

IX Congreso Nacional de Micología.  
Córdoba 17-19 septiembre 2008.  
(Organizado por la Sociedad  
Española de Microbiología (SEM) y  
la Asociación Española de Micología  
(AEM)).

# Nuevo caso de dermatomicosis en iguanas por *Chrysosporium* sp.

M. L. Abarca<sup>1,2</sup>, J. Martorell<sup>3</sup>, G. Castellá<sup>1,2</sup>, A. Ramis<sup>2</sup>, F. J. Cabañes<sup>1,2</sup>

<sup>1</sup>Grup de Micologia Veterinària, <sup>2</sup>Departament de Sanitat i Anatomia Animals i <sup>3</sup>Departament de Medicina i Cirurgia Animals, Universitat Autònoma de Barcelona, Bellaterra, Barcelona.

En los últimos años se han descrito algunos casos de dermatomicosis en distintas especies de reptiles atribuidos a *Chrysosporium* anamorfo de *Nannizziopsis vriesii* [2,3,5,6,9] o a *N. vriesii* [4]. Este hongo se aísla sólo ocasionalmente de la piel sana de estos animales [7], y en condiciones experimentales se ha demostrado su capacidad de comportarse como patógeno primario en camaleones [8].

En nuestro laboratorio hemos descrito por primera vez el aislamiento de *Chrysosporium* sp. en dos casos de dermatomicosis en iguanas [1], y también lo hemos aislado en dermatomicosis de otras mascotas como el dragón barbudo (*Pogona vitticeps*).



Iguana (macho, 2 años) con dermatitis en la cola de dos meses de evolución.

Se realizó biopsia y se tomaron muestras para cultivo bacteriológico y micológico.



Cultivo hisopo dermatitis



agar sangre 37°C

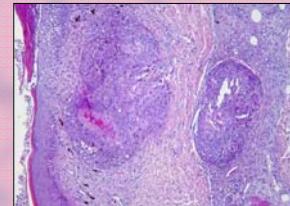


agar Sabouraud+C 25°C

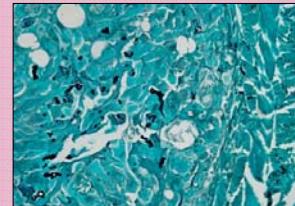
Cultivo escamas



Mycosel 25°C



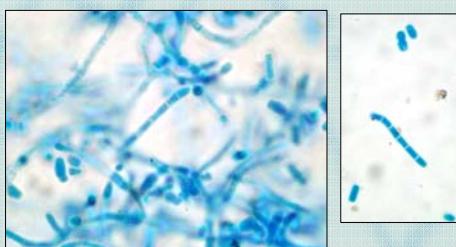
Múltiples granulomas en dermis superficial y profunda, llegando a musculatura subcutánea (HE).



Fragmentos de hifas en el interior de los granulomas (GMS).

En todos los medios de cultivo se desarrollaron en cultivo puro colonias morfológicamente compatibles con *Chrysosporium* sp.

El cultivo bacteriológico fue negativo.



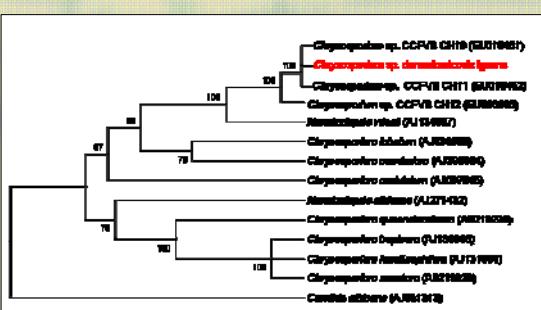
## Tratamiento

Itraconazol (5mg/Kg/24h PO) y tratamiento tópico con terbinafina (Lamisil®) y 1% clorhexidina (Cristalmina solución cutánea®).

Evolución favorable de las lesiones después de 1 mes.

## Bibliografía

1. Abarca ML, Martorell J, Castellá G, Ramis A, Cabañes FJ. Cutaneous hyalohyphomycosis caused by a *Chrysosporium* species related to *Nannizziopsis vriesii* in two green iguanas (*Iguana iguana*). *Medical Mycology* 2008; 46: 349-54.
2. Bertelsen MF, Crawshaw GJ, Sigler L, Smith DA. Fatal cutaneous mycosis in tentacled snakes (*Erypeton tentaculatum*) caused by the *Chrysosporium* anamorph of *Nannizziopsis vriesii*. *Journal of Zoo and Wildlife Medicine* 2005; 36: 82-7.
3. Bowman MR, Paré JA, Sigler L et al. Deep fungal dermatitis in three inland bearded dragons (*Pogona vitticeps*) caused by *Chrysosporium* anamorph of *Nannizziopsis vriesii*. *Medical Mycology* 2007; 45: 371-6.
4. Martel A, Fonteyne PA, Chiers K, Decostere A, Pasmans F. Nasal *Nannizziopsis vriesii* granuloma in an ameiva lizard (*Amieva chaitzami*). *Vlaams Diergenootschap Tijdschrift* 2006; 75: 306-7.
5. Nichols DK, Weyant RS, Lamirande EW, Sigler L, Mason RT. Fatal mycotic dermatitis in captive brown tree snakes (*Bogis irregularis*). *Journal of Zoo and Wildlife Medicine* 1999; 30: 111-8.
6. Paré JA, Sigler L, Hunter DB, Summerbell RC, Smith DA, Machin KL. Cutaneous mycoses in lizards caused by the *Chrysosporium* anamorph of *Nannizziopsis vriesii* (*Apinis*) Currah. *Journal of Zoo and Wildlife Medicine* 1997; 28: 443-53.
7. Paré JA, Sigler L, Rypijn KL, Gibas CFC. Cutaneous mycoses of captive squamate reptiles with notes on the scarcity of *Chrysosporium* anamorph of *Nannizziopsis vriesii*. *Journal of Herpetological Medicine and Surgery* 2003; 13: 10-5.
8. Paré JA, Coyle KA, Sigler L, Maas AK, Mitchell RL. Pathogenicity of the *Chrysosporium* anamorph of *Nannizziopsis vriesii* in veiled chameleons (*Chamaeleo calyptratus*). *Medical Mycology* 2006; 44: 25-31.
9. Thomas AD, Sigler L, Peucker S, Norton JH, Nielan A. *Chrysosporium* anamorph of *Nannizziopsis vriesii* associated with fatal cutaneous mycoses in the salt-water crocodile (*Crocodylus porosus*). *Medical Mycology* 2002; 40:143-51



Árbol filogenético (método Neighbour-joining) basado en las secuencias de los ITS y del gen 5.8S rRNA.

Se realizó la secuenciación de los ITS (ITS1 y ITS2) y del gen 5.8S rRNA y su posterior comparación con las secuencias depositadas en la base de datos del GenBank.

La secuencia de la cepa en estudio presentó un elevado porcentaje de similitud con las secuencias de tres cepas de *Chrysosporium* sp. aisladas en nuestro laboratorio de procesos de dermatomicosis en reptiles (dos de iguanas [1] (EU018451 y EU018452) y una de dragón barbudo (EU883993)).

El análisis filogenético muestra que estos aislamientos de reptiles están relacionados con *N. vriesii* AJ131687.