

Especificación

Suplemento selectivo para el aislamiento de *Campylobacter spp.* especialmente en muestras de alimentos.

Presentación

10 Viales liofilizados
Vial
con: 3 ± 0.1 g

Encajado

1 caja con 10 viales de vidrio de 22±0,25 x 55±0,5 mm, con tapón de plástico. Etiquetados.

Caducidad

49 meses

Almacenamiento

2-25 °C

Composición

Composición (g/vial)

Cefoperazona.....0.016
Anfotericina B..... 0.005

Nota: cada vial es suficiente para suplmentar 500 ml de Blood Free Campylobacter Agar Base.

Reconstituir el vial liofilizado con:

Agua destilada estéril..... 5 ml

Descripción/Técnica

Descripción:

La formulación del Agar selectivo Campylobacter libre de sangre es una modificación del medio Bolton original sustituyendo la sangre por el carbón activo, sulfato ferroso y piruvato de sodio, La adición de la anfotericina y la cefoperazona da selectividad al medio.

Técnica:

Recoger, diluir y preparar muestras y volúmenes según sea necesario de acuerdo a las especificaciones, directrices, normas estándares oficiales y / o resultados esperados.

Reconstituir el vial con 5ml de diluyente estéril pre-calentado a aprox. 37 ° C y añadirlo a 500 ml Cat. 1129 Base de Agar Campylobacter Exento de Sangre (CCDA) ISO fundido y atemperado a 50 ° C, verter en placas de Petri.

Una vez solidificado aislar con un método convencional como aislamiento por estria o bien método de siembra en espiral.

Incubar las placas en atmósfera microaerifila a 40-42 °C durante 24-48h.

(Los tiempos de incubación más largos que los mencionados temperaturas de incubación anteriores o diferentes pueden ser requied dependiendo de la muestra o las especificaciones).

Después de la incubación, contar todas las colonias que han aparecido sobre la superficie del agar.

El aislamiento presuntivo de *Campylobacter spp.* debe ser confirmado por pruebas microbiológicas y bioquímicas.

Control de Calidad

Control Físico/Químico

Color : Amarillo marronoso

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.

Microaerofilia. Incubación a 35 ± 2°C o 42 ± 2°C durante 24-48 horas

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

Incubar según instrucciones del medio completo indicado en la COMPOSICIÓN.

Microaerofilia. Incubación a 41,5 ± 1 °C;lectura a 44±4 h

Microorganismo

Campylobacter jejuni ATCC® 29428, WDCM 00156

Camp. coli-jejuni ATCC® 33291, WDCM 00005

Escherichia coli ATCC® 8739, WDCM 00012

Stph. aureus ATCC® 25923, WDCM 00034

Desarrollo

Bueno (≥ 50%)

Bueno (≥ 50%)

Inhibición parcial

Inhibido

Control de Esterilidad

Añadir 5 ml de muestra a:

Bibliografía

- ASPINALL, S.T., D.R.A. WAREING, P.G. HAYWARD & D.N. HUTCHINSON (1993) Selective medium for thermophilic campylobacters including *Campylobacter upsaliensis*. *J. Clin. Pathol.* 46:829-831.
- BAYLIS, C.L., (editor) (2007) *Manual of Microbiological Methods for the Food and Drinks Industry*. 5th Edition Method 3.3.1:2007. CCFRA .Chipping Campden. U.K.
- BOLTON, F.J. (2000) Methods for isolation of campylobacters from humans, animals, food and water. In "The increasing incidence of human campylobacteriosis" Report and Proceedings of a WHO Consultation of Experts. Copenhagen Denmark 21-25 November 2000, WHO/CDS/ CSRAPH 2001. p. 87-93.
- BOLTON, F.J., D. COATES, (1983) Development of a blood-free campylobacter medium: screening tests on basal media and supplements, and the ability of selected supplements to facilitate aerotolerance. *J. Appl. Bacteriol.* 54:115-125.
- BOLTON, F.J., D. COATES & D.N. HUTCHINSON (1984) The ability of *Campylobacter* media supplements to neutralize photochemically induced toxicity and hydrogen peroxide. *J. Appl. Bacteriol.* 56:151-157.
- CORRY, J.E.L., H. IBRAHIM ATABAY, S.J. FORSYTHE & L.P. MANSFIELD (2003) Culture Media for the isolation of campylobacters, helicobacters and arcobacters. In *Handbook of Culture Media for Food Microbiologists*. J.E.L. Corry et al. (Eds.) Elsevier Science B.V. Amsterdam.
- CORRY, J.E.L., G.D.W. CURTIS & R.M. BAIRD (2003) *Handbook of culture media for food Microbiology*. Elsevier Sci. B. V. Amsterdam.
- FDA (Food and Drug Administrations) (1998) *Bacteriological Analytical Manual*. 8th Edition. Revision A. AOAC International. Gaithersburg, Maryland, USA.
- HUNT, J.M., C. ABEYTA & T. TRAN (1998) *Campylobacter*. In *FDA BAM 8th Edition (revision A) 7.01-7.027* AOAC International. Gaithersburg, Md, USA.
- HUTCHINSON, D.N. & F.J. BOLTON (1984) Improved blood-free selective medium for the isolation of *Campylobacter jejuni* from faecal specimens. *J. Clin Pathol.* 37:956-957.
- ISO 10272-1 Standard (2017) *Microbiology of the food chain - Horizontal Method for detection and enumeration of Campylobacter spp. - Part 1: Detection method*.
- ISO 10272-2 Standard (2017) *Microbiology of the food chain - Horizontal Method for detection and enumeration of Campylobacter spp. - Part 2: Colony count-technique*.
- ISO 11133:2014/ Adm 1:2018. *Microbiology of food, animal feed and water. Preparation, production, storage and performance testing of culture media*.
- STERN, N.J., J.E. LINE & H.C. CHEN (2001) *Campylobacter* In "Compendium of methods for the Microbiological Examination of Foods" 4th Ed. F.P. Downes & K. Ito (Eds.) APHA, Washington DC. USA.