



Caramuel 38, 28011 Madrid • Tel. 91 464 94 50 - 91 464 36 00
Fax. 91 464 62 58 • www.f-soria.es

FICHA TÉCNICA: 771030

Rev. : Octubre /2009

Producto: **COLETSOS MEDIUM**
TUBO de superficie inclinada

USO

El Coletsos Medium es un medio indicado para el cultivo de micobacterias, es un medio mas nutritivo que el Lowestein Jensen , con adición de oligoelementos, lo que permite un crecimiento más rápido y fuerte del Mycobacterium tuberculosis. Esta diseñado para el cultivo de toda clase de micobacterias y en las que requieren más requerimientos nutritivos, estando indicado en el primer cultivo de la muestra.

PRINCIPIO

La presencia de Piruvato sódico , unido a otras sales y nutrientes en el medio , permite el aislamiento de Mycobacterium bovis, que de otra forma estaría inhibido por el glicerol. En su composición destaca la proporción de huevos enteros frente al batido de yemas, aumentando el contenido graso del medio , confiriendo unas propiedades nutritivas muy altas

COMPOSICION POR LITRO DE MEDIO

Fosfato monopotásico	1,463 g
Sulfato magnésico	0,146 g
Citrato magnésico	0,365 g
L-Aspargina	2,195 g
Piruvato sódico	1,000 g
Ácido Glutámico	0,670 g
Fécula de patata	12,19 g
Glicerol	7,310 g
Azul de Tornasol	0,244 g
Verde Malaquita	0,195 g
Gelatina	5,850 g
Batido de huevos enteros	487 ml
Batido de yemas de huevos	243 ml
Cenizas de Antracita	0,160 g
Solución de oligoelementos	1 ml
Agua	269 ml

Composición de la solución de oligoelementos por ml: sulfato manganeso heptahidratado (1,951 mg), sulfato cálcico dihidratado(0,487 mg), sulfato de níquel hexahidratado (0,048 mg), cloruro de cobalto hexahidratado(0,048 mg), sulfato de titanio (0,195 mg), sulfato de zinc heptahidratado (0,097 mg), sulfato de cobre pentahidratado (0,048 mg), sulfato de galio tetrahidratado(0,097 mg), ácido bórico (0,048 mg) y ácido sulfúrico (un microlitro)

pH= 6,7 +/- 0,2

PRECAUCIONES

Este producto es para uso exclusivo de profesionales.

No debe ser utilizado en caso de presentar contaminación microbiana, decoloración , signos de deshidratación, roturas u otros signos de deterioro.

Las muestras clínicas a procesar pueden presentar otros patógenos importantes, por lo que la esterilización de los materiales antes de desechar es obligatoria.

Se requiere la utilización de prácticas y procedimientos de seguridad biológica de nivel 2, además de equipos e instalaciones de contención , evitando siempre la formación de aerosoles durante las manipulaciones.

ALMACENAMIENTO Y VIDA UTIL

Una vez recibidos en el laboratorio, almacenar en lugar oscuro y seco a una temperatura de 8 °C, en su embalaje original hasta el momento de uso, se pueden mantener a temperatura ambiente durante periodos de tiempo cortos, antes de inocular si deben estar los tubos a temperatura ambiente

Los tubos deben conservarse en posición horizontal para evitar la acumulación de agua en el fondo del mismo, esta agua debe desaparecer al volverlos a la posición horizontal en unos días

Evitar la congelación y el sobrecalentamiento.

La fecha de caducidad marca la fecha de inoculación máxima.

CONTROL DE CALIDAD

Estos tubos han sido inoculados con las cepas que a continuación se detallan, obteniéndose los siguientes resultados después de incubar durante 21 días a 35+/- 2 °C.

Cepas	Resultados de crecimiento
Mycobacterium tuberculosis ATCC 27294	Excelente
Mycobacterium kansasii ATCC 12478	Excelente
Mycobacterium avium ATCC 19291	Excelente
Mycobacterium bovis ATCC 19219	Bueno
Mycobacterium fortuitum ATCC 6841	Excelente

CARACTERÍSTICAS y LIMITACIONES DE USO

Este medio da crecimientos de seis a ocho días antes que en Lowestein Jensen, teniendo mejor recuperación y tamaño las colonias.

El color del medio es verde-gris , pudiendo presentar en ocasiones puntos blanquecinos debido a los lípidos del huevo.

Si se someten los tubos a un exceso de luz, ésta actúa sobre el Verde Malaquita virando de verde a azul, en este caso los tubos no deben ser utilizados

La incubación se realizará en posición horizontal con el tapón sin apretar, realizando la primera revisión del crecimiento a los 5 – 7 días del inóculo.

Los tubos durante la incubación van perdiendo color, llegando al final de la misma con un color verde pálido.

Las muestras estériles (LCR, exudado pleural, etc) no requieren descontaminación previa, en el caso de muestras de esputos se tiene que realizar la descontaminación y fluidificar antes de realizar la inoculación.

REFERENCIAS BIBLIOGRAFICAS

- 1.- Canetti,N.G., Rist et Grosset,J.,1963 . Revue de Tuberculose et de Pneumologie, t.27, pág. 217
- 2.- Cantón , R., Puigpelat, M.J., Muñoz,T., Sánchez-Moreno, M.P., León, A.,Gómez Mampaso,E., 1991. Estudio comparativo de un medio bifásico y el medio de Coletsos para el aislamiento de micobacterias de origen clínico. Rev. Esp.Microbiol. Clín. , pág. 42.
- 3.- Coletsos, P.J., 1953. Ann. Biol..Clinique, nº10. Presse médicale, pág. 1772
- 4.- Coletsos P.J., 1971. Rev. Tuberculosis et Pneumolo. Nº6, pág.601.

PRESENTACION Y NUMEROS DE CATÁLOGO

Número de catálogo y presentación : 771030 Coletsos Medium 100 tubos
771261 Coletsos Medium 20 tubos



Caramuel 38, 28011 Madrid
Tel. 91 464 94 50 - 91 464 36 00
Fax. 91 464 62 58 • www.f-soria.es