

## POLISENSIDISC 15

### APRESENTAÇÃO

Caixa contendo 25 unidades de Polisenidisc, cada unidade composta de 15 antimicrobianos específicos para cada série.

### PRINCÍPIO

Sistema Polisenidisc composto de um módulo circular, contendo em seu anel externo 10 antimicrobianos e anel interno 05 antimicrobianos, totalizando 15 antimicrobianos para cada série.

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

## GRAM NEGATIVO (GN)

## CLSI

Halos de inibição em mm

Antibacteriano	Código/ Potência µg	Resistente	Intermediário	Sensível
Amicacina para <i>Enterobacterales</i>	AMI 30	≤ 16	17-19	≥ 20
Amicacina para <i>Pseudomonas aeruginosa</i> <sup>1</sup>		≤ 14	15-16	≥ 17
Amicacina para <i>Acinetobacter</i> spp		≤ 14	15-16	≥ 17
Amoxicilina/Ác. Clavulânico para <i>Enterobacterales</i>	AMC 30 (20/10)	≤ 13	14-17	≥ 18
Ampicilina para <i>Enterobacterales</i> , <i>Salmonella</i> spp e <i>Shigella</i> spp	AMP 10	≤ 13	14-16	≥ 17
Aztreonam para <i>Enterobacterales</i>	ATM 30	≤ 17	18-20	≥ 21
Aztreonam para <i>Pseudomonas aeruginosa</i>		≤ 15	16-21	≥ 22
Cefazolina para <i>Enterobacterales</i> (Parenteral)	CFZ 30	≤ 19	20-22	≥ 23
Cefazolina para <i>Enterobacterales</i> (Oral e Parenteral) <sup>1</sup>		≤ 14	-	≥ 15
Cefepime para <i>Enterobacterales</i> <sup>2</sup>	CPM 30	≤ 18	-	≥ 25
Cefepime para <i>Pseudomonas aeruginosa</i>		≤ 14	15-17	≥ 18
Cefepime para <i>Acinetobacter</i> spp		≤ 14	15-17	≥ 18
Cefoxitina para <i>Enterobacterales</i>	CFO 30	≤ 14	15-17	≥ 18
Ceftazidima para <i>Enterobacterales</i>	CAZ 30	≤ 17	18-20	≥ 21
Ceftazidima para <i>Pseudomonas aeruginosa</i>		≤ 14	15-17	≥ 18
Ceftazidima para <i>Acinetobacter</i> spp		≤ 14	15-17	≥ 18
Ceftriaxona para <i>Enterobacterales</i> , <i>Salmonella</i> spp e <i>Shigella</i> spp	CRO 30	≤ 19	20-22	≥ 23
Ceftriaxona para <i>Acinetobacter</i> spp		≤ 13	14-20	≥ 21
Ciprofloxacina para <i>Enterobacterales</i> e <i>Shigella</i> spp	CIP 05	≤ 21	22-25	≥ 26
Ciprofloxacina para <i>Salmonella</i> spp		≤ 20	21-30	≥ 31
Ciprofloxacina para <i>Pseudomonas aeruginosa</i>		≤ 18	19-24	≥ 25
Ciprofloxacina para <i>Acinetobacter</i> spp		≤ 15	16-20	≥ 21
Cloranfenicol para <i>Enterobacterales</i>	CLO 30	≤ 12	13-17	≥ 18
Cloranfenicol para <i>Salmonella</i> spp e <i>Shigella</i> spp		≤ 12	13-17	≥ 18
Gentamicina para <i>Enterobacterales</i>	GEN 10	≤ 14	15-17	≥ 18
Gentamicina para <i>Acinetobacter</i> spp		≤ 12	13-14	≥ 15
Meropenem para <i>Enterobacterales</i>	MPM 10	≤ 19	20-22	≥ 23
Meropenem para <i>Salmonella</i> spp e <i>Shigella</i> spp		≤ 19	20-22	≥ 23
Meropenem para <i>Pseudomonas aeruginosa</i>		≤ 15	16-18	≥ 19
Meropenem para <i>Acinetobacter</i> spp		≤ 14	15-17	≥ 18
Sulfazotrim (Sulfametoxazol/Trimetoprim)	SUT 25			
Para <i>Enterobacterales</i> , <i>Salmonella</i> spp e <i>Shigella</i> spp	(23,75/1,25)	≤ 10	11-15	≥ 16
Para <i>Acinetobacter</i> spp e <i>Stenotrophomonas maltophilia</i>		≤ 10	11-15	≥ 16
Tetraciclina para <i>Enterobacterales</i>	TET 30	≤ 11	12-14	≥ 15
Tetraciclina para <i>Salmonella</i> spp e <i>Shigella</i> spp		≤ 11	12-14	≥ 15
Tetraciclina para <i>Acinetobacter</i> spp <sup>1</sup>		≤ 11	12-14	≥ 15

1 Relatar apenas organismos isolados do trato urinário.

2 Cefepime – 30 µg (CPM 30) – SDD (Dose – Dependente - Susceptível) = 19 mm – 24 mm para disco difusão.

### 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 Polisenidisc permanece inalterada por até 10 dias, em temperatura de até 30°C.

**Lote e Validade:** Vide caixa.

### Referências Bibliográficas

\* Referências CLSI 2024.

### 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 Agar 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 as 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 CLSI 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 clínicos 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*, *Enterobacterales* 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 CLSI.

### Materiais e métodos

1 - 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 +/- 0,1 a 25°C.

2 - 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.

3 - Preparar a turbidez padrão de Kirby - 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 ml a 10 ml em tubos ou frascos lacrados e renovar a cada 6 meses, manter os tubos no escuro a temperatura ambiente.

4 - 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 a turbidez padrão, incubar a cultura por 2 a 8 horas entre 35°C a 37°C até que se obtenha a turbidez padrão de Kirby - Bauer (0,5 da escala de Mac Farland). O inóculo também poderá ser obtido da suspensão direta das colônias em soro fisiológico estéril.

5 - Mergulhar um swab de algodão não tóxico, estéril. Remover o excesso de meio apertando e girando o swab contra as paredes internas do tubo.

6 - Inocular a superfície total da placa de Petri, semeando em pelo menos três sentidos, girando a placa em um ângulo de 60°C após cada semeadura. Aplicar os discos de sensibilidade e incubar a 35°C a 37°C entre 16 a 24 horas, de acordo com o período de incubação de cada microrganismo. Após este período deve se observar crescimento confluyente de colônias.

7 - Atenção durante a aplicação do suporte certificando-se que os discos estejam em contato com o meio e pressionando bem cada um deles.

8 - Medir os halos de inibição, incluindo o diâmetro dos discos, visto da parte posterior da placa de Petri contra um fundo escuro e sob luz refletida. Em placas de Agar sangue remover a tampa e medir os halos. A zona de leitura dos halos deve ser definida como a área que não se observar crescimento visível a olho nu.

9 - Ignorar o véu de *Proteus* se os halos não estiverem claramente delineados.

### Teste de sensibilidade para bactérias fastidiosas

#### *Haemophilus influenzae* e *Haemophilus parainfluenzae*

1- Preparar o meio HTM (Haemophilus Test Medium), ao testar *H. influenzae* ou *H. parainfluenzae* ou o meio MH-F Agar (Mueller Hinton Agar com 5% de sangue desfibrinado de cavalo e 20 µg/mL NAD), ao testar *H. influenzae*.

2- Inóculo: método de suspensão direta das colônias em soro fisiológico estéril, equivalente a uma solução padrão 0,5 Mac Farland.

3- Semear o inóculo, aplicar os discos, incubar as placas a 35°C±2°C, e CO<sub>2</sub> a 5% de 16 a 18 horas. Examinar o crescimento.

#### *Neisseria gonorrhoeae*

1. Preparar o meio GC Agar enriquecido com suplemento de crescimento a 1%.

2. Inóculo: método de suspensão direta das colônias em soro fisiológico estéril, equivalente a uma solução padrão 0,5 Mac Farland.

3. Semear o inóculo, aplicar os discos, incubar as placas a 36°C±1°C (não exceder 37°C), e CO<sub>2</sub> a 5% de 20 a 24 horas. Examinar o crescimento.

#### *Streptococcus pneumoniae*

1. Preparar o meio Mueller Hinton Agar enriquecido com sangue de carneiro a 5% ou o meio MH-F Agar (Mueller Hinton Agar com 5% de sangue desfibrinado de cavalo e 20µl/mL NAD).

2. Inóculo: método de suspensão direta das colônias em soro fisiológico estéril, equivalente a uma solução padrão 0,5 Mac Farland.

3. Semear o inóculo, aplicar os discos, incubar as placas a 35°C±2°C, e CO<sub>2</sub> a 5% de 20 a 24 horas. Examinar o crescimento.

#### *Streptococcus* spp. e *Neisseria meningitidis*

1. Preparar o meio Mueller Hinton Agar enriquecido com sangue de carneiro a 5%.

2. Inóculo: método de suspensão direta das colônias em soro fisiológico estéril, equivalente a uma solução padrão 0,5 Mac Farland.

3. Semear o inóculo, aplicar os discos, incubar as placas a 35°C±2°C, e CO<sub>2</sub> a 5% de 20 a 24 horas. Examinar o crescimento.

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