

C.L.E.D. Medium

DM110

Uso previsto

Un medio diferencial no inhibidor para la investigación de infecciones urinarias.

Contenido

Ver etiqueta del envase.

Composición*

	Concentración del medio:
Mezcla de Peptona	13.85g/litro
Lactosa	8.5g/litro
L-Cistina	0.128g/litro
L-Cisteina	0.4g/litro
Azul de bromotimol	0.02g/litro
Agar	15.0g/litro
pH final: 7.3± 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. Suspender arremolinando 37.9g de polvos en 1 litro de agua destilada o desionizada.
2. Autoclave a 121°C (15 p.s.i.) durante 15 minutos.
3. Mezclar uniformemente, verter en las placas estériles (15 a 20ml e cada placa) y dejar solidificar.
4. 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.

5. Inocular las placas con orina de primera hora (EMU), orina intermedia (MSU) u orina de catéter (CSU) mediante el método de plating sobre superficie, rayando hacia afuera para conseguir colonias simples. Recuentos alternativos de colonias pueden ser obtenidos repartiendo sobre la superficie entera, medio MAST® C.L.E.D. puede ser usado conjuntamente con MAST® BACTERURITEST Strips (BTR1) para el screening de cultivos de orina.
6. 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, pigmentación y efecto en el medio que lo rodea. La lactosa se incluye como fuente de carbono, como consecuencia los fermentantes de lactosa y no-lactosa pueden ser fácilmente diferenciados por un cambio de color en el medio,- los microorganismos capaces de fermentar la lactosa disminuirán el pH y convertirán el medio en color amarillo.

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	Resultado
<i>Escherichia coli</i> ATCC® 25922	Crecimiento (Amarillo)
<i>Proteus mirabilis</i> ATCC® 29906	Crecimiento (Azul/ Verde)
<i>Staphylococcus aureus</i> ATCC® 25923	Crecimiento (Amarillo)

Referencias

Bibliografía disponible si se requiere.