

## Mueller Hinton Broth

### DM171

#### Uso previsto

Un método líquido estandarizado para el examen de la susceptibilidad.

#### Contenido

Ver etiqueta del envase.

#### Composición\*

	Concentración del medio:
Casina ácida hidrolizada	17.5g/litro
Almidón	1.5g/litro
Pasta de extracto de corazón	5.0g/litro
pH final: 7.4 ± 0.2	

#### Conservación y caducidad

Todos los contenedores deben ser mantenidos cerrados herméticamente y almacenados en un lugar seco a 25°C o menos hasta la fecha de caducidad mostrada en la etiqueta del envase. Algunos medios requieren almacenamiento a 2 a 8°C, referirse a 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 cantidades y volúmenes requeridos. Preparar MAST® Mueller Hinton Broth (DM171D) 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. Si se requiere, enfriar a 50 a 55°C y mantener a esta temperatura al baño María. Si se requiere, añadir el 5 a 7% de sangre desfibrinada y estéril de caballo para aumentar el crecimiento de microorganismos fastidiosos o antibióticos (MAST® ADATAB) para las diluciones en los métodos utilizados para examinar la susceptibilidad.

4. Si se requiere, añadir el 5 a 7% de sangre desfibrinada y estéril de caballo para aumentar el crecimiento de los microorganismos fastidiosos. Suplementos de crecimiento alternativos pueden ser usados.
5. Dispensar en las bandejas o tubos de microdilución como se describe en el CLSI® (Clinical and Laboratory Standards Institute).
6. Inocular e incubar como se recomienda en la metodología, para microorganismos particulares y antibióticos, mediante CLSI®.

#### Interpretación de resultados

Después de la incubación, registrar el crecimiento de microorganismos (indicado por la turbiedad del medio) para establecer la Mínima Concentración Inhibidora (MIC). Interpretar los resultados como sensibles, intermedios o resistentes de acuerdo con los criterios explicados en el método que se está usando.

#### Control de calidad

Comprobar si hay signos de deterioro. El control de calidad debe ser llevado a acabo 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	
<i>Enterococcus faecalis</i> ATCC® 29212	Crecimiento y patrón de susceptibilidad correcto
<i>Escherichia coli</i> ATCC® 25922	Crecimiento y patrón de susceptibilidad correcto
<i>Pseudomonas aeruginosa</i> ATCC® 27853	Crecimiento y patrón de susceptibilidad correcto
<i>Staphylococcus aureus</i> ATCC® 25923	Crecimiento y patrón de susceptibilidad correcto

#### Referencias

Bibliografía disponible si se requiere.