Referencia: DSHB3110 **A.B.E. - Ficha Técnica**

Producto: **Campylobacter CCDA Selective Suppl. (ISO)**

Especificación

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

Presentación

	Encajado	Caducidad	Almacenamiento
10 Viales liofilizados Vial con: 3 ± 0.1 g	1 caja con 10 viales de vidrio de 23x60 mm, con tapón de plástico. Etiquetados.	49 meses	2-25 ºC

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.....6 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 el de diluyente estéril pre-calentado a aprox. 37 º C y añadirlo a 500 ml de una base un agar base CCDA fundido y atemperado a 50 º 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 microaerífila a a 40-42 ºC 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 25ºC

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 ± 2ºC o 42 ± 2ºC durante 24-48 horas

Metodología analítica acorde con ISO 11133:2014/A1:2018; A2:2020.

Distribuir el medio completo, una vez enfriado a 50 ºC, en placas de 90 mm
Incubar según instrucciones del medio completo indicado en la COMPOSICIÓN.
Microaerofilia. Incubación a 41,5 ± 1 ºC;lectura a 44±4 h

Microorganismo	Desarrollo
Campylobacter jejuni ATCC® 29428, WDCM 00156	Bueno (≥50%)
Camp. coli-jejuni ATCC® 33291, WDCM 00005	Bueno (≥50%)
Escherichia coli ATCC® 8739, WDCM 00012	Inhibición parcial
Stph. aureus ATCC® 25923, WDCM 00034	Inhibido

Control de Esterilidad

Añadir 5 ml de muestra a:
100 ml TSB y 100 ml Tioglicolato.
Incubación 48 h a 30-35ºC y 48 h a 20-25 ºC: SIN CRECIMIENTO

Bibliografia

· 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 & RM. BAIRD (2003) Handbook of culture media for food Microbiology. Elsevier Sci. B. V. Amsterdam.
· FDA (Food and Drug Adminstrations) (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-tecnique.
. 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.