

- infepidemiologicos/informesepidemiologicos-castilla-leon/enfermedad-invasora-neumococo-ein.
6. Darbas H, Boyer G. Isolation of *Streptococcus pneumoniae* from genital samples: discussion of its pathogenic role. *Pathol Biol*. 1987;35:177-80.
 7. Seshadri S, Kirwan J, Neal T. Perimenopausal pneumococcal tubo-ovarian abscess: a case report and review. *Infect Dis Obstet Gynecol*. 2004;12:27-30.
 8. Gómez-Rodrigo J, Padilla B, Delgado-Iribarren A, Dargallo JL, Pedroviejo C, Elviro J. *Streptococcus pneumoniae* peritonitis secondary to genital tract infection in a previously healthy woman. *Clin Infect Dis*. 1992;15:1060-1.
 9. Nunns D, Harrett R, Oppenheimer A. Puerperal primary pneumococcal peritonitis. *J Obstet Gynecol*. 1998;18:395-8.

Marta Garrido-Jareño ^{a,*}, Susana Monzó-Fabuel ^b,
Ana Gil-Brusola ^a y Beatriz Acosta-Boga ^a



Candidemia y colonización por *Candida auris*, un reto diagnóstico

Candidemia and colonization by Candida auris, a diagnostic challenge

Candida auris es una levadura que fue descrita por primera vez en Japón en 2009 a partir de un exudado de oído y, en los últimos años, por razones desconocidas, ha emergido simultáneamente en varios continentes¹⁻³. Por ello se han emitido alertas sanitarias en diferentes países debido su resistencia a múltiples antifúngicos^{4,5}.

Recientemente, en el Hospital La Fe de Valencia (España), se describieron los primeros casos en Europa de fungemia nosocomial causada por *C. auris*⁶. El objetivo de la presente carta es comunicar un caso de candidemia y otro de colonización por *C. auris* en otro hospital español, geográficamente muy distanciado del anterior, y con la peculiaridad de que en nuestro centro las características de transmisibilidad y virulencia de este patógeno emergente no coincidieron totalmente con las descritas previamente en la literatura.

En octubre de 2016 se aisló una levadura en los hemocultivos, punta de catéter y orina de un paciente ingresado en la unidad de cuidados intensivos (UCI) del Hospital Universitario Río Hortega de Valladolid que presentaba crisis convulsivas en el curso de un proceso neumónico. El crecimiento en medio cromogénico ID (bioMérieux) mostraba un color similar al de *Candida parapsilosis*. Al intentar realizar su identificación mediante espectrometría de masas (Vitek® MS MALDI-TOF, bioMérieux), si bien se obtuvo un espectro de calidad, no se consiguió ningún resultado, ya que esta levadura no constaba en la base de datos de la versión utilizada. También se intentó realizar la identificación con el sistema Vitek® 2 (bioMérieux), siendo esta *Candida haemulonii* con una fiabilidad del 95%. La cepa se remitió al Servicio de Microbiología del Hospital Universitario La Paz de Madrid donde con MALDI -TOF Bruker® se obtuvo como resultado *C. auris*, sin embargo el score fue insatisfactorio (1,4); esta misma identificación se repitió varias veces utilizando cultivos de distinta antigüedad (24 y 48 h). Puesto que ninguno de los dos sistemas de espectrometría de masas proporcionó una fiabilidad adecuada, la cepa se envió al Centro Nacional de Microbiología para su estudio por métodos moleculares.

A las seis semanas de la detección de los primeros aislamientos, se aisló una levadura de características similares en una muestra de vigilancia (frotis axilar) de una paciente ingresada también en la UCI. Tampoco se pudo identificar con Vitek® MS, y el sistema Vitek® 2 lo hizo como *C. haemulonii*. La cepa se remitió de nuevo al Centro Nacional de Referencia y al Hospital Universitario La Paz de Madrid. En este último centro el sistema MALDI-TOF Bruker®

^a Servicio de Microbiología, Hospital Universitario y Politécnico La Fe, Valencia, España

^b Servicio de Ginecología, Hospital Universitario y Politécnico La Fe, Valencia, España

* Autor para correspondencia.

Correo electrónico: ma.garrido@hotmail.com (M. Garrido-Jareño).

<https://doi.org/10.1016/j.eimc.2017.07.004>

0213-005X/

© 2017 Elsevier España, S.L.U. y Sociedad Española de Enfermedades Infecciosas y Microbiología Clínica. Todos los derechos reservados.

corroboró nuevamente el aislamiento como *C. auris*. Esta segunda paciente presentaba una cirrosis hepática de origen autoinmune y había ya fallecido por insuficiencia hepática y shock séptico cuando en el cultivo de vigilancia creció la levadura. Finalmente, en el Centro Nacional de Microbiología, la identificación de ambos aislamientos fue confirmada mediante secuenciación como *C. auris*. Las características clínicas de ambos pacientes se resumen en la tabla 1.

Se investigaron retrospectivamente, desde el mes de ingreso del primer paciente hasta la aparición del segundo caso, las especies de *Candida* poco frecuentes identificadas mediante el sistema Vitek® 2 en nuestro laboratorio, y se encontraron otros dos aislamientos procedentes de cultivos de vigilancia cuyo resultado era *C. haemulonii*. Ambos pertenecían a pacientes ingresados en la UCI, se habían detectado en fechas anteriores al último caso y ya no estaban hospitalizados, por lo que no se pudieron confirmar las identificaciones, ya que las cepas no se habían conservado. No obstante, es posible que ambos aislamientos fueran tomados erróneamente por *C. haemulonii* y que en realidad se tratase de otros dos casos de colonización por *C. auris*. Este supuesto se asienta en el hecho de que el sistema Vitek® MS (MALDI-TOF) no identificó las levaduras y por ello se recurrió a la tarjeta Vitek® 2, por lo que la secuencia de acontecimientos fue la misma que en los dos casos confirmados.

La determinación de la sensibilidad a antifúngicos de las dos cepas se realizó por el método comercializado de microdilución en caldo (Sensititre® Yeast One). La lectura se realizó mediante el cambio de color tras 24 h de incubación. Los resultados se muestran en la tabla 2. Son de destacar las elevadas CMI de fluconazol obtenidas frente a ambas cepas (actualmente no se han establecido puntos de corte ni por el Clinical and Laboratory Standards Institute ni por el European Committee on Antimicrobial Susceptibility Testing para *C. auris*).

El primer paciente presentaba una candidemia probablemente asociada al catéter central y se trató con fluconazol durante dos días de forma empírica. A pesar de la resistencia de la levadura al fluconazol, la respuesta clínica fue satisfactoria, debido probablemente a que también se le retiró el catéter. Posteriormente, al alta y durante once días, se le administró posaconazol por vía oral. No hubo más hemocultivos positivos, puesto que la candidemia se aclaró al retirar la vía central. El tratamiento antifúngico empírico fue instaurado por clínicos del servicio de Neurología, y cuando se realizó el diagnóstico de certeza, hacía ya días que el paciente había recibido el alta médica. A los tres meses acudió a consultas para revisión de su epilepsia, presentaba buen estado general y fue citado nuevamente para revisión a los seis meses.

Después de siete meses desde el último caso no se ha detectado ningún otro, tampoco se han aislado levaduras de características similares, ni ha aumentado la incidencia de candidemias. Asimismo, tampoco se han identificado en muestras clínicas ni en muestras de

Tabla 1Características clínicas de los pacientes con aislamientos de *Candida auris*

Aspectos clínicos	Caso 1	Caso 2
Sexo/edad	Varón/47	Mujer/71
Estancia en UCI (días) antes aislamiento <i>C. auris</i>	30 (primer ingreso en UCI)	14
Neutropenia	No	No
Ventilación mecánica	Sí	Sí
CVC*	Sí	Sí
Antibioterapia amplio espectro	Sí	Sí
Profilaxis antifúngica previa	No	No
Enfermedad de base	Neumonía/epilepsia	Cirrosis/tromboflebitis
Candida score	2	4
Enfermedad fúngica	Candidemia	Colonización
Tratamiento antifúngico	Fluconazol/posaconazol	No
Eliminación CVC	Sí	–
Supervivencia a los 30 días	Sí	No (fallecimiento por otras causas)

* CVC: catéter vascular central.

Tabla 2Sensibilidad a antifúngicos de los aislados de *Candida auris*

Antifúngico	1.º varón	2.º mujer
5 Fluorocitosina	0,12	0,12
Anfotericina B	1	1
Anidulafungina	0,12	0,12
Caspofungina	0,06	0,06
Micafungina	0,06	0,06
Itraconazol	0,5	0,5
Fluconazol	>256	>256
Posaconazol	0,25	0,25
Voriconazol	4	8

vigilancia ninguna de las especies que se pueden confundir con *C. auris* (*C. haemulonii*, *Candida famata*, *Candida sake*, *Rhodotorula glutinis* o *Saccharomyces cerevisiae*). En este periodo, solamente se ha detectado un caso de *Candida guillermondii* en un cultivo de vigilancia (también englobada en las especies de *Candida* que pueden conducir a identificaciones erróneas⁵), resultado obtenido mediante Vitek® MS (MALDI-TOF) con una fiabilidad del 99,9%. Tanto las características fenotípicas del cultivo como la técnica proteómica han descartado *C. auris*, y según referencias previas, MALDI-TOF es un método fiable para la identificación de esta levadura^{4,5,7,8}.

En la literatura, los casos descritos de brotes hospitalarios causados por *C. auris* han durado meses a pesar de las medidas adoptadas para su erradicación^{7,8}. Se ignora el modo de transmisión de *C. auris*, aunque está constatado que se aísla en el entorno del paciente afectado, que forma biopelículas y que los brotes remiten o disminuyen cuando se incrementan las medidas de control (higiene de manos, limpieza del entorno, etc.)^{3,4,7,9,10}. En nuestro centro, no ha sido posible conocer el motivo por el que hasta la fecha solo se han detectado dos casos, máxime teniendo en cuenta que no se han implementado medidas de control adicionales.

La vigilancia desde el laboratorio de Microbiología debe basarse en la sospecha ante levaduras que no se puedan identificar por proteómica o que lo hagan como *C. haemulonii* u otras especies (*C. famata*, *C. sake*, *S. cerevisiae*, etc.) con un bajo score⁶. En nuestro caso, estas cepas sospechosas no se identificaron mediante Vitek® MS. Además de las características fenotípicas de la colonia, también es de ayuda para el diagnóstico el perfil de sensibilidad al fluconazol, puesto que las CMI de este antifúngico frente a *C. auris* son generalmente muy elevadas. En base a nuestros hallazgos, podría ocurrir que la presencia de esta levadura esté infradiagnosticada, que quizás no siempre origine brotes y que nuestro caso (baja transmisibilidad y virulencia) no sea único.

Cuando en el laboratorio no se disponga de un sistema de espectrometría de masas que incluya *C. auris* en su base de datos, es imprescindible para una correcta identificación remitir la cepa

a un centro de referencia. Las técnicas moleculares que utilizan secuenciación son útiles para la identificación de estas levaduras, aunque retrasan el diagnóstico. Los métodos basados en pruebas bioquímicas (API 20C, Vitek® 2, etc.) no proporcionan resultados concluyentes y actualmente no son recomendables, aunque podrían utilizarse para la identificación presuntiva en ausencia de otros sistemas confirmatorios. Por tanto, la utilización de métodos proteómicos parece la más adecuada para el ámbito asistencial por su rapidez^{4,5,7,10}, pero cuando el nivel de confianza obtenido sea bajo, la secuenciación es imprescindible.

Sería deseable establecer protocolos de vigilancia e identificación fiables que permitan definir la diseminación de este patógeno en el ámbito asistencial de nuestro entorno.

Agradecimientos

A Rut Oneizat Cortijo.

Bibliografía

- Lockhart SR, Etienne KA, Vallabhaneni S, Farooqi J, Chowdhary A, Govender NP, et al. Simultaneous emergence of multidrug-resistant *Candida auris* on 3 continents confirmed by whole-genome sequencing and epidemiological analyses. Clin Infect Dis. 2017;64:134–40.
- Satoh K, Makimura K, Hasumi Y, Nishiyama Y, Uchida K, Yamaguchi H. *Candida auris* sp. nov., a novel ascomycetous yeast isolated for the external ear canal of an inpatient in a Japanese hospital. Microbial Immunol. 2009;53:41–4.
- Oh BJ, Shin JH, Kim MN, Sung H, Lee K, Joo MY, et al. Biofilm formation and genotyping of *Candida haemulonii*, *Candida pseudohaemulonii*, and a proposed new species (*Candida auris*) isolates from Korea. Med Mycol. 2011;49:98–102.
- Centers for Disease Control and Prevention Clinical Alert to U.S. Healthcare Facilities – June 2016 Global Emergence of Invasive Infections Caused by the Multidrug-Resistant Yeast *Candida auris*. Disponible en: <https://www.cdc.gov/fungal/diseases/candidiasis/candida-auris-alert.html>
- European Centre for Disease Prevention and Control *Candida auris* in healthcare settings-Europe 19 December 2016. Disponible en: <http://ecdc.europa.eu/en/publications/Publications/Candida-in-healthcare-settings-19-Dec-2016.pdf>
- Ruiz Gaitán AC, Moret A, López Hontangas JL, Molina JM, Aleixandre López AI, Cabezas AH, et al. Nosocomial fungemia by *Candida auris*: First four reported cases in continental Europe. Rev Iberoam Micol. 2017;34:23–7.
- Centro de Coordinación de Alertas y Emergencias Sanitarias. Ministerio de Sanidad Servicios Sociales e Igualdad. Informe sobre la emergencia de *Candida auris* en Europa. 21/12/2016.
- Clancy CJ, Nguyen NH. Emergence of *Candida auris*: an international call to arms. Clin Infect Dis. 2017;64:141–3.
- Schelenz S, Hagen F, Rhodes JL, Abdolrasouli A, Chowdhary A, Hall A, et al. First hospital outbreak of the globally emerging *Candida auris* in an European hospital. Antimicrob Resist Infect Control. 2016;5:35.
- Public Health England Guidance for the laboratory investigation, management and infection prevention and control for cases of *Candida auris*. Disponible en: https://www.gov.uk/government/uploads/system/uploads/attachment_data/file/534174/Guidance_Candida_auris.pdf

Lourdes Viñuela-Sandoval^{a,*}, Iker Falces-Romero^b, Julio García-Rodríguez^b y José María Eiros-Bouza^a

^a Servicio de Microbiología y Parasitología, Hospital Universitario Río Hortega, Valladolid, España

^b Servicio de Microbiología y Parasitología, Hospital Universitario La Paz, Madrid, España

* Autor para correspondencia.

Correo electrónico: lourdesvinuela@hotmail.es
(L. Viñuela-Sandoval).

<https://doi.org/10.1016/j.eimc.2017.07.003>

0213-005X/

© 2017 Elsevier España, S.L.U. y Sociedad Española de Enfermedades Infecciosas y Microbiología Clínica. Todos los derechos reservados.