

## Especificación

Suplemento selectivo para el aislamiento de *Salmonella*

## Presentación

10 Viales liofilizados  
Vial  
con: 6 ± 0.1 g

### Encajado

1 caja con 10 viales de vidrio de 23x50 mm, con tapón de plástico.  
Etiquetados.

### Caducidad

49 meses

### Almacenamiento

2-8 °C

## Composición

Composición (g/vial):

Mezcla de antibióticos..... 0,0085

Reconstituir el vial liofilizado con la adición:

Agua destilada estéril..... 5 ml

Nota: cada vial es suficiente para suplementar 500 ml de Agar Cromogénico Salmonella (Cat. 1122)

## Descripción/Técnica

### Descripción:

El Suplemento Cromogénico Salmonella contiene una mezcla de antibióticos que inhiben la flora acompañante para evitar los falsos positivos. Este suplemento se añade al medio Agar Cromogénico para Salmonella (Cat. 1122).

El Agar Cromogénico para *Salmonella* es un medio cromogénico selectivo, utilizado para la detección e identificación presuntiva de especies de *Salmonella* a partir de muestras clínicas, alimentos y aguas. Los medios tradicionalmente utilizados para diferenciar especies de *Salmonella* del resto de la familia *Enterobacteriaceae*, basados en su capacidad para producir sulfuro de hidrógeno y su incapacidad para fermentar la lactosa, no son realmente adecuadas ya que hay más de 2.000 especies de *Salmonella* que no tienen estas características.

Para identificar especies de *Salmonella*, el medio contiene un agente cromogénico basado en la combinación de dos sustratos cromogénicos que facilitan la identificación rápida. Las colonias magenta son el resultado de la hidrólisis de uno de los sustratos cromogénicos por la especie *Salmonella* debido a la incapacidad de utilizar otro sustrato cromogénico. Los microorganismos que producen la enzima que escinde el segundo sustrato cromogénico producirán colonias azul verdosas. Por lo tanto, los organismos que no son *Salmonella*, o bien aparecen de ese color azul verdoso, o sin teñir por ninguno de los cromógenos del medio. El suplemento se agrega cuando se desea más selectividad, ya que inhibe la flora acompañante, especialmente *Pseudomonas*, que podría aparecer en el mismo color que las colonias de *Salmonella*.

Este medio puede ser utilizado como segundo medio de elección para la detección de *Salmonella* en alimentos y aguas de acuerdo a la ISO 6579 e ISO 19250 respectivamente.

### Técnica:

Reconstituir asepticamente 1 vial con 5 ml de agua destilada estéril. Mezclar suavemente hasta que se disuelva por completo y agregar asepticamente a 500 ml de Agar Cromogénico Salmonella (Cat. 1122), previamente enfriado a 50 °C. Mezclar bien y distribuir en envases estériles.

### Instrucciones de uso:

» Para diagnóstico clínico, el tipo de muestra es fecal y del tracto rectal.

- Inocular la muestra sobre la superficie de las placas de Agar Cromogénico de Salmonella, haciendo estrías para obtener colonias aisladas. - Incubar a una temperatura de 35 ± 2 °C durante 18-24 horas.

- Examinar el color de las colonias.

» Para otros usos no amparados por el marcado CE:

Detección de *Salmonella* spp. en alimentos de acuerdo a ISO 6579:

- Preenriquecimiento en medio líquido no selectivo:

Inocular el Agua Peptonada Tamponada (Cat. 1402) con la muestra o diluciones, e incubar a 34-38 °C durante 18 h.

- Enriquecimiento en medios selectivos:

Inocular, con el cultivo obtenido en la etapa de pre-enriquecimiento, el Caldo Soja Rappaport (Vassiliadis) (Cat. 1174) o el Medio Semisólido Rappaport Vassiliadis Modificado (MSRV) (Cat. 1376), y el Caldo Tetratonato (Muller-Kauffmann) (Cat. 1173).

El Caldo Soja Rappaport y el Medio Semisólido Rappaport Modificado se incuban a 41,5 °C durante 24 h, y el Caldo de Tetratonato a 37 °C durante 24h

- Plaqueo en medios sólidos selectivos:

A partir de los cultivos enriquecidos selectivamente, inocular dos agares de aislamiento selectivo; Agar XLD (Cat. 1274) y cualquier otro medio selectivo complementario al agar XLD, en este caso, Agar cromogénico de Salmonella (Cat. 1122).

Incubar las placas de XLD invertidas a 37 °C durante 24 ± 3 h. Incubar el Agar cromogénico de Salmonella a 35 ± 2 °C durante 18-24 h.

- Confirmación:

Subcultivar colonias presuntivas de *Salmonella* y confirmar su identidad mediante pruebas bioquímicas y serológicas. Detección de *Salmonella* spp. en muestras de agua de acuerdo a ISO 19250:

- Preenriquecimiento en medio no selectivo:

Inocular el Agua Peptonada Tamponada (Cat. 1402) con la muestra o diluciones, e incubar a 36 ± 2 °C durante 18 ± 2 h.

- Enriquecimiento en medios selectivos:

Inocular, con el cultivo obtenido en la etapa de preenriquecimiento, el Caldo Soja Rappaport (Vassiliadis) (Cat. 1174) y el Caldo Tetratonato (Muller-Kauffmann) (Cat. 1173).

El caldo Soja Rappaport se incuba a 41,5 ± 1 °C y el caldo Tetraetionato a 37 ± 1 °C, ambos durante 24±3 h.

- Plaqueo en medios sólidos selectivos:

A partir de los cultivos enriquecidos selectivamente, inocular dos agar de aislamiento selectivo; Agar XLD (Cat. 1274) y cualquier otro medio selectivo complementario al agar XLD, en este caso, Agar cromogénico de Salmonella (Cat. 1122)

Incubar las placas XLD invertidas a 36 ± 2 °C durante 24 ± 3 h. Incubar el Agar cromogénico de Salmonella a 35 ± 2 °C durante 18-24 h.

- Confirmación:

Subcultivar colonias presuntivas de *Salmonella* y confirmar su identidad mediante pruebas bioquímicas y serológicas.

## Control de Calidad

### Control Físico/Químico

Color : Blanquecino

pH: a 25°C

### Control de Fertilidad

Rehidratar 1 vial como se indica en COMPOSITION; agitar y disolver completamente.

Añadir 1 vial a 500 ml de medio base. NO CALENTAR una vez suplementado.

Distribuir el medio completo, una vez enfriado a 50 °C, en placas de 90 mm

Aerobiosis. Incubación a 35 ± 2 °C, lectura a las 18-24 horas.

### Microorganismo

*Escherichia coli* ATCC® 25922, WDCM 00013*Salmonella enterica* ATCC® 13076, WDCM 00030*Salmonella typhimurium* ATCC® 14028, WDCM 00031*Proteus hauseri* ATCC® 13315

### Desarrollo

Inhibición parcial - Colonias verde azul

Bueno - Magenta

Bueno - Magenta

Bueno - Incoloro

### Control de Esterilidad

Incubación 48 horas a 30-35 °C y 48 horas a 20-25 °C: SIN CRECIMIENTO

## Bibliografía

Ryan N. (1985) Personal communication.

Rogol M., Sechter I., Grinberg L., Gerichter Ch. B. (1992) J. Med. Microbiol. 12. 229-231.