

## Agar Sangre / Agar MacConkey / Agar GC

### USO

Agar Sangre es un medio utilizado para el aislamiento, cultivo y actividad hemolítica de estreptococos y otros microorganismos fastidiosos.

Agar MacConkey es un medio selectivo para el aislamiento de coliformes.

Agar GC (Gelosa Chocolate) es un medio utilizado con varios suplementos para el aislamiento y cultivo de *Neisseria gonorrhoeae* y otros microorganismos fastidiosos.

### EXPLICACIÓN

Agar Soya Trypticaseína (AST) adicionado de sangre de carnero es un medio enriquecido, que favorece las reacciones hemolíticas además de que proporciona factores de crecimiento, las peptonas proveen la fuente de nitrógeno, vitaminas y aminoácidos esenciales. El Cloruro de Sodio tiene la función del balance osmótico y el Agar bacteriológico es incorporado como agente solidificante.

Agar MacConkey es un medio selectivo y diferencial recomendado para el aislamiento e identificación de Enterobacterias a partir de muestras clínicas, alimentos, agua, productos lácteos y productos farmacéuticos. En este medio se aíslan y diferencian bacilos entéricos Gram negativos fermentadores y no fermentadores de la lactosa. Agar MacConkey en su fórmula original fue utilizado para diferenciar cepas de *Salmonella* de otros miembros del grupo coliforme. La fórmula fue modificada para mejorar el crecimiento de cepas de *Salmonella* y *Shigella* y con ello también se mejoraron las reacciones diferenciales entre los microorganismos patógenos entéricos y del grupo coliforme. El medio contiene gelatina y mezcla de peptonas que proporcionan los nutrientes básicos: nitrógeno, vitaminas, minerales y aminoácidos. La lactosa es el carbohidrato fermentable y proporciona la fuente de energía. El cloruro de sodio favorece el crecimiento de *Salmonella* y *Shigella*. Las sales biliares y el cristal violeta son los agentes selectivos que inhiben a los microorganismos Gram positivos y permiten el crecimiento de microorganismos Gram negativos. El rojo neutro es el indicador de pH. El agar bacteriológico es el agente solidificante.

Las colonias aisladas de bacterias que fermentan la lactosa son rosadas y pueden estar rodeadas de una zona de precipitado de sales biliares el cual es debido a una caída en el pH por la fermentación de la lactosa. Las colonias que no fermentan la lactosa, como la de *Salmonella enterica* serotipo Typhi, *Salmonella enterica* serotipo *Paratyphi* y *Shigella dysenteriae* permanecen incoloras.

[WWW.FROGGS LAB.COM.MX](http://WWW.FROGGS LAB.COM.MX)

[ventas@froggs lab.com.mx](mailto:ventas@froggs lab.com.mx)

Tel: 5518010660

La Base de Agar GC es utilizada para preparar las placas de Agar Gelosa Chocolate suplementada con hemoglobina al 1% que provee la hemina (Factor X) requerida para el crecimiento de *Haemophilus* y mejorar el desarrollo de *Neisseria*, así como suplementos enriquecidos (disponibles comercialmente) que proveen dinucleótido de nicotinamida y adenina (NAD), coenzimas, vitaminas, aminoácidos, dextrosa y otros factores de crecimiento, todos ellos necesarios para el mejor desarrollo de *Haemophilus* y *Neisseria*.

En el medio la mezcla de peptonas provee el nitrógeno, las vitaminas, el carbono y los aminoácidos esenciales para el crecimiento. El almidón es agregado para absorber cualquier metabolito tóxico producido. Los fosfatos actúan como sistema buffer. El cloruro de sodio mantiene el balance osmótico. El agar bacteriológico es adicionado como agente solidificante.

## FÓRMULA POR LITRO

### Agar Sangre

Digerido Pancreático de Caseína	15.0 g	Cloruro de Sodio	5.0 g
Peptona de Soya	5.0 g	Agar Bacteriológico	15.0 g
Sangre de carnero desfibrinada	50.0 mL		

pH 7.3 ± 0.2 a 25°C

### Agar MacConkey

Digerido pancreático de gelatina	17.0 g	Sales biliares	1.5 g
Digerido péptico de tejido animal	1.5 g	Cloruro de sodio	5.0 g
Digerido pancreático de caseína	1.5 g	Cristal violeta	0.001 g
Lactosa	10.0 g	Agar bacteriológico	13.5 g
Rojo neutro	0.03 g		

pH 7.1 ± 0.2 a 25°C

### Agar GC

Mezcla de peptonas	15.0 g	Fosfato dipotásico	4.0 g
Almidón de maíz	1.0 g	Fosfato monopotásico	1.0 g
Cloruro de sodio	5.0 g	Agar bacteriológico	10.0 g

[WWW.FROGGLAB.COM.MX](http://WWW.FROGGLAB.COM.MX)

[ventas@frogglab.com.mx](mailto:ventas@frogglab.com.mx)

Tel: 5518010660

Hemoglobina	10.0 g	Polienukecimiento	10.0 mL
pH 7.2 ± 0.2 a 25°C			

## PREPARACIÓN

### *Método de preparación Agar Sangre*

Suspender 40 gramos del medio en un litro de agua purificada. Mezclar y calentar con agitación suave hasta su completa disolución y hervir durante un minuto. Esterilizar en autoclave a 121°C durante 15 minutos. Dejar enfriar a una temperatura entre 45-50 °C, adicionar asépticamente 5% de sangre de carnero defibrinada estéril al medio y vaciar en uno de los compartimentos de las placas triples de Petri estériles.

### *Procedimiento*

1. Inocular las placas de acuerdo a procedimientos internos de laboratorio.
2. Incubar aeróbicamente o bajo condiciones de atmosfera parcial de CO<sub>2</sub>, según los procedimientos establecidos a 35± 2°C de 24 a 48 horas.
3. Los tipos de hemólisis que pueden presentarse son:
  - a. Alfa (α)-hemólisis: Es la reducción de hemoglobina a meta-hemoglobina en el medio que rodea a la colonia; presentándose como una decoloración verdosa en el medio.
  - b. Beta (β)-hemólisis: Es la lisis de los eritrocitos; presentándose como zonas claras alrededor de las colonias.
  - c. Gama (γ)-hemólisis: Indica no hemólisis. No ocurre destrucción alguna de los eritrocitos y no hay cambio en el medio.
  - d. Alfa prima (α')-hemólisis: Se observa un pequeño halo de células intactas o parcialmente hemolizadas adyacente a la colonia bacteriana, rodeada por una zona de hemólisis completa.

### *Método de preparación Agar MacConkey*

Suspender 50 gramos del medio en un litro de agua purificada. Mezclar bien y calentar con agitación suave hasta su completa disolución y hervir durante un minuto. Esterilizar en autoclave a 121°C durante 15 minutos. Dejar enfriar a una temperatura entre 45-50°C y vaciar en uno de los compartimentos de las placas triples de Petri estériles.

### *Procedimiento*

[WWW.FROGGS LAB.COM.MX](http://WWW.FROGGS LAB.COM.MX)

[ventas@froggs lab.com.mx](mailto:ventas@froggs lab.com.mx)

Tel: 5518010660

1. Inocular las muestras de acuerdo a procedimientos internos de laboratorio.
2. Incubar en condiciones aeróbicas a  $35 \pm 2^\circ\text{C}$  durante 24 a 48 horas.

### Método de preparación Agar GC

Suspender 7.2 gramos del medio en 100 mL de agua purificada para obtener una base de doble concentración, mezclar y dejar reposar durante 5 minutos, calentar con agitación frecuente hasta completar la disolución del polvo y hervir durante un minuto. Por otro lado, preparar 100 mL de una solución al 2% de hemoglobina seca para obtener una solución uniforme. Esterilizar ambas soluciones en autoclave a  $121^\circ\text{C}$  durante 15 minutos. Enfriar las soluciones a una temperatura de  $45\text{-}50^\circ\text{C}$ , mezclar y agregar aseptícamente 1% de polienriquecimiento. Homogenizar y vaciar en uno de los compartimentos de las placas de Petri estériles.

### Procedimiento

1. Procesar las muestras de acuerdo a los procedimientos internos de laboratorio o normas aplicables.
2. Incubar en una atmósfera 5-10%  $\text{CO}_2$  a  $35 \pm 2^\circ\text{C}$  de 24 a 48 horas.

## CARACTERÍSTICAS

El crecimiento, hemolisis y recuperación del **Agar Sangre** se describe en la siguiente tabla:

MICROORGANISMOS	ATCC	CRECIMIENTO	HEMOLISIS	INOCULO cfu/mL	% DE RECUPERACIÓN
<i>Streptococcus pyogenes</i>	19615	Bueno	Beta	$\leq 100$	$\geq 80\%$
<i>Streptococcus pneumoniae</i>	6305	Bueno	Alfa	$\leq 100$	$\geq 80\%$
<i>Staphylococcus aureus</i>	25923	Bueno	Beta	$\leq 100$	$\geq 80\%$
<i>Escherichia coli</i>	25922	Bueno	-	$\leq 100$	$\geq 80\%$

El crecimiento, características de las colonias y recuperación del **Agar MacConkey** se describe en la siguiente tabla:

MICROORGANISMOS	ATCC	CRECIMIENTO	CARACTERÍSTICAS DE LA COLONIA	INOCULO cfu/mL	% DE RECUPERACIÓN
<i>Escherichia coli</i>	25922	Bueno	Rosa con halo de precipitado	$\leq 100$	$\geq 80\%$
<i>Salmonella enterica</i> serotipo Typhimurium	14028	Bueno	Incoloras, transparentes	$\leq 100$	$\geq 80\%$
<i>Shigella flexneri</i>	12022	Bueno	Incoloras, transparentes	$\leq 100$	$\geq 80\%$

[WWW.FROGGLAB.COM.MX](http://WWW.FROGGLAB.COM.MX)

[ventas@frogglab.com.mx](mailto:ventas@frogglab.com.mx)

Tel: 5518010660


<i>Enterobacter aerogenes</i>	13048	Bueno	Rosa, mucoide	≤ 100	≥80%
<i>Proteus mirabilis</i>	12453	Bueno	Incoloras, opacas sin swarming	≤ 100	≥80%
<i>Staphylococcus aureus</i>	25923	Inhibido	Rosa puntiforme	10 <sup>4</sup> -10 <sup>6</sup>	≤25%

Interpretación: Los microorganismos lactosa positiva dan colonias de color rosa con o sin zona de precipitado alrededor.  
Los microorganismos lactosa negativos dan colonias incoloras o de color rosa tenue.

El crecimiento, características de las colonias y recuperación se describe en la siguiente tabla:

MICROORGANISMOS	ATCC	CRECIMIENTO	CARACTERÍSTICAS DE LA COLONIA	INOCULO cfu/mL	% DE RECUPERACIÓN
<i>Streptococcus pneumoniae</i>	6305	Bueno	Pequeñas, brillantes, el medio puede decolorarse a color verde.	≤ 100	≥80%
<i>Neisseria gonorrhoeae</i>	19424	Bueno	Pequeñas, lisas, opacas, incoloras a blanco grisáceo.	≤ 100	≥80%
<i>Neisseria meningitidis</i>	13090	Bueno	Medianas, opacas, gris azulado.	≤ 100	≥80%
<i>Haemophilus influenzae</i>	10211	Bueno	Pequeñas, húmedas color perla, con olor a "ratón".	≤ 100	≥80%
<i>Streptococcus pyogenes</i>	19615	Bueno	Pequeñas, blancas a grises.	≤ 100	≥80%

## PRESENTACIÓN Y ALMACENAMIENTO

CAT. No	PRESENTACIÓN	ALMACENAMIENTO
8814	Medio preparado en Placa (Pqte/10 Placas con tres divisiones)	2-8°C
		

[WWW.FROGGLAB.COM.MX](http://WWW.FROGGLAB.COM.MX)

[ventas@frogglab.com.mx](mailto:ventas@frogglab.com.mx)

Tel: 5518010660

## BIBLIOGRAFÍA

1. Leavit, J.M. Naidorf and P. Shugaefsky. 1955. The undetected anaerobe in endodontic, a sensitive medium for detection of both aerobes and anaerobes. The NY.J. Dentist. 25:377-382
2. Curry, A. S., G.G., Joyce, and G.N. Mc Ewwn, Jr. 1993. CTFA Microbiology guidelines. The cosmetic, Toiletry and Fragrance . Association. Inc. Washington, DC.
3. Brown, J.H. 1919. The use of blood agar for the study of streptococci. NY Monograph No. 9 The Rockefeller Institute for Medical Research.
4. The United States Pharmacopeia (USP XXIII) and The National Formulary (NF18). 1995 Sterility test, p. 1686-1690. United States Pharmacopeia Convention Inc., Rockville, MD.
5. Vera and Power. 1980 In Lennette, Balows, Hausler and Truand (ed.) Manual of clinical microbiology, 3rd ed. ASM, Washington, D.C.
6. MacConkey, A. 1905. Lactose-fermenting bacteria in feces. J. Hyg. 5:333-379.
7. United States Pharmacopeial Convention, Inc. 1995. The United States pharmacopeia, 23 ed. The United States Pharmacopeial Convention, Rockville, M. D.
8. Food and Drug Administration. 1995 Bacteriological analytical manual, 8th ed. AOAC International. Gaithersburg, MD.
9. Gray, L.D. 1995 Escherichia, Salmonella, Shigella and Yersinia, p450-456. In P.R. Murray, E.J. Baron, M.A. Pfaller, F.C. Tenover, and R.H. Tenover (ed.), Manual of clinical microbiology, 6th ed. American Society for Microbiology, Washington, D.C.
10. MacConkey J. H. 5:33. 1905. Joseph Md. State. Dept. Health. Procedures, 1960. European Pharmacopoeia. 4th Ed. 2002.
11. Song Y., Roumagna P., Weill F-X., Wain J., Dolecek C., Mazzoni C.J., Holt K.E., y Achtman M. 2010 A multiplex single nucleotide polymorphism typing assay for detecting mutations that result in decreased fluoroquinolone susceptibility in Salmonella enteric serovars Typhi and Paratyphi A. Journal of Antimicrobial Chemotherapy. Vol. 65 1631-1641.
12. Jarvik T., Smillie C., Groisman E. A. y Ochman H. 2010 Short-Term Signatures of Evolutionary Change in the Salmonella enterica Serovar Typhimurium 14028 Genome. Journal of Bacteriology. Vol. 192 No. 2 560-567.
13. Porwollik S. 2011 Salmonella: From Genome to Function. Ed. Ilustrada Horizon Scientific Press. 300 Págs.
14. Farmacopea de los Estados Unidos Mexicanos: Suplemento para Dispositivos Médicos. 3a. Ed. -- México: Secretaría de Salud, Comisión Permanente de la Farmacopea de los Estados Unidos Mexicanos, 2014
15. Johnston, J. 1945. Comparison of gonococcus cultures read at 24 and 48 hours. J. Venerea. Dis. Inform. 26:239
16. Lankford, C.E., V. Scott, M.F. Cox, and W.R. Cooke. 1943. Some aspects of nutritional variation of gonococcus. J. Bacteriol. 45:321.
17. Thayer, J.D., and J.E. Martin, Jr. 1966. Improved medium selective for cultivation of N. Gonorrhoeae and N. Meningitidis. Public Health Rep. 81:559.
18. Isenberg, H.D. (ed.). 1992. Clinical microbiology procedures handbook, vol. 1 American Society for Microbiology, Washington, D. C.
19. Spray, 1930. J. Lab. Clin. Med. 16:166.
20. Fortuna, 2008 Protocolo de Atención del paciente grave: Normas, procedimientos y guías de diagnóstico y tratamientos. Ed. Médica Panamericana. Págs. 482.

**WWW.FROGGLAB.COM.MX**

**ventas@frogglab.com.mx**

**Tel: 5518010660**