

See discussions, stats, and author profiles for this publication at: <https://www.researchgate.net/publication/273741792>

Araneae: Taxonomía, diversidad y clave de identificación de familias

Chapter · December 2014

CITATIONS

7

READS

12,839

3 authors:



Cristian Grismado

Museo Argentino de Ciencias Naturales "Bernardino Rivadavia"

107 PUBLICATIONS **433** CITATIONS

[SEE PROFILE](#)



Martín Ramírez

Museo Argentino de Ciencias Naturales "Bernardino Rivadavia"

141 PUBLICATIONS **1,955** CITATIONS

[SEE PROFILE](#)



Matias Izquierdo

Museo Argentino de Ciencias Naturales "Bernardino Rivadavia"

20 PUBLICATIONS **182** CITATIONS

[SEE PROFILE](#)

Some of the authors of this publication are also working on these related projects:



Description and revision of a new genus of ground spiders from South America (Araneae, Gnaphosidae). [View project](#)



Tough stickers: How are thread anchors of spiders structurally optimized and ecologically adjusted? [View project](#)

ARANEAE: TAXONOMÍA, DIVERSIDAD Y CLAVE DE IDENTIFICACIÓN DE FAMILIAS DE LA ARGENTINA



Cristian J. GRISMADO
Martín J. RAMÍREZ
Matías A. IZQUIERDO

División Aracnología, Museo Argentino de Ciencias Naturales "Bernardino Rivadavia", Av. Ángel Gallardo 470, C1405DJR Buenos Aires, Argentina.
grismado@macn.gov.ar
ramirez@macn.gov.ar
izquierdo@macn.gov.ar

Sergio ROIG-JUÑENT*, Lucía E. CLAPS** y Juan J. MORRONE***
Biodiversidad de Artrópodos Argentinos, vol. 3

*IADIZA, CCT CONICET Mendoza, Argentina.

saroig@mendoza-conicet.gov.ar

**INSUE-UNT/UADER, Argentina.

luciacleaps@gmail.com

***Departamento de Biología Evolutiva, Facultad de Ciencias, UNAM, México.

juanmorrone2001@yahoo.com.mx

Resumen

Se proporciona un breve resumen introductorio de las características generales de morfología y biología del orden Araneae, poniendo énfasis en sistemática, taxonomía y diversidad de las especies presentes en Argentina. Araneae es uno de los órdenes megadiversos del reino Animal y está representado en todo el mundo por 112 familias, unos 3880 géneros y más de 43000 especies. Se han registrado en Argentina 70 familias, 461 géneros y 1265 especies, aunque numerosos indicios sugieren que estas cifras están lejos de la diversidad real, incluso a nivel de familias que aun no se encontraban formalmente citadas en el país, pero que son colectadas frecuentemente, Ochyroceratidae y Synotaxidae (con taxones aun innominados). Se presenta una clave dicotómica de identificación de las familias presentes en Argentina, junto con un glosario de términos anatómicos para el orden.

Abstract

A brief introduction about general characters on morphology and biology of the order Araneae is provided, emphasising on systematics, taxonomy and diversity in the country. Araneae is one of the megadiverse orders in the Animal kingdom and is represented worldwide by 112 families, 3880 genera and more than 43000 species. For Argentina 70 families, 461 genera and 1265 species have been cited, although many evidences suggest that these counts are very far from the realistic diversity, even at family level, that still were not formally cited for the country, but were collected frequently in recent times, Ochyroceratidae, and Synotaxidae (with still unnamed taxa). A dichotomic key for identification of the families present in Argentina is provided, with a glossary with anatomic terms for the order.

Introducción

Las arañas (orden Araneae) se encuentran entre los artrópodos más familiares para los seres humanos, además de ser abundantes en prácticamente cualquier ambiente. Comprenden especies que se relacionan con el hombre en una gran cantidad de circunstancias (algunas pocas negativas, muchas más positivas) por lo que no resulta temerario afirmar que se encuentran entre los organismos más conocidos por el público en general.

Grupo cosmopolita (se las encuentra en todos los continentes excepto Antártida), se trata de uno de los llamados órdenes megadiversos del reino Animal, integrado por más de 43.000 especies descritas; sólo superado en este aspecto por los cinco mayores órdenes de insectos: Coleoptera, Hymenoptera, Lepidoptera, Diptera y Hemiptera. Pero entre todos ellos, Araneae es el único taxón compuesto en su totalidad por animales depredadores, mientras que el enorme éxito evolutivo de los otros grupos se explica, en parte, por una gran diversidad de estrategias tróficas (Coddington & Levi, 1991). Esta característica, sumada a su abundancia, las posiciona entre los grupos animales clave por su impacto en cualquier ecosistema terrestre.

Debido a lo vasto del grupo, con la consecuente imposibilidad de describir en un breve espacio toda la abrumadora diversidad conocida en aspectos relacionados a morfología, fisiología, biología y biogeografía, se introduce brevemente en este capítulo sobre aspectos generales de los mencionados tópicos, dejando su profundización para los capítulos de los grupos particulares (ver los capítulos publicados en el volumen 2 y en el presente volumen). En esta contribución se hace hincapié en aspectos de la sistemática y taxonomía del Orden, su diversidad en Argentina y el estado general de conocimiento con que se cuenta al momento en el país. Se presenta, además, la clave de identificación de familias presentes en Argentina, actualizando la ya previamente publicada (Ramírez, 1999) de acuerdo con observaciones nuevas, tesis inéditas y taxones registrados en el país en tiempos recientes.

Fósiles y parentesco

Las arañas se encuentran entre los primeros grupos de animales que poblaron las tierras emergidas, probablemente desde el Devónico, aunque los fósiles más antiguos atribuibles indiscutiblemente a arañas provienen del Carbonífero (Dunlop *et al.*, 2012). Muchos de estos fósiles están siendo actualmente reinterpretados (Selden & Penney, 2010) dado que su pertenencia al orden Araneae no está sólidamente argumentada. No obstante, *Palaeothele montceauensis* (Selden, 1996), del Carbonífero Superior de Francia, muestra claramente no sólo caracteres sinapomórficos de Araneae, sino que también del suborden Mesothelae, por lo que puede considerarse, por el momento, la especie más antigua atribuible con certeza al orden. En aquellos tiempos eran muy abundantes los trigonotárbidos (Trigonotarbi), un orden extinto de arácnidos cuyo registro fósil se extiende desde el Silúrico hasta el Pérmico inferior, los cuales se consideran muy cercanos al antecesor común de todas las arañas (Shear *et al.*, 1987). Se cree que los trigonotárbidos carecían de hileras y, por tanto, no producían seda. También tenían un opistosoma marcadamente segmentado, exoesqueleto quitinoso y no poseían el pedicelo (cintura) que separa el prosoma del opistosoma en las arañas actuales.

Otro orden fósil del Devónico muy cercano a las arañas es Uraraneida, recientemente descripto en base a restos inicialmente interpretados como pertenecientes a arañas. Reestudiando el material se llegó a la conclusión de que esos animales -si bien producían seda- tenían un flagelo caudal semejante al del actual orden Telyphonida (Selden *et al.*, 2008).

Cabe mencionar, finalmente, a la famosa *Megarachne servinei* Hunicken, hallada en estratos Permo-Carboníferos de San Luis, considerada durante mucho tiempo como la araña más grande conocida de todas las que vivieron en la Tierra. El enorme fósil de una longitud de alrededor de 33 cm fue reinterpretado recientemente como perteneciente a Eurypterida (Selden *et al.*, 2005).

Si bien no existe una teoría universalmente aceptada sobre las relaciones dentro de Arachnida, casi todos los análisis filogenéticos aceptan que Araneae se

encuentra en el mismo clado que los restantes órdenes “tetrapulmonados”: Amblypygi, Thelyphonida y Schizomida (Dunlop, 1999; Coddington *et al.*, 2004). Hasta el momento se conocen más de 1100 especies de arañas fósiles (Dunlop *et al.*, 2012).

Diagnosis

Araneae es el único orden de Arachnida que tiene los quelíceros asociados con glándulas venenosas, apéndices abdominales (hileras o hilanderas) conectados a glándulas sericígenas, ausencia del músculo depresor trocánter-fémur y pedipalpos de los machos modificados como órganos de transferencia de esperma. Dichos caracteres se consideran sinapomorfías del orden (Coddington *et al.*, 2004).

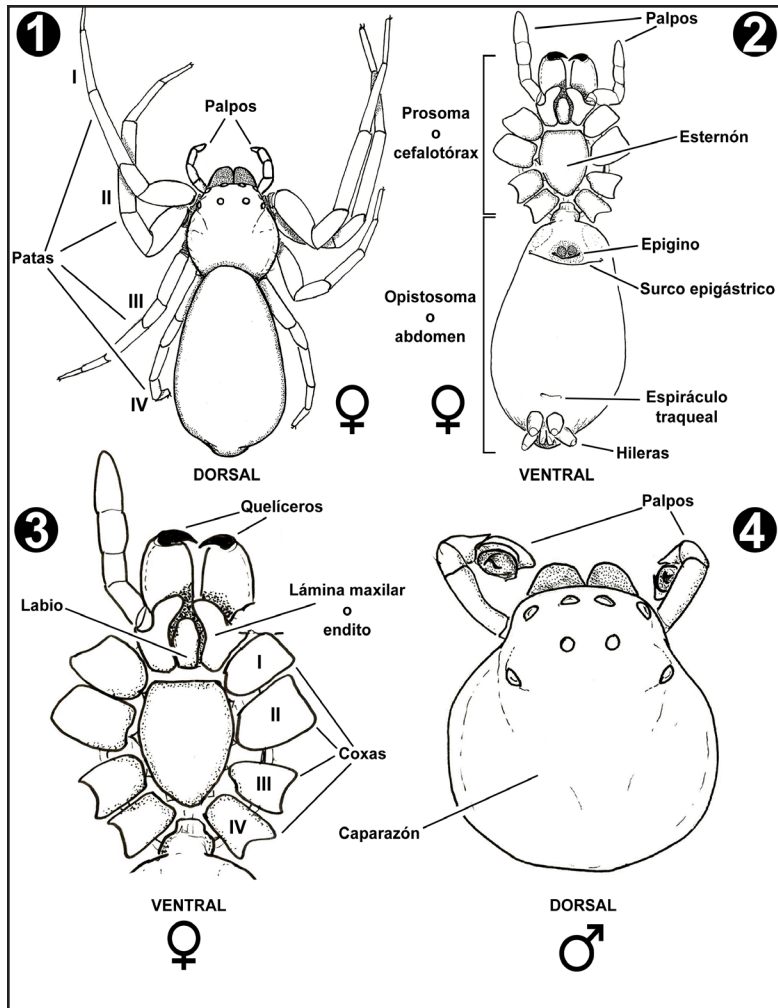
Descripción

Arácnidos de tamaño variable (desde menos de 1 mm hasta 10 cm de longitud corporal, sin contar el alcance de las patas). Prosoma o cefalotórax en una sola pieza, unido por un pedicelo a un opistosoma o abdomen con segmentación reducida (Fig. 1). Esternón generalmente bien desarrollado (Fig. 2). Usualmente ocho ojos cuya disposición brinda caracteres sistemáticos, aunque hay grupos con 6, 4, 2, e incluso sin ojos en especies troglóbias. Las piezas bucales, además de los quelíceros, son las maxilas o láminas maxilares (que son las coxas de los pedipalpos) y un labio impar (Fig. 3).

Internamente en torno al tubo digestivo se dispone el sistema nervioso central (ganglios supra y subesofágicos), las glándulas de veneno, la rama anterior del sistema circulatorio (aorta) que proviene del opistosoma y el endosternito, una estructura endoesquelética de origen mesodérmico que sirve para la inserción de músculos (junto a apodemas ectodérmicos).

Opistosoma o abdomen generalmente blando y expansible, sin rastros de segmentación (salvo en Mesothelae). Órganos respiratorios (pulmones en libro o tráqueas) y genitales que se abren ventralmente, al igual que las glándulas de seda (a través de las hileras). Dorsalmente se ubica el corazón que se prolonga en el prosoma (aorta). El intestino se ramifica en ciegos y termina en el ano, sobre un tubérculo. Excreción llevada a cabo principalmente por túbulos de Malpighi.

Apéndices: Quelíceros biarticulados, no quelados (Fig. 3), con dos artejos, uno basal, macizo, y otro terminal, denominado garra o uña, y que tiene en casi todas las especies un canal conectado a la glándula venenosa que puede llegar a extenderse hasta dentro del prosoma. La orientación de los quelíceros puede ser *ortognata*, es decir, con el artejo basal dirigido hacia adelante y la garra hacia atrás, en forma paralela o *labidognata*, con el artejo basal orientado hacia abajo o hacia adelante en forma oblicua, con las garras orientadas perpendicularmente, hacia adentro. Posteriores a los quelíceros tienen un par de pedipalpos (o palpos) y cuatro pares de patas (Fig. 1), cuyos segmentos constitutivos son coxa, trocánter, fémur, patela, tibia, metatarso y tarso (excepto los palpos, que carecen de metatarso). Los palpos se encuentran diferenciados en el macho como órgano



Figs. 1-4. Caracteres morfológicos utilizados en la clave.

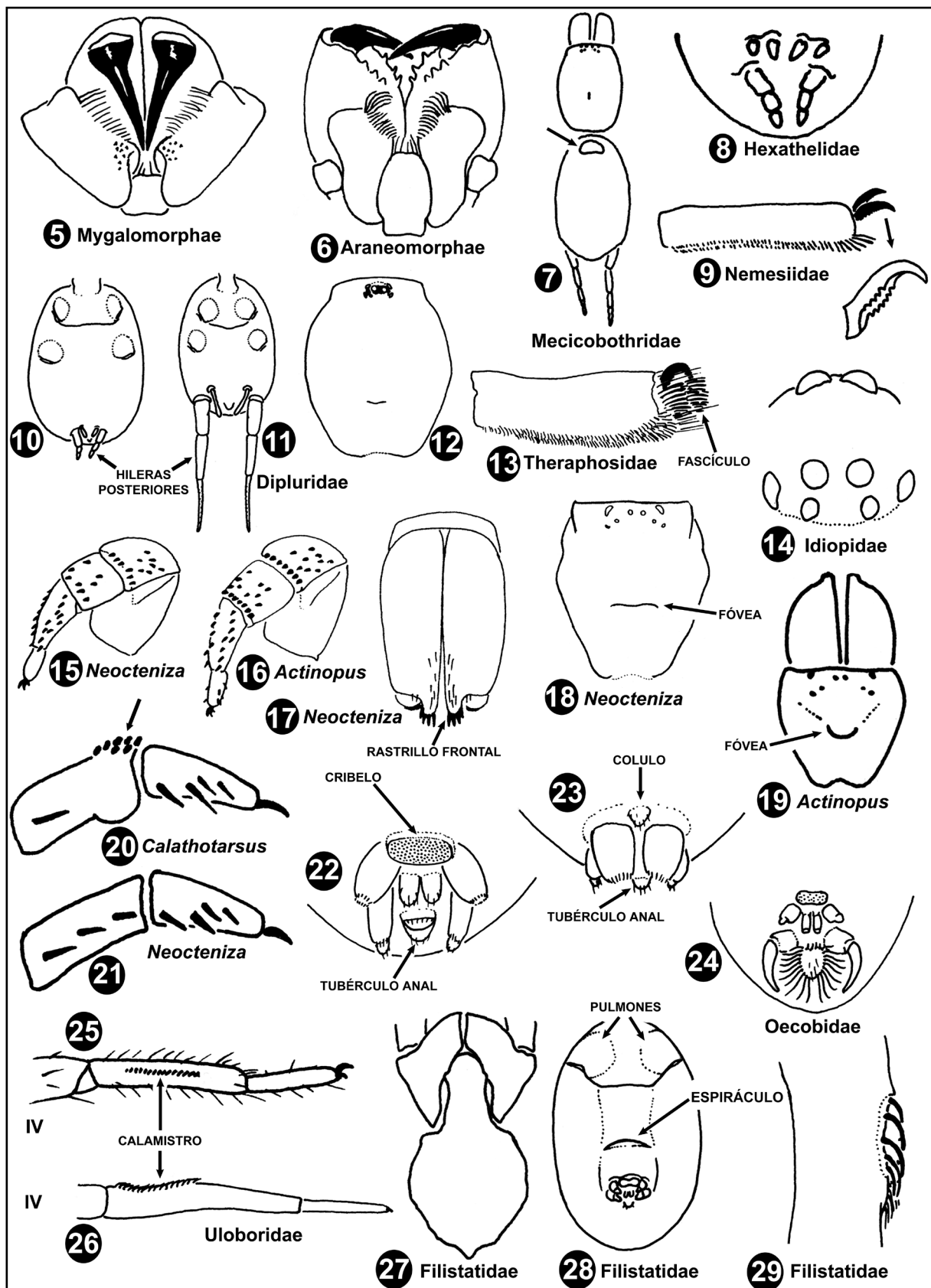
copulador (Fig. 4). Los apéndices más notables se encuentran en el abdomen: las hileras, o hilanderas (Fig. 2), que tienen fúsulas (*spigots* en inglés) conectadas a las glándulas de la seda, situadas dentro del abdomen. Hay distintos tipos de glándulas que segregan diferentes tipos de seda que fluyen a través de las fúsulas, específicas para diversos fines (líneas estructurales y de seguridad, discos de adhesión, ejes y adhesivos en hilos viscosos o cribelados, celdas, capullo para huevos, etc.). Los especialistas utilizan en gran medida la forma, número y disposición de las fúsulas como elementos importantes para la sistemática y la taxonomía. Las hileras son seis (tres pares) en la mayoría de las especies, aunque hay familias en que se observan reducciones a 4 ó 2. Las Mesothelae, el grupo más primitivo de arañas conocidas, tienen ocho hileras, por lo que se supone que ése era el patrón anatómico de las arañas ancestrales.

Las araneomorfos basales tienen una placa cubierta de fúsulas muy pequeñas, el cribelo, ubicado delante de las hileras anteriores (Fig. 22), que es homólogo del primer par que se perdió en la mayoría de los grupos. El cribelo tiene fúsulas funcionales y segrega fibrillas muy delgadas utilizadas en bandas adhesivas compuestas por varios tipos de seda. En muchos grupos derivados, el cribelo se redujo a un montículo llamado colulo (Fig. 23), o ha desaparecido totalmente.

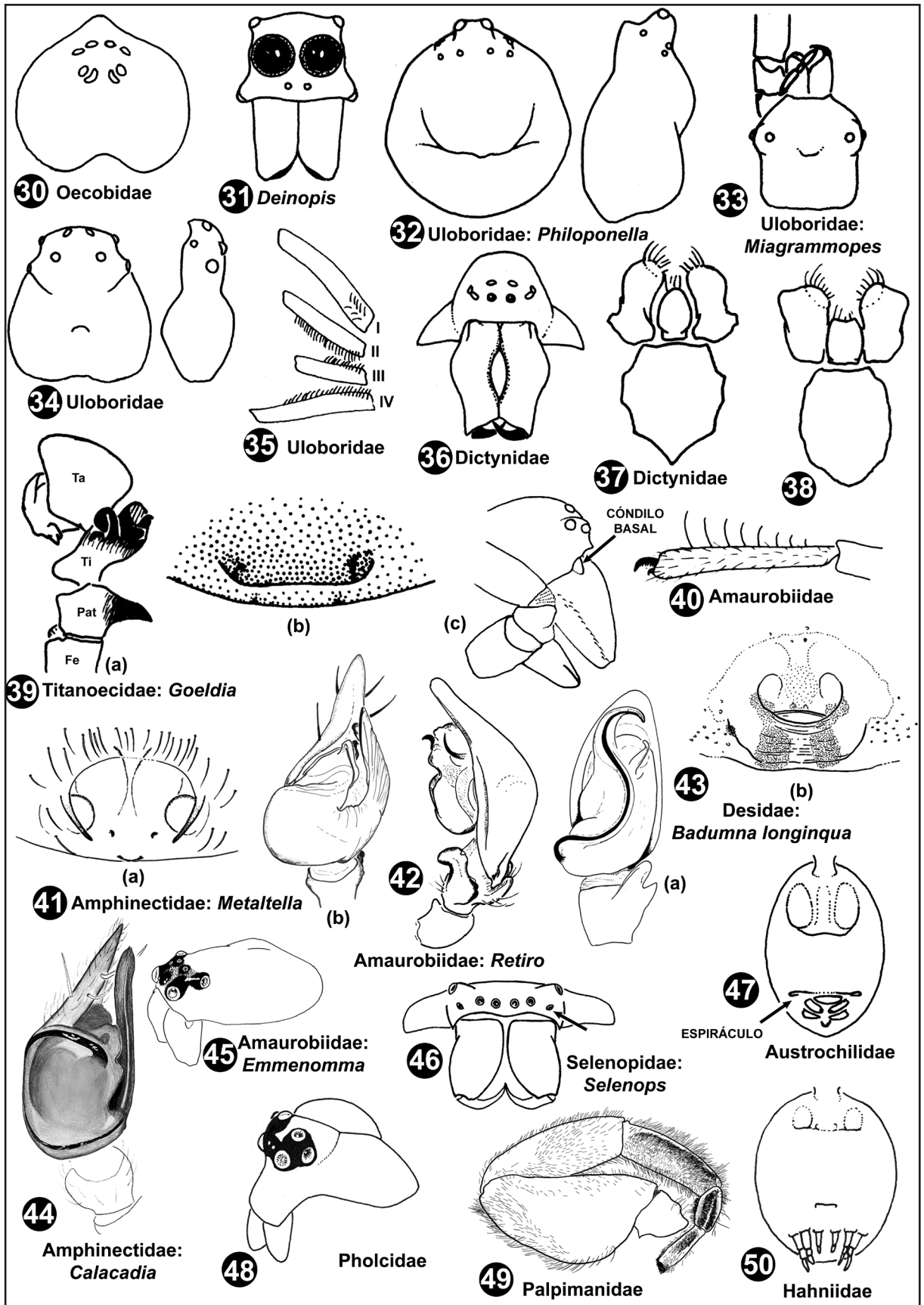
Historia natural

Alimentación. Las arañas son artrópodos terrestres depredadores, principalmente de insectos. Resulta imposible en esta breve reseña plasmar toda la diversidad conocida de estrategias de captura de las presas, aunque pueden resumirse a dos métodos básicos: los que utilizan seda y los que no.

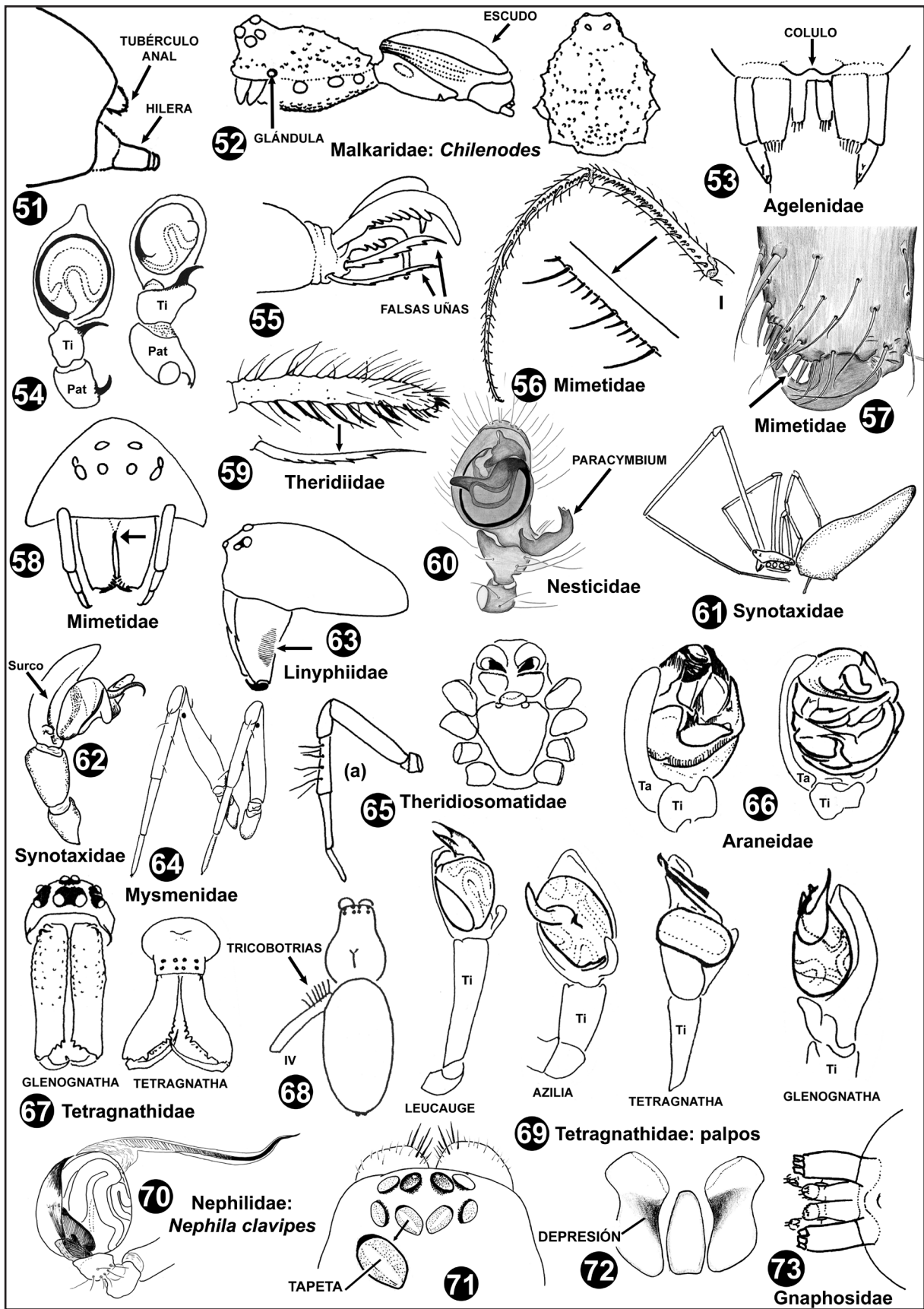
En el primer caso, las arañas suelen aguardar en un refugio (ya sea en el sustrato o fabricado con seda u otros elementos). Algunos grupos utilizan la seda para detectar mecánicamente el paso de presas, para atacarlas cuando las mismas se encuentran a una corta distancia. Muchas migalomorfos (Fig. 145) y algunas araneomorfos basales (familia Segestriidae, Fig. 146) utilizan este método. Otras construyen con seda estructuras en forma de sábanas o embudos conectadas al refugio. La trama de seda de la superficie expuesta de la estructura suele retener o dificultar por unos instantes el movimiento de la presa, lo que facilita su captura. Varias familias de distintos linajes de arañas obtienen alimento de esta manera (familias Dipluridae, Agelenidae, Hahniidae, algunas Lycosidae -Figs. 148, 149- entre otras)



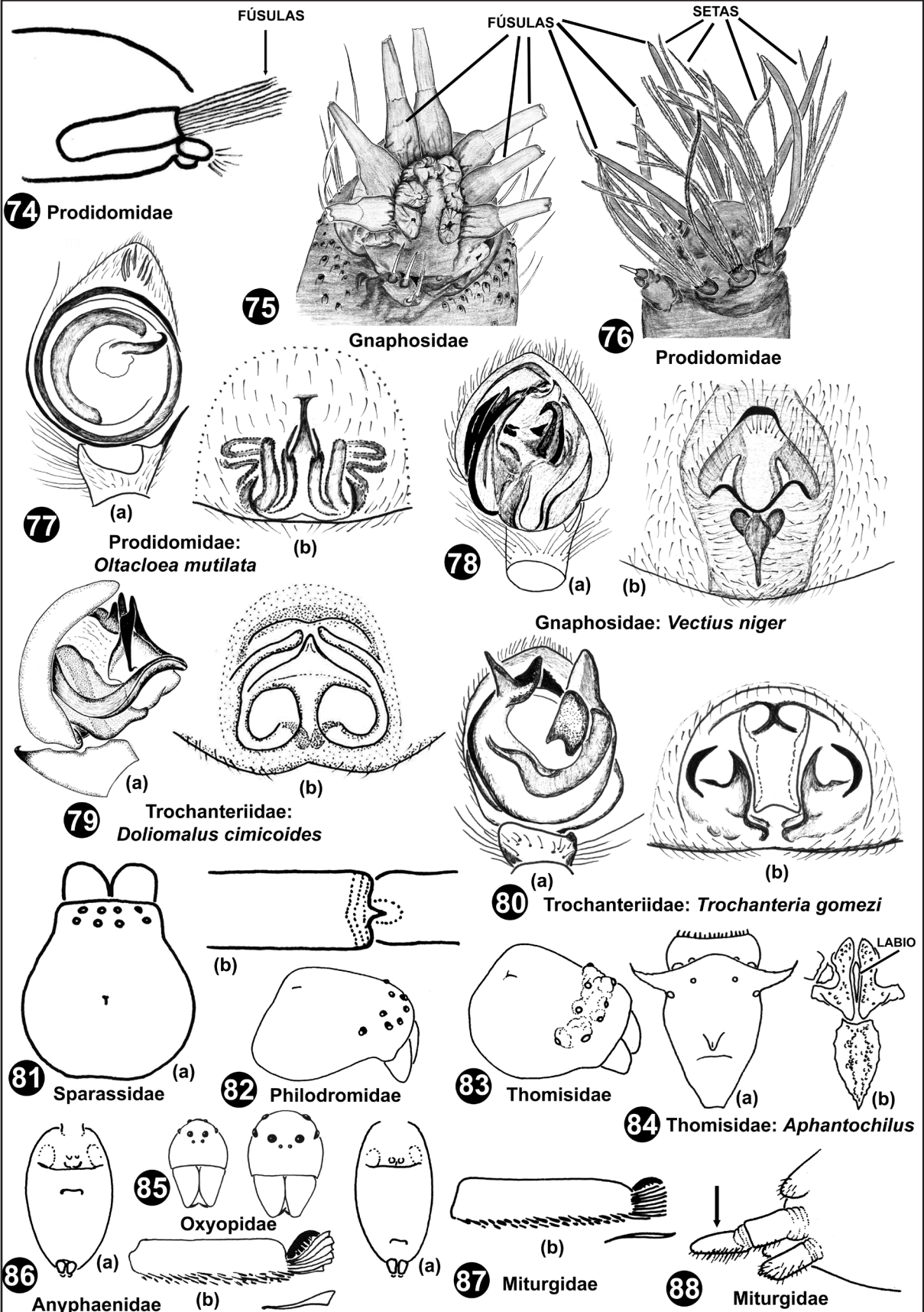
Figs. 5-29. Caracteres morfológicos utilizados en la clave.



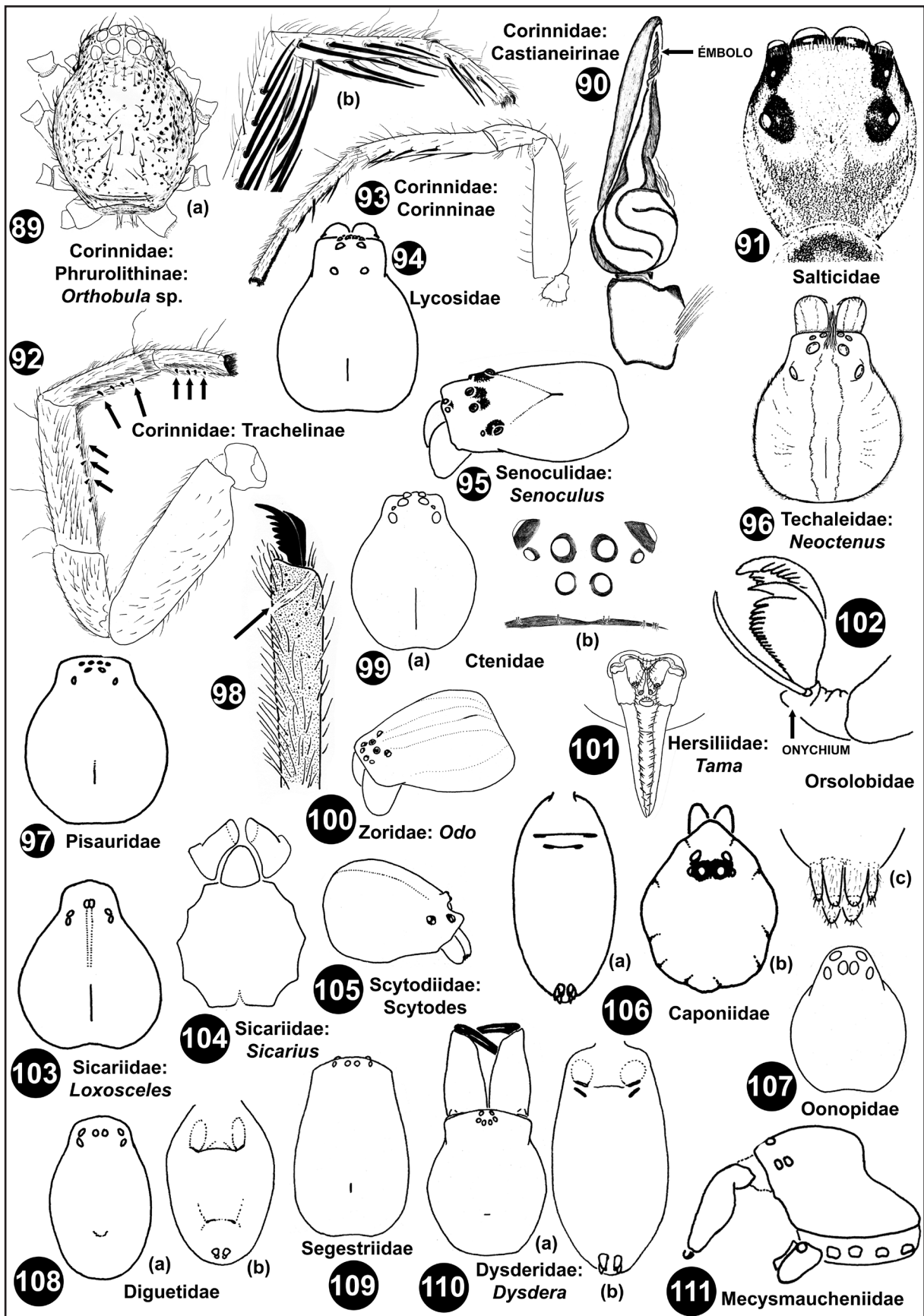
Figs. 30-50. Caracteres morfológicos utilizados en la clave.



Figs. 51-73. Caracteres morfológicos utilizados en la clave.



Figs. 74-88. Caracteres morfológicos utilizados en la clave.



Figs. 89-111. Caracteres morfológicos utilizados en la clave.

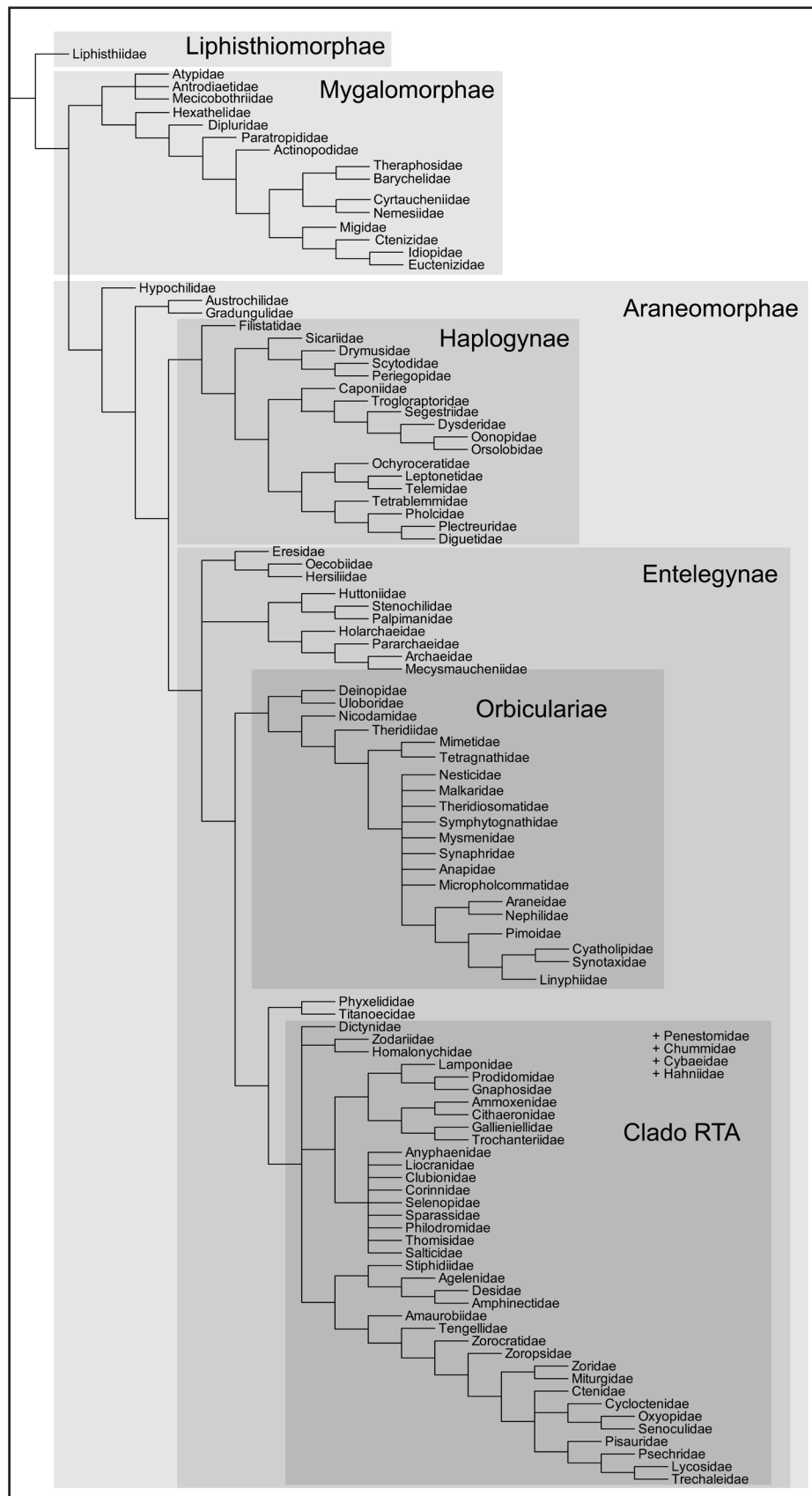


Fig. 112. Cladograma del orden Araneae (modificado de Coddington *et al.*, 2004)

Para la mayoría de los seres humanos, sin embargo, la seda de las arañas está relacionada principalmente con su capacidad para *adherir* a los insectos y, de esta manera, facilitar su captura. En varios grupos se conocen especies que tejen telarañas adhesivas, que pueden ser de dos tipos básicos: cribeladas y pegajosas. Las primeras son fabricadas -como resulta obvio por su nombre- por las arañas poseedoras de cribelo. Las hebras segregadas por el cribelo son “peinadas” por el *calamistro* (una serie de pelos especializados en el metatarso IV, Figs. 25, 26, 29) para formar masas globulares adhesivas que se disponen en el hilo de captura. Dichas fibras son sumamente efectivas para retener los pelos y setas de las patas de artrópodos. La mayoría de estas telas tienen forma de sábana o de embudo (familias Filistatidae -Fig. 147-, Amphinectidae, Dictynidae, Austrochilidae), aunque hay otras de forma de órbita plana (familia Uloboridae, Fig. 150). El otro tipo de hilo de captura es el conocido como “hilo pegajoso”. Este tipo de hilo es exclusivo de la superfamilia Araneoidea, que incluyen algunas de las familias más conocidas (como Araneidae, las que construyen las típicas telas orbiculares, en las cuales dichos hilos pegajosos se disponen en una espiral de captura, Fig. 152). Se trata de un hilo central con gotas alineadas de una sustancia adhesiva segregada por una tripleta especial de fúslas. Las telas orbiculares tienen un plan de diseño más o menos general con el cual los especialistas las clasifican y estudian, aunque hay diversas modificaciones de esta estructura básica (en que la órbita está modificada al punto de llegar a no ser evidente o haberse perdido (Figs. 153-158)).

Hay especies que pertenecen a linajes de arañas tejedoras que abandonaron esa conducta y se convirtieron en cleptoparásitos (= “parásitos ladrones”). Habitando en telas de otras arañas y robándoles el alimento. La mayoría de las familias de arañas, sin embargo, no usan tela; son cazadoras activas, errantes, emboscadoras o acechadoras en los más diversos ambientes, incluyendo a algunas de las familias más diversas a nivel mundial (Salticidae, Thomisidae, Lycosidae, entre otras). Si bien la mayoría de las personas relacionan intuitivamente a la seda con una función depredadora, esta sustancia cumple muchas otras funciones, como el revestimiento de refugios, la construcción del saco de huevos o la secreción de la “cuerda de seguridad”.

Reproducción y desarrollo

Una de las principales características que distingue a las arañas de los restantes órdenes de arácnidos es la modificación del pedipalpo de los machos, el cual se convirtió en un órgano de transferencia de esperma. Los pedipalpos tienen, en general, forma de un bulbo más o menos esférico que tienen en su interior el conducto seminal; éste descarga el esperma a través de una prolongación, generalmente espiniforme o filiforme, llamada *émbolo*. Muchas especies tienen los pedipalpos dispuestos en secciones unidas por bolsas membranosas dilatadas llamadas *hematodocas*, las cuales, al inflarse con hemolinfa -en el momento de la cópula- separa las secciones del palpo y las ubica en la posición adecuada.

La mayoría de las arañas tiene en el palpo una serie de escleritos, apófisis y membranas que tienen formas y disposiciones exclusivas para cada especie. Estos caracteres están entre los principales que tienen en cuenta los especialistas para diferenciar entre las diversas especies y géneros. Algunas otras, sin embargo, presentan diversos grados de fusión de esas piezas, dando como resultado palpos muy sencillos.

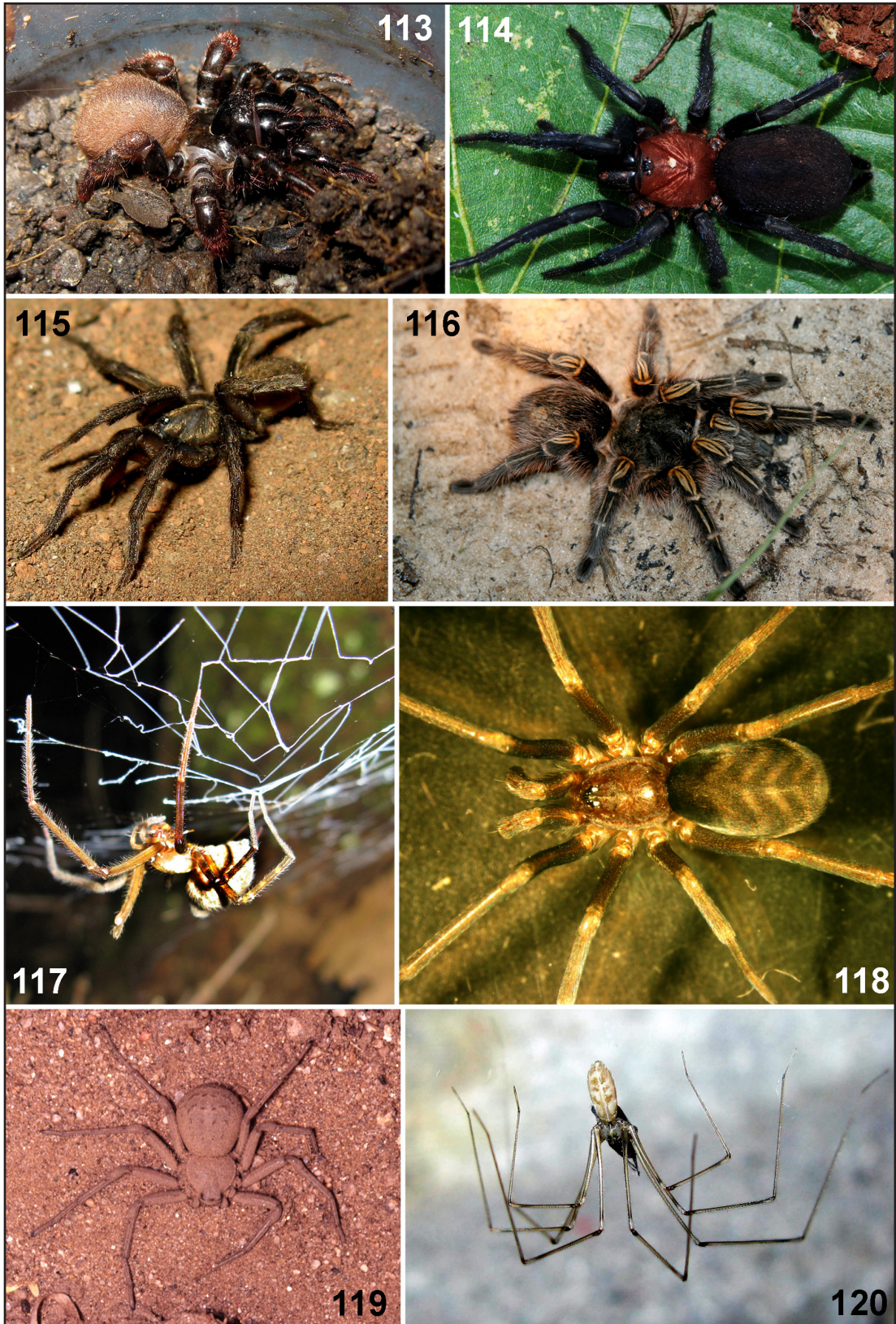
Las hembras presentan la abertura genital en la parte ventral anterior del opistosoma. En la mayoría de los grupos se halla en medio de una placa, que usualmente también presenta esclerotizaciones de diversas formas y tamaños que son diferentes para todas las especies, conformando en conjunto al *epigino* (Fig. 2). Generalmente tienen los orificios copuladores apareados; estos conducen -a través de los conductos de cópula- a las respectivas espermatecas (donde se almacena el esperma) y de estas surgen los conductos de fertilización, los cuales transmiten el esperma al útero externo, último tramo del oviducto. Es allí por donde luego pasarán los óvulos para ir siendo fertilizados.

Las arañas que tienen esta organización anatómico-funcional (la mayoría de las Araneomorfas) se llaman *enteleginas*. Ciertos grupos de Araneomorfas tienen otras estructuras; a veces un gran receptáculo impar central con una única ancha abertura copulatoria; otras tienen conductos copulatorios pares que conducen a espermatecas, pero estas vuelcan luego su contenido por los mismos ductos por donde se produjo el ingreso, es decir, que el ducto seminal es a la vez copulatorio y de fertilización. Las Araneomorfas con esta organización se denominan *haploginas*.

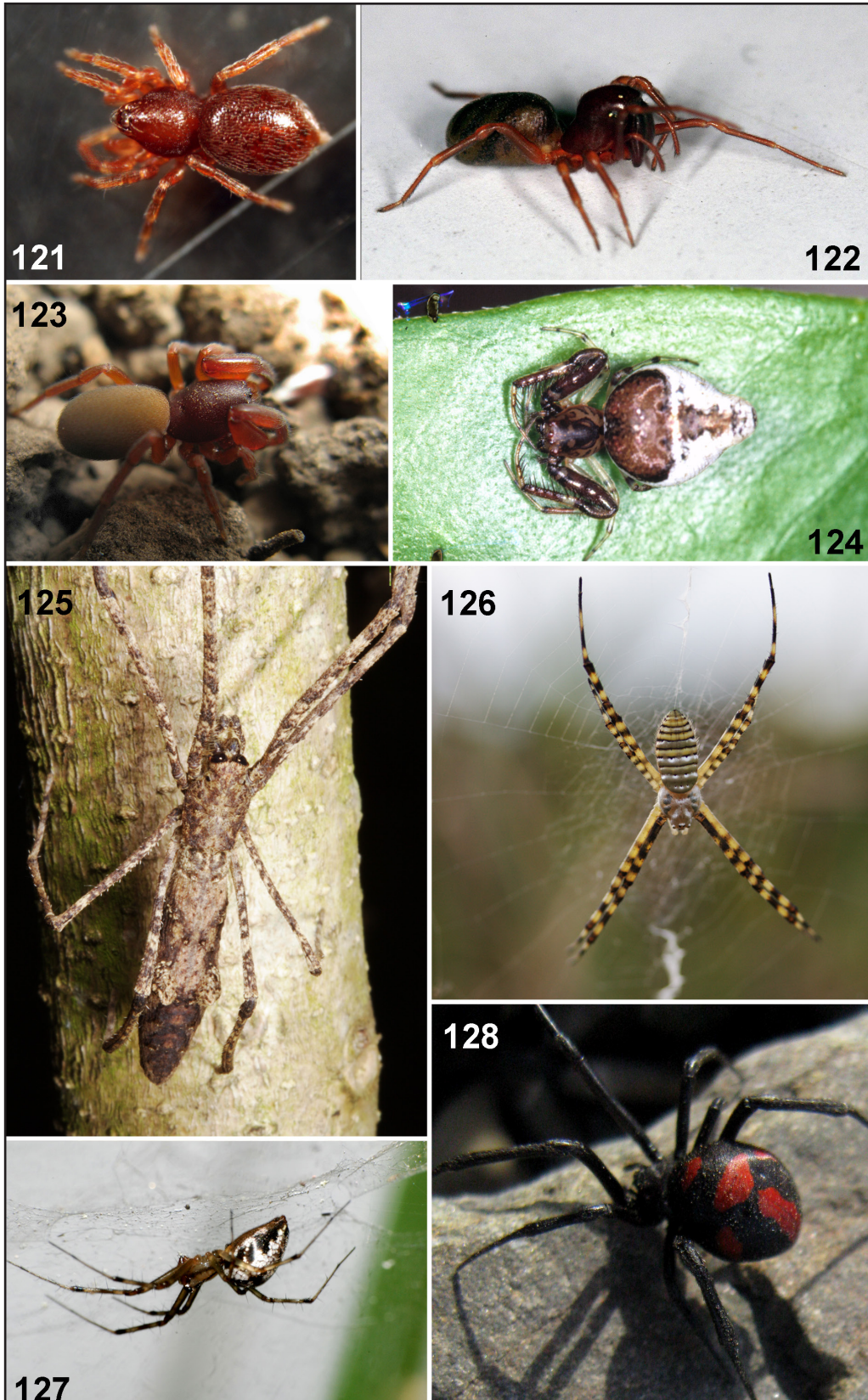
A diferencia de lo que ocurre en los órdenes emparentados (Amblypygi, Thelyphonida y Schizomida, cuyos machos depositan un espermatóforo en el sustrato que luego recoge la hembra) los machos de las arañas deben introducir el esperma dentro de la cavidad genital femenina, para lo cual se valen de sus palpos (Fig. 4). Pero como estos no llevan las gónadas -que se encuentran, naturalmente, en el abdomen- los machos deben “cargar” sus bulbos con esperma. Para ello tejen una pequeña red espermática donde eyaculan el semen y, recién luego llenan sus palpos. Luego, generalmente tras algún tipo de cortejo (que puede estar constituido por elementos químicos, táctiles y/o visuales) el macho inserta uno o los dos palpos en la abertura genital femenina.

Cuando las hembras deben oviponer casi siempre construyen un capullo de seda u ooteca (de estructuras muy variables) para proteger a la prole. Algunas pueden llevarlos consigo; incluso hay especies que cuidan a sus crías en sus primeros estadios (algunas incluso transportándolas) y ejemplos extremos en que sirven de alimento a las mismas (matrifagia).

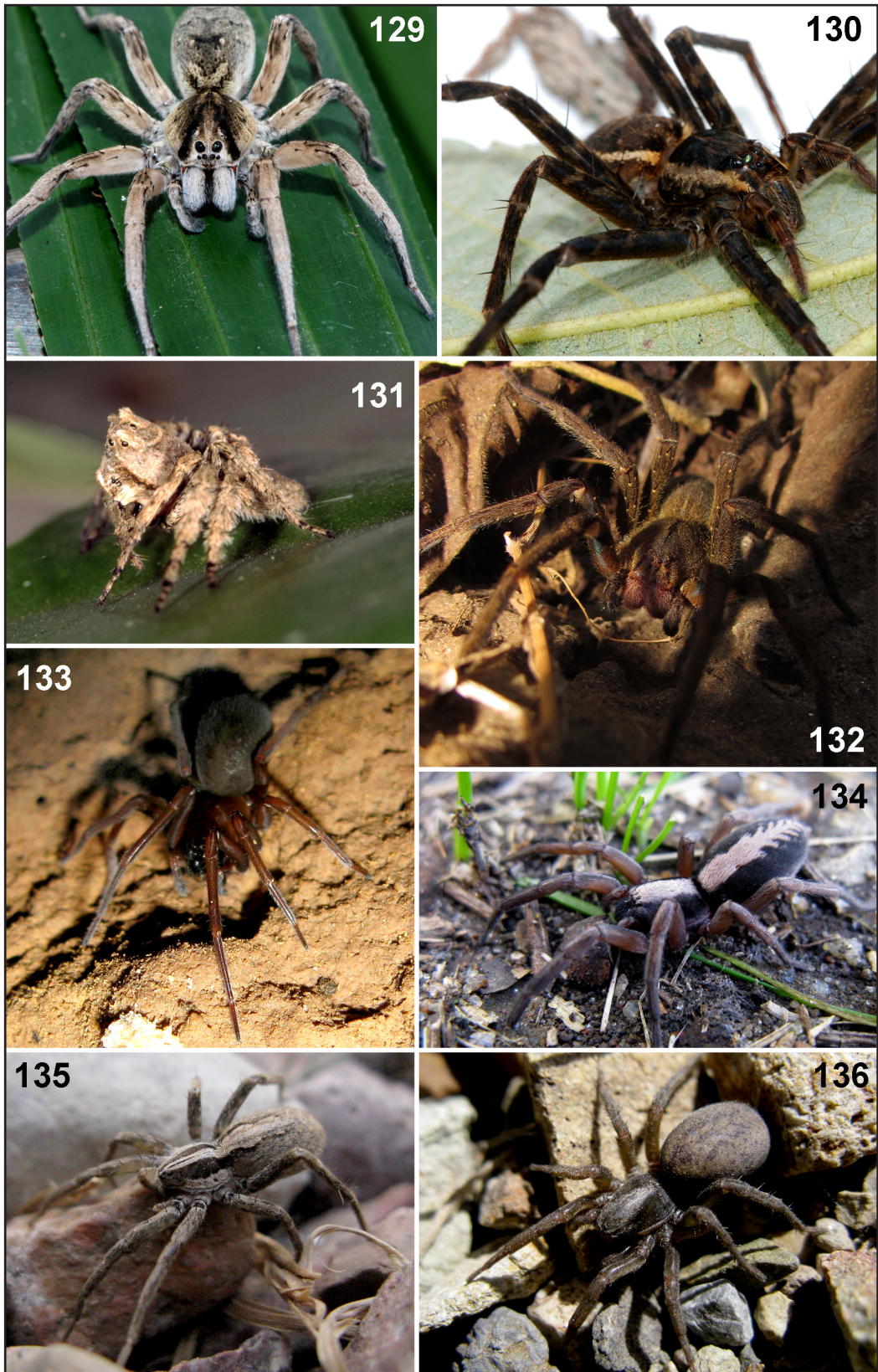
Las crías realizan dos o tres mudas dentro de la ooteca y luego emergen para dispersarse. Algunas usan para transportarse las corrientes de aire y unas hebras de seda (“*ballooning*”). El crecimiento proseguirá como en todos los artrópodos, mediante periódicas mudas hasta llegar al estado adulto, reproductivo.



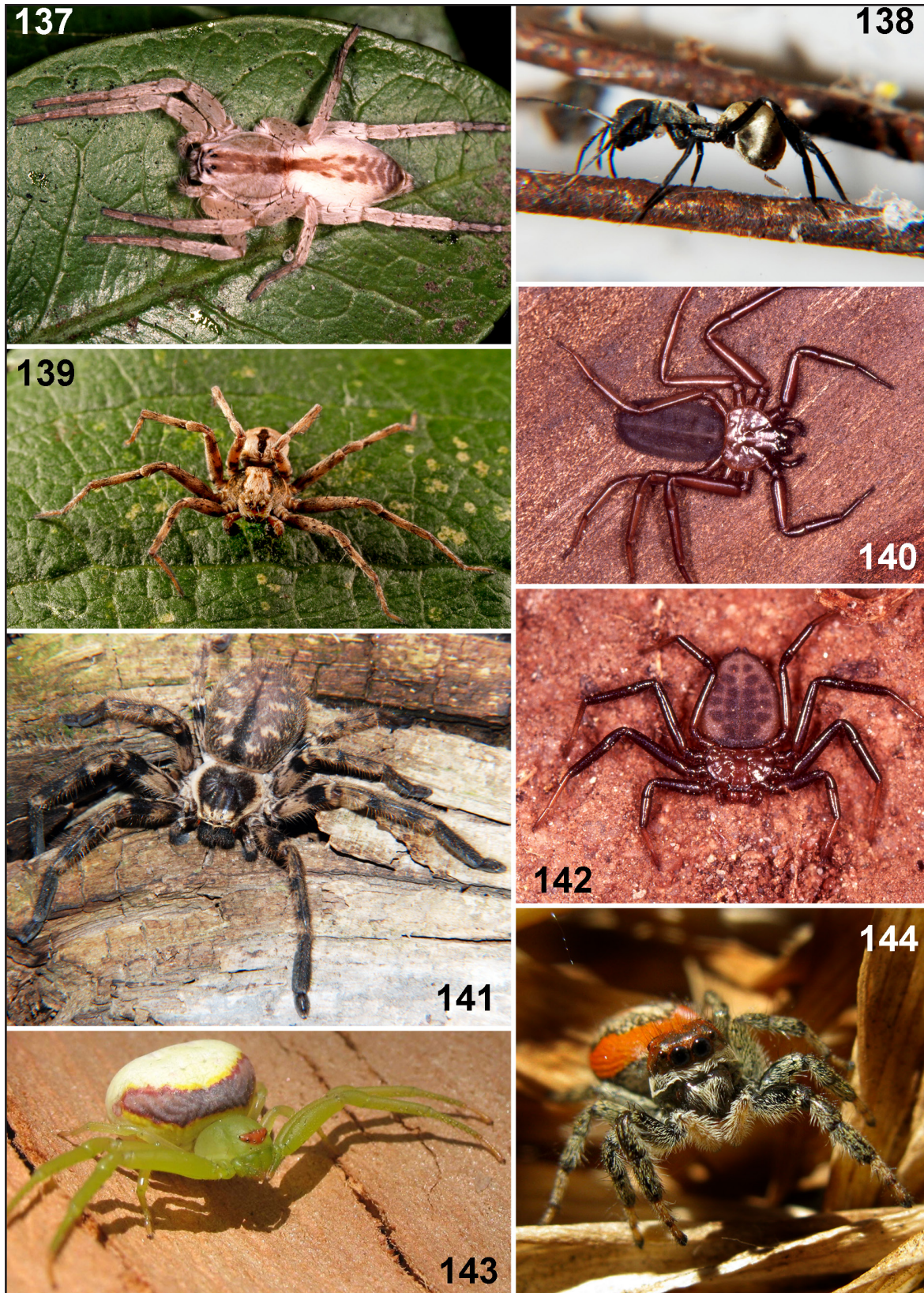
Figs. 113-120. Diversidad del orden Araneae en Argentina. 113. *Actinopus* sp. indet., hembra (Actinopodidae); 114. *Diplura paraguayensis*, hembra (Dipluridae); 115. *Acanthogonatus centralis* macho (Nemesiidae); 116. *Grammostola pulchripes*, hembra (Theraphosidae); 117. *Austrochilus* cf. *franckeii*, hembra inmadura (Austrochilidae); 118. *Pikelimia tambilloi*, hembra (Filistatidae); 119. *Sicarius* sp. indet., hembra (Sicariidae); 120. *Pholcus phalangoides*, hembra (Pholcidae). Fotos: 113, 115, 117, 118, 120: C. Grismado; 114, 116: L. Piacentini; 119: M. Ramírez.



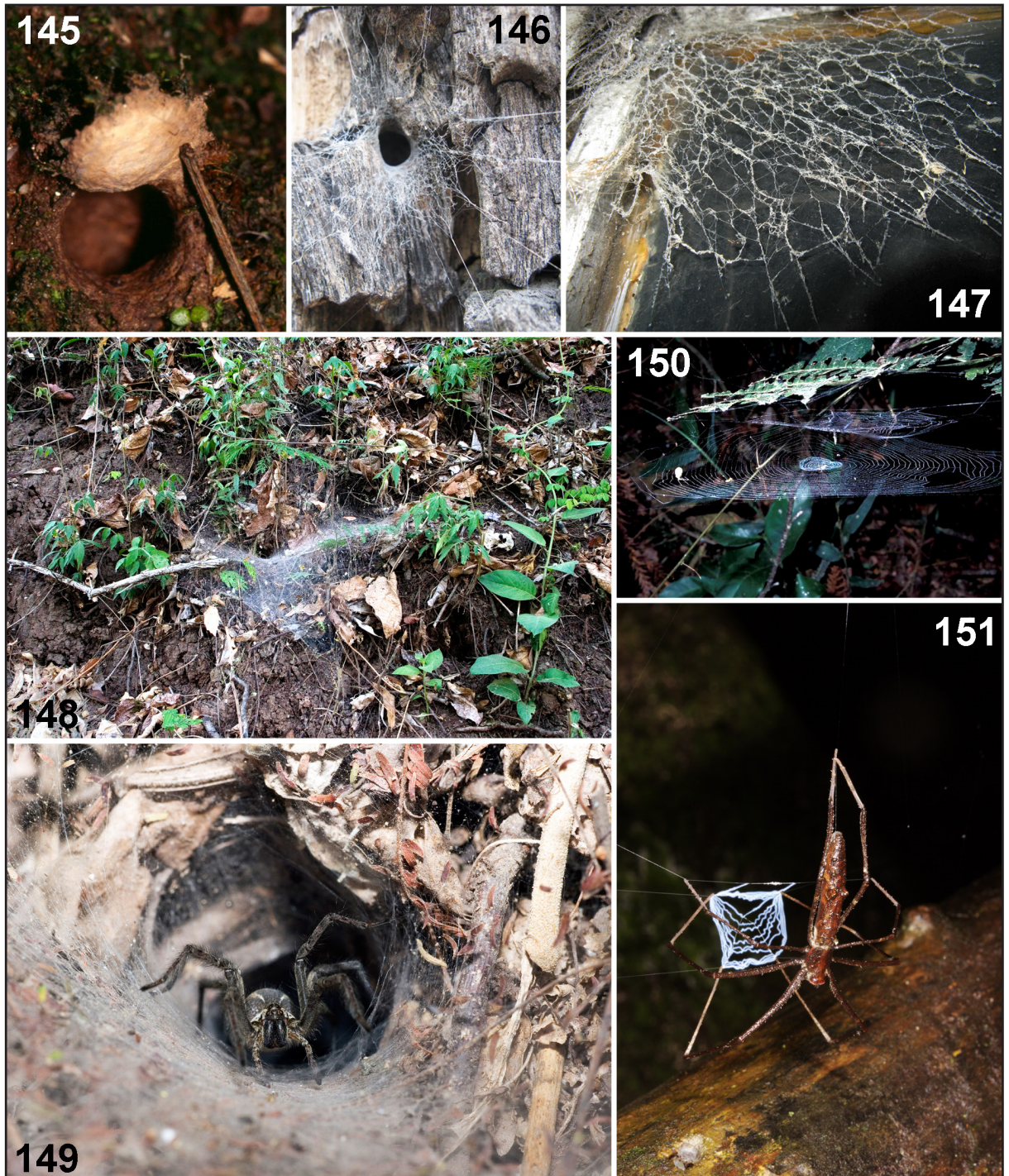
Figs. 121-128. Diversidad del orden Araneae en Argentina. 121. *Gamasomorpha* sp. indet., macho (Oonopidae); 122. *Mecysmauchenius segmentatus*, hembra (Mecysmaucheniidae); 123. *Anisaedus rufus*, inmaduro (Palpimanidae); 124. *Oarces reticulatus*, hembra (Mimetidae); 125. *Deinopis* sp. indet., hembra (Deinopidae); 126. *Argiope trifasciata*, hembra (Araneidae); 127. *Dubiaranea difficilis*, hembra (Linyphiidae); 128. *Latrodectus quartus*, hembra (Theridiidae). Fotos: 121, 123, 128: C. Grismado; 122, 124: M. Ramírez; 125, 126: M. Izquierdo; 127: G. Rubio.



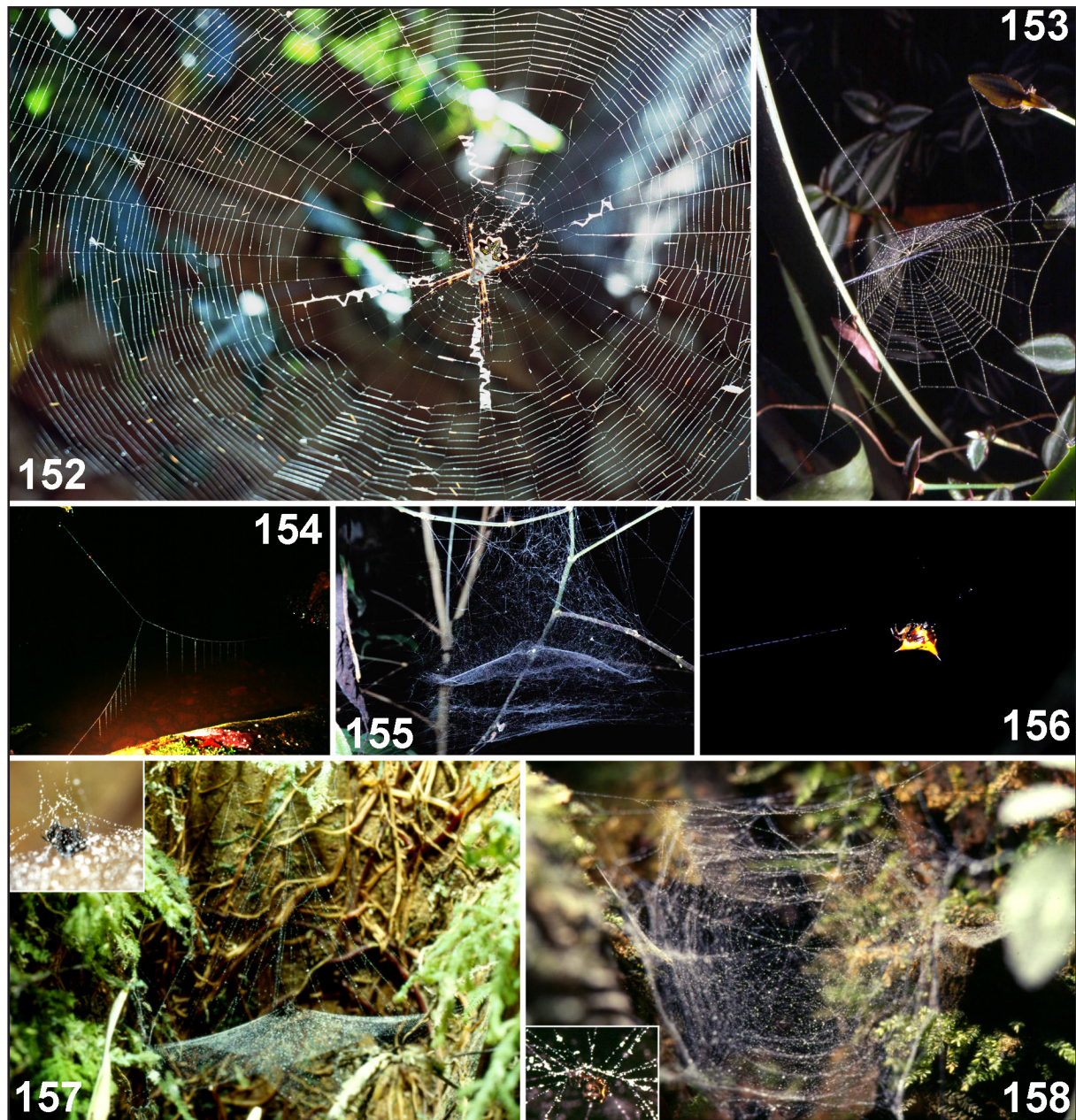
Figs. 129-136. Diversidad del orden Araneae en Argentina. 129. *Pavocosa gallopavo*, hembra (Lycosidae); 130. *Trechaleoides keyserlingi*, hembra (Trechaleidae); 131. *Hamataliwa* sp. indet. (Oxyopidae); 132. *Phoneutria nigriventer*, hembra (Ctenidae); 133. *Metaltella simoni*, hembra (Amphinectidae); 134. *Teminius agalenoides*, hembra (Miturgidae); 135. *Odo bruchi*, hembra (Zoridae), 136. *Cybaeodamus taim*, hembra (Zodariidae). Fotos: 129, 130: L. Piacentini y G. Rubio; 131: M. Ramírez, 132: N. L. Carrión; 133-136: C. Grismado.



Figs. 137-144. Diversidad del orden Araneae en Argentina. 137. *Arachosia praesignis*, hembra (Anyphaenidae); 138. *Myrmecotypus iguazu*, hembra (Corinnidae); 139. *Petrichus* sp. indet., hembra (Philodromidae); 140. *Doliomalus cimioides*, hembra (Trochanteriidae); 141. *Polybetes pythagoricus*, hembra (Sparassidae); 142. *Vectius niger* (Gnaphosidae); 143. *Misumenops callinurus*, hembra (Thomisidae); 144. *Phiale roburifoliata*, hembra (Salticidae). Fotos: 137, 140, 142: M. Ramírez; 138, 141: G. Rubio; 139: J. Bosselaers; 143: I. Crudele; 144: C. Grismado.



Figs. 145-151. Diversidad de telas de captura de arañas de Argentina. 145. Trampa-compuerta de araña albañil (*Actinopus* sp., Actinopodidae); 146. Refugio tubular con embudo y líneas para detección no adhesivas (*Segestria florentina*, Segestriidae); 147. Refugio tubular con embudo adhesivo con seda cribelar (*Kukulcania hibernalis*, Filistatidae); 148- 149. Telaraña con refugio en forma de embudo y sábana de captura con seda no adhesiva (*Aglaoctenus lagotis*, Lycosidae); 148. Aspecto general de la tela; 149. Detalle de la araña en la puerta del embudo; 150. Orbitela adhesiva horizontal con seda cribelar (*Zosis peruanus*, Uloboridae); 151. Orbitela modificada (arrojadiza) con seda adhesiva cribelar (*Deinopis* sp., Deinopidae). Fotos: 145, M. Ramírez; 146, 147: C. Grismado; 148, 149: N. S. Enrietti; 150: L. Lopardo; 151: M. Izquierdo.



Figs. 152 -158. Diversidad de telas de captura de arañas de Argentina: Telas orbiculares con seda pegajosa. 152. Orbitela vertical básica (*Argiope argentata*, Araneidae); 153- 158. Orbitelas modificadas de otras Araneoideas: 153. Orbitela disparable (*Naatlo* sp., Theridiosomatidae); 154. Tela con líneas adhesivas dispuestas sobre el agua (*Wendilgarda* sp., Theridiosomatidae); 155. Orbitela modificada con plataforma horizontal (*Mecynogea* sp., Araneidae); 156. Orbitela reducida a un solo hilo pegajoso (*Phoroncidia* sp., Theridiidae); 157. Orbitela horizontal con hilos verticales (*Crassanapis chilensis*, Anapidae; arriba, izquierda, detalle de la araña en el centro de la tela); 158. Orbitela tridimensional (*Mysmena* sp., Mysmenidae; abajo, izquierda, detalle de la araña que se encuentra en el centro de la tela). Fotos: 152: N. S. Enrietti; 153, 154, 157, 158: M. Ramírez; 155, 156: L. Lopardo.

Sistemática

Se han realizado en los últimos 40 años numerosos estudios filogenéticos, genéricos, familiares y también algunos interfamiliares (ver lista en Coddington *et al.*, 2004), abarcando gran parte de los representantes del orden, dando como resultado que gran parte de los grupos cuentan con hipótesis razonablemente sólidas sobre su monofilia y sus relaciones con otros (ver cladograma,

Fig. 112). Recientemente se han agregado estudios moleculares que contribuyeron al refinamiento de los análisis en algunos pocos grupos, aunque todavía no son significativos para la totalidad del orden (Lycosidae (Murphy *et al.*, 2006), Micropholcommatidae (Rix *et al.*, 2008)).

Uno de los primeros estudios rigurosos (Platnick & Gertsch, 1976) sentó las bases de la actual clasificación, dado que estableció la división basal entre las

plesiomórficas Mesothelae (con rastros de segmentación abdominal) y las derivadas Opisthethelae (el resto de las arañas, en las que los rastros de segmentación opistosómica han desaparecido). Las únicas mesotelas conocidas pertenecen a la agrupación conocida como Liphistiomorphae, con la familia Liphistiidae, y se conocen solamente por 90 especies de Asia Oriental (Platnick, 2012). Las Opisthethelae contienen dos infraórdenes: Mygalomorphae (16 familias, 326 géneros, 2709 especies) y Araneomorphae (95 familias, 3551 géneros, 40446 especies).

Las mialomorfos conservan algunos caracteres de las mesotelas, especialmente los quelíceros ortognatos y dos pares de pulmones; siendo también, mayormente, animales de mediano a gran tamaño, sedentarios habitantes del suelo, cuevas o refugios tubulares de seda. Las especies más conocidas pertenecientes a este infraorden son las llamadas “arañas pollito” o “tarántulas” (Fig. 116), principalmente debido a su aspecto intimidante e hirsuto y su gran tamaño (Familia Theraphosidae con 939 especies). La clasificación del grupo es complicada y cambiante, conteniendo varias familias probablemente parafiléticas (Hexathelidae, Dipluridae (Fig. 114), Nemesiidae (Fig. 115), Cyrtachenidae, ver Grismado & Goloboff, este volumen). Se cree, no obstante, que el grupo basal de las opisthethelae es el clado llamado “atypoides”, que incluye Atypidae y Antrodiaetidae (algunos también ubican en él a las Mecicobothriidae) y uno de los más derivados es Rastelloidina, que incluye a un clado conocido como Domiothelina (las arañas albañiles, Figs. 113, 145).

Araneomorphae es el grupo más diverso de Araneae (más del 90% de las especies) con una diversidad morfológica y de hábitos sustancialmente mayor que en las mialomorfos. Se diferencia, básicamente por la disposición labidognata de los quelíceros y la presencia de cribelo (aunque este carácter se ha perdido secundariamente en muchos grupos). Existen fuertes evidencias de que el grupo basal es Hypochilidae, una pequeña familia (12 especies) relictual del este de Norteamérica y China, que conserva aun dos pares de pulmones entre otros caracteres “primitivos”. A este grupo se lo ha relacionado clásicamente con otro linaje gondwánico (Austrochiloidea, Fig. 117), que contiene también algunos géneros tetrapulmonados, aunque esto ha estado recientemente sujeto a debate (ver Grismado & Ramírez, capítulo de Austrochilidae, en este volumen).

Otro clado importante es Haplogynae, que contiene la mayoría de las familias con genitalia haplogina, algunas de ellas bastante diversas (Pholcidae, Oonopidae, Figs. 120, 121). Las sinapomorfías de Haplogynae son la lámina queliceral y fusión basal de los quelíceros (revertidos en varios grupos), fusión de tegulum y subtegulum y pérdida de tartiporos (Platnick *et al.*, 1991). Una familia haplogina conserva el cribelo y utiliza la tela para la captura de presas (Filistatidae, Figs. 118, 147), por lo que es presumiblemente basal (aunque ha sido también considerada el grupo hermano de todas las araneomorfos excepto Hypochilidae (Ramírez & Grismado, 2008); pero la mayoría han perdido el cri-

belo, derivando en arañas deambuladoras o acechadoras (Oonopidae, Orsolobidae, Dysderidae, Scytodidae, Caponiidae, algunas Sicariidae, Fig. 119), tejedoras de refugios tubulares (Segestriidae, Fig. 146) y telas irregulares en espacios crípticos (Ochyroceratidae, Drymusidae, Tetrablemmidae, otras Sicariidae). Las únicas telas aéreas del grupo relativamente elaboradas se encuentran en la familia Pholcidae y en algunas Diguettidae (ver Huber y Grismado & Ramírez, respectivamente, en este volumen).

El grupo hermano de Haplogynae es Entelegynae (arañas enteleginas) y es el que representa el grueso de la diversidad del orden. Como lo indica su nombre, la principal característica de este grupo (aunque no la única) es la evolución de la enteleginia. Los machos tienen un tipo de palpo especialmente complicado, con numerosos escleritos accesorios al émbolo, y que se activa por fuerzas hidráulicas (más que musculares, como en las haploginas); las hembras, en correspondencia, tienen un verdadero epigino, usualmente elaborado. Éstas segregan un tipo especial de seda usado exclusivamente en ootecas y que no se encuentra en haploginas (aparecen en este grupo las fúsculas cilíndricas). Otras sinapomorfías del grupo se encuentran en los órganos respiratorios (Ramírez, 2000). Dentro de las enteleginas, las más basales parecen ser las familias “eresoideas”, un grupo no muy bien definido, probablemente parafilético. La superfamilia Palpimanoidea (Fig. 123) es también un grupo controversial. Si bien fue propuesto como monofilético (Forster & Platnick, 1984) sobre la base de algunos caracteres de los quelíceros, muchos de sus grupos originalmente constituyentes están siendo movidos a otras superfamilias, especialmente a Araneoidea (Micropholcommatidae, Malkaridae, Mimetidae (Fig. 124), Pararchaeidae (Schütt, 2000, 2003; Rix & Harvey, 2010). Uno de los clados más grandes de enteleginas es Orbiculariae, que incluye las arañas tejedoras de telas orbiculares y sus parientes. Es un grupo bien definido, que incluye dos superfamilias ampliamente aceptadas como monofiléticas: Deinoipoidea y Araneoidea. La primera contiene a las familias cribeladas (Uloboridae y Deinopidae, Figs. 125 y 151), claramente menos diversa (unos 22 géneros) mientras que la segunda, con más de 1000 géneros, contiene a las arañas que tejen telas de captura con seda pegajosa, entre las que se cuentan, entre otras, algunas de las familias más grandes de todo el orden, como Araneidae (3031 especies, típicas tejedoras de telas orbiculares, Figs. 126, 152, 155), Linyphiidae y Theridiidae (4419 y 2350 especies respectivamente, que hacen telas irregulares o, a veces, en forma de sábana, Figs. 127 y 128, respectivamente).

En el grupo hermano de Orbiculariae (Fig. 112) ciertas familias menores (Nicodamidae, Titanocidae, Phyxelididae) están ubicadas en una serie de ramas hermanas sucesivas de la rama principal, que es otro de los grupos principales de enteleginas: el clado RTA. Esta agrupación recibe su nombre de la sigla en inglés de la apófisis tibial retrolateral del palpo, carácter que comparten (salvo algunas pérdidas secundarias) todos los machos. En este grupo muchos de sus linajes internos presentan miembros cribelados basales, aunque hay una clara tendencia en la mayoría de ellos a

la pérdida del cribelo y la adopción de estilo de vida de caza activa, especialmente arañas deambuladoras y acechadoras. Dentro del clado RTA se ubican varias familias clásicas que, sin duda, serán redefinidas en futuros estudios filogenéticos, dado que se duda fuertemente de su monofilia (Amaurobiidae, Agelenidae, Clubionidae, Corinnidae, Ctenidae); otras familias han sido tradicionalmente de difícil definición (Zoridae, Desidae, Pisauridae, Miturgidae): mientras que hay algunas otras cuya monofilia es aparentemente indiscutible (Salticidae, Lycosidae, Gnaphosidae, Thomisidae, Anyphaenidae). Ciertas agrupaciones superfamiliares tienen amplia aceptación, como la superfamilia Lycosoidea, que incluye a la gran familia Lycosidae (2388 especies, las conocidas “arañas lobo”, Fig. 129) importantes en la mayoría de los ambientes terrestres, especialmente en los espacios abiertos. La sinapomorfía atribuida a esta superfamilia es el tapetum en forma de rejilla en los ojos indirectos (Griswold, 1993). Otros grupos del clado RTA están aun a la espera de hipótesis más sólidas, especialmente Dionycha (las arañas de dos uñas), que es la agrupación dominante de arañas cazadoras, dado que incluyen varios de los grupos más diversos del orden, como la superfamilia Gnaphosoidea (con la familia Gnaphosidae, de 2134 especies, Fig. 142), y familias importantes en cuanto a diversidad, como Corinnidae (Fig. 138), Clubionidae (probablemente no monofiléticas), Anyphaenidae (Fig. 137), Sparassidae (Fig. 141), Philodromidae (Fig. 139), Thomisidae y Salticidae. Estas dos últimas incluyen algunas de las arañas más populares; las Thomisidae (2152 especies, Fig. 143) son las conocidas generalmente como “arañas cangrejo” por la disposición laterigrada de las patas; son especialmente muy famosas aquellas especies que se ocultan en las flores a la espera de insectos polinizadores, aunque los miembros de esta familia presentan una morfología mucho más diversa, conociéndose géneros formiciformes, otros crípticos de la hojarasca, estilizados como pastos o, incluso, miméticos de variados modelos; la familia Salticidae es la mayor del orden (5468 especies) e incluye a las carismáticas y casi siempre diurnas “arañas saltadoras”, fácilmente reconocibles por su cuerpo generalmente compacto, sus rápidos movimientos, coloraciones llamativas y por el enorme desarrollo de los ojos anteriores (Fig. 144).

Cabe mencionar que los taxónomos cuentan con una herramienta fundamental en línea: el catálogo mundial de arañas “The World Spider Catalog” (Platnick, 2012), realizado y mantenido por Norman Platnick, del Museo Americano de Historia Natural de New York (AMNH), que es una base de datos de todo el orden, con información sobre bibliografía, grupos fósiles y actualizaciones periódicas de todas las novedades taxonómicas del grupo, con todo su historial (sinonimias, transferencias, etc.). Sobre la base del mencionado catálogo, en la Tabla I se listan todas las familias actualmente aceptadas con sus datos de diversidad a nivel mundial y en Argentina. Con respecto a la fauna argentina, es preciso puntualizar que en la Tabla I figuran también aquellas familias que no están aun en el catálogo de Platnick por no haber sido formalmente citadas en nin-

guna publicación; no obstante se optó por incluirlas porque algunas de las mismas figuran en tesis inéditas (por ejemplo, Mysmenidae, en Lopardo, inéd.) o bien porque taxones no descriptos han sido frecuentemente recolectados en años recientes, estando debidamente registradas en las bases de datos de las colecciones de museos (por ejemplo, la del MACN). El mismo criterio se siguió para contabilizar las especies (e. g., tesis inéditas de Sackmann, 2004, Marfil, 2012), como así también se tuvieron en cuenta las especies citadas por primera vez para el país en los distintos capítulos de este volumen.

Estado de conocimiento taxonómico de las arañas en Argentina

El conocimiento actual del orden Araneae está irregularmente distribuido, dado que las faunas de Europa centro-occidental, Japón y, en menor medida, América del Norte y Nueva Zelanda, son las únicas que han sido bien estudiadas. Las regiones tropicales y subtropicales, así como la mayor parte del Hemisferio Sur han quedado muy postergadas en cuanto a los conocimientos obtenidos por los científicos, particularmente las faunas de América tropical y África (Coddington & Levi, 1991). Esto queda en evidencia cuando se hacen relevamientos faunísticos en estas áreas y una gran proporción de las morfoespecies no pueden ser identificadas por la ausencia de trabajos taxonómicos. Hay varias razones que determinaron esta realidad, principalmente la escasez de especialistas en una región con una diversidad muy alta, descripciones antiguas, insuficientes o carentes de ilustraciones y tipos perdidos o inaccesibles, muchos de ellos en museos europeos.

Como se puede deducir de la Tabla I, el elenco de especies descriptas de Argentina está por debajo de lo estimado para artrópodos en general (3,7%, Claps *et al.*, 2008), lo que apoya la presunción de que la diversidad de arañas de Argentina parece estar todavía muy lejos de un conocimiento realista. De las siete familias grandes (las que cuentan con más de 2000 especies cada una y que representan en conjunto más de la mitad de la diversidad total) solamente Araneidae y -en bastante menor medida- Salticidae, pueden considerarse razonablemente conocidas. Las restantes cinco familias grandes (Lycosidae, Theridiidae, Linyphiidae, Gnaphosidae y Thomisidae) aparecen como muy subestudiadas, muy por debajo de las anteriores, y debajo incluso de una familia considerada de diversidad media (Anyphaenidae). Esta situación se relaciona tanto con el escaso conocimiento que se tiene de aquellas como también con el hecho de que Anyphaenidae es una de las familias mejor estudiadas del país (Brescovit, 1997; Ramírez, 2003; Werenkraut & Ramírez, 2010). Aun en este grupo bien conocido, existen en las colecciones decenas de especies no descriptas (M. Ramírez, obs. pers.). Otras familias con diversidad media como, Corinnidae, Theraphosidae y Pholcidae también están conocidas sólo parcialmente (con respecto a estas dos últimas, ver los capítulos en este volumen). De acuerdo con estudios preliminares, las únicas familias importantes en las que no se esperan encontrar novedades

sustanciales son Nemesiidae, Idiopidae, Uloboridae y Filistatidae. En todas las demás hay enormes vacíos de conocimiento, tanto de diversidad como de sistemáticos. Estas consideraciones no cuentan, obviamente,

cuando hablamos de familias con pocas especies, ya sea porque son relictuales, sinantrópicas o aquellas cuya distribución alcanza sólo marginalmente el territorio argentino.

Tabla I. Géneros y especies de Araneae por familia en la Argentina y en el mundo.

MUNDO				ARGENTINA			
	Familias	Género	Especie		Familias	Género	Especie
1	Liphistiidae	3	90	1			
2	Atypidae	3	49	2			
3	Antrodiaetidae	2	33	3			
4	Mecicobothriidae	4	9	4	Mecicobothriidae	1	1
5	Hexathelidae	12	105	5	Hexathelidae	1	1
6	Dipluridae	25	180	6	Dipluridae	4	5
7	Cyrtacheniidae	10	101	7	Cyrtacheniidae	1	1
8	Euctenizidae	7	33	8			
9	Ctenizidae	9	128	9			
10	Idiopidae	22	314	10	Idiopidae	2	7
11	Actinopodidae	3	40	11	Actinopodidae	1	4
12	Migidae	10	91	12	Migidae	1	1
13	Nemesiidae	43	356	13	Nemesiidae	7	24
14	Microstigmatidae	7	16	14	Microstigmatidae	1	1
15	Barychelidae	44	307	15			
16	Theraphosidae	121	939	16	Theraphosidae	14	36
17	Paratropididae	4	8	17			
18	Hypochilidae	2	12	18			
19	Austrochilidae	3	9	19	Austrochilidae	2	2
20	Gradungulidae	7	16	20			
21	Filistatidae	17	113	21	Filistatidae	4	12
22	Sicariidae	2	125	22	Sicariidae	2	7
23	Scytodidae	5	228	23	Scytodidae	1	6
24	Periegopidae	1	2	24			
25	Drymusidae	1	15	25	Drymusidae	1	1
26	Leptonetidae	22	271	26			
27	Telemidae	8	61	27			
28	Ochyroceratidae	14	161	28	Ochyroceratidae (presente con taxones innominados)	?	?
29	Pholcidae	90	1288	29	Pholcidae	15	34
30	Plectreuridae	2	31	30			
31	Diguetidae	2	15	31	Diguetidae	1	1
32	Caponiidae	15	84	32	Caponiidae	3	5
33	Tetrablemmidae	30	142	33			
34	Trogloraptoridae	1	1	34			
35	Segestriidae	3	118	35	Segestriidae	2	6
36	Dysderidae	24	526	36	Dysderidae	1	1
37	Oonopidae	88	1016	37	Oonopidae	18	44

38	Orsolobidae	29	184
39	Archaeidae	4	62
40	Mecysmaucheniidae	7	25
41	Pararchaeidae	7	35
42	Holarchaeidae	1	2
43	Micropholcommatidae	19	66
44	Huttoniidae	1	1
45	Stenochilidae	2	13
46	Palpimanidae	15	131
47	Malkaridae	4	11
48	Mimetidae	13	156
49	Eresidae	9	95
50	Oecobiidae	6	110
51	Hersiliidae	15	176
52	Deinopidae	4	57
53	Uloboridae	18	266
54	Cyatholipidae	23	58
55	Synotaxidae	14	82
56	Nesticidae	9	209
57	Theridiidae	121	2350
58	Theridiosomatidae	16	89
59	Symphytognathidae	7	66
60	Anapidae	38	150
61	Mysmenidae	23	123
62	Synaphridae	3	13
63	Pimoidae	4	37
64	Sinopimoidae	1	1
65	Linyphiidae	589	4419
66	Tetragnathidae	47	957
67	Nephilidae	4	61
68	Araneidae	169	3031
69	Lycosidae	120	2388
70	Trechaleidae	16	118
71	Pisauridae	49	331
72	Oxyopidae	9	433
73	Senoculidae	1	31
74	Stiphidiidae	22	135
75	Zorocratidae	5	42
76	Psechridae	2	30
77	Zoropsidae	14	86
78	Zoridae	14	79
79	Ctenidae	40	468
80	Agelenidae	68	1152
81	Cybaeidae	10	177
82	Desidae	38	181

38	Orsolobidae	4	5
39			
40	Mecysmaucheniidae	3	7
41			
42			
43			
44			
45			
46	Palpimanidae	4	8
47	Malkaridae	1	1
48	Mimetidae	5	9
49			
50	Oecobiidae	2	3
51	Hersiliidae	2	3
52	Deinopidae	1	1
53	Uloboridae	7	20
54			
55	Synotaxidae (presente con taxones innominados)	?	?
56	Nesticidae	2	4
57	Theridiidae	29	91
58	Theridiosomatidae	1	1
59	Symphytognathidae	1	1
60	Anapidae	3	4
61	Mysmenidae	3	6
62			
63			
64			
65	Linyphiidae	9	59
66	Tetragnathidae	5	14
67	Nephilidae	1	2
68	Araneidae	33	173
69	Lycosidae	22	85
70	Trechaleidae	5	8
71	Pisauridae	2	3
72	Oxyopidae	3	7
73	Senoculidae	1	4
74			
75			
76			
77			
78	Zoridae	2	7
79	Ctenidae	8	10
80	Agelenidae	2	3
81			
82	Desidae	1	1

83	Amphinectidae	32	159
84	Cycloctenidae	5	36
85	Hahniidae	27	247
86	Dictynidae	51	571
87	Amaurobiidae	52	285
88	Phyxelididae	14	64
89	Titanoecidae	5	53
90	Nicodamidae	9	29
91	Tengellidae	9	57
92	Miturgidae	28	359
93	Anyphaenidae	56	517
94	Liocranidae	30	186
95	Clubionidae	16	581
96	Corinnidae	87	1014
97	Zodariidae	76	970
98	Chummidae	1	2
99	Penestomidae	1	9
100	Homalonychidae	1	3
101	Ammoxenidae	4	18
102	Cithaeronidae	2	7
103	Gallieniellidae	11	57
104	Trochanteriidae	19	152
105	Lamponidae	23	192
106	Prodidomidae	30	303
107	Gnaphosidae	118	2134
108	Selenopidae	10	239
109	Sparassidae	85	1123
110	Philodromidae	29	538
111	Thomisidae	174	2152
112	Salticidae	579	5468
Total		3880	43245

83	Amphinectidae	2	6
84			
85	Hahniidae	5	9
86	Dictynidae	2	3
87	Amaurobiidae	12	18
88			
89	Titanoecidae	1	1
90			
91			
92	Miturgidae	5	10
93	Anyphaenidae	31	115
94			
95	Clubionidae	1	1
96	Corinnidae	11	35
97	Zodariidae	5	12
98			
99			
100			
101			
102			
103	Gallieniellidae	1	1
104	Trochanteriidae	2	3
105			
106	Prodidomidae	3	5
107	Gnaphosidae	15	41
108	Selenopidae	1	6
109	Sparassidae	5	13
110	Philodromidae	8	22
111	Thomisidae	17	36
112	Salticidae	89	188
Total		461	1265

Antecedentes

En una primera etapa (siglos XIX y principios del siglo XX), los principales investigadores que han contribuido al conocimiento aracnológico de Argentina y América del Sur fueron E. Simon y H. Nicolet (Francia), G. Keyserling (Alemania), E. Holmberg (Argentina), A. Tullgren (Suecia) y, fundamentalmente -por la gran cantidad de especies y géneros descritos entre los '20 y los '40- el brasileño C. de Mello-Leitão, quien, a diferencia de otros extranjeros (afortunadamente), depositó la mayor parte de sus tipos en el Museo de La Plata.

Uno de los principales saltos de calidad en el conocimiento de la fauna neotropical lo dio más tarde Herbert Levi (EEUU), quien ha contribuido desde la década de los '50 con una monumental serie de modernas revisiones de las especies americanas de grandes familias de arañas tejedoras como Theridiidae y Araneidae, trabajos que son referencias obligadas para quien quiera identificar especies argentinas de esas familias. También Norman

Platnick (EEUU) (y con sucesivos colaboradores) ha realizado numerosos trabajos sobre diversos grupos sudamericanos (mayormente de la fauna chilena), algunos de los cuales pueden considerarse gracias a ello razonablemente conocidos (Orsolobidae, Mecysmauchenidae, Palpimanidae, Anapidae, Gnaphosidae y Corinnidae). Platnick lidera actualmente un enorme proyecto internacional para describir la diversidad global de la familia Oonopidae (ver capítulo de Dysderoidea, en el presente volumen), en el que participan los autores de esta reseña. Entre los investigadores locales, las fallecidas Rita Schiapelli y Berta Gerschman de Pikelin (MACN) comenzaron a trabajar entre los años '40 y '70 en grupos diversos con criterios descriptivos modernos, pero su mayor producción se centró en la familia Theraphosidae; el estudio de éstas y otras migalomorfas ha sido continuado por Fernando Pérez-Miles (Uruguay), Frederick Coyle (EE UU) y, especialmente, por Pablo Goloboff (Instituto Miguel Lillo de S. M. de Tucumán). Finalmente, en los últimos años contamos con revisio-

nes de familias importantes como Anyphaenidae, realizadas por Antonio Brescovit (Brasil) y Martín Ramírez y no podemos olvidarnos de la gran producción (desde 1960 hasta su fallecimiento, en 2000) de la Profesora María Elena Galiano (MACN) sobre la familia más grande del orden: Salticidae. No obstante lo dicho, este último grupo es tan vasto y complejo que -pese a la numerosa bibliografía disponible- aun debemos considerar como insuficiente nuestro conocimiento.

Más allá de estas importantes series de revisiones, sólo contamos con trabajos que han abordado grupos menores (Filistatidae, Ramírez & Grismado, 1997), o que se han centrado en géneros o subfamilias de otros taxa mayores. Por ejemplo, la segunda familia más grande (Linyphiidae) tiene algunas pocas publicaciones modernas (A. Millidge, EEUU), que son actualmente criticadas por los especialistas de hoy, quienes centran sus esfuerzos en trabajos sistemática filogenética de alto nivel, ocupándose muy poco de la taxonomía alfa de nuestras faunas (G. Hormiga y J. Miller, EEUU). Las Uloboridae (B. Opell, EEUU), Pholcidae (B. Huber, Alemania) y Zodariidae (R. Jocqué, Bélgica) han sido revisados para América del Sur pero mayormente a nivel de géneros. Para la gran mayoría de las familias del orden, lo que tenemos, en consecuencia, son muchas más las dudas que las certezas, siendo las enormes familias Lycosidae y Thomisidae los más notorios ejemplos de cuánto nos resta por trabajar en la taxonomía y sistemática de este importante grupo animal en lo que respecta a la fauna argentina y sudamericana.

Grupos de investigación en Argentina

Actualmente hay siete grupos principales de trabajo en Argentina, los cuales tienen distintos perfiles de investigación. El más importante se encuentra en el MACN, donde se desempeñan los autores de esta reseña, junto a Cristina L. Scioscia, Abel Pérez González y un grupo numeroso de colaboradores (entre becarios doctorales y posdoctorales, estudiantes de grado, pasantes y voluntarios) que producen desde trabajos descriptivos de especies hasta otros de sistemática filogenética de alto nivel. El grupo tiene sólidos vínculos con los principales laboratorios de aracnología del mundo, y está involucrado en varios proyectos colaborativos de carácter internacional. Otro centro donde se aborda esta temática es el Instituto Miguel Lillo de San Miguel de Tucumán (Pablo Goloboff), donde se tratan (además de desarrollo de programas y aspectos teóricos de cladística), aspectos sistemáticos y filogenéticos de arañas (principalmente migalomorfas). Los restantes centros de investigación abordan temáticas distintas: biología reproductiva (Universidad Nacional de Córdoba, liderado por Alfredo Peretti); citogenómica, con Liliana Mola y Sergio Rodríguez Gil (FCEyN-UBA) junto a Cristina Scioscia (MACN); biodiversidad y ecología de arácnidos de importancia sanitaria y económica, especialmente en agroecosistemas (CEPAVE, La Plata, liderado por Alda González); ecología (Universidad Nacional de Salta, encabezado por José Corronca); y diversidad, especialmente en ambientes montanos (IADIZA, Mendoza, con Florencia Fernández Campón y Susana Lagos Silnik). Cabe destacarse que en los últi-

mos años se comenzaron a desarrollar diferentes líneas de investigación sobre arañas en otras ciudades del país, como Puerto Iguazú (Gonzalo D. Rubio), Bahía Blanca (Nelson Ferretti) y Corrientes (Gilberto Ávalos).

Con respecto a las colecciones, las mayores se hallan en el MACN y en el MLP. La primera es, con mucho, la que alberga mayor cantidad de especímenes (más de 120.000 lotes, la mayoría determinados y una buena proporción ya digitalizada). En la misma se conservan muchos tipos descriptos por investigadores nacionales y extranjeros. La colección del MLP, si bien es menor, tiene depositados la mayoría de los tipos descriptos por Mello-Leitão para la fauna argentina, por lo que es una de las más consultadas por los especialistas.

Aspectos biogeográficos

En aspectos de biogeografía, la mayoría de las familias presentan una amplia distribución, aunque puedan ser más diversas y/o abundantes en ciertas zonas particulares (como, por ejemplo, las selvas de Misiones o del noroeste). Descendiendo en las jerarquías taxonómicas, hay algunos grupos claramente asociados a determinadas regiones, como por ejemplo, las Anyphaeninae (familia Anyphaenidae) están prácticamente ausentes en el centro, centro oeste y sur del país, donde encontramos exclusivamente representantes de la otra subfamilia (Amaurobioidinae); las Philodromidae y Gnaphosidae (si bien no exclusivas) adquieren mayor relevancia en términos de abundancia y diversidad en las zonas secas del país. A la región patagónica están limitados algunos grupos relictuales o con distribuciones particulares, especialmente gondwánicas (Austrochilidae, Hexathelidae, Mecysmaucheniidae, Malkaridae, y muchas Orsolobidae y Anapidae), lo mismo ocurre en las regiones serranas centrales (Migidae, Mecicobothriidae, Drymusidae) o ciertas zonas del NOA (Diguettidae, Gallieniellidae). Finalmente, ciertos grupos han sido recolectados solamente en las regiones forestales del NEA y NOA, manifestándose como prolongaciones de la fauna de países tropicales (Cyrtaucheniidae, Clubionidae, Ochyroceratidae, Symphytognathidae, Theridiosomatidae y muchos géneros tropicales de otras familias de amplia distribución). En los capítulos referentes a las familias se analizan los casos particulares de cada una. Finalmente, cabe mencionar un número considerable de especies exóticas de varias familias: Agelenidae, Desidae, Dysderidae, Segestriidae, Pholcidae, Salticidae, Theridiidae y Gnaphosidae (ver Apéndice 1).

Clave para familias de arañas de Argentina

Convenciones

La longitud del cuerpo se mide en individuos adultos, desde el borde anterior del cefalotórax hasta el extremo posterior del abdomen (no incluye patas, quelíceros ni hileras). Se indica la frecuencia con que suele encontrarse cada familia en las colecciones generales (‘: común; °: escasa; †: rara), aunque con técnicas es-

peciales puedan recolectarse en abundancia. Grado de dificultad de observación de caracteres: ^m: **dificultad media, debe usarse óptica de buena definición**; ^d: **difícil de observar, debe utilizarse óptica buena y contar con alguna experiencia**.

Debe aclararse que la presente clave es una herramienta para determinar a nivel de familias a las especies conocidas de Argentina. Los caracteres mencionados en la misma no necesariamente son aplicables para especies de otros continentes, dado que algunas familias aun no están definidas con precisión, y son aun sujetos de debate y estudio entre los especialistas. Varias de ellas serán redefinidas en un futuro más o menos cercano (Amaurobiidae, Miturgidae, Corinnidae, Pisauridae) y algunas otras han sido definidas por caracteres muy sutiles o presentes en un solo sexo (Synotaxidae), o incluso comportamentales (Pisauridae), por lo que en esta clave se utilizan aspectos auxiliares para la identificación que pueden ser observados en las especies de la fauna argentina pero no en otras.

Varias familias poco conocidas o difíciles de distinguir han sido recolectadas recientemente en Argentina, pero todavía no están formalmente citadas en publicaciones; no obstante, han sido incluidas en la clave (Desidae, Mysmenidae, Synotaxidae y Ochyroceratidae), así como también varios géneros tampoco citados de familias previamente conocidas, por ejemplo *Retiro* (Amaurobiidae), *Neoctenus* (Trechaleidae), *Doliomalus* (Trochanteriidae), *Orthobula* (Corinnidae).

La presente clave se basa mayormente en la publicada por Ramírez (1999).

- 1- Quelíceros con ganchos de movimiento paralelo (Fig. 5); cuatro pulmones, hileras posteriores triarticuladas o ausentes (Figs. 10, 11). Infraorden **Mygalomorphae**.....2
 - Ganchos de los quelíceros de movimiento cruzado (Fig. 6), dos pulmones (Figs. 28, 47, 50), que pueden faltar (Fig. 106a); hileras posteriores con uno o dos artejos, o ausentes. Infraorden **Araneomorphae**.....12
- 2- Fóvea torácica longitudinal, abdomen con un pequeño escutelo dorsal (Fig. 7); 6-7 mm (Sierras de Bs. As.).....^c**Mecicobothriidae: Mecicobothrium**
 - Fóvea transversal o ausente.....3
- 3- Seis hileras (Fig 8); 10-15 mm (Sta. Cruz y Tierra del Fuego).....^c**Hexathelidae: Scotinoecus**
 - Cuatro o dos hileras.....4
- 4- Hileras posteriores casi tan largas como el abdomen (Fig. 11).....^c**Dipluridae**
 - Hileras posteriores más cortas (Fig. 10).....5
- 5- Ocho ojos agrupados en un promontorio (Fig. 12), patas anteriores con pocas espinas, tegumento piloso; algunas son albañiles.....6
 - Ocho ojos no agrupados, patas anteriores muy espinosas, tegumento glabro; siempre son albañiles.....9
- 6- Tarsos con fascículos subungueales (Fig. 13), ^muñas con pocos dientes (o ninguno) en una sola fila; tarsos III y IV con escópula densa; arañas muy peludas.....^c**Theraphosidae**
 - Tarsos sin fascículos, ^muñas con numerosos dientes en dos filas (Fig. 9); tarsos III y IV con escópula rala o ausente.....7
- 7- ^cEspiráculos pulmonares normales, hendiduras largas y estrechas (Figs. 10, 11).....8
 - Espiráculos pulmonares circulares y pequeños.....^c**Microstigmatidae: Xenonemesia**
- 8- Labio más ancho que largo.....^c**Nemesiidae**
 - Labio más largo que ancho; selvas del NOA.....^c**Cyrtacheniidae: Fufius**
- 9- Dos ojos en el borde anterior del cefalotórax y seis más atrás (Fig. 14).....^c**Idiopidae: Idiops**
 - Ojos en dos filas (Figs. 18, 19).....10
- 10- Tibia III con una fila transversal de espinas (Fig. 16); quelíceros con rastrillo (» Fig. 17); fóvea procurva (Fig. 19).....^c**Actinopodidae: Actinopus**
 - Tibia III con espinas no alineadas (Fig. 15); con o sin rastrillo; fóvea apenas recurva (Fig. 18).....11
- 11- Sin rastrillo; tibia del palpo de la hembra con un engrosamiento ventral y espinas dorsales (Fig. 20); 15 mm (Sierras de Bs.As.).....^c**Migidae: Calathotarsus**
 - Con rastrillo; tibia del palpo normal (Fig. 21).....^c**Idiopidae: Neocteniza**
- 12- Ocho ojos.....13
 - Seis ojos o menos.....65
- 13- a Ojos 4-4 (Figs. 32, 34), la fila posterior (Fig. 96) o ambas (Fig. 82) pueden ser muy recurvas.....14
 - b Ojos 4-2-2 (Figs. 31, 91).....57
 - c Ojos 2-4-2 (Figs. 95, 99).....60
 - d Ojos en un grupo más o menos compacto (Figs. 30, 106), clípeo amplio, nunca vertical, tres uñas.....63
 - e Ojos 2-2-2-2, el resto igual a 57a.....^c**Salticidae: Lyssomanes**
 - f Seis ojos en dos triadas, y entre éstas, un par de ojos pequeños, que pueden faltar; cefalotórax redondo o reniforme, clípeo alto, aproximadamente tanto como el largo de los quelíceros (Fig. 48); patas sin espinas, generalmente muy largas y delgadas; ^mtres uñas tarsales; labio soldado al esternón; tarso del palpo del macho prolongado retrolateralmente en proyecciones complejas.....^c**Pholcidae**
- g Ojos 6-2 (Fig. 46), los laterales anteriores blanquecinos, pequeños (flecha); arañas extremadamente aplanadas, con patas laterígradas; ^mdos uñas con fascículo.....^c**Selenopidae: Selenops**
- h Los seis ojos posteriores formando un hexágono regular, clípeo muy ancho y vertical (Fig. 85). Patas muy espinosas, con ^mtres uñas tarsales.....^c**Oxyopidae**
- 14- Con cribelo (Figs. 22, 24, 28, 47) y ^mcalamistro (Figs. 25, 26, 29) (en los machos ambos son no funcionales, pero todavía son reconocibles, principalmente el cribelo); siempre ^mtres uñas.15
 - Sin cribelo ni calamistro; puede haber cúlolo (Figs. 23, 53); dos o tres uñas.....22
- 15- ^mDos espiráculos traqueales cerca de las hileras unidos por un pliegue, cribelo entero (Fig. 47); clípeo prolongado en un vértice sobre los quelíceros; 8-16mm (bosques andino-patagónicos).....^c**Austrochilidae**
 - ^mUn espiráculo traqueal que puede ser difícil de ver.....16

- 16- Región cefálica plana, fila posterior recurva (Figs. 32, 34); ^mquelíceros sin cóndilo basal; ^mfémures II, III y IV con hileras de tricobotrias dorsales (Fig. 35); ^mcribello entero; telas orbiculares horizontales...^c**Uloboridae**
- Región cefálica convexa, ojos anteriores frontales; ^mquelíceros con cóndilo basal.....17
- 17- Láminas maxilares convergentes (Fig. 37); patas generalmente sin espinas; quelíceros del macho modificados (Fig. 36); cribello entero.....^c**Dictynidae**
- Láminas maxilares paralelas (Fig. 38).....18
- 18- ^mQuelíceros de la hembra con una línea lateral de setas modificadas (Fig. 39c); quelíceros del macho bastante largos; genitalia como en Figs. 39a y b; cribello bipartito; ^dtarsos sin tricobotrias.....^c**Titanoecidae: Goeldia**
- Genitalia diferente; cribello variable; ^dtarsos con tricobotrias (Fig. 40).....19
- 19- Cribello entero.....^c**Amaurobiidae: Macrobuninae**
- Cribello bipartito.....20
- 20- Epigino con un atrio central amplio, de margen semicircular, abierto hacia atrás (Fig. 41a) o hacia adelante (Fig. 43b); émbolo largo (aunque puede estar oculto o poco visible, cubierto por estructuras del tegulum).....21
- Epigino sin atrio, con el campo medio más o menos cuadrangular, bien esclerotizado; tibia del palpo del macho con apófisis complejas, cymbium proyectado posteriormente (Fig. 42), émbolo corto.....**Amaurobiidae: Retiro**
- 21- Epigino con atrio de margen abierto hacia atrás y con proyecciones laterales convergentes (Fig. 41a) y orificios copuladores inconspicuos: émbolo interno, base no visible, totalmente cubierto por el conductor (Fig. 41b).....^c**Amphinectidae: Metaltella**
- Epigino con atrio de margen abierto hacia adelante, sin proyecciones, con grandes orificios copuladores (Fig. 43b), palpo como en Fig. 43a.....^c**Desidae: Badumna longinqua**
- 22- Dos hileras (Fig. 51); si hay seis hileras, ^dláminas maxilares sin sérrula; láminas convergentes y aguzadas; clipeo alto, varias veces el diámetro de los ojos anteriores; fila ocular anterior procurva.....23
- Seis hileras, ^dláminas maxilares con sérrula.....25
- 23- Pata I muy desarrollada (Fig. 49), con escópulas densas en la cara prolateral de tibia y metatarso, tarso con inserción levemente retrolateral; ^mdos uñas; siempre dos hileras; tegumentos de prosoma y epigastrio muy esclerotizados, rojizos.....^c**Palpimanidae**
- Pata I normal; generalmente ^mtres uñas.....24
- 24- Cefalotórax muy modificado, ^mcon una depresión glandular entre palpo y pata I; abdomen con escutelos (Fig. 52); 2-3mm (bosques húmedos en Neuquén y Río Negro, hojarasca).....^c**Malkaridae: Chilenodes**
- Dos, cuatro o seis hileras; ^dláminas maxilares sin sérrula.....^c**Zodariidae**
- 25- ^mTres uñas, sin fascículo subungueal.....26
- ^mDos uñas, generalmente con fascículo.....42
- 26- Artejo apical de las hileras posteriores largo (Figs. 50, 53).....27
- Artejo apical de las hileras posteriores corto (Fig. 23).....28
- 27- Hileras alineadas, ^mespiráculo traqueal separado de las hileras (Fig. 50); hileras pueden no estar totalmente alineadas, pero en todo caso la patela del palpo del macho tiene apófisis como en Figura 54. 1-6 mm.....^c**Hahniidae**
- Hileras anteriores levemente separadas entre sí, ^mcolulo bilobulado (Fig. 53); arañas introducidas, domésticas o cerca de ciudades.....^c**Agelenidae: Tegenaria y Malthonica**
- 28- ^dTarsos con tricobotrias (Fig. 40), tela nunca orbicular; sin falsas uñas.....29
- ^dTarsos sin tricobotrias, tela puede o no ser orbicular; ^dcon falsas uñas (Fig. 55).....31
- 29- Fila ocular posterior procurva, recta o levemente recurva.....30
- Fila posterior muy recurva (Figs. 96, 97); generalmente con hábitos acuáticos.....62
- 30- Epigino con proyecciones laterales convergentes (=Fig. 41a); émbolo largo, oculto o poco visible, cubierto por estructuras del tegulum, con el émbolo que gira en el sentido antihorario (palpo izquierdo, vista ventral) (Fig. 44).....^c**Amphinectidae: Calacadia**
- Otras características en genitalia;.....^c**Amaurobiidae (en parte)**. En el género *Emmenomma*, de Tierra del Fuego, la fila posterior de ojos es recurva (como en Fig. 45).
- 31- Tibia y metatarso I con una línea de espinas en series crecientes (Fig. 56); láminas maxilares convergentes; ^mquelíceros con una hilera de setas gruesas, cortas y romas en el promargen (Fig. 57), ^mgeneralmente con articulación bien separada del clipeo (Fig. 58, flecha).....^c**Mimetidae**
- Tibia sin tales espinas, quelíceros diferentes.....32
- 32- ^dTarso IV con un peine de cerdas dentadas, que puede ser difícil de ver (Fig. 59) (las Theridisomatidae [ítem 39a] tienen un grupo irregular de cerdas); fémures sin espinas; telas no orbiculares.....33
- ^dSin tal peine (excepto *Synotaxus*, con un peine superficialmente similar, ver ítem 34a); fémures con o sin espinas; telas variables, pueden ser orbiculares.....34
- 33- Uña del palpo de hembras y juveniles muy grande, paracymbium de los machos extremadamente desarrollado (Fig. 60).....^c**Nesticidae**
- Uña del palpo normal; palpo del macho sin paracymbium, o solamente una proyección apical (nunca basal), y tibia en forma de copa, con bordes delgados, usualmente alojando la base del tarso y del bulbo.....^c**Theridiidae**
- 34- Arañas pequeñas (3-10 mm), con patas largas y delgadas, fémures sin espinas (Fig. 61); tarso del palpo del macho con un ^dsurco retrolateral cerca del paracymbium (Fig. 62); las especies de los bosques andino-patagónicos (Physogleninae) son color marrón y poseen el fémur de las patas expandido basalmente; las especies de Misiones (*Synotaxus*) son verdes, tienen el abdomen alargado y con una proyección caudal, y un peine de cerdas en el tarso IV, similar al de las Theridiidae.....^c**Synotaxidae**
- Arañas de tamaño variable, desde diminutas a grandes, patas variables, fémures con o sin espinas; machos sin el surco retrolateral en el cymbium.....35
- 35- Quelíceros generalmente con ^mcrestas estridulatorias (Fig. 63); clipeo más alto que el diámetro del los OMA; patas con autotomía entre tibia y patela; tela horizontal de trama irregular; 1-8 mm.....^c**Linyphiidae**

- Sin ^mcrestas estridulatorias en quelíceros; autotomía normal, entre trocánter y coxa; clípeo variable; tela usualmente orbicular, horizontal, vertical, o esférica (orbicular modificada, con radios en todas direcciones desde un centro).....36
- 36- Hembras siempre con palpos; clípeo más bajo (raramente igual) que el largo de los quelíceros....39
- Clípeo más alto que el largo que los quelíceros, o levemente más bajo; hembras con o sin palpos; fémures sin espinas; arañas muy pequeñas a ínfimas (menos de 3 mm).....37
- 37- Hembras con palpos reducidos o sin palpos....38
- Hembras con palpos normales. Fémures I y II con un punto ventral oscuro, esclerotizado, cerca del ápice (Fig. 64); machos con una o más espinas robustas en tibia o metatarso I y cymbium torcido apicalmente; hileras cerca de la abertura genital, área cefálica elevada, seis u ocho ojos.....^c*Mysmenidae*
- 38- Quelíceros libres, seis u ocho ojos. Hembras con una ^mdepresión glandular sobre el costado del cefalotórax, a la altura del palpo; especies argentinas con ocho ojos; orbitela horizontal, cerca del suelo; 1-3 mm (bosques andino-patagónicos).....^c*Anapidae*
- Quelíceros fusionados en la base; seis o cuatro ojos.....^c*Symphytognathidae*
- 39- ^mEsternón con dos hoyuelos en el margen anterior, a los lados de la base del labio (Fig. 65b); ^mtibia IV con largas tricobotrias dorsales (Fig. 65a), 2 a 4 veces el diámetro de la tibia; ^uña inferior muy larga; varios géneros con tela orbicular, la araña se ubica en el centro de la tela y la deforma tensando un hilo perpendicular al plano de la tela (Fig. 153); 0,5-3 mm (selvas subtropicales).....^c*Theridiosomatidae*
- Otras características, raramente menores que 3 mm; telas usualmente orbiculares, muy variadas, pero no deformadas como en ítem anterior.....40
- 40- Por lo general ojos laterales separados entre sí; machos con ^mbulbos copuladores relativamente simples (Fig. 69); algunos géneros tienen ^mdos líneas de tricobotrias en fémur IV (Fig. 68), o quelíceros largos (Fig. 67); usualmente en telas orbiculares horizontales u oblicuas.....41
- ^mSin línea de tricobotrias en fémur IV, quelíceros no muy largos; machos con bulbos copuladores muy complejos (Fig. 66); ojos laterales contiguos, frecuentemente en promontorios; generalmente en telas orbiculares verticales.....^c*Araneidae*
- 41- Dimorfismo sexual muy acentuado (hembras gigantes); epigino bien desarrollado, palpo del macho como en Fig. 70; telas orbiculares verticales con barreras de hilos protectores.....^c*Nephilidae*
- Tamaño corporal pequeño a moderado (dimorfismo sexual no muy acentuado); epigino usualmente inconspicuo, telas orbiculares sin barreras de hilos protectores.....^c*Tetragnathidae*
- 42- Ojos medios posteriores con tapeta en ángulo de 90° (Fig. 71), generalmente aplanados, reniformes u ovalados; enditos con una depresión oblicua (Fig. 72, flecha).....43
- Sin tales caracteres.....48
- 43 - a Hileras anteriores cilíndricas, separadas entre sí y mayores que las posteriores (Figs 73, 74).....44
- b Hileras normales, cónicas, aspecto vagamente formiciforme; Valles Calchaquíes, en NOA.....^c*Gallieniellidae*:.....^c*Galianoella*
- c Hileras variables; cuerpo extremadamente aplanado; patas laterígradas.....45
- 44- ^uFúslas de las hileras anteriores muy largas y delgadas (Fig. 74, 76), generalmente acompañadas por setas que nacen en la base de cada fúsula.....^c*Prodidomidae*
- ^uFúslas de las hileras anteriores no tan largas, pero muy anchas y de forma cónica (Fig. 75), usualmente plegadas sobre el ápice de la hilera.....^c*Gnaphosidae*
- 45- Trocánteres IV más largos que las coxas; genitalia como Figs. 80a, b.....^c*Trochanteriidae*: *Trochanteria*.
- Trocánteres IV más cortos que las coxas.....46
- 46- Hileras laterales anteriores bien separadas.....47
- Hileras laterales anteriores contiguas, genitalia como en Figs. 77 a y b.....^c*Prodidomidae*: *Oltacloea mutilata*
- 47- Genitalia como en Figs. 78a y b; dorso del abdomen con patrón de manchas oscuras sobre fondo claro (Fig. 142); bosques de la Región Chaqueña.....^c*Gnaphosidae*: *Vectius niger*.
- Genitalia como en Figs. 79a y b; dorso del abdomen oscuro uniforme (Fig. 140); bosques andino-patagónicos en Neuquén:.....^c*Trochanteriidae*: *Doliomalus cimicoides*
- 48- Patas laterígradas.....49
- Patas prógradas.....51
- 49- Clípeo angosto, fila posterior recta o procurva (Fig. 81a); ^uextremo de los metatarsos con una membrana trilobulada (Fig. 81b); con fascículos y escópulas bien desarrollados.....^c*Sparassidae*
- Clípeo ancho, fila posterior recurva (Figs. 82, 83); 3-15mm.....50
- 50- Palpos con fascículos, incluso en el macho, en el ápice del cymbium; patas con fascículos y escópulas.....^c*Philodromidae*
- Sin fascículos en palpos; con o sin fascículos y escópulas en las patas; en muchos géneros los ojos están sobre áreas algo elevadas, blanquecinas y rugosas (Fig. 83); algunos géneros formiciformes o predadores de hormigas, con labio muy largo y aguzado; *Aphantochilus* con cefalotórax modificado y labio fusiforme (Figs. 84a, b).....^c*Thomisidae*
- 51- Espiráculo traqueal ancho, separado de las hileras (Fig. 86a); ^upelos de los fascículos subungueales espatulados (Fig. 86b).....^c*Anyphaenidae*
- Espiráculo traqueal pequeño y contiguo a las hileras (Fig. 87a); ^upelos de los fascículos no espatulados (Fig. 87b).....52
- 52- Segmento apical de las hileras posteriores largo (Fig. 88).....^c*Miturgidae*
- a Coloración del cuerpo amarillo uniforme.....^c*Miturgidae*:.....^c*Eutichurinae*
- b Coloración marrón con una banda dorsal más clara.....^c*Miturgidae*: *Miturginae* (*Teminius*)
- Segmento apical de las hileras posteriores corto (como Fig. 23). Ojos claramente en dos filas (el género *Asthenoctenus*, Ctenidae, tiene los ojos 2-4-2 en filas apretadas, y parecen 4-4; los laterales anteriores son más pequeños y plateados).....53

- 53- Machos con hileras anteriores largas, cilíndricas, similares a las de Gnaphosidae, con grandes fúslas, hembras con hileras normales; sin fúslas de glándulas cilíndricas; selvas subtropicales. 5-10 mm.....**Clubionidae: Elaver**
- Machos y hembras con hileras anteriores similares; hembras con tres grandes fúslas (raramente más) de glándulas cilíndricas en hileras medias, y dos en hileras posteriores.....54
- 54- Caparazón cubierto de grandes poros oscuros (Fig. 89a); patas anteriores con series de espinas largas como en Fig. 89b; 3-5 mm.....**Corinnidae: Phrurolithinae (Orthobula)**
- Caparazón sin tales poros.....55
- 55- Formiciformes; palpo del macho simple, piriforme, usualmente con émbolo espiralado (Fig. 90, flecha).....**Corinnidae: Castianeirinae**
- Noformiciformes; bulbo copulador no piriforme....56
- 56- Patas sin espinas, o con muy pocas; usualmente con setas muy cortas en forma de cúspides en la cara ventral de tibias, metatarsos o tarsos (Fig. 92, flechas); 2,5-15 mm.....**Corinnidae: Trachelinae**
- Patas con espinas (Fig. 93).....**Corinnidae: Corinninae**
- 57- Ojos medios anteriores mucho mayores que los demás (Fig. 91); ^mdos uñas, con fascículos subungueales.....**Salticidae**
- Ojos de la fila anterior subiguales, medianos o pequeños (Fig. 31, 94); ^mtres uñas.....58
- 58- Ojos de la segunda fila enormes; laterales anteriores proyectados hacia los lados (Fig. 31); cuerpo muy alargado; con cribelo y calamistro.....**Deinopidae: Deinopis**
- Sin cribelo ni calamistro.....59
- 59- Ojos posteriores formando aproximadamente un cuadrado (Fig. 94); tarsos escopolados; palpos de los machos sin apófisis tibial retrolateral (en caso de tener ATR, presentan un mechón de setas blancas en el área ocular dirigida hacia adelante, sólo el género *Noctenus*, Trechaleidae, Fig. 96).....**Lycosidae**
- Ojos posteriores formando un trapecio muy abierto (similar a Fig. 97), palpos de los machos con apófisis tibial retrolateral; tarsos escopolados o no; usualmente de hábitos acuáticos.....62
- 60- Sin fascículos ni escópulas; ^mtres uñas; ojos anteriores claramente separados del resto, en el borde del clipeo, ^mlos laterales de la segunda fila diminutos, blanquecinos (Fig. 95); abdomen alargado; selvas y bosques del norte.....**Senoculidae: Senoculus**
- Con fascículos y escópulas; ojos anteriores medios no separados del resto (≈Fig. 99).....61
- 61- Ojos en un grupo estrecho y compacto (Fig. 100); ambientes secos del sur y oeste del país; Ecribeladas.....**Zoridae**
- Ojos más espaciados (Fig. 99); ambientes húmedos del centro este y norte del país; casi todas ecribeladas, pero unas pocas especies del norte tienen un pequeño cribelo y un calamistro oval.....**Ctenidae**
- 62- Tarsos no flexibles, con un área distal membranaosa que determina un pseudosegmento apical (Fig. 98, flecha), las hembras llevan la ooteca con los quelíceros.....**Pisauridae**
- Tarsos usualmente flexibles, pero sin un pseudo-segmento apical definido, las hembras llevan la ooteca adherida a las hileras.....**Trechaleidae**
- 63- Labio soldado al esternón, láminas maxilares convergentes (Fig. 27); espiráculo traqueal ancho y alejado de las hileras (Fig. 28); cribelo pequeño y bipartito; calamistro corto (Fig. 29).....**Filistatidae**
- Labio libre; prosoma ancho; hileras posteriores con el segmento apical más largo que el basal.....64
- 64- Prosoma cordiforme (Fig. 30); tubérculo anal ancho y biarticulado, con una doble fila de pelos gruesos (Fig. 24); con cribelo y ^mcalamistro (el calamistro es bastante caduco); 1,5-4,5 mm.....**Oecobiidae**
- Ojos agrupados en un promontorio ubicado casi en el centro del cefalotórax, que es redondeado; hileras posteriores con el último segmento larguísimo (Fig. 101); sin cribelo ni calamistro; 3,3-11 mm.....**Hersiliidae**
- 65- Seis ojos en tres diadas, los medios anteriores claramente por delante de los laterales (Figs. 103, 105); láminas maxilares convergentes (Fig. 104).....66
- Ojos en otra disposición, piezas bucales variables.....69
- 66- ^mTres uñas (la media muy pequeña), ^muñas superiores anteriores de las patas I y II con dos filas de dientes; patas usualmente anilladas en claro y oscuro.....67
- ^mDos uñas, todas con una única fila de dientes, patas con coloración bastante uniforme.....68
- 67- Región torácica muy elevada (Fig. 105); patas delgadas, sin espinas; hembras con dos bolsillos bajo el pliegue epigástrico.....**Scytodidae: Scytodes**
- Prosoma bastante plano; sin bolsillos.....**Drymusidae: Drymusa**
- 68- Esternón escotado atrás (Fig. 104); patas robustas con espinas gruesas, cortas y alineadas; tegumento terroso, duro, con espinas claviformes.....**Sicariidae: Sicarius**
- Esternón aguzado atrás; espinas y tegumentos normales; (algunas especies peligrosas).....**Sicariidae: Loxosceles**
- 69- ^mDos espiráculos traqueales inmediatamente posteriores al pliegue epigástrico (Figs. 106a, 110b).....70
- ^mUn espiráculo traqueal o ninguno.....74
- 70- Hileras anteriores alineadas con las medias posteriores (Fig. 106c); pulmones modificados en tráqueas, quedando cuatro espiráculos traqueales (Fig. 106a). 2, 4, 6 u 8 ojos agrupados, clipeo amplio, sin fovea torácica (Fig. 106b); labio unido al esternón, láminas convergentes.....**Caponiidae**
- Otros caracteres, con pulmones.....71
- 71- Labio más largo que ancho; dos o tres uñas; ^monychium pequeño o ausente.....72
- Labio más ancho que largo; ^mdos uñas, usualmente con dos filas de denticulos; ^monychium prominente (Fig. 102).....73
- 72- ^mDos uñas y fascículo subungueal; pata III dirigida hacia atrás; con piezas esclerotizadas entre coxas, esternón y escudo dorsal del cefalotórax; quelíceros largos, prosoma rojizo (Fig. 110); ambientes antropizados, bajo piedras u otros objetos en el suelo.....**Dysderidae: Dysdera crocata**
- ^mTres uñas, sin fascículo; pata III dirigida hacia delante; espacio entre coxas, esternón y cefalotórax

- membranoso; en tubos de seda compacta en grietas de árboles, rocas y otras cavidades, incluso en construcciones humanas (Fig. 109).....**Segestriidae**
- 73- ^dPalpo de la hembra sin uña; ^dquelíceros usualmente sin dientes; algunas especies con escudos en el abdomen; 1-3 mm (Fig. 107).....**Oonopidae**
- ^dPalpo de la hembra con uña; ^mquelíceros generalmente con dientes.....2-8 mm **Orsolobidae**
- 74- Cuatro ojos, faltan los de la fila anterior (Fig. 33); cuerpo muy alargado; el resto de los caracteres como en ítem 16a; tela limitada a uno o dos hilos cribelados, muy largos.....**Uloboridae: Miagrammopes**
- Seis ojos.....75
- 75- Quelíceros muy largos, separados de las otras piezas bucales ventralmente por un área esclerotizada (Fig. 111); región cefálica muy levantada; dos hileras (bosques andino-patagónicos e Islas Malvinas).....**Mecysmaucheniidae**
- Otras características.....76
- 76- Ojos como en Fig. 108a; dos áreas esclerotizadas ventrales en el abdomen (Fig. 108b), sin espiráculo traqueal; quelíceros con crestas estridulatorias; patas sin espinas; regiones áridas del oeste de Argentina; mayores a 5 mm.....**Diguetidae: Diguetia**
- Otras características; Usualmente menores a 5 mm.....77
- 77- Hileras medias y posteriores comprimidas, con fúsculas alineadas.....**Ochyroceratidae**
- Otros caracteres:.....Varios géneros de hábitos crípticos, con ojos medios anteriores ausentes, por ejemplo de las familias Pholcidae, Hahniidae, Theridiidae y Amaurobiidae.

Glosario

Área cefálica: Región del cefalotórax delante de la fovea torácica. Lleva los ojos, los quelíceros y los palpos.

Albañil: Se denominan arañas albañiles a las migalomorfas que viven en refugios en el suelo revestidos de seda y protegidos por una tapa (usualmente con bisagra) que sirve para disimular la entrada y para percibir el movimiento de potenciales presas.

Autotomía: Las líneas de autotomía son regiones de debilidad en las extremidades, por donde se cortan si se tira de ellas. La línea más común es entre trocánter y coxa, y menos frecuentemente entre tibia y patela.

Calamistro: Hilera longitudinal de pelos más fuertes, cortos y curvos que los de revestimiento, en el metatarso IV. La ubicación es cercana a la base, en la cara dorsal/retrolateral. Se utiliza para peinar la seda del cribelo. Los machos adultos no tienen cribelo funcional, y el calamistro está reducido, pero aun suele ser distinguible.

Clípeo: Área del cefalotórax entre los ojos y la base de los quelíceros.

Colulo: Pequeño vestigio de cribelo, cónico o bilobulado, con pelos normales de revestimiento.

Cóndilo basal: Cóndilo muy grande de la articulación entre quelíceros y cefalotórax, en el ángulo anterior externo (por ejemplo, Fig. 39c).

Crestas estridulatorias: Serie de crestas alineadas sobre la cara externa del quelíceros. Producen vibraciones al raspar con setas del palpo.

Cribelo: Apéndice corto y ancho, delante de las hileras anteriores, con fúsculas por donde secreta seda. Es una modificación de las hileras medias anteriores. En los machos adultos no es funcional (faltan las fúsculas), pero aun es distinguible de un colulo por ser más ancho.

Cymbium: Tarso del palpo del macho, modificado para contener al bulbo copulador.

Dientes de los quelíceros: Proyecciones cónicas en los márgenes anteriores o posteriores del surco donde se pliega el gancho del quelíceros.

Epigastrio: Área del abdomen delante del pliegue epigástrico y detrás del pedicelo. Contiene la genitalia y los pulmones (anteriores).

Escópula: Conjunto de pelos adherentes que revisten superficies de apéndices, usualmente las ventrales de tarsos y metatarsos. Los pelos adherentes son más gruesos que los de revestimiento, a menudo aplanados, y la escópula tiene aspecto aterciopelado.

Escutelo: Área esclerotizada de la cutícula del abdomen.

Espina: Macroseta, pelo grueso y bastante rígido. Como toda seta, se articula sobre un alvéolo.

Espiráculo: Estigma, orificio externo de pulmón o tráquea.

Falsas uñas: Pelos gruesos, curvos, con la cara convexa aserrada, que se encuentran a los lados de las uñas y colaboran en el manejo de la tela.

Fascículo: Grupo compacto de pelos adherentes, similares a los de las escópulas, que se originan en el extremo del tarso, a los lados de las uñas. Se utilizan para adherirse a superficies lisas.

Fóvea torácica: Marca externa, en forma de depresión o línea, correspondiente al apodema central del cefalotórax.

Fúscula: Pelo modificado por donde se secreta la seda, ubicado en las hileras.

Fúsculas de glándulas cilíndricas: Tipo de fúscula que aparece en solamante en la hembra adulta de algunas araneomorfos, se utiliza en la construcción de la ooteca. Se reconocen por estar ausentes en los machos y juveniles.

Gancho del quelíceros: Artejo terminal del quelíceros, muy esclerotizado y con el extremo aguzado, donde se descarga el veneno.

Láminas maxilares: En las araneomorfos, ensanchamiento de la coxa del palpo.

Laterígradas: Las patas son laterígradas si están dirigidas hacia los lados, con la cara prolateral hacia arriba, y la araña camina de costado como los cangrejos. Usualmente todos los fémures están dirigidos hacia atrás, y todos los tarsos hacia adelante o a los lados.

Onychium: Subdivisión apical del tarso, articulada mediante un área flexible. Solamente algunas araneomorfos, especialmente haploginas, tienen onychium.

Orbitela: Tela orbicular, con radios, marco, centro, y espirales adhesivos.

Paracymbium: Proceso proximal, retrolateral, del margen del cymbium, usualmente en forma de gancho (Fig. 60).

Pliegue epigástrico: Pliegue que une los espiráculos pulmonares anteriores, y donde se ubican los gonopos.

Procurva: Con concavidad hacia adelante.

Prógrada: Las patas son prógradas en las arañas que caminan normalmente, hacia adelante (ver laterígradas).

Promargen: Margen anterior del surco del quelícero donde se rebate el gancho.

Pulmón: Filotráquea. Externamente se reconoce como un área blanquecina delante del espiráculo pulmonar.

Rastrillo: Conjunto de fuertes dientes o espinas en el extremo anterior del quelícero, se utiliza para cavar.

Recurva: Con concavidad hacia atrás.

Retromargen: Margen posterior del surco del quelícero donde se rebate el gancho.

Sérrula: Hilera de dientes muy pequeños, sobre el margen anterior de cada lámina maxilar. A bajo aumento se ve como una delgada línea negra.

Tapetum (plural: tapeta): Capa reflectante, plateada que se encuentra en la retina de los ojos secundarios (indirectos).

Tricobotria: Pelo sensible a los movimientos de aire, es muy delgado, más largo que los pelos de revestimiento, perpendicular al artejo y algo curvado hacia atrás, con base prominente. Se disponen en series de tamaño creciente hacia el ápice.

Tubérculo anal: Postabdomen, ubicado sobre las hileras, lleva el ano en su cara inferior.

Uña inferior: De las tres uñas tarsales, la media, impar.

Uña superior: De las tres uñas tarsales, las pareadas.

Agradecimientos

A los directores de la obra por la invitación a participar en la misma y por las correcciones sugeridas en el manuscrito. A Luis N. Piacentini, Gonzalo D. Rubio, Lara Lopardo, Jan Bosselaers, Nicolás L. Carrión, Ignacio Crudele y, especialmente, a Nilce Silvina Enrietti por la generosa cesión de algunas de las fotos de especímenes incluidas en este capítulo. A David Candiani, por habernos permitido reproducir la ilustración del palpo de la Fig. 90, de su tesis inédita. A IDEAWILD (www.ideawild.org) por el equipamiento para el trabajo de campo. Parte del trabajo fue financiada por subsidios de la Agencia Nacional de Promoción Científica y Tecnológica (PICT 1393), Consejo Nacional de Investigaciones Científicas y Técnicas (PIP 3209) y U. S. National Science Foundation (NSF EAR-0228699, *Assembling the Tree of life: Phylogeny of Spiders*).

Literatura citada

- BRESCOVIT, A.D. 1997. Revisão de Anyphaeninae Bertkau a nível de gêneros na região Neotropical (Araneae, Anyphaenidae). *Revista Brasileira de Zoologia* 13(Suppl.1): 1-187.
- CLAPS, L.E., G. DEBANDI & S. ROIG-JUÑENT. 2008. Biodiversidad de Artrópodos de la Argentina. Una sinopsis de los conocimientos actuales. In: Claps, L. E.; G. Debandi & S. Roig-Juñent (Dirs.), *Biodiversidad de Artrópodos Argentinos*, Vol. 2, 603-610 págs. Editorial Sociedad Entomológica Argentina, Mendoza.
- CODDINGTON, J.A., G. GIRIBET, M.S. HARVEY, L. PRENDINI & D.E. WALTER. 2004. Arachnida. Pages 296-318. In: J. Cracraft & M.J. Donoghue (eds.), *Assembling the Tree of Life*. Oxford University Press, New York.
- CODDINGTON, J. & H. LEVI. 1991. Systematics and evolution of spiders (Araneae). *Annual Review of Ecology and Systematics* 22: 565-592.
- DUNLOP, J.A. 1999. Pasando revista a la evolución de los quelicerados. In: Melic, A., De Haro, J. J., Mendez, M. & I. Ribera. (eds.), *Evolución y filogenia de Arthropoda*. *Boletín de la Sociedad Entomológica Aragonesa* 26: 255-272.
- DUNLOP, J.A., PENNEY, D. & D. JEKEL. 2012. A summary list of fossil spiders and their relatives. In: Platnick, N. I. (ed.), *The world spider catalog*, version 13.0 American Museum of Natural History, online at <http://research.amnh.org/entomology/spiders/catalog/index.html> Último acceso: Junio 2012.
- FORSTER, R.R. & N.I. PLATNICK. 1984. A review of the archaeid spiders and their relatives, with notes on the limits of the superfamily Palpimanoidea (Arachnida, Araneae). *Bulletin of the American Museum of Natural History* 178: 1-106.
- GRISWOLD, C.E. 1993. Investigations into the phylogeny of the lycosoid spiders and their kin (Arachnida: Araneae: Lycosoidea). *Smithsonian Contributions to Zoology* 539: 1-39.
- LOPARDO, L. Inédito. Systematics and evolution of the spider family Mysmenidae. Tesis. The Faculty of Columbian College of Arts and Sciences of The George Washington University. 892 pp.
- MARFIL, M.F. Inédito. Diversidad de Salticidae (Arachnida: Araneae) en la Reserva Natural e Histórica Isla Martín García. Tesis. Universidad de Buenos Aires. Facultad de Ciencias Exactas y Naturales. Departamento de Ciencias Biológicas. 2012. 112 pp.
- MURPHY, N., V.W. FRAMENAU, S.C. DONNELLAN, M.S. HARVEY, Y. PARK & A. D. AUSTIN. 2006. Phylogenetic reconstruction of the wolf spiders (Araneae: Lycosidae) using sequences from the 12S rRNA, 28S rRNA, and NADH1 genes: Implications for classification, biogeography, and the evolution of web building behavior. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 38: 583-602.
- PLATNICK, N.I. 2012. The world spider catalog, version 13.0. American Museum of Natural History, online at <http://research.amnh.org/iz/spiders/catalog>. DOI: 10.5531/db.iz.0001. Último acceso: Junio 2012.
- PLATNICK, N.I., J.A. CODDINGTON, R.R. FORSTER & C.E. GRISWOLD. 1991. Spinneret morphology and the phylogeny of haplogyne spiders (Araneae, Araneomorphae). *American Museum Novitates* 3016: 1-73.
- PLATNICK, N.I. & W.J. GERTSCH. 1976. The suborders of spiders: A cladistic analysis (Arachnida, Araneae). *American Museum Novitates* 2607, 1-15.
- RAMÍREZ, M.J. 1999. Orden Araneae. In: Crespo, F. A., M. S. Iglesias, A. C. Valverde (eds.), *El ABC en la Determinación de artrópodos I*. Ed. CCC Educando, Buenos Aires, p. 39-59.

- RAMÍREZ, M.J. 2000. Respiratory system morphology and the phylogeny of haplogyne spiders (Araneae, Araneomorphae). *Journal of Arachnology* 28: 149-157.
- RAMÍREZ, M.J. 2003. A cladistic generic revision of the spider subfamily Amaurobioidinae (Araneae, Anyphaenidae). *Bulletin of the American Museum of Natural History* 277: 1-262.
- RAMÍREZ, M.J. & C.J. GRISMADO. 1997. A review of the spider family Filistatidae in Argentina (Arachnida, Araneae), with a cladistic reanalysis of filistatid genera. *Entomologica Scandinavica* 28: 319-349.
- RAMÍREZ, M.J. & C.J. GRISMADO. 2008. Filistatidae. In: Claps, L.E.; G. Debandi & S. Roig-Juñent (Dirs.), *Biodiversidad de Artrópodos Argentinos*, Vol. 2, 79-83 págs. Editorial Sociedad Entomológica Argentina, Mendoza.
- RIX, M.G. & M.S. HARVEY. 2010. The spider family Micropholcommatidae (Arachnida, Araneae, Araneioidea): a relimitation and revision at the generic level. *ZooKeys* 36: 1-321.
- RIX M.G., M. S. HARVEY & J.D. ROBERTS. 2008. Molecular phylogenetics of the spider family Micropholcommatidae Arachnida: Araneae) using nuclear rRNA genes (18S and 28S). *Molecular Phylogenetics and Evolution* 46: 1031-1048.
- SACKMANN, P. Inédito. Efecto de *Vespa germanica* sobre un ensamble nativo de artrópodos en el NO de la Patagonia. Tesis. Universidad de Buenos Aires. Facultad de Ciencias Exactas y Naturales. Departamento de Genética, Ecología y Evolución. 2004. 162 pp.
- SCHÜTT, K. 2000. The limits of the Araneioidea (Arachnida: Araneae). *Australian Journal of Zoology* 48: 135-153.
- SCHÜTT, K. 2003. Phylogeny of Symphytognathidae s.l. (Araneae, Araneioidea). *Zoologica Scripta* 32: 129-151.
- SELLEN, P.A., CORRONCA, J.A. & M.A. HÜNICKEN. 2005. The true identity of the supposed giant fossil spider *Megarachne*. *Biology Letters* 1: 44-48.
- SELLEN, P.A. & D. PENNEY. 2010. Fossil spiders. *Biological Reviews* (2010) 85: 171-206.
- SELLEN, P.A., SHEAR, W.A. & M. D. SUTTON. 2008. Fossil evidence for the origin of spider spinnerets, and a proposed arachnid order. *Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America* 105: 20781-20785.
- SHEAR, W.A., P.A. SELLEN, W.D. ROLFE, P.M. BONAMO & J.D. GRIERSON. 1987. New terrestrial arachnids from the Devonian of Gilboa, New York. *American Museum Novitates* 2901: 1-74.
- RUBIO, G.D., G. ÁVALOS & M. DAMBORSKY. 2004. Primer registro de la familia Theridiosomatidae (Arachnida, Araneae) para Argentina. *Facena* 20: 121.
- WERENKRAUT, V. & M.J. RAMÍREZ. 2009. A revision and phylogenetic analysis of the spider genus *Coptoprepes* (Araneae: Anyphaenidae, Amaurobioidinae). *Zootaxa* 2212: 1-40.
- Actinopus paranensis* Mello-Leitão, 1920
Actinopus rufipes (Lucas, 1834)
Agelenidae
Malthonica pagana (C. L. Koch, 1840)
Tegenaria domestica (Clerck, 1757)
Tegenaria parietina (Fourcroy, 1785)
Amaurobiidae
Altelopsis helveola Simon, 1905
Amaurobius thoracicus Mello-Leitão, 1945
Anisacate fragile Mello-Leitão, 1941
Anisacate fuegianum (Simon, 1884)
Anisacate tigrinum (Mello-Leitão, 1941)
Callevopsis striata Tullgren, 1902
Emmenomma beauchenicum Usher, 1983
Emmenomma oculatum Simon, 1884
Hicanodon cinerea Tullgren, 1901
Macrobunus backhauseni (Simon, 1896)
Macrobunus madrynsis (Tullgren, 1901)
Naevius calilegua Compagnucci & Ramírez, 2000
Neuquenina pallida Mello-Leitão, 1940
Neuquenina paupercula (Simon, 1905)
Rubrius antarcticus (Karsch, 1880)
Rubrius scottae Mello-Leitão, 1940
Tymbira brunnea Mello-Leitão, 1944
Yupanquia schiapelliae Lehtinen, 1967
Amphinectidae
Calacadia dentifera [Sackmann, 2004; tesis no publicada]
Metaltella iheringi (Keyserling, 1891)
Metaltella imitans (Mello-Leitão, 1940)
Metaltella rorulenta (Nicolet, 1849)
Metaltella simoni (Keyserling, 1878)
Metaltella tigrina (Mello-Leitão, 1943)
Anapidae
Crassanapis cekalovici Platnick & Forster, 1989
Crassanapis chilensis Platnick & Forster, 1989
Elanapis aisen Platnick & Forster, 1989
Minanapis palena Platnick & Forster, 1989
Anyphaenidae
Acanthoceto acupictus (Nicolet, 1849)
Acanthoceto cinereus (Tullgren, 1901)
Acanthoceto pichi Ramírez, 1997
Acanthoceto riogrande Ramírez, 1997
Anyphaenoides clavipes (Mello-Leitão, 1922)
Arachosia bergi (Simon, 1880)
Arachosia duplovittata (Mello-Leitão, 1922)
Arachosia honesta Keyserling, 1891
Arachosia praesignis (Keyserling, 1891)
Arachosia proseni (Mello-Leitão, 1944)
Araiya coccinea (Simon, 1884)
Araiya pallida (Tullgren, 1902)
Axyracrus elegans Simon, 1884
Aysenia barrigai Izquierdo & Ramírez, 2008
Aysenia cylindrica Ramírez, 2003
Aysenoides parvus Ramírez, 2003
Aysha albovittata Mello-Leitão, 1944
Aysha borgmeyer (Mello-Leitão, 1926)
Aysha caxambuensis (Mello-Leitão, 1926)
Aysha clarovittata (Keyserling, 1891)
Aysha ericae Brescovit, 1992
Aysha lagenifera (Mello-Leitão, 1944)
Aysha marinonii Brescovit, 1992
Aysha montenegro Brescovit, 1992
Aysha pirassununga Brescovit, 1992
Aysha proseni Mello-Leitão, 1944
Aysha prospera Keyserling, 1891
Aysha rubromaculata (Keyserling, 1891)
Aysha tertulia Brescovit, 1992
Aysha triunfo Brescovit, 1992
Aysha yacupoi Brescovit, 1992
Aysha zenzesi (Mello-Leitão, 1945)
Buckupiella imperatriz Brescovit, 1997

Apéndice 1. Lista de las especies del orden Araneae citadas para la Argentina, de acuerdo al Catálogo Mundial de Arañas (The World Spider catalog: Platnick, 2012), modificado con información presentada en este volumen y tres tesis inéditas (Sackmann, inéd.; Lopardo, inéd. y Marfil, 2012).

Actinopodidae

- Actinopus crassipes* (Keyserling, 1891)
Actinopus insignis (Holmberg, 1881)

- Coptoprepes casablanca* Werenkraut & Ramírez, 2009
Coptoprepes ecotono Werenkraut & Ramírez, 2009
Coptoprepes flavopilosus Simon, 1884
Coptoprepes valdiviensis Ramírez, 2003
Coptoprepes variegatus Mello-Leitão, 1940
Ferrieria echinata Tullgren, 1901
Gayenna americana Nicolet, 1849
Gayenna sigillum Mello-Leitão, 1941
Italaman santamaria Brescovit, 1997
Jessica erythrostoma (Mello-Leitão, 1929)
Jessica fidelis (Mello-Leitão, 1922)
Jessica glabra (Keyserling, 1891)
Jessica osoriana (Mello-Leitão, 1922)
Josa calilegua Ramírez, 2003
Macrophyes jundiai Brescovit, 1993
Monapia angusta (Mello-Leitão, 1944)
Monapia carolina Ramírez, 1999
Monapia charrua Ramírez, 1999
Monapia dilaticollis (Nicolet, 1849)
Monapia fierro Ramírez, 1999
Monapia guenoana Ramírez, 1999
Monapia lutea (Nicolet, 1849)
Monapia pichinahuel Ramírez, 1995
Monapia silvatica Ramírez, 1995
Monapia tandil Ramírez, 1999
Monapia vittata (Simon, 1884)
Negayan ancha Lopardo, 2005
Negayan argentina Lopardo, 2005
Negayan cerronegro Lopardo, 2005
Negayan coccinea (Mello-Leitão, 1943)
Negayan enrollada Lopardo, 2005
Negayan excepta (Tullgren, 1901)
Negayan paduana (Karsch, 1880)
Negayan puno Lopardo, 2005
Negayan tata Lopardo, 2005
Negayan tridentata (Simon, 1886)
Negayan tucuman Lopardo, 2005
Osoriella tehela Brescovit, 1998
Otoniela adisi Brescovit, 1997
Otoniela quadrivittata (Simon, 1897)
Oxysoma longiventre (Nicolet, 1849)
Oxysoma punctatum Nicolet, 1849
Oxysoma saccatum Tullgren, 1902
Patrera longipes (Keyserling, 1891)
Patrera procera (Keyserling, 1891)
Philisca amoena (Simon, 1884)
Philisca doilu (Ramírez, 1993)
Philisca hahni Simon, 1884
Philisca huapi Ramírez, 2003
Philisca hyadesi (Simon, 1884)
Philisca obscura Simon, 1886
Philisca puconensis Ramírez, 2003
Philisca tripunctata (Nicolet, 1849)
Sanogasta alticola (Simon, 1896)
Sanogasta approximata (Tullgren, 1901)
Sanogasta backhauseni (Simon, 1892)
Sanogasta bonariensis (Mello-Leitão, 1940)
Sanogasta maculatipes (Keyserling, 1878)
Sanogasta maculosa (Nicolet, 1849)
Sanogasta mandibularis Ramírez, 2003
Sanogasta minuta (Keyserling, 1891)
Sanogasta paucilineata (Mello-Leitão, 1945)
Sanogasta pehuenche Ramírez, 2003
Sanogasta puma Ramírez, 2003
Sanogasta tenuis Ramírez, 2003
Sanogasta x-signata (Keyserling, 1891)
Selknamia minima Ramírez, 2003
Tasata centralis Ramírez, 2003
Tasata chiloensis Ramírez, 2003
Tasata parcepunctata Simon, 1903
Tasata variolosa Mello-Leitão, 1943
Temnida rosario Brescovit, 1997
Teudis cordobensis Mello-Leitão, 1941
Teudis fatuus (Mello-Leitão, 1942)
Teudis gastrotæniatus Mello-Leitão, 1944
Teudis morenus (Mello-Leitão, 1941)
Tomopisthes horrendus (Nicolet, 1849)
Tomopisthes pusillus (Nicolet, 1849)
Tomopisthes tullgreni Simon, 1905
Tomopisthes varius (Simon, 1884)
Wulfilia albus (Mello-Leitão, 1945)
Xiruana gracilipes (Keyserling, 1891)
Araneidae
Acacesia hamata (Hentz, 1847)
Acacesia yacuiensis Glueck, 1994
Actinosoma pentacanthum (Walckenaer, 1841)
Aculepeira albovittata (Mello-Leitão, 1941)
Aculepeira travassosi (Soares & Camargo, 1948)
Aculepeira vittata (Gerschman & Schiapelli, 1948)
Alpaida acuta (Keyserling, 1865)
Alpaida albocincta (Mello-Leitão, 1945)
Alpaida bicornuta (Taczanowski, 1878)
Alpaida carminea (Taczanowski, 1878)
Alpaida costai Levi, 1988
Alpaida ericae Levi, 1988
Alpaida gallardoi Levi, 1988
Alpaida gracia Levi, 1988
Alpaida grayi (Blackwall, 1863)
Alpaida holmbergi Levi, 1988
Alpaida iguazu Levi, 1988
Alpaida itauba Levi, 1988
Alpaida lanei Levi, 1988
Alpaida latro (Fabricius, 1775)
Alpaida leucogramma (White, 1841)
Alpaida nonoai Levi, 1988
Alpaida quadrilora (Simon, 1897)
Alpaida rioja Levi, 1988
Alpaida rosa Levi, 1988
Alpaida rostratula (Keyserling, 1892)
Alpaida rubellula (Keyserling, 1892)
Alpaida septemmammata (O. P.-Cambridge, 1889)
Alpaida trispinosa (Keyserling, 1892)
Alpaida truncata (Keyserling, 1865)
Alpaida vanzolinii Levi, 1988
Alpaida venilae (Keyserling, 1865)
Alpaida versicolor (Keyserling, 1877)
Alpaida yuto Levi, 1988
Araneus alhue Levi, 1991
Araneus aurantiifemuris (Mello-Leitão, 1942)
Araneus blumenau Levi, 1991
Araneus corporosus (Keyserling, 1892)
Araneus cuiaba Levi, 1991
Araneus guttatus (Keyserling, 1865)
Araneus huahun Levi, 1991
Araneus iguacu Levi, 1991
Araneus lathyrinus (Holmberg, 1875)
Araneus meropes (Keyserling, 1865)
Araneus omnicolor (Keyserling, 1893)
Araneus stabilis (Keyserling, 1892)
Araneus talca Levi, 1991
Araneus titirus Simon, 1896
Araneus unanimus (Keyserling, 1879)
Araneus uniformis (Keyserling, 1879)
Araneus vincibilis (Keyserling, 1893)
Araneus workmani (Keyserling, 1884)
Argiope argentata (Fabricius, 1775)
Argiope ericae Levi, 2004
Argiope trifasciata (Forsskal, 1775)
Bertrana striolata Keyserling, 1884
Carepalxis camelus Simon, 1895
Cyclosa bifurcata (Walckenaer, 1841)
Cyclosa caroli (Hentz, 1850)

- Cyclosa diversa* (O. P.-Cambridge, 1894)
Cyclosa fililineata Hingston, 1932
Cyclosa inca Levi, 1999
Cyclosa longicauda (Taczanowski, 1878)
Cyclosa machadinho Levi, 1999
Cyclosa serena Levi, 1999
Cyclosa tapetifaciens Hingston, 1932
Cyclosa vicente Levi, 1999
Eustala novemmamillata Mello-Leitão, 1941
Eustala photographica Mello-Leitão, 1944
Eustala secta Mello-Leitão, 1945
Eustala taquera (Keyserling, 1892)
Eustala ulecebrosa (Keyserling, 1892)
Gasteracantha cancriformis (Linnaeus, 1758)
Gea heptagon (Hentz, 1850)
Hypognatha scutata (Perty, 1833)
Kaira candidissima (Mello-Leitão, 1941)
Kaira conica Gerschman & Schiapelli, 1948
Kaira echinus (Simon, 1897)
Kapogea alayoi (Archer, 1958)
Kapogea sellata (Simon, 1895)
Larinia bivittata Keyserling, 1885
Larinia montecarlo (Levi, 1988)
Larinia t-notata (Tullgren, 1905)
Larinia tucuman Harrod, Levi & Leibensperger, 1991
Mangora bemberg Levi, 2007
Mangora caballero Levi, 2007
Mangora caxias Levi, 2007
Mangora chuquisaca Levi, 2007
Mangora cochuna Levi, 2007
Mangora enseada Levi, 2007
Mangora lactea Mello-Leitão, 1944
Mangora melanocephala (Taczanowski, 1874)
Mangora melanoleuca Mello-Leitão, 1941
Mangora missa Levi, 2007
Mangora ramirezi Levi, 2007
Mangora sciosciae Levi, 2007
Mangora strenua (Keyserling, 1893)
Mangora uziga Levi, 2007
Mangora vianai Levi, 2007
Mangora v-signata Mello-Leitão, 1943
Mangora yacupoi Levi, 2007
Mangora yungas Levi, 2007
Manogea porracea (C. L. Koch, 1838)
Mastophora abalosi Urtubey & Báez, 1983
Mastophora comica Levi, 2006
Mastophora comma Báez & Urtubey, 1985
Mastophora conifera (Holmberg, 1876)
Mastophora diablo Levi, 2003
Mastophora extraordinaria Holmberg, 1876
Mastophora haywardi Birabén, 1946
Mastophora holmbergi Canals, 1931
Mastophora melloleitaoi Canals, 1931
Mastophora satan Canals, 1931
Mecynogea erythromela (Holmberg, 1876)
Mecynogea lemniscata (Walckenaer, 1841)
Metazygia gregalis (O. P.-Cambridge, 1889)
Metazygia ipanga Levi, 1995
Metazygia lagiana Levi, 1995
Metazygia limonal Levi, 1995
Metazygia voluptifica (Keyserling, 1892)
Metepeira calamuchita Piel, 2001
Metepeira compsa (Chamberlin, 1916)
Metepeira galatheae (Thorell, 1891)
Metepeira gressa (Keyserling, 1892)
Metepeira karkii (Tullgren, 1901)
Metepeira rectangula (Nicolet, 1849)
Metepeira vigilax (Keyserling, 1893)
Micrathena acuta (Walckenaer, 1841)
Micrathena brevispina (Keyserling, 1864)
Micrathena crassa (Keyserling, 1964)
Micrathena crassispina (C. L. Koch, 1836)
Micrathena fidelis (Banks, 1909)
Micrathena flaveola (Perty, 1839)
Micrathena furcata (Hahn, 1822)
Micrathena furva (Keyserling, 1892)
Micrathena horrida (Taczanowski, 1873)
Micrathena nigrichelis Strand, 1908
Micrathena patruelis (C. L. Koch, 1839)
Micrathena peregrinatorum (Holmberg, 1883)
Micrathena plana (C. L. Koch, 1836)
Micrathena shealsi (Chickering, 1960)
Micrathena spitzi Mello-Leitão, 1932
Micrathena swainsoni (Perty, 1833)
Molinaranea clymene (Nicolet, 1849)
Molinaranea magellanica (Walckenaer, 1847)
Molinaranea phaetontis (Simon, 1896)
Neoscona moreli (Vinson, 1863)
Ocrepeira galianoae Levi, 1993
Ocrepeira hirsuta (Mello-Leitão, 1942)
Ocrepeira lurida (Mello-Leitão, 1943)
Ocrepeira mastophoroides (Mello-Leitão, 1942)
Ocrepeira molle Levi, 1993
Ocrepeira venustula (Keyserling, 1879)
Parawixia audax (Blackwall, 1863)
Parawixia bistrata (Rengger, 1836)
Parawixia chubut Levi, 2001
Parawixia undulata (Keyserling, 1892)
Parawixia velutina (Taczanowski, 1878)
Pronous tuberculifer Keyserling, 1881
Scoloderus cordatus (Taczanowski, 1879)
Scoloderus gibber (O. P.-Cambridge, 1898)
Scoloderus tuberculifer (O. P.-Cambridge, 1889)
Taczanowskia striata Keyserling, 1879
Testudinaria rosea (Mello-Leitão, 1945)
Wagneriana eldorado Levi, 1991
Wagneriana eupalaestra (Mello-Leitão, 1943)
Wagneriana heteracantha (Mello-Leitão, 1943)
Wagneriana juquia Levi, 1991
Wagneriana neglecta (Mello-Leitão, 1939)
Wagneriana transitoria (C. L. Koch, 1839)
Wagneriana uropygialis (Mello-Leitão, 1944)
Wagneriana uzaga Levi, 1991
Zygiella x-notata (Clerck, 1757)
Austrochilidae
Austrochilus franckei Platnick, 1987
Thaida peculiaris Karsch, 1880
Caponiidae
Caponina alegre Platnick, 1994
Caponina notabilis (Mello-Leitão, 1939)
Nops farhati Prosen, 1939
Nops proseni Birabén, 1954
Nyetnops guarani Platnick & Lise, 2007
Clubionidae
Elaver brevipes (Keyserling, 1891)
Corinnidae
Abapeba abalosi (Mello-Leitão, 1942)
Attacobius nigripes (Mello-Leitão, 1942)
Castianeira argentina Mello-Leitão, 1942
Castianeira claverensis Mello-Leitão, 1943
Castianeira pictipes Mello-Leitão, 1942
Castianeira spinipalpis Mello-Leitão, 1945
Castianeira xanthomela Mello-Leitão, 1941
Corinna colombo Bonaldo, 2000
Corinna loricata (Bertkau, 1880)
Corinna nitens (Keyserling, 1891)
Creugas lisei Bonaldo, 2000
Falconina gracilis (Keyserling, 1891)
landuba varia (Keyserling, 189)
Meriola arcifera (Simon, 1886)
Meriola balcarce Platnick & Ewing, 1995
Meriola barrosi Platnick & Ewing, 1995

- Meriola cetiformis* (Strand, 1908)
Meriola davidi Grismado, 2004
Meriola fasciata (Mello-Leitão, 1941)
Meriola foraminosa (Keyserling, 1891) [Sackmann, inéd.]
Meriola goloboffi Platnick & Ewing, 1995
Meriola hyltonae (Mello-Leitão, 1940)
Meriola longitarsis (Simon, 1904)
Meriola mauri Platnick & Ewing, 1995
Meriola penai Platnick & Ewing, 1995
Meriola puyehue Platnick & Ewing, 1995
Meriola rahue Platnick & Ewing, 1995
Meriola ramirezi Platnick & Ewing, 1995
Meriola tablas Platnick & Ewing, 1995
Meriola teresita Platnick & Ewing, 1995
Myrmecium bonaerense Holmberg, 1881
Myrmecotypus iguazu Rubio & Arbino, 2009
Trachelopachys cingulipes (Simon, 1886)
Trachelopachys keyserlingi (Roewer, 1951)
Trachelopachys quadriocellatus (Mello-Leitão, 1939)
Trachelopachys sericeus (Simon, 1886)
- Ctenidae**
- Ancylometes birabeni* (Carcavallo & Martínez, 1961)
Ancylometes concolor (Perty, 1833)
Asthenoctenus borellii Simon, 1897
Ctenus ravidus (Simon, 1886)
Ctenus saltensis Strand, 1909
Isoctenus ordinario Polotow & Brescovit, 2009
Montescueia leitaoi Carcavallo & Martínez, 1961
Parabatinga brevipes (Keyserling, 1891)
Phoneutria nigriventer (Keyserling, 1891)
Viracucha misionensis (Mello-Leitão, 1945)
- Cyrtacheniidae**
- Fufius* sp. indet. [Grismado & Goloboff, este volumen]
- Deinopidae**
- Deinopis amica* Schiapelli & Gerschman, 1957
- Desidae**
- Badumna longinqua* (L. Koch, 1867)
- Dictynidae**
- Dictyna cafayate* Mello-Leitão, 1941
Dictyna livida (Mello-Leitão, 1941)
Tandil nostalgicus Mello-Leitão, 1940
- Diguetidae**
- Diguetia catamarquensis* (Mello-Leitão, 1941)
- Dipluridae**
- Chilehexops misionensis* Goloboff, 1989
Diplura argentina (Canals, 1931)
Diplura paraguayensis (Gerschman & Schiapelli, 1940)
Ischnothele annulata Tullgren, 1905
Linothele sp. n. [Grismado & Goloboff, este volumen]
- Drymusidae**
- Drymus serrana* Goloboff & Ramírez, 1992
- Dysderidae**
- Dysdera crocata*. L. Koch, 1838
- Filistatidae**
- Kukulcania hibernalis* (Hentz, 1842)
Lihuelistata metamerica (Mello-Leitão, 1940)
Misionella mendensis (Mello-Leitão, 1920)
Pikelinia colloncura Ramírez & Grismado, 1997
Pikelinia kolla Ramírez & Grismado, 1997
Pikelinia mahuell Ramírez & Grismado, 1997
Pikelinia patagonica (Mello-Leitão, 1938)
Pikelinia puna Ramírez & Grismado, 1997
Pikelinia roigi Ramírez & Grismado, 1997
Pikelinia tambilloi (Mello-Leitão, 1941)
Pikelinia ticucho Ramírez & Grismado, 1997
Pikelinia uspullata Grismado, 2003
- Gallieniellidae**
- Galianoella leucostigma* (Mello-Leitão, 1941)
- Gnaphosidae**
- Apodassodes araucanus* (Chamberlin, 1916)
Apodassodes trancas Platnick & Shadab, 1983
Apopyllus pauper (Mello-Leitão, 1942)
Apopyllus silvestrii (Simon, 1905)
Cabanadrassus bifasciatus Mello-Leitão, 1941
Camillina calel Platnick & Shadab, 1982
Camillina chilensis (Simon, 1902)
Camillina cordoba Platnick & Murphy, 1987
Camillina galianoae Platnick & Murphy, 1987
Camillina major (Keyserling, 1891)
Camillina marmorata (Mello-Leitão, 1943)
Camillina mauri Platnick & Murphy, 1987
Camillina minuta (Mello-Leitão, 1941)
Camillina nova Platnick & Shadab, 1982
Camillina oruro Platnick & Shadab, 1982
Camillina pilar Platnick & Murphy, 1987
Camillina pulchra (Keyserling, 1891)
Camillina ventana Ferreira, Zambonato & Lise, 2004
Echemoides argentinus (Mello-Leitão, 1940)
Echemoides balsa Platnick & Shadab, 1979
Echemoides giganteus Mello-Leitão, 1938
Echemoides mauri Platnick & Shadab, 1979
Echemoides penicillatus (Mello-Leitão, 1942)
Echemus giaei Gerschman & Schiapelli, 1948
Eilica modesta Keyserling, 1891
Eilica myrmecophila (Simon, 1903)
Eilica pomposa Medan, 2001
Eilica trilineata (Mello-Leitão, 1941)
Eilica uniformis (Schiapelli & Gerschman, 1942)
Herpyllus australis (Holmberg, 1881)
Latonigena auricomus Simon, 1893
Scotophaeus blackwalli (Thorell, 1871) [Cosmopolita]
Scotophaeus correntinus Mello-Leitão, 1945
Urozelotes rusticus (L. Koch, 1872) [Cosmopolita]
Vectius niger (Simon, 1880)
Xenoplectus armatus Schiapelli & Gerschman, 1958
Zelotes coeruleus (Holmberg, 1876)
Zelotes lividus Mello-Leitão, 1943
Zelotes uniformis Mello-Leitão, 1941
Zelotes zonatus (Holmberg, 1876)
Zimiromus recs Zapata & Grismado, 2012
- Hahniidae**
- Amaloxenops palmarum* (Schiapelli & Gerschman, 1958)
Amaloxenops vianai Schiapelli & Gerschman, 1958
Austrohahnia praestans Mello-Leitão, 1942
Cybaeolus pusillus (Simon, 1884)
Hahnia heterophthalma Simon, 1905
Hahnia isophthalma Mello-Leitão, 1941
Hahnia melloleitaoi Schiapelli & Gerschman, 1942
Hahnia michaelsoni Simon, 1902
Intihuatana antarctica (Simon, 1902)
- Hersiliidae**
- Iviraiva argentina* (Mello-Leitão, 1942)
Iviraiva pachyura (Mello-Leitão, 1935)
Yppuera crucifera (Vellard, 1924)
- Hexathelidae**
- Scotinoecus fasciatus* Tullgren, 1901
- Idiopidae**
- Idiops clarus* (Mello-Leitão, 1946)
Idiops hirsutipedis Mello-Leitão, 1941
Neocteniza australis Goloboff, 1987
Neocteniza chancani Goloboff & Platnick, 1992
Neocteniza minima Goloboff, 1987
Neocteniza spinosa Goloboff, 1987
Neocteniza toba Goloboff, 1987
- Linyphiidae**
- Anodoration claviferum* Millidge, 1991
Asemostera janetae Miller, 2007
Bathyphanthes fissidens Simon, 1902
Bathyphanthes lennoxensis Simon, 1902
Ctenophysis chilensis Millidge, 1985 [Sackmann, inéd.]
Dubiaranea difficilis (Mello-Leitão, 1944)
Dubiaranea remota Millidge, 1991

- Dubiaranea tristis* (Mello-Leitão, 1941)
Falklandoglenes spinosa Usher, 1983
Gigapassus octarine Miller, 2007
Gravipalpus standifer (Miller, 2007)
Intecymbium antarcticus (Simon, 1895)
Laminacauda aluminensis Millidge, 1991
Laminacauda argentinensis Millidge, 1985
Laminacauda diffusa Millidge, 1985
Laminacauda fuegiana (Tullgren, 1901)
Laminacauda montevidensis (Keyserling, 1878)
Laminacauda newtoni Millidge, 1985
Laminacauda plagiata (Tullgren, 1901) [Sackmann, 2004: tesis no publicada]
Laminacauda tucumani Millidge, 1991
Linyphia lehmanni Simon, 1903
Linyphia melanoprocta Mello-Leitão, 1944
Lygarina aurantiaca (Simon, 1905)
Mermessus fradeorum (Berland, 1932) [Cosmopolita]
Millidgella trisetosa (Millidge, 1985)
Moyosi prativaga (Keyserling, 1886)
Moyosi rugosa (Millidge, 1991)
Neomaso aequabilis Millidge, 1991
Neomaso damocles Miller, 2007
Neomaso insperatus Millidge, 1991
Neomaso patagonicus (Tullgren, 1901)
Neomaso pollicatus (Tullgren, 1901)
Neomaso vicinus Millidge, 1991
Notiomaso barbatus (Tullgren, 1901)
Notiomaso striatus (Usher, 1983)
Oedothorax fuegianus (Simon, 1902)
Onychembolus subalpinus Millidge, 1985
Ostearius melanopygius (O. P. - Cambridge, 1879) [Cosmopolita]
Pseudotyphistes pallidus (Millidge, 1991)
Psilocymbium acanthodes Miller, 2007
Rhabdogyna patagonica (Tullgren, 1901) [Sackmann, 2004: inéd.]
Scolecurea parilis Millidge, 1991
Scolecurea propinqua Millidge, 1991
Smermisia parvioris Miller, 2007
Smermisia vicosana (Bishop & Crosby, 1938)
Sphecozone araeonciiformis (Simon, 1895)
Sphecozone bicolor (Nicolet, 1849)
Sphecozone cornuta Millidge, 1991
Sphecozone diversicolor (Keyserling, 1886)
Sphecozone fastibilis (Keyserling, 1886)
Sphecozone ignigena (Keyserling, 1886)
Sphecozone modesta (Nicolet, 1849)
Sphecozone modica Millidge, 1991
Sphecozone rubescens O. P.-Cambridge, 1870
Sphecozone tumidosa (Keyserling, 1886)
Sphecozone venialis (Keyserling, 1886)
Turbinellina nigra (Millidge, 1991)
Tutaibo velox (Keyserling, 1886)
Vesicapalpus simplex Millidge, 1991
Lycosidae
Agalenocosa chacoensis (Mello-Leitão, 1942)
Agalenocosa fimbriata Mello-Leitão, 1944
Agalenocosa gentilis Mello-Leitão, 1944
Agalenocosa luteonigra (Mello-Leitão, 1944)
Agalenocosa melanotaenia (Mello-Leitão, 1941)
Agalenocosa punctata Mello-Leitão, 1944
Agalenocosa singularis Mello-Leitão, 1944
Aglaoctenus castaneus (Mello-Leitão, 1942)
Aglaoctenus lagotis (Holmberg, 1876)
Aglaoctenus oblongus (C. L. Koch, 1847)
Aglaoctenus puyen Piacentini, 2011
Aglaoctenus yacytata Piacentini, 2011
Allocosa alticeps (Mello-Leitão, 1944)
Allocosa brasiliensis (Petrunkévitch, 1910)
Alopecosa moesta (Holmberg, 1876)
Alopecosa mojonía (Mello-Leitão, 1941)
Alopecosa nigricans (Simon, 1886)
Alopecosa restricta Mello-Leitão, 1940
Alopecosa rosea Mello-Leitão, 1945
Diapontia niveovittata Mello-Leitão, 1945
Diapontia pourtalesensis Mello-Leitão, 1944
Diapontia senescens Mello-Leitão, 1944
Diapontia uruguayensis Keyserling, 1877
Geolycosa bridarolli (Mello-Leitão, 1945)
Geolycosa excussa (Tullgren, 1905)
Geolycosa hyltonscottae (Mello-Leitão, 1941)
Geolycosa impudica (Mello-Leitão, 1944)
Geolycosa incertula (Mello-Leitão, 1941)
Geolycosa insulata (Mello-Leitão, 1944)
Geolycosa lancearia (Mello-Leitão, 1940)
Geolycosa sanogastensis (Mello-Leitão, 1941)
Gnatholycosa spinipalpis Mello-Leitão, 1940
Hippasella alhue Piacentini, 2011
Hippasella guaquiensis (Strand, 1908)
Hogna birabeneae (Mello-Leitão, 1941)
Hogna bivittata (Mello-Leitão, 1939)
Hogna cosquin (Mello-Leitão, 1941)
Hogna indefinida (Mello-Leitão, 1941)
Hogna nigrosecta (Mello-Leitão, 1940)
Hogna planithoracis (Mello-Leitão, 1938)
Hogna variolosa (Mello-Leitão, 1941)
Hogna zorodes (Mello-Leitão, 1942)
Lobizon corondaensis (Mello-Leitão, 1941)
Lobizon humilis (Mello-Leitão, 1944)
Lobizon minor (Mello-Leitão, 1941)
Lobizon ojangureni Piacentini & Grismado, 2009
Lobizon otamendi Piacentini & Grismado, 2009
Lycosa bezzi Mello-Leitão, 1944
Lycosa erythrognatha Lucas, 1836
Lycosa leucogastra Mello-Leitão, 1944
Lycosa leucophthalma Mello-Leitão, 1940
Lycosa pampeana Holmberg, 1876
Lycosa paranensis Holmberg, 1876
Lycosa pictipes (Keyserling, 1891)
Lycosa poliozona (C. L. Koch, 1847)
Lycosa proletarioides Mello-Leitão, 1941
Lycosa thorelli (Keyserling, 1877)
Lycosa u-album Mello-Leitão, 1938
Megarctosa melanostoma (Mello-Leitão, 1941)
Melloicosa vittata (Mello-Leitão, 1945)
Navira naguean Piacentini & Grismado, 2009
Orinocosa securifer (Tullgren, 1905)
Paratrochosina amica (Mello-Leitão, 1941)
Paratrochosina murina (Mello-Leitão, 1941)
Pardosa afflicta (Holmberg, 1876)
Pardosa birabeni Mello-Leitão, 1938
Pardosa flammula Mello-Leitão, 1945
Pardosa glabra Mello-Leitão, 1938
Pardosa nanica Mello-Leitão, 1941
Pardosa plumipedata (Roewer, 1951)
Pardosa strix (Holmberg, 1876)
Pardosa tricuspidata Tullgren, 1905
Pavocosa gallopavo (Mello-Leitão, 1941)
Pirata abalosi (Mello-Leitão, 1942)
Pirata sagitta (Mello-Leitão, 1941)
Prolycosides amblygyna (Mello-Leitão, 1942)
Schizocosa malitiosa (Tullgren, 1905)
Schizocosa proletaria (Tullgren, 1905)
Schizocosa serranoi (Mello-Leitão, 1941)
Trochosa albopunctata (Mello-Leitão, 1941)
Trochosa beltran (Mello-Leitão, 1942)
Trochosa infausta (Mello-Leitão, 1941)
Trochosa niveopilosa (Mello-Leitão, 1938)
Trochosa presumptuosa (Holmberg, 1876)

Malkaridae*Chilenodes australis* Platnick & Forster, 1987**Mecicobothriidae***Mecicobothrium thorelli* Holmberg, 1882**Mecysmaucheniidae***Chilarchaea quellon* Forster & Platnick, 1984*Mecysmauchenioides nordenskjoldi* (Tullgren, 1901)*Mecysmauchenioides quettrihue* Grismado & Ramírez, 2005*Mecysmauchenius gertschi* Zapfe, 1960*Mecysmauchenius osorno* Forster & Platnick, 1984*Mecysmauchenius segmentatus* Simon, 1884*Mecysmauchenius thayerae* Forster & Platnick, 1984**Microstigmatidae***Xenonemesia platense* Goloboff, 1988**Migidae***Calathotarsus simoni* Schiapelli & Gerschman, 1975**Mimetidae***Ero spinipes* (Nicolet, 1849)*Gelanor altithorax* Keyserling, 1893*Gnolus angulifrons* Simon, 1896*Gnolus blinkeni* Platnick & Shadab, 1993*Gnolus cordiformis* (Nicolet, 1849)*Gnolus spicular* (Nicolet, 1849)*Gnolus zonulatus* Tullgren, 1902*Mimetus melanoleucus* Mello-Leitão, 1929*Oarces reticulatus* (Nicolet, 1849)**Miturgidae***Cheiracanthium inclusum* (Hentz, 1847)*Cheiracanthium mildei* L. Koch, 1864*Eutichurus lizeri* Mello-Leitão, 1938*Eutichurus ravidus* Simon, 1897*Macerio conguillio* Ramírez, 1997*Macerio flavus* (Nicolet, 1849)*Macerio lanin* Bonaldo & Brescovit, 1997*Syrisca patagonica* (Boeris, 1889)*Teminius agalenoides* (Badcock, 1932)*Teminius insularis* (Lucas, 1857)**Mysmenidae***Maymena* sp. [Lopardo, inéd.]*Mysmena* sp. [Lopardo, inéd.]*Mysmena* sp. [Lopardo, inéd.]*Mysmena* sp. [Lopardo, inéd.]*Mysmena* sp. [Lopardo, inéd.]*Trogloneta* sp. [Lopardo, inéd.]**Nemesiidae***Acanthogonatus birabeni* Goloboff, 1995*Acanthogonatus centralis* Goloboff, 1995*Acanthogonatus confusus* Goloboff, 1995*Acanthogonatus fuegianus* (Simon, 1902)*Acanthogonatus notatus* (Mello-Leitão, 1941)*Acanthogonatus parana* Goloboff, 1995*Acanthogonatus patagonicus* (Simon, 1905)*Chaco obscura* Tullgren, 1905*Chaco patagonica* Goloboff, 1995*Chaco sanjuanina* Goloboff, 1995*Chaco tecka* Goloboff, 1995*Chaco tucumana* Goloboff, 1995*Diplotheopsis bonariensis* Mello-Leitão, 1938*Diplotheopsis ornata* Tullgren, 1905*Lycinus longipes* Thorell, 1894*Pycnothele modesta* (Schiapelli & Gerschman, 1942)*Rachias timbo* Goloboff, 1995*Stenoterommata crassistylum* Goloboff, 1995*Stenoterommata iguazu* Goloboff, 1995*Stenoterommata palmar* Goloboff, 1995*Stenoterommata platense* Holmberg, 1881*Stenoterommata quena* Goloboff, 1995*Stenoterommata tenuistylum* Goloboff, 1995*Stenoterommata uruguayi* Goloboff, 1995**Nephilidae***Nephila clavipes* (Linnaeus, 1767)*Nephila sexpunctata* Giebel, 1867**Nesticidae***Eidmannella pallida* (Emerton, 1875) [Cosmopolitan]*Nesticus brignolii* Ott & Lise, 2002*Nesticus calilegua* Ott & Lise, 2002*Nesticus ramirezi* Ott & Lise, 2002**Oecobiidae***Oecobius cellariorum* (Dugès, 1836)*Oecobius navus* Blackwall, 1859*Platoecobius kooch* Santos & Gonzaga, 2008**Oonopidae***Birabenella argentina* (Birabén, 1955)*Dysderina caeca* Birabén, 1955*Escaphiella argentina* (Birabén, 1954)*Escaphiella peckorum* Platnick & Dupérré, 2009*Escaphiella pocone* Platnick & Dupérré, 2009*Escaphiella ramirezi* Platnick & Dupérré, 2009*Gamasomorpha m-scripta* Birabén, 1955*Gamasomorpha patquiana* Birabén, 1955*Gamasomorpha platensis* Birabén, 1955*Gamasomorpha vianai* Birabén, 1955*Gamasomorpha wasmanniae* Mello-Leitão, 1939*Neoxyphinus termitophilus* (Bristowe, 1938)*Opopaea concolor* (Blackwall, 1859)*Opopaea viamoo* Ott, 2003*Oonops nigromaculatus* Mello-Leitão, 1944*Oonops tucumanus* Simon, 1907*Scaphiella maculata* Birabén, 1955*Triaeris stenaspis* Simon, 1891*Unicorn argentina* (Mello-Leitão, 1940)*Unicorn catleyi* Platnick & Brescovit, 1995*Unicorn sikus* González-Reyes, Corronca & Cava, 2010*Xiombarg plumannii* Brignoli, 1979*Orchestina* n. sp. 1 [Grismado & Izquierdo, este volumen]*Orchestina* n. sp. 2 [Grismado & Izquierdo, este volumen]*Orchestina* n. sp. 3 [Grismado & Izquierdo, este volumen]*Orchestina* n. sp. 4 [Grismado & Izquierdo, este volumen]*Orchestina* n. sp. 5 [Grismado & Izquierdo, este volumen]*Orchestina* n. sp. 6 [Grismado & Izquierdo, este volumen]*Orchestina* n. sp. 7 [Grismado & Izquierdo, este volumen]*Coxapopha* n. sp. 8 [Grismado & Izquierdo, este volumen]*Oonopidae* n. gen. A n. sp. 9 [Grismado & Izquierdo, este volumen]*Oonopidae* n. gen. B n. sp. 10 [Grismado & Izquierdo, este volumen]*Oonopidae* n. gen. B n. sp. 11 [Grismado & Izquierdo, este volumen]*Oonopidae* n. gen. B n. sp. 12 [Grismado & Izquierdo, este volumen]*Oonopidae* n. gen. B n. sp. 13 [Grismado & Izquierdo, este volumen]*Oonopidae* n. gen. B n. sp. 14 [Grismado & Izquierdo, este volumen]*Oonopidae* n. gen. B n. sp. 15 [Grismado & Izquierdo, este volumen]*Oonopidae* n. gen. B n. sp. 16 [Grismado & Izquierdo, este volumen]*Oonopidae* n. gen. B n. sp. 17 [Grismado & Izquierdo, este volumen]*Oonopidae* n. gen. C n. sp. 18 [Grismado & Izquierdo, este volumen]*Oonopidae* n. gen. D n. sp. 19 [Grismado & Izquierdo, este volumen]*Oonopidae* n. gen. E n. sp. 20 [Grismado & Izquierdo, este volumen]*Oonopidae* n. gen. F n. sp. 21 [Grismado & Izquierdo, este volumen]*Oonopidae* n. gen. F n. sp. 22 [Grismado & Izquierdo, este volumen]*Orsolobidae**Falklandia rumbolli* (Schiapelli & Gerschman, 1974)*Losdolobus parana* Platnick & Brescovit, 1994

Losdolobus sp.n. [Grismado & Izquierdo, este volumen]
Orsolobus pucara Forster & Platnick, 1985
Osornolobus newtoni Forster & Platnick, 1985
Oxyopidae
Hamataliwa buelowae Mello-Leitão, 1945
Oxyopes birabeni Mello-Leitão, 1941
Oxyopes nigrolineatus Mello-Leitão, 1941
Oxyopes niveosigillatus Mello-Leitão, 1945
Oxyopes salticus Hentz, 1845
Peucetia flava Keyserling, 1877
Peucetia rubrolineata Keyserling, 1877
Palpimanidae
Anisaedus rufus (Tullgren, 1905)
Fernandezina pulchra Birabén, 1951
Otiotrops birabeni Mello-Leitão, 1945
Otiotrops goloboffi Grismado, 1996
Otiotrops iguazu Grismado, 2008
Otiotrops inflatus Platnick, 1975
Otiotrops payak Grismado & Ramírez, 2002
Palpimanus (?) *argentinus* Mello-Leitão, 1927
Philodromidae
Bacillocnemis anomala Mello-Leitão, 1938
Berlandiella robertae Lise & Silva, 2011
Cleocnemis rosea Mello-Leitão, 1944
Ebo carmineus Mello-Leitão, 1944
Ebo fuscus Mello-Leitão, 1943
Ebo meridionalis Mello-Leitão, 1942
Eminella ctenops (Mello-Leitão, 1940)
Paracleocnemis apostoli Mello-Leitão, 1945
Paracleocnemis termalis Schiapelli & Gerschman, 1942
Petrichus athleticus Mello-Leitão, 1944
Petrichus cinereus Tullgren, 1901
Petrichus corticinus Mello-Leitão, 1944
Petrichus lancearius Simon, 1905
Petrichus marmoratus Simon, 1886
Petrichus niveus (Simon, 1895)
Petrichus ornatus Schiapelli & Gerschman, 1942
Petrichus sordidus Tullgren, 1901
Petrichus tobioides Mello-Leitão, 1941
Petrichus tullgreni Simon, 1902
Petrichus zonatus Tullgren, 1901
Tibellus paraguensis Simon, 1897
Tibellus spinosus Schiapelli & Gerschman, 1941
Pholcidae
Artema atlanta Walckenaer, 1837 [Pantropical]
Aymaria calilegua Huber, 2000
Chibchea araona Huber, 2000
Chibchea salta Huber, 2000
Chibchea sp. n. [Huber, este volumen]
Crossopriza lyoni (Blackwall, 1867) [Cosmopolita]
Gertschiola macrostyla (Mello-Leitão, 1941)
Gertschiola neuquena Huber, 2000
Guaranita goloboffi Huber, 2000
Guaranita munda (Gertsch, 1982)
Guaranita yaculica Huber, 2000
Holocnemus pluchei (Scopoli, 1867)
Mesabolivar argentinensis (Mello-Leitão, 1938)
Mesabolivar globulosus (Nicolet, 1849)
Mesabolivar iguazu Huber, 2000
Mesabolivar luteus (Keyserling, 1891)
Mesabolivar sp. n. [Huber, este volumen]
Mesabolivar sp. n. [Huber, este volumen]
Mesabolivar sp. n. [Huber, este volumen]
Mesabolivar sp. n. [Huber, este volumen]
Mesabolivar sp. n. [Huber, este volumen]
Mesabolivar tandilicus (Mello-Leitão, 1940)
Metagonia argentinensis (Mello-Leitão, 1945)
Metagonia beni Huber, 2000
Metagonia sp. n. [Huber, este volumen]
Metagonia sp. n. [Huber, este volumen]

Metagonia strinatii (Brignoli, 1972)
N. gen. *Ninetinae* sp. n. [Huber, este volumen]
N. gen. *Ninetinae* sp. n. [Huber, este volumen]
Pholcus phalangioides (Fuesslin, 1775) [Cosmopolita]
Physocyclus globosus (Taczanowski, 1874) [Cosmopolita]
Priscula binghamae (Chamberlin, 1916)
Spermophora senoculata (Dugès, 1836) [Cosmopolita]
Pisauridae
Architis spinipes (Taczanowski, 1874)
Thaumasia argentinensis Mello-Leitão, 1941
Thaumasia decemguttata Mello-Leitão, 1945
Prodidomidae
Moreno morenoi Mello-Leitão, 1940
Moreno neuquen Platnick, Shadab & Sorkin, 2005
Moreno ramirezi Platnick, Shadab & Sorkin, 2005
Oltacloea mutilata Mello-Leitão, 1940
Prodidomus rufus Hentz, 1847
Salticidae
Admesturius schajovskoyi Galiano, 1987
Agelista andina Simon, 1900
Agelista n. sp. [Marfil 2012, tesis no publicada]
Ailutticus nitens Galiano, 1987
Ailutticus pinquidor Galiano, 1987
Akela ruricola Galiano, 1998
Alcmena tristis Mello-Leitão, 1945
Amphidraus argentinensis Galiano, 1997
Amycus flavirostris Simon, 1900
Aphirape boliviensis Galiano, 1981
Aphirape flexa Galiano, 1981
Aphirape gamas Galiano, 1996
Aphirape misionensis Galiano, 1981
Aphirape riojana (Mello-Leitão, 1941)
Aphirape riparia Galiano, 1981
Aphirape uncifera (Tullgren, 1905)
Arachnomura adfectuosa Galiano, 1977
Atomosphyrus breyeri Galiano, 1966
Avitus castaneonotatus Mello-Leitão, 1945
Avitus longidens Simon, 1901
Avitus variabilis Mello-Leitão, 1945
Balmaceda nigrosecta Mello-Leitão, 1954
Beata aenea (Mello-Leitão, 1945)
Beata lucida (Galiano, 1992)
Bellota yacui Galiano, 1972
Breda bistriata (C. L. Koch, 1846)
Breda oserictops (Mello-Leitão, 1941)
Breda spinimana (Mello-Leitão, 1941)
Breda tristis Mello-Leitão, 1944
Bryantella smaragdus (Crane, 1945)
Chira gounellei (Simon, 1902)
Chira spinosa (Mello-Leitão, 1939)
Chirothecia daguerrei Galiano, 1972
Chirothecia euchira (Simon, 1901)
Chirothecia minima Mello-Leitão, 1943
Clynotooides doriae Mello-Leitão, 1944
Consignis semicana Simon, 1900
Corythalia argentinensis Galiano, 1962
Coryphasia sp. indet. [Marfil 2012, tesis no publicada]
Cotinusa adela Mello-Leitão, 1944
Cotinusa albescens Mello-Leitão, 1945
Cotinusa irregularis (Mello-Leitão, 1945)
Cotinusa rosascostai (Mello-Leitão, 1944)
Dendryphantes duodecempunctatus (Mello-Leitão, 1943)
Dendryphantes madrynensis (Mello-Leitão, 1940)
Dendryphantes modestus (Mello-Leitão, 1941)
Dendryphantes mordax (C. L. Koch, 1846)
Dendryphantes nobilis (C. L. Koch, 1846)
Dendryphantes patagonicus Simon, 1905
Dendryphantes sexguttatus (Mello-Leitão, 1945)
Encolpius guaraniticus Galiano, 1968
Euophrys a-notata Mello-Leitão, 1940
Euophrys bifoveolata Tullgren, 1905

- Euophrys melanoleuca* Mello-Leitão, 1944
Euophrys patagonica Simon, 1905
Euophrys saitiiformis Simon, 1901
Euophrys sutrix (Holmberg, 1874)
Freya nigrotaeniata (Mello-Leitão, 1945)
Frigga finitima Galiano, 1979
Frigga quintensis (Tullgren, 1905)
Fritzia muelleri O. P.-Cambridge, 1879
Gastromicans albopilosa (Simon, 1903) [Marfil 2012, tesis no publicada]
Gastromicans vigens (Peckham & Peckham, 1901)
Gypogyna forceps Simon, 1900
Hasarius adansonii (Audouin, 1826) [Cosmopolita]
Helvetia albovittata Simon, 1901
Helvetia cancrimana (Taczanowski, 1872)
Helvetia galianoae Ruiz & Brescovit, 2008
Helvetia riojanensis Galiano, 1965
Helvetia santarema (Peckham & Peckham, 1894)
Hisukattus simplex (Mello-Leitão, 1944)
Hisukattus transversalis Galiano, 1987
Hisukattus tristis (Mello-Leitão, 1944)
Hurius aeneus (Mello-Leitão, 1941)
Hyetussa andalgalaensis Galiano, 1976
Hyetussa cribrata (Simon, 1901)
Hyetussa mesopotamica Galiano, 1976
Hyetussa secta (Mello-Leitão, 1944)
Jollas manantiales Galiano, 1991
Jollas paranacito Galiano, 1991
Jollas puntalara Galiano, 1991
Lyssomanes austerus Peckham & Wheeler, 1889
Lyssomanes belgranoi Galiano, 1984
Lyssomanes hieroglyphicus Mello-Leitão, 1944
Lyssomanes leucomelas Mello-Leitão, 1917
Lyssomanes miniaceus Peckham & Wheeler, 1889
Lyssomanes nigrofimbriatus Mello-Leitão, 1941
Lyssomanes pauper Mello-Leitão, 1945
Lyssomanes penicillatus Mello-Leitão, 1927
Lyssomanes tristis Peckham & Wheeler, 1899
Lyssomanes yacui Galiano, 1984
Marma nigratarsis (Simon, 1900)
Martella camba (Galiano, 1969)
Mburuvicha galianoae Scioscia, 1993
Menemerus bivittatus (Dufour, 1831) [Pantropical]
Menemerus semilimbatus (Hahn, 1827)
Menemerus taeniatus (Koch, 1867)
Metaphidippus albopilosus (Peckham & Peckham, 1901)
Metaphidippus bisignatus (Mello-Leitão, 1945)
Metaphidippus odiosus (Peckham & Peckham, 1901)
Metaphidippus pluripunctatus (Mello-Leitão, 1944)
Metaphidippus tropicus (Peckham & Peckham, 1901)
Myrmarachne guaranítica Galiano, 1969
Myrmarachne panamensis Galiano, 1969
Naubolus pallidus Mello-Leitão, 1945
Nebridia parva Mello-Leitão, 1945
Neonella cabana Galiano, 1998
Neonella colalao Galiano, 1998
Neonella minuta Galiano, 1965
Neonella montana Galiano, 1988
Noegus bidens Simon, 1900
Noegus comatulus Simon, 1900
Nycerella aprica (Peckham & Peckham, 1896)
Ocnotelus rubrolunatus Mello-Leitão, 1945
Parafluda banksi Chickering, 1946
Parnaenus metallicus (C. L. Koch, 1846)
Peckhamia argentinensis Galiano, 1986
Phiale gratiosa (C. L. Koch, 1846)
Phiale roburifoliata Holmberg, 1874
Phiale tristis Mello-Leitão, 1945
Phidippus birabeni (Mello-Leitão, 1944)
Phidippus zebrinus (Mello-Leitão, 1945)
Plexippus paykulli (Audouin, 1826) [Cosmopolita]
Psecas sumptuosus (Perty, 1833)
Romitia misionensis (Galiano, 1995)
Rudra humilis (Mello-Leitão, 1945)
Saitis spinosus (Mello-Leitão, 1945)
Saitis variegatus Mello-Leitão, 1941
Salticus bonaerensis Holmberg, 1876
Salticus mutabilis Lucas, 1846
Sarinda chacoensis Galiano, 1996
Sarinda imitans Galiano, 1965
Sarinda marcosi Piza, 1937
Sarinda nigra Peckham & Peckham, 1892
Sassacuss dissimilis Mello-Leitão, 1941
Scopocira histrio Simon, 1900
Scoturius tigris Simon, 1901
Scoturius n. sp. [Marfil 2012, tesis no publicada]
Semiopyla cataphracta Simon, 1901
Semiopyla triarmata Galiano, 1985
Semiopyla viperina Galiano, 1985
Semnolius albofasciatus Mello-Leitão, 1941
Semnolius brunneus Mello-Leitão, 1945
Semora infranotata Mello-Leitão, 1945
Semora napaea Peckham & Peckham, 1892 [Marfil 2012, tesis no publicada]
Semorina lineata Mello-Leitão, 1945
Siloca bulbosa Tullgren, 1905
Simonurius expers Galiano, 1987
Simonurius gladifer (Simon, 1901)
Simprulla argentina Mello-Leitão, 1940
Sitticus cellulanus Galiano, 1989
Sitticus flabellatus Galiano, 1989
Sitticus leucoproctus (Mello-Leitão, 1944)
Sitticus palpalis (F. Pickard-Cambridge, 1901)
Stenodeza foestiva Mello-Leitão, 1944
Sumampattus hudsoni Galiano, 1996
Sumampattus pantherinus (Mello-Leitão, 1942)
Sumampattus quinquerradiatus (Taczanowski, 1878)
Synemosyna aurantiaca (Mello-Leitão, 1917)
Synemosyna lauretta Peckham & Peckham, 1892
Tacuna delecta Peckham & Peckham, 1901
Tacuna saltensis Galiano, 1995
Theriella tenuistyla (Galiano, 1970)
Thiodina germaini Simon, 1900
Thiodina pallida (Koch, 1846)
Thiodina robusta (Mello-Leitão, 1945)
Thiratoscirtus patagonicus Simon, 1886
Titanattus notabilis (Mello-Leitão, 1943)
Trydarssus pantherinus (Mello-Leitão, 1946)
Tullgrenella guayapae Galiano, 1970
Tullgrenella lunata (Mello-Leitão, 1944)
Tullgrenella melanica (Mello-Leitão, 1941)
Tullgrenella morenesis (Tullgren, 1905)
Tullgrenella musica (Mello-Leitão, 1945)
Tullgrenella quadripunctata (Mello-Leitão, 1944)
Tullgrenella selenita Galiano, 1970
Tullgrenella serrana Galiano, 1970
Tullgrenella yungae Galiano, 1970
Tulpus cf. *gauchus* Bauab & Soares, 1983 [Marfil 2012, tesis no publicada]
Vinnius uncatus Simon, 1902
Wedoquella denticulata Galiano, 1984
Wedoquella macrothecata Galiano, 1984
Wedoquella punctata (Tullgren, 1905)
Yacuitella nana Galiano, 1999
Yepoella crassistylis Galiano, 1970
Yepoella n. sp. [Marfil 2012, tesis no publicada]
Zygoballus lineatus (Mello-Leitão, 1944)
Zygoballus melloleitaoi Galiano, 1980
Scytodidae
Scytodes eleonora Rheims & Brescovit, 2001
Scytodes fusca Walckenaer, 1837 [Pantropical]
Scytodes globula Nicolet, 1849

- Scytodes longipes* Lucas, 1844 [Pantropical]
Scytodes lugubris (Thorell, 1887) [Pantropical]
Scytodes strussmannae Rheims & Brescovit, 2001
- Segestriidae**
Ariadna boesenbergi Keyserling, 1877
Ariadna calilegua Grismado, 2008
Ariadna cephalotes Simon, 1907
Ariadna maxima (Nicolet, 1849)
Ariadna mollis (Holmberg, 1876)
Segestria florentina (Rossi, 1790)
- Selenopidae**
Selenops cocheleti Simon, 1880
Selenops hebraicus Mello-Leitão, 1945
Selenops maranhensis Mello-Leitão, 1918
Selenops occultus Mello-Leitão, 1918
Selenops rapax Mello-Leitão, 1929
Selenops spixi (Perty, 1833)
- Senoculidae**
Senoculus darwini (Holmberg, 1883)
Senoculus gracilis (Keyserling, 1879)
Senoculus purpureus (Simon, 1880)
Senoculus scalarum Schiapelli & Gerschman, 1958
- Sicariidae**
Loxosceles hirsuta Mello-Leitão, 1931
Loxosceles intermedia Mello-Leitão, 1934
Loxosceles laeta (Nicolet, 1849)
Loxosceles spadicea Simon, 1907
Sicarius patagonicus Simon, 1919
Sicarius rupestris (Holmberg, 1881)
Sicarius terrosus (Nicolet, 1849)
- Sparassidae**
Heteropoda venatoria (Linnaeus, 1767) [Pantropical]
Olios debilipes Mello-Leitão, 1945
Origes chloroticus Mello-Leitão, 1945
Polybetes germaini Simon, 1897
Polybetes martius (Nicolet, 1849)
Polybetes obnuptus Simon, 1897
Polybetes pallidus Mello-Leitão, 1941
Polybetes punctulatus Mello-Leitão, 1944
Polybetes pythagoricus (Holmberg, 1875)
Polybetes quadrioveatus (Järvi, 1914)
Polybetes rapidus (Keyserling, 1880)
Polybetes trifoveatus (Järvi, 1914)
Quemedice enigmaticus (Mello-Leitão, 1942)
- Symphytognathidae**
Anapistula yungas Rubio & González, 2010
- Tetragnathidae**
Allende longipes (Nicolet, 1849)
Allende nigrohumeralis (F. O. P.-Cambridge, 1899)
Allende patagiatus (Simon, 1901)
Cyrtognatha atopica Dimitrov & Hormiga, 2009
Diphya limbata Simon, 1896
Glenognatha lacteovittata (Mello-Leitão, 1944)
Tetragnatha americana Simon, 1905
Tetragnatha argentinensis Mello-Leitão, 1931
Tetragnatha argyroides Mello-Leitão, 1945
Tetragnatha australis (Mello-Leitão, 1945)
Tetragnatha insulata Hogg, 1913
Tetragnatha longidens Mello-Leitão, 1945
Tetragnatha major Holmberg, 1876
Tetragnatha riparia Holmberg, 1876
- Theraphosidae**
Acanthoscurria bollei Schmidt, 2005
Acanthoscurria chacoana Brèthes, 1909
Acanthoscurria cordubensis Thorell, 1894
Acanthoscurria hirsutissimasterni Schmidt, 2007
Acanthoscurria mendozina (Holmberg, 1876)
Acanthoscurria sternalis Pocock, 1903
Acanthoscurria suina Pocock, 1903
Catumiri argentinense (Mello-Leitão, 1941)
Cyriocosmus versicolor (Simon, 1897)
- Euathlus truculentus* Koch, 1875
Eupalaestrus campestratus (Simon, 1891)
Eupalaestrus vitiosus (Keyserling, 1891)
Eupalaestrus weijenberghi (Thorell, 1894)
Grammostola burzaquensis Ibarra-Grasso, 1946
Grammostola chalcothrix Chamberlin, 1917
Grammostola doeringi (Holmberg, 1881)
Grammostola fossor Schmidt, 2001
Grammostola gossei (Pocock, 1899)
Grammostola grossa (Ausserer, 1871)
Grammostola inermis Mello-Leitão, 1941
Grammostola mendozae (Strand, 1907)
Grammostola anthracina (C. L. Koch, 1842)
Grammostola pulchripes (Simon, 1891)
Grammostola rosea (Walckenaer, 1837)
Grammostola shulzei (Schmidt, 1994)
Grammostola vachoni Schiapelli & Gerschman, 1961
Heterothele caudicola (Simon, 1886)
Homoeomma elegans (Gerschman & Schiapelli, 1958)
Homoeomma uruguayense (Mello-Leitão, 1946)
Lasiadora moreni (Holmberg, 1876)
Melloleitaoina crassifemur Gerschman & Schiapelli, 1960
Paraphysa riparia Schmidt & Bolle, 2008
Paraphysa scrofa (Molina, 1788)
Phormictopus australis Mello-Leitão, 1941
Plesiopelma longisternale (Schiapelli & Gerschman, 1942)
Vitalius paranaensis Bertani, 2001
- Theridiidae**
Anelosimus eximius (Keyserling, 1884)
Anelosimus inhandava Agnarsson, 2005
Anelosimus jucundus (O. P.-Cambridge, 1896)
Anelosimus lorenzo Fowler & Levi, 1979
Anelosimus misiones Agnarsson, 2005
Anelosimus studiosus Hentz, 1850
Argyrodes elevatus Taczanowski, 1873
Argyrodes nephilae Taczanowski, 1873
Ariamnes attenuatus O. P.-Cambridge, 1881
Ariamnes longissimus Keyserling, 1891
Chrysso pulcherrima (Mello-Leitão, 1917) [Pantropical]
Chrysso rubrovittata (Keyserling, 1884)
Chrysso vexabilis Keyserling, 1884
Coleosoma blandum O. P.-Cambridge, 1882 [Cosmopolita]
Coleosoma floridanum Banks, 1900 [Pantropical]
Coscinida tibialis Simon, 1895 [Pantropical]
Cryptachaea altiventer (Keyserling, 1884)
Cryptachaea bellula (Keyserling, 1881)
Cryptachaea blattea (Urquhart, 1886) [Cosmopolita]
Cryptachaea hirta (Taczanowski, 1873)
Cryptachaea jequirituba (Levi, 1963)
Dipoena longiventris (Simon, 1905)
Dipoena mendoza Levi, 1967
Echinotheridion andresito Ramírez & González, 1999
Echinotheridion cartum Levi, 1963
Emertonella taczanowskii (Keyserling, 1886)
Episinus porteri (Simon, 1901)
Euryopsis camis Levi, 1963 [Sackmann, 2004, tesis no publicada]
Euryopsis elenae González, 1991
Euryopsis estebani González, 1991
Euryopsis promo González, 1991
Euryopsis spinifera (Mello-Leitão, 1944)
Euryopsis talaveraensis González, 1991
Euryopsis tribulata Simon, 1905
Faiditus acuminatus (Keyserling, 1891)
Faiditus amplifrons (O. P.-Cambridge, 1880)
Faiditus caudatus (Taczanowski, 1874)
Faiditus chicaensis (González & Carmen, 1996)
Faiditus iguazuensis (González & Carmen, 1996)
Faiditus laraensis (González & Carmen, 1996)
Faiditus mariae (González & Carmen, 1996)
Faiditus morretensis (González & Carmen, 1996)

- Faiditus nataliae* (González & Carmen, 1996)
Faiditus vadoensis (González & Carmen, 1996)
Faiditus yacuiensis (González & Carmen, 1996)
Faiditus yutoensis (González & Carmen, 1996)
Guaraniella mahnerti Baert, 1984
Latrodectus antheratus (Badcock, 1932)
Latrodectus corallinus Abalos, 1980
Latrodectus curacaviensis (Müller, 1776)
Latrodectus diaguita Carcavallo, 1960
Latrodectus geometricus C. L. Koch, 1841 [Cosmopolita]
Latrodectus mirabilis (Holmberg, 1876)
Latrodectus quartus Abalos, 1980
Latrodectus variegatus Nicolet, 1849
Neospintharus rioensis (Exline & Levi, 1962)
Nesticodes rufipes (Lucas, 1846) [Pantropical]
Parasteatoda tessellata (Keyserling, 1884)
Pholcomma micropunctatum (Mello-Leitão, 1941)
Phycosoma altum (Keyserling, 1886)
Platnickina mneon (Bösenberg & Strand, 1906) [Pantropical]
Rhomphaea cona (González & Carmen, 1996)
Rhomphaea fictilium (Hentz, 1850)
Rhomphaea oris (González & Carmen, 1996)
Rhomphaea palmarensis (González & Carmen, 1996)
Rhomphaea pignalitoensis (González & Carmen, 1996)
Rhomphaea procera (O. P.-Cambridge, 1898)
Rhomphaea projiciens O. P.-Cambridge, 1896
Selkirkiella ventrosa (Nicolet, 1849)
Steatoda albomaculata (De Geer, 1778) [Cosmopolita]
Steatoda ancorata (Holmberg, 1876) [Sackmann 2004, tesis no publicada]
Steatoda diamantina Levi, 1962
Steatoda erigoniformis (O.P.-Cambridge, 1872) [Pantropical]
Steatoda grossa (C. L. Koch, 1838) [Cosmopolita]
Steatoda iheringi (Keyserling, 1886)
Steatoda retorta González, 1987
Steatoda sabulosa (Tullgren, 1901)
Steatoda triangulosa (Walckenaer, 1802) [Cosmopolita]
Theridion amarga Levi, 1967
Theridion ampascachi Mello-Leitão, 1941
Theridion apostoli Mello-Leitão, 1945
Theridion bergi Levi, 1963
Theridion calcynatum Holmberg, 1876
Theridion tinctorium Keyserling, 1891
Theridula gonygaster (Simon, 1873) [Cosmopolita]
Theridula opulenta (Walckenaer, 1841) [Cosmopolita]
Thymoites cancellatus Mello-Leitão, 1943
Thymoites puer (Mello-Leitão, 1941)
Tidarren haemorrhoidale (Bertkau, 1880)
Tidarren sisypoides (Walckenaer, 1841)
Wamba crispulum (Simon, 1895)
Theridiosomatidae
Epeirotypus sp. [Rubio et al., 2004; la especie no fue identificada]
(hay taxones innominados de otros géneros, ver Figs. 153, 154)
Thomisidae
Acentroscelus gallini Mello-Leitão, 1943
Epicadus heterogaster (Guérin, 1829)
Erissoides argentinus Mello-Leitão, 1931
Misumena adela Mello-Leitão, 1944
Misumenoides carminatus Mello-Leitão, 1941
Misumenoides chlorophilus (Holmberg, 1881)
Misumenoides eximius Mello-Leitão, 1938
Misumenoides gerschmanae Mello-Leitão, 1944
Misumenoides proseni Mello-Leitão, 1944
Misumenops anachoretus (Holmberg, 1876)
Misumenops callinurus Mello-Leitão, 1929
Misumenops carneus Mello-Leitão, 1944
Misumenops ignobilis (Badcock, 1932)
Misumenops lacticeps (Mello-Leitão, 1944)
Misumenops maculisparsus (Keyserling, 1891)
Misumenops ocellatus (Tullgren, 1905)
Misumenops octoguttatus Mello-Leitão, 1941
Misumenops pallens (Keyserling, 1880)
Misumenops pallidus (Keyserling, 1880)
Misumenops roseofuscus Mello-Leitão, 1944
Misumenops schiapelliae Mello-Leitão, 1944
Misumenops temibilis (Holmberg, 1876)
Misumenops variegatus (Keyserling, 1880)
Onocolus latiductus Lise, 1980
Platylarachne argentina Mello-Leitão, 1944
Sidyrella lucida (Keyserling, 1880)
Stephanopsis quimiliensis Mello-Leitão, 1942
Stephanopoides sexmaculata Mello-Leitão, 1929
Synaemops pugillator Mello-Leitão, 1941
Synema spirale Dahl, 1907
Synstrophius muricatus Mello-Leitão, 1942
Tmarus albisterni Mello-Leitão, 1942
Tmarus australis Mello-Leitão, 1941
Tmarus holmbergi Schiapelli & Gerschman, 1941
Wechsella steinbachi Dahl, 1907
Xysticus silvestrii Simon, 1905
Titanoecidae
Goeldia luteipes (Keyserling, 1891)
Trechaleidae
Hesydrus palustris Simon, 1898
Paradosenus longipes (Taczanowski, 1874)
Paratrechalea galianoae Carico, 2005
Paratrechalea longigaster Carico, 2005
Paratrechalea ornata (Mello-Leitão, 1943)
Trechalea bucculenta (Simon, 1898)
Trechaleoides biocellata (Mello-Leitão, 1926)
Trechaleoides keyserlingi (F. O. P.-Cambridge, 1903)
Trochanteriidae
Doliomalus cimicoides (Nicolet, 1849)
Trochanteria gomezi Canals, 1933
Trochanteria rugosa Mello-Leitão, 1938
Uloboridae
Conifaber guarani Grismado, 2004
Conifaber yasi Grismado, 2004
Miagrammopes birabeni Mello-Leitão, 1945
Miagrammopes guttatus Mello-Leitão, 1937
Orinomana ascha Grismado, 2000
Orinomana galianoae Grismado, 2000
Philoponella fasciata Mello-Leitão, 1917
Philoponella para Opell, 1979
Philoponella pomelita Grismado, 2004
Sybota atlantica Grismado, 2001
Sybota compagnum Grismado, 2007
Sybota mendozae Opell, 1979
Sybota rana (Mello-Leitão, 1941)
Uloborus albolineatus Mello-Leitão, 1941
Uloborus elongatus Opell, 1982
Uloborus llstay Grismado, 2001
Uloborus plumipes Lucas, 1846
Uloborus trilineatus Keyserling, 1883
Zosis geniculatus (Olivier, 1789)
Zosis peruanus (Keyserling, 1881)
Zodariidae
Cybaeodamus enigmaticus (Mello-Leitão, 1939)
Cybaeodamus lentiginosa (Simon, 1905)
Cybaeodamus meridionalis Lise, Ott & Rodrigues, 2009
Cybaeodamus ornatus Mello-Leitão, 1938
Cybaeodamus taim Lise, Ott & Rodrigues, 2009
Cyriocetea aschaensis Schiapelli & Gerschman, 1942
Leprolochus birabeni Mello-Leitão, 1942
Platnickia bergi (Simon, 1895)
Platnickia bolson Grismado & Platnick, 2008
Platnickia elegans (Nicolet, 1849)
Platnickia wedalen Grismado & Platnick, 2008
Storena lebruni Simon, 1886
Zoridae
Odo bruchi (Mello-Leitão, 1938)

Odo roseus (Mello-Leitão, 1941)

Odo sericeus (Mello-Leitão, 1944)

Xenoctenus marmoratus Mello-Leitão, 1941

Xenoctenus pampeanus Mello-Leitão, 1940

Xenoctenus patagonicus Mello-Leitão, 1940

Xenoctenus unguiculatus Mello-Leitão, 1938

Familias recolectadas recientemente en Argentina pero representadas por taxones innominados: **Ochyroceratidae** y **Synotaxidae**.

