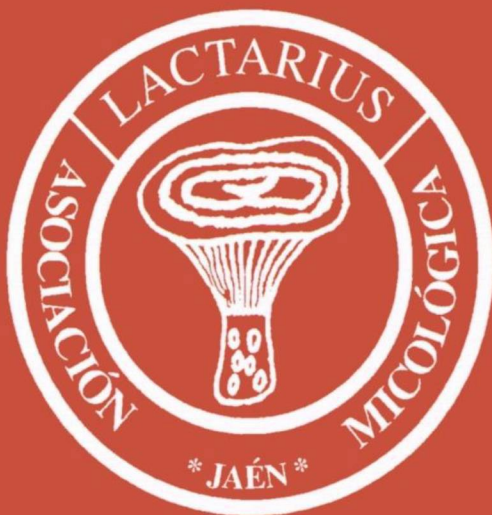


LACTARIUS

BOLETÍN DE LA SOCIEDAD MICOLÓGICA
“LACTARIUS”
DECANA EN ANDALUCÍA



BIOLOGÍA VEGETAL
FACULTAD DE CIENCIAS EXPERIMENTALES
JAÉN (ESPAÑA) – 2025

LACTARIUS

Nº 33. BOLETÍN DE LA SOCIEDAD MICOLÓGICA
“LACTARIUS”

DECANA EN ANDALUCÍA



BIOLOGÍA VEGETAL

FACULTAD DE CIENCIAS EXPERIMENTALES

JAÉN (ESPAÑA) – 2025

Edita: Asociación Micológica “LACTARIUS”

*Facultad de Ciencias Experimentales.
23071 Jaén (España)*

400 ejemplares

Publicado en noviembre de 2025

*Este boletín contiene artículos científicos y
comentarios sobre el mundo de las “Setas”*

Depósito legal; J 899- 1991

LACTARIUS

ISSN: 1132-2365 / ISSN-e: 2695-6810

WEB: <http://www.lactarius.org/>



IN MEMORIAM
CARLOS FERNÁNDEZ LÓPEZ

Por Felipe **JIMÉNEZ ANTONIO**

Lactarius 33: 1- 3 (2025). ISSN: 1132-2365; ISSN-e: 2695-6810

Este año, y en este mismo Boletín, hemos de lamentar la pérdida de una persona central en el devenir de nuestra *Asociación Micológica Lactarius*, desde su fundación en 1988, hasta su adiós definitivo en este año 2025.

Una charla sobre Micología en la Universidad Popular de Jaén, fue el germen y origen de la Asociación. Tras este origen, pronto nos pusimos en contacto con el profesor de Biología Vegetal y Ecología de la Universidad de Jaén, Don Carlos Fernández López, con el fin de imprimir a la misma un carácter científico. Pronto nos abrió las puertas de su

Departamento, y desde entonces su colaboración ha sido plena, ha participado en las numerosas actividades que hemos organizado, aunque siempre ha permanecido en la sombra, pues incluso nos ha sido difícil conseguir una foto suya.

Gracias a esta colaboración, pudimos contar, durante varios años, con un despacho, para recibir los “lunes micológicos”, las diversas recolectas de nuestros socios, con el fin de intentar determinar los distintos ejemplares; esta actividad duró pocos años, pues la distancia suponía un inconveniente para todos.

Pronto organizó salidas, con grupos de alumnos, para la recolecta de hongos por la diversidad de hábitat de nuestra provincia. De estos grupos, surgió, gracias a su interés y entrega, un reducido número de alumnos, interesados en el estudio de estos apasionantes seres, y que supusieron un apoyo en cuantas actividades organizáramos.

La colaboración de Carlos Fernández, no solo se limitó al aspecto científico, también colaboró en el aspecto económico, pues a través de su Departamento recibíamos aportaciones que perduran en la actualidad. No podemos tampoco olvidar que nuestra sede social residía en la propia Universidad, donde celebrábamos nuestras reuniones.

En la actualidad, esta colaboración continúa, con uno de ese grupo de alumnos, Luis Ruiz Valenzuela, que supone ese puente y enlace entre nuestra Asociación y la Universidad.

Carlos Fernández era también un hombre profundamente religioso, entregado a su labor docente, con numerosas publicaciones so-

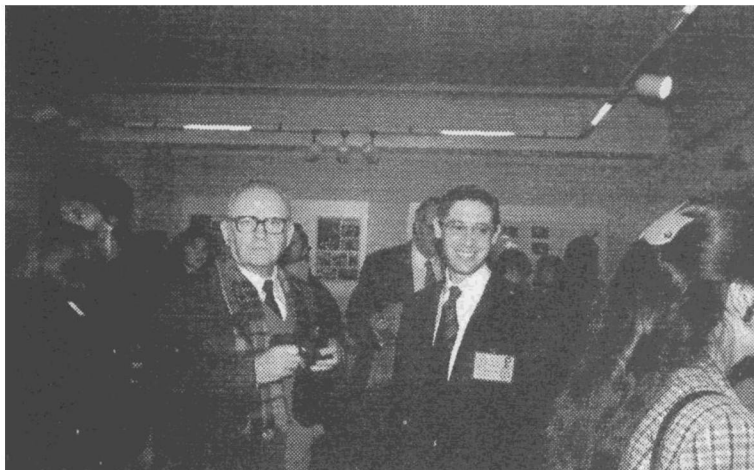
bre el campo de la Botánica. En el número dos de nuestro Boletín, publicó un interesante artículo titulado "*Algo sobre los cercados en la provincia de Jaén*", donde analiza la influencia de los herbívoros sobre la vegetación natural de nuestros Parques de Sierra Mágina y Cazorla Segura y las Villas. En el número tres también publicó otro artículo sobre las repoblaciones en la provincia de Jaén. Y en el número 18 aparece otro artículo sobre el uso y aplicación de las plantas aromáticas. No menciono otros artículos en colaboración, por no hacer una lista excesivamente larga. Es también el creador y responsable de un amplio Herbario, que hoy continúan sus sucesores.

En el Boletín número 1, ya hicimos mención a su valiosa colaboración, motivo por el cual llegamos a nombrarlo Socio de Honor.

Por todo ello, amigo Carlos, deseamos que estés por "ahí arriba", y descansas en PAZ.

Felipe Jiménez Antonio

IN MEMORIAM
CARLOS FERNÁNDEZ LÓPEZ



Exposición (1.993).- *Carlos Fernández, junto a profesores de la Facultad de Farmacia de Granada.*



Carlos Fernández en el acto inaugural de la Exposición Temporal del Herbario JAÉN, celebrado el 2 de febrero de 2023, en el Campus de Las Lagunillas



IN MEMORIAM
PEPE ROMERO

Por Felipe **JIMÉNEZ ANTONIO**
Juan de Dios **REYES GARCÍA**

Lactarius 33: 4- 7 (2025). ISSN: 1132-2365; ISSN-e: 2695-6810

Por desgracia o ley de vida, ya hemos perdido y dejado atrás a varios miembros de la Asociación Lactarius; tenemos muy reciente, y no podemos olvidar a nuestro anterior Secretario, o mejor, nuestro querido amigo Pepe Llaveró.

En esta ocasión tenemos que lamentar la pérdida de, además de socio, entrañable amigo Pepe Romero.

Hace unos días me llegó una foto suya, haciendo gala de su eterna sonrisa, mostrando orgullo-

so, la que consideramos segunda recolección de *Amanita caesarea*. Recuerdo perfectamente ese día, que entre otros, nos acompañaba Enrique, en la carretera de regreso de sierra Morena, Andújar.

He dicho amigo entrañable, pero también curioso personaje, que nos ha llenado de anécdotas en nuestros innumerables paseos micológicos.

Siempre recordaremos su impaciencia en la búsqueda de las ansiadas setas; no podremos olvidar su repetida frase: “¡Vámonos, aquí no hay nada!”, cuando apenas habíamos iniciado el paseo. Esta frase ya la hacíamos nuestra, pues éramos nosotros los que, en su ausencia, la pronunciábamos.

Tampoco olvidaremos, al comenzar nuestra búsqueda, oír a Enrique, o a Eduardo, o a mí mismo decir: ¿Dónde está Pepe?, pues pronto lo perdíamos de vista, en esa, su impaciencia por echar sus primeros ejemplares en la

cesta. Este hecho ya no nos extrañaba, pues a pesar de insistirle en que no se retirase de nosotros, pronto exclamábamos: ¡Ya se nos ha perdido Pepe!, tampoco nos extrañaba, que transcurrido un rato sonara uno de nuestros teléfonos: ¿Dónde estáis?

Viendo la mencionada foto con la *Amanita caesarea*, y otras con su carga de espárragos, me cuesta un enorme trabajo, el pensar que ya no está entre nosotros, y pienso que más dura sentiremos su ausencia, en nuestras próximas salidas, en las que ya no escuchemos esa frase, ya grabada en nuestra mente, y darnos cuenta que sin iniciar nuestros paseos, ya lo habremos perdido ... para siempre.

¡Pepe te echaremos de menos!
¡Que descanses en PAZ!

Felipe Jiménez Antonio

IN MEMORIAM
PEPE ROMERO



Con Pepe Romero me unía una sincera amistad que trascendía al mundo de las setas. Nos comunicábamos frecuentemente a través de Wapshapp, siempre dispuesto a derrochar buen humor. Hacia finales del mes de Junio recibí una llamada telefónica suya, en la que me comunicaba con una asombrosa entereza el triste diagnóstico de la enfermedad que acabó prácticamente en veinte días con su vida. Derrochaba tanto optimismo, demostraba tal tranquilidad, que más bien parecía que quería despedirse sin dar ruido, como así ocurrió.

Forjado a sí mismo, como tantos españoles en la década de los sesenta, emigró a Alemania para buscarse la vida; allí trabajó en fábricas cerveceras, hasta que recaló en Jaén, en su fábrica del Alcázar hasta su jubilación.

Han sido muchos años saliendo juntos al campo, muchas las excursiones e innumerables anécdotas que se vienen juntas a la memoria, pero que desde la perspectiva, nos recuerda su gran sentido del humor y su plena disposición a colaborar en cuanto se le pidiese.

Si difícil y triste fue la noticia de tu muerte, querido amigo, más

IN MEMORIAM
PEPE ROMERO

difícil se nos presentan las veladas en El Cantalar sin tu presencia, pues entorno a tu persona formábamos un equipo de amigos en los que tú eras el personaje central.

Amigo Pepe espero que ahora te hayas reencontrado con otros dos grandes amigos, Pepe Delga-

do y Pepe Llaveró, a los que como tú siempre tendremos presentes en la memoria de nuestra Asociación.

AMIGO PEPE DESCANSA
EN PAZ

Juan de Dios Reyes García

1.- SETAS DE OTOÑO EN JAÉN. AÑO 2024

Enrique MALAGÓN GUTIÉRREZ
Antonio David EXPÓSITO GÓMEZ

*Asociación Micológica "Lactarius".
Facultad de Ciencias Experimentales.-Jaén
E-23071.-Jaén (España)*

Lactarius 33: 8-18 (2025). ISSN: 1132-2365; ISSN-e: 2695-6810

RESUMEN: Presentamos el listado de las especies recolectadas en 2024 en distintos enclaves geográficos de la provincia de Jaén (Sur de la Península Ibérica) y expuestas en diferentes exposiciones micológicas propiciadas por *Asociación Micológica "Lactarius"* y los *ayuntamientos respectivos*: XXII Jornadas Micológicas de Siles, IV Jornadas Micológicas de Orcera, Jornadas Micológicas de Despeñaperros (Santa Elena) y XXXV Exposición de Setas y Plantas de Jaén celebrada, este año, en La Carolina (Jaén)

ABSTRACT: We present the list of species collected in 2024 in different geographical enclaves of the province of Jaén (South of the Iberian Peninsula) and exhibited in different mycological exhibitions promoted by the "Lactarius" Mycological Association and the respective town councils: XXII Siles Mycological Conference, IV Orcera Mycological Conference, Despeñaperros Mycological Conference (Santa Elena) and XXXV Jaén Mushroom and Plant Exhibition held, this year, in La Carolina (Jaén)

Siguiendo lo publicado otras veces – Bol. Inst. Est. Giennenses 144: 287-301 (1991); Lactarius 1: 23-31 (1992); 2: 19-31 (1993); 3: 26-37 (1994); 4: 75-88 (1995); 5: 102-106 (1996); 6: 91-100 (1997); 7: 29-40 (1998); 8: 32-41 (1999); 9: 41-48 (2000); 10: 81-92 (2001);

11: 70-83 (2002); 12: 88-102 (2003); 13: 41-54 (2004); 14: 38-72 (2005); 15: 37-52 (2006); 16: 16-33 (2007); 18: 46-59 (2009); 19: 3-9 (2010); 20: 3-10 (2011); 21: 3-13 (2012); 24: 5-13 (2015); 25: 5-11 (2016); 26: 5-11 (2017); 27: 1-3 (2018); 28: 1-9

(2019); 29: 9-14 (2021); 30: 8-12 (2022); 31: 18-23 (2023); 32: 1-18 (2024) hemos realizado una lista de especies de hongos superiores recolectados en el otoño del 2024.

Se han visitado los términos municipales de las siguientes localidades de la provincia de Jaén: Andújar (Las Viñas, Alcaparrosa, Lugar Nuevo), Cazorla (La Iruela, El Cantalar), Jaén (El Neveral, Cañada Azadillas.), Linares (La Garza, alrededores), Santa Elena (Despeñaperros, La Aliseda, La Fernandina, Miranda del Rey), Orcera y Siles, en los parajes de Los Anchos, Los Negros, Las Acebeas, Montesinos, La Morringa, La Laguna y Riopar...

Nuestro agradecimiento a todos los asociados a la A. *Micológica Lactarius*, vecinos de las localidades de Siles, Orcera, Santa Elena y La Carolina, y amantes de la Naturaleza que aportaron sus recolectas así como a los respectivos Ayuntamientos de cada localidad, donde se desarrollaron las distintas Jornadas Micológicas, por su colaboración.

En esta relación se recogen 248 taxones diferenciados, expuestos en los distintos eventos celebrados por la *Asociación Micológica "Lactarius"* en la provincia de Jaén, durante el otoño de 2024, de los cuales han quedado constancia de 3 eventos, habiéndose expuesto más de 344 ejemplares, (solamente se menciona un mismo taxón por cada evento micológico).

Este año no se refleja la relación correspondiente a la Exposición celebrada en Orcera, por no disponer de una relación fidedigna de los taxones expuestos.

Los nombres en negrita se corresponden con aquellas especies que figuraron en las distintas Exposiciones organizadas por la *Asociación Micológica "Lactarius"* dentro de la provincia de Jaén y recolectados en la misma.

(*) Cabe destacar que se incluyen 18 taxones no referenciados anteriormente en las Exposiciones celebradas por "*Lactarius*" a lo largo de su trayectoria.

	Cód.	Nº ejemplares
ExpoSiles 2024	1	160
ExpoSanta Elena 2024	2	72
ExpoJaén (La Carolina) 2024	3	112
<i>Número total ejemplares expuestos</i>		<i>344</i>

Total taxones diferenciados 248

RELACIÓN ALFABÉTICA DE TAXONES EXPUESTOS (2024)

s	Taxón	Ex		
	<i>Abortiporus biennis</i> (Bull. ex Fr.) Singer.	1/	<i>Amanita mairei</i> Foley.	2/
	<i>Agaricus campestris</i> L. ex Fr.	2/	<i>Amanita muscaria</i> (L. ex Fr.) Hook.	1/2/3/
	<i>Agaricus impudicus</i> (Rea) Pilát.	1/	<i>Amanita ovoidea</i> (Bull. ex Fr.) Quélet.	1/
	<i>Agaricus macrosporus</i> Mont.	1/	<i>Amanita pantherina</i> (DC. ex Fr.) Krombh.	1/3/
	<i>Agaricus porphyrizon</i> P. D. Orton.	3/	<i>Amanita phalloides</i> (Link. ex Fr.) Secr.	1/2/3/
	<i>Agaricus sylvaticus</i> Schaef	3/	<i>Amanita rubescens</i> (Pers. ex Fr.) Gray.	3/
	<i>Agaricus sylvicola</i> (Vittad.) Peck	2/3/	<i>Amanita vaginata</i> (Bull. ex Fr.) Vittad.	1/3/
	<i>Agaricus xantodherma</i> (Genev.) Richon & Roze	1/	<i>Amanitopsis</i> s.p	3/
	<i>Agrocybe aegerita</i> (Briq.) Singer	1/3/	<i>Armillaria mellea</i> (Vahlex Fr.) Kummer.	1/3/
	<i>Aleuria aurantia</i> (Fr.) Fuckel.	1/	<i>Astraeus hygrometricus</i> (Pers.) Morgan.	3/
	<i>Amanita battarrae</i> (Boud.) Bon	3/	<i>Baeospora myosura</i> (Fr.) Singer.	3/
	<i>Amanita caesarea</i> (Scop. ex Fr.) Grév.	3/	<i>Boletopsis leucomelaena</i> Persoon.	1/2/
	<i>Amanita ceciliae</i> (Berk. & Broome) Bas.	3/	* <i>Boletus queletii</i> Schulzer	1/
	<i>Amanita cistetorum</i> Contu & Pacioni.	2/	<i>Bovista Plumbea</i> Pers. ex Pers.	3/
	<i>Amanita citrina</i> (Schaeff.) Pers.	1/2/	<i>Calvatia utriformis</i> (Bull.: Pers.) Jaap	1/2/3/
	<i>Amanita curtipes</i> E. J. Gilbert.	2/3/	<i>Cantharellus cibarius</i> Fr.	1/
	<i>Amanita gemmata</i> (Fries) Gillet.	3/	<i>Chroogomphus fulmineus</i> (R. Heim) Courtec.	1/2/
	<i>Amanita inaurata</i> Secr. ex Gillet	1/	<i>Chroogomphus rutilus</i> (Schff. ex Fr.) O. K. Miller.	2/
	<i>Amanita junquillea</i> Quélet.	1/		

<i>Clavariadelphus pistillaris</i> (Fr.) Donk.	3/	* <i>Cortinarius caninus</i> (Fr.) Fr.	1/
<i>Clavariadelphus truncatus</i> (Quél.) Donk.	1/	<i>Cortinarius cotoneus</i> Fr.	1/
<i>Clavulina rugosa</i> (Fr.) Schroeter.	2/	<i>Cortinarius croceus</i> (Schaeff.) Gray	1/
<i>Clitocybe alexandri</i> (Gillet) Konrad.	3/	<i>Cortinarius elatior</i> Fr.	3/
<i>Clitocybe costata</i> (Kühner & Romagn.)	3/	<i>Cortinarius glaucopus</i> (Schaeff.) Gray	1/
<i>Clitocybe font - queri</i> (R. Heim)	2/3/	<i>Cortinarius infractus</i> (Pers. ex Fr.) Fr.	1/
<i>Clitocybe geotropa</i> (Bull. ex Fr.) Quélet.	1/3/	* <i>Cortinarius magicus</i> Eichhorn	1/
<i>Clitocybe gibba</i> (Pers. ex Fr.) P. Kumm.	1/3/	<i>Cortinarius murellensis</i> Cors. Gut. Balladara, Cadiñanos, Palazón y Mahiques	1/
<i>Clitocybe merachroa</i> (Fr.) P. Kumm.	3/	<i>Cortinarius subcaninus</i> (Maire)	2/
<i>Clitocybe meridionalis</i> (Bon) P. Roux,	2/	<i>Cortinarius subturibulosus</i> (Kizlik y Trescol)	1/
<i>Clitocybe nebularis</i> (Barsch.: Fr.) Kumm.	2/	* <i>Cortinarius subvariiformis</i> Bidaud	1/
<i>Clitocybe odora</i> (Bull. ex Fr.) Kumm.	1/	* <i>Cortinarius terpsichores</i> Melot	1/
<i>Clitocybe phyllophila</i> var. <i>ornamentalis</i> (Velen.) Raithelh.	2/	<i>Cortinarius trivialis</i> J. Lange	1/2/3/
<i>Clitocybe rivulosa</i> (Pers. ex Fr.) Kummer.	1/3/	<i>Crucibulum laeve</i> (Huds. ex Relham) Kambly.	1/
<i>Clitocybe sinopica</i> (Fr.) Kumm.	3/	<i>Cystoderma amianthinum</i> (Scolopoli ex Fr.) Fayod.	1/
<i>Collybia butyracea</i> (Bull. ex Fr.) Quél.	1/3/	<i>Cystoderma granucorum</i> (Batsch.) Fayod.	1/
<i>Collybia dryophila</i> (Bull.) P. Kumm.	1/	<i>Cystoderma terryi</i> (Beck. & Broome) Harmaja.	1/
<i>Coprinus comatus</i> (Müll.: Fr.) S. F. Gray.	1/3/	<i>Daedalea quercina</i> Linné ex Fr.	1/
<i>Coprinus micaceus</i> (Bull. ex Fr.) Fr.	3/	<i>Daldinia concéntrica</i> (Bolt. ex Fr.) Ces. & de Not.	3/
<i>Cortinarius anomalellus</i> (Fr.) Fr.	1/	<i>Entoloma incanum</i> (Fr.) Hesler	1/
<i>Cortinarius assiduus</i> (Mahiques, A. Ortega y Bidaud)	3/	<i>Entoloma lazulinum</i> (Fr.) Noordel.	1/
<i>Cortinarius aurilicis</i> Chevassut y Trescol	1/	<i>Entoloma lividum</i> (Bull.) Quél.	3/
<i>Cortinarius balteatocumatilis</i> Rob. Henry.	1/	<i>Entoloma saundersii</i> (Fr.) Sacc.	3/
* <i>Cortinarius boudieri</i> Rob. Henry	2/	<i>Fomitopsis pinicola</i> (Sw. ex Fr.) P. Karst.	1/
<i>Cortinarius caeruleus</i> (Schaeff.) Fr.	3/	<i>Galerina marginata</i> (Fr.) Kühner.	1/2/
<i>Cortinarius caligatus</i> Malençon.	1/	* <i>Galeropsis lateritia</i> (Watling) G. Moreno, Heykoop & Illana	1/
		<i>Gastrum mínimum</i> Schwein.	1/
		* <i>Gastrum quadrifidum</i> Pers.	1/
		* <i>Guepinia helvelloides</i> (DC.) P.	1/

<i>Gymnopilus penetrans</i> (Fr. ex Fr.) Murr.	1/2/3/	<i>Hygrophorus russula</i> (Schaeff. Ex Fr.) Kauffman	1/
<i>Gymnopilus spectabilis</i> (Fr.) Singer.	3/	<i>Hypholoma fasciculare</i> (Huds. ex Fr.) Kummer.	1/3/
<i>Gymnopilus suberis</i> (Maire) Singer	2/	<i>Inocybe bongardii</i> (Weinm.) Quélet.	1/
<i>Gyromitra infula</i> (Schff.) Fr.	1/	<i>Inocybe dulcamara</i> (Alb. & Schw.: Fr.) Kummer.	1/
<i>Hebeloma edurum</i> Métrod ex Bon	1/	<i>Inocybe geophylla</i> (Bull.) P. Kumm.	2/
<i>Hebeloma sarcophyllum</i> (Peck) Sacc.	2/	<i>Inocybe geophylla</i> var. <i>lilacina</i> Pers. Gill.	3/
<i>Hebeloma sinapizans</i> (PauL. ex Fr.) Gillet s. Kühner & Romagn.	1/	<i>Inocybe rimosa</i> (Bull. ex Fr.) P. Kumm.	2/3/
<i>Helvella lacunosa</i> Afz. ex Fr.	1/	<i>Ischnoderma benzoinum</i> (Wa- hlenb. ex Fr.) Karsten.	1/
<i>Hemimycena lactea</i> (Pers.) Singer	1/	<i>Laccaria laccata</i> (Scop. ex Fr.) Berk. & Broome	1/2/3/
= <i>Hemimycena delicatella</i> (Peck) Singer		<i>Lactarius atlanticus</i> Bon.	1/
<i>Hohenbuehelia geogenia</i> (D.C. ex Fr.) Sing.	1/	<i>Lactarius camphoratus</i> (Bulliard ex Fr.) Fr.	1/
<i>Hohenbuehelia mastrucata</i> (Fr.) Singer.	3/	<i>Lactarius chrysorrheus</i> (Fr.) Fr.	1/2/3/
<i>Hydnellum peckii</i> Banker	1/	<i>Lactarius cistophilus</i> Bon & Trim- bach	2/3/
<i>Hydnum repandum</i> L. ex Fr.	1/	<i>Lactarius deliciosus</i> (L. ex Fr.) S. F. Gray.	1/2/3/
<i>Hygrocybe acutoconica</i> (Clem.) Singer.	1/	<i>Lactarius mediterraneensis</i> (Llis- tosella & Bellú)	1/3/
<i>Hygrocybe conica</i> (Scop. ex Fr.) Kumm.	1/3/	* <i>Lactarius rugatus</i> Kühner & Romag.	2/3/
<i>Hygrophoropsis aurantiaca</i> (Wulfen) Maire	1/	<i>Lactarius semisanguifluus</i> Heim & Leclair.	1/
<i>Hygrophorus chrysodon</i> (Batsch) Fr.	2/	<i>Lactarius tesquorum</i> Maleçon.	2/3/
<i>Hygrophorus chrysodon</i> var. <i>cistophilus</i> Pérez de Greg., Roqué & Macau	2/	<i>Lactarius vinosus</i> (Quél.) Bataille	3/
<i>Hygrophorus eburneus</i> (Bull. ex Fr.) Fr.	1/2/3/	<i>Lactarius violaceus</i> (Barla) Bon	2/3/
<i>Hygrophorus gliocyclus</i> Fries.	1/	* <i>Lactarius zugazae</i> G. Moreno, Montoya, Bandala & Heykoop	2/
<i>Hygrophorus hypothejus</i> (Fr.) Fr	2/	<i>Leccinum lepidum</i> (H. Bouchet ex Essette) Bon & Contu	1/2/3/
<i>Hygrophorus latitabundus</i> Brit- zelm.	1/	<i>Leocarpus fragilis</i> (Dickson) Rostaf.	1/3/
<i>Hygrophorus persoonii</i> (Arnolds)	1/2/3/	<i>Lepiota aspera</i> (Pers. in Hofm.: Fr.) Quélet.	1/
<i>Hygrophorus roseodiscoideus</i> Bon & Chevassut.	1/2/	<i>Lepiota bruneoincarnata</i> Chod. & Mart.	1/2/3/

<i>Lepiota castanea</i> Quél. S. Candusso & Lanzoni.	1/	<i>Omphalotus olearius</i> (DC. ex Fr.) Singer	1/3/
<i>Lepiota clypeolaria</i> (Bull.) Quél.	1/	<i>Ossicaulis lignatilis</i> (Pers.) Red-head & Ginns.	2/
<i>Lepiota cristata</i> (Bolton ex Fr.) P. Kumm.	1/	<i>Otidea alutacea</i> (Pers.) Massee.	1/
<i>Lepiota phaeodisca</i> (Bellù) Contu & Luigi Curreli	1/	<i>Otidea onotica</i> (Pers.) Fuckel.	1/
<i>Lepista caespitosa</i> (Bres.) Sing.	3/	<i>Oudemansiella radicata</i> (Relh.: Fr.) Sing.	1/
<i>Lepista nuda</i> (Bull. ex Fr.) Cooke	1/2/3/	<i>Panaeolus papilionaceus</i> (Bull. ex Fr.) Quélet.	1/
<i>Lepista panaeolus</i> (Fr.) P. Karsten.	3/	<i>Panaeolus sphinctrinus</i> (Fr.) Quél.	1/
<i>Lepista sordida</i> (Schumach.) Singer	1/	<i>Paxillus panuoides</i> Fr.	1/
<i>Leucopaxillus gentianeus</i> (Quélet) Kotlaba.	1/	<i>Peziza phyllogena</i> Cooke	1/
<i>Limacella illinita</i> (Fr.) Murr.	1/	<i>Phallus hadriani</i> Vent.: Pers.	3/
<i>Lycoperdon molle</i> Pers. ex Pers.	1/2/3/	<i>Phellinus torulosus</i> (Pers.) Boud. & Galz.	3/
<i>Lycoperdon perlatum</i> Pers. ex Pers.	1/2/3/	<i>Phellodon niger</i> (Fr. ex Fr.) P. Karst.	1/
<i>Lyophyllum decastes</i> (Fr.) Singer.	1/2/	<i>Pholiota gummosa</i> (Lasch) Singer.	1/
* <i>Lyophyllum fumosum</i> (Pers.) PD Orton	1/	<i>Pholiota highlandensis</i> (Peck) Quadr.	2/
<i>Macrolepiota excoriata</i> (Schaeff. ex Fr.) Wasser	2/3/	<i>Pisolithus arhizus</i> (Scop. ex Pers.) Rauschert	1/
* <i>Macrolepiota heimii</i> Locq. ex Bon	3/	<i>Pleurotus eryngii</i> (D.C. ex Fr.) Quél.	1/
<i>Macrolepiota mastoidea</i> (Fr.) Singer.	1/3/	<i>Pleurotus eryngii</i> var. <i>ferulae</i> Lanzi	3/
<i>Macrolepiota phaeodisca</i> Bellù.	3/	<i>Psathyrella candolleana</i> (Fr. ex Fr.) Maire.	2/
<i>Macrolepiota procera</i> (Scop. ex Fr.) Singer	1/3/	<i>Pseudoclitocybe cyathiformis</i> (Bull.: Fr.) Singer.	1/
<i>Marasmius oreades</i> (Bolton ex Fr.) Fr.	3/	<i>Ramaria flava</i> (Schaeff. ex Fr.) Quél.	1/3/
<i>Melanoleuca excissa</i> (Fr.) Singer.	2/3/	<i>Ramaria stricta</i> (Fr.) Quél.	1/2/
<i>Melanoleuca graminicola</i> (Velen.) Kühner & Maire	3/	<i>Rhizopogon roseolus</i> (Corda in Sturm) Th. M. Fries.	1/
<i>Melanoleuca grammopodia</i> (Bull.) Murrill	3/	* <i>Rhodocybe popinalis</i> (Fr.) Sing.	1/
<i>Merulius tremellosus</i> Schrad.	1/	<i>Russula adusta</i> (Pers.) Fr.	1/3/
<i>Mucilago crustacea</i> Wiggers.	1/	<i>Russula amoenicolor</i> Romaneg.	1/3/
<i>Mycena pura</i> (Pers ex Fr.) Kumm.	3/	<i>Russula amoenolens</i> Romag.	1/3/
<i>Mycena rosea</i> (Bull.) Gramberg.	1/	* <i>Russula aurea</i> Pers.	1/
<i>Mycena seynii</i> Quélet.	1/	<i>Russula cessans</i> (A. Pearson)	1/2/3/

<i>Russula chloroides</i> (Krombk.) Bres.	1/2/3/	<i>Suillus bellini</i> (Inz.) Watl.	1/2/3/
<i>Russula cutrefracta</i> Cke.	3/	<i>Suillus granulatus</i> (L. ex Fr.) Roussel.	1/2/
<i>Russula cyanoxantha</i> (Sch.) Fr.	2/3/	<i>Suillus luteus</i> (L. ex Fr.) Roussel	1/
<i>Russula delicata</i> Fr.	1/2/3/	* <i>Suillus variegatus</i> (Sw.) Richon & Roze	1/
<i>Russula heterophylla</i> (Fr.) Fr.	3/	<i>Tapinella panuoides</i> (Fr. ex Fr.) Gilb.	1/
<i>Russula ilicis</i> (L.) Fr.	3/	<i>Torrencia pulchella</i> Bres.	3/
<i>Russula insignis</i> Quéf.	3/	<i>Tremella mesenterica</i> Retz ex Hook.	2/3/
<i>Russula integra</i> (L.) Fr.	1/2/3/	<i>Tricholoma albobrunneum</i> (Pers. ex Fr.) Kumm.	1/2/
* <i>Russula juniperina</i> Ubaldi	3/	<i>Tricholoma equestre</i> (L. ex Fr.) Quéf.	1/2/
* <i>Russula lilacea</i> Quéf.	3/	<i>Tricholoma focale</i> (Fr.) Ricken.	1/
<i>Russula maculata</i> Quéf.	1/	<i>Tricholoma imbricatum</i> (Fr. ex Fr.) Kummer.	1/
<i>Russula monspeliensis</i> Sarnari	3/	<i>Tricholoma saponaceum</i> (Fr. ex Fr.) Kummer.	2/3/
<i>Russula nigricans</i> (Bull.) Fr.	2/	<i>Tricholoma sejunctum</i> (Sowerby ex Fr.) Quéf.	1/2/
<i>Russula pectinata</i> (Bull.) Fr.	2/	<i>Tricholoma sulphureum</i> (Bull. ex Fr.) P. Kumm.	3/
<i>Russula praetervisa</i> Sarnari	3/	<i>Tricholoma terreum</i> (Schaff. ex Fr.) Kumm.	1/2/
<i>Russula sanguinea</i> (Bull. ex St. Amans) Fr.	1/2/	<i>Tricholoma ustaloides</i> Romag	3/
<i>Russula subfoetens</i> Smith.	1/2/	<i>Tricholomopsis rutilans</i> (Schaeff. ex Fr.) Sing.	2/3/
<i>Russula torulosa</i> Bresad.	1/2/3/	<i>Vascellum pretense</i> (Pers. ex Pers.) Kreisel.	3/
<i>Russula torulosa</i> var. <i>luteovirens</i> Boud. ex Bon	1/	* <i>Volvariella gloiocephala</i> (D. C. Fr.) Boekh. & End.	3/
<i>Russula turci</i> Bresad ss. Maire.	2/3/	<i>Volvariella speciosa</i> (Fr. ex Fr.) Singer.	1/
<i>Russula vinosobrunnea</i> (Bres.) Romagn	1/3/	<i>Xerocomus chrysenteron</i> (Bull.) Quéf.	3/
<i>Sarcodon imbricatus</i> (L. ex Fr.) Karsten.	1/	<i>Xerocomus subtomentosus</i> (L. ex Fr.) Quéf.	1/
<i>Sarcodon leucopus</i> (Pers.) Maas Geest. & Nannf.	1/		
<i>Scleroderma polyrhizum</i> J. F. Gmel. ex Pers.	1/		
<i>Scleroderma verrucosum</i> (Bull.) Pers. ss. Grév.	1/3/		
<i>Sparassis crispa</i> (Wulf.) ex Fr.	1/		
<i>Sphaerobolus stellatus</i> Tode ex Pers.	1/		
<i>Spongipellis pachyodon</i> (Pers.) Kotl. & Pouz.	1/2/		
<i>Stropharia aeruginosa</i> (Curt. ex Fr.) Quéf.	1/3/		



XXII Jornadas Micológicas de Siles





IV Jornadas Micológicas de Orcera, con la participación de la extensión C.P.R. Santa María de la Peña en Orcera



1.- SETAS DE OTOÑO EN JAÉN. AÑO 2024



Jornadas Micológicas de Despeñaperros (Santa Elena)





XXXV Exposición de Setas y Plantas de Jaén.- La Carolina (Jaén)



2.- ESPECIES INTERESANTES XXXI

Felipe JIMÉNEZ ANTONIO *

Juan de Dios REYES GARCÍA **

*23003 Jaén (España) feljiman@gmail.com

** 23700 Linares, Jaén (España) juandedioscortinarius@gmail.com

Lactarius 33: 19 - 25 (2025). ISSN: 1132-2365; ISSN-e: 2695-6810

RESUMEN: Ampliación e incorporación al Catálogo Micológico de especies nuevas, no citadas con anterioridad para la provincia de Jaén.

ABSTRACT: Extension and incorporation into the Mycological Catalogue of new species, not previously mentioned for the province of Jaén

PALABRAS CLAVE/KEYWORDS:

Amanita fulvoides, *Comatriza elegans*, *Coprinus radicans*, *Galerina uncialis*, *Inocybe eutheloides*, *Lepiota alba*.

INTRODUCCIÓN

Un año más describimos especies, que consideramos nuevas citas para la provincia de Jaén, especies que no han tenido que ser recolectadas en el año anterior, simplemente que no se han publicado en la revista *Lactarius*, ni en ninguna otra publicación científica, y por tanto se unen al Catálogo Micológico provincial.

Para la determinación de las distintas especies, hemos seguido el método ya habitual: estudio macro y microscópico de los distintos ejemplares recolectados, en los diversos lugares y hábitat de nuestra provincia, de modo que para cada especie se adjuntan los datos de campo, lugar, hábitat, fecha de recolección, y su número de herbario correspondiente. En estas especies no podemos aportar respaldo fotográfico.

RELACIÓN DE ESPECIES

AMANITA FULVOIDES Neville & Poumarat

CARACTERES MACROSCÓPICOS

Pileo de 60-130 mm, de diámetro, de hemisférico a plano convexo, ligeramente deprimido en los ejemplares viejos.

Cutícula lisa, brillante, de color crema grisáceo o pardo grisáceo, con tonos rojizos en los ejemplares adultos y estriaciones blanquecinas hacia el borde. Restos de velo general en placas de color anaranjado. Margen estriado.

Láminas libres. Moderadamente densas, blancas. Esporadica blanca.

Estípite 80-130 × 8-20 mm, recto y cilíndrico, estrechándose hacia el ápice y claviforme hacia la zona basal, de color blanco al principio, pronto pasa a pardo cremoso o pardo rojizo con bandas blanquecinas

Carne blanca, algo grisácea en la zona subcuticular, medulosa.

CARACTERES MICROSCÓPICOS

Esporas 9-12 × 8-13 µm, lisas, no amiloides, globosas, apiculadas, con gútula central.

Basidios tetraspóricos, claviformes, de 40-70 × 15-18 µm.

Esferocistos en la volva y velo general. **Fíbulas** ausentes.

MATERIAL ESTUDIADO

Recolectada en Jaén, Baños de la Encina, El Centenillo, 559 m.s.n.m., 28° 21'39"N 3°49'18"W, 02-12-2018, bajo *Quercus ilex* y *Cistus ladanifer*. Herb. JA-F-5628

COMATRICHA ELEGANS (Racib.) G. Lister

= *Collaria elegans* (Racib.) Dhillon y Nann.

= *Raciborskia elegans* (Racib.) Berl.

= *Rostafinskia elegans* Racib.

ETIMOLOGÍA

Comatricha del griego, tener cabellera larga, y pelo, cabello.

Elegans del latín *elegans* = elegante, por su porte grácil.

DESCRIPCIÓN

Revisando mi base de datos, donde recojo todas las especies recolectadas, y en su mayoría ya publicadas de la provincia de Jaén, encuentro estos ejemplares, que no aparecen en ninguna publicación. Deduzco que se trata de unos ejemplares recolectados y determinados por nuestro malogrado, socio y amigo Pepe Delgado, que perdimos hace ya unos años y que descansa en Paz. Por tal motivo he de ayudarme de los escasos datos que poseo, sobre todo de campo y de la poca bibliografía consultada, para una pequeña descripción que ayude a nuestros compañeros a futuras recolectas.

Se trata de un *Myxomycete*, perteneciente al grupo *Stemonitidales*.

CARACTERES MACROSCÓPICOS

Esporocarpo de muy pequeño tamaño, de 2 a 4 mm, algunos no pasaron de 1,5 mm de altura total, con un pie largo y adelgazándose hacia la parte superior, con una **esporoteca** entre esférica y ovoide.

Columela que termina de forma ensanchada y en algunos ejemplares bifurcada por encima

del ápice del peciolo, que da lugar al **capilicio**, muy escaso, de color marrón y que pronto se desprende de la columela.

CARACTERES MICROSCÓPICOS

Esporas globosas, también de color marrón, con ligeras verrugas, más o menos dispuestas de manera uniforme, y cuyas medidas son de 7,9 – 10,4 x 7,6 – 10,2 micras, con una media de 9,6 x 9,2 micras; Q = 1 – 1,1.

MATERIAL ESTUDIADO

Ejemplares recolectados en Segura de la Sierra, Parque Natural de Cazorla, Segura y las Villas (Jaén), sobre piña de pino, el 10 – 05 – 2006, UTM. VH 3240, depositados en el Herbario particular: JA – F 1593.

COPRINUS RADICANS (Romagn.) Redhead, Vilgalys & Moncalvo

CARACTERES MACROSCÓPICOS

Píleo de hasta 18 x 9 mm de joven, de hasta 30 mm expandido, subgloboso a oblongo, densamente cubierto por un

velo flooso, harinoso a velloso, de color pardo grisáceo sucio.

Láminas libres, de blanco a negro en la madurez.

Estípite de hasta 70 x 1,5-3 mm, blanquecino; base ligeramente claviforme. Olor fuertemente narcótico.

CARACTERES MICROSCÓPICOS

Esporas de 13,5-17 x 8,5-10,5 μm , elipsoides a ovoides, con el ápice redondeado a ligeramente truncado, de color marrón rojizo oscuro; poro germinal central, de 1,5-2 μm de ancho. *Episporio* fuertemente desarrollado, arrugado, de hasta 2,5 μm de ancho.

Basidios tetraspóricos, rodeados pseudoparáfisis.

Pleurocistidios de 50-115 x 30-60 μm , utriformes, oblongos o subcilíndricos.

Queilocistidios de 40-100 x 40-70 μm , globosos, elipsoides o utriformes.

Pileipellis formado por elementos hifoides. Velo general, compuestos por células globosas y verrugosas de hasta 70 μm de ancho conectadas con hifas

estrechas y diverticuladas. Sin fíbulas.

MATERIAL ESTUDIADO

Jaén, Santiago-Pontones, Ctra. Tranco Km. 10, P.N. Ca-zorla, Segura y las Villas, 740 m.s.n.m. 37°58'31" N 2°54'21"W, sobre estiércol de caballo. 26-11-2024

Coprinus radicans está relacionado con *Coprinus narcoticus* pero tiene esporas mucho más grandes y de hábitat fímico en la mayoría de los casos.

GALERINA UNCIALIS (Britzel.) Kühner

CARACTERES MACROSCÓPICOS

Píleo de 1-2 (3) cm, se silueta naucarioide pardo anaranjado a ocráceo.

Láminas adnadas a uncinadas, de color rojizo.

Estípite 2-6 x 0,1-0,2 mm, concoloro al píleo, más oscuro hacia la base. Zona anular cortiniforme fugaz.

Contexto escaso con olor herbáceo.

CARACTERES MICROSCÓPICOS

Esporas de $8-11 \times 5-6,5 \mu\text{m}$ ovoelípticas, ligeramente rugulosas. Esporada rojiza.

Queilocostidios $30-60 \times 6-12 \times 1-3 \mu\text{m}$ lageniformes con ápice delgado y agudo.

Epicutis formado por hifas cilíndricas, fibuladas, de $3-5 \mu\text{m}$.

MATERIAL ESTUDIADO

Jaén, Santa Elena, La Aliseda, en musgo, con proximidad de *Alnus glutinosa* y *Pinus pinaster*, 30-11-2023. UTM: VH9443. Herb.: JA-F-1239

INOCYBE EUTHELOIDES (Peck)

Peck (1887)

= *Agaricus eutheoides* Peck

= *Inocybe eutheles* ss. Konrad & Maublenc

= *Inocybe pallidipes* ss. J. E. Lange

ETIMOLOGÍA

Inocybe, del griego, fibra de las plantas y cabeza. Significa “con el sombrero fibroso”.

CARACTERES MACROSCÓPICOS

Sombrero convexo, de 1,5 a 5 cm de diámetro; cutícula de color pardo a pardo rojizo, más patente por el centro, fibriloso-escumuloso, como cuarteado por el centro. Presenta un mamelón central ancho, con arena pegada. Bordes curvados, con tendencia a rajarse radialmente. Bajo la cutícula se aprecian finas fibrillas blanquecinas, que se oscurecen a pardo.

Pie fibroso, blanquecino, de joven blanco, con la edad blanco sucio, cilíndrico, cespitoso en algunos casos, no bulboso, de hasta 1,2 cm de grueso, más esbelto de joven, de longitud menor que el diámetro del sombrero de adulto. A la lupa, aprecia cistidios abundantes en la parte superior, parece presentar cortina, pero es un carácter no muy evidente.

Láminas adnadas, de un color pardo claro a pardo grisáceo, que oscurecen con la edad; anchas sin llegar a ventrudas, borde de la arista del mismo color; aprecia también pequeños hilitos a modo de cortina. **Carne** blanca, de olor no apreciable.

CARACTERES MICROSCÓPICOS

Esporas lisas, gutuladas algunas, elípticas, faseoladas, con ausencia de poro germinativo, de 8,1 – 9,8 x 5 – 6 micras.

Cheilocistidios de paredes gruesas, fusiformes y con restos de cristales en el ápice, de 65 – 75 x 15 – 23 micras, por 11 – 14 micras por el ápice.

Pleurocistidios semejantes, algunos muestran medidas ligeramente mayores, de 83 – 85 x 20 – 25 x 12 – 18 micras.

Basidios claviformes, tetraspóricos, de 27 – 33 x 10 micras, más esterigmas de 4 – 5 micras..

Caulocistidios, sólo en la parte superior del pie, de paredes más delgadas y con ausencia de cristales en su parte superior.

MATERIAL ESTUDIADO

Estos ejemplares han sido recolectados en Puente de la Sierra (Jaén), bajo *Pópulus nigra*, el 12 – 04 – 2000. UTM VG 3265, depositados en el Herbario particular del autor JA – F 1724.

LEPIOTA ALBA (Bresadola)
Sacc.

= *Lepiota clypeolaria* var. *alba*
Bressadola

CARACTERES MACROSCÓPICOS

Píleo de 3-6 cm. De cónico a plano convexo, con mamelón bajo; cutícula radialmente fibrillosa subescamosa, blanca con el centro ligeramente ocráceo. Restos de velo blanco festoneados hacia el margen.

Láminas blancas libres, desiguales. Esporada blanca.

Estípite de 5-7x0,6-1 cm, blanquecino, ligeramente amarillento por encima de la zona anular, blanco algodonoso por debajo.

Carne blanca de olor terroso desagradable.

CARACTERES MICROSCÓPICOS

Esporas fusiformes, de (11) 12-16 (17,5) × (5) 5,5-7 (7,5) μm, dextrinoides.

Basidios 30-40 × 10-12 μm, tetraspóricos

Queilocistidios escasos de 18-35 × 8-12 μm claviformes

Pleurocistidios ausentes.

Epicutis en trichodermis, formada por pelos fusiformes de $140\text{-}275 \times 10\text{-}12 \mu\text{m}$. Pigmento parietal liso.

Fibulas presentes en todo el carpóforo.

MATERIAL ESTUDIADO

Jaén, Santa Elena, La Aliseda, en pradera, con proximidad de *Alnus glutinosa* y *Pinus pinaster*, 30-11-2014. UTM: VH9443. Herb.: JA-F-556

BIBLIOGRAFÍA

- KUYPER, T. (1986). *Inocybe in Europe*. Vol 3. Rijksherbarium.
- KÜHNER, E. Especies nuevas o critiques. *Inocybe léiosporés cystidiés. Compléments a la "Flore analytique"*. Vol 1
- OLTRA, M. (1994) *Contribución al conocimiento de los Myxomycetes de la provincia de Valencia (España)*. Boletín de la Sociedad Micológica de Madrid Vol. 19 (1994)

3.- ASCOMYCETES INTERESANTES PARA LA PROVINCIA DE JAÉN *MORCHELLA CASTANEA* L. Romero & Clowez.

Bull. trimestre. Soc. mico. P. 126 (3-4): 251 (2012) [2010]

Antonio David EXPÓSITO GÓMEZ

23400 Úbeda (Jaén)

davidpeque0702@gmail.com

Lactarius 33: 26 30 (2025). ISSN: 1132-2365; ISSN-e: 2695-6810

RESUMEN: Se estudia una colección de *Morchella castaneae* L. Romero & Clowez, in Clowez, (2012) recolectada en la provincia de Jaén. Se aportan datos tanto macro como microscópicos, así como su hábitat y lugar de recolección. Tras la revisión del Catálogo Micológico de la provincia de Jaén y el Inventario Micológico Básico de Andalucía (IMBA), hemos de considerarla como primera cita en la provincia.

ABSTRACT: A collection of *Morchella castaneae* L. Romero & Clowez, in Clowez, (2012) collected in the province of Jaén is studied. Macroscopic and microscopic data are provided, as well as its habitat and collection site. After reviewing the Mycological Catalogue of the province of Jaén and the Basic Mycological Inventory of Andalusia (IMBA), we must consider this as the first record in the province.

PALABRAS CLAVES/ KEY WORDS: *Morchella castaneae*. Jaén. Andalucía. España.

INTRODUCCIÓN

Seta exclusivamente primaveral, que se desarrolla en bosques húmedos y ricos en materia orgánica vegetal o a las orillas de pequeños arroyos en zonas soleadas (recolecta hecha en suelo

calizo). Se trata de una especie no citada previamente en la provincia de Jaén. *Morchella castaneae* L. Romero & Clowez, in Clowez, (2012). La descripción está basada en el estudio de varios ejemplares recolectados el día 19/04/2025.

3.- ASCOMYCETES INTERESANTES PARA LA PROVINCIA DE JAÉN
MORCHELLA CASTANEAEE L. Romero & Clowez.

MATERIAL Y MÉTODOS

Para su determinación se ha seguido el método habitual, recolecta, toma de datos de campo, fotografía *in situ* y posterior estudio, tanto macro como microscópico. Las fotografías a los ejemplares han sido realizadas con un

móvil XIAOMI P12 lite. Para su estudio microscópico se ha utilizado un microscopio CARL ZEISS D-7082 Oberkochen triocular, con luz LED blanca; las preparaciones de las muestras han sido teñidas con Rojo Congo SDS y Melzer.

MORCHELLA CASTANEAEE L. Romero & Clowez, in Clowez (2012)

- = *Morchella brunneorosea* Clowez y Ant. Rodr., Bull. Soc. Micol. Francia 126 (3-4): 250 (2012) [MB#563920]
- = *Morchella brunneorosea* var. *sordida* Clowez, Toro. Bull. Soc. Micol. Francia 126 (3-4): 251 (2012) [MB#563921]
- = *Morchella brunneorosea* var. *brunneorosea* (2012) [MB#568451]
- = *Morchella castaneae* L. Romero & Clowez, Bull. Soc. Micol. Francia 126 (3-4): 251 (2012) [MB#563922]



Fig. 1- *Morchella castaneae* L. Romero & Clowez, in Clowez

Foto. Antonio David Expósito

ETIMOLOGÍA

Morchella: del alemán *morchel* = esponja. Significa “esponjosa”

castaneae: significa "de castaño", haciendo alusión a su asociación con los árboles de castaño en la Península Ibérica.

CARACTERES MACROSCÓPICOS

Mitra: Grande, robusta, variable en forma y tamaño, de globosa, a sub-globosa, en algunos ejemplares terminado alargada o hasta algo cónica; de hasta 15 cm de altura, en los primeros estadios, de color crema o rosa carneo, cambiando después a amarillo ocráceo o a grisáceo según tornan su color los alveolos, como todas las *Morchellas* de gran parecido a un panal de abejas, puede presentarse unida o con presencia de una pequeña *pseudovallécula* en la unión con el pie.

Costillas: Sinuosas, delgadas, con alguna verruga que otra, al

principio color crema o carneo, después blancas hasta estadios finales, en el que cambian a pardo oxidado, también dan esta característica si se las manosea, poco o nada enrojecientes.

Himenio: Formado por alvéolos grandes, desiguales, unos alargados verticalmente, otros horizontalmente ensanchados, poligonales, angulares etc... de fondo plano, al principio rosa o crema carneo, dando ese color general a toda la mitra, después oscureciendo a ocráceo o grisáceo.

Pie: Generalmente más corto que la mitra, cilíndrico, con la base ensanchada y en algunos ejemplares con costillas o depresiones, hueco, de color blanquecino a crema, más claro que la mitra, de superficie pruinosa, manchado de rojizo en la base en algunas ocasiones.

Carne: Elástica, delgada, frágil, blanquecina, de sabor dulce y olor algo espermático.

5.- ASCOMYCETES INTERESANTES PARA LA PROVINCIA DE JAÉN
MORCHELLA CASTANEA L. Romero & Clowez,

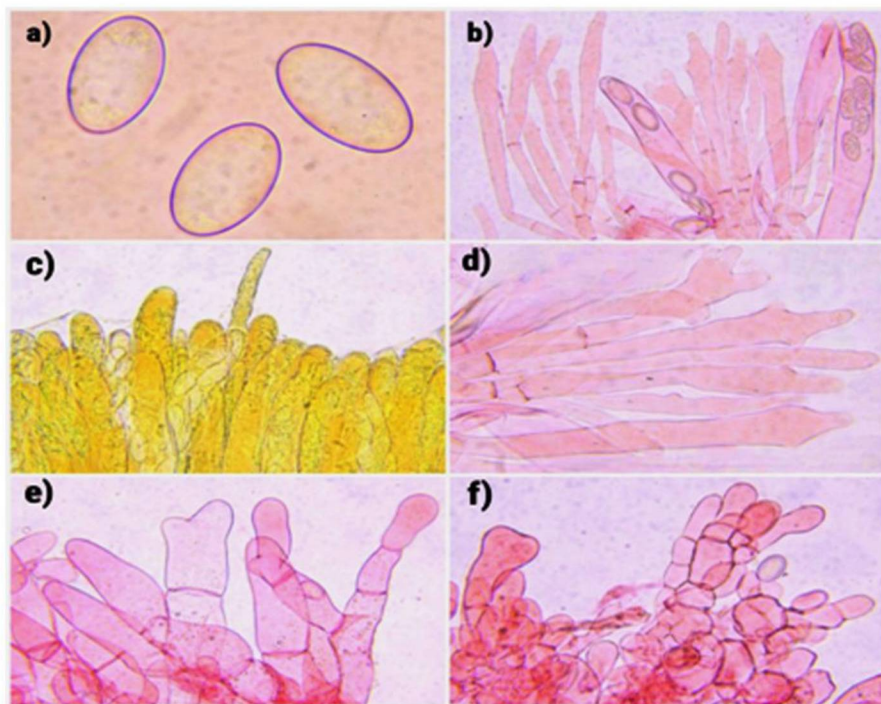


Fig. 2- Microscopia *Morchella castanea* L. Romero & Clowez, in Clowez

Foto. A.D. Expósito

CARACTERES MICROSCÓPICOS

a) Esporas: Elipsoidales, lisas, hialinas, con pequeños gránulos lípidos agrupados en el interior de los dos extremos; con medidas de $(17.4) 19.2 - 23.1 (24.5) \times (11.2) 11.7 - 13.1 (13.2) \mu\text{m}$ $Q = (1.5) 1.6 - 1.8 (1.9)$; $N = 30$ $Me = 21.4 \times 12.5 \mu\text{m}$; $Q_e = 1.7$

b) Ascós: Cilíndricos, octosporios, no amiloides, con base que se va estrechando hasta la unión con el tabique basal, compuestos por ocho esporas uniseriadas.

b) Paráfisis: Cilíndricas, septadas, muchas ramificadas en la base y a la mitad, no amiloides, predominantemente terminados en un ápice redondeado,

pero también se aprecian algunas terminaciones polimórficas; con medidas tomadas a 40× de: 34.6 - 61.57 (61.6) × (3.9) 3.95 - 5.79 (5.8) μm

c) “Detalle ascos y paráfisos no amiloides”

d) **Acroparafisos:** No encontrados, eso no quiere decir que no los tenga. Quizás estos *paráfisos* polimórficos nombrados anteriormente, sean *acroparafisos*, por haber tomado en la muestra para la preparación, restos de costilla del ejemplar junto con el himenio.

e – f) **-Células o estructuras del pie:** *Carne del pie* compuesta por células esféricas a modo de esferocitos en la base, y, agrupados en *septos* muy cortos y gruesos, (como hinchados), a modo de pirámide o escalera, terminando en un *septo* algo más largo, algunos ramificados en la mitad (opiniones siempre a modo de ver del autor).

MATERIAL ESTUDIADO

ESPAÑA. Jaén. Sierra de las Villas. “Cueva del Peineiro”. Recolectada junto a arroyo bordeado de

Populus ssp., en zona soleada. UTM: WH-0412. **Leg.** Ildefonso González. **Det.** Antonio David Expósito. Herbario particular con el número de herbario ADE-19042502.

OBSERVACIONES

Especie poco frecuente en ambientes mediterráneos, para su identificación ha sido imprescindible trabajar con los ejemplares al microscopio, pues todas las *Morchellas* llamadas “rubias” son muy parecidas, aunque sus grandes y escasos alveolos, y su color rosa carneo ya daban una pista de la especie de la que podía tratarse.

BIBLIOGRAFÍA

Poca bibliografía sobre esta especie relativamente joven, publicada por primera vez en 2012, algunos artículos micológicos, y la inestimable ayuda de grandes y buenos *Ascomycetólogos*, han hecho posible la identificación de esta especie.

4.- *CORTINARIUS ACUTISPISSIPES* Y *CORTINARIUS PELERINII*, DOS CORTINARIOS POCO FRECUENTES ENCONTRADOS EN SIERRA NEVADA (GRANADA)

J.M. BLEDA PORTERO

Guadix (Granada)

jesusbleda@gmail.com

Lactarius 33: 31 - 42 (2025). ISSN: 1132-2365; ISSN-e: 2695-6810

RESUMEN: Se identifican y describen dos cortinarios encontrados en Sierra Nevada, Granada: *Cortinarius acutispissipes* y *Cortinarius pelerinii*. Uno de ellos primera cita en España y el otro solo encontrado anteriormente en Cataluña.

ABSTRACT: Two *Cortinarius* species found in the Sierra Nevada, Granada, are identified and described: *Cortinarius acutispissipes* and *Cortinarius pelerinii*. One of them is the first recorded species in Spain, and the other was previously found only in Cataluña.

PALABRAS CLAVE – KEY WORDS: *Cortinarius*, Granada, Spain.

INTRODUCCIÓN

En Sierra Nevada los ríos que descienden de las cumbres generan unos ambientes riparios peculiares por su aislamiento respecto a sus equivalentes en otras partes de la península Ibérica y a veces correlacionados con otros de latitudes más elevadas como pueden ser los de los países nórdicos. Este hecho se refleja no

solo en la vegetación sino también en la micoflora que en ellos puede encontrarse, por ejemplo *Cortinarius rusticelloides* Kokkonen (Bleda 2023), especie encontrada recientemente en Sierra Nevada, que solo había sido citada con anterioridad en Finlandia. Tal es el caso también de las dos especies que describimos en este artículo: *Cortinarius*

pelerinii Bellanger, Carteret & Reumaux y *Cortinarius acutispissipes* Rob. Henry

MATERIAL Y MÉTODOS

Las fotografías macroscópicas se hicieron con una cámara Panasonic DMC-FZ200. El estudio microscópico se realizó sobre material fresco, con Rojo Congo para las tinciones y agua destilada para las medidas de las esporas. El microscopio utilizado es Ura Technic, serie 137, triocular con óptica plano acromática. Las fotografías microscópicas han sido realizadas con una cámara digital Levenhuk 800 acoplada al microscopio.

El estudio molecular fue realizado en el laboratorio ALVALAB con la metodología habitualmente aplicada para la secuenciación de la región ITS; las secuencias originales fueron analizadas usando Bioedit (Hall, 1999) y contrastadas mediante el algoritmo BLAST (Altschul y col., 1990) con la base de datos de GenBank.

Las alineaciones de las secuencias fueron realizadas con el software gratuito MAFFT v7 (Katoh y Stanley, 2013).

El material estudiado se encuentra depositado en el herbario de la Junta de Andalucía (JACUSSTA) y en el particular del autor del artículo.

RESULTADOS Y DISCUSIÓN

CORTINARIUS ACUTISPISSIPES Rob. Henry, Bull. trimest. Soc. mycol. Fr. 97(3): 172 (1981)

= *Cortinarius geophilus* var. *subaureus* Bidaud, Moëgne-Loec. & Reumaux

MATERIAL ESTUDIADO

GRANADA: Jerez del Marquesado, Río Alcázar, 30SVG8411, a 1275 m., con *Populus* y *Salix*,

31-X-2024, leg. J.M. Bleda. Número de registro del herbario de la Junta de Andalucía: JA-9840.

4.- *CORTINARIUS ACUTISPSSIPES* Y *CORTINARIUS PELERINII*, DOS CORTINARIOS POCO FRECUENTES ENCONTRADOS EN SIERRA NEVADA (GRANADA)



Fig. 4.1.- *Cortinarius acutispissipes* Rob. Henry Fot. J.M. Bleda Portero



Fig. 4.2.- *Cortinarius acutispissipes* Rob. Henry (macro)Fot. J.M. Bleda Portero

CARACTERES MACROSCÓPICOS

Píleo hasta 32 mm de diámetro máximo medido, convexo inicialmente y campanulado al madurar con el margen involuto; revestimiento fibriloso, marrón grisáceo claro con ligeros tonos azul violáceos bajo la fibrillosidad blanquecina plateada, no higrófono.

Láminas anchas, hasta 8 mm máximo, escotadas, fuertemente dentado aserradas, al principio beige claro sin tonos lila violáceos, con la arista algo más pálida, marrón ocráceo al madurar.

Estípite hasta 75 x 7 mm, subclaviforme en los *basidiomas* más jóvenes, después algo engrosado en el tercio inferior con la base aguda; *superficie seca*, fibrillosa blanquecina, azul lilacino en la parte superior; *velo aracnoideo blanco* que da lugar a una cortina poco persistente que deja un anillo poco definido en el estípite.

Contexto marrón escaso en el píleo, blanquecino en la base del estípite y azul liláceo en la parte superior; *olor* fúngico agradable y *sabor* dulce.

REACCIONES MACROQUÍMICAS

KOH negativo en el contexto de la base del *estípite* y en la *cutícula*; Gaiaco negativo.

CARACTERES MICROSCÓPICOS

Revestimiento piléico no gelificado, formado por un **epicutis** de *hifas* cilíndricas delgadas (4-2 μ), en algún caso ramificadas, con pigmentación parietal, algo más gruesas las inferiores; **subcutis** de hifas ovaladas o cortamente cilíndricas.

Arista laminar fértil con **pelos** marginales poco abundantes, banales, cilíndricos o basidioliiformes.

Esporas pequeñas, elipsoidales de frente y algo amigdaloides de perfil con verrugas poco prominentes situadas mayoritariamente en la zona apical:

(7.1) 7.4 - 8.3 (9.3) $\times$ (4.0) 4.5 - 5.1 (5.5) μ m

Q = (1.5) 1.6 - 1.7 (1.9) ; N = 56

Me = 7.9 $\times$ 4.8 μ m ; Qe = 1.6

Estipitipellis banal.

Fíbulas abundantes.



Fig. 4.3.- Esporas. *Cortinarius acutispissipes* Rob. Henry
Fot. J.M. Bleda Portero

OBSERVACIONES

Para la identificación de nuestra colección utilizamos las claves de *Atlas des Cortinaires* (Bidaud et al., 2002) incluyéndola en el subgénero *Dermocybe* (Fr.) Trog, sección *Sericeocybe* (P.D. Orton) Melot, subsección *Sericeocybe* Bidaud & al., serie *Alboviolaceus* Bidaud & al; en esta serie, como especies probables encontramos en la estirpe *Geophyllus* Reum. a *Cortinarius* *ge-*

ophyllus var. *subauroreus* Bidaud Möenne-Loccoz & Reumaux, en la estirpe *Radicatoviolaceus* Reum., *Cortinarius* *acutispissipes* R. Henry y en la estirpe *Alboviolaceus* Reum. a *Cortinarius* *alboviolaceus* var. *alboviolaceus* (Persoon : Fries) Fries. En ellas, teniendo en cuenta el color de las láminas en nuestra colección (que no presentan tonos lila-violáceos en ningún momento), la morfología del

estípíte y una Q esporal de 1.6, consideramos como opciones más probables a las dos primeras, sin descartar totalmente la posibilidad de la tercera.

Enviada una muestra para su estudio molecular, nuestra colección, en la región ITS, una vez depurada, dio como resultado una secuencia de 510 bases que confrontada mediante Blast, con la base de datos de GenBank, resultó con un 100% de identidad con bastantes secuencias de *Cortinarius alboviolaceus* y *Cortinarius acutispissipes*, y 99,80% de identidad con dos secuencias correspondientes a *Cortinarius geophyllus* var. *subaureus* (GENBANK) (*). La ambigüedad evidente de esos resultados nos indujo a restringir la comparativa exclusivamente con las secuencias de los neotipos de *Cortinarius alboviolaceus* (Código GenBank MT934857), *Cortinarius geophyllus* var. *subaureus* (Código GenBank NR_171127) y la secuencia (Código GenBank MT934846.1) obtenida por Liimatainen sobre *Cortinarius acu-*

tispissipes. Los resultados de la misma son:

- *Cortinarius alboviolaceus* : 11 sustituciones (97,5% de identidad).

- *Cortinarius geophyllus* var. *subaureus*: solo una base de diferencia por un gap en la secuencia de Liimatainen (99,80% de identidad).

- *Cortinarius acutispissipes*: 100% de identidad.

LIIMATAINEN ET AL. , consideran que *C. geophyllus* var. *subaureus* es sinónimo posterior de *C. acutispissipes* y sitúan ambas especies, al igual que *Cortinarius alboviolaceus* , en la Sección *Firmiores*, dentro del amplio subgénero *Telamonia* (LIIMATAINEN ET AL., 2020).

Por la información de la que disponemos pensamos que esta sería la primera cita de *Cortinarius acutispissipes* en España.

(*) Un solo polimorfismo (CxY) en la posición 295, que pertenece al gen 5.8S, no en ITS.

4.- *CORTINARIUS ACUTISSIPES* Y *CORTINARIUS PELERINII*, DOS *CORTINARIOS* POCO FRECUENTES ENCONTRADOS EN SIERRA NEVADA (GRANADA)



Fig. 4.4.- *Cortinarius pelerinii* Bellanger, Carteret & Reumaux,
Fot. J.M. Bleda Portero



Fig. 4.5.- *Cortinarius pelerinii* Bellanger, Carteret & Reumaux, Fot. J.M. Bleda Portero

CORTINARIUS PELERINII Bellanger, Carteret & Reumaux,
Atlas des Cortinaires, pars 21: 1788 (2013)

MATERIAL ESTUDIADO:

ESPAÑA, Granada, Jerez del Marquesado, paraje Los Castaños, 30SVG850138. a 1272 m., con *Salix atrocinerea*, *Castanea sativa* y *Populus* spp. 24-XI-2024, leg. J.M. Bleda. Número de registro del herbario de la Junta de Andalucía: JA-9839.

CARACTERES MACROSCÓPICOS

Basidiomas aislados o en pequeños grupos unidos por la base.

Pileo hasta 82 mm de diámetro, inicialmente convexo, aplanado o incluso algo deprimido con un *mamelón* poco marcado al final; margen involuto en los basidiomas jóvenes, recto y a veces alabeado en los maduros; cutícula lisa, sutilmente fibrillosa hacia el margen, algo viscidula con la humedad, de color marrón amarillento, más pálida hacia la periferia.

Láminas hasta 8 mm de anchura, adnatas, al principio de color lilacino y ocre al madurar, arista entera más pálida.

Estípite hasta 10 x 1.8 cm, lleno y cilíndrico al principio, hueco y engrosándose hacia la base sin llegar a bulboso al madurar, normalmente curvado en la parte inferior; superficie seca presentando en los **basidiomas** jóvenes una coloración lilacina con bandas amarillentas, al madurar fibrilloso y blanco.

Cortina aracnoidea blanca, solo observable en los basidiomas jóvenes.

Contexto lilacino primero y blanco después pero manteniendo el color lilacino en la zona subcuticular y láminas; **olor** y **sabor** fúngicos.

Esporada pardo ocrácea.

REACCIONES QUÍMICAS

Negativa a los reactivos habituales.

CARACTERES MICROSCÓPICOS

Revestimiento piléico constituido por un **epicutis** grueso de hifas cilíndricas delgadas con pigmentación parietal lisa, más o menos erectas las exteriores, no

4.- CORTINARIUS ACUTISPISSIPES Y CORTINARIUS PELERINI, DOS CORTINARIOS POCO FRECUENTES ENCONTRADOS EN SIERRA NEVADA (GRANADA)

gelificadas (3.5-6.8 μm); **subcutis** constituido por *artículos polimorfos*: ovalados o cilíndricos cortos, subisodiamétricos, a veces poligonales, con *estructura subcelulósica* y *pigmentación parietal* (15.2-25.1 μm); entre las dos capas, aunque no siempre evidente, puede diferenciarse una *mediapellis* constituida por **hifas** cilíndricas acostadas, cortas y estrechas.

Arista laminar fértil.

Basidios claviformes tetraspóricos.

Esporas subglobosas de mediana a groseramente verrugosas, apiculadas,

(8.2) 8.6 - 9.5 (10.0) $\times$ (6.3) 6.8 - 7.6 (7.9) μm

Q = (1.1) 1.2 - 1.3 (1.4) ; N = 38

Me = 9.1 $\times$ 7.2 μm ; Qe = 1.3

Estipipellis banal.

Fíbulas abundantes.

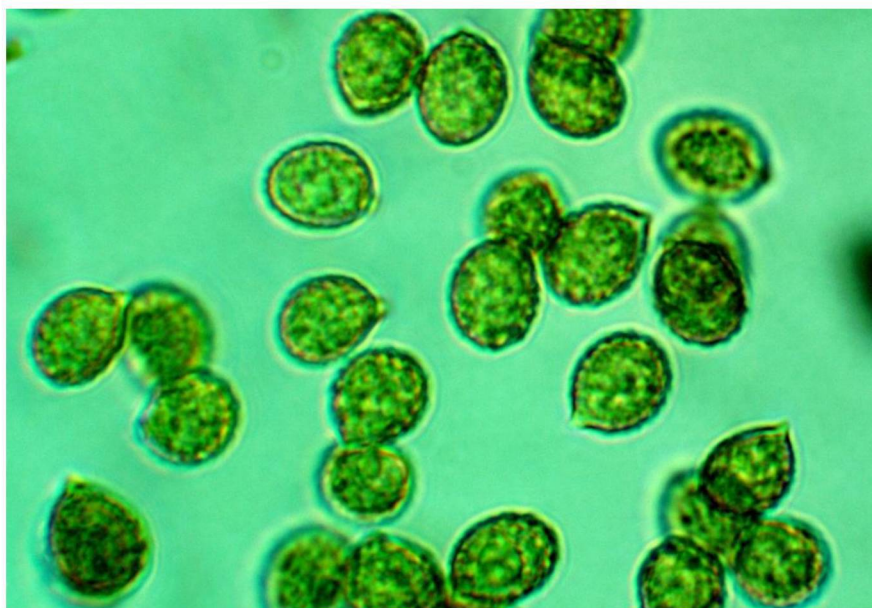


Fig. 4.6.- Esporas. *Cortinarius pelerinii* Bellanger, Carteret & Reumaux, Fot. J.M. Bleda Portero

4.- CORTINARIUS ACUTISPISSIPES Y CORTINARIUS PELERINII, DOS CORTINARIOS POCO FRECUENTES ENCONTRADOS EN SIERRA NEVADA (GRANADA)

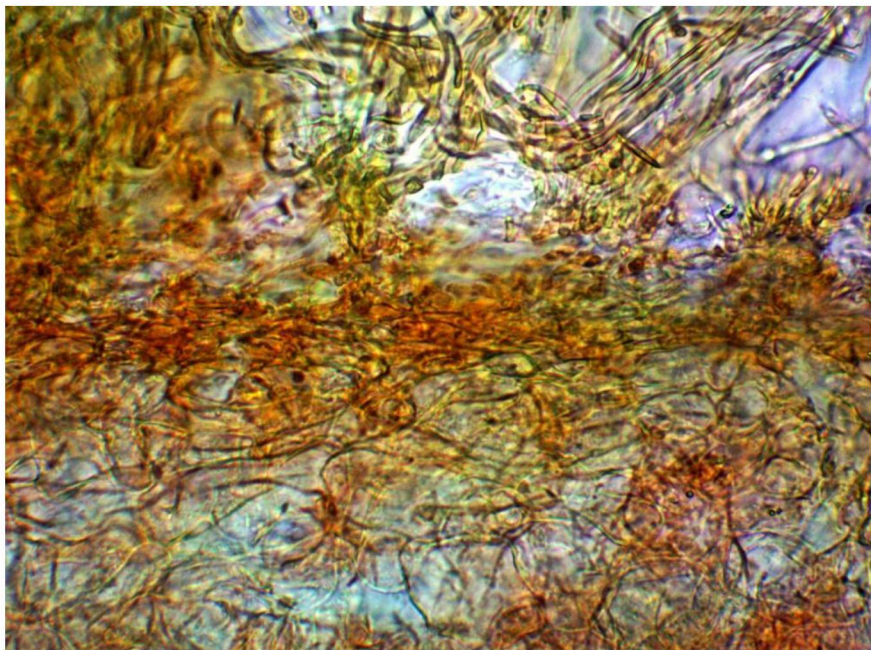


Fig. 4.7.- *Estipipellis Cortinarius pelerinii* Bellanger, Carteret & Reumaux, Fot. J.M. Bleda Portero

OBSERVACIONES

En el mismo lugar donde fue encontrada la colección que aquí se describe, unas recolectas anteriores habían sido previamente identificadas como *Cortinarius cingulatus* (Vel.) Moën-Loc. & Reumaux (J.D. Reyes 2014). La existencia de algunas diferencias no muy notorias aunque suficientes entre la especie propuesta y nuestra recolecta nos llevaron a

considerar la posibilidad de que fuera otra la especie en cuestión, sin poder asegurar cual. Enviada una muestra para su estudio molecular, la secuencia obtenida en el sector ITS, contrastada mediante el algoritmo BLAST con la base de datos de GenBank dio, como única posibilidad razonable y 100 % de identidad a *Cortinarius pelerinii* Bellanger, Carteret & Reumaux (Código GenBank:

MH784627) (GENBANK <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/genbank>). Esta posibilidad no la habíamos considerado probable con anterioridad a la secuenciación puesto que ni en el protólogo (MycoBank. <http://www.mycobank.org>) ni en la descripción que de ella hacen los autores en *Atlas des Cortinaires* (Bidaud et al., 2002) se comenta la existencia de tonos lilacinos en las láminas y el contexto; sin embargo, posteriormente, sí hemos encontrado que aparece esta característica en otras referencias bibliográficas también identificadas genéticamente como *Cortinarius pelerinii*. Sus autores, en la descripción que de ella hacen en ATLAS, la sitúan taxonómicamente en el subgénero *Hydrocybe* destacando que con una posición taxonómica incierta, pero también precisando que por las dimensiones de las esporas podría encontrarse en la sección *Delibuti* (Fr.) Konr. & Maubl.

Solo tenemos constancia de una cita publicada en España de *Cortinarius pelerinii* (Ballarà, J. et al. 2019), en cuyo trabajo los autores adscriben esta especie a la sección *Anomali* Konrad &

Maublanc (con posterioridad a la redacción de este artículo hemos tenido conocimiento de que la especie ha sido también encontrada en la Sierra de Segura, P. N. Cazorla Segura y las Villas (J.D. Reyes, comunicación oral).

BIBLIOGRAFÍA Y REFERENCIAS

- BALLARÀ, J., R. MAHIQUES, & I. GARRIDO-BENAVENT (2019). *Estudi de Cortinariaceae del Parc natural Cadí-Moixeró (VI)*. 11. 22-60.
- BÁLINT, D., LIIMATAINEN, K., NISKANEN, T., BOJANTCHEV, D., HARROWER, E., PAPP, V., NAGY, L.G. G.M. KOVÁCS & J.F. AMMIRAT. Type studies and fourteen new North American species of *Cortinarius* section *Anomali* reveal high continental species diversity. *Mycological Progress* (2021) 20:1399–1439.
- BIDAUD, A., P. MOËNNE-LOCCOZ, P. REUMAUX & X. CARTERET (2002). *Atlas des Cortinaires*. Pars XII. Éditions Fédération Mycologique Dauphiné-Savoie. Marlioz.
- BIDAUD, A., P. MOËNNE-LOCCOZ, P. REUMAUX & X. CARTERET (2013). *Atlas des*

4.- CORTINARIUS ACUTISPISSIPES Y CORTINARIUS PELERINII, DOS CORTINARIOS POCO FRECUENTES ENCONTRADOS EN SIERRA NEVADA (GRANADA)

Cortinaires. Pars XXI. Éditions Fédération Mycologique Dauphiné-Savoie. Marlioz.

BLEDA, J.M. (2023). *Cortinarius rusticelloides*, a boreal species found in Sierra Nevada. *Bol. Soc. Micol.* Madrid 47: 51-55

GENBANK.

<https://www.ncbi.nlm.nih.gov/genbank> (Varias consultas).

LIIMATAINEN, K., T. NISKANEN, B. DIMA, J.F. AMMIRATI, P.M. KIRK, I. KYTÖVUORI (2020). Mission impossible completed: unlocking the nomenclature of the largest and

most complicated subgenus of *Cortinarius*, *Telamonina*. *Fungal Diversity*

<https://doi.org/10.1007/s13225-020-00459-1>

MYCOBANK.

<https://www.mycobank.org/details/26/60842> (Varias consultas)

REYES GARCÍA, J.D. (2014). *Cortinarius cingulatus* (Velen.) Moëgne-Loec. & Reumaux (1990) Nueva cita para Andalucía. *YESCA* 26 (63-66). *Revista de la Sociedad Micológica Cantabria*.

5. *INOSPERMA VINACEUM*, NOVEDAD PARA LA FUNGA CATALANA

M. À. PÉREZ-DE-GREGORIO

Associació Micològica Joaquim Codina

E-17001 Girona.

e-mail: mycena@telefonica.net

LACTARIUS 33: 43 - 49 (2025) ISSN: 1132- 2365; ISSN-e: 2695-6810

RESUMEN. *Inosperma vinaceum*, novedad para la Funga catalana. Se describe, comenta e ilustra un interesante taxón de las *Inocybaceae*, no citado previamente en Cataluña.

ABSTRACT. *Inosperma vinaceum*, . One interesting taxon of *Inocybaceae*, not previously recorded in Catalonia, is described, commented and illustrated.

KEY WORDS: Basidiomycetes, *Inosperma*, taxonomy, Catalonia, Iberian Peninsula.

Como continuación a los estudios sobre la Funga mediterránea publicados en esta revista, presentamos en esta ocasión un taxón del género *Inosperma* (Kühner) Matheny & Esteve-Rav., muy común, pero que no nos consta citado en Cataluña. El material de exsiccata se halla depositado en el herbario personal del autor (PG). Las fotografías se hicieron *in situ* con una cámara réflex digital OM1,

con el objetivo macro Zuiko 60 mm. Las observaciones microscópicas se hicieron a partir de material fresco, con un microscopio Motic Panthera C2, utilizando el colorante Rojo Congo. Las microfotografías se han obtenido por el primer autor mediante una cámara integrada MYCSTACK de 20 mgpx, acoplada al microscopio.

INOSPERMA VINACEUM Cervini, M. Carbone & Bizio, Rivista Micol. 63 (3): 222 (2021)

= *Inocybe jurana* ss. auct. var.



Fig. 5.1.- *INOSPERMA VINACEUM* Cervini, M. Carbone & Bizio, Rivista
(Fot. M. À. Pérez-De-Gregorio)

DESCRIPCIÓN

CARACTERES MACROSCÓPICOS

Píleo de 35-110 mm de diámetro, al principio de globoso a cónico, más tarde más o menos aplanado, pero claramente umbonado.

La **cutícula** es lisa, fibrillosa, rápidamente se fisura radialmente, seca, sedosa, de color marrón, marrón violáceo, marrón rojizo, vinoso, con tendencia a ser más claro hacia el margen, que suele presentar tonos amarillentos, sobre todo en los ejemplares adultos. Margen sin restos de cortina.

Láminas adnatas, medianamente gruesa y espaciadas, con laminillas, inicialmente de color blanco, después de color ocre, con la arista blanca, y generalmente manchadas de color vinoso, sobre todo en los ejemplares viejos.

Pie de 50-100 x 10-20 mm, central, cilíndrico, a menudo curvado y flexuoso; superficie seca, generalmente pruinosa en el ápice, de color blanquecino, pero habitualmente manchado de color rojo vinoso.

Carne fibrosa, compacta, de color blanquecino, pero rosada a partir de la base del pie, de olor algo aromático, pero con componente espermática.

CARACTERES MICROSCÓPICOS

Esporas de 10-12 x 7-8 μm , 11 x 7 de media, elipsoidales, lisas, de ovoides a ampliamente elipsoidales.

Basidios tetraspóricos, claviformes. Queilocistidios numerosos, de subcilíndricos a claviformes, algunos subcapitados, polimorfos, de 35-60 x 7-15 μm .

Pleurocistidios no observados.

Caulocistidios presentes en el ápice del pie, de forma similares a

los queilocistidios, aunque menos numerosos.

Pileipelis con hifas de 3 a 10 μm de ancho, sin aspectos destacables. Hifas fibulíferas presentes en todos los tejidos.

MATERIAL ESTUDIADO

GIRONA: Bosc de can Roca, Canet d'Adri (el Gironès), 150 m, 30-50 ejemplares bajo encinas (*Quercus ilex*), con presencia de *Pinus pinaster* y *Quercus suber*, en suelo volcánico, 26-09-2025, leg. J. Carbó & M. À. Pérez-De-Gregorio, det. M.À. Pérez-De-Gregorio. Herbario: PG260925;

OBSERVACIONES

Esta recolección coincide a la perfección con la descripción original de la especie (CERVINI & al., 2021). A finales de septiembre de 2025, esta especie fue especialmente abundante en los bosques mediterráneos de las comarcas de Girona. Por ello, decidimos fotografiarlo y estudiarlo, pero siendo honestos, en la creencia de que estábamos fotografiando un clásico: *Inocybe jurana* (Pat.) Sacc. Para los que nos dedicamos a la Micología, como investigadores independientes, *I. jurana* ha sido una

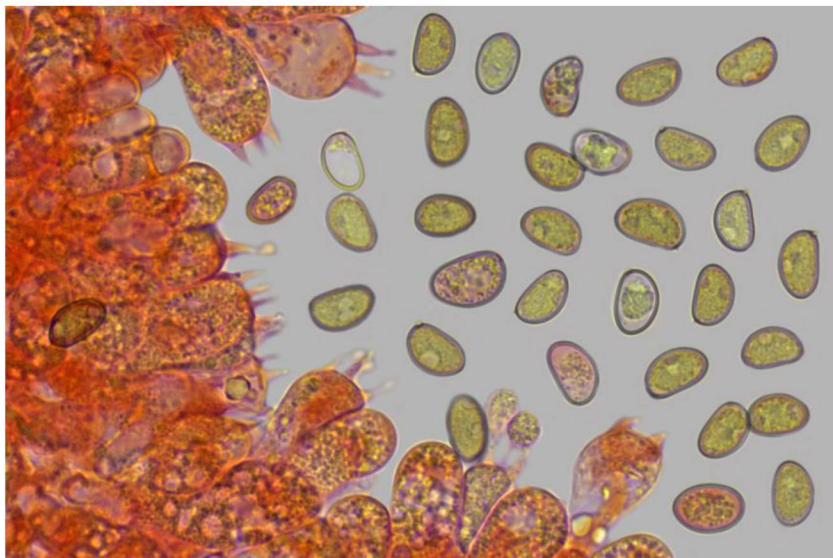
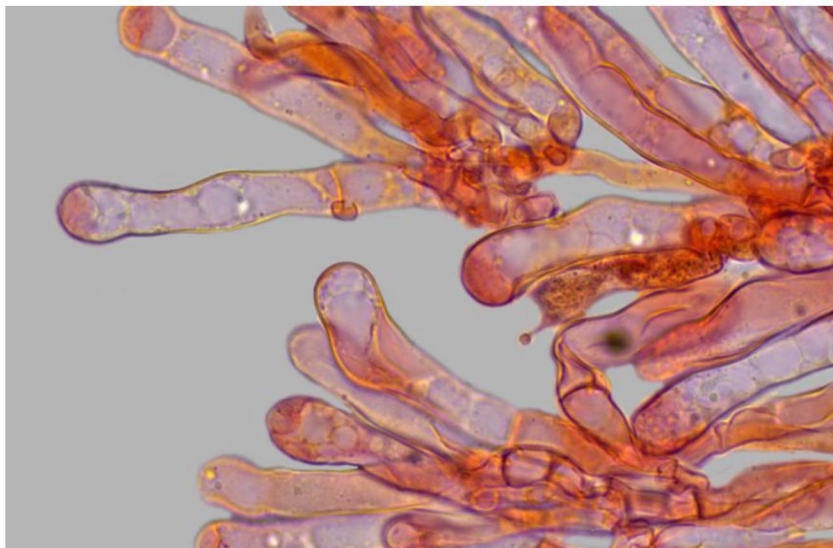


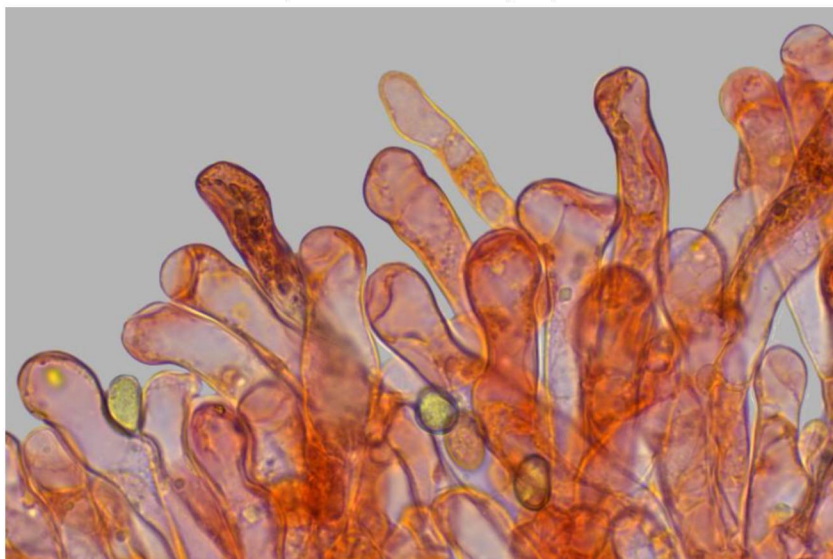
Fig. 5.2.- Basidios y esporas. *Inosperma vinaceum* Cervini, M. Carbone & Bizio, Rivista
(Fot. M. À. Pérez-De-Gregorio)



Fig. 5.3.- Caulocistidios *Inosperma vinaceum* Cervini, M. Carbone & Bizio, Rivista
(Fot. M. À. Pérez-De-Gregorio)



Figs. 6.4.- Queilocistidios. *Inosperma vinaceum* Cervini, M. Carbone & Bizio, Rivista
(Fot. M. À. Pérez-De-Gregorio)



Figs. 6.5.- Queilocistidios. *Inosperma vinaceum* Cervini, M. Carbone & Bizio, Rivista
(Fot. M. À. Pérez-De-Gregorio)

especie emblemática. No solo porque es una especie tóxica, que contiene muscarina, sino porque es una de las especies de *Inocybe* s.l., más fáciles de identificar macroscópicamente, por su tamaño, coloración y aspecto. En ocasiones, al estudiar recolecciones de especies tenidas por comunes, es cuando surge la sorpresa. Y en esta ocasión, así fue. MATHENY & al. (2020), convirtieron el “viejo” subgénero *Inosperma* de KÜHNER (1980), en un género autónomo, pasando el antiguo ‘jurana’ a ser conocido como *Inosperma adaequatum* (Britzelm) Sacc., restando también como especie autónoma *I. rhodiolum* (Bres.) Matheny & Esteve-Rav. Pero la llamada “revolución molecular”, no iba a quedarse quieta, y en 2021, Cervini & al. (*op. cit.*), estudiaron a fondo material de los citados taxones, concluyendo en la creación de una nueva entidad, que presentamos en este artículo. Las diferencias entre dichos taxones, están correctamente explicadas en el citado trabajo de los micólogos italianos, aunque debemos de reconocer que la entidad en su concepto de *I. rhodiolum*, y su separación de *I.*

vinaceum, requieren de más estudios. No así respecto de *I. adaequatum*, que entendemos clara. Y no solo por las medidas esporales, sino también por el hábitat que, en nuestro caso, es claramente mediterráneo. De hecho, esos mismos días, pudimos ver numerosos ejemplares creciendo en bosques costeros o pre-litorales de las comarcas de Girona, en ambiente mediterráneo, con *Quercus ilex*, *Q. suber*, *Q. cerrrioides*, tanto en presencia de *Pinus pinaster*, como *P. halepensis*, y en principio, tanto en suelos ácidos como básicos o neutros. En conversación con el especialista Fermín Pancorbo, nos corroboró que el taxón, bajo el nombre de *I. adaequatum*, está presente al menos en las provincias de Valencia, Alicante, Baleares (Mallorca) y Huesca. En definitiva, todo apunta que la mayoría de citas españolas de *Inocybe jurana* o *Inocybe adaequata*, se corresponden en realidad con la especie que presentamos. Por eso, decíamos al principio de este artículo que se trataba de una especie muy común, pero que no nos consta citada formalmente en España. Esto es algo que no es la primera vez que sucede en el estudio de la

Funga mediterránea, como pasó, por ejemplo, con la especie *Gymnopus aquosus* (Bull.) Antonín & Noordel., que a pesar de ser muy común, no se citó formalmente en España hasta el año 2.000, ya que había estado confundida con *Gymnopus dryophilus* (Bull.) Murrill.

AGRADECIMIENTOS

Quiero agradecer a todos los compañeros de la Associació Micològica Joaquim Codina, de Girona, por su continuo apoyo, y en especial a Joaquim Carbó, que me acompañaba en el día de la recolección. Por otro lado, mi sincero agradecimiento al micólogo y amigo Fermín

Pancorbo, referente en el estudio de los *Inocybe* s.l.

BIBLIOGRAFÍA

- CERVINI, M., CARBONE, M. & BIZIO, E (2021). *Inosperma vinaceum*, una nuova specie distinta da *I. rhodiolum* e *I. adaequatum*. *Rivista Micol.*, 63 (3): 215-241
- KÜHNER, R. (1980). Les Hyménomycètes agaricoides. *Bulletin Mensuel de la Société Linnéenne de Lyon*, 49: 1-1027.
- MATHENY, P. B., HOBBS, A. M. & ESTEVE-RAVENTÓS, F. (2020). Genera of *Inocybaceae*: New skin for the old ceremony. *Mycologia*, 112: 83-120

6.- CATEGORIZACIÓN SIMPLE: SETAS DE OTOÑO. JAÉN (2024)

José Luis JURADO OCAÑA
Asociación Micológica "Lactarius".
Facultad de Ciencias Experimentales.-Jaén
E-23071.-Jaén (España)

Lactarius 33: 50-60 (2023) ISSN: 1132- 2365; ISSN-e: 2695-6810

RESUMEN: Presentamos el listado categorizado de las especies recolectadas durante el otoño de 2024 en provincia de Jaén (Sur de la Península Ibérica) para las distintas Exposiciones de Setas, organizadas por la Asociación Micológica "Lactarius"

ABSTRACT: We present the categorized list of the species collected during the autumn of 2024 in the province of Jaen (South of the Iberian Peninsula) for the different Mushroom Exhibition, organized by the Mycological Association "Lactarius".

En esta relación se recogen 238 taxones diferenciados, expuestos en los distintos eventos celebrados por la *Asociación Micológica "Lactarius"* en la provincia de Jaén, durante el otoño de 2024, de los cuales han quedado constancia de tres, habiéndose expuesto un total de 344 ejemplares, (solamente se menciona un mismo taxón por cada periodo micológico). Sólo 21 taxones han estado presentes en todas las exposiciones; 54 en 2 ocasiones, etc.; y 177 taxones que solamente han estado presentes

una sola vez. Los nombres en negrita se corresponden con aquellas que figuraron en las distintas exposiciones organizadas por la Asociación Micológica "Lactarius" dentro de la provincia de Jaén y recolectados en la misma. Ha habido 18 taxones que no se habían expuesto anteriormente en anteriores eventos. El primer nombre corresponde al más aceptado por la comunidad internacional, el siguiente o los siguientes son sinónimos de este primero, siendo los más utilizados en determinadas zonas

geográficas. La clasificación micológica se ha realizado basándose principalmente en bases de datos de las siguientes páginas WEB. GBIF. Infraestructura Mundial de Información en Biodiversidad. MycoBank Fichas micológicas científicas Wikipedia. Tanto en español como en inglés

	Cód.	Nº
ExpoSiles 2024	1	160
ExpoSanta Elena 2024	2	72
ExpoJaén (La Carolina) 2024	3	112
Número total ejemplares expuestos		344

Total taxones diferenciados 248

Reino: *Fungi*
Filo: *Ascomycota*
Clase: *Pezizomycetes*
Orden: *Pezizales*
Familia: *Helvellaceae*
Género: *Helvella* L.

Helvella crispa (Scop.) Fr.

Familia: *Pezizaceae*
Género: *Peziza* Dill. ex Fr.

Peziza phyllogena Cooke 1877

Familia: *Pyronemataceae*
Género: *Aleuria* Fuckel

Aleuria aurantia (Fr.) Fuckel.

Género: *Cheilymenia* Boud., 1885

Cheilymenia pulcherrima (P. Crouan & H. Crouan) Boud. 1907
= *Ascobolus pulcherrimus* P. Crouan & H. Crouan
= *Humaria stercorea* var. *pulcherrima* (P. Crouan & H. Crouan) Quélet
= *Lachnea pulcherrima* (P. Crouan & H. Crouan) Gillet
= *Peziza pulcherrima* (P. Crouan & H. Crouan) Cooke
= *Scutellinia pulcherrima* (P. Crouan & H. Crouan) Kuntze

Cheilymenia stercorea (Pers.) Boud.
 = *Cheilymenia glacialis* (Rehm)
 Boud.
 = *Humaria glacialis* Rehm, 1882
 = *Lasiobolus stercoreus* (Pers.)
 P.Karst.
 = *Patella stercorea* F.H.Wigg.
 = *Peziza scutellata* Batsch

Género: ***Otidea*** (Pers.) Bonord.

Otidea alutacea (Pers.) Massee
 = *Aleuria alutacea* (Pers.) Gillet
 = *Helvella ochracea* Schaeff.

Otidea bufonia (Pers.) Boud.

Otidea cochleata (L.) Fuckel
 = *Otidea umbrina* (Pers.) Bres.

Género: ***Pseudaleuria*** Lusk

Pseudaleuria fibrillosa (Curry) J.
 Moravec
 = *Cheilymenia fibrillosa* (Massee)
 Le Gal
 = *Otidea fibrillosa* (Curr.) Anon.
 = *Peziza fibrillosa* Curr.
 = *Tricharina fibrillosa* (Massee) Chin
 S.Yang & Korf

Reino: ***Fungi***
 Filo: ***Basidiomycota***
 Clase: ***Agaricomycetes***
 Orden: ***Agaricales***
 Familia: ***Agaricaceae***
 Género: ***Agaricus*** Linnaeus, 1753

Agaricus bresadolanus Bohus
 = ***Agaricus campestris*** var. ***radicatus***
 (Vittad.) Sacc.
 = ***Agaricus romagnesii*** Wasser

Agaricus xanthoderma Genev.
 = ***Agaricus xanthoderma*** f. ***griseus***
 (Pearson) Bon & Cappelli.

Agaricus litoralis (Wakef. & A.Pearson)
 Pilát
 = ***Agaricus maskae*** Pilát.
 = ***Agaricus spissicaulis*** F. H.Møller

Agaricus porphyrizon P.D.Orton
 = ***Agaricus arvensis*** subsp. ***purpurascens***
 Cooke, 1885

Agaricus heinemannianus Esteve-Rav.

Agaricus semotus (Fr.) Ricken

Agaricus spissicaulis FH Moller

Agaricus sylvaticus Schaeff. : Fr.

Agaricus impudicus (Rea) Pilát

Género: ***Calvatia*** Fr.

Calvatia cyathiformis (Bosc.) Morgan

Calvatia utriformis (Bull.: Pers.) Jaap

Género: ***Coprinus*** Pers., 1797

Coprinus picaceus (Bull.) Fr.

Género: ***Cyathus*** Haller, 1768

Cyathus olla Batsch ex Pers.

Género: *Cystoderma* Fayod 1889.
Sección: *Cystoderma* A)

Cystoderma amianthinum var. *rugosoreticulatus* (F. Lorinser) Bon

Género: *Lepiota* P.Browne, 1756

Lepiota castanea Quél. S. Canduso & Lanzoni.

Lepiota phaeodisca (Bellù) Contu & Luigi Curreli 1988

Género: *Lycoperdon* P.Micheli, 1729

Lycoperdon lividum Pers.

Género: *Macrolepiota* Singer

Macrolepiota heimii Locq. Ex Bon

Familia: *Amanitaceae*

Género: *Amanita* Dill.ex Boehm., 1760

Sección: *Caesareae*

Torrendia pulchella Bres.

Amanita mairei Foley

Amanita muscaria (Linneo ex Fr.) Hoo-ker (1821)

= *Agaricus puella* Bastch.

= *Agaricus pseudoaurianticus* Bulliard.

= *Amanita muscaria* f. *puella* (Batsch) Gilbert

= *Amanita muscaria* f. *flavivolvata* (singer) Neville & Poumarat.

= *Amanita muscaria* var. *alba* (Peck) Peck

= *Amanita muscaria* var. *aureola* (Kalch.) Quél.(1873)

= *Amanita muscaria* var. *emilii* Riel

(1907)

= *Amanita muscaria* var. *formosa* (Pers.) Gonn & Rab.(1800)

= *Amanita muscaria* var. *heterochroma* Contu.

= *Amanita heterochroma* Curreli (1992)

= *Amanita muscaria* var. *inzengae* (Neville & Poumarat),

Di Rita, Atzeni, Tudino, Tatti & P. Alvarado, Alvarado 2020

Amanita vaginata Fr.: Bull.

Amanita caesarea (Scop. ex Fr.) Grév.

= *Amanita caesarea* f. *alba* Lanzi (1879).

= *Amanita caesarea* f. *aurantia* (Bull.) Gillet.1874

= *Amanita caesarea* f. *flava* Fr.

= *Amanita caesarea* f. *rubra* (Fr.) Gillet (1874)

= *Amanita caesarea* var. *caesaroides* (L. Vass.) Wasser (1988)

Amanita pantherina (DC. ex Fr.)

Krombh.

= *Amanita pantherina* f. *arenicola* Traver

= *Amanita pantherina* f. *mediterranea* Cetto.

= *Amanita pantherina* f. *robusta* Cetto.

= *Amanita pantherina* f. *institata* Cetto (1993)

= *Amanita pantherina* var. *abietinum* (Gilber) Veselyt.(1933)

= *Amanita pantherina* var. *pantherina* (Dc.ex Fr.) Krombh.

Amanita rubescens (Pers.: Fr.) Gray

Amanita cistetorum contu & Pacioni

Amanita citrina Pers.

Amanita ovoidea (Bull.) Link

Amanita battarae (Boud.) Bon 1985
= *Amanita fusco-olivacea* (Contu) Ro-
magn.
= *Amanita umbrinolutea* (Secr. ex Gillet)
Bataille

Amanita curtipes E. J. Gilbert.

Familia: **Bolbitiaceae**
Género: **Bolbitius** Fr.

Bolbitius titubans (Bull.) Fr.
= *Bolbitius vitellinus* (Pers.) Fr.

Género: **Panaeolus** (Fr.) Quél., 1872

Panaeolus acuminatus (P.Kumm.)
Quél.

Familia: **Callistosporiaceae**
Género: **Pseudolaccaria** Vizzini, Contu
& Z.W.Ge

Clitocybe fellea Peck

Familia: **Cortinariaceae**
Género: **Cortinarius** (Pers.) Gray, 1821

Cortinarius balteatocumatilis Rob.
Henry.

Cortinarius confirmatus Rob.Henry

Cortinarius cotoneus Fr.

Cortinarius croceus (Schaeff.) Gray

Cortinarius duracinus Fr.

Cortinarius livido-ochraceus (Berk.)
Berk.
= *Cortinarius elatior* Fr.)

Cortinarius llaveroi J.D.Reyes

Cortinarius meridionalis Bidaud, Mo-
enne-Locc. & Reumaux

Cortinarius misermonitii Chevassut &
Rob. Henry

Cortinarius mucifluoides Rob. Henry ex
Bidaud, Moëne-Locc. & Reumaux

Cortinarius purpurascens Pers.

Cortinarius subturibulosus (Kizlik y
Trescol)

Cortinarius trivialis J.E.Lange

Cortinarius variegatus (Pers.: Fr.) Fr.

Cortinarius variiformis Malençon.

Cortinarius xanthophyllus (Cooke) Rob.
Henry

Phlegmacium caesiocanescens M. M.
Mos. Em. Niskanen & Liimat

Género: **Phlegmacium** (Fr.) Wünsche

Phlegmacium veraprilis Chevassut,
Rob. Henry & G. Rioussel

Familia: **Entolomataceae**
Género: **Entoloma** P.Kumm., 1871

Entoloma clypeatum (L. ex Fr.) Kum-
mer.

Entoloma lazulinellum (Fr.) Noordel.

Entoloma lividum (Bull.) Quéf.

Familia: *Hydnangiaceae*

Género: *Hygrocybe* (Fr.) P.Kumm., 1871

Hygrocybe acutoconica (Clem.) Singer.

Hygrocybe miniata (Fr.) P. Kumm

Hygrocybe persistens (Britzelm) Singer
= *Hygrocybe persistens* var. *langei*.
(Britzelm) Singer

Género: *Hygrocybe* (Fr.) P.Kumm., 1871

Hygrocybe spadicea (Scop.) P.Karst.

Género: *Hygrophorus* Fr., 1836

Hygrophorus arbustivus Fr.

Hygrophorus eburneus (Bull. ex Fr.) Fr.
= *Hygrophorus eburneus* var. *quercetorum* (Bull.: Fr.) Fr. Orton.

Hygrophorus roseodiscoideus Bon & Chevassut.

Familia: *Hymenogastraceae*

Género: *Hebeloma* (Fr.) P.Kumm.

Hebeloma mesophaeum (Pers.) Quéf.

Familia: *Inocybaceae*

Género: *Inocybe* (Fr.) Fr., 1863

Inocybe bongardii (Weinm.) Quélet.

Inocybe pallida Velen

Inocybe pseudorubens Carteret & Reu-
maux

Familia: *Lyophyllaceae*

Género: *Lyophyllum* P.Karst.

Lyophyllum transforme (Britzelm) Sacc.

Género: *Ossicaulis* Redhead & Ginns

Ossicaulis lignatilis (Pers.) Redhead &
Ginns

= *Agaricus circinatus* Fr.

= *Agaricus lignatilis* Pers.

= *Clitocybe circinata* (Gillet) P.Karst.

= *Nothopanus lignatilis* (Pers.) Bon

= *Pleurocybella lignatilis* (Pers.) Singer

Familia: *Mycenaceae*

Género: *Mycena* (Pers.) Roussel, 1806

Mycena aetites (Fr.) Quel.

Mycena inclinata (Fr.) Quélet.

Mycena pura (Pers.) P.Kumm.

= *Agaricus ianthinus* Fr.

= *Gymnopus purus* (Pers.) Gray

= *Mycena pura* f. *alba* (Gillet) Kühn.

= *Mycena pura* f. *lutea* (Gillet) Kühner

Mycena epipterygia (Scop.: Fr.) Gray

= *Mycena epipterygia* var. *lignicola* A.
H. Smith

= *Mycena epipterygia* var. *splendipipes*
(Peck) Maas Geest.

Familia: *Omphalotaceae*

Género: *Gymnopus* (Pers.) Roussel

Micromphale brassicolens (Romagn.)
P.D.Orton

Género: *Rhodocollybia* Singer

Collybia distorta (Fr.) Quél. 1872

Familia: *Physalacriaceae*

Género: *Armillaria* (Fr.) Staude

Armillaria gallica Marxmüller & Romag.
= *Armillaria bulbosa* (Barla) Kile & Watling

Familia: *Pluteaceae*

Género: *Pluteus* Fr.

Pluteus romelli (Britzelm.) Lap.

Género: *Volvariella* Speg., 1898

Volvariella bombycina var. *flaviceps*
(Murrill) Shaffer

Familia: *Psathyrellaceae*

Género: *Coprinopsis* P.Karst.

Coprinus radicans Romagn. 1951

Familia: *Pseudoclitocybaceae*

Género: *Cleistocybe* Ammirati,
A.D.Parker & Matheny, 2007

Cleistocybe carneogrisea (Malençon)Vizzini.
= *Camarophyllus carneogriseus* (Malençon) Honrubia & Llimona, 1979
= *Hygrophorus carneogriseus* Malençon

Género: *Clitopaxillus* G.Moreno et al.

Clitocybe alexandri (Gillet) Gillet

Familia: *Strophariaceae*

Género: *Agrocybe* Fayod, 1889

Agrocybe aegerita (V. Brig.) Singer

Género: *Hypholoma* (Fr.) P.Kumm.

Hypholoma fasciculare (Huds. ex Fr.) Kummer.

Familia: *Tricholomataceae*

Género: *Clitocybe* (Fr.) Staude, 1857

Clitocybe metachroa (Fr.) P. Kumm.

Clitocybe sinopica (Fr.) Kumm.

Clitocybe trullaeformis (Fr.) Karst.

Género: *Lepista* (Fries) W.G.Smith
1870.

Lepista nuda (Bull.: Fr.) Cooke
= *Clitocybe nuda* (Fr.) W.G.Smith
= *Collybia lilacea* Quél.
= *Lepista nuda* f. *macea* (Konr. & Mre)
= *Lepista nuda* f. *pruinosa* Bon
= *Lepista nuda* var. *violacea* (Bull. ex Fr.) Cooke
= *Lepista sordida* var. *lilacea* (Quél.) Bon
= *Rhodopaxillus nudum* (Bull. Fr.) Mre.
= *Tricholoma nudum* (Bull. Fr.) Kumm.

Género: *Melanoleuca* Pat., 1897

Melanoleuca grammopodia (Bull.) Murrill

Melanoleuca melaleuca (Pers.) Murrill.

Melanoleuca vulgaris (Pat.) Pat.

Melanoleuca leucophylloides (Bon) Bon
 = *Melanoleuca leucophylloides* var.
pruinatipes G.Moreno & Bon
 ≡ *Melanoleuca rasilis* var. *leucophylloides* Bon

Género: ***Tricholoma*** (Fr.) Staude

Tricholoma acerbum (Bull.) Vent.

Tricholoma caligatum (Viv.) Ricken.

Tricholoma duriusculum R Schulz 1927

Tricholoma focale (Fr.) Ricken.

Tricholoma imbricatum (Fr. ex Fr.)
 Kummer.

Tricholoma sciodes (Secret.) Mart. ss.
 str. Ciernén.

Tricholoma squarrulosum (Bres.) Kéner
 & Romagn.

Tricholoma sulphureum (Bull. ex Fr.)
 P. Kumm.

Tricholoma tridentinum Singer.

Orden: ***Boletales***
 Familia: ***Boletaceae***
 Género: ***Boletus*** L.

Boletus erythropus Fr.

Boletus impolitus Fr.

Boletus luridus Schaeff. ex Fr.

Género: ***Leccinellum*** Bresinsky &
 Manfr.Binder

Leccinellum lepidum (H.Bouchet ex
 Essette) Bresinsky & Manfr.Binder
 = ***Leccinum lepidum*** (H. Bouchet ex
 Essette) Bon & Contu

Familia: ***Gomphidiaceae***
 Género: ***Chroogomphus*** (Singer)
 O.K.Mill.

Chroogomphus rutilus (Schaeff.)
 O.K.Mill.
 = *Agaricus gomphus* Pers.
 = *Agaricus rufescens* J.F. Gmel.

Chroogomphus fulmineus (R. Heim)
 Courtec.

Familia: ***Gyroporaceae***
 Género: ***Gyroporus*** Quéf.

Gyroporus castaneus (Bull.) Quéf.
 ≡ *Boletus castaneus* Bull.
 = *Boletus castaneus* Bull. ex Fr.

Familia: ***Paxillaceae***
 Género: ***Paxillus*** Fr.

Paxillus atrotomentosus (Batsch.) Fr.

Familia: ***Sclerodermataceae***
 Género: ***Scleroderma*** Pers., 1801

Scleroderma citrinum Pers.

Scleroderma meridionale Demoulin &
 Malençon.

Familia: ***Suillaceae***
 Género: ***Suillus*** Gray

Suillus granulatus (L.: Fr.) Kuntze

Suillus mediterraneus (Jacquet. & Blum) Redeuilh.

Orden: ***Cantharellales***
 Familia: ***Hydnaceae***
 Género: ***Cantharellus*** Adans.ex Fr., 1821

Cantharellus pallens Pilát 1959
 = *Cantharellus pallidus* Velen.
 = *Cantharellus subpruinosis* Eyssart. & Buyck

Orden: ***Gastrales***
 Familia: ***Gastraceae***
 Género: ***Gastrum*** Pers., 1794

Gastrum triplex (Jungh.) Fischer
 = *Geaster pillodii* Roze

Orden: ***Gomphales***
 Familia: ***Clavariadelphaceae***
 Género: ***Clavariadelphus*** Donk

Clavaria delphus pistillaris (Fr.) Donk.
 = *Clavaria herculeana* Gray

Clavaria delphus truncatus (Quél.) Donk.

Familia: ***Gomphaceae***
 Género: ***Ramaria*** Fr. ex Bonord.

Ramaria aurea (Schaeff. : Fr.) Quél.
 = *Clavaria aurea* Fr.

Ramaria flava (Schaeff. ex Fr.) Quél.
 = *Clavaria flava* (Schaeff. ex Fr.) Quél.

Ramaria myceliosa (Peck) Corner 1950

Ramaria stricta (Fr.) Quél.
 = *Clavaria dendroidea* Fr.
 = *Clavaria kewensis* Massee

Orden: ***Polyporales***
 Familia: ***Ganodermataceae***
 Género: ***Ganoderma*** P.Karst., 1881

Ganoderma resinaceum (Boud.) in Pat.

Familia: ***Meripilaceae***
 Género: ***Meripilus*** P.Karst.

Meripilus giganteus (Pers.) P.Karst.
 = *Agaricus aequivocus* (Holmsk.) E.H.L.Krause
 = *Agaricus multiplex* Dill., 1719
 = *Boletus giganteus* Pers.

Familia: ***Meruliaceae***
 Género: ***Abortiporus*** Murrill

Abortiporus biennis (Bull.) Singer

Género: ***Bjerkandera*** P.Karst.

Bjerkandera adusta (Fr.) P. Karst.

Familia: ***Polyporaceae***
 Género: ***Coriopsis*** Murrill, 1905

Trametes gallica Fr. 1838

Género: ***Trichaptum***

Trichaptum fuscoviolaceum (Ehrenb.) Ryvarden
 = *Acia hollii* (J.C.Schmidt) P.Karst.
 = *Agaricus decipiens* Willd.
 = *Boletus decipiens* J.F. Gmel.
 = ***Tricholopsis rutilans*** (Schaeff. ex Fr.) Sing.

Orden: **Russulales**
 Familia: **Auriscalpiaceae**
 Género: **Lentinellus** P.Karst.

Lentinellus micheneri (Berk. & M. A. Curtis) Pegler.
 = *Lentinellus americanus* (Peck) Singer
 = *Lentinellus omphalodes* Pearson & Dennis

Familia: **Russulaceae**
 Género: **Lactarius** Pers., 1797

Lactarius chrysorrheus (Fr.) Fr.
Lactarius cistophilus Bon & Trimbach
Lactarius tesquorum Maleçon.
Lactarius vinosus (Quél.) Bataille
Lactarius violaceus (Barla) Bon, 1980

Género: **Lactifluus** (Pers.) Roussel

Lactifluus rugatus (Kühner & Romagn.) Verbeke
 = *Lactarius rugatus* Kühner & Romagn.

Género: **Russula** Pers.

Russula cessans (A. Pearson)
 = *Russula odorata* Romag.
Russula amoenicolor Romaneg. 1962
Russula decipiens (Singer) Bon
Russula fragilis (Pers. ex Fr.) Fr.
Russula graminea Ruots., H.-G. Unger & Vauras

Russula sardonica Fr.

Russula xerampelina (Schaeff. ex Secr.) Fr.

Russula turci Bres.
 = *Russula turci* var. *gilva* Einhell.
 = *Russulina turci* (Bres.) F. Kauffman

Orden: **Thelephorales**
 Familia: **Bankeraceae**
 Género: **Boletopsis** Fayod

Boletopsis leucomelaena (Pers.) Fayod
 = *Boletopsis leucomelas* (Pers.) Fayod
 = *Boletus leucomelas* Pers.
 = *Caloporus leucomelas* (Pers.) Quél.

Familia: **Bankeraceae**
 Género: **Phellodon** P.Karst.

Phellodon niger (Fr.) P.Karst.
 = *Calodon niger* (Fr.) Quél.
 = *Calodon nigrum* (Fr.) Quél.

7.- ÍNDICE TAXONES NUEVOS REFERENCIADOS EN LACTARIUS 33.

Boletín “Lactarius” núm 33 – 2025

LACTARIUS 33: 60-64 (2025). ISSN: 1132-2365; ISSN-e: 2695-6810

El primer nombre corresponde al más aceptado por la comunidad internacional, el siguiente o los siguientes son sinónimos de este primero, siendo los más utilizados en determinadas zonas geográficas. La clasificación taxonómica se ha realizado basándose principalmente en bases de datos de las siguientes páginas WEB:

GBIF.-Infraestructura Mundial de Información en Biodiversidad

MycoBank Fichas micológicas científicas

Wikipedia. Tanto es español como en inglés.

Datos extraídos de los artículos publicados en este *Boletín “Lactarius”*. [33]

18 nuevos taxones expuesto por primera vez, 7 especies de setas en como primeras citas para la provincia de Jaén, 2 en la provincia de Granada y 1 en Cataluña.

Los señalados en azul se corresponde con los taxones expuestos por primera vez y no que no están referenciados anteriormente en nuestras publicaciones

TAXONES

Reino: *Protozoa*

Filo: *Mycetozoa*

Clase: *Myxomycetes*

Orden: *Stemonitidales*

Familia: *Stemonitidaceae*

Género: *Comatricha* Preuss, 1851

Comatricha elegans (Racib.)

G.Lister, 1909

= *Collaria elegans* (Racib.) Dhillon y Nann.

= *Raciborskia elegans* (Racib.) Berl.

= *Rostafinskia elegans* Racib.

Reino: *Fungi*
 Filo: *Ascomycota*
 Clase: *Pezizomycetes*
 Orden: *Pezizales*
 Familia: *Morchellaceae*
 Género: *Morchella* Dill. ex Pers.

Morchella castaneae L. Romero & Clowez
 = *Morchella brunneorosea* Clowez y Ant. Rodr.
 = *Morchella brunneorosea* var. *sordida* Clowez, Toro.

Filo: *Basidiomycota*
 Clase: *Agaricomycetes*
 Orden: *Agaricales*
 Familia: *Agaricaceae*
 Género: *Lepiota* P.Browne, 1756

Lepiota alba (Bresadola) Sacc.
 = *Lepiota clypeolaria* var. *alba* Bresadola

Género: *Macrolepiota* Singer

Macrolepiota heimii Locq. ex Bon

Familia: *Amanitaceae*
 Género: *Amanita* Dill. ex Boehm., 1760

Amanita fulvoides Neville & Poumarat

Familia: *Bolbitiaceae*
 Género: *Conocybe* Fayod, 1889

Galeropsis lateritia (Watling) G. Moreno, Heykoop & Illana

Familia: *Cortinariaceae*
 Género: *Cortinarius* (Pers.) Gray, 1821

Cortinarius acutispissipes Rob.Henry
 = *Cortinarius geophilus* var. *subau-roreus* Bidaud, Moëgne-Loec. & Reumaux

Cortinarius boudieri Rob. Henry

Cortinarius caninus (Fr.) Fr.

Cortinarius magicus Eichhorn

Cortinarius pelerinii Bellanger, Carteret & Reumaux

Cortinarius terpsichores Melot

Familia: *Entolomataceae*
 Género: *Clitocella* Kluting, T.J.Baroni & Bergemann

Rhodocybe popinalis (Fr.) Sing.

Familia: *Hymenogastraceae*
 Género: *Galerina* Earle, 1909

Galerina uncialis (Britzelm.) Kühner
 = *Agaricus uncialis* Britzelm.
 = *Galera uncialis* (Britzelm.) Kühner
 = *Naucoria uncialis* (Britzelm.) Sacc.

Familia: *Inocybaceae*
 Género: *Inocybe* (Fr.) Fr., 1863

Inocybe eutheloides (Peck) Peck
(1887)
= *Agaricus eutheloides* Peck
= *Inocybe eutheles* ss. Konrad &
Maublenc
= *Inocybe pallidipes* ss. J. E. Lange

Género: *Inosperma* (Kühner) Mat-
heny & Esteve-Ray.

Inosperma vinaceum Cervini,
M.Carbone & Bizio
= *Inocybe jurana* ss. auct. var.

Familia: *Lyophyllaceae*
Género: *Lyophyllum* P.Karst.

Lyophyllum fumosum (Pers.) PD
Orton

Familia: *Psathyrellaceae*
Género: *Coprinopsis* P.Karst.

Coprinus radicans (Romagn)

Orden: *Auriculariales*
Familia *Exidiaceae*
Género: *Guepinia*

Guepinia helvelloides (DC.) P.
= *Gyrocephalus rufus* Pers.
= *Helvella rufa* (Jacq.) Schrank
= *Peziza leveillei* L.Marchand
= *Phlogiotis helvelloides* (DC.)
G.W.Martin
= *Tremella rufa* Jacq.
= *Tremiscus helvelloides* (DC.) Donk

Orden: *Gaeastrales*
Familia: *Gaeastraceae*
Género: *Gaeastrum* Pers., 1794

Gaeastrum quadrifidum Pers.
= *Geaster coronatus* (Schaeff.)
J.Schroet.
= *Gaeastrum minus* (Pers.) G.Cunn.
= *Gaeastrum quadrifidum* (DC. ex
Pers.) DC.
= *Gaeastrum quadrifidum* var. *sabulo-*
sum V.J.Staněk
= *Lycoperdon coronatum* Schaeff.,
1774

Orden: *Russulales*
Familia: *Russulaceae*
Género: *Lactifluus* (Pers.) Roussel

Lactarius rugatus Kühner & Romag.

Orden: *Boletales*
Familia: *Boletaceae*
Género: *Leccinellum* Bresinsky &
Manfr.Binder

Leccinum lepidum (H. Bouchet ex
Essette) Bon & Contu

Género: *Suillellus* Murrill

Boletus queletii Schulzer

Familia: *Suillaceae*
Género: *Suillus* Gray

Suillus variegatus (Sw.) Richon &
Roze
= *Boletopsis squalida* (Fr.) Beck
= *Boletus aureus* Schaeff.
= *Suillus squalidus* (Fr.) Kuntze
= *Versipellis guttata* (Pers.) Quéf.
= *Viscipellis velifera* Secr. ex Quéf.

Orden: ***Russulales***
Familia: ***Russulaceae***
Género: ***Russula*** Pers.

Russula aurea Pers.

- = *Agaricus aurantius* With.
- ≡ *Agaricus aureus* (Pers.) Pers.
- = *Agaricus esculentus* (Pers.) Pers.
- = *Russula aurata* Fr.
- = *Russula esculenta* Pers.

Russula juniperina Ubaldi

Russula lilacea Quéł.

- = *Russula carnicolor* (Bres.) Bataille
- = *Russula lilacea* f. *flavoviridis* Romagn.
- = *Russula pseudolilacea* J.Blum
- = *Russula retispora* (Singer) Bon
- = *Russula vesca* var. *lilacea* (Quéł.) Massee

Familia: ***Pluteaceae***
Género: ***Volvopluteus*** Vizzini, Contu & Justo

Volvariella gloiocephala (D. C: Fr.)
Boekh. & End.



ISSN: 1132-2365 / ISSN-e: 2695-6810

lactarius.org/



ISSN: 1132-2365 / ISSN-e: 2695-6810

WEB: <http://www.lactarius.org/>