

Kimmig Agar Base

DM146

Uso previsto

Para el aislamiento, identificación y cultivo de hongos.

Contenido

Ver etiqueta del envase.

Composición*

	Concentración del medio:
Mezcla de peptona	13.0 g/litro
Cloruro de sodio	11.5 g/litro
D-glucosa	10.0 g/litro
Agar	13.0 g/litro
pH final: 6.5 ± 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 bioquímicos y aditivos como sangre).

Procedimiento

1. Referirse a la etiqueta del envase para volúmenes y cantidades requeridas. Preparar MAST® Kimmig Agar (DM146D) 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.
2. Añadir 5ml de glicerol a cada litro de medio.
3. Autoclave a 121°C (15 p.s.i.) durante 15 minutos.
4. Enfriar a 50 a 55°C y, si se requiere durante los procedimientos selectivos, de modo aséptico añadir los antibióticos según la metodología seguida. La Cicloheximida a una concentración final de 400mg/L, combinada bien con penicilina (40000 IU/L) y estreptomycin (40mg/L), o colistina (80mg/L) y novobiocina (100mg/L) son comúnmente usadas.

5. Mezclar bien, verter en las placas de cultivo (15 a 20ml en cada placa) y dejar solidificar.
6. Las placas de cultivo preparadas deben ser usadas inmediatamente o almacenadas en bolsas de plástico a 2 a 8°C hasta un máximo de una semana antes de su uso.
7. Inocular las placas de cultivo con muestras clínicas, veterinarias o alimenticias mediante el método de plating en superficie, rayando hacia fuera para buscar colonias simples.
8. Incubar las placas aeróbicamente hasta un máximo de 3 semanas a 25 a 30°C.

Interpretación de resultados

Después de la incubación registrar el crecimiento de microorganismos. Las características típicas a notar, incluyen: tamaño de la colonia, color y morfología.

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	Resultado
<i>Aspergillus niger</i> ATCC® 16404	Crecimiento, Micelios blancos / amarillos con cabezas esporadas negras
<i>Candida albicans</i> ATCC® 90028	Crecimiento, Colonias blancas*
<i>Candida krusei</i> ATCC® 14243	Crecimiento, Colonias blancas-grises*

* En medio no selectivo

Referencias

Bibliografía disponible si se requiere.