Revista Ibérica de Aracnología, nº **28** (30/06/2016): 51–57.
Grupo Ibérico de Aracnología (S.E.A.). ISSN: 1576 - 9518.

NUEVAS ESPECIES Y REGISTROS DE ARAÑAS SALTARINAS DEL GÉNERO *CHAPODA* PECKHAM & PECKHAM (ARANEAE: SALTICIDAE: SALTICINAE: EUOPHRYINI) DE COLOMBIA, CON LA DESCRIPCIÓN DE UN NUEVO SISTEMA ESTRIDULATORIO DE *C. PANAMANA* CHIKERING, 1946

William Galvis

Laboratorio de Aracnología & Miriapodología (LAM-UN), Instituto de Ciencias Naturales, Departamento de Biología, Universidad Nacional de Colombia, Sede Bogotá, Colombia. — wlgalvisj@unal.edu.co

Resumen: Se describen e ilustran tres especies nuevas de arañas saltarinas para Colombia del género *Chapoda* Simon, 1901. *C. gaitana* **sp. n.** es descrita del departamento andino del Tolima, *C. sanlorenzo* **sp. n.** es descrita del departamento caribeño del Magdalena, y *C. suaita* **sp. n.** para el departamento andino de Santander. Además se registra por primera vez para el país *C. panamana* Chickering, 1946, con la descripción de un nuevo sistema estridulatorio para esta especie. Finalmente, se brindan nuevos datos de distribución de *C. gitae* Zhang & Maddison, 2012 en Colombia.
Palabras clave: Araneae, Salticidae, especies nuevas, faunística, Colombia.

New jumping spider species and records of the genus *Chapoda* Peckham & Peckham (Araneae: Salticinae: Euophryini) from Colombia, with the description of a new stridulatory system of *C. panamana* Chickering, 1946
Abstract: Three new jumping spiders of the genus *Chapoda* Simon, 1901 are described and illustrated, based on material from Colombia. *C. gaitana* **sp. n.** is described from the Andean department of Tolima, *C. sanlorenzo* **sp. n.** from the Caribbean department of Magdalena, and *C. suaita* **sp. n.** from the Andean department of Santander. Additionally, *C. panamana* Chickering, 1946 is recorded for the first time from Colombia, with the description of a new stridulatory system for this species. Finally, new distributional data from Colombia is given for *C. gitae* Zhang & Maddison.
Key words: Araneae, Salticidae, new species, faunistics, Colombia.

Taxonomía / Taxonomy: *Chapoda gaitana* **sp. n.**, *Chapoda sanlorenzo* **sp. n.**, *Chapoda suaita* **sp. n.**

Introducción

La tribu Euophryini Simon es uno de los grupos más diversos de arañas saltarinas en el mundo, con cerca de 85 géneros y 1000 especies descritas (Prószyński, 2014; Maddison, 2015; Zhang & Maddison, 2015); con cerca de 40 géneros y algo más de 290 especies descritas para el Nuevo Mundo, conforma la tribu más diversa de la familia, después de la tribu Dendryphantini Menge (World Spider Catalog, 2015; Maddison, 2015; Zhang & Maddison, 2015). La tribu constituye un grupo monofilético, cuya filogenia, tiempos de divergencia, biogeografía y taxonomía han sido temas recientemente abordados (Zhang & Maddison, 2012a, 2012b, 2012c, 2012d; Zhang & Maddison, 2013, 2015; Maddison *et al.,* 2014; Maddison, 2015), e incluye actualmente el género *Chapoda* Peckham & Peckham, 1896 con 10 especies de distribución neotropical (Galvis, 2015; World Spider Catalog, 2015; Zhang & Maddison, 2015).

En este trabajo se describen tres nuevas especies del género *Chapoda* procedentes de la región Caribe y Andina de Colombia. Así mismo se brindan nuevos datos faunísticos para *C. gitae* Zhang & Maddison, 2012 para los departamentos de Atlántico y Tolima, Colombia. Para detalles de la diagnosis genérica y dibujos comparativos ver Zhang & Maddison (2012c, 2015) y Galvis (2015).

Materiales y métodos

El material examinado se encuentra depositado en la Colección de Aracnología del Instituto de Ciencias Naturales (ICN-Ar, Eduardo Flórez), Universidad Nacional de Colombia, Bogotá, y la Colección de Invertebrados del Museo de Zoología Comparada de la Universidad de Harvard (MCZ, Gonzalo Giribet), Cambridge, EE.UU. El formato de las descripciones es modificado de Galiano (1963). La descripción de la quetotaxia sigue la propuesta de Platnick & Shadab (1975), con cambios menores. El epigino fue aclarado con KOH 10%. Las fotografías multifocales de los caracteres sexuales, palpos y epiginos, fueron tomadas con una cámara digital Leica MC-170 HD montada a un estereomicroscopio Leica M205A, y luego unidas por medio del software Leica Application Suite, versión 4.6.0. Las medidas y demás fotografías fueron tomadas con una cámara digital AmScope adaptada a un estereomicroscopio Advanced Optics JSZ-6. La información en paréntesis cuadrados corresponde a datos adicionados para complementar los de la etiqueta. Todas las medidas se dan en milímetros.

Abreviaturas utilizadas: CO = cuadrángulo ocular, DtrA = apófisis dorsal del trocánter (dorsal apophysis of the trochanter), En = endito, EsP = espermatecas primarias del epigino, EsS = espermatecas secundarias del epigino, FaQ = área estriada del quelícero (fluted area of the chelicerae), Fe = fémur, FQu = colmillo del quelícero (fang of the chelicerae), Lb = labio, OAM = ojos anteromedianos, OAL = ojos anterolaterales, OPL = ojos posterolaterales, OPM = ojos posteromedianos, PvFA = apófisis proventral del fémur del palpo del macho (proventral femoral apophysis), QCAZ = Museo de Zoología - Pontificia Universidad Católica, Quito, Ecuador, Qu = quelícero, RTA = apófisis retrolateral de la tibia del palpo del macho, SD = ducto espermático, TL = lóbulo pro-

ximal del tégulo (tegular lobe), Tr = trocánter, UBC-SEM = Spencer Entomological Collection at the Beaty Biodiversity Museum - University of British Columbia, VTrA = apófisis ventral del trocánter del palpo del macho (ventral apophysis of the trochanter), VE = ventana del epigino (epigynal window), VPB = protuberancia ventral de la patella (ventral patellae bump), VTB = protuberancia ventral de la tibia del palpo del macho (ventral tibial bump); co = abertura copulatoria (copulatory opening), d = dorsal, di = distal, e = émbolo, fd = ducto de fertilización (fertilization duct), me = medial, msnm = metros sobre el nivel del mar, p = prolateral, pr = proximal, r = retrolateral, v = ventral.

Resultados y Discusión

Chapoda gaitana nueva especie (Fig. 1-3)

TIPOS. Holotipo hembra de Camino a la Quebrada El Salado, Finca La Gaitana, Vereda Martínez, Rovira, Tolima, Colombia, coord. 4.291186°N, 75.208688°W, alt. 829 msnm, 29/V a 2/VI/2015, col. W. Galvis & V. Muñoz (ICN-Ar 7979).

ETIMOLOGÍA. El nombre específico se refiere a la localidad tipo de la especie.

DIAGNOSIS. *Chapoda gaitana* sp. n. se diferencia de las demás especies del género con hembras descritas por poseer epigino con VE muy pequeñas, EsS muy pequeñas en comparación con las EsP, ambas siendo esféricas (Fig. 2-3), así como su coloración atigrada pardo-naranja (Fig. 1).

DESCRIPCIÓN. HOLOTIPO HEMBRA. (Fig. 1) Longitud total 3,71. Prosoma largo 1,88, ancho 1,43, alto 0,99. CO largo 0,71, ancho fila anterior de ojos 1,45, fila posterior 1,41. Esternón largo 0,76, ancho 0,58. Labio largo 0,27, ancho 0,26. Retromargen queliceral con 1 diente, promargen con 2 dientes. Relación de longitud de las patas: IV III I II. Quetotaxia: Fémures: I d 2 di, p 1 di, r 1 di; II-IV d 2 di, p 2 di, r 1 di. Patelas: I-IV p 1 me, r 1 me. Tibias: I v 2-2-2-2, p 1-1-1, r 1-1-1, d 2 me; II v 2-2-2, p 1-1-0, r 1-1-0, d 1-2-0; III-IV v 1-2, p 1-1, r 1-1, d 1-2-0. Metatarsos: I v 2-2, p 1-2, r 1di; II v 2-2, p 1-1, r 1-1; III v 2-2, p 1-2, r 1-2; IV v 1-2, p 1-1-2, r 1-1-2. Epigino como en Fig. 2-3, con dos EsS muy pequeñas y esféricas, unidas a dos EsP muy grandes e igualmente esféricas, con VE muy pequeñas. Coloración: Esternón gris. Quelíceros, partes bucales y palpos blancos. Patas blancas con manchas negras. Caparacho gris con reticulaciones pardas, y OC con borde anterior pardo rojizo (Fig. 1). Borde posterior del OC con una medialuna negra. Abdomen reticulado gris y pardo rojizo, con dos puntos posterolaterales negros, y una mancha dorsal central con forma de media luna.

MACHO. Desconocido.

DISTRIBUCIÓN Y COMENTARIOS. Se conoce sólo de su localidad tipo. El individuo fue colectado por medio de agitación diurna de follaje en arbustos medianos, en un ecosistema andino seco perturbado.

Chapoda sanlorenzo nueva especie (Fig. 4-9)

TIPOS. Holotipo macho de Sector San Lorenzo, corregimiento de Minca, Santa Marta, Magdalena, Colombia, [coord. 11.111361°N, 74.057972°W], alt. 2200 msnm, 30/VIII/2014, col. W. Galvis (ICN-Ar 7917). Una hembra paratipo, descrita a continuación, con los mismos datos del holotipo (ICN-Ar 7887). Un macho y dos hembras paratipos con los mismos datos del holotipo (ICN-Ar 7916, 7934). Tres machos paratipos de Los Laureles, San Pedro, Ciénaga, Magdalena, Colombia, coord. 10.885°N, 74.010611°W, [alt. 1743 msnm], 3/XI/2015, col. L. Quijano & L. Martínez (ICN-Ar 8096, MCZ 76712).

ETIMOLOGÍA. El nombre específico se refiere a la localidad tipo de la especie.

DIAGNOSIS. Los machos de *C. sanlorenzo* sp. n. se diferencian de aquellos de las demás especies del género por la presencia de un VTB muy grande y cuadrangular, así como por la presencia de un gran DTrA (Fig. 5-6). Las hembras, por otro lado, pueden diagnosticarse por poseer EsS ovaladas y situadas posteriormente en el borde de las VE (Fig. 8-9).

DESCRIPCIÓN. HOLOTIPO MACHO. (Fig. 4) Longitud total 4,47. Prosoma largo 2,16, ancho 1,70, alto 1,31. CO largo 0,76, ancho fila anterior de ojos 1,54, fila posterior 1,46. Esternón largo 0,95, ancho 0,71. Labio largo 0,41, ancho 0,40. Retromargen queliceral con 1 diente, promargen con 2 dientes. Relación de longitud de las patas: I IV III II. Quetotaxia: Fémures: I-IV d 2 di, p 2 di, r 1 di. Patelas: I-IV p 1 me, r 1 me. Tibias: I v 2-2-2, p 1-1-1, r 1-1-1; II v 2-2-2, p 1-1-1, r 1-1-1, d 1 pr; III v 2-2, p 1-1-1, r 1-1-1, d 1 pr; IV v 1-2, p 1-1-1, r 1-1-1, d 1 pr. Metatarsos: I-II v 2-2, p 1-1, r 1-1; III v 2-2, 1-0-2, r 1-0-2; IV v 0-1-1, p 1-1-2, r 1-1-2. Palpos con un émbolo corto y curvado apicalmente, en un disco embólico angosto, RTA largo y lanceolado, con un VTB muy grande, largo y cuadrangular, y un DTrA largo y escalado (Fig. 5-6). Coloración (Fig. 4): Patas I y caparacho pardo oscuro. Palpos con porción distal del femur, patella y tibia cubiertos de pelos blancos. Bordes laterales y anterior del CO con pelos naranjas. Tarsos I blancos. Caparacho con bordes laterales cubiertos de pelos blancos. Patas II-IV blancas. Tibias II pardos. Esternón blanco. Abdomen blanco con manchas irregulares grises.

VARIACIÓN. (n=5): longitud total 3,63-4,64, longitud del prosoma 1,91-2,31.

HEMBRA. (ICN-Ar 7887, Fig. 7) Longitud total 5,51. Prosoma largo 3,17, ancho 1,71, alto 1,21. CO largo 0,90, ancho fila anterior de ojos 1,55, fila posterior 1,54. Esternón largo 0,93, ancho 0,70. Labio largo 0,33, ancho 0,38. Retromargen queliceral con 1 diente, promargen con 2 dientes. Relación de longitud de las patas: IV I III II. Quetotaxia: Fémures: I-IV d 2 di, p 2 di, r 1 di. Patelas: I p 1 me; II-IV p 1 me, r 1 me. Tibias: I-II v 2-2-2, p 1-1-1, r 1 di; III-IV 1-0-2, p 1-1-1, r 1-1-1. Metatarsos: I-II v 2-2, p 1-1, r 1-1; III v 2-2, p 1-0-2, r 1-0-2; IV v 1-0-1, p 1-1-2, r 1-1-2. Epigino como en Fig. 8-9, con dos EsS ovaladas ubicándose en el borde posterior de las VE, las cuales son medianas, y cercanas a las dos EsP redondeadas. Coloración (Fig. 7): Partes bucales rojizas. Patas blancas. Caparacho pardo oscuro con una línea ancha amarillenta dorsal que cubre el CO. Lados del caparacho recubiertos de pelos blancos. Abdomen gris con un patrón reticulado pardo oscuro, y una línea dorsal longitudinal blanca. Espineretes blancuzcos.

VARIACIÓN. (n=3): longitud total 4,70-5,51, longitud del prosoma 2,05-3,17.

DISTRIBUCIÓN Y COMENTARIOS. Se conoce sólo de su localidad tipo. Los individuos fueron recolectados por medio de agitación diurna de follaje en arbustos, en un ecosistema intervenido muy húmedo de alta montaña.

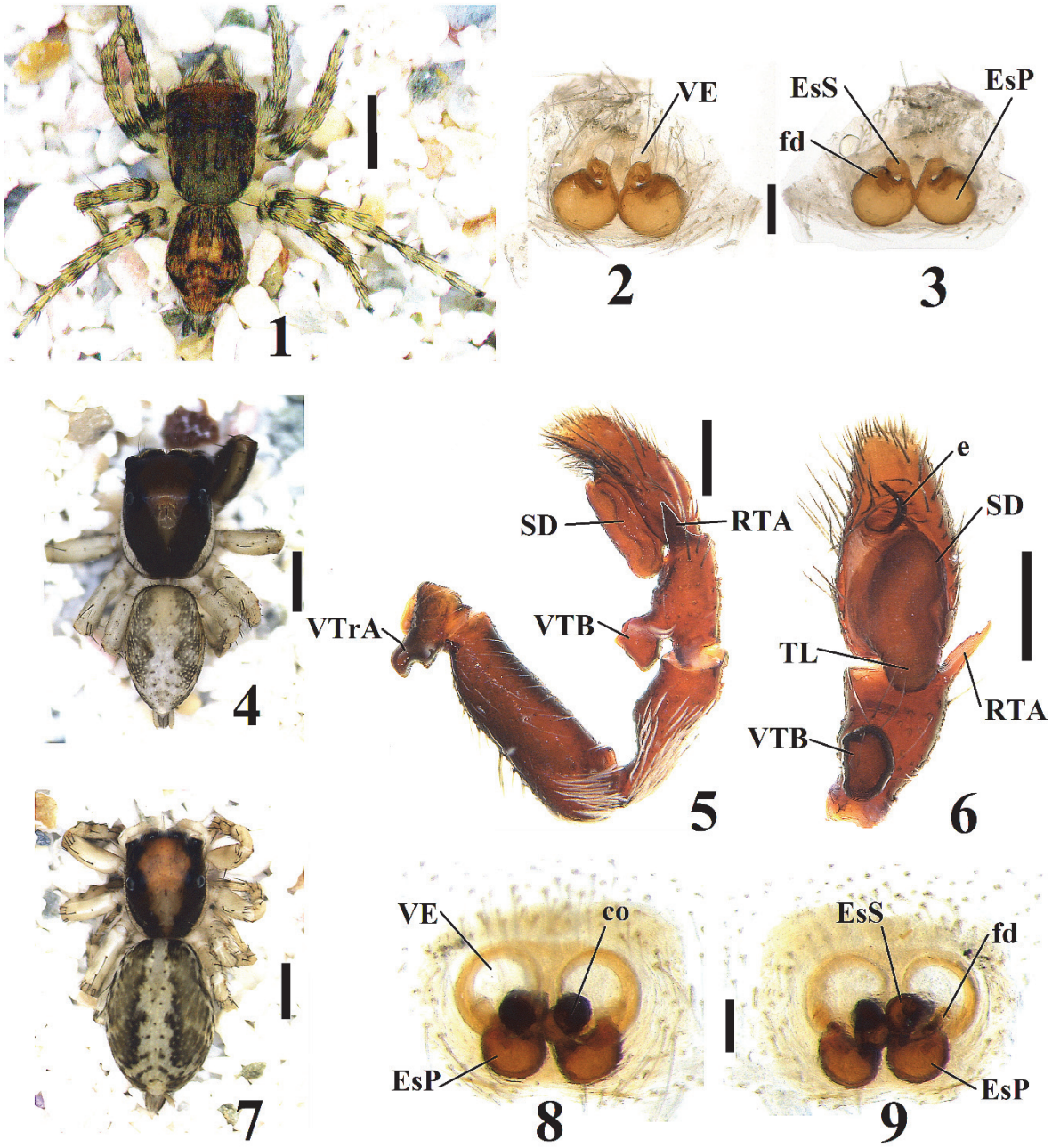


Fig. 1-3. *Chapoda gaitana* **sp. n. 1.** Hembra, vista dorsal; **2.** Epigino, vista ventral; **3.** Epigino, aclarado, vista dorsal. **Fig. 4-9.** *Chapoda sanlorenzo* **sp. n. 4.** Macho, vista dorsal; **5.** Palpo izquierdo, vista retrolateral; **6.** Palpo, vista ventral; **7.** Hembra, vista dorsal; **8.** Epigino, vista ventral; **9.** Epigino, aclarado, vista dorsal. Abreviaturas: DtrA=apófisis dorsal del trocánter, EsP=espermatécas primarias del epigino; e=émbolo; EsS=espermatécas secundarias del epigino; RTA=apófisis retrolateral de la tibia del palpo del macho; SD=ducto espermático; TL=lóbulo proximal del tégulo; VE=ventanas del epigino; VTB=protuberancia ventral de la tibia. Escala: **1, 4, 7.** 1 mm; **2-3, 8-9.** 0,10 mm; **5-6.** 0,25 mm.

Chapoda suaita nueva especie (Fig. 10-12)

TIPOS. Holotipo macho de Bosque de la Fundación San Cipriano, San José de Suaita, Suaita, Santander, Colombia, coord. 6.173361°N, 73.426777°W, alt. 1789 msnm, 1-8/VII/2014, col. C. Romero & D. Martínez (ICN-Ar 7885). Dos machos paratipos con los mismos datos del holotipo (ICN-Ar 7878, 3391). Un macho paratipo de Finca El Llanito (S3), Vereda Centro, Parque Nacional Natural Serranía de los Yariguíes, San Vicente de Chucurí, Santander, Colombia, coord. 6.841583°N, 73.387083°W, alt. 1313 msnm, 13-15/X/2015, col. J.A. Moreno-González (ICN-Ar 8074). Un macho paratipo de Finca El Llanito (S2), Vereda Centro, Parque Nacional Natural Serranía de los Yariguíes, San Vicente de Chucurí, Santander, Colombia, coord. 6.845472°N, 73.383805°W, alt. 1702 msnm, 8-10/X/2015, col. J.A. Moreno-González (MCZ 76715).

ETIMOLOGÍA. El nombre específico se refiere a la localidad tipo de la especie.

DIAGNOSIS. Los machos de *C. suaita* sp. n. se diferencian de aquellos de las demás especies del género por la presencia combinada de un VTB grande, prolateral y recto, TL muy evidente, y un RTA corto y recto (Fig. 11-12).

DESCRIPCIÓN. HOLOTIPO MACHO. (Fig. 10) Longitud total 3,49. Prosoma largo 1,73, ancho 1,23, alto 0,96. CO largo 0,68, ancho fila anterior de ojos 1,31, fila posterior 1,23. Esternón largo 0,68, ancho 0,55. Labio largo 0,20, ancho 0,28.

Retromargen queliceral con 1 diente, promargen con 2 dientes. Relación de longitud de las patas: IV I III II. Quetotaxia: Fémures: I-IV d 2 di, p 2 di, r 1 di. Patelas: I-IV p 1 me, r 1 me. Tibias: I v 2-2-2, p 1-1-1, r 1-1-1, d 1 pr; II v 1-2-2, p 1-2, 1-2, d 1 pr; III-IV v 1-0-2, p 1-1, 1-2, d 1 pr. Metatarsos: I-II v 2-2, p 1-1, r 1-1; III v 2-2, p 1-0-2, r 1-0-2; IV v 0-1-2, p 1-1-2, r 1-1-2. Palpos con un émbolo corto y curvado apicalmente, en un disco embólico ancho, RTA corto, recto y lanceolado, con un VTB grande, prolateral, recto y ocupando más del 50% de la longitud de la tibia, y TL muy evidente (Fig. 11-12). Coloración (Fig. 10): Cuerpo uniformemente negro. Patas con coxa, trocánter y la porción proximal de los fémures blancos. Caparacho con una mancha dorsal y dos laterales blancas. Abdomen con una línea dorsal longitudinal y espineretes negros, con el tubérculo anal blanco.

VARIACIÓN. (n=5): longitud total 2,86-3,53, longitud del prosoma 1,48-1,74. Los machos del Parque Nacional Natural Serranía de los Yariguíes presentan coloración más oscura, sin la evidente línea dorsal longitudinal blanca, además de tamaños menores.

HEMBRA. Desconocida.

DISTRIBUCIÓN Y COMENTARIOS. Conocida de su localidad tipo en los municipios de Suaita y San Vicente de Chucurí, Santander, Colombia. La especie fue recolectada por medio de agitación diurna de follaje en arbustos, en un ecosistema andino muy húmedo premontano, así como en arbustos bajos en un bosque intervenido.

Chapoda panamana Chickering, 1946

Descripción complementaria (Fig. 13-19).

Chapoda panamana Chickering, 1946: 114, figs 104-108 (Un macho holotipo y dos machos paratipo de Canal Zone Biological Area, Fort Davis & Fort Sherman, Panamá, VI a VIII/1939, col. A.M. Chickering, depositado en MCZ 22506, 26032, 26034, no examinados; un macho paratipo de Canal Zone, Fort Davis, Panamá, VIII/1936, col. A.M. Chickering, depositado en MCZ 26033, no examinado); World Spider Catalog 2015.

MATERIAL EXAMINADO. Colombia, **Magdalena**, Parque Nacional Natural Tayrona [inmediaciones Playa Cinto - Sector Neguanje], coord. 11.333333°N, 74.033333°W, alt. 30 msnm, 1 macho, 10/X/2000, col. R. Henríquez (ICN-Ar 6137). **Cundinamarca**, Chinauta, km 71, 100 metros antes del peaje, [4.270019°N, 74.498525°W], [995 msnm], 1 macho, 4/X/2015, col. L. Nova (ICN-Ar 3382).

DIAGNOSIS. Los machos de *Chapoda panamana* pueden ser diagnosticados por la presencia combinada de un VTrA, con grandes pelos rígidos apicales, un VTB longitudinal cubriendo toda la longitud de la tibia, un VPB y un PvFA grande, en el palpo del macho (Fig. 14-17). Por otro lado, los machos poseen una superficie estridulatoria en la región dorsoretrolateral de los quelíceros (Fig. 18-19).

DESCRIPCIÓN. MACHO. (ICN-Ar 6137, Fig. 13) Longitud total 3,99. Prosoma largo 1,98, ancho 1,68, alto 1,20. CO largo 0,96, ancho fila anterior de ojos 1,44, fila posterior 1,28. Esternón largo 0,79, ancho 0,70. Labio largo 0,32, ancho 0,33. Retromargen queliceral con 1 diente fisidentado, promargen con 2 dientes pequeños (Fig. 19). Relación de longitud de las patas: IV III I II. Quetotaxia: Fémures: I-IV d 2 di, p 2 di, r 1 di. Patelas: I-IV p 1 me, r 1 me. Tibias: I-II v 2-2-2, p 1-1-1, r 1-1-1; III-IV v 1-0-2, p 1-1-1, r 1-1-1, d 1 pr. Metatarsos: I-II v 2-2, p 1-1, r 1-1; III v 0-2-2, p 1-0-2, r 1-0-1; IV v 0-1-1, p 1-1-2, r 1-1-2. Palpo con RTA medianamente largo y triangular, con un émbolo curvado apicalmente y un TL poco evidente; tibia con un VTB longitudinal y angulado, cubriendo toda su longitud; patella con un VPB evidente en su región apical, cubierto de pelos rígidos; fémur con un PvFA cónico y curvado en dirección proximal, y trocánter con un VTrA cónico y cubierto apicalmente de largos pelos rígidos que van en dirección de la región estridulatoria de los quelíceros (Fig. 14-19). Coloración (Fig. 13): Partes bucales pardo oscuro. Patas y quelíceros pardos. Caparacho pardo con CO pardo claro. Abdomen pardo claro con algunos pelos pardos oscuro y manchas de guanina.

VARIACIÓN. (n=2): longitud total 3,88-3,99, longitud del prosoma 1,81-1,98. El macho de Cundinamarca (Colombia) presenta apófisis de los segmentos del palpo de menor tamaño, pero no presenta diferencia alguna en el sistema estridulatorio o demás caracteres sexuales, con excepción del RTA que es un poco más angosto en su ápice.

SISTEMA ESTRIDULATORIO. Se considera un sistema estridulatorio en arañas a aquellas estructuras que están conformadas, al igual que en insectos, por al menos dos elementos: una superficie estridulatoria esclerotizada (*pars stridens* = FaQ, Fig. 18-19), conformada por crestas seguidas conocidas como *the file*, que en *C. panamana* se encuentra conformada por 7 a 10 crestas; y una estructura correspondiente o *plectron* que se encuentra conformado por una o varias setas rígidas contrapuestas, que generarían el consecuente rozamiento (Jocqué, 2005; Pérez-Miles *et al.,* 2005), y que en ésta especie estaría compuesto por al menos 6 setas (VtrA, Fig. 17, 19). De ésta forma, en *C. panamana* el sistema estridulatorio estaría conformado por quelíceros y palpo (ver Fig. 4 en Jocqué, 2005: 599) *sensu* Legendre (1963) y Uetz & Stratton (1982). El autor de la especie no realizó comentario alguno sobre estas estructuras en la especie, pese a que realizó una descripción original muy completa (ver Chickering, 1946: 114).

Este tipo de estructuras han sido ampliamente reportadas en la literatura en más de 22 familias de arañas, en donde se han propuesto varias funciones hipotéticas: en comportamientos de defensa o en comunicación sexual (Chiarle *et al.,* 2013; Kronestedt, 1973; Legendre, 1963; Marshall *et al.,* 1995; Rovner, 1975; Stratton & Uetz, 1983; Uetz & Stratton, 1982). En la familia Salticidae, han sido descritos comportamientos estridulatorios en la tribu Chrysillini, Dendryphantini, Euophryini, Gophoini y Plexippini (Edwards, 1982; Gwynne & Dadour, 1985; Maddison, 1987; Maddison & Stratton, 1988a, 1988b; Simon, 1937 en Jocqué, 2005).

DISTRIBUCIÓN Y COMENTARIOS. Colombia (Magdalena, Cundinamarca) y Panamá (Área Biológica del Canal de Panamá, Fort Davis, Fort Sherman). Primer registro de la especie desde su descripción original. Nuevo registro para Colombia. Se extiende su distribución altitudinal de 20 a 995 msnm.

Chapoda gitae Zhang & Maddison, 2012

Chapoda gitae Zhang & Maddison, 2012c: 8, figs 25-30, 128-131 (macho holotipo de Grd.–Cuckoo Trail, Reserva Canandé, Esmeraldas, Ecuador, y hembra paratipo de Choco Tapa Culo Trail, Reserva Canandé, Esmeraldas, Ecuador, ambos depositados en UBC-SEM AR00139 y QCAZ, y UBC-SEM AR00140, respectivamente, no examinados); Zhang, 2012: 489; Galvis, 2015: 39; Zhang & Maddison, 2015: 142; World Spider Catalog, 2015.

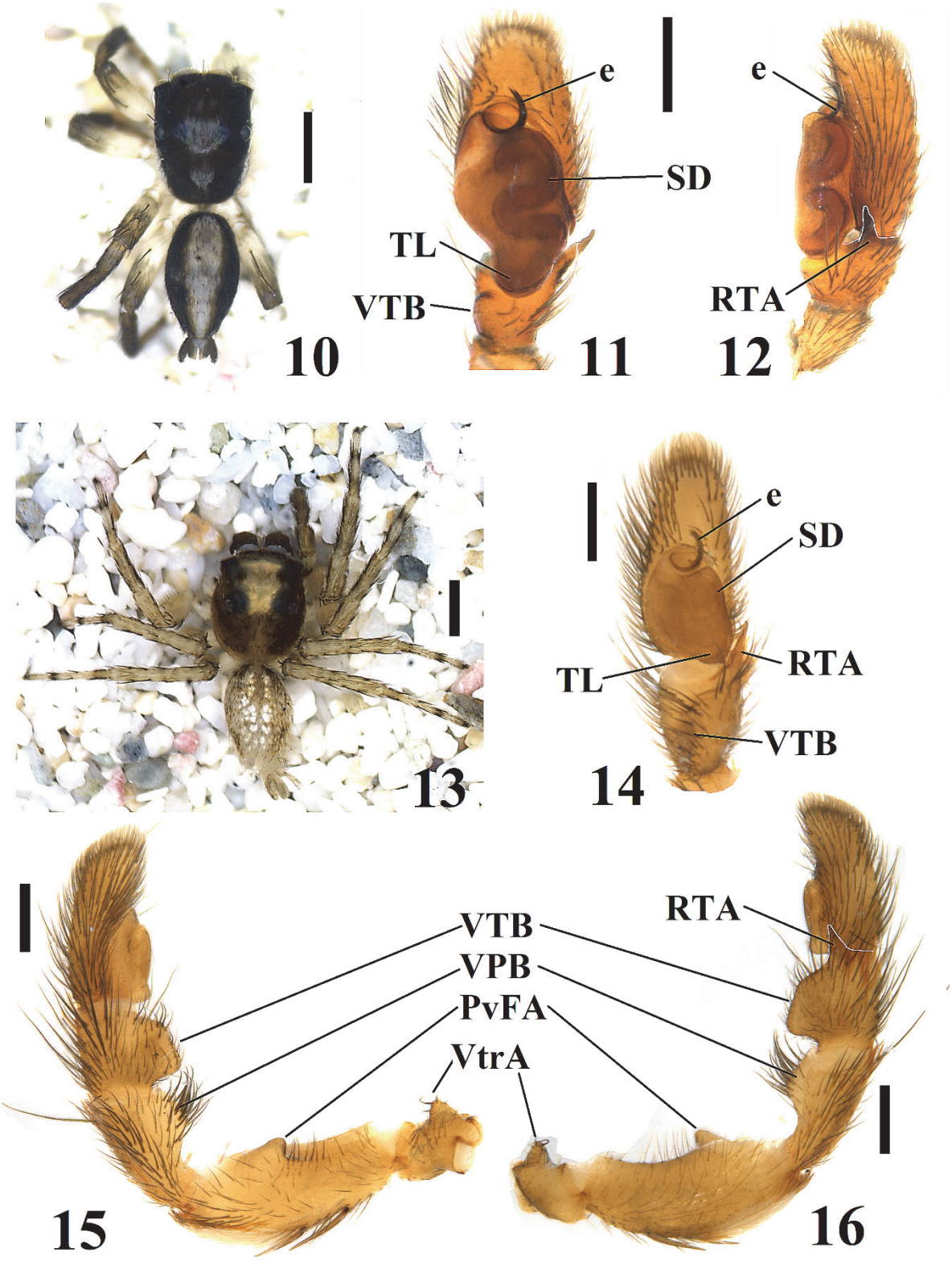


Fig. 10-12. *Chapoda suaita* **sp. n. 10.** Macho, vista dorsal; **11.** Palpo izquierdo, vista ventral; **12.** Palpo, vista retrolateral. **Fig. 13-16.** *Chapoda panamana* Chickering, 1946. **13.** Macho, vista dorsal; **14.** Palpo izquierdo, vista ventral; **15.** Palpo, vista prolateral; **16.** Palpo, vista retrolateral. Abreviaturas: e=émbolo; PvFA=apófisis proventral del fémur; RTA=apófisis retrolateral de la tibia; SD=ducto espermático; TL=lóbulo próximal del tégulo; VTrA= apófisis ventral del trocánter del palpo del macho; VPB=protuberancia ventral de la patella; VTB=protuberancia ventral de la tibia. Escala: **10, 13.** 1 mm; **11-12.** 0,40 mm; **14-16.** 0,20 mm.

NOTA. Para la diagnosis de los machos y mayor información taxonómica, ver Zhang & Maddison (2012c: 8).

MATERIAL EXAMINADO. Colombia, **Atlántico**, Usiacurí, Reserva Campesina La Montaña, coord. 10.766738°N, 75.042 777°W, alt. 177-250 m, 1 macho, 12/XII/2015, col. L. Martínez (ICN-Ar 8095). **Tolima**, Municipio El Espinal, Granja Los Marañones, [coord. 4.185737°N, 74.834568°W], [alt. 323 msnm], 1 macho, 5/VI/2004, col. A. Gómez, C. Perafán (ICN-Ar 6320).

DISTRIBUCIÓN Y COMENTARIOS. Colombia (Atlántico, Meta, Tolima), Ecuador (Esmeraldas) y Panamá (Panamá). Nuevo registros para los departamentos de Atlántico y Tolima, Colombia.

Agradecimiento

A Eduardo Flórez-Daza por permitirme la revisión del material de Salticidae de Colombia, por sus consejos y ayuda. Al Laboratorio de Equipos Ópticos Compartidos (LEOC), Departamento de Biología, Facultad de Ciencias, Universidad Nacional de Colombia por las facilidades prestadas durante el fotografiado del material. A Catalina Romero, Daniela Martínez y Eduardo Flórez-Daza por permitir la revisión del material de Salticidae del Proyecto Arácnidos de Suaita, Santander. A Jairo A. Moreno, por la invitación a la salida de campo a la Sierra Nevada de Santa Marta, y a Andrea Noguera y Manuel Vives por la ayuda y facilidades prestadas en dicha salida. Finalmente, a Leonel Martínez y Luis Quijano (Universidad del Atlántico) por permitir la revisión de material de Salticidae de la costa caribe colombiana.

Bibliografía

CHIARLE, A., T. KRONESTEDT & M. ISAIA 2013. Courtship behavior in European species of the genus *Pardosa* (Araneae, Lycosidae). *Journal of Arachnology*, **41**(2):108-125.

CHICKERING, A.M. 1946. The Salticidae of Panama. *Bulletin of the Museum of Comparative Zoology at Harvard College*, **97**: 1-474.

EDWARDS, G.B. 1981. Sound production by courting males of *Phidippus mystaceus* (Araneae: Salticidae). *Psyche*, **88**: 199-214.

GALIANO, M.E. 1963. Las especies americanas de arañas de la familia Salticidae descriptas por Eugène Simon1901: Redescripciones basadas en los ejemplares típicos. *Physis, Revista de la Sociedad Argentina de Ciencias Naturales (C)*, **23**: 273-470.

GALVIS, W. 2014. *Maeota ibargueni*: nueva especie de araña saltarina para Colombia (Araneae: Salticidae) y primera descripción de una hembra para el género. *Arquivos Entomoloxicos*, **12**: 149-154.

GALVIS, W. 2015. Nuevas especies y reportes de arañas saltarinas de Colombia (Salticidae: Euophryinae). *Revista Ibérica de Aracnología*, **26**: 35-41.

GWYNNE, D.T. & I.R. DADOUR 1985. A new mechanism of sound production by courting male jumping spiders (Araneae: Salticidae, *Saitis michaelseni* Simon). *Journal of Zoology*, **207**: 35-42.

JOCQUÉ, R. 2005. Six stridulating organs on one spider (Araneae: Zodariidae): is this the limit? *Journal of Arachnology*, **33**: 597-603.

KRONESTEDT, T. 1973. Study of a stridulatory apparatus in *Pardosa fulvipes* (Collett) (Araneae, Lycosidae) by scanning electron microscopy. *Zoologica Scripta*, **2**: 43-47.

LEGENDRE, R. 1963. L'audition et l'émission de sons chez les Araneides. *L' Année Biologique*, **2**: 371-390.

MADDISON, W.P. 2015. A phylogenetic classification of jumping spiders (Araneae: Salticidae). *Journal of Arachnology*, **43**: 231-292.

MADDISON, W. 1987. *Marchena* and other jumping spiders with an apparent leg-carapace stridulatory mechanism (Araneae: Salticidae: Heliophaninae and Thiodininae). *Bulletin of the British Arachnological Society*, **7**: 101-106.

MADDISON, W.P. & G.E. STRATTON 1988a. Sound production and associated morphology of the *Habronattus agilis* species group (Araneae, Salticidae). *Journal of Arachnology*, **16**: 199-211.

MADDISON, W.P. & G.E. STRATTON 1988b. A common method of sound production by courting jumping spiders (Araneae, Salticidae). *Journal of Arachnology*, **16**: 267-269.

MADDISON, W.P., D.Q. LI, M. BODNER, J.X. ZHANG, X. XU, Q.Q. LIU & F.X. LIU 2014. The deep phylogeny of jumping spiders (Araneae, Salticidae). *ZooKeys*, **440**: 57-87.

MARSHALL, S.D., E.M. THOMS & G.W. UETZ 1995. Setal entanglement: an undescribed method of stridulation by a neotropical tarantula (Araneae: Theraphosidae). *Journal of Zoology*, **235**: 587-595.

PÉREZ-MILES, F., L. MONTES DE OCA, R. POSTIGLIONI & F.G. COSTA 2005. The stridulatory setae of *Acanthoscurria suina* (Araneae, Theraphosidae) and their possible role in sexual communication: an experimental approach. *Iheringia, Sér. Zool.*, **5**(4): 365-371.

PLATNICK, N.I. & M.U. SHADAB 1975. A revision of the spider genus *Gnaphosa* (Araneae, Gnaphosidae) in America. *Bulletin of the American Museum of Natural History*, **155**: 1-66.

PRÓSZYNSKI, J. 2014. Monograph of Salticidae (Araneae) of the World. http://www.peckhamia.com/salticidae/, revisado el 4 ene 2015.

ROVNER, J.S. 1975. Sound production by Nearctic wolf spiders: a substratum-coupled stridulatory mechanism. *Science*, **190**: 1309-1310.

SIMON, E. 1937. *Les arachnides de France. Tome VI. Synopsis générale et catalogue des espèces françaises de l'ordre des Araneae*; 5e et derniére partie. *Paris*, **6**: 979-1298.

STRATTON, G.E. & G.W. UETZ 1983. Communication via substratum-coupled stridulation and reproductive isolation in wolf spiders (Araneae: Lycosidae). *Animal Behaviour*, **31**: 164-172.

UETZ, G.W. & G.E. STRATTON 1982. Acoustic communication and reproductive isolation in spiders. Pp. 123-159, en: Witt, P.N. & Rovner, J.S. (eds). *Spider communication. Mechanisms and ecological significance*. New Jersey, Princeton University, pp.1-452.

WORLD SPIDER CATALOG 2015. *World Spider Catalog*. Natural History Museum Bern, online at http://wsc.nmbe.ch, version 16, revisado el 4 ene 2015.

ZHANG, J.X. 2012. *Phylogeny and systematics of the jumping spider subfamily Euophryinae (Araneae: Salticidae), with consideration of Biogeography and genitalic evolution.* Tesis Doctoral, University of British Columbia, Vancouver, 551 pp.

ZHANG, J.X. & W.P. MADDISON 2012a. New euophryine jumping spiders from the Dominican Republic and Puerto Rico (Araneae: Salticidae: Euophryinae). *Zootaxa*, **3476**: 1-54.

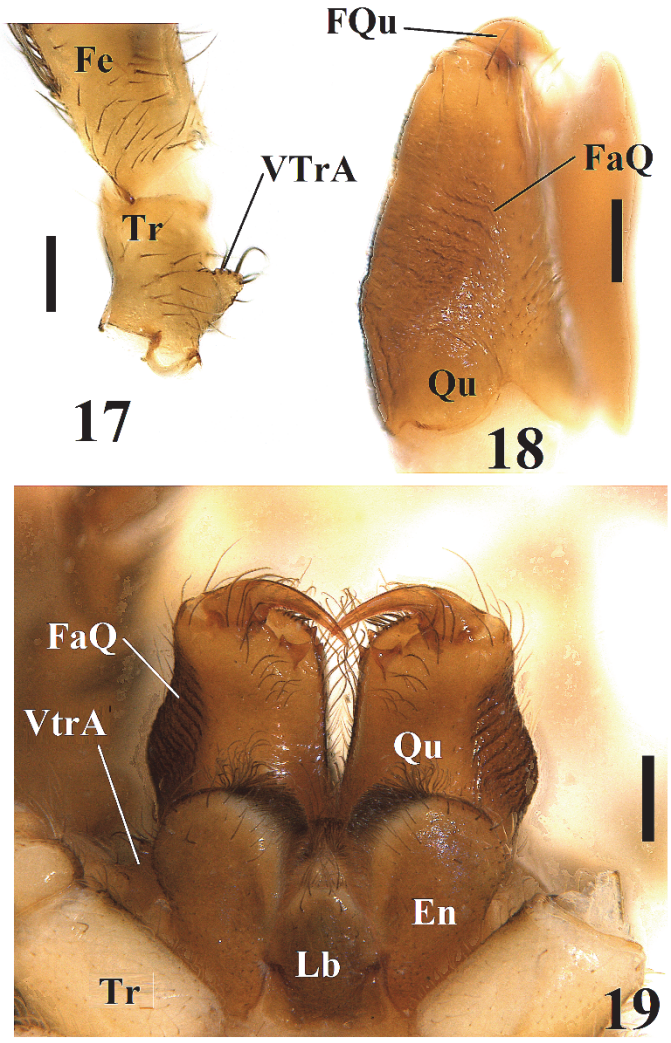
ZHANG, J.X. & W.P. MADDISON 2012b. New euophryine jumping spiders from Papua New Guinea (Araneae: Salticidae: Euophryinae). *Zootaxa*, **3491**: 1-74.

ZHANG, J.X. & W.P. MADDISON 2012c. New euophryine jumping spiders from Central and South America (Araneae: Salticidae: Euophryinae). *Zootaxa*, **3578**: 1-35.

ZHANG, J.X. & W.P. MADDISON 2012d. New euophryine jumping spiders from Southeast Asia and Africa (Araneae: Salticidae: Euophryinae). *Zootaxa*, **3581**: 53-80.

ZHANG, J.X. & W.P. MADDISON 2013. Molecular phylogeny, divergence times and biogeography of spiders of the subfamily Euophryinae (Araneae: Salticidae). *Molecular Phylogenetics and Evolution*, **68**: 81-92.

ZHANG, J.X. & W.P. MADDISON 2015. Genera of euophryine jumping spiders (Araneae: Salticidae), with a combined molecular-morphological phylogeny. *Zootaxa*, **3938**(1): 1-147.



Figs. 17-19. *Chapoda panamana* Chickering, 1946. **17.** Palpo izquierdo, vista retrolateral mostrando el trocánter y su VTrA; **18.** Quelícero izquierdo, vista dorsal mostrando la región estridulatoria; **19.** Quelíceros, vista ventral, mostrando la región estridulatoria. Abreviaturas: En=endito; Fe=fémur; FaQ=área estriada del quelícero; FQu=colmillo del quelícero; Lb=labio; Qu=quelícero; Tr=trocánter; VtrA= apófisis ventral del trocánter del palpo del macho. Escala: **17-18.** 0,25 mm; **19.** 0,50 mm.