

MAST® ID CHROMagar® Candida

IDM40

Uso previsto

Para la detección simultánea y presunta identificación de *Candida albicans*, *Candida tropicalis* y otras *Candida* spp. y levaduras.

Contenido

Ver etiqueta del envase.

Composición*	Concentración del medio:
Mezcla de peptona	10.0g/litro
Mezcla cromogénica especial	22.0g/litro
Cloramfenicol	0.5g/litro
Agar	15.0g/litro
pH final: 6.3 ± 0.2	

Almacenamiento y caducidad

Todos los contenedores de medios de cultivo deshidratados deben permanecer herméticamente cerrados y almacenados en un lugar seco a 10 a 25°C hasta la fecha de caducidad indicada en la etiqueta del envase.

Precauciones

Exclusivamente para uso diagnóstico *in vitro*. Respetar las precauciones de seguridad y utilizar técnicas asépticas. Debe ser utilizado solo por personal de laboratorio cualificado y con experiencia. Antes del desecho, esterilizar todo el material biológico. Referirse a la hoja de seguridad del producto (disponible si se requiere o a través de la página web de MAST®).

Materiales requeridos pero no proporcionados

Accesorios y productos para análisis microbiológico de base, por ejemplo: lazos, suplementos selectivos MAST®, hisopos, palillos aplicadores, incineradores e incubadores, etc.... así como reagentes serológicos y bioquímicos y aditivos como sangre.

Procedimiento

- Referirse a la etiqueta del envase para cantidades y volúmenes requeridos. Preparar MAST® ID CHROMagar® *Candida* (IDM40/A) suspendiendo los polvos en agua destilada o desionizada. Para los envases de sobre, disolver el contenido entero del sobre en el volumen mostrado en la etiqueta.
- Llevar a ebullición y remover regularmente hasta que el agar este completamente disuelto.
NO PONER EN AUTOCLAVE O RECALENTAR.
- Dejar enfriar a 50 a 55°C. Agitar para homogeneizar y verter en las placas de cultivo (15 a 20ml en cada placa). Dejar solidificar en una superficie plana.

- Las placas preparadas deben ser utilizadas inmediatamente o almacenadas en bolsas de plástico a 2 a 8°C hasta un máximo de una semana.
- Asegurarse que la superficie de la placa esta seca antes de su uso.
- Inocular las colonias sospechosas directamente mediante el método de plating en superficie, rayando hacia afuera buscando colonias simples.
- Incubar las placas aeróbicamente a 35 a 37°C durante 24 a 48 horas. La intensidad de color optima se consigue tras 48 horas de incubación.

Interpretación de resultados

Después de la incubación registrar el crecimiento de microorganismos. Identificar los microorganismos individuales mediante el color adquirido durante el crecimiento así como la morfología de la colonia.

Color de la colonia	Microorganismo
Verde	Presunta <i>C. albicans</i>
Azul	Presunta <i>C. tropicalis</i>
Blanco a rosa	Otros tipos

Las *C.krusei* forman colonias de rosa pálido a púrpura dentado, colonias rugosas extendidas con bordes pálidos. Las *T.beigelii* forman colonias pequeñas pálidas de "rosa sucio" a "verde-gris sucio" las cuales llegan a ser oscuras y rugosas en incubación prolongada (p.ej. 72 horas).

Control de calidad

Comprobar si hay signos de deterioro. Se recomienda que el control de calidad se lleve a cabo con al menos un microorganismo que demuestre una reacción esperada. No usar el producto si la reacción con el microorganismo de control es incorrecta. La lista de abajo ilustra una variedad de actuaciones de las cepas de control de uso rutinario, que el usuario final puede obtener fácilmente.

Microorganismos	Color de la colonia
<i>Candida albicans</i> ATCC® 90028	Verde
<i>Candida tropicalis</i> ATCC® 9968	Azul
<i>Candida glabrata</i> ATCC® 90030	Lila
<i>Candida parapsilosis</i> ATCC® 90018	Blanco crema
<i>Candida krusei</i> ATCC® 6258	Rosa dentado

Referencias

Bibliografía disponible si se requiere.