

Empresa Certificada bajo Norma ISO 9001 desde 1997

MCC P/A	COSMETIKIT®	DRY PLATES®	MUGPLUS
CRIOTECA®	CHROMOSALM	DESINFECTEST®	CCCNT
PLAQUIS®	KITPRO-PLUS	CROMOKIT®	MBS
M-IDENT®	SEILAGUA®	SALMOQUICK	AIRESANO
NEOGRAM	ENVIROCOUNT		

SULFITE IRON WILSON BLAIR CLOSTRIDIUM AGAR (ISA) NUEVA FÓRMULA ISO 15213-1:2023

Detección de Clostridios sulfito-reductores (ISO 15213-1:2023 en alimentos, UNE 26461-2:1995 para recuento en aguas por Filtración de Membrana)

COMPOSICIÓN

Peptona	15,0 g
Peptona de soja	5,0 g
Extracto de levadura	5,0 g
DiSulfito disódico	0,5 g
Citrato Fe-amónico	1,0 g
Agar-Agar	15,0 g
(Fórmula por litro)	
pH final:	7,6 ± 0,2



Colonias negras diminutas y artefactos de Hierro, grandes e irregulares

PREPARACIÓN

Disolver 41,5 g de medio en 1 litro de agua bidestilada. Calentar, agitando, hasta ebullición, para su completa homogeneización. Autoclavar a 121 °C durante 15 minutos. Utilizar de inmediato a su preparación para evitar su oxigenación letal. O bien mantener en nevera y regenerar/desoxigenar antes de su uso por calentamiento a 44-47°C.

PARA USO EXCLUSIVO EN LABORATORIO. MANTENGA EL BOTE BIEN CERRADO EN LUGAR SECO, FRESCO Y OSCURO. AGITE EL BOTE ANTES DE USAR. **LAS PARTÍCULAS PARDAS-NEGRAS, IRREGULARES QUE PUEDEN VERSE, PRECIPITAN AL ENFRIARSE EL MEDIO Y SON ESENCIALES PARA EL AUMENTO DE SU SENSIBILIDAD, DE ACUERDO CON LAS NORMAS UNE 13401 e ISO 26461. NO CONFUNDIR ESAS PARTÍCULAS NEGRAS CON COLONIAS!!!**

PRESENTACION: MEDIO DESHIDRATADO, CODIGO: **DMT551**.
PODEMOS FABRICARLE TUBOS Y FRASCOS PREPARADOS.

NOTA: Es más rápido pero menos selectivo que el SPS Agar.

Medio de Wilson Blair (**no confundir con el Bismuth Sulfite Wilson Blair Agar para Salmonella**) modificado con menos DiSulfito disódico, para el recuento de clostridios sulfito reductores, y mejorado para disminuir los falsos negativos.

CONTROL DE CALIDAD DEL MEDIO

Realizado en nuestro laboratorio; es prudente repetirlo en su laboratorio siempre que varíen las condiciones (más de 3 meses sin usar, tras desinfectar laboratorio, tras conservar a alta T^a, cuando adquiere aspectos extraños aunque no haya llegado la fecha de caducidad teórica de la etiqueta,...)

DESHIDRATADO: Polvo grueso, Amarillo

PREPARADO: Estéril, Beige

CONTROL DE CRECIMIENTO CUANTITATIVO 24 h a 37°C aproximadamente, en anaerobiosis:

Clostridium perfringens WDCM 00007, colonias gris-negras. Con respecto a Schaedler Agar (DMT108), recuento >50%, pero de forma más selectiva y diferencial.

Escherichia coli WDCM 00012, crece con colonias que no ennegrecen

SIEMBRA

Usar los medios DMT277 y DMT278 para realizar la solución madre y las diluciones decimales, respectivamente, eliminando así inhibidores que pueda haber en la muestra. Si sólo se buscan esporas, calentar la muestra y su serie de diluciones decimales en baño María 10-15 minutos a unos 70-80 °C. En aguas, filtrar 100 ml de muestra a través de 0,22 µm (VAC022) y depositar la membrana invertida en la placa Petri vacía. En alimentos, sembrar 1 ml de muestra y de sus diluciones en sendas placas Petri vacías. Añadir de inmediato en cada placa Petri 12-15 ml del medio enfriado a unos 50 °C, sin que se formen burbujas. Una vez solidificado, añadir otros 5 mL para evitar el desarrollo de colonias invasivas. Para siembra directa sin filtración de aguas cloradas, añadir 0,6 g de Tiosulfato sódico para inactivar el cloro. Incubar 48±2 horas a 37±1 °C, en atmósfera de anaerobiosis (ej: KKT001 en bolsa para ≤7 placas de 90 mm, ≤ 20-25 plaquitas MF, KKM036 para jarras) controlada (KKM039).

INTERPRETACIÓN

Contar las colonias (no nubes de productores de hidrógeno) negras, grises o marrones, típicas de productores de SH₂. Realizar los recuentos nada más sacar de la atmósfera de anaerobiosis, ya que la reacción de color revierte en presencia de aire. Confirmar 5 colonias típicas, estriando en 2 placas de agar sangre con base Columbia (DMT020), incubar una de ellas en aerobiosis y la otra en anaerobiosis, a 37°C durante 20h. Las colonias confirmativas de Clostridios sulfito reductores habrán crecido en estría en la placa en anaerobiosis, pero no en la incubada en aerobiosis.

El usuario final es el único responsable de eliminar los microorganismos de acuerdo con la legislación medioambiental vigente. Autoclavar antes de desechar a la basura.

Revisado en Abril, 2023