

# POLISENSIDISC 12

## APRESENTAÇÃO

Caixa contendo 25 unidades de Polisensidisc, cada unidade composta de 12 antimicrobianos específicos para cada série.

## PRINCÍPIO

Sistema Polisensidisc composto de um módulo circular, contendo em seu anel externo 09 antimicrobianos e anel interno 03 antimicrobianos, totalizando 12 antimicrobianos para cada série.

POLISENSIDISC DME é para ser usado em placas de Petri de 150 mm de diâmetro por 20 mm de altura.

## Staphylococcus spp (STC) BrCAST

Halos de inibição em mm

Antibacteriano	Código/ Potência µg	R	I	S	AIT
Ampicilina para <i>S. saprophyticus</i>	AMP 02	< 18	-	≥ 18	-
Clindamicina <sup>1</sup>	CLI 02	< 22	-	≥ 22	-
Cloranfenicol <sup>2</sup>	CLO 30	-	-	-	-
Eritromicina <sup>1</sup>	ERI 15	< 21	-	≥ 21	-
Gentamicina	GEN 10				
Para <i>Staphylococcus aureus</i>		< 18	-	≥ 18	-
Para <i>Staphylococcus coagulase negativo</i>		< 22	-	≥ 22	-
Cefoxitina	CFO 30				
Para <i>S. aureus</i> e <i>Staphylococcus coagulase negativo</i> (Triagem)		< 22	-	≥ 22	-
Para <i>Staphylococcus coag. neg.</i> sem identificação de espécie (Triagem)		< 25	-	≥ 25	-
Para <i>Staphylococcus epidermidis</i> (Triagem)		< 27	-	≥ 27	27
Para <i>Staphylococcus lugdunensis</i> (Triagem)		< 27	-	≥ 27	27
Levofloxacina	LEV 05				
Para <i>Staphylococcus aureus</i>		< 22	22-49	≥ 50	-
Para <i>Staphylococcus coagulase negativo</i>		< 24	24-49	≥ 50	-
Linezolid	LNZ 10	< 21	-	≥ 21	-
Nitrofurantoína para <i>S. saprophyticus</i> <sup>3</sup>	NIT 100	< 13	-	≥ 13	-
Penicilina G (Benzilpenicilina) <sup>4</sup> para <i>Staphylococcus aureus</i>	PEN 01	< 26	-	≥ 26	-
Penicilina G (Benzilpenicilina) <sup>4</sup> para <i>Staphylococcus lugdunensis</i>		< 26	-	≥ 26	-
Rifampicina para <i>S. aureus</i>	RIF 05	< 26	-	≥ 26	-
Rifampicina para <i>Staphylococcus coagulase negativo</i>		< 30	-	≥ 30	-
Sulfazotrim (Sulfametoxazol/Trimetoprim)	SUT 25 (23,75/1,25)	< 14	14-16	≥ 17	-

NOTA BrCAST – Os pontos de corte são relatados como: (R) – Resistente; (S) – Sensível, dose padrão; (I) – Sensível, aumentando exposição; (AIT) – Área de Incerteza Técnica.

A exposição é uma função de como o modo de administração, dose, intervalos entre doses, tempo de infusão assim como a distribuição, metabolismo e excreção do antimicrobiano são realizados.

Um ponto de corte arbitrário “fora de escala” (correspondente a um ponto de corte de diâmetro do halo S ≥ 50 mm) que categoriza microrganismos do tipo selvagem como “Sensível, aumentando exposição” (I). Para esses microrganismos-antimicrobiano, nunca relatar “Sensível, dose padrão” (S).

1 Os discos de Clindamicina e Eritromicina estão localizados fora dos sítios, para melhor visualização do D-teste.

2 Conforme BrCAST, não há parâmetros.

3 Para infecção do trato urinário não complicada.

4 Discos de Penicilina G (Benzilpenicilina): unidade de medida UI.

## CONSERVAÇÃO

Manter ao abrigo da luz, conservar de -15°C a -20°C.

Obs.: OS módulos deverão ser abertos no momento do uso.

## TRANSPORTE

A estabilidade do Polisensidisc permanece inalterada por até 10 dias, em temperatura de até 30°C.

**Lote e Validade:** Vide caixa.

**Dúvidas:** Consultar relatórios BrCAST 2023

**Referências Bibliográficas**

\* **Referências BrCAST 2023.**

## TESTE DE SENSIBILIDADE A ANTIMICROBIANOS

### Introdução

Para se medir a sensibilidade in vitro das bactérias aos agentes antimicrobianos, podemos utilizar diversas técnicas que estão disponíveis nos dias de hoje. Na grande maioria dos laboratórios clínicos, o teste de difusão em ágar é o método de eleição para se testar a sensibilidade das bactérias patogênicas de rápido crescimento. Esta instrução de uso inclui uma série de recomendações que ajudarão a padronizar a realização dos testes. As recomendações do International Collaborative Study (ICS) e as proposições da Food and Drug Administration (FDA) foram revistas e os incorporamos a esta instrução de uso.

Os métodos que se baseiam somente na verificação da presença ou ausência de uma zona de inibição sem estabelecer um critério quantitativo para a medida do halo não são aceitáveis. Resultados mais confiáveis podem ser obtidos com a medida do halo de inibição sendo correlacionados com a concentração inibitória mínima e o comportamento de cepas conhecidas clinicamente sensíveis e resistentes.

O método do antibiograma recomendado pelo BrCAST-EUCAST baseia-se no método originalmente descrito por Bauer et al. Este é o método mais exato para os quais foram desenvolvidas tabelas de sensibilidade e resistência e possuem o suporte de dezenas de anos de estudos clínico laboratoriais extensivos. O único método alternativo que possui uma precisão comparável com o antibiograma é o método do Agar Overlay descrito por Barry, Garcia e Thrupp. Este método é uma alternativa aceitável para o teste de cepas como o *Staphylococcus aureus*, *Enterobacteriales*, e *Pseudomonas aeruginosa*. O método não é aplicável para se testar outros microrganismos como os *Streptococcus* spp. e os *Haemophilus* spp. O procedimento descrito abaixo é baseado no teste modificado e recomendado pelo BrCAST.

### Materiais e métodos

- Preparar e esterilizar o meio Mueller Hinton Agar de acordo com as instruções do fabricante ou fundir o meio comprado pronto com o mínimo de aquecimento. Esfriar a 50°C e distribuir o meio em placas de Petri (aproximadamente 25 ml para placas de 90 mm e 60 ml para placas de 150 mm) de maneira a se obter uma superfície plana e uniforme com a profundidade de 4 mm. Evitar a formação de condensado na tampa e na superfície do meio distribuindo o meio a temperatura de 50°C. Deixar a tampa da placa entreaberta até o endurecimento do meio. Para se operar com mais segurança realizar a operação preferencialmente em capela de fluxo laminar. O pH final do meio de cultura deverá ser de 7,3 ± 0,2 a 25°C.
- Remover os discos de sensibilidade do freezer ou da geladeira 15 minutos antes do início do teste e deixar a temperatura ambiente para minimizar a possibilidade de condensação de água nos discos.
- Preparar a turbidez padrão de Kirby e Bauer correspondente a 0,5 da escala de Mac Farland adicionando 0,5 ml de uma solução de BaCl<sub>2</sub> 0,048 M a 99,5 ml de uma solução de H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> 0,36N. Distribuir em volumes de 5 a 10 ml em tubos ou frascos lacrados e renovar a cada 6 meses, manter os tubos no escuro a temperatura ambiente.
- Transferir de 4 a 5 colônias isoladas para aproximadamente 5 ml de caldo Mueller Hinton, se a cultura em suspensão resultar em uma turbidez menor que turbidez padrão, incubar a cultura por 2 a 8 horas a 35°C a 37°C até que se obtenha a turbidez padrão de Kirby e Bauer (0,5 da escala de Mac Farland.). O inóculo também poderá ser obtido da suspensão direta das colônias em soro fisiológico estéril.
- Mergulhar um "swab" de algodão não tóxico, estéril. Remover o excesso de meio apertando e girando o "swab" contra as paredes internas do tubo.
- Inocular a superfície total da placa de Petri, semeando em pelo menos 3 sentidos girando a placa em um ângulo de 60° após cada semeadura. Aplicar os discos de sensibilidade e incubar a 35°C a 37°C por 18 a 24 horas. Após este período deve se observar crescimento confluinte de colônias.
- Atenção durante a aplicação do suporte certificando-se que os discos estejam em contato com o meio e pressionando bem cada um deles.
- Realizar a leitura, salvo a orientação contrária, ler as bordas dos halos de inibição do ponto em que não há crescimento, visto da parte posterior da placa, contra um fundo escuro e sob a luz refletida.
- Ignorar o véu de *Proteus* se os halos não estiverem claramente delimitados.

### Teste de sensibilidade para bactérias fastidiosas

#### *Haemophilus influenzae*

- Preparar o meio Agar Mueller Hinton mais 5% de sangue desfibrinado de cavalo e 20mg/L - β NAD (MH-F).
- Inoculo: método de suspensão direta das colônias, equivalente a uma solução padrão 0,5 Mac Farland.
- Semear o inóculo, aplicar os discos, incubar as placas a 35°C ± 1°C, CO<sub>2</sub> a 5% de 18 ± 2 horas. Examinar o crescimento.

#### *Streptococcus pneumoniae* ou *Streptococcus* spp

- Preparar o Meio de ágar Mueller Hinton mais 5% de sangue desfibrinado de cavalo e 20mg/L - β NAD (MH-F).
- Inoculo: método de suspensão direta das colônias, equivalente a uma solução padrão 0,5 Mac Farland.
- Semear o inóculo, aplicar os discos, incubar as placas a 35°C ± 1°C, e CO<sub>2</sub> a 5% de 18 ± 2 horas. Examinar o crescimento.

### Normas de segurança / precauções técnicas

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

- Procedimentos laboratoriais que envolvem materiais biológicos devem ser realizados somente por profissionais qualificados ou por técnicos supervisionados.
- O fluxo laminar (Capela) é necessário para proteção ante materiais potencialmente infecciosos e garantia da confiabilidade dos resultados.
- Utilização de Equipamentos de proteção individual (EPIs) como barreiras de segurança.
- Utilização de pipetadores e seus acessórios, descartando-se a possibilidade de qualquer pipetagem com a boca.
- 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.
- As amostras devem ser transportadas em recipientes apropriados e em condições adequadas.
- Restringir o uso de seringas ou agulhas somente ao necessário.
- Equipamentos contaminados: proceder cuidadosa descontaminação de seu reparo e transporte.
- O material de uso na Microbiologia deve ser esterilizado em autoclave a 121°C por 30 minutos.

### Descarte do material

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