

CALDO INFUSION CEREBRO CORAZON



USO El medio de Infusión Cerebro Corazón es utilizado para el cultivo de microorganismos fastidiosos como estreptococos, neumococos y meningococos. Este medio también es conocido como BHI por sus siglas en inglés.

EXPLICACIÓN El medio de Infusión Cerebro Corazón es una modificación de las formulaciones desarrolladas por Rosenow y Hayden en las que se adicionó infusión de cerebro de ternera y difosfato de sodio. El medio de Infusión Cerebro Corazón está especificado en varios procedimientos estándares para la industria alimenticia y el análisis de aguas. También es recomendado por la NCCLS para preparar el inóculo para las pruebas de susceptibilidad antimicrobiana. En este medio la infusión de carne de corazón y de cerebro de ternera así como la peptona proveen la fuente de carbono, nitrógeno sulfuro y vitaminas. La dextrosa actúa como fuente de energía. El cloruro de sodio mantiene el balance osmótico del medio. El fosfato disódico actúa como buffer.

FORMULA

Infusión de Cerebro de Ternera	200.0	Cloruro de Sodio	5.0
Infusión de Corazón de Res	250.0	Fosfato Disódico	2.5
Peptona de Gelatina	10.0	Dextrosa	2.0
pH 7.4 ± 0.2			

PREPARACIÓN **Método:** Suspender 37g del medio en un litro de agua purificada. Calentar con agitación suave hasta su completa disolución y hervir durante un minuto. Dispensar en tubos de vidrio, tapar y esterilizar en autoclave a 121°C (15 libras de presión) durante 15 minutos.

Procedimiento: Inocular los tubos con una o dos gotas de la muestra con una pipeta estéril. Los hisopos pueden ser insertados dentro de los tubos. Para su utilización en las pruebas de susceptibilidad, consultar las referencias apropiadas. Para cultivar microorganismos anaerobios se deben incubar los tubos en condiciones de anaerobiosis.

RESULTADOS La presencia y desarrollo de microorganismos es observado por turbidez en el medio. Los microorganismos desarrollados deberán ser examinados al microscopio y subcultivados en medios específicos.

Almacenamiento: 2-30°C.

Caducidad: 5 años en frasco cerrado.

Presentación: Frasco con 450 g

Caja con 20 sobres para un litro

Medio preparado en caja con 10 Tubos

- BIBLIOGRAFÍA**
1. Rosenow, E.C. 1919. Studies on elective localization. J.Dent. Research 1:205-249
 2. Hayden, R.L. 1923. Elective localization in the eye of bacteria from infected teeth. Arch. Int. Med. 32:828-849
 3. Vanderzant, C., and D.F. Spittstoesser (ed). 1992. Compendium of methods for the microbiological examination of food, 3rd ed. American Public Health Association, Washington D.C.
 4. National Committee for Clinical Laboratory Standards. 1994. M11-A43, Vol.13 No. 26. Methods for antimicrobial susceptibility testing of anaerobic bacteria. National Committee for Clinical Laboratory Standards. Villanova, PA.
 5. Greenberg, A.E., L.S. Clesceri, and A.D. Eaton (ed) 1995. Membrane filter techniques, 9.72-74. Standard methods for the examination of water and wastewater, 19ed. American Public Health Association, Washington, D.C.
 6. ciation, Washington, D.C.

