

## Preston Blood Free Campylobacter Agar Base

### DM251

#### Uso previsto

Para el aislamiento de *Campylobacter* spp de heces y alimentos.

#### Contenido

Ver etiqueta del envase.

Composición*	Concentración del medio:
Mezcla de peptona	26.5 g/litro
Extracto de levadura	2.0 g/litro
D-glucosa	0.5 g/litro
Sulfato de magnesio	0.045 g/litro
Sulfato ferroso	0.25 g/litro
Piruvato de sodio	0.25 g/litro
Desoxicolato de sodio	0.25 g/litro
Cloruro de sodio	3.75 g/litro
Charcoal	6.0 g/litro
Agar	12.0 g/litro
pH final: 7.4 ± 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, suplemento selectivo MAST®, esponjas, torundas, incineradores y termostatos, etc... Otros, como reactivos bioquímicos y serológicos, y aditivos como sangre.

#### Procedimiento

- Referirse a la etiqueta del envase para cantidades y volúmenes requeridos. Preparar MAST® Preston Blood Free Campylobacter Agar Base (DM251D) 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.
- Autoclave a 121°C (15 p.s.i.) durante 15 minutos.

- Enfriar a 50 a 55°C y mantener a esta temperatura al baño María.
- Añadir CAMP (Preston Blood Free) MAST® SELECTATAB (MS18 Series) o CAMP (Preston Blood Free) MAST® SELECTAVIAL (SV18 Series) según se especifica.
- Mezclar bien, verter en las placas de cultivo (15 a 20ml en cada placa) y dejar solidificar.
- 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.
- Inocular directamente las placas con muestras fecales, o material sospechoso.
- Incubar bajo o en condiciones microaeróbicas durante 48 horas a 37°C (o a temperaturas alternativas según la metodología seguida).

#### 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. Los *Campylobacter jejuni* producen colonias grises, húmedas, planas y extendidas tras 42 horas. Los *Campylobacter coli* tienden a ser cremosos-grises, húmedos, ligeramente alzados, y colonias discretas.

#### 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>Proteus mirabilis</i> ATCC® 43071	Ningún crecimiento
<i>Escherichia coli</i> ATCC® 25922	Ningún crecimiento
<i>Enterococcus faecalis</i> ATCC® 29212	Ningún crecimiento
<i>Campylobacter jejuni</i> ATCC® 29428	Crecimiento

#### Referencias

Bibliografía disponible si se requiere.