



Nuevos registros para la funga afiloforoide (Basidiomycota, Agaricomycotina) de Chile

New records of Aphyllaphoroid funga (Basidiomycota, Agaricomycotina) from Chile

Riquelme, Cristian^{1,2*} ; Jaime R. Cabrera-Pardo³ ; Christian Valdés-Reyes^{4,5} ; Esteban Gallardo-Pillancari^{6,7} ; Alexander Rehbein⁸ ; Pablo Silva-Reyes⁹ 

¹ Programa de Doctorado en Ciencias mención Ecología y Evolución, Escuela de Graduados, Facultad de Ciencias, Universidad Austral de Chile, Valdivia, Chile.

² Laboratorio de Micología, Instituto de Bioquímica y Microbiología, Universidad Austral de Chile, Isla Teja, Casilla 567, 5049000, Valdivia, Chile.

³ Laboratorio de Química Aplicada y Sustentable, Departamento de Química, Facultad de Ciencias, Universidad del Bío-Bío, Concepción, Chile.

⁴ Facultad de Ciencias Forestales, Universidad de Talca, Campus Talca, Avenida Lircay s/n, Maule, Chile.

⁵ ONG Micófilos Chile, Avenida Las Torres 851, San Pedro de la Paz, Biobío, Chile.

⁶ Programa de Magíster en Ciencias mención Bosque y Medio Ambiente, Escuela de Graduados, Facultad de Ciencias Forestales y Recursos Naturales, Universidad Austral de Chile, Valdivia, Chile.

⁷ Laboratorio Salud de Bosques, Instituto de Conservación, Biodiversidad y Territorio, Facultad de Ciencias Forestales y Recursos Naturales, Universidad Austral de Chile.

⁸ Hongos de Chiloé, Chiloé, Los Lagos, Chile.

⁹ Sur Endémico, Valdivia, Los Ríos, Chile.

* Autor corresponsal: <crriquelme2@gmail.com>

RESUMEN

Un catálogo o *checklist* recopila la información conocida sobre un grupo taxonómico particular en una región específica. La contrastación de las fuentes utilizadas y la definición de los criterios empleados para la elaboración del catastro hacen del resultado final un material útil para la toma de decisiones sobre conservación de la biodiversidad. Los hongos afiloforoides (Basidiomycota, Agaricomycotina) son una categoría artificial que incluye principalmente a los políporos, corticioides y clavarioides. Tradicionalmente la taxonomía, sistemática y biogeografía del grupo a nivel local ha sido escasamente tratada. Este trabajo presenta datos actualizados

► Ref. bibliográfica: Riquelme, C.; Cabrera-Pardo, J. R.; Valdés-Reyes, C.; Gallardo-Pillancari, E.; Rehbein, A.; Silva-Reyes, P. 2022. Nuevos registros para la funga afiloforoide (Basidiomycota, Agaricomycotina) de Chile. *Lilloa* 59 (Suplemento): 137-154. doi: <https://doi.org/10.30550/j.lil/2022.59.S/2022.08.07>

► Recibido: 17 de junio 2022 – Aceptado: 7 de agosto 2022 – Publicado en línea: 18 de octubre 2022.

► URL de la revista: <http://lilloa.lilloa.org.ar>



► Esta obra está bajo una Licencia Creative Commons Atribución – No Comercial – Sin Obra Derivada 4.0 Internacional.

sobre 16 especies de hongos afiloforoides de Chile, incorporando nuevos registros, nuevas localidades y nuevos datos sobre la ecología del grupo. A su vez, agrega nueva información sobre especies recientemente descritas. La realización de inventarios de especies y el monitoreo constante de los nuevos datos generados sobre un grupo taxonómico determinado, además del valor de las colecciones biológicas juegan un rol de extrema relevancia en la conservación de la biodiversidad.

Keywords — Bosque templado valdiviano; clavarioides; corticioides; políporos.

ABSTRACT

A checklist compiles the information known about a particular taxonomic group in a specific region. Both the comparison of the sources used, and the definition of the criteria used for the elaborating the checklist make the final result a useful material for decision making on biodiversity conservation. The aphyllorphoroid fungi (Basidiomycota, Agaricomycotina) are an artificial category that mainly includes polypores, corticioids and clavarioids. Traditionally, the taxonomy, systematics, and biogeography of the group have been poorly treated at the local level. This paper presents updated data on 16 species of aphyllorphoroid fungi from Chile, incorporating new records in new localities, and new data on the ecology of the group. It also adds new information on the recently described species. Species inventories and the constant monitoring of the new data generated on a given taxonomic group, together with the value of biological collections, play an extremely important role in biodiversity conservation.

Keywords — Clavarioids; corticioids; polypores; Valdivian Temperate Forest.

INTRODUCCIÓN

Los hongos afiloforoides constituyen una clasificación artificial dentro del phylum Basidiomycota. Reúne a los macrohongos con fructificaciones corticioides, poroides, clavarioides, hidnoides, cupuloides y cantarelloides, incluyendo también a los hongos gelatinosos. La superficie del himenio, por lo general, es lisa, dentada o está provista de poros (Stalpers, 1978; Buchanan, 2001). En Chile han sido válidamente registradas 236 especies de hongos afiloforoides, los que presentan mayoritariamente basidiomas corticioides, poliporoides y clavarioides (Riquelme y Rajchenberg, 2021). Durante el año 2021 fueron descritas tres nuevas especies de hongos afiloforoides para Chile: *Hyphoderma australosetigerum* M. Dueñas, Telleria & M.P. Martín, *Podoserpula alizveni* Sandoval-Leiva & Garnica y *Gloeosoma decorticans* Rajchenb., Pildain & C.Riquelme (Boonmee et al., 2021; Garnica et al., 2021; Rajchenberg et al., 2021). La funga afiloforoide ha sido históricamente poco abordada a nivel local, pese al rol preponderante que cumple en la dinámica de los ecosistemas forestales (Gorjón y Bernicchia, 2013). Este trabajo pretende expandir la información disponible sobre los hongos afiloforoides de Chile, incorporando nuevos registros, ya sea como

primer registro, nueva localidad, nuevo hospedero o la confirmación de especies de presencia dudosa en el país.

MATERIALES Y MÉTODOS

Las colectas de hongos afiloforoides fueron realizadas entre los años 2018 y 2022, asociadas a diversas campañas de terreno en el centro y sur de Chile (Fig. 1). El mapa fue elaborado en QGIS v.3.16 (QGIS, 2022) utilizando las capas de OpenStreetMap (OpenStreetMap contributors, 2022). La nomenclatura taxonómica y los nombres de autores están en concordancia con Index Fungorum (Index Fungorum, 2022), MycoBank (Robert *et al.*, 2013) e International Plant Names Index (IPNI, 2022).

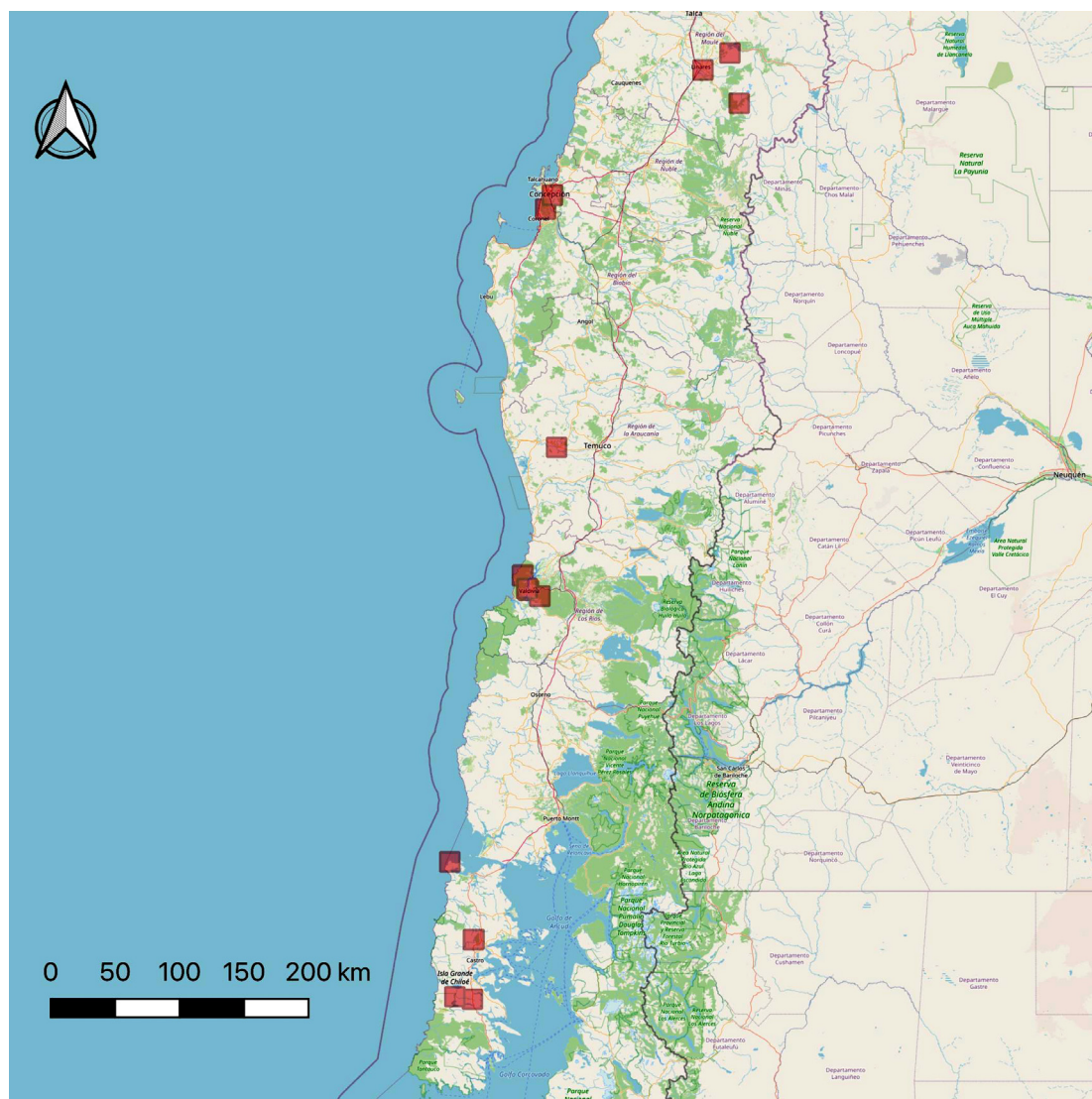


Fig. 1. Mapa de los puntos de muestreo de hongos afiloforoides en el centro y sur de Chile. Mapa: © OpenStreetMap contributors. Hecho con QGIS (2022).

Fig. 1. Map of sampling points of aphyllophoroid fungi in Central and Southern Chile. Map data: © OpenStreetMap contributors. Made with QGIS (2022).

Los nombres científicos de la flora asociada fueron obtenidos desde Plants of the World Online (POWO, 2022). El criterio utilizado para considerar a un macrohongo como afiloforoide sigue los lineamientos de Donk (1964) y Kotiranta (2009). Para la determinación de las especies se utilizaron las claves taxonómicas generales de Gorjón (2020) para corticioides y de Ryvarden y Melo (2014) para los políporos. Para Hymenochaetaceae fue utilizada la clave del trabajo de Dreschler-Santos *et al.* (2016). Los especímenes fueron examinados utilizando una lupa estereoscópica Olympus SZ 51 (Tokio, Japón) y un microscopio binocular biológico Olympus CX31 (Tokio, Japón). Las estructuras microscópicas fueron examinadas montando fragmentos de material deshidratado en KOH 3 % y Melzer, este último preparado de acuerdo a Kirk *et al.* (2008). Los especímenes estériles y/o indeterminables fueron excluidos del estudio. Los criterios para la incorporación de los materiales en la lista comentada son: (1) nuevo registro, (2) nueva localidad, (3) nuevo hospedero y (4) confirmación de especie de presencia dudosa en el país, es decir, especies registradas para Chile cuya determinación fue errónea o que no ha recibido un tratamiento taxonómico actualizado, usando los criterios definidos en Riquelme y Rajchenberg (2021). El material herborizado fue depositado en la colección de hongos del Herbario CONC (CONC-F) de la Universidad de Concepción, Concepción, Chile (Thiers, 2022). Gran parte de los registros están respaldados en la plataforma iNaturalist (<https://inaturalist.mma.gob.cl/home>, Material suplementario 1).

RESULTADOS

Fueron examinados 87 especímenes de hongos afiloforoides, colectados en el centro y sur de Chile, principalmente asociados a la ecorregión del bosque templado valdiviano. Los materiales herborizados permanecen en CONC-F con duplicados en las colecciones personales de los autores. Bajo los criterios incorporados se registraron 16 especies diferentes distribuidas en 11 familias, cinco órdenes y 19 nuevas localidades; seis nuevos hospederos; como también tres nuevos registros para Chile y la confirmación de un taxón dudoso (Material suplementario 1).

Lista comentada

Abortiporus biennis (Bull.) Singer,
Mycologia 36 (1): 68 (1944). Fig. 2A.

Basónimo.— *Boletus biennis* Bull., Herbar de la France 10: t. 449:1 (1790).

Familia.— Podoscyphaceae D.A. Reid, Beih. Nova Hedwigia 18: 43 (1965).

Orden.— Polyporales Gäum., Vergl. Morph. Pilze (Jena): 503 (1926).

Descripción.— Ryvarden y Melo (2014).

Hábitat.— Sobre árboles muertos. Bajo *Berberis* sp.

Distribución.— Valdivia.

Observaciones.— Considerado un taxón dudoso por Riquelme y Rajchenberg (2021), con este registro se confirma su presencia en Chile.

Material estudiado.— CHILE. Los Ríos, Valdivia, 39° 48' 41,04" S 73° 15' 12,1032" O, 18 m snm, 07-IV-2022, *Sigisfredo Garnica CR22001* (CONC-F 2090).

Chondrostereum purpureum (Pers.) Pouzar,
Ceská Mykologie 13 (1): 17 (1959).

Basónimo.— *Stereum purpureum* Pers., Neues Magazin für die Botanik 1: 110 (1794).

Familia.— Cyphellaceae Burnett, Outl. Bot. (London): 233 (1835).

Orden.— Agaricales Underw., Moulds, mildews and mushrooms. A guide to the systematic study of the Fungi and Mycetozoa and their literature (New York): 97 (1899).

Descripción.— Ryvarden (2009).

Hábitat.— Sobre tronco indeterminado en pie.

Distribución.— Valparaíso, Santiago, Diguillín, Biobío (nueva localidad), Malleco, Palena.

Observaciones.— Especie cosmopolita. Considerado un patógeno de frutales (Grinbergs *et al.*, 2021) y un potencial biocontrolador del rebrote de especies leñosas en la industria forestal (Hamberg *et al.*, 2021).

Material estudiado.— CHILE. Biobío, Concepción, 36° 50' 14,6904" S 73° 1' 28,9812" O, 153 m snm, 10-VIII-2019, *Cristian Riquelme CR19047*.

Fomitiporella umbrinella (Bres.) Murrill,
North American Flora 9 (1): 13 (1907). Fig. 2B.

Basónimo.— *Poria umbrinella* Bres., Hedwigia 35: 282 (1896).

Familia.— Hymenochaetaceae Donk, Bull. bot. Gdns Buitenz. 17(4): 474 (1948).

Orden.— Hymenochaetales Oberw., en Frey, Hurka & Oberwinkler, Beitr. Biol. Pfl.: 89 (1977).

Descripción.— Salvador-Montoya *et al.* (2020).

Hábitat.— Sobre *Drimys winteri*, *Eucryphia cordifolia*, *Metrosideros stipularis* y *Nothofagus* sp. (nuevo hospedero).

Distribución.— Marga Marga, Valparaíso (Isla Robinson Crusoe), Valdivia (nueva localidad), Chiloé.

Observaciones.— *Fomitiporella umbrinella* es coespecífico con *F. americana* (Salvador-Montoya *et al.*, 2020).

Material estudiado.— CHILE. Los Ríos, Valdivia, 39° 47' 59,19" S 73° 16' 7,7916" O, 6 m snm, 15-IV-2022, *Cristian Riquelme CR22016* (CONC-F 2091). Los Lagos, Chiloé, 39° 47' 59,19" S 73° 16' 7,7916" O, 74 m snm, 14-VIII-2021, *Alexander Rehbein AR10* (CONC-F 2092).

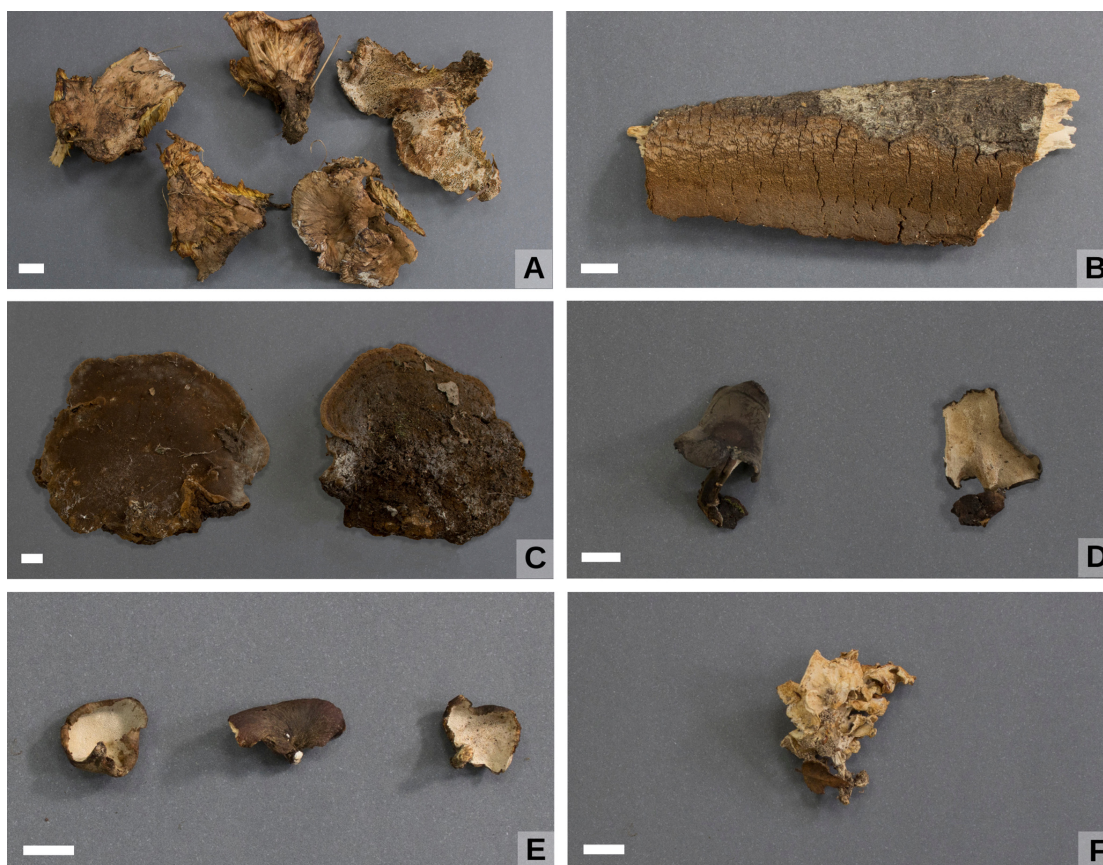


Fig. 2. A) *Abortiporus biennis* (CONC-F 2090). B) *Fomitiporella umbrinella* (CONC-F 2091). C) *Fuscoporia senex* (CONC-F 2093). D) *Neodictyopus dictyopus* (CONC-F 2096). E) *Picipes austroandinus* (CONC-F 2101). F) *Podoserpula aliweni* (CONC-F 2102). Escala: 1 cm.

Fig. 2. A) *Abortiporus biennis* (CONC-F 2090). B) *Fomitiporella umbrinella* (CONC-F 2091). C) *Fuscoporia senex* (CONC-F 2093). D) *Neodictyopus dictyopus* (CONC-F 2096). E) *Picipes austroandinus* (CONC-F 2101). F) *Podoserpula aliweni* (CONC-F 2102). Scale: 1 cm.

Fuscoporia senex (Nees & Mont.) Ghobad-Nejhad,
Mycotaxon 101: 208 (2007). Fig. 2C.

Basónimo.— *Polyporus senex* Nees & Mont., *Annales des Sciences Naturelles Botanique* 5: 70 (1836).

Familia.— Hymenochaetaceae Donk, Bull. bot. Gdns Buitenz. 17(4): 474 (1948).

Orden.— Hymenochaetales Oberw., en Frey, Hurka & Oberwinkler, Beitr. Biol. Pfl.: 89 (1977).

Descripción.— Ghobad-Nejhad y Dai (2007).

Hábitat.— Sobre troncos en descomposición en pie. Sobre *Aextoxicon punctatum* (nuevo hospedero), *Temu cruckshanskii*, *Metrosideros stipularis*, *Nothofagus dombeyi*, *Peumus boldus* (nuevo hospedero), *Saxegothaea conspicua* y Myrtaceae.

Distribución.— Valparaíso (Isla Robinson Crusoe), Cautín (nueva localidad), Valdivia (nueva localidad), Llanquihue, Chiloé (nueva localidad), Aysén.

Observaciones.— Este trabajo expande el rango de distribución de *F. senex* en aproximadamente 500 km, desde la provincia de Cautín a la provincia de Chiloé.

Material estudiado.— CHILE. Araucanía, Cautín, 38° 44' 54,258" S 72° 59' 0,7728"

O, 34 m snm, 27-12-2018, *Kevin Orellana CR18017*. Los Ríos, Valdivia, 39° 41' 51,648" S 73° 18' 25,7292" O, 563 m snm, 20-II-2020, *Cristian Riquelme CR20002*. Los Ríos, Valdivia, 39° 41' 51,45" S 73° 18' 27,9432" O, 563 m snm, 20-II-2020, *Cristian Riquelme CR20003*. Los Ríos, Valdivia, 39° 42' 12,51" S 73° 18' 46,908" O, 504 m snm, 20-II-2020, *Cristian Riquelme CR20004*. Los Ríos, Valdivia, 39° 47' 52,8" S 73° 16' 1,2" O, 63 m snm, 10-IV-2022, *Cristian Riquelme CR22005* (CONC-F 2093). Los Lagos, Chiloé, 41° 46' 53,0112" S 74° 0' 30,7116" O, 136 m snm, 30-IX-2019, *Esteban Gallardo-Pillancari EGP-136*. Los Lagos, Chiloé, 41° 46' 53,0112" S 74° 0' 30,7116" O, 136 m snm, 30-IX-2019, *Esteban Gallardo-Pillancari EGP-137*.

***Gloeosoma decorticans* Rajchenb.,**

Pildain & C.Riquelme, *Mycologia* 113 (6): 1271 (2021). Fig. 3A-B.

Familia.— Stereaceae Pilát, *Hedwigia* 70: 34 (1930).

Orden.— Russulales Kreisel ex P.M. Kirk, P.F. Cannon & J.C. David, in Kirk, Cannon, David & Stalpers, *Ainsworth & Bisby's Dictionary of the Fungi*, Edn 9 (Wallingford): xi (2001).

Descripción.— Rajchenberg *et al.* (2021).

Hábitat.— Sobre ramas de *Eucryphia cordifolia* y *Nothofagus* sp.

Distribución.— Biobío, Valdivia (nueva localidad), Chiloé (nueva localidad).

Observaciones.— Este trabajo expande el rango de distribución de *G. decorticans* en aproximadamente 800 km, desde la provincia de Concepción a la provincia de Chiloé.

Material estudiado.— CHILE. Biobío, Concepción, 36° 56' 50,2116" S 73° 5' 14,4888" O, 458 m snm, 15-V-2019, *Mario Rajchenberg & Cristian Riquelme MR12665* (HCFC! 1306, CONC-F! 2017). CHILE. Biobío, Concepción, 36° 56' 50,2116" S 73° 5' 14,4888" O, 458 m snm, 15-V-2019, *Mario Rajchenberg & Cristian Riquelme MR12666* (HCFC 1307, CONC-F 2016). CHILE. Los Lagos, Chiloé, 42° 20' 18,546" S 73° 46' 56,7804" O, 135 m snm, 08-V-2022, *Alexander Rehbein AR11* (CONC-F 2094). Biobío, Concepción, 36° 56' 35,9016" S 73° 5' 19,4856" O, 507 m snm, 18-IV-2022, *Cristian Riquelme CR22030*. Los Ríos, Valdivia, 39° 51' 17,5392" S 73° 8' 39,4908" O, 253 m snm, 29-V-2022, *Cristian Riquelme CR22088*.

***Hericium coralloides* (Scop.) Pers.,**

Neues Magazin für die Botanik 1: 109 (1794).

Basónimo.— *Hydnum coralloides* Scop., *Flora carniolica* 2: 472, no 1602 (1772).

Familia.— Hericiaceae Donk, *Persoonia* 3(2): 269 (1964).

Orden.— Russulales Kreisel ex P.M. Kirk, P.F. Cannon & J.C. David, en Kirk, Cannon, David & Stalpers, *Ainsworth & Bisby's Dictionary of the Fungi*, Edn 9 (Wallingford): xi (2001).

Descripción.— Stalpers (1996).

Hábitat.— Sobre tronco caído en descomposición.

Distribución.— Valparaíso (Isla Robinson Crusoe), Concepción, Valdivia (nueva localidad).



Fig. 3. A) *Gloeosoma decorticans* (CONC-F 2094). B) Acercamiento al basidioma *G. decorticans* mostrando áreas de descortezamiento (CONC-F 2094). Escala: B = 1 cm.

Fig. 3. A) *Gloeosoma decorticans* (CONC-F 2094). B) Close-up view of *G. decorticans* basidiomata showing decortication areas (CONC-F 2094). Scale: B = 1 cm.

Observaciones.— Según Stalpers (1996), *Hericium clathroides* constituye un sinónimo de *H. coralloides*.

Material estudiado.— CHILE. Los Ríos, Valdivia, 39° 47' 55,6296" S 73° 16' 7,4496" O, 59 m snm, 10-IV-2022, Cristian Riquelme CR22003.

Laetiporus portentosus (Berk.) Rajchenb.,
Nordic Journal of Botany 15 (1): 114 (1995).

Basónimo.— *Polyporus portentosus* Berk., London Journal of Botany 3: 188 (1844).

Familia.— Laetiporaceae Jülich, Biblthca Mycol. 85: 375 (1982) [1981].

Orden.— Polyporales Gäum., Vergl. Morph. Pilze (Jena): 503 (1926).

Descripción.— Rajchenberg (2006).

Hábitat.— Sobre *Nothofagus dombeyi* y *N. pumilio* en pie.

Distribución.— Talca, Diguillín, Valdivia (nueva localidad), Osorno.

Observaciones.— Rajchenberg (2006) reporta que es común encontrar la fructificación en el suelo debido al poco sustento que tiene en el sustrato, reducido a un solo punto de unión.

Material estudiado.— CHILE. Los Ríos, Valdivia, 39° 48' 5,724" S 73° 15' 52,9416" O, 71 m snm, 14-V-2022, Esteban Gallardo-Pillancari EGP-186 (CONC-F 2095).

Neodictyopus dictyopus (Mont.) Palacio, Robledo & Drechsler-Santos,
PLoS One 12 (10): e0186183, 17 (2017). Fig. 2D.

Basónimo.— *Polyporus dictyopus* Mont., Annales des Sciences Naturelles Botanique 3: 349 (1835).

Familia.— Polyporaceae Fr. ex Corda [como 'Polyporei'], Icon. fung. (Prague) 3: 49 (1839).

Orden.— Polyporales Gäum., Vergl. Morph. Pilze (Jena): 503 (1926).

Descripción.— Palacio *et al.* (2017).

Hábitat.— Sobre troncos muertos. Sobre *Aextoxicon punctatum* y *Podocarpus salignus* (nuevo hospedero).

Distribución.— Valparaíso (Isla Robinson Crusoe), Maule (nueva localidad), Ranco, Llanquihue, Chiloé (nueva localidad).

Observaciones.— *Neodictyopus*, considerado un género neotropical y probablemente pantropical, fue segregado del complejo *Polyporus dictyopus* (Palacio *et al.* 2017).

Material estudiado.— CHILE. Maule, Linares, 36° 7' 41,1384" S 71° 13' 52,014" O, 1146 m snm, 13-VI-2021, *Christian Valdés-Reyes SACH-009* (CONC-F 2096). Los Lagos, Chiloé, 42° 45' 27,792" S 73° 47' 28,4316" O, 119 m snm, 17-IX-2021, *Alexander Rehbein AR04* (CONC-F 2097). Los Lagos, Chiloé, 42° 44' 23,982" S 73° 57' 36,2844" O, 42 m snm, 14-IV-2022, *Alexander Rehbein AR09* (CONC-F 2098).

Neolentiporus maculatissimus (Lloyd) Rajchenb.,
Nordic Journal of Botany 15 (1): 106 (1995).

Basónimo.— *Polyporus maculatissimus* Lloyd, Mycological Writings 7 (66): 1113 (1922).

Familia.— Polyporaceae Fr. ex Corda [como 'Polyporei'], Icon. fung. (Prague) 3: 49 (1839).

Orden.— Polyporales Gäum., Vergl. Morph. Pilze (Jena): 503 (1926).

Descripción.— Rajchenberg (2006).

Hábitat.— Sobre *Nothofagus dombeyi* caído.

Distribución.— Ranco, Chiloé (nueva localidad), Palena, Aysén, Coyhaique.

Observaciones.— *Neolentiporus maculatissimus* es macromorfológicamente similar a *Cerioporus squamosus* (Huds.) Quél., a menudo siendo mal identificado. Dicha similitud es superficial, evidenciando diferencias a nivel micromorfológico, ecológico y filogenético (Rajchenberg, 2006).

Material estudiado.— CHILE. Los Lagos, Chiloé, 42° 20' 7,9404" S 73° 46' 39,2628" O, 74 m snm, 03-III-2022, *Alexander Rehbein AR08* (CONC-F 2099).

Nothophellinus andinopatagonicus (J.E. Wright & J.R. Deschamps)
Rajchenb. & Pildain, Mycologia 107 (4): 761 (2015).

Basónimo.— *Pyrrhoderma andinopatagonicum* J.E. Wright & J.R. Deschamps, Revista Trimestral de Investigaciones Agropecuarias de la Región Centro Occidental 9 (3): 154 (1972).

Familia.— Hymenochaetaceae Donk, Bull. bot. Gdns Buitenz. 17(4): 474 (1948).

Orden.— Hymenochaetales Oberw., en Frey, Hurka & Oberwinkler, Beitr. Biol. Pfl.: 89 (1977).

Descripción.— Rajchenberg (2006).

Hábitat.— Sobre *Nothofagus glauca* (nuevo hospedero) y *N. pumilio*.

Distribución.— Linares (nueva localidad), Última Esperanza, Tierra del Fuego.

Observaciones.— *Nothophellinus andinopatagonicus* es el principal productor de pudrición blanca en *Nothofagus pumilio* y otras especies del género *Nothofagus* (Rajchenberg, 2006).

Material estudiado.— CHILE. Maule, Linares, 35° 44' 12,3396" S 71° 19' 10,6356" O, 677 m snm, 04-III-2021, *Christian Valdés-Reyes COL-003* (CONC-F 2100).

Picipes austroandinus (Rajchenb. & Y.C. Dai) J.L. Zhou & B.K. Cui,
PLoS One 11 (8): e0159495: 16 (2016). Fig. 2E.

Basónimo.— *Polyporus austroandinus* Rajchenb. & Y.C. Dai, Fungal Diversity 64: 138 (2014).

Familia.— Polyporaceae Fr. ex Corda [como 'Polyporei'], Icon. fung. (Prague) 3: 49 (1839).

Orden.— Polyporales Gäum., Vergl. Morph. Pilze (Jena): 503 (1926).

Descripción.— Dai et al. (2014).

Hábitat.— Sobre rama indeterminada.

Distribución.— Diguillín, Chiloé (nueva localidad).

Observaciones.— *Picipes austroandinus*, antes considerado parte del grupo *Melanopus* junto con *Polyporus* (*Picipes*) *americanus* y *P.* (*Picipes*) *conifericola* (Dai et al., 2014), forman el clado *Picipes* en Zhou et al. (2016).

Material estudiado.— CHILE. Los Lagos, Chiloé, 41° 47' 2,9184" S 74° 0' 33,1992" O, 182 m snm, 30-IX-2019, *Esteban Gallardo-Pillancari EGP-125* (CONC-F 2101).

Podoserpula aliweni Sandoval-Leiva & Garnica,
Mycologia 113(5): 1114 (2021). Fig. 2F.

Familia.— Amylocorticiaceae Jülich, Bibliotheca Mycol. 85: 354 (1982) [1981].

Orden.— Amylocorticiales K.H. Larss., Manfr. Binder & Hibbett, Mycologia 102 (4): 871 (2010).

Descripción.— Garnica et al. (2021).

Hábitat.— Sobre suelo.

Distribución.— Arauco, Malleco, Valdivia, Llanquihue.

Observaciones.— *Podoserpula aliweni*, *P. miranda* y *P. pusio* var. *austroamericana* son los únicos representantes del género que presentan basidiosporas dextrinoides (Garnica et al., 2021).

Material estudiado.— CHILE. Los Ríos, Valdivia, 39° 47' 49,1892" S 73° 16' 0,7608" O, 47 m snm, 07-V-2022, *Cristian Riquelme CR22048* (CONC-F 2102).

Steccherinum meridionale (Rajchenb.) Westph., Tomšovský & Rajchenb.,
Persoonia 41: 136 (2018).

Basónimo.— *Junghuhnia collabens* var. *meridionalis* Rajchenb., Sydowia 40: 236 (1987).

Familia.— Steccherinaceae Parmasto, Consp. System. Corticiac. (Tartu): 169 (1968).

Orden.— Polyporales Gäum., Vergl. Morph. Pilze (Jena): 503 (1926).

Descripción.— Westphalen *et al.* (2018).

Hábitat.— Sobre tronco en descomposición de *Eucalyptus camaldulensis* en pie (nuevo hospedero) y *Laureliopsis philippiana* caído.

Distribución.— Linares (nueva localidad), Valdivia, Osorno, Chiloé, Palena.

Observaciones.— *Steccherinum meridionale* es considerada una especie neotropical, aunque queda pendiente la verificación de los taxones registrados en el sur de Chile y Argentina pertenecen a esta especie ampliamente distribuida (Westphalen *et al.*, 2018).

Material estudiado.— CHILE. Maule, Linares, 35° 52' 8,9724" S 71° 34' 43,2264" O, 174 m snm, 15-VII-2020, *Christian Valdés-Reyes LIN-022* (CONC-F 2103).

Stereum greslebiniae Gorjón & Hallenb. [como '*greslebinii*'],
Mycological Progress 12 (2): 189 (2012).

Familia.— Stereaceae Pilát, Hedwigia 70: 34 (1930).

Orden.— Russulales Kreisel ex P.M. Kirk, P.F. Cannon & J.C. David, en Kirk, Cannon, David & Stalpers, Ainsworth & Bisby's Dictionary of the Fungi, Edn 9 (Wallingford): xi (2001).

Descripción.— Gorjón y Hallenberg (2013).

Hábitat.— Sobre *Luma apiculata* y *Nothofagus dombeyi*.

Distribución.— Biobío (nueva localidad), Valdivia (nueva localidad), Osorno.

Observaciones.— La fructificación es fácilmente reconocible en campo debido a que reacciona frente a los cortes o rasguños, tornándose rojiza en la zona afectada (Gorjón y Hallenberg, 2013).

Material estudiado.— CHILE. Biobío, Concepción, 36° 50' 15,6264" S 73° 1' 26,7708" O, 160 m snm, 15-VIII-2019, *Cristian Riquelme CR19049* (ACRÓNIMO HERBARIO). Los Ríos, Valdivia, 39°51'09,5"S 73°08'39,4"O, 215 m snm, 29-V-2022, *Cristian Riquelme CR22092*.

Terana coerulea (Schrad. ex Lam.) Kuntze,
Revisio generum plantarum 2: 872 (1891).

Basónimo.— *Byssus coerulea* Schrad. ex Lam., Flore française 1: 103 (1779).

Familia.— Phanerochaetaceae Jülich, Bibliotheca Mycol. 85: 384 (1982) [1981].

Orden.— Polyporales Gäum., Vergl. Morph. Pilze (Jena): 503 (1926).

Descripción.— Eriksson *et al.* (1981).

Hábitat.— Sobre ramas caídas.

Distribución.— Biobío.

Observaciones.— En Chile es considerada una especie exótica naturalizada (Fuentes *et al.*, 2020).

Material estudiado.— CHILE. Biobío, Concepción, 36° 50' 14,6832" S 73° 1' 28,9344" O, 153 m snm, 12-06-2019, *Cristian Riquelme CR19040* (CONC-F 2104).

Xylodon magallanesii Fernández-López, Telleria, M. Dueñas, M. Laguna & M.P. Martín, *Scientific Reports* 10 (no. 22004): 4 (2020).

Familia.— Schizoporaceae Jülich, *Bibliotheca Mycol.* 85: 389 (1982) [1981].

Orden.— Hymenochaetales Oberw., en Frey, Hurka & Oberwinkler, *Beitr. Biol. Pfl.*: 89 (1977).

Descripción.— Fernández-López *et al.* (2020).

Hábitat.— Sobre madera muerta de *Amomyrtus luma*, *Drimys winteri*, *Nothofagus betuloides*, *N. dombeyi* y *N. pumilio*.

Distribución.— Valdivia (nueva localidad), Ranco, Palena.

Observaciones.— La superficie del himenio de *Xylodon magallanesii* se torna de color violeta tras la aplicación de KOH 3 % (Fernández-López *et al.* 2020).

Material estudiado.— CHILE. Los Ríos, Valdivia, 39° 47' 51,7884" S 73° 16' 0,7608" O, 50 m snm, 10-IV-2022, *Cristian Riquelme CR22007*.

DISCUSIÓN

Se registraron 16 especies diferentes, pertenecientes a 11 familias y cinco órdenes dentro de la clase Agaricomycetes. Del total de especies analizadas, tres corresponden a nuevos registros de hongos afiloforoides para Chile: *Gloeosoma decorticans*, *Podoserpula aliwenii* (recientemente descritas, ver Rajchenberg *et al.*, 2021 y Garnica *et al.*, 2021, respectivamente) y *Terana coerulea*. Además, se confirma la presencia de un taxón dudoso, *Abortiporus biennis*, registrado formalmente y por única vez en Chile por Montaigne en 1850 (ver Riquelme y Rajchenberg, 2021). Adicionalmente, se amplía el rango de distribución de algunas especies, con 19 nuevas localidades.

Este trabajo actualiza y complementa lo presentado en Riquelme y Rajchenberg (2021) para Chile, añadiendo cuatro especies a las 236 ya registradas. Asimismo, se incorpora al cuerpo de publicaciones que catalogan la diversidad de hongos afiloforoides en Latinoamérica como Chikowski *et al.* (2020), Meiras-Ottoni *et al.* (2017), Alvarenga y Xavier-Santos (2015), Lira *et al.* (2015) para Brasil; para Colombia Vasco-Palacios y Franco-Molano (2013); para Uruguay Martínez y Nakasone (2010) y para Argentina Robledo y Rajchenberg (2007). Estos compendios regionales permiten la contrastación de datos bibliográficos con los materiales presentes en las colecciones biológicas, dando lugar a la detección de grupos con tratamientos taxonómicos obsoletos y a su vez, dirigir los esfuerzos de investigación a taxones insuficientemente estudiados.

Entender la diversidad de hongos afiloforoides presente en un territorio, su distribución espacial y su rol en los ecosistemas tiene un impacto positivo en la

toma de decisiones con respecto a la conservación de las especies (Heilmann-Clausen *et al.*, 2015). Catalogar los taxones existentes, determinar posibles fluctuaciones en la fenología de los organismos, conocer la estructura de la comunidad y detectar variaciones en los rangos de distribución de las especies destacan la importancia de las colecciones biológicas como entidades encargadas de la preservación del acervo biológico y para definir prioridades de conservación (Andrew *et al.*, 2018).

CONCLUSIÓN

Este trabajo incorpora nuevos registros y datos sobre la distribución de especies de hongos afiloforoides en el centro y sur de Chile. Por su parte, añade información sobre los hospederos conocidos para las especies degradadoras de la madera. A su vez, acentúa la importancia de las colecciones biológicas y su rol para la conservación de la biodiversidad.

Históricamente, el estudio de la taxonomía, sistemática, y conservación de los hongos, no han recibido los estímulos ni recursos necesarios para desarrollar estas disciplinas al nivel que ostentan las plantas o animales (Oyanedel *et al.*, 2022). Debido a esto, es que recae la importancia de la realización y divulgación de trabajos donde se incrementa oportunamente el conocimiento y la riqueza de la micobiota local, particularmente sobre los hongos afiloforoides.

La taxonomía es una disciplina fundamental para estudiar la biodiversidad (Lücking, 2020). Conocer qué especies habitan un determinado lugar posibilita la interrupción oportuna de la pérdida de biodiversidad. En este contexto, el rol de las colecciones biológicas es fundamental para entender la dinámica de los patrones de distribución de las especies, sus niveles de amenaza, establecer prioridades de conservación y delimitar áreas protegidas (Pearce *et al.*, 2020).

Recopilar y registrar nuevas localidades y hospederos permite sentar las bases para nuevas contribuciones ligadas a la conservación de especies fúngicas, fundamentales para la toma de decisiones a nivel estatal con el objetivo de proteger y prevenir la disminución de las poblaciones naturales.

AGRADECIMIENTOS

Los autores reconocen la trayectoria del Dr. Mario Rajchenberg y agradecen las múltiples contribuciones al estudio de los hongos, particularmente lo desarrollado en los bosques del sur de Sudamérica. Agradecemos al Dr. Sigisfredo Garnica (Universidad Austral de Chile) por sus valiosos comentarios en las versiones preliminares del manuscrito. Este trabajo fue financiado por el proyecto FONDECYT Regular 1190652 y la Beca Subdirección de Capital Humano/Doctorado Nacional 21210058 de la Agencia Nacional de Investigación y Desarrollo (ANID).

BIBLIOGRAFÍA

- Alvarenga, R. L. M. y Xavier-Santos, S. (2015). A checklist of jelly fungi (Agaricomycotina: Basidiomycota) recorded in Brazil. *Mycotaxon* 130 (3): 925-926. <https://doi.org/10.5248/130.925>
- Andrew, C., Diez, J., James, T. Y. y Kauserud, H. (2019) [2018]. Fungarium specimens: a largely untapped source in global change biology and beyond. *Philosophical Transactions of the Royal Society B* 374 (1763): 20170392. <https://doi.org/10.1098/rstb.2017.0392>
- Boonmee, S., Wanasinghe, D., Calabon, M., Huanraluek, N., Chandrasiri, S., Jones, G., Rossi, W., Leonardi, M., Singh, S., Rana, S., Singh, P., Maurya, D., Lagashetti, A., Choudhary, D., Dai, Y., Zhao, C., Mu, Y., Yuan, H., He, S., Phookamsak, R., Jiang, H., Martín, M., Dueñas, M., Telleria, M., Kažucka, I., Jagodziński, A., Liimatainen, K., Pereira, D., Phillips, A., Suwannarach, N., Kumla, J., Khuna, S., Lumyong, S., Potter, T., Shivas, R., Sparks, A., Vaghefi, N., Abdel-Wahab, M., Abdel-Aziz, F., Li, G., Lin, W., Singh, U., Bhatt, R., Lee, H., Nguyen, T., Kirk, P., Dutta, A., Acharya, K., Sarma, V., Niranjana, M., Rajeshkumar, K., Ashtekar, N., Lad, S., Wijayawardene, N., Bhat, D., Xu, R., Wijesinghe, S., Shen, H., Luo, Z., Zhang, J., Sysouphanthong, P., Thongklang, N., Bao, D., Aluthmuhandiram, J., Abdollahzadeh, J., Javadi, A., Dovana, F., Usman, M., Khalid, A., Dissanayake, A., Telagathoti, A., Probst, M., Peintner, U., Garrido-Benavent, I., Bóna, L., Merényi, Z., Boros, L., Zoltán, B., Stielow, J., Jiang, N., Tian, C., Shams, E., Dehghanizadeh, F., Pordel, A., Javan-Nikkhah, M., Denchev, T., Denchev, C., Kemler, M., Begerow, D., Deng, C., Harrower, E., Bozorov, T., Kholmuradova, T., Gafforov, Y., Abdurazakov, A., Xu, J., Mortimer, P., Ren, G., Jeewon, R., Maharachchikumbura, S., Phukhamsakda, C., Mapook, A. y Hyde, K. (2021). Fungal diversity notes 1387-1511: taxonomic and phylogenetic contributions on genera and species of fungal taxa. *Fungal Diversity* 111 (1): 1-335. <https://doi.org/10.1007/s13225-021-00489-3>
- Buchanan, P. K. (2001). Aphyllophorales in Australasia. *Australian Systematic Botany* 14 (3): 417-437. <https://doi.org/10.1071/SB99033>
- Chikowski, R. S., Lira, C. R. S., Larsson, K. H. y Gibertoni, T. B. (2020). A checklist of Corticioid Fungi (Agaricomycetes, Basidiomycota) from Brazil. *Mycotaxon* 135 (2): 467. <https://doi.org/10.5248/135.467>
- Dai, Y. C., Xue, H. J., Vlasák, J., Rajchenberg, M., Wang, B. y Zhou, L. W. (2014). Phylogeny and global diversity of *Polyporus* group *Melanopus* (Polyporales, Basidiomycota). *Fungal Diversity* 64 (1): 133-144. <https://doi.org/10.1007/s13225-013-0248-3>
- Donk, M. A. (1964). A conspectus of the families of Aphyllophorales. *Persoonia* 3 (2): 199-324.
- Drechsler-Santos, E. R., Robledo, G. L., Lima-Junior, N.C., Malosso, E., Reck, M. A., Gibertoni, T. B., Cavalcanti, M. A. Q. y Rajchenberg, M. (2016). *Phellinotus*, a new neotropical genus in the Hymenochaetaceae (Basidiomycota, Hymenochaetales). *Phytotaxa* 261 (3): 218-239. <https://doi.org/10.11646/phytotaxa.261.3.2>
- Eriksson, J., Hjortstam, K. y Ryvarden, L. (1981). The Corticiaceae of North Europe,

- vol. 6: *Phlebia* - *Sarcodontia*. Fungiflora. Oslo. Norway.
- Fernández-López, J., Telleria, M. T., Dueñas, M., Laguna-Castro, M., Schliep, K. y Martín, M. P. (2020). Linking morphological and molecular sources to disentangle the case of *Xylodon australis*. *Scientific reports* 10 (1): 1-14. <https://doi.org/10.1038/s41598-020-78399-8>
- Fuentes, N., Marticorena, A., Saldaña, A., Jerez, V., Ortiz, J.C., Victoriano, P., Moreno, R.A., Larraín, J., Villaseñor-Parada, C., Palfner, G. y Sánchez, P. (2020). Multi-taxa inventory of naturalized species in Chile. *NeoBiota* 60: 25-41. <https://doi.org/10.3897/neobiota.60.55366>
- Garnica, S., Sandoval-Leiva, P. y Riess, K. (2021). Phylogenetic relationships in the genus *Podoserpula* and description of *P. aliweni*, a new species from Chile. *Mycologia* 113 (5): 1110-1121. <https://doi.org/10.1080/00275514.2021.1927422>
- Ghobad-Nejhad, M. y Dai, Y. C. (2007). The genus *Phellinus* s. l. (Basidiomycota) in Iran. *Mycotaxon* 101: 201-222.
- Gorjón, S. P. (2020). Genera of corticioid fungi: keys, nomenclature and taxonomy. *Studies in Fungi* 5 (1): 125-309. <https://doi.org/10.5943/sif/5/1/12>
- Gorjón, S. P. y Bernicchia, A. (2013). Threats and state of conservation of aphyllorphoid fungi in the Mediterranean. *Acta Mycologica* 48 (2): 247-255. <https://dx.doi.org/10.5586/am.2013.026>
- Gorjón, S. P. y Hallenberg, N. (2013). Some new species and a first checklist of corticioid fungi (Basidiomycota) from Chile. *Mycological Progress* 12 (2): 185-192. <https://doi.org/10.1007/s11557-012-0824-z>
- Grinbergs, D., Chilian, J., Hahn, C., Reyes, M., Isla, M., France, A. y Børve, J. (2021). Silverleaf (*Chondrostereum purpureum*) Effects on Japanese Plum (*Prunus salicina*). *Plants* 10 (12): 2777. <http://dx.doi.org/10.3390/plants10122777>
- Hamberg, L., Saksa, T. y Hantula, J. (2021). Role and function of *Chondrostereum purpureum* in biocontrol of trees. *Applied Microbiology and Biotechnology* 105: 431-440. <https://doi.org/10.1007/s00253-020-11053-5>
- Heilmann-Clausen, J., Barron, E.S., Boddy, L., Dahlberg, A., Griffith, G.W., Nordén, J., Ovaskainen, O., Perini, C., Senn-Irlet, B. y Halme, P. (2015) [2014]. A fungal perspective on conservation biology. *Conservation Biology* 29: 61-68. <https://doi.org/10.1111/cobi.12388>
- Index Fungorum (2022). Index Fungorum. Royal Botanic Gardens Kew, Landcare Research-NZ and Institute of Microbiology, Chinese Academy of Science. Disponible en: <http://www.indexfungorum.org/Names/Names.asp>
- IPNI (2022). International Plant Names Index. The Royal Botanic Gardens, Kew, Harvard University Herbaria & Libraries and Australian National Botanic Gardens. Disponible en: <http://www.ipni.org>
- Kirk, P. M., Cannon, P. W., Minter, D. W. y Stalpers, J. A. (2008). Dictionary of the Fungi. Décima edición. Wallingford, UK. CABI Publishing. 771 pp.
- Kotiranta, H., Saarenoksa, R. y Kytovuori, I. (2009). Aphyllorphoid Fungi of Finland. Luomus, Luonnontieteen Keskusmuseo, Helsingin.
- Lira, C. R. S., Nogueira-Melo, G. S., Ryvarde, L., y Gibertoni, T. B. (2015). A checklist of Hymenochaetaceae from Northeast Brazil. *Mycotaxon* 130 (4): 1213-1214. <https://doi.org/10.5248/130.1213>

- Lücking, R. (2020). Three challenges to contemporaneous taxonomy from a lichenomycological perspective. *Megataxa* 1 (1): 78-103. <https://doi.org/10.11646/megataxa.1.1.16>
- Martínez, S. y Nakasone, K. K. (2010). New records and checklist of corticioid Basidiomycota from Uruguay. *Mycotaxon* 114: 481-484.
- Meiras-Ottoni, A., Araujo-Neta, L. S. y Gibertoni, T. B. (2017). A checklist of clavarioid fungi (Agaricomycetes) recorded in Brazil. *Mycotaxon* 132 (1): 241. <https://doi.org/10.5248/132.241>
- OpenStreetMap contributors. (2022) OpenStreetMap Project y OpenStreetMap Foundation. Disponible en: <https://www.openstreetmap.org>
- Oyanedel, R., Hinsley, A., Dentinger, B. T., Milner Gulland, E. J. y Furci, G. (2022). A way forward for wild fungi in international sustainability policy. *Conservation Letters*: e12882. <https://doi.org/10.1111/conl.12882>
- Palacio, M., Robledo, G. L., Reck, M. A., Grassi, E., Góes-Neto, A. y Drechsler-Santos, E. R. (2017). Decrypting the *Polyporus dictyopus* complex: Recovery of *Atroporus* Ryvarden and segregation of *Neodictyopus* gen. nov. (Polyporales, Basidiomycota). *Plos One* 12 (10): e0186183. <https://doi.org/10.1371/journal.pone.0186183>
- Pearce, T. R., Antonelli, A., Brearley, F. Q., Couch, C., Campostrini Forzza, R., Gonçalves, S. C., Magassouba, S., Morim, M. P., Mueller, G. M., Nic Lughadha, E. y Obreza, M. (2020). International collaboration between collections-based institutes for halting biodiversity loss and unlocking the useful properties of plants and fungi. *Plants, People, Planet* 2 (5): 515-534. <https://doi.org/10.1002/ppp3.10149>
- POWO (2022). Plants of the World Online. Royal Botanic Gardens Kew. Disponible en: <http://powo.science.kew.org>
- QGIS (2022). QGIS Geographic Information System. QGIS Association. Disponible en: <http://www.qgis.org>
- Rajchenberg, M. (2006). Los políporos (Basidiomycetes) de los bosques Andino Patagónicos de Argentina. *Bibliotheca Mycologica*. 201, J. Cramer, Berlin, Stuttgart.
- Rajchenberg, M., Pildain, M. B., de Errasti, A., Riquelme, C., Becerra, J., Torres-Díaz, C. y Cabrera-Pardo, J. R. (2021). Species and genera in *Aleurodiscus* sensu lato as viewed from the Southern Hemisphere. *Mycologia* 113 (6): 1264-1277. <https://doi.org/10.1080/00275514.2021.1940671>
- Riquelme, C. y Rajchenberg, M. (2021). Aphyllophoroid fungi (Basidiomycota) of Chile: An annotated checklist. *Mycotaxon* 136 (3): 691-691. <https://doi.org/10.5248/136.691>
- Robert V., Vu D., Amor A. B., van de Wiele N., Brouwer C., Jabas B., Szoke S., Dridi A., Triki M., Ben Daoud S., Chouchen O., Vaas L., de Cock A., Stalpers J.A., Stalpers D., Verkley G. J., Groenewald M., Dos Santos F. B., Stegehuis G., Li W., Wu L., Zhang R., Ma J., Zhou M., Gorjón S. P., Eurwilaichitr L., Ingsriswang S., Hansen K., Schoch C., Robbertse B., Irinyi L., Meyer W., Cardinali G., Hawksworth D. L., Taylor J. W. y Crous P. W. (2013). MycoBank gearing up for new horizons. *IMA fungus* 4 (2): 371-379. <https://doi.org/10.5598/ima-fungus.2013.04.02.16>

- Robledo, G. L. y Rajchenberg, M. (2007). South American polypores: first annotated checklist from Argentinean Yungas. *Mycotaxon* 100 (1): 5-9.
- Ryvarden, L. (2009). Stereoid fungi of America. Synopsis Fungorum 28. Fungiflora.
- Ryvarden, L. y Melo, I. (2014). Poroid fungi of Europe. (2da. Ed). *Synopsis Fungorum* 31. Fungiflora.
- Salvador-Montoya, C. A., Popoff, O. F., Goes-Neto, A. y Drechsler-Santos, E. R. (2020). Global phylogenetic and morphological reassessment of *Fomitiporella* s. l. (Hymenochaetales, Basidiomycota): taxonomic delimitation of *Fomitiporella* s. s. and segregation of *Rajchenbergia*, gen. nov. *Plant Systematics and Evolution* 306 (2): 1-27. <https://doi.org/10.1007/s00606-020-01648-w>
- Stalpers, J. A. (1978). Identification of wood-inhabiting Aphyllophorales in pure culture. *Studies in Mycology* 16. Centraalbureau voor Schimmelcultures.
- Stalpers, J. A. (1996). The aphyllophoraceous fungi II. Keys to the species of the Hericiales. *Studies in Mycology* 40. Centraalbureau voor Schimmelcultures.
- Thiers, B. (2022) Index Herbariorum: a global directory of public herbaria and associated staff. New York Botanical Garden's Virtual Herbarium. Disponible en <http://sweetgum.nybg.org/ih>
- Vasco-Palacios, A. M. y Franco-Molano, A. E. (2013). Diversity of Colombian macrofungi (Ascomycota-Basidiomycota). *Mycotaxon* 121 (1): 499-500. <https://doi.org/10.5248/121.499>
- Westphalen, M. C., Rajchenberg, M., Tomšovský, M. y Gugliotta, A. M. (2018). A re-evaluation of Neotropical *Junghuhnia* s. lat. (Polyporales, Basidiomycota) based on morphological and multigene analyses. *Persoonia-Molecular Phylogeny and Evolution of Fungi* 41 (1): 130-141. <https://doi.org/10.3767/persoonia.2018.41.07>
- Zhou, J. L., Zhu, L., Chen, H. y Cui, B. K. (2016). Taxonomy and phylogeny of *Polyporus* group *Melanopus* (Polyporales, Basidiomycota) from China. *PLoS One* 11(8): e0159495. <https://doi.org/10.1371/journal.pone.0159495>

MATERIAL SUPLEMENTARIO

Material suplementario 1: <https://doi.org/10.6084/m9.figshare.20000249.v1>

FIGURAS SUPLEMENTARIAS

Fig. 1S. *Neodictyopus dictyopus* (AR04 | CONC-F 2097)

<https://doi.org/10.6084/m9.figshare.19985090>

Fig. 2S. *Neolentiporus maculatissimus* (AR08 | CONC-F 2099)

<https://doi.org/10.6084/m9.figshare.20000111>

Fig. 3S. *Neodictyopus dictyopus* (AR09 | CONC-F 2098)

<https://doi.org/10.6084/m9.figshare.20000120>

Fig. 4AS. *Gloeosoma decorticans* (AR11 | CONC-F 2094)

<https://doi.org/10.6084/m9.figshare.20000126>

Fig. 4BS. *Gloeosoma decorticans* (AR11 | CONC-F 2094)

<https://doi.org/10.6084/m9.figshare.20000132>

Fig. 5S. *Fuscoporia senex* (CR18017)

<https://doi.org/10.6084/m9.figshare.20000198>

Fig. 6S. *Terana coerulea* (CR19040 | CONC-F 2104)

<https://doi.org/10.6084/m9.figshare.20000201>

Fig. 7S. *Chondrostereum purpureum* (CR19047)

<https://doi.org/10.6084/m9.figshare.20000204>

Fig. 8S. *Abortiporus biennis* (CR22001 | CONC-F 2090)

<https://doi.org/10.6084/m9.figshare.20000207>

Fig. 9S. *Hericium coralloides* (CR22003)

<https://doi.org/10.6084/m9.figshare.20000210>

Fig. 10S. *Fuscoporia senex* (CR22005 | CONC-F 2093)

<https://doi.org/10.6084/m9.figshare.20000222>

Fig. 11S. *Xylodon magallanesii* (CR22007)

<https://doi.org/10.6084/m9.figshare.20000231>

Fig. 12S. *Fomitiporella umbrinella* (CR22016 | CONC-F 2091)

<https://doi.org/10.6084/m9.figshare.20000234>

Fig. 13S. *Gloeosoma decorticans* (CR22030)

<https://doi.org/10.6084/m9.figshare.20000237>

Fig. 14S. *Podoserpula alizweni* (CR22048 | CONC-F 2102)

<https://doi.org/10.6084/m9.figshare.20000240>

Fig. 15S. *Picipes austroandinus* (EGP-125 | CONC-F 2101)

<https://doi.org/10.6084/m9.figshare.20000243>

Fig. 16S. *Neodictyopus dictyopus* (SACH-009 | CONC-F 2096)

<https://doi.org/10.6084/m9.figshare.20000246>