

Eosin Methylene Blue Agar

DM133

Uso previsto

Un medio versátil y diferencial.

Contenido

Ver etiqueta del envase.

Composición*

	Concentración del medio:
Mezcla de peptona	12.5g/litro
Lactosa	10.0g/litro
Fosfato dipotasio de hidrogeno	2.0g/litro
Eosina amarilla	0.4g/litro
Azul de metileno	0.1g/litro
Agar	15.0g/litro
Final pH: 6.8 ± 0.2	

Conservación 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. Consultar la fecha de seguridad del producto (disponible si se requiere o a través de la página en Internet de MAST®).

Materiales requeridos pero no proporcionados

Accesorios y productos para análisis microbiológico de base, por ejemplo: anillos para análisis, suplementos selectivos MAST®, esponjas, torundas, incineradores y termostatos, etc... Otros, como reactivos bioquímicos y serológicos, y aditivos como sangre.

Procedimiento

1. Referirse a la etiqueta del envase para las cantidades y volúmenes requeridos. Preparar Eosin Methylene Blue Agar MAST® (DM133D) 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. Autoclave a 121°C (15 p.s.i.) durante 15 minutos.
3. Enfriar a 50 a 55°C y mantener a esta temperatura en una cubeta.
4. Mezclar bien para oxidar el azul de metileno y suspender el precipitado.

5. Verter en las placas de cultivo (15 a 20ml en cada placa) y dejar solidificar.
6. Después de la preparación, las placas deben ser usadas inmediatamente o ser conservadas en bolsas de plástico a 2 a 8°C durante máximo de una semana.
7. Inocular las placas directamente con hisopos fecales o rectales. Utilizar el método del rayado para buscar colonias simples.
8. Incubar las placas aeróbicamente durante 24 a 48 horas a 35 a 37°C.

Interpretación de resultados

Después de la incubación, registrar el crecimiento de microorganismos. Las características típicas que se deben observar incluyen: color, tamaño de la colonia y morfología.

Control de calidad

Comprobar si hay signos de deterioro. El control de calidad debe ser llevado a cabo con al menos un organismo que demuestre la actuación esperada. No usar si el resultado del control del microorganismo es incorrecto. 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>Enterococcus faecalis</i> ATCC® 29212	Inhibición parcial, colonias sin color.
<i>Escherichia coli</i> ATCC® 25922	Crecimiento, halo verde metálico con centro oscuro en las colonias.
<i>Salmonella typhimurium</i> ATCC® 14028	Crecimiento, sin color hasta colonias color ámbar.

Referencias

Bibliografía disponible si se requiere.