidaceae	<i>Galeandra beyrichii</i> Reichenbach fil.
Orchidaceae	<i>Habenaria leucosantha</i> Barbosa Rodrigues
Orchidaceae	<i>Habenaria paiveana</i> Reichenbach fil
Orchidaceae	<i>Habenaria pentadactyla</i> Lindley
Orchidaceae	<i>Malaxis parthonii</i> C. Morr.
Orchidaceae	<i>Malaxis spicata</i> Sw.
Orchidaceae	<i>Oncidium barbatum</i> Lindley
Orchidaceae	<i>Oncidium longipes</i> Lindley
Orchidaceae	<i>Pelexia lindmanii</i> Kraenzlin
Orchidaceae	<i>Prescottia ostenii</i> Pabst
Orchidaceae	<i>Skeptrostachys montevidensis</i> (Barbosa Rodrigues) Garay
Orchidaceae	<i>Skeptrostachys paraguayensis</i> (Reichenbach fil.) Garay
Orchidaceae	<i>Stigmatosema polyaden</i> (Velloso) Garay
Orchidaceae	<i>Trichocentrum pumilum</i> (Lindley) M.W. Chase & N.H. Williams
Osmundaceae	<i>Osmundastrum cinnamomeum</i> (L.) C. Presl
Oxalidaceae	<i>Oxalis kurtziana</i> Arechav.
Oxalidaceae	<i>Oxalis maldonadoensis</i> Knuth
Oxalidaceae	<i>Oxalis monticola</i> Arechav.
Oxalidaceae	<i>Oxalis rupestris</i> A. St. Hil.
Passifloraceae	<i>Passiflora elegans</i> Mast.
Phytolaccaceae	<i>Microtea scabrida</i> Urb.

Phytolaccaceae	<i>Petiveria alliacea</i> L.
Phytolaccaceae	<i>Phytolacca americana</i> L.
Phytolaccaceae	<i>Rivinia humilis</i> L.
Piperaceae	<i>Peperomia comarapana</i> C.DC.
Piperaceae	<i>Peperomia hispidula</i> (Sw.) A. Dietr.
Piperaceae	<i>Peperomia pereskiiifolia</i> (Jacq.) Humb., Bonpl. & Kunth
Piperaceae	<i>Piper mikanianum</i> (Kunth) Steud.
Plantaginaceae	<i>Plantago berroi</i> Pilg.
Plantaginaceae	<i>Plantago commersoniana</i> Decne.ex Barnéoud
Plantaginaceae	<i>Plantago heterophylla</i> Nutt.
Poaceae	<i>Acroceras zizanioides</i> Kunth
Poaceae	<i>Agrostis lenis</i> Rosengurttt, Arrillaga & Izaguirre
Poaceae	<i>Alopecurus bonariensis</i> Parodi & Thell.
Poaceae	<i>Andropogon glaucophyllus</i> Rosengurttt, Arrillaga & Izaguirre
Poaceae	<i>Andropogon lindmanii</i> Hackel
Poaceae	<i>Aristida echinulata</i> Rosengurttt & Izaguirre
Poaceae	<i>Aristida hackelii</i> Arechavaleta
Poaceae	<i>Aristida megapotamica</i> Sprengel
Poaceae	<i>Aristida uruguayensis</i> Henrard var. <i>laevis</i> Caro
Poaceae	<i>Chascolytrum parodianum</i> (Rosengurttt, Arrillaga & Izaguirre) Matthei
Poaceae	<i>Chloris berroi</i> Arechavaleta
Poaceae	<i>Chusquea juergensii</i> Hackel
Poaceae	<i>Danthonia rhizomata</i> Swallen
Poaceae	<i>Deyeuxia alba</i> J. Presl var. <i>tricholemma</i> Rosengurttt, Arrillaga & Izaguirre
Poaceae	<i>Digitaria californica</i> (Bentham) Henrard
Poaceae	<i>Digitaria cuyabensis</i> (Trinius) Parodi
Poaceae	<i>Digitaria eriostachya</i> Mez
Poaceae	<i>Digitaria phaeotrix</i> (Trinius) Parodi var. <i>adusta</i> (Nees) Grisebach
Poaceae	<i>Digitaria sacchariflora</i> (Nees) Henrard
Poaceae	<i>Echinochloa polystachya</i> (Kunth) Hitchcock
Poaceae	<i>Eragrostis perennis</i> Döll
Poaceae	<i>Erianthecium bulbosum</i> Parodi
Poaceae	<i>Eriochrysis cayennensis</i> P. Beauv.
Poaceae	<i>Eustachys distichophylla</i> (Lagasca) Nees
Poaceae	<i>Festuca fimbriata</i> Nees
Poaceae	<i>Guadua chacoensis</i> (Rojas) Londoño & P. Peterson
Poaceae	<i>Gymnopogon burchellii</i> (Munro ex Döll) Ekman
Poaceae	<i>Gymnopogon legrandii</i> Rosengurttt, Arrillaga & Izaguirre
Poaceae	<i>Homolepis glutinosa</i> (Swartz) Zuloaga & Soderstr.
Poaceae	<i>Hordeum flexuosum</i> Nees ex Steudel
Poaceae	<i>Hymenachne pernambucense</i> (Sprengel) Zuloaga
Poaceae	<i>Hypogynium virgatum</i> (Desvaux) Dandy
Poaceae	<i>Ichnanthus pallens</i> (Swartz) Munro ex Bentham
Poaceae	<i>Jarava juncooides</i> (Spegazzini) Peñailillo
Poaceae	<i>Jarava subnitida</i> (Rosengurttt & Arrillaga) Peñailillo
Poaceae	<i>Leptochloa chloridiformis</i> (Hackel) Parodii
Poaceae	<i>Litachne pauciflora</i> (Swartz) P. Beauv.
Poaceae	<i>Melica animarum</i> Mujica-Sallés & M. Marchi
Poaceae	<i>Melica brevicoronata</i> Rosengurttt, Arrillaga & Izaguirre
Poaceae	<i>Melica parodiana</i> Torres

Poaceae	<i>Melica serrana</i> Mujica-Sallés & M. Marchi
Poaceae	<i>Nasella arechavaletae</i> (Spegazzini) Barkworth
Poaceae	<i>Nasella crassiflora</i> (Rosengurt & Arrillaga) Barkworth
Poaceae	<i>Nasella entrerriensis</i> (Burkart) Peñailillo
Poaceae	<i>Nasella leptocoronata</i> (Rosengurt & Arrillaga) Barkworth
Poaceae	<i>Nasella longicoronata</i> (Rosengurt & Arrillaga) Barkworth
Poaceae	<i>Nasella pauciciliata</i> (Rosengurt & Izaguirre) Barkworth
Poaceae	<i>Nasella quinqueciliata</i> (Rosengurt & Izaguirre) Barkworth & Torres
Poaceae	<i>Nasella rosengurtii</i> (Chase) Barkworth
Poaceae	<i>Nasella spegazzinii</i> (Arechavaleta) Barkworth
Poaceae	<i>Nasella tenuiculmis</i> (Hackel) Peñailillo
Poaceae	<i>Nasella torquata</i> (Spegazzini) Barkworth
Poaceae	<i>Oplismenopsis najada</i> (Hackel & Arechavaleta) Parodi
Poaceae	<i>Panicum olyroides</i> Humbold, Bonpland & Kunth subsp. <i>hirsutum</i> Henrad
Poaceae	<i>Panicum peladoense</i> Henrad
Poaceae	<i>Panicum sellowii</i> Nees
Poaceae	<i>Panicum trichanthum</i> Nees
Poaceae	<i>Panicum validum</i> Mez
Poaceae	<i>Paspalum durifolium</i> Mez
Poaceae	<i>Paspalum equitans</i> Mez
Poaceae	<i>Paspalum erianthum</i> Nees ex Trinius
Poaceae	<i>Paspalum falcatum</i> Nees ex Steudel
Poaceae	<i>Paspalum glaucescens</i> Hackel
Poaceae	<i>Paspalum guenoarum</i> Arechavaleta var. <i>rojasii</i> (Hackel) Parodi ex Burkart
Poaceae	<i>Paspalum jurgensii</i> Hackel
Poaceae	<i>Paspalum notatum</i> Flügge var. <i>saurae</i> Parodi
Poaceae	<i>Paspalum paniculatum</i> Linnaeus
Poaceae	<i>Paspalum repens</i> Bergius
Poaceae	<i>Paspalum simplex</i> Morong
Poaceae	<i>Paspalum stellatum</i> Humbold & Bonpland ex Flügge
Poaceae	<i>Paspalum umbrosum</i> Trinius
Poaceae	<i>Paspalum unispicatum</i> (Scribner & Merrill) Nash
Poaceae	<i>Pharus lappulaceus</i> Aublet
Poaceae	<i>Phragmites australis</i> (Cavanilles) Trinius ex Steudel
Poaceae	<i>Piptochaetium calvescens</i> Parodi
Poaceae	<i>Piptochaetium cucullatum</i> Rosengurt & Izaguirre
Poaceae	<i>Piptochaetium hackelii</i> (Arechavaleta) Parodi
Poaceae	<i>Piptochaetium jubatum</i> Henrad
Poaceae	<i>Piptochaetium medium</i> (Spegazzini) Torres
Poaceae	<i>Polypogon parvulus</i> Rosengurt, Arrillaga & Izaguirre
Poaceae	<i>Puccinellia glaucescens</i> (Philippi) Parodi
Poaceae	<i>Rhynchoryza subulata</i> (Nees) Baillon
Poaceae	<i>Saccharum asper</i> (Nees) Steudel
Poaceae	<i>Saccharum villosum</i> Steudel
Poaceae	<i>Sacciolepis vilvodes</i> (Trinius) Chase
Poaceae	<i>Schizachyrium gracilipes</i> (Hackel) Camus
Poaceae	<i>Setaria lachnea</i> (Nees) Kunth
Poaceae	<i>Setaria pampeana</i> Parodi ex Nicora
Poaceae	<i>Setaria rosengurtii</i> Nicora var. <i>uruguayensis</i> Pensiero
Poaceae	<i>Sorghastrum setosum</i> (Grisebach) Hitchcock

Poaceae	<i>Sorghastrum stipoides</i> (Kunth) Nash
Poaceae	<i>Sorghastrum viride</i> Swallen
Poaceae	<i>Spartina longispica</i> Hauman & Parodi
Poaceae	<i>Sporobolus monandrus</i> Rosengurttt, Arrillaga & Izaguirre
Poaceae	<i>Sporobolus multinodis</i> Hackel
Poaceae	<i>Trichloris crinita</i> (Lagasca) Parodi
Poaceae	<i>Tripogon ekmanii</i> Nicora & Rúgolo
Poaceae	<i>Willkommia texana</i> Hitchcock. subsp. <i>stolonifera</i> Parodi
Podostemaceae	<i>Podostemum comatum</i> Hicken
Podostemaceae	<i>Podostemum distichum</i> (Cham.) Wedd.
Podostemaceae	<i>Podostemum muellerii</i> Warm.
Podostemaceae	<i>Podostemum rutifolium</i> Warm.
Podostemaceae	<i>Tristicha trifaria</i> (Bory ex Willd.) Spreng.
Polygalaceae	<i>Polygala timoutoides</i> Chodat
Polygonaceae	<i>Coccoloba argentinensis</i> Speg.
Polypodiaceae	<i>Niphidium crassifolium</i> (L.) Lellinger
Polypodiaceae	<i>Pecluma filicula</i> (Kaulf.) M. G. Price
Polypodiaceae	<i>Pecluma pectinatiformis</i> (Lindm.) M. G. Price
Polypodiaceae	<i>Pecluma sicca</i> (Lindm.) M. G. Price
Polypodiaceae	<i>Pleopeltis macrocarpa</i> (Bory ex Willd.) Kaulfuss
Pontederiaceae	<i>Heteranthera reniformis</i> Ruiz & Pav.
Pontederiaceae	<i>Heteranthera zosterifolia</i> Mart.
Portulacaceae	<i>Calandrinia ciliata</i> (Ruiz & Pav.) DC.?
Potamogetonaceae	<i>Potamogeton illinoensis</i> Morong
Potamogetonaceae	<i>Potamogeton montevidensis</i> A.W. Benn.
Primulaceae	<i>Anagallis filiformis</i> Cham. & Schltld.
Psilotaceae	<i>Psilotum nudum</i> (L.)P.Beauv.
Pteridaceae	<i>Anogramma osteniana</i> Dutra
Pteridaceae	<i>Cheilanthes juergensii</i> Rosenst.
Pteridaceae	<i>Cheilanthes tweediana</i> Hook.
Pteridaceae	<i>Doryopteris nobilis</i> (T. Moore) C. Chr.
Pteridaceae	<i>Eriosorus myriophyllus</i> (Sw.) Copel.
Pteridaceae	<i>Pityrogramma calomelanos</i> (L.) Link
Rafflesiaceae	<i>Pilostyles blanchetii</i> (Gardn.) R.Br.
Rafflesiaceae	<i>Pilostyles calliandrae</i> (Gardn.) R.Br.
Rubiaceae	<i>Borreria brachystemonoides</i> Cham. & Schltld.
Rubiaceae	<i>Borreria ocymoides</i> (Burm. f.) DC.
Rubiaceae	<i>Galium atherodes</i> Spreng.
Rubiaceae	<i>Galium equisetoides</i> (Cham. & Schltld.) Standl.
Rubiaceae	<i>Galium humile</i> Cham. & Schltld.
Rubiaceae	<i>Galium megapotamicum</i> Spreng.
Rubiaceae	<i>Galium ostenianum</i> (Standl.) Dempster
Rubiaceae	<i>Galium uruguayense</i> Bacigalupo
Rubiaceae	<i>Mitracarpus villosus</i> (Sw.) DC.
Rubiaceae	<i>Randia armata</i> DC.
Rubiaceae	<i>Staelia thymoides</i> Cham. & Schltld.
Sapindaceae	<i>Allophylus guaraniticus</i> (A.St.-Hil.) Radlk.
Sapindaceae	<i>Serjania herteri</i> Ferrucci
Sapotaceae	<i>Sideroxylon obtusifolium</i> (Roem. & Schult.) T .D. Penn.
Scrophulariaceae	<i>Agalinis digitalis</i> (Benth.) Barringer

Scrophulariaceae	<i>Agalinis linarioides</i> (Cham. & Schltdl.) D'Arcy
Scrophulariaceae	<i>Calceolaria parviflora</i> Benth.
Scrophulariaceae	<i>Mecardonia berroi</i> Marchesi
Scrophulariaceae	<i>Micranthemum tweediei</i> Benth.
Scrophulariaceae	<i>Scoparia ericacea</i> Cham. & Schltdl.
Scrophulariaceae	<i>Stemodia lanceolata</i> Benth.
Simaroubaceae	<i>Picramnia sellowii</i> Planch.
Solanaceae	<i>Brunfelsia australis</i> Benth.
Solanaceae	<i>Calibrachoa humilis</i> (R. E. Fr.) Stehmann & Semir
Solanaceae	<i>Calibrachoa linearis</i> (Hooker) Wijsman
Solanaceae	<i>Capsicum baccatum</i> L.
Solanaceae	<i>Lycium cestroides</i> Schltdl.
Solanaceae	<i>Lycium ciliatum</i> Schltdl.
Solanaceae	<i>Lycium vimineum</i> Miers
Solanaceae	<i>Nierembergia aristata</i> D. Don
Solanaceae	<i>Nierembergia calycina</i> Hook.
Solanaceae	<i>Nierembergia ericoides</i> Miers
Solanaceae	<i>Nierembergia micrantha</i> Cabrera
Solanaceae	<i>Petunia integrifolia</i> (Hooker) Schinz & Thell. ssp. <i>depauperata</i> (R.E.Fries) L.B.Sm. & Downs
Solanaceae	<i>Sclerophylax lorentzianus</i> H.Hoffm.
Solanaceae	<i>Sessea vestioides</i> (Schltdl.) Hunziker
Solanaceae	<i>Solanum chacoense</i> Bitter
Solanaceae	<i>Solanum commersonii</i> Dunal ex Poir. subsp. <i>malmeanum</i> (Bitter) Hawkes & Hjert.
Solanaceae	<i>Solanum delicatulum</i> L. B. Smith & Downs
Solanaceae	<i>Solanum platense</i> Dieckman
Solanaceae	<i>Solanum pygmaeum</i> Cav.
Thelypteridaceae	<i>Thelypteris amambayensis</i> (H.Christ) Ponce
Thelypteridaceae	<i>Thelypteris hispidula</i> (Decne.) C.F.Reed
Thelypteridaceae	<i>Thelypteris metteniana</i> Ching
Thelypteridaceae	<i>Thelypteris patens</i> (Sw.) Small
Turneraceae	<i>Piriqueta suborbicularis</i> (A. St.-Hil. & Naudin) Arbo
Turneraceae	<i>Piriqueta taubatensis</i> (Urb.) Arbo
Verbenaceae	<i>Aloysia pulchra</i> (Briq.) Moldenke
Verbenaceae	<i>Glandularia corymbosa</i> (Ruiz & Pavón) O'Leary & P.Peralta
Verbenaceae	<i>Glandularia herteri</i> (Moldenke) Tronc.
Verbenaceae	<i>Glandularia lobata</i> (Vell.) P. Peralta & Thode
Verbenaceae	<i>Glandularia megapotamica</i> (Spreng.) Cabrera & G. Dawson
Verbenaceae	<i>Glandularia sessilis</i> (Cham.) Tronc.
Verbenaceae	<i>Glandularia tenera</i> (Spreng.) Cabrera
Verbenaceae	<i>Lippia hieracifolia</i> Cham.
Verbenaceae	<i>Lippia turbinata</i> Griseb.
Verbenaceae	<i>Phyla reptans</i> (Kunth) Greene
Violaceae	<i>Hybanthus communis</i> (A. St.-Hil.) Taub.
Viscaceae	<i>Phoradendron liga</i> (Gillies ex Hook. & Arn.) Eichler
Viscaceae	<i>Phoradendron reductum</i> Trel.
Vitaceae	<i>Cissus verticillata</i> (L.) Nicolson et C.E.Jarvis subsp. <i>verticillata</i>
Zanichelliaceae	<i>Zanichellia palustris</i> L.
Zygophyllaceae	<i>Porlieria microphylla</i> (Baill.) Descole, O'Donell & Lourteig

Moluscos continentales prioritarios para el SNAP	
Familia	Especie científica
Corbiculidae	<i>Cyanocyclus limosa</i>
Corbiculidae	<i>Cyanocyclus paranensis</i>
Hyriidae	<i>Castalia ambigua inflata</i>
Hyriidae	<i>Castalia martensi</i>
Hyriidae	<i>Castalia psammoica</i>
Hyriidae	<i>Diplodon burroughianus burroughianus</i>
Hyriidae	<i>Diplodon charruanus</i>
Hyriidae	<i>Diplodon delodontus delodontus</i>
Hyriidae	<i>Diplodon delodontus wymanii</i>
Hyriidae	<i>Diplodon funebris</i>
Hyriidae	<i>Diplodon guaranianus</i>
Hyriidae	<i>Diplodon parallelopipedon</i>
Hyriidae	<i>Diplodon paranensis</i>
Hyriidae	<i>Diplodon peraeformis</i>
Hyriidae	<i>Diplodon piceus</i>
Hyriidae	<i>Diplodon pilsbryi</i>
Hyriidae	<i>Diplodon rhuacoicus</i>
Hyriidae	<i>Diplodon solisianus</i>
Hyriidae	<i>Diplodon uruguayensis</i>
Hyriidae	<i>Diplodon variabilis</i>
Mycetopodidae	<i>Anodontites ensiformis</i>
Mycetopodidae	<i>Anodontites ferrarisii</i>
Mycetopodidae	<i>Anodontites lucidus</i>
Mycetopodidae	<i>Anodontites patagonicus</i>
Mycetopodidae	<i>Anodontites tenebricosus</i>
Mycetopodidae	<i>Anodontites trapesialis</i>
Mycetopodidae	<i>Anodontites trapezeus</i>
Mycetopodidae	<i>Anodontites trigonus</i>
Mycetopodidae	<i>Fossula fossiculifera</i>
Mycetopodidae	<i>Leila blainvilleana</i>
Mycetopodidae	<i>Monocondylaea corrientesensis</i>
Mycetopodidae	<i>Monocondylaea minuana</i>
Mycetopodidae	<i>Monocondylaea paraguayana</i>
Mycetopodidae	<i>Mycetopoda legumen</i>
Mycetopodidae	<i>Mycetopoda siliquosa</i>
Sphaeriidae	<i>Eupera doellojuradoi</i>
Sphaeriidae	<i>Eupera klappenbachi</i>
Sphaeriidae	<i>Eupera platensis</i>
Sphaeriidae	<i>Pisidium dorbignyi</i>
Sphaeriidae	<i>Pisidium taraguayense</i>
Ampullariidae	<i>Asolene platae</i>
Ampullariidae	<i>Asolene pulchella</i>
Ampullariidae	<i>Felipponea elongata</i>
Ampullariidae	<i>Felipponea iheringi</i>
Ampullariidae	<i>Felipponea nertiniformis</i>
Ampullariidae	<i>Pomacea scalaris</i>
Ampullariidae	<i>Pomella megastoma</i>
Chiliniidae	<i>Chilina fluminea</i>

Chilinidae	<i>Chilina parva</i>
Chilinidae	<i>Chilina rushii</i>
Cochliopidae	<i>Heleobia robusta</i>
Cochliopidae	<i>Heleobia uruguayana</i>
Lithoglyphidae	<i>Potamolithus agapetus</i>
Lithoglyphidae	<i>Potamolithus buschii</i>
Lithoglyphidae	<i>Potamolithus carinifer</i>
Lithoglyphidae	<i>Potamolithus catharinae</i>
Lithoglyphidae	<i>Potamolithus doeringi</i>
Lithoglyphidae	<i>Potamolithus felipponei felipponei</i>
Lithoglyphidae	<i>Potamolithus hidalgoi</i>
Lithoglyphidae	<i>Potamolithus iheringi</i>
Lithoglyphidae	<i>Potamolithus lapidum</i>
Lithoglyphidae	<i>Potamolithus orbigny</i>
Lithoglyphidae	<i>Potamolithus peristomatus</i>
Lithoglyphidae	<i>Potamolithus petitianus sykesii sykesii</i>
Lithoglyphidae	<i>Potamolithus philippianus</i>
Lithoglyphidae	<i>Potamolithus quadratus</i>
Lithoglyphidae	<i>Potamolithus rushii</i>
Lithoglyphidae	<i>Potamolithus simplex</i>
Lithoglyphidae	<i>Potamolithus tricostatus</i>
Ferussaciidae	<i>Cecilioides sp.</i>
Helicodiscidae	<i>Zilchogyra costellata</i>
Megalobulimidae	<i>Megalobulimus globosus</i>
Megalobulimidae	<i>Megalobulimus oblongus elongatus</i>
Megalobulimidae	<i>Megalobulimus oblongus formicacorsii</i>
Megalobulimidae	<i>Megalobulimus oblongus musculus</i>
Orthalicidae	<i>Bulimulus corderoi</i>
Orthalicidae	<i>Bulimulus gorritiensis</i>
Orthalicidae	<i>Bulimulus hendersoni</i>
Orthalicidae	<i>Bulimulus rushii</i>
Orthalicidae	<i>Bulimulus vesicalis uruguayanus</i>
Orthalicidae	<i>Drymaeus papyraceus papyrifactus</i>
Orthalicidae	<i>Drymaeus sp.</i>
Orthalicidae	<i>Spixia corderoi</i>
Orthalicidae	<i>Spixia demedinai</i>
Orthalicidae	<i>Spixia kuhnoltziana</i>
Streptaxidae	<i>Artemon cf. octephilus</i>
Streptaxidae	<i>Artemon cf. candidus</i>
Streptaxidae	<i>Artemon cf. depressus</i>
Strophocheilidae	<i>Anthinus albolabiatus</i>
Strophocheilidae	<i>Austroborus lutescens</i>
Succineidae	<i>Succinea felipponei</i>
Systrophiidae	<i>Drepanostomella uruguayana</i>
Systrophiidae	<i>Miradiscops brasiliensis</i>

Peces prioritarios para el SNAP

Familia	Nombre científico
Anostomidae	<i>Leporinus amae</i>
Auchenipteridae	<i>Tatia boemia</i>
Characidae	<i>Astyanax laticeps</i>
Characidae	<i>Ectreopaterus uruguayensis</i>
Characidae	<i>Hyphessobrycon boulengeri</i>
Characidae	<i>Mimagoniates inegalus</i>
Cichlidae	<i>Apistogramma borelli</i>
Cichlidae	<i>Crenicichla punctata</i>
Cichlidae	<i>Crenicichla tendybaguassu</i>
Cichlidae	<i>Gymnogeophagus labiatus</i>
Cichlidae	<i>Gymnogeophagus tiraparae</i>
Crenuchidae	<i>Characidium orientale</i>
Heptapteridae	<i>Heptapterus sympterigium</i>
Loricariidae	<i>Loricariichthys edentatus</i>
Pimelodidae	<i>Pimelodus pintado</i>
Potamotrygonidae	<i>Potamotrygon brachyura</i>
Potamotrygonidae	<i>Potamotrygon motoro</i>
Pseudopimelodidae	<i>Microglanis eurystoma</i>
Rivulidae	<i>Austrolebias affinis</i>
Rivulidae	<i>Austrolebias alexandri</i>
Rivulidae	<i>Austrolebias arachan</i>
Rivulidae	<i>Austrolebias bellottii</i>
Rivulidae	<i>Austrolebias charrua</i>
Rivulidae	<i>Austrolebias cheradophilus</i>
Rivulidae	<i>Austrolebias cinereus</i>
Rivulidae	<i>Austrolebias elongatus</i>
Rivulidae	<i>Austrolebias gymnoventris</i>
Rivulidae	<i>Austrolebias luteoflamulatus</i>
Rivulidae	<i>Austrolebias melanoorus</i>
Rivulidae	<i>Austrolebias nigripinnis</i>
Rivulidae	<i>Austrolebias periodicus</i>
Rivulidae	<i>Austrolebias prognathus</i>
Rivulidae	<i>Austrolebias quirogai</i>
Rivulidae	<i>Austrolebias reicherti</i>
Rivulidae	<i>Austrolebias vazferreirai</i>
Rivulidae	<i>Austrolebias viarius</i>
Rivulidae	<i>Austrolebias wolterstorffi</i>
Rivulidae	<i>Cynopoecilus melanotaenia</i>

Anfibios prioritarios para el SNAP	
Familia	Nombre científico
Bufonidae	<i>Melanophryniscus devincenzii</i>
Bufonidae	<i>Melanophryniscus langonei</i>
Bufonidae	<i>Melanophryniscus montevidensis</i>
Bufonidae	<i>Melanophryniscus pachyrhynus</i>
Bufonidae	<i>Melanophryniscus sanmartini</i>
Bufonidae	<i>Rhinella achavali</i>
Ceratophryidae	<i>Ceratophrys ornata</i>
Hylidae	<i>Argenteohyla siemersi</i>
Hylidae	<i>Hypsiboas albopunctatus</i>
Hylidae	<i>Pseudis limellum</i>
Hylidae	<i>Scinax aromothyella</i>
Leiuperidae	<i>Physalaemus cuvieri</i>
Leiuperidae	<i>Physalaemus fernandezae</i>
Leiuperidae	<i>Pleurodema bibroni</i>
Leptodactylidae	<i>Leptodactylus furnarius</i>
Leptodactylidae	<i>Leptodactylus podicipinus</i>
Leptodactylidae	<i>Leptodactylus chaquensis</i>
Odontophrynidae	<i>Odontophrynus maisuma</i>
Typhlonectidae	<i>Chthonerpeton indistinctum</i>

Reptiles prioritarios para el SNAP	
Familia	Nombre Científico
Chelidae	<i>Acanthochelys spixii</i>
Amphisbaenidae	<i>Amphisbaena microcephala</i>
Polychrotidae	<i>Anisolepis undulatus</i>
Colubridae	<i>Boiruna maculata</i>
Colubridae	<i>Calamodontophis paucidens</i>
Cheloniidae	<i>Chelonia mydas</i>
Colubridae	<i>Chironius bicarinatus</i>
Teiidae	<i>Cnemidophorus charrua</i>
Viperidae	<i>Crotalus durissus terrificus</i>
Boidae	<i>Eunectes notaeus</i>
Gekkonidae	<i>Homonota uruguayensis</i>
Colubridae	<i>Leptophis marginatus</i>
Liolaemidae	<i>Liolaemus occipitalis</i>
Liolaemidae	<i>Liolaemus wiegmannii</i>
Colubridae	<i>Liophis almadensis</i>
Leptotyphlopidae	<i>Liotyphlops ternetzii</i>
Colubridae	<i>Lygophis flavifrenatus</i>
Colubridae	<i>Philodryas olfersii olfersii</i>
Chelidae	<i>Phrynops willamsi</i>
Colubridae	<i>Sibynomorphus turgidus</i>
Tropiduridae	<i>Stenocercus azureus</i>
Colubridae	<i>Taeniophallus poecilopogon</i>
Tropiduridae	<i>Tropidurus torquatus</i>
Colubridae	<i>Xenodon histricus</i>

Aves prioritarias para el SNAP	
Familia	Nombre científico
Anatidae	<i>Coscoroba coscoroba</i>
Anatidae	<i>Cygnus melancoryphus</i>
Caprimulgidae	<i>Nyctidromus albicollis</i>
Charadriidae	<i>Pluvialis dominica</i>
Conopophagidae	<i>Conopophaga lineata</i>
Corvidae	<i>Cyanocorax caeruleus</i>
Fringillidae	<i>Euphonia chlorotica</i>
Fringillidae	<i>Euphonia cyanocephala</i>
Furnariidae	<i>Coryphistera alaudina</i>
Furnariidae	<i>Cranioleuca sulphurifera</i>
Furnariidae	<i>Lepidocolaptes falcinellus</i>
Furnariidae	<i>Limnortyx rectirostris</i>
Furnariidae	<i>Limnortyx curvirostris</i>
Furnariidae	<i>Phacellodomus ruber</i>
Furnariidae	<i>Sittasomus griseicapillus</i>
Furnariidae	<i>Spartonoica maluroides</i>
Haematopodidae	<i>Haematopus palliatus</i>
Icteridae	<i>Amblyramphus holosericeus</i>
Icteridae	<i>Sturnella defilippii</i>
Icteridae	<i>Xanthopsar flavus</i>
Laridae	<i>Larus atlanticus</i>
Laridae	<i>Larus cirrocephalus</i>
Laridae	<i>Sterna hirundinacea</i>
Laridae	<i>Sterna hirundo</i>
Laridae	<i>Thalasseus maximus</i>
Laridae	<i>Thalasseus sandvicensis eurygnatha</i>
Motacillidae	<i>Anthus nattereri</i>
Phoenicopteridae	<i>Phoenicopus chilensis</i>
Psittacidae	<i>Pyrrhura frontalis</i>
Rallidae	<i>Porzana spiloptera</i>
Ramphastidae	<i>Ramphastos toco</i>
Rostratulidae	<i>Nycticryphes semicollaris</i>
Scolopacidae	<i>Bartramia longicauda</i>
Scolopacidae	<i>Calidris alba</i>
Scolopacidae	<i>Calidris canutus rufa</i>
Scolopacidae	<i>Calidris fuscicollis</i>
Scolopacidae	<i>Tryngites subruficollis</i>
Thraupidae	<i>Emberizoides herbicola</i>
Thraupidae	<i>Emberizoides ypiranganus</i>
Thraupidae	<i>Gubernatrix cristata</i>
Thraupidae	<i>Paroaria capitata</i>
Thraupidae	<i>Saltator coerulescens</i>

Thraupidae	<i>Sporophila bouvreuil</i>
Thraupidae	<i>Sporophila cinnamomea</i>
Thraupidae	<i>Sporophila hypochroma</i>
Thraupidae	<i>Sporophila palustris</i>
Thraupidae	<i>Sporophila ruficollis</i>
Thraupidae	<i>Volatina jacarina</i>
Tinamidae	<i>Crypturellus obsoletus</i>
Troglodytidae	<i>Cistothorus platensis</i>
Tyrannidae	<i>Elaenia obscura</i>
Tyrannidae	<i>Elaenia spectabilis</i>
Tyrannidae	<i>Hemitricus margaritaceiventer</i>
Tyrannidae	<i>Poecilatriccus plumbeiceps</i>
Tyrannidae	<i>Polystictus pectoralis</i>
Tyrannidae	<i>Pseudocolopteryx sclateri</i>
Tyrannidae	<i>Xolmis dominicana</i>

Mamíferos prioritarios para el SNAP	
Familia	Nombre científico
Balaenidae	<i>Eubalaena australis</i>
Canidae	<i>Chrysocyon brachyurus</i>
Caviidae	<i>Cavia magna</i>
Cervidae	<i>Blastocerus dichotomus</i>
Cervidae	<i>Ozotoceros bezoarticus</i> ssp.
Cricetidae	<i>Wilfredomys oenax</i>
Ctenomyidae	<i>Ctenomys pearsoni</i>
Ctenomyidae	<i>Ctenomys rionegrensis</i>
Cuniculidae	<i>Cuniculus paca</i>
Dasypodidae	<i>Cabassous tatouay</i>
Delphinidae	<i>Tursiops truncatus</i> <i>gephyreus</i>
Didelphidae	<i>Chironectes minimus</i>
Didelphidae	<i>Cryptonanus</i> cf. <i>Chacoensis</i>
Didelphidae	<i>Cryptonanus</i> sp.
Didelphidae	<i>Gracilinanus</i> sp.
Didelphidae	Thylamyini sp. indet.
Erethizontidae	<i>Sphiggurus spinosus</i>
Felidae	<i>Leopardus braccatus</i>
Felidae	<i>Leopardus pardalis</i>
Felidae	<i>Leopardus wiedii</i>
Felidae	<i>Puma concolor</i>
Iniidae	<i>Pontoporia blainvillei</i>
Molossidae	<i>Eumops patagonicus</i>
Molossidae	<i>Molossops temminckii</i>
Molossidae	<i>Molossus rufus</i>
Molossidae	<i>Promops centralis</i>

Mustelidae	<i>Pteronura brasiliensis</i>
Myrmecophagidae	<i>Tamandua tetradactyla</i>
Otariidae	<i>Arctocephalus australis</i>
Otariidae	<i>Otaria flavescens</i>
Phyllostomidae	<i>Platyrrhinus lineatus</i>
Phyllostomidae	<i>Sturnira lilium</i>
Procyonidae	<i>Nasua nasua</i>
Vespertilionidae	<i>Eptesicus diminutus</i>
Vespertilionidae	<i>Histiotus cf. velatus</i>
Vespertilionidae	<i>Myotis nigricans</i>

ANEXO 6: Vertebrados vulnerables al cambio climático en Uruguay (Soutullo et al. 2012b).

Anfibios		
Nombre científico	Nombre común	Índice de vulnerabilidad
<i>Melanophryniscus montevidensis</i>	Sapito de Darwin	99
<i>Melanophryniscus langonei</i>	Sapito de Langone	66
<i>Melanophryniscus atroluteus</i>	Sapito banderita espanola	60
<i>Melanophryniscus devincenzii</i>	Sapito de Devincenzi	60
<i>Melanophryniscus pachyrhynus</i>	Sapito de Sao Lorencó	60
<i>Melanophryniscus sanmartini</i>	Sapito de San Martín	60
Reptiles		
Nombre científico	Nombre común	Índice de vulnerabilidad
<i>Liolaemus wiegmannii</i>	Lagartija de la arena de Weigmann	77
Aves		
Nombre científico	Nombre común	Índice de vulnerabilidad
<i>Porzana spiloptera</i>	Burrito Plomizo	80
<i>Larus atlanticus</i>	Gaviota Cangrejera	72
<i>Sturnella defilippii</i>	Loica Pampeana	72
<i>Alectrurus risora</i>	Tijereta de las Pajas	70
<i>Coturnicops notatus</i>	Burrito Enano	64
<i>Pardirallus maculatus</i>	Gallineta Overa	64
<i>Pluvialis squatarola</i>	Chorlo Artico	64
<i>Charadrius semipalmatus</i>	Chorlo Palmado	64
<i>Calidris canutus</i>	Playero Rojizo	64
<i>Cygnus melancoryphus</i>	Cisne Cuello Negro	63
<i>Laterallus leucopyrrhus</i>	Burrito Patas Rojas	63
<i>Charadrius falklandicus</i>	Chorlito Doble Collar	63
<i>Anthus nattereri</i>	Cachirla Dorada	63
<i>Sporophila palustris</i>	Capuchino Pecho Blanco	63
<i>Limnornis curvirostris</i>	Pajonalera Pico Curvo	60
<i>Limnortites rectirostris</i>	Pajonalera Pico Recto	60
Mamíferos		
Nombre científico	Nombre común	Índice de vulnerabilidad
<i>Monodelphis dimidiata</i>	Comadreja colorada chica	66



MVOTMA

Ministerio de Vivienda
Ordenamiento Territorial
y Medio Ambiente



SNAP
SISTEMA NACIONAL DE AREAS
PROTEGIDAS DE URUGUAY