

## T.C.B.S. Cholera Medium

DM401

### Uso previsto

Un medio selectivo para el aislamiento de *Vibrio* spp.

### Contenido

Ver etiqueta del envase.

Composición*	Concentración del medio:
Mezcla selectiva de peptona	10.0g/litro
Extracto de levadura	5.0g/litro
Sucrosa	20.0g/litro
Cloruro de sodio	10.0g/litro
Citrato ferrico	1.0g/litro
Tiosulfato de sodio	10.0g/litro
Tauglicolato de sodio	3.0g/litro
Citrato tri sodio	10.0g/litro
Bilis de buey	5.0g/litro
Azul de timol	0.04g/litro
Azul de bromotimol	0.04g/litro
Agar	14.0g/litro
pH final: 8.8 ± 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 cantidades y volúmenes requeridos. Preparar MAST® T.C.B.S. Cholera Medium (DM401D) 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.

- Dejar reposar durante aproximadamente 15 minutos, después llevar a ebullición hasta que este completamente disuelto. NO PONER EN AUTOCLAVE.
- Dejar enfriar a 50 a 55°C, mezclar bien, verter en las placas estériles (15 a 20ml en cada placa) y dejar solidificar.
- Las placas 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.
- Inocular las placas con una gran cantidad de material fecal o un subcultivo de un medio de enriquecimiento (por ejemplo: agua peptona alcalina), mediante el método de plating sobre superficie, rayando hacia afuera para conseguir colonias simples.
- Incubar las placas aeróbicamente durante 18 a 24 horas a 35 a 37°C.

### Interpretación de resultados

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

Microorganismos	Apariencia de las colonias
<i>V. cholerae</i>	2-3mm diámetro, Amarillo
<i>V. parahaemolyticus</i>	2-5mm diámetro, Azul-verde
<i>V. alginolyticus</i>	2-5mm diámetro, Amarillo
<i>V. metschnikovii</i>	2-4mm diámetro, Amarillo
<i>V. fluvalis</i>	2-3mm diámetro, Amarillo
<i>V. vulnificus</i>	2-3mm diámetro, Azul-verde
<i>V. mimicus</i>	2-3mm diámetro, Azul-verde
<i>Enterococcus</i> spp.	1mm diámetro, Amarillo, normalmente suprimido
<i>Proteus</i> spp.	1mm diámetro, Amarillo-verde
<i>Pseudomonas</i> spp.	1mm diámetro, Amarillo

### 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>Escherichia coli</i> ATCC® 25922	Ningún crecimiento
<i>Vibrio alginolyticus</i> ATCC® 17749	Crecimiento, Amarillo
<i>Vibrio parahaemolyticus</i> ATCC® 17803	Crecimiento, Azul / Verde

### Referencias

Bibliografía disponible si se requiere