

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		

COSMETIKIT®-CLASSIC 2016

TOTALMENTE ACORDE AL MANUAL DE MICROBIOLOGÍA COSMÉTICA DEL MINISTERIO DE SANIDAD Y A LAS MODERNAS NORMAS ISO SOBRE MICROBIOLOGÍA COSMÉTICA:

MÉTODO VALIDADO como el más SENSIBLE y ESPECÍFICO en TODO TIPO de cosméticos.. Mejorado en 2016 al sustituir el Agar Mannitol por Cromokit-X-Staph Agar, tal y como aconsejan sus resultados en SEILAPARFUM.

INTRODUCCION

Referencia: KMT444.

Con este kit y la simple ayuda de un Baño María y una estufa de cultivos, toda industria cosmética puede realizar el análisis microbiológico completo en 20 muestras diferentes, de la forma más eficiente que un laboratorio pueda realizar.

Si desea controlar también el agua, utilice nuestro COSMETIKIT-WATER (ref: KMT450). Si desea controlar también las superficies de trabajo, recipientes, etc, utilice nuestros laminocultivos DESINFECTEST® (Ej.ref: MBN407) y para las manos de operarios nuestros KITS PARA MANIPULADORES (ref: KMT020).

CONTENIDO (CADUCIDAD APROX. 1 AÑO DESDE FABRICACION)



- *20 Jeringas 20ml estériles (sin aguja)
- *20 Pipetas Pasteur estériles.
- *2 x 10 Frascos 90ml c/perlas para tratamiento de la muestra (LPT100 Broth Incoloro RPL054P).
- *20 Tubos para recuento total (LPT100 Neutralizing Agar Purple TPL200).
- *20 Tubos para levaduras y mohos (Rosa Bengala CAF agar TPL072).
- *20 Tubos para *Pseudomonas aeruginosa* (Cetrimide Agar TPL100).
- *20 Tubos para *E.coli* y demás Coliformes (MUGPLUS Cfs.Agar TPL400).
- *20 Tubos para *Staphylococcus aureus* (Cromokit X-Staph Agar TPL515).
- *20 Tubos inclinados para *Candida albicans* (Biggy Agar TPL062).
- *20 Tubos para *Burkholderia cepacia* (BCPT Agar Base TPL005)
- *120 Placas Petri estériles de 90 mm.

MATERIAL NECESARIO NO INCLUIDO

- Estufa a 35-37 °C (VRP001),
- Zona aséptica: Lámpara de alcohol (VLM068) o Portabunsen (ME2195+ME2196) y Envirostéril (VJM002) si no se dispone de cabina de flujo laminar.
- Test confirmativos de colonias sospechosas (todos disponibles consultando en MICROKIT).
- Cepas de referencia, de trabajo o cuantitativas para validar los reactivos una vez llegados a fábrica o tras almacenamientos prolongados o inadecuados (Ver lentejas cuantitativas estables de MICROKIT)
- Participar en servicios intercomparativos como **SEILAPARFUM** para validar procedimientos y analistas.

MODO DE EMPLEO (Seguir al pie de la letra para obtener resultados correctos y validados)

- 1.- Añadir con una jeringa estéril, asépticamente, 10 gramos o 10 ml de muestra a un Frasco 90ml LPT Neutralizing Broth con perlas. Cerrar el tapón. Mezclar agitando y dejar actuar no menos de 20 ni más de 30 minutos a 21-25°C aproximados. Así se obtiene la solución madre (muestra tratada).
- 2.- Con la ayuda de una Pipeta Pasteur estéril añadir de inmediato 1 ml de la muestra tratada recién agitada a una placa Petri estéril, en condiciones asépticas. Repetir la operación en otra placa, con la misma pipeta y para la misma muestra. Es conveniente realizar duplicados (Pida TPL200 y TPL072).
- 3.- Fundir al Baño María un tubo de LPT Neutralizing Agar y otro de Rosa Bengala CAF, hasta que estén totalmente licuados (si duplica las placas, funda dos tubos de cada medio por muestra).
- 4.- Cuando se hayan enfriado lo suficiente para no quemar la cara, pero sigan líquidos, añadir cada uno a una placa con el mililitro de muestra tratada. Los mohos también se pueden sembrar en superficie, 0,1-0,33 ml mediante asa de Digralsky. Mejor sembrar en masa 1ml y en superficie 0,1ml.
- 5.- Hacer girar las placas sobre la mesa 10 veces en cada sentido para asegurar la mezcla del medio con la muestra, con cuidado para que no rebose el líquido ni llegue a la tapa de la placa. Dejar solidificar sin tocar (si la temperatura ambiente no es elevada, 10-15 minutos serán suficientes).
- 6.- Incubar las placas solidificadas, en posición invertida y en total oscuridad, 3-5 días a 30-35 °C (LPT Neutralizing Agar) y (3)-5 días a 20-25 °C (Rosa Bengala Caf.Agar).
- 7.- A la vez que esas placas, incubar el resto de muestra tratada en LPT Broth durante 48 h a 30-35°C para obtener la muestra tratada y enriquecida, necesaria para la búsqueda de patógenos.
- 8.- Añadir unas gotas (tras enriquecer no hace falta más precisión) de la muestra enriquecida, recién agitada, a un tubo inclinado Biggy Agar Candida, con una misma pipeta estéril y repartir, volteando.
- 9.- Añadir unas gotas de muestra tratada enriquecida, recién agitada, a una placa Petri estéril, en condiciones asépticas. Repetir en otra placa, con la misma pipeta y para la misma muestra.
- 10.- Fundir al Baño María un tubo de MUGPLUS Cfs.Agar, otro de Cromokit XStaph, otro de Cetrimide Agar y otro de BCPT Agar hasta que estén totalmente licuados.
- 11.- Cuando se hayan enfriado lo suficiente para no quemar la cara, pero sigan líquidos, añadir el contenido del MUGPLUS y del Cromokit XStaph a placas con las gotas de muestra enriquecida.
- 12.- Hacer girar las placas sobre la mesa 10 veces en cada sentido para asegurar la mezcla del medio con la muestra, con cuidado para que no rebose el líquido ni llegue a la tapa de la placa. Dejar solidificar sin tocar. Esta siembra en masa es imprescindible en Coliformes-*E.coli* y en estafilococos.
- 13.- Verter el contenido del Cetrimida y del BCPT en sendas placas Petri estériles y dejar solidificar. Sembrar en zigzag sobre su superficie una gota de la muestra enriquecida recién agitada.
- 14.- Es una buena práctica sembrar además en otra placa de LPT Agar, en zigzag, una gota del enriquecimiento recién agitado para aislar colonias e identificarlas (¡no para contarlas!), a fin de aumentar la sensibilidad para cepas estresadas, que podrían no crecer en los medios selectivos.
- 15.- Incubar las placas en posición invertida, y los tubos de *Candida albicans* en posición vertical, durante 24-72 horas a 30-35 °C. No apilar más de 5 placas y dejar espacio entre las pilas, y entre éstas y las paredes de la estufa.

INTERPRETACION DE RESULTADOS

El recuento total (placas de Neutralizing Agar) no conviene que sea superior a 100/1000 ufc/ml ó gramo de muestra inicial, según las exigencias (cosmética infantil/general). De modo que no deben aparecer más de 10-100 colonias por placa, dada la dilución efectuada en la solución madre. Lo mismo para recuento de levaduras (colonias convexas) y mohos (colonias filamentosas) (Placas Rosa Bengala CAF Agar). De lo contrario, y siempre que no haya patógenos, se puede reprocesar el lote.

No debe aparecer ninguna colonia o masa de *Escherichia coli* (colonias azules en placas de MUGPLUS Cfs.Agar; las colonias o masas rosas en este medio son indicadoras de coliformes, que sin ser patógenos, ni indicadores exclusivos de contaminación fecal, suelen provocar alteraciones en la muestra), de *Pseudomonas aeruginosa* (colonias o masas amarillas-verdosas o pardo-rojizas en placas de Agar Cetrimida), de *Burkholderia cepacia* (colonias o masas blancas o salmón, con medio virado a fucsia, en BCPT), ni de *Staphylococcus aureus* (colonias o masas azul oscuro en placa de Cromokit XStaph), patógenos procedentes de contaminación fecal, del agua, del biofilm del agua y de operarios-aire, respectivamente.

Si aparece alguna colonia o masa parda (que no provoque viraje de color del medio a pardo-negro) en el tubo de Biggy Agar, será de *Candida albicans*, lo que demuestra contaminación por mucosas de operarios portadores. Si aparece cualquiera de los 5 patógenos, hay que destruir el lote. Para confirmar definitivamente, consúltenos sobre nuestros kits de identificación de colonias sospechosas.

Diseñado y Fabricado por LABORATORIOS MICROKIT, S.L. desde 1994. Modificado en Enero de 2016.