



DEPARTAMENTO MICOLOGIA

Certificado de cultivo microbiano de referencia

Candida parapsilosis DMIC 113911 Lote: CRD-03-113911 Versión del documento: 01

Fecha de certificación: 6 de octubre de 2017

Productor: Departamento Micología. Instituto Nacional de Enfermedades Infecciosas (INEI) "Dr. Carlos G. Malbrán", ANLIS. Av. Vélez Sársfield 563 (C1282AFF) – Ciudad de Buenos Aires – Argentina -TEL/FAX: +54-011-4302-5066.

Datos de contacto: M.Sc. Nicolás Refojo nrefojo@anlis.gov.ar M.Sc. Mariana Mazza pnccm@anlis.gov.ar

1.- Descripción del cultivo de referencia

Cultivo de referencia certificado de *Candida parapsilosis* DMIC 113911

Vial estéril con sello hermético conteniendo 3 discos de papel de filtro Whatman N°1 de 0,7 cm de diámetro, inoculados con una suspensión de la cepa del cultivo fúngico trazable a la colección DMic, contenido en un triple envase de bioseguridad para transporte de material biológico.

Lote: CRD-03-113911

Material de partida: cultivo de cepa fúngica autóctona (CF) de DMIC número 113911 Departamento Micología. Instituto Nacional de Enfermedades Infecciosas (INEI) "Dr. Carlos G. Malbrán", ANLIS, Laboratorio Nacional de Referencia en Micología clínica.

Número de pasajes de la cepa original: G0

2.- Uso previsto

Cultivo fúngico de referencia certificado en discos de papel para su uso en el control de calidad, validación de métodos de ensayo, control interno de los de ensayos y/o diagnósticos microbiológicos, ejercicios interlaboratorio y capacitación del recurso humano.

3.- Condiciones y período de conservación.

El cultivo fúngico de referencia es estable a temperaturas entre 2 y 8°C durante 12 meses o, a -18°C o menos durante 30 meses, a partir de la fecha de producción que figura en su etiqueta.

4.- Valor certificado

Para caracterizar el cultivo fúngico se utilizaron métodos de identificación fenotípica mediante la observación de las características macro y micro-morfológicas de las colonias, pruebas fisiológicas y bioquímicas, e identificación genotípica a través de la secuenciación de las regiones ITS1-5.8S-ITS2, que se detallan a continuación:

IDENTIFICACIÓN FENOTÍPICA

| MACROMORFOLOGÍA DE LA COLONIA Valor de Referencia según Kurtzman CP Y COL. (2011). | Cumple | No cumple | MICROMORFOLOGÍA Valor de Referencia según Kurtzman CP Y COL. (2011) | Cumple | No cumple |
|---|--------|-----------|---|--------|-----------|
| Color: blanco a crema | x | | Micelio verdadero: No presenta | x | |
| | | | Pseudomicelio desarrollado o rudimentario: Presenta | x | |
| | | | Tubo Germinativo: Ausente | x | |
| Aspecto: húmeda, cremosa a mantecosa, lisa. | x | | Brotación: presente | x | |
| | | | Forma de las células: subglobosa a cilíndricas | x | |
| | | | Observaciones: Ureasa negativo. | | |

PRUEBAS FISIOLÓGICAS Y BIOQUÍMICAS según Kurtzman CP Y COL. (2011)

| Ensayo | Fermentación* | | | | | | Asimilación Hidratos de Carbono* | | | | | | | | | | | | | | | Asim. de N2 | | | | | |
|---------------------|---------------|-----------|----------|---------|---------|-----------|----------------------------------|-------------|-------------|------------|-----------|-------------|-------------|-----------|-------------|------------|---------------|-------------|----------------|-------------|--------------|-------------|--------------|--------------|------------|----------------------|------------|
| | Glucosa | Galactosa | Sacarosa | Maltosa | Lactosa | Trehalosa | 0-Glucosa | 1-Galactosa | 2-L-Sorbosa | 3-Sacarosa | 4-Maltosa | 5-Celobiosa | 6-Trehalosa | 7-Lactosa | 8-Melibiosa | 9-Rafinosa | 10-Melezitosa | 11-D-Xilosa | 12-L-Arabinosa | 13-D-Ribosa | 14-D-Manitol | 15-Inositol | 19-L-Rammosa | 20-Eritritol | 21-Cítrico | 17-NO ₃ K | 18-Peptona |
| Valor de Referencia | + | V | - | - | - | - | + | + | v | + | + | - | + | - | - | - | + | + | + | v | + | - | - | - | + | - | + |
| Cumple | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x |
| No cumple | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |

*(+: positivo / W: débil / D: lento / -: negativo / v: variable)

| Ensayo de crecimiento | 27 ±3°C: | 37 ±2°C: | CHROMagar™ Candida Valor de referencia según www.chromagar.com/fichiers/1482414706NT_EXT_001_V7.1_CA.pdf |
|---|----------|----------|---|
| Valor de Referencia según Kurtzman (2011) | + | + | Crema a rosa húmeda |
| Cumple | x | x | X |
| No cumple | | | |

IDENTIFICACION GENOTÍPICA según Clinical and Laboratory standards Institute (CLSI). MM18A. Interpretive Criteria for identification of bacteria and fungi by DNA target sequencing; Approved Guideline. CLSI, Pensilvania, Estados Unidos (2008).

| Ensayo | Valor de Referencia Índice similitud ≥ 98% | Cumple | No cumple |
|---|--|--------|-----------|
| Secuenciación de la región ITS1-5.8S-ITS2 | <i>Candida parapsilosis</i> ≥ 98% | x | |

5.- Preparación y Trazabilidad del cultivo fúngico certificado

Este cultivo fúngico de referencia fue producido a partir de un sub-cultivo de la correspondiente cepa fúngica autóctona (CF) de DMIC del Departamento Micología. Tanto para el sub-cultivo como para la cepa de origen, se realizaron ensayos para verificar su viabilidad, pureza e identidad. Se prepararon los discos de papel en soporte inerte y estéril, inoculándolos con una suspensión estandarizada del microorganismo. Se envasaron los discos en viales estériles, se etiquetaron y se realizaron los ensayos de homogeneidad, estabilidad y caracterización. Las cepas se conservaron hasta su distribución a

temperatura de refrigeración (2-8°C) o en freezer (-18°C o menos). Antes de su distribución se embalaron en envases triples de bioseguridad.

Las metodologías empleadas se detallan en el punto 4. Los laboratorios participantes en la producción son el Servicio Micosis Superficiales y Hongos Miceliales, el Laboratorio Levaduras y el Laboratorio RNLM y PNCCM del Departamento Micología. Se emplean subcontratistas para la secuenciación del material y la gestión del equipamiento para identificación por *Matrix-Assisted Laser Desorption/Ionization Time-of-Flight Mass Spectrometry* (MALDI-TOF MS). El Servicio Neurovirosis del Departamento Virología del INEI participa en la secuenciación del fragmento de ADN del cultivo microbiano de referencia (CR), realiza la gestión del equipo y de sus insumos específicos. El Servicio Bacteriología Especial del Departamento Bacteriología del INEI participa en la gestión del equipo MALDI-TOF y sus insumos específicos.

6.- Homogeneidad y estabilidad

Los ensayos realizados demostraron que el cultivo fúngico de referencia es un producto homogéneo y estable.

En los ensayos de homogeneidad se verificaron las características morfológicas y el desarrollo en medios de cultivo diferenciales sobre un número de viales definido por la fórmula $3 \times \sqrt[3]{\text{número de viales producidos}}$, seleccionados en forma aleatoria. En los ensayos de estabilidad se verificaron las mismas características sobre 12 viales y se tuvo en cuenta la aleatoriedad de la muestra, distintas temperaturas y tiempos de almacenamiento.

7.- Fecha de vencimiento del valor certificado

La fecha de vencimiento (fecha de expiración) del producto final ha sido establecida en 30 meses de almacenamiento a -18°C o menos desde la fecha de producción, basada en la experiencia previa y bibliografía científica.

El Departamento Micología notificará a los usuarios ante la ampliación de la fecha de vencimiento, emitiendo un nuevo certificado disponible en la página web del Departamento Micología.

8.- Monitoreo realizado al cultivo fúngico de referencia durante el período de validez del lote

El Departamento Micología monitorea el cumplimiento de las características y propiedades del cultivo fúngico de referencia durante el período de validez del lote, verificando su identidad, viabilidad y pureza.

El Departamento Micología notificará a los usuarios ante cualquier incumplimiento con las especificaciones definidas para el CR, para aquellos que no han alcanzado la fecha de vencimiento y para los cuales el usuario haya preservado las condiciones originales de envasado.

9.- Instrucciones generales para la correcta utilización

Para recuperar el microorganismo, se debe extraer en forma estéril uno de los discos del vial, e inocularlo en Agar Sabouraud Glucosa 2% o 4%, incubándolo a 28°C hasta observar crecimiento (generalmente a la semana de incubación ya se observa crecimiento). Esta será la primera generación (G1). Luego proceda como lo hace habitualmente para mantener un aislamiento fúngico y registre el número de repique para su control.

Nota: Si el CR se utiliza con mucha frecuencia en el laboratorio, para evitar modificaciones en sus características fenotípicas y genotípicas, recomendamos que prepare un lote de viales de uso a partir del cultivo G1, resuspendiendo las levaduras en agua destilada y conservando en heladera por hasta seis meses.

10.- Precauciones y advertencias para el usuario

El cultivo fúngico corresponde al grupo de riesgo 2 de acuerdo al Manual de bioseguridad en el laboratorio. OMS. (Tercera Edición, 2005) y debe ser manipulado bajo condiciones de bioseguridad que aseguren su contención. Consulte la Hoja de Seguridad disponible para este cultivo fúngico en la página web del Departamento de Micología y el acuerdo de bioseguridad de la Orden de Pedido correspondiente.

11.- Documentación

El Departamento implementa la norma ISO 17034 vigente “Requisitos generales para la competencia de los productores de materiales de referencia” para la producción de cultivos microbianos de referencia

Elaborado por: Mariana Mazza

Fecha: 13 de noviembre de 2018

Revisado y aprobado por: Nicolás Refojo
Director Técnico