

Novobiocin MAST® SELECTAVIAL

SV30 Series

Uso previsto

Para el enriquecimiento selectivo de *Salmonella* spp. mediante el enriquecimiento de la motilidad de los microorganismos, y el enriquecimiento selectivo de *E. coli* O157 en muestras alimenticias y fecales.

ESCLUSIVAMENTE PARA USO DIAGNOSTICO *IN VITRO*

Contenido

10 viales de MAST® SELECTAVIAL.

Composición

	Concentración del medio
Novobiocina	20 mg/L

Conservación y caducidad

Conservar sin abrir el contenido original a 2 a 8°C, hasta la fecha de caducidad indicada en la etiqueta del envase. Una vez reconstituido, el contenido del envase debe ser utilizado inmediatamente.

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.

Materiales requeridos pero no proporcionados

Accesorios y productos para análisis microbiológico de base, por ejemplo: anillos para análisis, medio de cultivo MAST®, esponjas, torundas, incineradores y termostatos, etc... Otros, como reactivos bioquímicos y serológicos, y aditivos como sangre.

Procedimiento

a. Enriquecimiento de las cepas móviles de *Salmonella* spp.

1. Esterilizar el volumen adecuado de MSR/V (*Salmonella*) Medium MAST® (DM440D), enfriar a 50 a 55°C y mantener a esta temperatura.
2. Reconstituir asépticamente los contenidos de un vial usando el diluyente especificado en la etiqueta del envase.
3. Añadir el suplemento antibiótico al volumen del medio especificado en la etiqueta del envase.
4. Mezclar suavemente, verter en las placas estériles (15 a 20 mL en cada placa) y dejar solidificar.
5. Después de la preparación, las placas deben ser usadas inmediatamente o ser conservadas en bolsas de plástico a 2 a 8°C durante máximo de una semana.
6. Verter 3 gotas de caldo de pre-enriquecimiento en puntos separados, sobre la superficie de una placa de MSR/V Medium.
7. Después que las motas se han secado al aire, incubar las placas a 42°C durante 24 horas.

b. Enriquecimiento selectivo de *E. coli* O157

• Muestras alimenticias

1. Esterilizar el volumen adecuado de Modified Tryptone Soy Broth MAST® (DM622D), enfriar a 50 a 55°C y mantener a esta temperatura.
2. Repetir el paso descrito en el punto a2 para completar la preparación del Modified Tryptone Soy Broth con novobiocina (mTSB + N).
3. Mezclar suavemente, para distribuir uniformemente los agentes selectivos.
4. Homogeneizar la muestra alimenticia preparando una dilución 1:10 de la muestra en TSB e incubar a 42°C durante 22 horas, con agitación.
5. Llevar a cabo un subcultivo en placas de CT-SMAC Medium MAST® (DM491D/SV48/SV49) después de 6 y 22 horas (por la técnica de separación inmunomagnética: 6 horas de incubación).
6. Incubar las placas a 37°C durante 24 horas.

• Muestras fecales

1. Repetir los pasos descritos en los puntos b1-b3 para las muestras alimenticias.
2. Distribuir asépticamente 10 mL de medio en contenedores estériles.
3. Inocular 0,5g de heces en 10 mL de caldo de cultivo e incubar a 37°C durante 18 a 22 horas.
4. Llevar a cabo un subcultivo en placas de CT-SMAC Medium MAST® e incubar a 37°C durante 24 horas.

Interpretación de resultados

Para el enriquecimiento de las cepas móviles de *Salmonella* spp. examinar las placas, verificando si hay presentes cepas móviles para confirmar las colonias de *Salmonella* sospechosas con el test de aglutinación sobre probeta MAST® ASSURE Antisera. Para el enriquecimiento de *E. coli* de muestras alimenticias, examinar las placas, verificando si hay presentes colonias no fermentantes con el sorbitol. Llevar a cabo un subcultivo de 5 colonias sospechosas en MacConkey Agar MAST® (DM140D) y confirmar la presencia de bacilos Gram negativos lactosa fermentantes con los apropiados antisueros (MAST® ASSURE M12030 para *E. coli*). Para el enriquecimiento de *E. coli* de muestras fecales examinar las placas y llevar a cabo la confirmación como se describe para las muestras alimenticias.

Control de calidad

Verificar si hay presentes signos de deterioro. El control de calidad debe ser llevado a cabo utilizando al menos un microorganismo que muestre una reacción negativa y otro con una reacción positiva. No utilizar el producto si las reacciones con los microorganismos de control, no son correctas. 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® 10536	Ningún crecimiento
<i>Escherichia coli</i> (O157:H7) Cepas no toxigenicas ATCC® 700728	Crecimiento en MTSB + N
<i>Salmonella typhimurium</i> ATCC® 14028	Crecimiento Migración en MRSV

Referencias

Bibliografía disponible si se requiere.