# NOTAS MICOLOGICAS V. NUEVOS REGISTROS DE HONGOS MITOSPORICOS DE LA ZONA CENTRAL Y NORTE DE CHILE

(Mycological notes V. New records of mitosporic fungi of the northern and central zone of Chile)

## Eduardo Piontelli\*. & Gustavo Giusiano\*\*

\*Universidad de Valparaíso, Escuela de Medicina, Cátedra de Micología, Casilla 92 V. Valparaíso, Chile. \*\* Cátedra de Microbiología e Inmunología Fac. de Ciencias Exactas y Naturales y Agrimensura, Instituto de Medicina Regional, Universidad Nacional del Nordeste, Av. Las Heras 772, 3500 Resistencia, Argentina

Palabras clave: Hongos mitospóricos, Chile, Bipolaris neergardii similis, Hormoconis resinae, Myxotrichum aeruginosum, Ramichloridium subulatum, Sesquicillium candelabrum, Tritirachium dependens.

Key words: Mitosporic fungi, Chile, Bipolaris neergardii similis, Hormoconis resinae, Myxotrichum aeruginosum, Ramichloridium subulatum, Sesquicillium candelabrum, Tritirachium dependens.

### RESUMEN

Se describen, comentan e ilustran 6 especies de hongos mitospóricos hialinos y dematiáceos desde muestras de suelos y substratos leñosos. Una de ellas es una cepa considerada una variante de mayores dimensiones conidiales de *Bipolaris neergardii*, obtenida de la zona del desierto de Atacama (Norte de Chile), las restantes: *Sesquicillium candelabrum*, aislado desde suelos de la zona central (Quillota V Región) y 4 aislamientos (*Hormoconis resinae*, *Myxotrichum aeruginosum*, *Ramichloridium apiculatum* y *Tritirachium dependens*), desde pilas de «chips» de *Eucalyptus globolus* depositado en patios de embarque en el puerto de Algarrobo.

## **SUMMARY**

Six species of hyaline and dematiaceous mitosporic fungi from soil samples and woody substrata regarded as interesting are described, commented and illustrated. One of them is a strains which we consider to be a variant of the greatest conidial dimensions of *Bipolaris neergardii* collected in a zone of the desert of Atacama (north of Chile), the remain strains: *Sesquicillium candelabrum* isolated from the soils of central zone (Quillota V Region), and 4 isolates (*Hormoconis resinae, Myxotrichum aeruginosum, Ramichloridium apiculatum* and *Tritirachium dependens*) taken from piles of chips of *Eucalyptus globolus* stored in shipment yards in the port of Algarrobo.

Nuestra biogeografía reune condiciones ecológicas y climáticas especiales, que en alguna medida influyen en la distribución de los microorganismos presentes en sus ambientes. Es por eso que continuamos con la descripción de algunos e interesantes especímenes fúngicos como un aporte a la biodiversidad de la micromicota nacional. En las muestras de suelo que se analizaron, se emplearon diluciones seriadas y cultivos diversos (AM, APD, ACM y APC) como también la técnica del anzuelo queratínico (Orr, 1969), mientras que para el «chip», se obtuvieron los

especímenes mediante cultivos del sustrato en cámara húmeda (agar agua). Todas las muestras fueron incubadas a tº ambiente (17-21°C) durante 10 a 20 días antes de sus determinaciones taxonómicas.

*Bipolaris neergaardii* (Dunquah) Alcorn. (similis). Mycotaxon 17:68 (1983)

- = *Drechslera neergaardii* Dunquah. Trans. Br. myco. Soc. 64:545 (1975).
- = Bipolaris prieskaensis (?) W.Q.Chen & W.J.Swart sp.

nov. Mycotaxon 76: 150 (2000).

Hábitat: Oryza sativa, Hibiscus esculentus, Pistacia vera, suelos desérticos.

**Distribución**: restringida, Ghana, Arabia Saudita, Sud Africa, Chile.

Colonias de crecimiento rápido en PDA y PCA de aspecto levemente flocoso a aterciopelado, poco levantadas, oliváceas a negruzcas, de rápida esporulación (3 días), reverso verde oliva a negro. Conidióforos abundantes, de color café, septados, no ramificados generalmente, únicos o en grupos, lisos, 70-100 x 4-6 μm, derechos en su parte no fértil ,luego geniculados hacia el ápice. Células conidiógenas integradas al conidióforo de aspecto cilíndrico, poliblásticas (tréticas), simpodiales con cicatrices visibles de sus locus conidiógenos. Conidios dispuestos en racimos compactos sobre el eje fértil del conidióforo, café oscuros, elipsoides, más dilatados hacia el ápice, lisos, con 3-4 distoseptos (65% 3 septos), 22-44 x 13-19μm ( $\overline{x}$  34,5 x 16,16), con un hilum poco o no protuberante (Fig.1).

Nuestra cepa (N°Atac.12), fue aislada en la II Región de Chile, zona del desierto de Atacama a 3000 m.s.n.m.

El género *Bipolaris* Shoemaker, con su especie tipo *B. maydis* (Nisik.& Miyake) Shoem., es un taxon ampliamente disperso en zonas tropicales, subtropicales y frías, especialmente en gramíneas, ya sea como colonizador secundario o patógeno (Sivanesan, 1987). Las referencias bibliográficas referente a *Bipolaris*, son amplias en la literatura y nos referiremos sólo a las principales (Shoemaker, 1959; Ellis, 1971, 1976; Sivanesan,1987; Alcorn, 1988, 1990,1991). Sivanesan (1987), en su monografía incluye 22 especies en el género, pero en la ctualidad sobrepasan las 30. Bajo el nombre de *Bipolaris*, «CABI Database of fungal names (Funindex)» registra 115 taxa y sinónimos.

Mediante un análisis morfológico, nuestro taxon puede considerarse similar a B. neergaardii (Dunquah) Alcorn, pero este último difiere principalmente en el menor largo de sus conidios (19-30 x 15-18 μm) y en el número de septos (sólo 3, mientras nuestra cepa presenta 3 y 4). Mariellotia triseptata (Drechsler) Shoemaker (Shoemaker, 1998), también se acerca en algunas características morfológicas, especialmente en las dimensiones de sus conidios y de sus células conidiógenas dilatadas en el ápice, pero nuevamente la presencia de 3-4 septos en nuestra cepa y la ausencia de germinación en ángulo recto, la excluyen de esta posición taxonómica. Pensando en la posibilidad de estar frente a una nueva especie decidimos enviar nuestro taxon al Dr. R.Shoemaker (Canada), para conocer la opinión de un experto. En las primeras comunicaciones el Dr. Shoemaker fue acorde en considerar nuestra cepa como un espécimen de mayor tamaño de B. neergaardii (Cochliobolus neergaardii), insinuando que debido a las pocas cepas existentes, las características morfológicas de los nuevos especímenes, podrían inducir a una posible modificación de la descripción de esta especie. A principios de este año (2001), en la literatura se publicó una nueva especie de *Bipolaris* idéntica a nuestra cepa (*Bipolaris prieskaensis* W.Q.Chen & W.J.Swart), aislada de detritus de *Pistacia vera* L. en Sud Africa (Chen *et al*, 2000) y ante esta situación el Dr. Shoemeker propuso comparar mediante técnicas moleculares la posición de nuestro aislamiento en relación a las diversas cepas existentes de *B. neergaardii* (estudio en ejecución).

Por esta razón hemos nominado provisoriamente a nuestro taxon bajo el nombre de **B. neergaardii** similis en espera de los datos aportados por la biología molecular.

## ${\it Sesquicillium\ candelabrum\ (Bonord.)} W.$

Gams 1968

=Verticillium candelabrum Bon.

= Verticillium subcapitatum Sacc.

Hábitat: suelo boscoso, litera vegetal.

**Distribución:** parece ser una especie cosmopolita, en climas tropicales y fríos, pero no se registra frecuentemente.

Colonias en MEA, de crecimiento moderado, blancas en sus inicios y luego rosado pálido, de aspecto flocoso a granulosos, reverso incoloro.

Conidióforos erectos hialinos, septados, lisos, 2-3 μm de ancho ampliamente dispersos en el micelio aéreo, ramificados repetidamente en forma verticilada, dando el aspecto de un candelabro por la curvatura de sus ramas hacia la dirección del eje central del conidióforo, pero también en verticilios únicos o repetidos secuencialmente a lo largo del eje del conidióforo. Fiálides lageniformes dispuestas en racimos divergentes 7-12 μm de largo por 2-2,5 μm, de ancho cerca de su base, soportadas generalmente por una célula basal que a la altura del septo que la separa, presenta el nacimiento de una nueva célula conidiógena fialídica lateral (Fig. 3). Conidios hialinos, lisos, aseptados, elipsoidales, de ápices redondeados y extremos más aguzados, gutulados, con una pequeña base trunca incospicua 4-5,5 x 2-2,5 μm, reunidos en masas mucoides. Clamidosporas y teleomorfo ausentes.

El género Sesquicillium, se asemeja a otros Hyphomycetes fialídicos, tales como Clonostachys, Mariannaea y Gliocladium. W.Gams (1968), transfiere Verticillium candelabrum y Fusidium burxii a Sesquicillium, por sus conidióforos verticilados, con ramas finales fialídicas y células subterminales con un locus conidiógeno característico, que se proyecta lateralmente bajo el septo. Bisset (1983), sinonimiza el género con Tolypocladium y von Arx (1986), pone en sinonimía este último con Beauveria. Otros autores no aceptan estos cambios (Sigler et al., 1987; Samuels, 1989). Aparentemente el género no presenta alguna conección con teleomorfos normalmente, sin embargo, en Gnomonia papuana. Sivanesan & Shaw (1977), ob-

tienen un anamorfo semejante a S.buxii. Además, en estudios moleculares recientes sobre la delimitación de las Bionectriaceae (Hypocreales), Schroers (2000), analiza las características del género holomórfico Bionectria (anamorfo = Clonostachys Corda) en relación a la circunscripción de sus anamorfos y géneros similares relacionados (Gliocladium, Sesquicillium, Dendrodochium y Myrothecium), que presentan la tendencia de formar conidióforos dimórficos y /o esporodoquios, fiálides intercalares o setas, variación en los tamaños conidiales y pigmentación de las masas conidiales. A pesar que según este autor, Clonostachys debe ser conservado como el anamorfo formal de Bionectria, las diferencias entre los otros anamorfos semejantes, puede permitir ciertas inter-uniones mediantes patrones intermedios, que soportan parcialmente la delimitación de los subgrupos de Bionectria usando las características de los teleomorfos.

El género posee pocas especies: las principales correponden a *S buxii* (Schmith: Link)W.Gams (la especie tipo), *S.candelabrum* (Bonard.) W.Gams y *S.microsporum* (Jaap)Veenbaas-Rijks & W.Gams. Bajo el nombre de *Sesquicillium*, «CABI Database of fungal names (Funindex)» registra 9 taxa.

S.candelabrum, se ha detectado en sedimentos marinos (USA), por Borut & Johnson (1962), principalmente en suelos forestales de coníferas (Brandsberg, 1969), en la litera vegetal de forestas lluviosas en Costa rica (Bills & Polishook (1994), desde insectos muertos en la litera vegetal en las Islas Canarias (Castañeda-Ruiz et al. (1996), desde suelos agrícolas y forestales en Holanda, Inglaterra Rusia, USA, Japón, etc.(ver Domsh et al.,1980) y de una localidad agrícola vecina a la ciudad de Quillota (Chile).

# *Hormoconis resinae* (Lindau) Arx & de Vries 1973

- = Hormodendrum resinae Lindau
- = Cladosporium resinae(Lindau) de Vries
- =? Cladosporium avellaneum de Vries

Teleomorfo: Amorphotheca resinae Parberry

Hábitat: suelo, madera tratada con creosota

**Distribución:** Cosmopolita, pero difícil de aislar en medios corrientes.

Colonias en PDA y MEA a 27°C, de crecimiento moderado (35-45mm en 7 días), de aspecto aterciopelado micelio aéreo compuesto principalmente por conidióforos que emergen directamente de la superficie del substrato, de color café claro a avellana. Hifas vegetativas septadas, lisas, de tonos más claros, reverso café a negro-oliváceo, exudado con tonos negruzcos. Conidióforos mayoritariamente erectos, de color café, más oscuros que el micelio, ramificados generalmente en la parte superior, de paredes gruesas, septados, lisos a verrucosos 250-600 x 3,5-5 µm., que originan cortas ramas dispuestas a veces en en raci-

mos semejantes a métulas, de colores café pálidos, con ápices redondeados. Ramoconidios acropleurógenos , de superficie irregular, integrados en la parte basal de la cadena conidial, de diferentes dimensiones, aseptados 8- 18 x 3,5-5  $\mu$ m. Conidios acropleurógenos, aseptados, elípticos, de bordes redondeados ,de paredes gruesas, lisos de color café pálido, 3,5-6,5 x 2-3,5  $\mu$ m, sin las típicas y oscuras cicatrices de unión visibles en *Cladosporium* (Fig. 2), situación que ha permitido la separacion de *Hormoconis* de *Cladosporium*.

A 37°C crece rápidamente dando colonias de 25 mm en 6 días y puede hacerlo a temperaturas aún mayores, levemente superiores a los 40°C, lo que corresponde con los datos fisiológicos registrados en la literatura (Domsh *et al.*, 1980). Después de 2 meses, en los cultivos no hubo desarrollo del teleomorfo.

Unos de los importantes investigadores que contribuyó al estudio del género *Cladosporium* fue De Vries (1952), *Cladosporium avellaneum* y sus sinónimos (forma *viride*, forma *albidum* y forma *avellaneum*), establecidos por este mismo autor (de Vries (1955), son especímenes derivados de cultivos parentales y fueron aceptados por Ellis, (1971) y Domsh *et al.* (1980), sin embargo, según Ho *et al.* (1999), no todas conforman el concepto de *Hormoconis*, especialmente *C.avellaneum* f.*avellaneum* que presenta cicatrices conspicuas en sus conidios.

Partridge et al. (2001), comentan una complicación en la nomenclatura taxonómica de Hormoconis resinae, (anteriormente Hormodendrum resinae) debido a que corresponde a un sinónimo facultativo de Alysidium resinae (=Myxotrichum resinae). El epiteto «resinae» primeramente usado por Fries, se aplica en la actualidad a 2 diferentes entidades y debido a esta situación, estos autores sugieren un nuevo nombre para Hormoconis resinae el anamorfo de Amorphotheca resinae.

## *Myxotrichum aeruginosum* Montagne Kunze. 1836.

**Hábitat:** Cartón, géneros en descomposición, chips de madera de *Eucalyptus* 

Distribución: Francia, Suecia, Chile.

Ascomata en susbstrato natural, esféricos, rodeados de hifas peridiales, de color café oscuro a negro, muy pequeños, 270-330 μm sin los apéndices. Hifas peridiales café a negras septadas, de paredes gruesas, que terminan en apéndices con aspecto de espinas, por sus ápices aguzados cortos y largos, de tamaños variables, 35-100 μm, que se ramifican en nuevas espinas cerca de sus bases (en ángulos de 50-60°). Apéndices del mismo color de las hifas peridiales, septados, derechos o encorvados desde su nacimiento (260-350 μm), apicalmente uncinados (Fig.5), pero que mantienen su ancho (3,5-4 μm) en toda su estruc-

tura (no ensanchados en el ápice). Ascos hialinos, redondos a elipsoides 6-8  $\mu$ m, ascosporas amarillo claro en masa, lisas, sin estrias aparentes, elipsoidales o fusiformes, 1,5-2,5 x 3,5-4  $\mu$ m.

La familia Myxotrichaceae (Onygenales), incluye 4 géneros. *Byssoascus* von Arx, *Gymnostellatospora* Udagawa, Uchiyama & Kamiya, *Myxotrichum* Kunze y *Pseudogymnoascus* Raillo, con algunas especies que presentan anamorfos en *Oidiodendron*, *Malbranchea* o forman artroconidios alternados sin nombres genéricos.

Hambleton et al. (1998), en un reciente estudio filogenético molecular, analizan las relaciones anamorfoteleomorfo en la familia y establecen claramente como grupos monofiléticos a los géneros Oidiodendron Robak, Myxotrichum y Byssoascus. Tres especies de Myxotrichum (M.chartarum, M.carminoparum y M.stipitatum) pueden presentar anamorfos en Malbranchea Sacc. o formas semejantes a este taxon y se reunen en un clade bien definido, que excluye las especies de Oidiodendron, Byssoascus y otras especies de Myxotrichum, con anamorfos en Oidiodendron (M.arcticum, M.cancellatum, M.setosus y Byssoascus striatisporus).

Como comenta Currah (1985) y Lumley et al. (2000), la ecología de las Myxotrichaceae se conoce poco en la actualidad, debido a las diminutas estructuras de sus ascomata y las dificultades de cultivo de las especies desde sustratos naturales, especialmente madera, litera vegetal, excrementos de herbívoros, suelo o como esporas desde el aire. Sus amplias actividades celulolíticas y proteolíticas descritas por Currah (1985), cumplen importantes roles ecológicos en la descomposición de la madera en áreas urbanas y agrícolas, pero también en ecosistemas forestales boreales.

Las especies de *Myxotrichum*, producen gymnotecios con un típico reticuloperidium compuesto de hifas dematiáceas de gruesas paredes, septadas anastomosadas, a menudo ornamentadas mayoritariamente con apéndices derechos cortos y largos, semejantes a espinas o en menor cantidad por apéndices uncinados elongados que sobrepasan el peridio del gimnotecio. Orr *et al.* (1963), en su monografía, comentan la historia y delimitación del género y consideran, en relación a los tipos de apéndices que presentan, 3 grupos de gymnotecios, donde *M.chartarum*, *M. aeruginosum* y *M.carminoparum* (= *M chartarum* según Currah, 1985) representan al grupo que presenta en orden decreciente, muchos a pocos apéndice uncinados.

Basándonos en los datos de la literatura y bajo una primera impresión morfológica, consideramos a nuestro especimen como *M.chartarum* por su gymnotecio rodeado de elegantes y largos apendices uncinados, pero despúes de los datos morfométricos obtenidos de las preparaciones en agua, lactofenol y azul de algodón, lo incluimos dentro de *M.aeruginosum* por su peridio más pequeño,

sus apéndices uncinados que no se ensanchan apicalmente, la presencia de apéndices peridiales espinosos largos y aguzados en sus extremos (60-100μm) y sus ascosporas más pequeñas.

Las encontradas opiniones entre los taxónomos, referente al valor de las características de los ascomata, apéndices y los rangos de variabilidad entre las especies de Myxotrichum (Kuehn, 1956; Currah, 1985), no permiten claramente inferir sus interrelaciones y existen aún ciertas discrepancias en la inclusión de los géneros dentro de la familia Myxotrichaceae (Sigler & Carmichael, 1976; von Arx, 1977; Benny & Kimbrough, 1980; Ghosh, 1984; Udagawa et al., 1993; Hambleton et al., 1998). Llama la atención los resultados de Paulin & Harrington (2000), donde Byssoascus striatisporus (Onygenales, Myxotrichaceae), se agrupa dentro de las Leotiales, según su datos molecular de rDNA (28S). Análisis similares, ubican a otros 2 géneros de la misma familia, tales como Pseudogymnoascus y Myxotrichum, en el mismo órden. Sugiyama et al. (1999), sugieren que las Myxotrichaceae son diferentes (según sus pequeñas unidades ribosomales) de los otros Onygenales y que presentan afinidad con las Leotiales. Son necesarios mayores número de especímenes para poder compararlos con los existentes y el aporte de nuevos datos ecológicos, fisiológicos y moleculares que amplien la información en sus divergencias filogenéticas. Esta compleja situación, se incrementa debido a la existencia de pocas especies preservadas en cultivo, lo que coincide con nuestro caso, donde fue imposible aislar el espécimen en cultivo puro a pesar de los intentos. Quizás debido a la abundante presencia de una especie de Chaetomium que colonizaba extensamente los chips de Eucalyptus.

Bajo el nombre de *Myxotrichum*, «CABI Database of fungal names (Funindex)» registra 44 taxa. y sinónimos.

'En Chile se han aislado pocas especies de *Myxotri-chum*, en especial *M.deflexum* en el pelaje de un perro y desde suelos del norte (Piontelli & Toro, 1987; Piontelli *et al.*, 1990) y *M. stipitatum*, desde suelos no especificados (en Orr et al., 1963).

Ramichloridium subulatum de Hoog Stud. Mycol. 15:83-85 (1977)

Hábitat: suelo, lodo, aire, madera.

Distribución: restringida, Canadá, USA, Gibraltar, Chile

Crecimiento lento en MA a27°C, 35-40 mm en 14 días, dando colonias de color gris avellana, aterciopeladas a flocosas, solevantadas en el centro y de márgenes irregulares, micelio aéreo de color café claro, septado, liso a veces dispuesto en cordones laxos de hifas fértiles, reverso gris, exudado ausente. Células conidiógenas integra-

as a las hifas o que nacen lateralmente de hifas cortas ndiferenciadas, de color café claro, con un visible septo asal en la zona de unión con las hifas portadoras, lisas de aredes delgadas, cilíndricas, más anchas en su base, 21-5 x 2-2,5 μm, que se adelgazan hacia el ápice (Fig. 6-7). La arte apical más pálida presenta un raquis delgado con entículos de inserción conidial conspicuos, pequeños <1 μm). Conidios subhialinos, de paredes delgadas, lisos, ero a veces con cierto aspecto puntiforme difuso, fusifornes a elípticos, de base más angosta 4 -5,5 x 1,5-2 μm, con na cicatriz basal pigmentada.

La presencia abundante de conidios en hifas indifeenciadas (Fig. 7), lo asemeja a *S. schulzeri* var. *schulzeri*, ero los conidios son más pequeños en *S. subulatum* 

El género Ramichloridium de Hoog, incluye a un rupo de Hyphomycetes dematiáceos con células coniiógenas simpodiales, que presentan cicatrices pequeas, pigmentadas o no, angostas, a veces levemente totuberantes y conidios mayoritariamente unicelulares, ialinos o levemente pigmentados (de Hoog, 1977). La specie tipo del género R.apiculatum (Miller, Giddens & oster) de Hoog, fue propuesta por de Hoog (1977) y los ventos en la literatura que guardan relación con su noenclatura, delimitación y semejanzas con otros taxa, tas como: Veronea Ciferri & Montemartini, Chloridium ink:de Hoog y Rhinocladiella Nanff., se comentan en arias publicaciones (Partridge et al., 2000; De Hoog 1977, 984; Untereiner & Naveau, 1999). La circunscripción de Minocladiella como género no patogénico por de Hoog 977), no fue aceptada por McGinnis & Shell (1980), y osteriormente Campbell & Al-Hedaithy (1993), aislaron agente de faeohifomicosis cerebral (Ramichloridium mckenziei), al parecer sólo endémico en Arabia Saudita y mas cercanas. Otros agentes dematiáceos que causan siones similares son: Cladophialophora bantiana y kophiala dermatitidis, que junto a R. mackenziei, son amorfos miembros de las Herpotrichellaceae (Chaetoyriales), taxon estrechamente relacionado con las levamas negras (de Hoog et al., 1995), una famila con poteniles evolutivos adaptados a la patogenicidad en humas y otros vertebrados. Sin embargo, otras especies de unichloridium analizadas mediante las secuencias de s 28S rRNA, están fuera de los limites de esta familia, dicando su caracter polifilético. Parece ser que la conidionesis simpodial en las levaduras negras y géneros relamados, es el resultado de una fuerte convergencia evoiva más que un ancestro común (Untereiner & Naveau,

R.subulatum, pertenece a la sección Pallescens Hoog y se ásemeja a R. meliolae (Hansf.) de Hoog y bacillisporum Baker & Partridge, pero difiere del primepor sus células conidiógenas que se adelgazan más kia el ápice y del segundo, porque este presenta conidios

más largos (Partridge et al., 2000). De Hoog (1977), comenta que **R. subulatum**, es una especie intermedia entre **Acrodontion** sect. Grisea y **Ramichloridium**. Bajo el nombre de **Ramichloridium**, «CABI Database of fungal names (Funindex)» registra 27 taxa.

R. subulatum, al parecer es un geohongo de distribución restringida, su aislamiento desde chips de Eucalyptus confirma esta cualidad.

# *Tritirachium dependens* Limber - Mycologia 32:26 (1940).

=Beauveria dependens (Limber) Saccas. Revue Mycol. 13:64 (1948).

Hábitat: raíces, bulbos, madera (chip de Eucalyptus globolus, San Antonio, Chile)

**Distribución:** Cosmopolita, pero su detección y aislamiento es spoco frecuente.

En sustrato natural, micelio ocre con conidióforos erectos a sub-erectos, verticiladamente ramificados simétrica y asimétricamente a lo largo de su eje central, lisos, 150-600 x 2,5-3 μm, ramas del mismo ancho que dan origen a células conidiógenas (3-4), de color dorado pálido a ocre, dispuestas en verticilios, elongadas, cilíndricas en aspecto, levemente dilatadas cerca de la base o el centro, que se adelgazan hacia el ápice, 33-45 x 2-3 μm, que se trasforma en un raquis delgado (1-1,3 μm) y geniculado con 4-7 angulaciones, que corresponden a su parte fértil, sin cicatrices conidiógenas o dentículos visibles (Fig.4). Conidios blásticos, no reunidos en masas mucoides, hialinos o levemente amarillentos en masa, lisos, de paredes muy finas, elípticos a globosos, 2,5-2-8 x 2, 2,5 μm.

Esta especie en «chip» de madera de *Eucalyptus globolus*, no se presentó en estado puro, sino mezclado con *Acremonium* sp. y un sinnúmero de otros microhongos que imposibilitaron, a pesar de los repetitivos intentos, su aislamiento en cultivo (Slide chip nº 23).

De Hoog (1972), en su monografía del género divide las especies de Tritirachium Limber en 2 géneros: Tritirachium (basado en T.dependens) con su caracteristico zig zag, sin dentículos en la porción apical fértil de la célula conidiógena y Acrodontium gen. nov., con un raquis conidiógeno derecho sin dentículos en la porción fértil. Sin embargo, a pesar que esta división refleja ciertas afinidades naturales, algunos representantes del género incluidos anteriormente en Tritirachium, han derivado en la literatura a otros géneros como Beauveria, Engyodontium y Sporothrix. Más aún existe cierta unión entre el género Engyodontium, Verticillium y Aphanocladium (Gams et al, 1984). Tritirachium album (= Beauveria alba), se ha incluido en el nuevo género Engyodontium (E.album) por de Hoog (1978), un taxa de gran aplicación industrial por su capacidad de producir proteinasa K, una serina

proteasa de fuerte actividad proteolítica.

Bajo el nombre de *Tritirachium*, «CABI Database of fungal names (Funindex)» registra 25 taxa y sinónimos.

*T.dependens* se ha aislado principalmente en USA, China, Japón, Sud Africa, Chile.

#### REFERENCIAS

Alcorn, J.L. (1988). The taxonomy of *Helminthosporium* species. Ann. Rev. Phytopath. 26:37-56

Alcorn, J.L. (1990). Additions to *Bipolaris, Cochliobolus* and *Curvularia*. Mycotaxon 39:361-392

Alcorn, J.L. (1991). New combinations and synonymy in *Bipolaris* and *Curvularia*, and a new species of *Exserohilum*. Mycotaxon 41:329-343

Arx,J.A.von. (1977). Notes on Gymnoascaceae. Persoonia 9:393-400

Arx,J.A.von. (1986). Tolypocladium a synonym of Beauveria. Mycotaxon 23: 153-156

Benny, G.L.& Kimbrough ,J W. (1980). A synopsis of the orders and families of Plectomycetes with keys to genera. Mycotaxon 12:1-91

Bills, G. F. & Polishook, J. D. (1994). Abundance and diversity of microfungi in leaf litter of a lowland rain forest in Costa Rica. Mycologia 86:187-198

Bisset, J. (1983). Notes on *Tolypocladium* and related genera.Can. J.Bot. 61:1311-1328

Borut.S.Y. & Johnson, T.W. (1962). Some biological observations on fungi in estuarine sediment. Mycologia 54:181-193

Brandsberg, J.W. (1969). Fungi isolated from decomposing conifer litter. Mycologia 61: 373-381

Chen, W-Q.; Swart, W.J. & Nieuwoudt, T.L. (2000). New species of *Bipolaris* from south Africa. Mycotaxon 76:149-152

Campbell, C.K. & Al-Hedaithy; S.S.A. (1993). Phaeohyphomycosis of the brain caused by *Ramichloridium mackenziei* sp. nov. in Middle Eastern Countries J. Med.Vet. Mycol. 31:325-332

Castañeda, Ruiz.R.F.; Gene,J.& Guarro,J.(1996). Litter Hyphpmycetes from la Gomera (Canaries). Mycotaxon 59:203-215

Currah, R.S. (1985). Taxonomy of the Onygenales: Arthoder-mataceae, Gymnoascaceae, Myxotrichaceae and Onygenaceae. Mycotaxon 24:1-216

Domsch, K.H.; Gams, W. &. Anderson, T-H. (1980). Compendium of soil fungi. Vol I. II. Academic Press.

Ellis.M.B.(1971). Dematiaceous Hyphomycetes, CMI, Kew.

Ellis.M.B.(1976). More dematiaceous Hyphomycetes, CMI, Kew.

Gams, W. (1968). Die systematische stellung der schimmelpilze Fusidium buxi und Verticillium candelabrum. Acta Bot. Neerl 17:455-460

Gams, W.; Hoog, G.S.de.; Samson, R.A.; Evans, H.C. (1984). The hyphomycete genus *Engyodontium* a link between *Verticillium* and *Aphanocladium*. Persoonia 12:135-147

Ghosh, G.R. (1984). Phylogeny of the Gymnoascaceae. Kavaka 12:1-13

Hambleton, S.; Egger, K.N. & Currah, R.S. (1998). The genus *Oidiodendron*: species delimitation and phylogenetic relationships based on nuclear ribosomal DNA analysis. Mycologia 90:854-869

Ho, M.H-M.; Castañeda, R.F.; Dugan, F.M.; Jong, S.C. (1999). *Cladosporium* and *Cladophialophora* in culture: Descriptions and Expanded key. Mycotaxon 72:115-157

Hoog, G.S.de (1972). The genera *Beauveria*, *Isaria*, *Tritirachium* and *Acrodontium* gen. nov. Stud. Mycol. 1:1-41

Hoog, G.S.de (1977). *Rhinocladiella* and allied genera. Stud. Mycol 15:1-140

Hoog, G.S.de (1978). Notes on some fungicolous Hyphomycetes and their relatives. Persoonia 10:33-81

Hoog, G.S.de.; Takeo,K.; Gottlich, E.; Nishimura,K.; Miyaji, M. (1995). A human isolate of *Exophiala (Wangiella)dermatitidis* forming a catenate synanamorph that links the genera *Exophiala* and *Cladophialophora*. J. Med.Vet. Mycol. 33: 335-338

Kuehn, H.H. (1956). Observations on Gymnoascaceae III. Developmental morphology of *G. reessii*, a new species of *Gymnoascus* and *Eidamella deflexa*. Mycologia 48:805-820

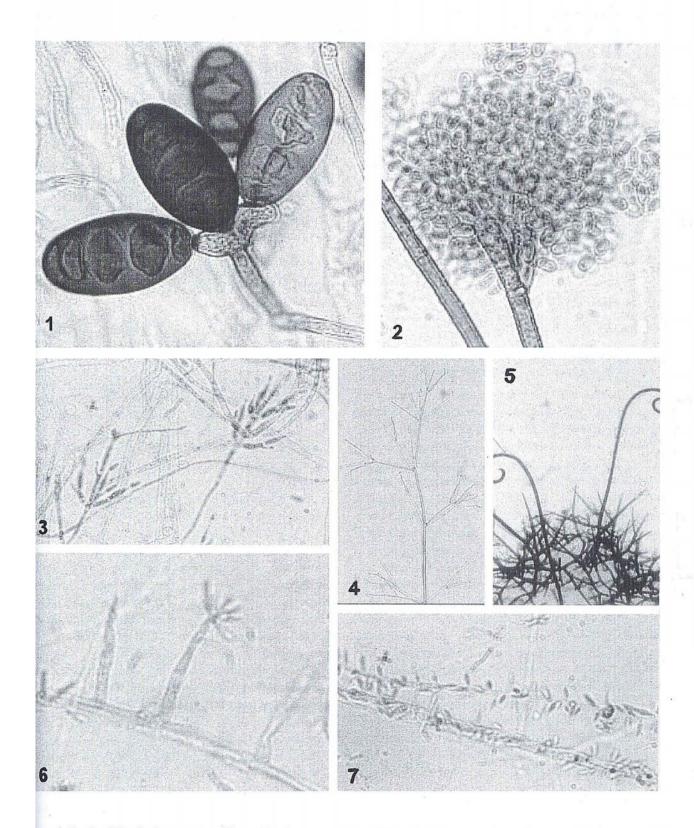
Lumley, T.C.; Abbott, S.P. & Currah, R.S (2000). Microscopic Ascomycetes isolated from rotting wood in the boreal forest. Mycotaxon 74: 395-414

McGinnis & Shell. (1980). The genus Fonsecaea and its relationship to the genera Cladosporium, Phialophora. Ramichloridium and Rhinocladiella. In: Superficial, cutaneous and subcutaneous infections. Washington DC: Pan American Health Organization Sci. Publ. N° 396, pp.215-234

Orr, G.F.; Kuehn, H.H. & Plunkett, O.A. (1963). The genus Myxotrichum Kunze. Can. J. Bot. 41:1457-1480

Orr, G.F. (1969). Keratinophilic fungi isolated from soils by a modified hair bait technique. Sabouraudia 7: 129-134

Partridge, E.C.; Bakes, W.A. & Morgan-Jones, G. (2000). Notes on Hyphomycetes LXXVII. A new species of Ramichloridium,



ras 1-7. 1.- Bipolaris neergaardii, conidioforo y conidios 1000x. 2.- Hormoconis resinae, conidióforo y conidios icatrices conspicuas de union 1000x. 3.- Sesquicillium candelabrum, conidióforos, células conidiógenas y conidios x. 4.- Tritirachium dependens, conidióforo y disposición verticiladade sus células conidiógenas geniculadas almente 400x. 5.- Myxotrichum aeruginosum, hifas peridiales y apéndices uncinados 400x. 6-7.- Ramichloridium ilatum, conidióforos con diminuto raquis apical y conidios sobre hifas indiferenciadas.

R.bacillisporum, occurring on leaf glands of Crataegus flava in Alabama. Mycotaxon,75:147-151

Partridge, E.C.; Baker, W.A. & Morgan-Jones, G. (2001). Notes on Hyphomycetes. LXXXIII. *Castanedaea*, A new genus wich to accommodate *Alysidium minus*. Mycotaxon 78:175-180

Paulin, A. & Harrington, T. (2000). Phylogenetic placement of *Chalara* among *Ceratocystis* and other Ascomycetes. Studies in Mycology 45: 209 -222

Piontelli, E.; Toro, M.A. (1987). Los animales domésticos (perros y gatos) como reservorio fúngico. Boletín Micológico 4:149-158

Piontelli, E.; Toro, M.A.&Casanova, D. (1990). Latitudinal distribution of Onygenales and related Hyphomycetes in soils of nortern Chile between 18-34° south latitude. Boletín Micológico 5:79-106

Samuels, G.L. (1989). Nectria and Sesquicillium. Mem.New. Bot. Gard. 49: 266-285

Schroers, H-J. (2000). Generic delimitation of *Bionectria* (Bionectriaceae, Hypocreales) based on holomorph characters and rDNA sequences. Stud. Mycol N° 45:63-82

Shoemaker, R.A. (1959). Nomenclature of *Drechslera* and *Bipolaris* grass parasites segregated from '*Helminthosporium*'. Can. J. Bot. 37:879-887

Shoemaker, R.A. (1998). *Mariellotia*, a new genus of cereal and grass parasites segregated from *Drechslera*. Can. J. Bot. 76:1558-1569

Sigler, L. & Carmichael, J.W. (1976). Taxonomy of *Malbranchea* and some other Hyphomycetes with arthroconidia. Mycotaxon 4:349-488

Sigler, L.; Frances, S.P. & Panter, C. (1987). Culcinomyces bisporalis, a new entomopathogenic hyphomycete from larvae of the mosquito, Aedes kochii Mycologia 79:493-500

Sivanesan, A. & Shaw, D.E. (1977). Gnomonia papuana sp. nov. with a Sesquicillium conidial state. Trans. Br. mycol. Soc. 68:85-90

Sivanesan, A. (1987). Graminicolous species of *Bipolaris, Curvula*ria, *Drechslera, Exserohilum* and their teleomorph. Mycological papers 158: 1-261

Sugiyama, M.; Ohara, A. & Miakawa, T. (1999). Molecular phylogeny of onygenalean fungi based on small subunit ribosomal DNA (SSU rDNA) sequences. Mycoscience 40: 251-258

Udagawa, S.; Uchiyama, S. & Kamiya, S. (1993). Gymnostellatospora, a new genus of the Myxotrichaceae. Mycotaxon 48:157-164

Untereiner, W.A. & Naveau, F.A. (1999). Molecular systematics of the Herpotrichillaceae with an assessment of the phylogenetic positions of *Exophiala dermatitidis* and *Phialophora americana*. Mycologia 91:67-83

Vries, G.A.de. (1952). Contribution to the knowledge of the genus *Cladosporium* Link ex Fries. Uitgeverij & Drukkerij Hollandia, Baarn. The Nederlands

Vries, G.A. de. (1955). Cladosporium avellaneum de Vries a synonym of Hormodendrum resinae Lindau. Antonie van Leeuwenhoek 20:165-168