

BAC – CLED – AGAR

- APRESENTAÇÃO:

- BAC – CLED AGAR	Frasco com 20 ml	Caixa com 20 Frascos
- BAC – CLED AGAR	Frasco com 50 ml	Caixa com 10 Frascos

- COMPOSIÇÃO:

Gelatina digerida por enzimas pancreáticas	4,0 g
Extrato de carne bovina	3,0 g
Caseína digerida por enzimas pancreáticas	4,0 g
Lactose	10,0 g
Azul de Bromotimol	0,02 g
L-Cistina	0,128 g
Agar	15,0 g
Água purificada	1000 ml
pH 7,3 ± 0,2 a 25 °C	

- PRINCÍPIO:

Meio de cultura sólido usado no isolamento, cultivo e manutenção das bactérias Gram-Negativas e Gram-Positivas.

- PROCEDIMENTO

Colocar os frascos em banho-maria fervente até sua completa dissolução. Resfriar o meio em aproximadamente 60°C. Distribuir asépticamente em placas de Petri.

- CONTROLE DE QUALIDADE:

No teste de eficiência utiliza-se de cepas-padrão inoculadas ao Bac-Cled DME, onde as cepas deverão apresentar crescimento após incubação a 35°C ± 2°C por 24 a 48 horas.

CEPAS PADRÃO:

- <i>Staphylococcus aureus</i>	ATCC 25923.
- <i>Escherichia coli</i>	ATCC 25922.
- <i>Pseudomonas aeruginosa</i>	ATCC 27853.

- ARMAZENAMENTO:

Manter em temperatura ambiente (15°C a 30°C), ao abrigo de luz.

- VALIDADE: Vide Frasco.

Os meios não deverão ser usados caso a data de validade tenha expirado, ou se notar sinais de contaminação microbiana, evaporação do meio, mudança de cor, etc.

NORMAS DE SEGURANÇA / PRECAUÇÕES TÉCNICAS

Os laboratórios de microbiologia devem atuar sob a égide de normas, para a garantia da segurança dos envolvidos direta e indiretamente. É necessário o manual de Boas Práticas (BPL) para cada setor de Microbiologia visando estabelecer tais prudências:

1. Procedimentos laboratoriais que envolvem materiais biológicos devem ser realizados somente por profissionais qualificados ou por técnicos supervisionados.
2. O fluxo laminar (Capela) é necessário para proteção ante materiais potencialmente infecciosos e garantia da confiabilidade dos resultados.
3. Utilização de Equipamentos de Proteção Individual (EPIs) como barreiras de segurança
4. Utilização de pipetadores e seus acessórios, descartando-se a possibilidade de qualquer pipetagem com a boca.
5. Numa eventual contaminação, lavar o local com soluções bactericidas utilizadas normalmente: Álcool etílico ou Isopropílico (65% a 85%), compostos quaternários de Amônio ou Fenol de 0,5% a 5%. Retirar as luvas e proceder da mesma maneira.
6. As amostras devem ser transportadas em recipientes apropriados e em condições adequadas.
7. Restringir o uso de seringas ou agulhas somente ao necessário.
8. Equipamentos contaminados: proceder cuidadosa descontaminação de seu reparo e transporte.
9. O material de uso na Microbiologia deve ser autoclavado a 121°C por 30 minutos.

DESCARTE DO MATERIAL

O descarte deverá ser realizado conforme as recomendações vigentes da Agência Nacional de Vigilância Sanitária, RDC nº 222, de 28 de março de 2018.

REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS

- Traub, W. H. Lowrance B. L. Anticomplementary, anticoagulatory and serum protein precipitating, activity of Sodium Polyanethol sulfonate. Applied Microbiology, 1970, 20, 465-468.
- Belding M. G., Klebanof S. J. –Effect of sodium polyanethol sulfonate in blood applied Microbiology, 1972, 24, 691-698.
- Bartlett, R. C., Ellner P. D. Washington J., A. II Blood cultures, Cumitech 1974, 1.
- Eng. J – Effect of sodium polyanethol sulfonate in blood cultures J. of Clin. microbiology, 1975, 1, 119-123.
- Washington J. A. II – Blood cultures, Principles and techniques Mayo. Clin Proc. 1975, 50, 91-98.
- Manual of Clinical Microbiology, 6 Ed. 1995.
- Lennette, E. H. et al. Microbiologia Clínica. 4 ed., 1987. Manual Difco. 10 ed. Detroit: Difco Laboratories, 1984.
- Isenberg, H. D. (ed.). clinical Microbiology Procedures Handbook. V.1. Washington D.C.: American Society for Microbiology, 1992.