

Baird-Parker Agar Base

DM095

Uso previsto

Para el aislamiento y enumeración de estafilococos coagulasa positivos de muestras alimenticias y de otros materiales.

Contenido

Ver etiqueta del envase.

Composición*

Material:	Concentración del medio:
Peptone mixture	12.0g/litre
Yeast extract	3.0g/litre
Sodium pyruvate	10.0g/litre
Glycine	7.5g/litre
Lithium chloride	5.0g/litre
Agar	19.0g/litre
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

- Referirse a la etiqueta del envase para cantidades y volúmenes requeridos. Preparar MAST® Baird-Parker Agar Base (DM095) 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°C y añadir 50ml de MAST® Baird-Parker Supplement, emulsión de telurito de yema de huevo (DM097S), a cada litro de medio basal.
- Mezclar uniformemente, verter en las placas estériles (15 a 20ml e 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.
- Macerar las muestras alimenticias en 0.1% de agua peptona y hacer diluciones seriales.
- Repartir volúmenes de 0.1-1.0ml de las diluciones sobre la superficie de una placa seca usando una varilla de cristal.
- Incubar las placas aeróbicamente durante 18 a 24 horas a 35 a 37°C, las placas deben ser reincubadas durante otras 24 horas si ninguna presunta colonia de *Staphylococcus aureus* aparece..

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 presencia de un halo lecitinas (zona clara) alrededor de la colonia.

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.

Micro-organismos	Crecimiento	Color	Halo lecitinas
<i>Staphylococcus aureus</i> ATCC® 25923	Bueno	Negro	+
<i>Staphylococcus epidermidis</i> ATCC® 14990	Pobre a bueno	Negro	-
<i>Escherichia coli</i> ATCC® 25922	Ninguno	-	N/A
<i>Bacillus subtilis</i> ATCC® 6633	Pobre a regular	Marrón	-

Referencias

Bibliografía disponible si se requiere.