



EUCAST EUROPEAN COMMITTEE
ON ANTIMICROBIAL
SUSCEPTIBILITY TESTING

European Society of Clinical Microbiology and Infectious Diseases

Comité de l'antibiogramme de la Société Française de Microbiologie

Recommandations 2016
V.1.0 Février

Coordonnateur :

François JEHL
Hôpitaux Universitaires de Strasbourg
Tél : 03 69 55 14 54 (Hôp.) ;
03 68 85 37 81 (Fac.)
E-mail : jehl@unistra.fr ;
francois.jehl@chru-strasbourg.fr

Secrétaire :

Gérard LINA
CHU de Lyon
Tél : 04 78 86 44 93 (Hôp.) ;
04 78 77 86 57 (Fac.)
E-mail : gerard.lina@univ-lyon1.fr

Membres :

Richard BONNET, Jean-Pierre BRU, François CARON,
Christian CATTOEN, Vincent CATTOIR, Hubert CHARDON,
Patrice COURVALIN, Luc DUBREUIL, Vincent JARLIER,
Agnès LEFORT, Audrey MERENS,
Marie-Hélène NICOLAS-CHANOINE, Patrick PLESIAT,
Marie-Cécile PLOY, Claude-James SOUSSY,
Emmanuelle VARON, Philippe WEBER.

SOMMAIRE

| | |
|--|------------|
| 1. DETERMINATION DE LA SENSIBILITE AUX ANTIBIOTIQUES | 7 |
| 1. 1. Préparation des milieux utiles aux méthodes CA-SFM / EUCAST pour la diffusion en milieu gélosé et la détermination des CMI par microdilution en milieu liquide | 7 |
| 1.1.1. Diffusion en gélose : milieux | 7 |
| 1.1.2. Détermination des CMI en milieu liquide (microdilution) : milieux | 8 |
| 1. 2. Conditions techniques générales pour les méthodes de diffusion | 10 |
| 1. 3. Contrôle de qualité interne | 16 |
| 1.3.1. <i>Staphylococcus aureus</i> ATCC 29213 (NCTC 12973 ; CIP 103429) | 18 |
| 1.3.2. <i>Streptococcus pneumoniae</i> ATCC 49619 (NCTC 12977 ; CIP 104340). (Souche de sensibilité intermédiaire à la pénicilline) | 19 |
| 1.3.3. <i>Enterococcus faecalis</i> ATCC 29212 (NCTC 12697 ; CIP 103214) | 20 |
| 1.3.4. <i>Haemophilus influenzae</i> ATCC 49766 (NCTC 12975, CIP 103570, DSM 11970, CCUG 29539) | 21 |
| 1.3.5. <i>Campylobacter jejuni</i> ATCC 33560 (NCTC 11351 ; CIP702) | 22 |
| 1.3.6. <i>Helicobacter pylori</i> CCUG 17874 | 22 |
| 1.3.7. <i>Escherichia coli</i> ATCC 25922 (NCTC 12241 ; CIP 76.24) | 23 |
| 1.3.8. <i>Pseudomonas aeruginosa</i> ATCC 27853 (NCTC 12903 ; CIP 76110) | 24 |
| 1.3.9. <i>Escherichia coli</i> ATCC 35218 (NCTC 11954 ; CIP 102181) | 24 |
| 1.3.10. <i>Klebsiella pneumoniae</i> ATCC 700603 (NCTC 13368 ; CIP 102181) | 25 |
| 1.3.11. <i>Staphylococcus aureus</i> NCTC 12493 | 25 |
| 1.3.12. <i>Enterococcus faecalis</i> ATCC 51299, NCTC 13379, CIP 104676 | 25 |
| 1.3.13. <i>Haemophilus influenzae</i> ATCC 49247, NCTC 12699, CIP 104604 | 26 |
| 2. RESISTANCES NATURELLES AUX ANTIBIOTIQUES DES PRINCIPALES ESPECES BACTERIENNES D'INTERET MEDICAL | 27 |
| 2. 1. Bacilles à Gram négatif non exigeants | 27 |
| 2.1.1. <i>Entérobactéries</i> | 27 |
| 2.1.2. <i>Aeromonas</i> | 27 |
| 2.1.3. Bacilles à Gram négatif non fermentaires | 27 |
| 2. 2. Bacilles à Gram négatif exigeants | 28 |
| 2. 3. Coques à Gram positif | 28 |
| 2. 4. Bacilles à Gram positif | 28 |
| 2. 5. Coques à Gram négatif | 28 |
| 2. 6. Bactéries anaérobies strictes | 28 |
| 3. CONCENTRATIONS CRITIQUES PK/PD NON RELIEES A UNE ESPECE | 31 |
| 4. TABLEAUX DES CONCENTRATIONS CRITIQUES POUR L'INTERPRETATION DES CMI ET DES DIAMÈTRES DES ZONES D'INHIBITION | 37 |
| 4.1. <i>Enterobacteriaceae</i> | 38 |
| 4.2. <i>Pseudomonas</i> spp. | 46 |
| 4.3. <i>Acinetobacter</i> spp. | 49 |
| 4.4. <i>Stenotrophomonas maltophilia</i> | 52 |
| 4.5. <i>Burkholderia cepacia</i> | 54 |
| 4.6. <i>Staphylococcus</i> spp. | 55 |
| 4.7. <i>Enterococcus</i> spp. | 64 |
| 4.8. <i>Streptococcus pneumoniae</i> | 70 |
| 4.9. Streptocoques des groupes A, B, C ou G | 79 |
| 4.10. Autres streptocoques | 86 |
| 4.11. <i>Listeria monocytogenes</i> | 93 |
| 4.12. Corynébactéries | 95 |
| 4.13. <i>Haemophilus</i> spp. | 96 |
| 4.14. <i>Moraxella catarrhalis</i> | 103 |
| 4.15. <i>Pasteurella multocida</i> | 107 |
| 4.16. <i>Helicobacter pylori</i> | 109 |
| 4.17. <i>Campylobacter</i> spp. | 111 |
| ANNEXE 1 | 113 |
| ANNEXE 2 | 115 |

SOCIETE FRANCAISE DE MICROBIOLOGIE

Siège social :

Institut Pasteur Paris

Bureaux :

191, rue de Vaugirard

75015 Paris

Tél. 09 63 04 70 73

Fax. 01 45 67 46 98

www.sfm-microbiologie.org

comptabilite@sfm-microbiologie.org

secretariat@sfm-microbiologie.org

AVANT-PROPOS

Conformément à sa mission, le CA-SFM / EUCAST vous communique les nouvelles recommandations et modifications apparues depuis la V2 de juillet 2015 ainsi que quelques corrections.

Cette mise à jour du CA-SFM / EUCAST est nécessaire en raison des avancées émises par l'EUCAST relatives :

- aux révisions des concentrations et diamètres critiques de molécules déjà « établies », des données cliniques (efficacité/tolérance), et des données techniques concernant les méthodes d'évaluation des antibiotiques ;
- à l'apparition de nouvelles molécules ;
- aux souches de contrôles de qualité.

Certaines modifications sont également étroitement liées aux retours et commentaires que vous nous adressez régulièrement, ce dont nous vous remercions. La foire aux questions (FAQ) et la foire aux suggestions (FAS) qui seront prochainement mises en service sur le site de la SFM devraient nous faciliter ces échanges à court terme.

Pour certains genres ou espèces bactériens, l'EUCAST ne propose pas encore de diamètres et/ou de concentrations critiques. Dans ces cas, le CA-SFM / EUCAST a conservé la méthodologie et les valeurs du communiqué 2013. Il s'agit de *Neisseria gonorrhoeae*, *Neisseria meningitidis* et des bactéries anaérobies.

Certaines recommandations restent encore provisoires en attente de données complémentaires.

En page 5 figurent les nouveautés et les changements effectués à partir de la version V2 juillet 2015.

Le CA-SFM / EUCAST informe que les recommandations 2013 du CA-SFM et 2016 du CA-SFM / EUCAST sont utilisables jusqu'au **1^{er} janvier 2017** ; cette prolongation répond à une demande fréquente consécutive au temps nécessaire pour la mise en place des nouvelles recommandations. Après cette date, l'utilisation des recommandations CA-SFM / EUCAST V1 février 2016 seront les seules à prendre en compte.

Les Evaluations Externes de la Qualité (EEQ) nationales ou volontaires en matière de tests de sensibilité aux antibiotiques, ainsi que d'autres types d'EEQ, ont un rôle essentiel pour s'assurer que les laboratoires de bactériologie sont en mesure de générer des résultats adéquats pour les situations les plus fréquentes. Les EEQ peuvent être utilement complétées par des tests « éducatifs » visant à mettre les laboratoires dans des situations rares mais pédagogiques.

Février 2016.

© Copyright 2016 - **Société Française de Microbiologie**

Tous droits de traduction, d'adaptation et de reproduction par tous procédés réservés pour tous pays. Toute reproduction ou représentation intégrale ou partielle par quelque procédé que ce soit de ce document, faite sans autorisation expresse et écrite du Comité de l'antibiogramme de la Société Française de Microbiologie (28, rue du Docteur Roux, 75724 Paris Cedex 15) est illicite et constitue une contrefaçon. Seules sont autorisées, d'une part, les reproductions strictement réservées à l'usage du copiste et non-destinées à une utilisation collective, et d'autre part, les courtes citations justifiées par le caractère scientifique ou d'information de l'œuvre dans laquelle elles sont incorporées (art. L. 122-4, L. 122-5 et L. 335-2 du Code de la propriété intellectuelle).

**Modifications et Nouveautés
Communiqué CASFM 2016 V1.0**

| Page | Modifications |
|-------|---|
| 10 | abréviations et terminologie : modification solution salée : solution salée d'environ 0.9% de NaCL |
| 13 | paragraphe 6.1 : suppression « Retourner les boites » |
| 17 | Ajout d'une souche de contrôle de qualité <i>Helicobacter pylori</i> Modification du titre du tableau 5 |
| 18 | Ajout de notes et d'antibiotiques dans le contrôle de qualité <i>Staphylococcus aureus</i> ATCC 29213 |
| 19 | Ajout d'une remarque et d'antibiotiques pour le contrôle de qualité <i>Streptococcus pneumoniae</i> ATCC 49619 |
| 20 | Ajout de la streptomycine pour le contrôle de qualité <i>Enterococcus faecalis</i> ATCC 29212 |
| 21 | Ajout de diamètres pour <i>Haemophilus influenzae</i> ATCC 49766 |
| 22 | Ajout de CMI et modification des diamètres de amoxicilline et amoxicilline-acide clavulanique pour le contrôle de qualité <i>Campylobacter jejuni</i> ATCC 33560 Ajout d'une souche de contrôle de qualité <i>Helicobacter pylori</i> CCUG 17874 |
| 23,24 | Ajout d'antibiotiques et de remarques, modifications des diamètres pour le contrôle de qualité <i>Escherichia coli</i> ATCC 25922 |
| 24 | Ajout d'antibiotiques et de remarques, modifications des diamètres pour le contrôle <i>Pseudomonas aeruginosa</i> ATCC 27853 |
| 25 | Ajout du ceftolozane –tazobactam et de notes pour le contrôle <i>Klebsiella pneumoniae</i> ATCC 700603 Ajout de la streptomycine pour le contrôle <i>Enterococcus faecalis</i> ATCC 51299 |
| 27 | Modification de l'introduction |
| 32 | Ajout du Ceftolozane-tazobactam |
| 34 | Ajout de Dalbavancine et Oritavancine |
| 39 | Ajout d'une note pour la témocilline |
| 41 | Ajout du Ceftolozane-tazobactam Ajout de diamètres critiques pour le ceftobiprole |
| 45 | Modification de la note de la colistine |
| 47 | Ajout du Ceftolozane-tazobactam |
| 57 | Ajout diamètres critiques du ceftobiprole Suppression du moxalactam |
| 59 | Modification de la note |
| 60 | Modification du logigramme Ajout de Dalbavancine et Oritavancine |
| 66 | Ajout de diamètres critiques pour ciprofloxacine et lévofloxacine |
| 73 | Suppression de la note 1 pour céfotaxime, ceftriaxone et céfépime |
| 74 | Suppression de la note 2 pour ertapénème, imipénème et doripénème |
| 76 | Suppression de la note A pour teicoplanine et vancomycine |
| 83 | Ajout de Dalbavancine et Oritavancine Suppression de Note A des glycopeptides |
| 85 | Ajout de Tédizolide |
| 89 | Suppression de la note sur les pénèmes |
| 90 | Ajout de Dalbavancine et Oritavancine Suppression de la note 1 des glycopeptides |
| 92 | Ajout de Tédizolide |
| 96 | Modification du tableau |

| Page | Modifications |
|------|---|
| 97 | Modification de la note de l'amoxiciline |
| 98 | Suppression de la note 2 du céfépime |
| 99 | Suppression de la note 1 des carbapénèmes |
| 100 | Suppression de la note 1 des fluoroquinolones |
| 110 | Modification de la concentration critique de la rifampicine |
| 112 | Suppression de l'exception <i>C. fetus</i> pour l'érythromycine |

1. DETERMINATION DE LA SENSIBILITE AUX ANTIBIOTIQUES

1. 1. Préparation des milieux utiles aux méthodes CA-SFM / EUCAST pour la diffusion en milieu gélosé et la détermination des CMI par microdilution en milieu liquide

1.1.1. Diffusion en gélose : milieux

Gélose Mueller-Hinton (MH) et gélose MH au sang de cheval défibriné et additionnée de β -NAD (MH-F).

La gélose MH est employée lors de la méthode de diffusion en gélose pour les bactéries autres que celles à croissance lente.

La gélose MH-F additionnée de 5% de sang de cheval défibriné mécaniquement et de 20 mg/L de β -NAD, est employée pour *Streptococcus* spp. dont *Streptococcus pneumoniae*, *Haemophilus* spp., *Moraxella catarrhalis*, *Listeria monocytogenes*, *Campylobacter* spp., *Pasteurella multocida*, *Corynebacterium* et autres bactéries à croissance lente.

Les géloses peuvent être achetées prêtes à l'emploi dans le commerce ou être préparées localement comme suit:

| Réactifs | |
|----------|--|
| 1. | Poudre pour gélose MH du commerce. |
| 2. | Sang de cheval défibriné mécaniquement. |
| 3. | β -nicotinamide adénine dinucléotide (β -NAD), pureté $\geq 98\%$. |

| Préparation de la solution mère de β -NAD | |
|---|--|
| 1. | Dissoudre le β -NAD dans de l'eau désionisée stérile afin d'obtenir une concentration de 20 mg/mL. |
| 2. | La filtration stérilisante de la solution mère est réalisée à l'aide d'une membrane de 0,2 μ m. |
| 3. | La solution mère filtrée se conserve en aliquotes à -20°C , décongelées au fur et à mesure des besoins. Ne pas recongeler les solutions inutilisées. |

| Préparation des géloses | |
|-------------------------|--|
| 1. | Préparer et autoclaver la gélose MH en fonction des recommandations du fabricant. |
| 2. | Ramener la température à $42-45^{\circ}\text{C}$. |
| 3. | Pour préparer la gélose MH-F, ajouter stérilement 50 mL de sang de cheval défibriné et 1 mL de la solution mère de β -NAD par litre de milieu. Bien agiter et répartir immédiatement. |
| 4. | Répartir le milieu en boîtes de Petri stériles de façon à obtenir une épaisseur de $4 \text{ mm} \pm 0.5 \text{ mm}$ (soit environ 25 mL par boîte de Petri de 90 mm de diamètre, 31 mL par boîte de Petri de 100 mm de diamètre, 71 mL par boîte de Petri de 150 mm de diamètre, 40 mL par boîte de Petri carrée de 120 mm) |
| 5. | Laisser la gélose prendre avant de déplacer les boîtes. |
| 6. | La surface de la boîte doit être sèche avant utilisation. Le séchage des boîtes dépend des conditions de stockage et des moyens de séchage. Ne pas dessécher la gélose. |

| Conservation des géloses | |
|--------------------------|--|
| 1. | Conserver les boîtes de Petri dans des sachets en plastique ventilés à $8-10^{\circ}\text{C}$. Si les boîtes de Petri doivent être conservées plus de 7 jours, il existe une alternative qui consiste à les conserver à $4-8^{\circ}\text{C}$, en sachet plastique scellé. |
| 2. | En cas de fabrication au laboratoire, les conditions de séchage, de conservation des boîtes et de durée de vie à la paille doivent être déterminées dans le cadre du programme d'assurance qualité. |

| Conservation des géloses | |
|---------------------------------|---|
| 3. | Les boîtes achetées dans le commerce seront conservées selon les indications du fabricant et employées avant la limite de péremption. |

| Contrôle de qualité | |
|----------------------------|--|
| 1. | Employer une électrode de contact pour vérifier que le pH se situe entre 7,2 et 7,4. |
| 2. | Contrôler l'épaisseur de la gélose 4 mm ± 0,5 mm. |
| 3. | Vérifier que le milieu permet une bonne croissance de(s) souche(s) du contrôle de qualité proposées. |
| 4. | Vérifier que les diamètres des zones d'inhibition sont bien dans les limites requises pour chacune des associations antibiotique/bactérie. |

1.1.2. Détermination des CMI en milieu liquide (microdilution) : milieux

Bouillon Mueller-Hinton (MH) ajusté en cations divalents et bouillon MH au sang de cheval et additionné de β -NAD (bouillon MH-F).

Le bouillon MH, ajusté en cations divalents, est employé lors de la méthode de dilution en milieu liquide (microdilution) pour les bactéries autres que celles à croissance lente selon la norme ISO 20776-1, 2006.

Le bouillon MH-F, bouillon MH additionné de 5% de sang de cheval lysé et de 20 mg/L β -NAD, est employé pour *Streptococcus* spp., dont *Streptococcus pneumoniae*, *Haemophilus* spp., *Moraxella catarrhalis*, *Listeria monocytogenes*, *Campylobacter* spp., *Pasteurella multocida*, *Corynebacterium* et autres bactéries à croissance lente.

Le bouillon MH-F est préparé comme suit:

| Réactifs | |
|-----------------|--|
| 1. | Bouillon MH du commerce ajusté en cations divalents. |
| 2. | Sang de cheval lysé à 50%. |
| 3. | β -Nicotinamide adénine dinucléotide (β -NAD), pureté \geq 98%. |

| Préparation du sang de cheval lysé à 50%. | |
|--|--|
| 1. | Diluer stérilement le sang de cheval avec de l'eau désionisée stérile à parties égales. |
| 2. | Congeler le sang une nuit à -20°C et décongeler. Répéter le cycle jusqu'à ce que les cellules soient complètement lysées (trois cycles sont souvent suffisants mais la norme ISO 20776-1 stipule que 7 cycles sont parfois nécessaires). |
| 3. | Clarifier le sang de cheval lysé à 50% par centrifugation à 12000 x g pendant 20 min. pour enlever les membranes cellulaires. |
| 4. | La solution mère filtrée se conserve en aliquotes à -20°C qui seront décongelées au fur et à mesure des besoins. Ne pas recongeler les fractions inutilisées. |

| Préparation de la solution mère de β-NAD | |
|--|---|
| 1. | Dissoudre le β -NAD dans de l'eau désionisée stérile afin d'obtenir une concentration de 20 mg/mL. |
| 2. | La filtration stérilisante de la solution mère est réalisée à l'aide d'une membrane de 0,2 μ m. |
| 3. | La solution mère filtrée se conserve en aliquotes à -20°C qui seront décongelées au fur et à mesure des besoins. Ne pas recongeler les fractions inutilisées. |

| Préparation du bouillon MH-F | |
|-------------------------------------|---|
| 1. | Préparer et autoclaver le bouillon MH ajusté en cations selon les recommandations du fabricant mais avec 100 mL en moins d'eau désionisée pour tenir compte de l'addition ultérieure de sang de cheval. |
| 2. | Ramener la température du milieu jusqu'à 42-45°C. |
| 3. | Ajouter stérilement 100 mL de sang de cheval lysé à 50% et 1 mL de la solution mère de β -NAD pour un litre de bouillon ; bien mélanger. |
| 4. | Répartir 11 mL de bouillon MH-F en tubes stériles avec bouchon à vis. |

| Conservation du bouillon MH-F | |
|--------------------------------------|---|
| 1. | Le bouillon MH-F est conservé à la température de 4-8°C. |
| 2. | Les conditions de conservation et la durée d'utilisation devront être déterminées dans le cadre du programme d'assurance qualité. En général, la date de péremption des milieux est de l'ordre de 6 mois. |

| Contrôle de qualité | |
|----------------------------|---|
| 1 | Vérifier que le pH est compris entre 7,2 et 7,4. |
| 2 | Vérifier que le milieu permet une bonne croissance de(s) souche(s) du contrôle de qualité des bactéries proposées. |
| 3 | Vérifier que les valeurs des CMI sont bien dans les limites requises pour chacune des associations antibiotique/bactérie. |

1. 2. Conditions techniques générales pour les méthodes de diffusion

| Abréviations et terminologie | |
|------------------------------|--|
| ATCC | American Type Culture Collection http://www.atcc.org |
| BLNAR | Résistance à l'ampicilline sans production de β -Lactamase |
| CCUG | Culture Collection University of Göteborg http://www.ccug.se |
| CECT | Colección Española de Cultivos Tipo http://www.cect.org |
| CIP | Collection de souches de l'Institut Pasteur http://www.cabri.org/CABRI/srs-doc/cip_bact.info.html |
| CLSI | Clinical and Laboratory Standards Institute |
| DSM | Bacterial cultures from Deutsche Stammsammlung für Mikroorganismen und Zellkulturen (DSMZ) have DSM numbers http://www.dsmz.de/index.htm |
| BLSE | β -lactamase à spectre étendu |
| EP | En préparation |
| EPI | Eléments de preuve insuffisants |
| EUCAST | European Committee on Antimicrobial Susceptibility Testing http://www.eucast.org |
| MH | Gélose de Mueller-Hinton |
| MH-F | Gélose de Mueller-Hinton pour bactéries à croissance lente (MH additionné de 5% de sang de cheval défibriné et de 20 mg/L de β -NAD) |
| NA | Non applicable |
| SARM | <i>Staphylococcus aureus</i> résistant à la méticilline (possédant le gène <i>mecA</i> ou <i>mecC</i>) |
| NCTC | National Collection of Type Cultures http://www.hpacultures.org.uk |
| β -NAD | β -nicotinamide adénine dinucléotide |
| Solution salée | Solution saline d'environ 0,9% de NaCl |
| U.F.C. | Unités formant colonies |

| 1. | Introduction |
|----|--|
| | <p>La méthode de diffusion est l'une des plus anciennes approches de détermination de la sensibilité des bactéries aux antibiotiques et demeure l'une des méthodes les plus utilisées en routine. Elle convient pour la majorité des bactéries pathogènes incluant les bactéries à croissance lente ; elle permet une variété dans le choix des antibiotiques et ne requiert aucun matériel particulier. Comme la plupart des techniques de diffusion en gélose, la méthode de l'EUCAST est standardisée, se fonde sur les principes définis dans le rapport de l'International Collaborative Study of Antimicrobial Susceptibility Testing (1972) mais aussi sur l'expérience des experts du monde entier.</p> <p>Les diamètres critiques de la méthode EUCAST sont établis en fonction des concentrations critiques européennes publiées par EUCAST et accessibles gratuitement sur le site de l'EUCAST (http://www.eucast.org).</p> <p>Comme dans toute méthode, les techniques décrites doivent être suivies sans aucune modification de façon à obtenir des résultats corrects.</p> |

| | |
|-----------|--|
| 2. | Préparation des milieux |
| 2.1 | Préparer la gélose de MH selon les indications du fabricant en ajoutant, pour les bactéries à croissance lente, les suppléments pour la gélose au sang MH-F comme indiqué dans le tableau 1. La préparation et l'addition des suppléments sont décrits en détail : http://www.eucast.org . |
| 2.2 | L'épaisseur de la gélose doit être de 4 mm ± 0,5 mm (approximativement 25 mL pour une boîte de 90 mm de diamètre, 31 mL pour une boîte de 100 mm de diamètre, 71 mL pour une boîte de 150 mm de diamètre et 40 mL pour une boîte carrée de 120 mm de côté). |
| 2.3 | La surface de la gélose doit être séchée avant emploi. Les conditions de séchage et de conservation des milieux fabriqués au laboratoire sont fonction de l'équipement du laboratoire et doivent être déterminées localement. Les boîtes ne doivent pas être desséchées. |
| 2.4 | Conserver les boîtes préparées au laboratoire à 8-10°C. Si elles sont conservées au-delà de 7 jours, les conserver à 4-8°C en sachet plastique scellé. |
| 2.5 | Les conditions de séchage et de conservation des milieux fabriqués au laboratoire doivent être déterminées localement dans le cadre du programme d'assurance qualité. |
| 2.6 | Il convient de suivre les recommandations du fabricant pour le mode de conservation des géloses prêtes à l'emploi. Les utiliser avant péremption. |

| Tableau 1 | |
|--|---|
| Milieux de détermination la sensibilité des bactéries aux antibiotiques | |
| Organisme | Milieu |
| Entérobactéries | Gélose de Mueller-Hinton |
| <i>Pseudomonas</i> spp. | Gélose de Mueller-Hinton |
| <i>Stenotrophomonas maltophilia</i> | Gélose de Mueller-Hinton |
| <i>Acinetobacter</i> spp. | Gélose de Mueller-Hinton |
| <i>Staphylococcus</i> spp. | Gélose de Mueller-Hinton |
| <i>Enterococcus</i> spp. | Gélose de Mueller-Hinton |
| <i>Streptococcus pneumoniae</i> | Gélose MH-F ¹ |
| Streptocoques des groupes A, B, C, G | Gélose MH-F ¹ |
| Streptocoques du groupe viridans | Gélose MH-F ¹ |
| <i>Haemophilus</i> spp. | Gélose MH-F ¹ |
| <i>Helicobacter pylori</i> | Gélose de Mueller-Hinton additionnée de 10% de sang de cheval |
| <i>Moraxella catarrhalis</i> | Gélose MH-F ¹ |
| <i>Listeria monocytogenes</i> | Gélose MH-F ¹ |
| <i>Pasteurella multocida</i> | Gélose MH-F ¹ |
| <i>Campylobacter</i> sp. | Gélose MH-F ¹ |
| <i>Corynebacterium</i> sp. | Gélose MH-F ¹ |
| Autres bactéries à croissance lente | Selon |

¹ MH + 5% sang de cheval défibriné mécaniquement + 20 mg/L β-NAD.

| | |
|-----------|--|
| 3. | Préparation de l'inoculum |
| 3.1 | <p>A partir d'une culture visible du prélèvement, réaliser une suspension bactérienne en solution salée pour atteindre une turbidité équivalente à celle de l'étalon 0,5 de la gamme de McFarland (Tableau 2), ce qui correspond à un inoculum d'environ $1 \text{ à } 2 \times 10^8$ UFC/mL pour <i>Escherichia coli</i>. Pour ce faire, prélever plusieurs colonies de même morphologie (si possible) afin d'éviter de sélectionner un variant atypique. Mettre ces colonies en suspension en milieu salé avec une öse stérile ou un écouvillon en coton.</p> <p>Cette méthode convient pour toutes les bactéries y compris à croissance lente dont : <i>Haemophilus</i> spp. <i>Moraxella catarrhalis</i>, <i>Streptococcus pneumoniae</i>, les streptocoques β hémolytiques.</p> <p>Cette technique, qui reprend <i>in extenso</i> les recommandations EUCAST, et qui ne répond certainement pas à certaines situations d'urgence, n'exclut pas la possibilité de réalisation d'un antibiogramme direct sur la primo-culture sans repiquage pour les prélèvements (LCR, Hémoculture..) réalisés dans des situations d'urgence. (Un groupe de travail se penche actuellement sur la faisabilité de réalisation d'un antibiogramme directement sur les flacons d'hémoculture).</p> |
| 3.2 | La suspension bactérienne est standardisée à l'aide du témoin 0,5 McFarland. Un inoculum lourd engendre des diamètres plus petits et inversement. |
| 3.2.1 | Il est recommandé d'employer un spectrophotomètre pour ajuster l'inoculum. Cet appareil doit être calibré contre un étalon de la gamme de McFarland selon les recommandations du fabricant. |
| 3.2.2 | <p>On peut également comparer à l'œil nu la turbidité de la suspension bactérienne à celle de l'étalon 0,5 de la gamme de McFarland.</p> <p>Dans ce cas agiter vigoureusement l'étalon de turbidité sur un Vortex^R avant usage (certains étalons commerciaux sont gélifiés et ne doivent pas être agités; suivre les recommandations du fabricant). Pour faciliter la comparaison des deux échantillons, se placer face à un fond blanc avec des lignes noires.</p> |
| 3.2.3 | Pour <i>S. pneumoniae</i> on préfère partir d'une gélose au sang et atteindre McFarland 0,5. |
| 3.2.4 | Pour ajuster la densité bactérienne au tube 0,5 McFarland, ajouter soit la solution salée soit les bactéries. |

| Tableau 2 | |
|--|--|
| Préparation de l'étalon de turbidité McFarland 0,5 | |
| 1 | Ajouter 0,5 mL d'une solution à 0,048 mol/L de BaCl ₂ (1,175% p/v BaCl ₂ ·2H ₂ O) à 99,5 mL d'une solution 0,18 mol/L (0,36 N) de H ₂ SO ₄ (1% v/v) et agiter vigoureusement. |
| 2 | Vérifier la densité de la suspension à l'aide d'un spectrophotomètre avec un faisceau de 1 cm et des cuvettes assorties. L'absorbance à 625 nm doit être comprise entre 0,08 et 0,13. |
| 3 | Distribuer la suspension dans des tubes de même taille que ceux utilisés pour ajuster l'inoculum. Sceller les tubes. |
| 4 | Une fois scellés, conserver ces tubes à température ambiante et à l'abri de la lumière. |
| 5 | Avant usage, mélanger vigoureusement le tube à l'aide d'un Vortex. |
| 6 | Renouveler l'étalon ou vérifier son absorbance après 6 mois de conservation. |
| 7 | Il convient de vérifier les étalons achetés dans le commerce en s'assurant que l'absorbance se situe dans les limites fixées. |

| | |
|-----------|--|
| 4. | Inoculation des géloses |
| 4.1 | L'inoculum bactérien doit idéalement être employé dans les 15 min. qui suivent sa préparation. Son emploi doit être fait au plus tard dans les 60 min. qui suivent sa préparation. |
| 4.2 | <p>Plonger un écouvillon en coton stérile dans la suspension bactérienne et éliminer l'excès de liquide en tournant l'écouvillon sur les parois du tube.</p> <p>Il est important de rejeter l'excès de liquide pour éviter une sur-inoculation des boîtes, en particulier pour les bactéries à Gram négatif.</p> |
| 4.3 | Écouvillonner sur la totalité de la surface de la gélose dans trois directions ou en utilisant un ensemencement rotatif. |
| 4.4 | <p>Déposer les disques.</p> <p>Si les boîtes sont abandonnées à la température du laboratoire trop longtemps avant le dépôt des disques, la bactérie peut commencer à croître conduisant à une fausse diminution de la taille des zones d'inhibition.</p> |

| | |
|-----------|---|
| 5. | Dépôt des disques imprégnés d'antibiotique |
| 5.1 | Les charges des disques sont indiquées dans les tableaux où figurent les concentrations critiques et le contrôle de qualité. |
| 5.2 | Déposer les disques fermement à la surface de la gélose inoculée et séchée. Le contact avec la surface doit être étroit. Les disques une fois déposés ne peuvent être déplacés car la diffusion des antibiotiques est très rapide. |
| 5.3 | Le nombre de disques déposés par boîte est limité du fait du chevauchement des zones d'inhibition et pour limiter les interférences entre les antibiotiques. Il est important que les diamètres des zones d'inhibition soient mesurables. Le nombre maximum de disques est fonction de la bactérie et des antibiotiques car certains entraînent pour des souches sensibles, des zones très larges. Un maximum de six disques convient pour les boîtes de 90 mm de diamètre, douze (ou seize) pour celles de 150 mm de diamètre et seize pour les boîtes carrées de 120 mm de côté. Les disques d'érythromycine et de clindamycine doivent être placés à une distance de 12-20 mm bord à bord afin de détecter la résistance inductible aux lincosamides, chez les staphylocoques et les streptocoques. |
| 5.4 | La décharge des disques conduit à des zones d'inhibition réduites et constitue une source d'erreur habituelle. D'où : |
| 5.4.1 | Conserver les disques, y compris ceux en cartouches dans des conteneurs fermés avec un dessiccateur et à l'abri de la lumière (certains agents comme le métronidazole, le chloramphénicol et les fluoroquinolones sont inactivés en cas d'exposition prolongée à la lumière) |
| 5.4.2 | Conserver les disques selon les recommandations du fabricant. |
| 5.4.3 | Placer le matériel pour les tests à une température inférieure à 8°C. |
| 5.4.4 | Pour éviter la condensation, laisser les disques revenir à la température ambiante avant d'ouvrir les cartouches. |
| 5.4.5 | Ne pas utiliser de disques périmés. |

| | |
|-----------|---|
| 6. | Incubation des boîtes de Petri |
| 6.1 | Les incuber idéalement dans les 15 min. qui suivent le dépôt des disques, sans dépasser 30 min. Si elles sont abandonnées à température ambiante après dépôt des disques, la pré-diffusion des antibiotiques engendrera des zones d'inhibition faussement agrandies. |
| 6.2 | Incuber les boîtes comme indiqué dans le Tableau 3. |
| 6.3 | Pour les glycopeptides et certaines souches d'entérocoques les colonies résistantes n'apparaissent qu'après une période de 24 h pleine d'incubation. Il est possible d'effectuer la lecture après 16 à 24 h et de répondre quand la souche est résistante ; en cas de sensibilité, il y a lieu d'incuber à nouveau puis de lire à 24 h. |

Tableau 3
Conditions d'incubation

| Organisme | Conditions d'incubation |
|--------------------------------------|--|
| Entérobactéries | 35±2°C en aérobiose 16 à 24 h |
| <i>Pseudomonas</i> spp. | 35±2°C en aérobiose 16 à 24 h |
| <i>Stenotrophomonas maltophilia</i> | 35±2°C en aérobiose 16 à 24 h |
| <i>Acinetobacter</i> spp. | 35±2°C en aérobiose 16 à 24 h |
| <i>Staphylococcus</i> spp. | 35±2°C en aérobiose 16 à 24 h |
| <i>Enterococcus</i> spp. | 35±2°C en aérobiose 16 à 24 h (35±2°C en aérobiose 24 h pour les glycopeptides) |
| <i>Streptococcus pneumoniae</i> | 35±2°C en présence de 4 à 6% CO ₂ en aérobiose 16 à 24 h |
| Streptocoques des groupes A, B, C, G | 35±2°C en présence de 4 à 6% CO ₂ en aérobiose 16 à 24 h |
| Streptocoques du groupe viridans | 35±2°C en présence de 4 à 6% CO ₂ en aérobiose 16 à 24 h |
| <i>Haemophilus</i> spp. | 35±2°C en présence de 4 à 6% CO ₂ en aérobiose 16 à 24 h |
| <i>Moraxella catarrhalis</i> | 35±2°C en présence de 4 à 6% CO ₂ en aérobiose 16 à 24 h |
| <i>Listeria monocytogenes</i> | 35±2°C en présence de 4 à 6% CO ₂ en aérobiose 16 à 24 h |
| <i>Pasteurella multocida</i> | 35±2°C en présence de 4 à 6% CO ₂ en aérobiose 16 à 24 h |
| <i>Campylobacter</i> sp. | 35±2°C en présence de 4 à 6% CO ₂ en micro- aérobiose 16 à 24 h |
| <i>Helicobacter pylori</i> | 35±2°C en présence de 4 à 6% CO ₂ en micro- aérobiose 48 à 72 h |
| <i>Corynebacterium</i> sp. | 35±2°C en présence de 4 à 6% CO ₂ en aérobiose 16 à 24 h |

| | |
|-----------|--|
| 7. | Lecture des boîtes après incubation |
| 7.1 | Un inoculum et un ensemencement corrects doivent conduire à une culture confluyente. |
| 7.2 | La culture doit être répartie sur toute la surface de la gélose de façon à obtenir des zones d'inhibition circulaires. |
| 7.3 | La présence de colonies isolées indique que l'inoculum est trop faible. Refaire le test. |
| 7.4 | Vérifier que les diamètres des zones d'inhibition sont dans les limites du contrôle de qualité. |

| | |
|-----------|---|
| 8. | Mesure des zones d'inhibition et catégorisation clinique |
| 8.1 | La bordure de la zone d'inhibition doit être lue à l'œil nu et au niveau de la complète inhibition de la culture ; la boîte étant placée à 30 cm de l'œil. |
| 8.2 | Ne pas tenir les boîtes face à une lampe (lumière transmise) ni employer une loupe grossissante (sauf cas particulier, voir infra). |
| 8.3 | Mesurer les diamètres des zones d'inhibition au millimètre le plus proche avec une règle, un pied à coulisse ou un système de lecture automatisé. |
| 8.4 | Interpréter les diamètres des zones d'inhibition par référence aux tableaux où figurent les concentrations critiques. |
| 8.5 | Si des modèles sont employés pour interpréter les diamètres des zones d'inhibition, les boîtes de Petri doivent être placées sur le modèle et les zones d'interprétation sur le modèle doivent correspondre aux concentrations critiques EUCAST. Vérifier que les concentrations critiques employées correspondent bien à la dernière version EUCAST. Un programme de préparation des modèles s'obtient gratuitement en ligne : http://bsac.org.uk/susceptibility/template-program |
| 8.6 | Recommandations particulières de lecture: |
| 8.6.1 | Pour les sulfamides, le triméthoprim et le cotrimoxazole, un antagonisme, dû au milieu, peut conduire à des colonies minuscules autour du disque. Ce type de culture doit être ignoré et le diamètre de la zone d'inhibition mesuré là où la bordure est nette. Pour <i>Stenotrophomonas maltophilia</i> et le cotrimoxazole, une culture substantielle peut apparaître dans la zone d'inhibition. Ignorer cette culture et ne considérer que la zone d'inhibition. |
| 8.6.2 | Pour les entérobactéries et l'ampicilline avec certains lots de M-H, un fin film peut se produire à l'intérieur de la zone d'inhibition. Ignorer ce film. |
| 8.6.3 | Pour <i>E. coli</i> et mécillinam, ne pas tenir compte des colonies isolées au sein de la zone d'inhibition. |
| 8.6.4 | Pour <i>Proteus</i> spp., ignorer l'étalement (swarming) et lire l'inhibition de la croissance. |
| 8.6.5 | Pour les staphylocoques et la pénicilline G, examiner la bordure de la zone proche d'une lumière transmise (boîte tournée vers la lumière). Des souches pour lesquelles le diamètre de la zone d'inhibition est supérieur au diamètre critique mais dont la bordure n'est pas nette doivent être répondues sensibles. |
| 8.6.6 | Quand la détection de la résistance à la méticilline chez <i>Staphylococcus aureus</i> est effectuée à l'aide d'un disque de céfoxitine, mesurer la zone d'inhibition et rechercher attentivement, sous un éclairage adéquat, la présence de colonies dans la zone d'inhibition. Il s'agit probablement d'une résistance hétérogène à la méticilline. |
| 8.6.7 | Pour les staphylocoques et le linézolide, lire au dos de la boîte placée face à la lumière (lumière transmise). |
| 8.6.8 | Pour les entérocoques et la vancomycine, inspecter la bordure de la zone d'inhibition, boîte face à la lumière (lumière transmise). Des bordures au contour peu net ou des colonies dans la zone d'inhibition doivent être examinées avec attention car ils sont parfois le seul signal évocateur d'une résistance à la vancomycine. Poursuivre l'investigation. |
| 8.6.9 | Pour les streptocoques β-hémolytiques sur gélose MH-F, ne pas lire la zone d'hémolyse mais la zone d'inhibition. La zone d'hémolyse est généralement distincte de la zone de croissance tandis que pour les streptocoques α-hémolytiques les deux coïncident fréquemment. |

| | |
|-----------|---|
| 9. | Contrôle de qualité |
| 9.1 | Utiliser les souches du contrôle pour apprécier la performance globale du test (Tableau 4). Les souches recommandées sont des souches sensibles, mais des souches résistantes peuvent être également employées pour confirmer que la méthode détecte un mécanisme de résistance connu (Tableau 5). Ces souches s'achètent soit dans les collections soit dans le commerce. |
| 9.2 | Conserver les souches dans des conditions qui maintiennent à la fois leur vitalité et leurs caractéristiques. Une méthode pratique consiste à les conserver sur billes de verre à -70°C en bouillon glycérolé (ou équivalent commercial). Les bactéries à croissance rapide peuvent être conservées à -20°C. Deux tubes de chaque souche de contrôle doivent être conservés, l'un est le tube « en cours » (en service) l'autre est le tube « archivé » pour fournir ultérieurement un nouveau tube en cours si besoin. |
| 9.3 | Chaque semaine, repiquer une bille du tube en cours sur un milieu non sélectif et vérifier la pureté. A partir de cette culture, préparer autant de tubes de repiquage que de jours de la semaine travaillés. Pour les bactéries à croissance lente qui ne survivront pas sur boîtes au-delà de 5 à 6 jours, pratiquer un repiquage quotidien mais sans dépasser une semaine. |
| 9.4 | Les limites acceptables sont indiquées dans les paragraphes 13. |
| 9.5 | Le contrôle a lieu quotidiennement jusqu'à ce que la performance soit satisfaisante (pas plus d'un test sur 20 en dehors des limites) ; se référer ensuite aux recommandations de la SFM (QUAMIC). |
| 9.6 | Si les milieux sont préparés localement, en plus du contrôle de routine, il convient de tester tout nouveau lot de MH et de s'assurer que les zones d'inhibition sont dans les limites requises. |

1. 3. Contrôle de qualité interne

| Tableau 4 Souches du contrôle de qualité en routine | | |
|--|---|---|
| Organisme | Souche | Caractéristiques de la souche |
| <i>Escherichia coli</i> | ATCC 25922 NCTC 12241 CIP 7624 DSM 1103 CCUG 17620 CECT 434 | Sensible |
| <i>Pseudomonas aeruginosa</i> | ATCC 27853 NCTC 12903 CIP 76110 DSM 1117 CCUG 17619 CECT 108 | Sensible |
| <i>Staphylococcus aureus</i> | ATCC 29213 NCTC 12973 CIP 103429 DSM 2569 CCUG 15915 CECT 794 | Faible production de β -lactamase |

| Tableau 4 (suite) Souches du contrôle de qualité en routine | | |
|--|--|--|
| Organisme | Souche | Caractéristiques de la souche |
| <i>Enterococcus faecalis</i> | ATCC 29212 NCTC 12697 CIP 103214 DSM 2570 CCUG 9997 CECT 795 | Sensible |
| <i>Streptococcus pneumoniae</i> | ATCC 49619 NCTC 12977 CIP 104340 DSM 11967 CCUG 33638 | Intermédiaire à la Pénicilline G |
| <i>Haemophilus influenzae</i> | ATCC 49766 NCTC 12975 CIP 103570 DSM 11970 CCUG 29539 | Sensible |
| <i>Campylobacter jejuni</i> | ATCC 33560 NCTC 11351 CIP 702 DSM 4688 CCUG 11284 | Sensible, souche sauvage Pour les conditions méthodologiques, se reporter à l'annexe A |
| <i>Helicobacter pylori</i> | CCUG 178742 | Sensible |

| Tableau 5 Souches complémentaires du contrôle de qualité pour la détection de mécanismes de résistance spécifiques et le contrôle des inhibiteurs | | |
|--|--|---|
| Organisme | Souche | Caractéristiques de la souche |
| <i>Escherichia coli</i> | ATCC 35218 NCTC 11954 CIP 102181 DSM 5923 CCUG 30600 CECT 943 | β -lactamase TEM-1, résistant à l'ampicilline |
| <i>Klebsiella pneumoniae</i> | ATCC 700603 NCTC 13368 CCUG 45421 CECT 7787 | BLSE (SHV-18) |
| <i>Staphylococcus aureus</i> | NCTC 12493 | Hétérorésistante à l'oxacilline, <i>mecA</i> |
| <i>Enterococcus faecalis</i> | ATCC 51299 NCTC 13379 CIP 104676 DSM 12956 CCUG 34289 | Résistante à haut niveau aux aminosides et à la vancomycine (<i>vanB</i>) |
| <i>Haemophilus influenzae</i> | ATCC 49247 NCTC 12699 CIP 104604 DSM 9999 CCUG 26214 | Résistante à l'ampicilline sans production de β -lactamase (BLNAR) |

**1.3.1. *Staphylococcus aureus* ATCC 29213 (NCTC 12973 ; CIP 103429)
(Souche faiblement productrice de bêta-lactamase)**

| Antibiotiques | CMI (mg/L) | | Charge du disque | Diamètres d'inhibition (mm) | |
|---|------------------|---------------------|------------------|-----------------------------|---------------------|
| | Cible | Limites acceptables | | Cible | Limites acceptables |
| Acide fusidique | 0,12 | 0,06-0,25 | 10 | 29 | 26-32 |
| Amikacine | 2 | 1-4 | 30 | 21 | 18-24 |
| Ampicilline | - | - | 2 | 18 | 15-21 |
| Amoxicilline-acide clavulanique* | Note | Note | 2 / 1 | 22 | 19-25 |
| Azithromycine | 1 | 0,5-2 | - | - | - |
| Céfoxitine | 2 | 1-4 | 30 | 27 | 24-30 |
| Ceftaroline | 0,25 | 0,12-0,5 | 5 | 27 | 24-30 |
| Ceftobiprole | 0,25-0,5 | 0,125-1 | 5 | 25 | 22-28 |
| Chloramphénicol | 4-8 | 2-16 | 30 | 24 | 20-28 |
| Ciprofloxacine | 0,25 | 0,12-0,5 | 5 | 24 | 21-27 |
| Clarithromycine | 0,25 | 0,12-0,5 | - | - | - |
| Clindamycine | 0,12 | 0,06-0,25 | 2 | 26 | 23-29 |
| Dalbavancine | 0,06 | 0,03-0,125 | - | - | - |
| Daptomycine | 0,25-0,5 | 0,12-1 | - | - | - |
| Doxycycline | 0,25 | 0,12-0,5 | - | - | - |
| Erythromycine | 0,5 | 0,25-1 | 15 | 26 | 23-29 |
| Fosfomycine | 1-2 | 0,5-4 | - | - | - |
| Gentamicine | 0,25-0,5 | 0,12-1 | 10 | 22 | 19-25 |
| Lévofloxacine | 0,12-0,25 | 0,06-0,5 | 5 | 26 | 23-29 |
| Linézolide | 2 | 1-4 | 10 | 24 | 21-27 |
| Minocycline | 0,12-0,25 | 0,06-0,5 | 30 | 26 | 23-29 |
| Moxifloxacine | 0,03-0,06 | 0,015-0,12 | 5 | 28 | 25-31 |
| Mupirocine | 0,12 | 0,06-0,25 | 200 | 34 | 31-37 |
| Nétilmicine | <0,25 | - | 10 | 23 | 20-26 |
| Nitrofurane | 16 | 8-32 | 100 | 20 | 17-23 |
| Norfloxacine | 1 | 0,5-2 | 10 | 21 | 18-24 |
| Ofloxacine | 0,25-0,5 | 0,12-1 | 5 | 24 | 21-27 |
| Oritavancine | 0,03-0,06 | 0,016-0,125 | - | - | - |
| Pénicilline G | 0,5-1 | 0,25-2 | 1 unité | 15 | 12-18 |
| Quinupristine Dalfopristine | 0,5 | 0,25-1 | 15 | 24 | 21-27 |
| Rifampicine | 0,008 | 0,004-0,015 | 5 | 33 | 30-36 |
| Tédizolide | 0,5 | 0,25-1 | - | - | - |
| Teicoplanine | 0,5 | 0,25-1 | | | |
| Télavancine | 0,06 | 0,03-0,25 | - | - | - |
| Tétracycline | 0,25-0,5 | 0,12-1 | 30 | 27 | 23-31 |
| Tigécycline | 0,06-0,12 | 0,03-0,25 | 15 | 22 | 19-25 |
| Tobramycine | 0,25-0,5 | 0,12-1 | 10 | 23 | 20-26 |
| Triméthoprime | 2 | 1-4 | 5 | 25 | 22-28 |
| Triméthoprime Sulfaméthoxazole | <0,5/9,5 | - | 1,25-23,75 | 29 | 26-32 |
| Vancomycine | 1 | 0,5-2 | | | |

Note : *E. coli* ATCC 35218 peut être utilisé pour le contrôle de qualité de l'inhibiteur.
* Pour la mesure de la CMI, la concentration de l'acide clavulanique est de 2 mg/L.

1.3.2. *Streptococcus pneumoniae* ATCC 49619 (NCTC 12977 ; CIP 104340). (Souche de sensibilité intermédiaire à la pénicilline)

| Antibiotiques | CMI (mg/L) | | Charge du disque | Diamètres d'inhibition (mm) | |
|--------------------------------|-------------------|---------------------|------------------|-----------------------------|---------------------|
| | Cible | Limites acceptables | | Cible | Limites acceptables |
| Amoxicilline | 0,06 | 0,03-0,12 | - | - | - |
| Ampicilline | 0,12 | 0,06-0,25 | 2 | 28 | 25-31 |
| Azithromycine | 0,12 | 0,06-0,25 | - | - | - |
| Céfaclor | 2 | 1-4 | 30 | 28 | 25-31 |
| Céfépime | 0,06-0,12 | 0,03-0,25 | 30 | 34 | 31-37 |
| Céfotaxime | 0,06 | 0,03-0,12 | 5 | 31 | 28-34 |
| Cefpodoxime | 0,06 | 0,03-0,12 | 10 | 32 | 29-35 |
| Ceftaroline | 0,015 | 0,008-0,03 | - | - | - |
| Ceftobiprole | 0,015 | 0,004-0,03 | - | - | - |
| Ceftriaxone | 0,06 | 0,03-0,12 | 30 | 35 | 32-38 |
| Céfuroxime | 0,5 | 0,25-1 | 30 | 31 | 28-34 |
| Chloramphénicol | 4 | 2-8 | 30 | 27 | 24-30 |
| Ciprofloxacine | - | - | 5 | 25 | 22-28 |
| Clarithromycine | 0,06 | 0,03-0,12 | - | - | - |
| Clindamycine | 0,06 | 0,03-0,12 | 2 | 25 | 22-28 |
| Dalbavancine | 0,016 | 0,008-0,03 | - | - | - |
| Daptomycine | 0,12-0,25 | 0,06-0,5 | - | - | - |
| Doripénème | 0,06 | 0,03-0,12 | 10 | 34 | 31-37 |
| Doxycycline | 0,03-0,06 | 0,015-0,12 | - | - | - |
| Ertapénème | 0,06-0,12 | 0,03-0,25 | 10 | 31 | 28-34 |
| Erythromycine | 0,06 | 0,03-0,12 | 15 | 29 | 26-32 |
| Imipénème | 0,06 | 0,03-0,12 | 10 | 38 | 34-42 |
| Lévofloxacine | 1 | 0,5-2 | 5 | 24 | 21-27 |
| Linézolide | 0,5-1 | 0,25-2 | 10 | 26 | 23-29 |
| Méropénème | 0,12 | 0,06-0,25 | 10 | 34 | 30-38 |
| Minocycline | - | - | 30 | 28 | 25-31 |
| Moxifloxacine | 0,12 | 0,06-0,25 | 5 | 27 | 24-30 |
| Nitrofurantoïne | 8 | 4-16 | 100 | 28 | 25-31 |
| Norfloxacine | 4 | 2-8 | 10 | 21 | 18-24 |
| Ofloxacine | 2 | 1-4 | 5 | 21 | 18-24 |
| Oritavancine | 0,002 | 0,001-0,004 | - | - | - |
| Oxacilline* | - | - | 1 | 11 | 8-14 |
| Pénicilline G | 0,5 | 0,25-1 | 1 unité | 19 | 16-22 |
| Rifampicine | 0,03 | 0,015-0,06 | 5 | 29 | 26-32 |
| Télizolide | 0,25 | 0,125-0,5 | - | - | - |
| Teicoplanine | - | - | 30 | 21 | 18-24 |
| Télithromycine | 0,008-0,015 | 0,004-0,03 | 15 | 30 | 27-33 |
| Tétracycline | 0,12-0,25 | 0,06-0,5 | 30 | 31 | 28-34 |
| Tigécycline | 0,03-0,06 | 0,015-0,12 | 15 | 27 | 24-30 |
| Triméthoprime sulfaméthoxazole | 0,25/4,75-0,5/9,5 | 0,12/2,4-1/19 | 1,25/23,75 | 23 | 20-26 |
| Vancomycine | 0,25 | 0,12-0,5 | 5 | 20 | 17-23 |

* *S. aureus* ATCC 29213 peut être utilisé pour le contrôle de qualité du disque d'oxacilline (cible 22mm - limites acceptables : 19-25 mm).

1.3.3. *Enterococcus faecalis* ATCC 29212 (NCTC 12697 ; CIP 103214)

| Antibiotiques | CMI (mg/L) | | Charge du disque | Diamètres d'inhibition (mm) | |
|------------------------------|------------|---------------------|------------------------|-----------------------------|---------------------|
| | Cible | Limites acceptables | | Cible | Limites acceptables |
| Ampicilline | 1 | 0,5-2 | 2 | 18 | 15-21 |
| Ciprofloxacine | 0,5-1 | 0,25-2 | 5 | 22 | 19-25 |
| Gentamicine | 8 | 4-16 | 30 ¹ | 15 | 12-18 |
| Imipénème | 1 | 0,5-2 | 10 | 27 | 24-30 |
| Lévofloxacine | 0,5-1 | 0,25-2 | 5 | 22 | 19-25 |
| Linézolide | 2 | 1-4 | 10 | 22 | 19-25 |
| Nitrofuranes | 8 | 4-16 | 100 | 21 | 18-24 |
| Norfloxacine | 4 | 2-8 | 10 | 19 | 16-22 |
| Quinupristine dalfopristine | 4 | 2-8 | 15 | 14 | 11-17 |
| Streptomycine | - | - | 300¹ | 17 | 14-20 |
| Teicoplanine | 0,5 | 0,25-1 | 30 | 18 | 15-21 |
| Tigécycline | 0,06 | 0,03-0,12 | 15 | 23 | 20-26 |
| Triméthoprim | 0,25 | 0,12-0,5 | 5 | 28 | 24-32 |
| Timéthoprim-sulfaméthoxazole | <0,5/9,5 | - | 1,25/23,75 | 30 | 26-34 |
| Vancomycine | 2 | 1-4 | 5 | 13 | 10-16 |

¹Disque pour le dépistage de la résistance haut niveau aux aminosides chez les entérocoques.

1.3.4. *Haemophilus influenzae* ATCC 49766 (NCTC 12975, CIP 103570, DSM 11970, CCUG 29539)

| Antibiotiques | CMI (mg/L) | | Charge du disque | Diamètres d'inhibition (mm) | |
|--|------------|---------------------|------------------|-----------------------------|---------------------|
| | Cible | Limites acceptables | | Cible | Limites acceptables |
| Acide nalidixique | - | - | 30 | 30 | 27-33 |
| Amoxicilline-acide clavulanique ^{1,2} | 0,25 | 0,125-0,5 | 2-1 | 20 | 17-23 |
| Amoxicilline | 0,25 | 0,125-0,5 | - | - | - |
| Ampicilline | 0,125 | 0,06-0,25 | 2 | 22 | 19-25 |
| Ampicilline-sulbactam ^{1,3} | 0,125 | 0,06-0,25 | - | - | - |
| Azithromycine | 1 | 0,5-2 | - | - | - |
| Céfépime | 0,06 | 0,03-0,125 | 30 | 33 | 30-36 |
| Céfixime | 0,03 | 0,016-0,06 | 5 | 32 | 29-35 |
| Céfotaxime | 0,008 | 0,004-0,016 | 5 | 33 | 29-37 |
| Cefpodoxime | 0,06 | 0,03-0,125 | 10 | 33 | 30-36 |
| Ceftaroline | 0,008 | 0,004-0,016 | 5 | - | - |
| Ceftibutène | 0,03 | 0,016-0,06 | 30 | 34 | 31-37 |
| Ceftriaxone | 0,004 | 0,002-0,008 | 30 | 38 | 34-42 |
| Céfuroxime | 0,5 | 0,25-1 | 30 | 30 | 26-34 |
| Chloramphénicol | 0,5 | 0,25-1 | 30 | 34 | 31-37 |
| Ciprofloxacine | 0,008 | 0,004-0,016 | 5 | 36 | 32-40 |
| Clarithromycine | 8 | 4-16 | - | - | - |
| Doripénème | 0,125 | 0,06-0,25 | 10 | 29 | 26-32 |
| Doxycycline | 0,5 | 0,25-1 | - | - | - |
| Ertapénème | 0,003 | 0,016-0,06 | 10 | 30 | 27-33 |
| Erythromycine | 4 | 2-8 | 15 | 13 | 10-16 |
| Imipénème | 0,5 | 0,25-1 | 10 | 27 | 24-30 |
| Lévofloxacine | 0,016 | 0,008-0,03 | 5 | 35 | 31-39 |
| Méropénème | 0,06 | 0,03-0,125 | 10 | 31 | 27-35 |
| Minocycline | 0,25 | 0,125-0,5 | 30 | 29 | 26-32 |
| Moxifloxacine | 0,016 | 0,008-0,03 | 5 | 33 | 30-36 |
| Ofloxacine | 0,03 | 0,016-0,06 | 5 | 34 | 31-37 |
| Pénicilline G | - | - | 1 unité | 18 | 15-21 |
| Rifampicine | 0,5 | 0,25-1 | 5 | 24 | 21-27 |
| Roxithromycine | 8 | 4-16 | - | - | - |
| Télithomycine | 2 | 1-4 | 15 | 17 | 14-20 |
| Tétracycline | 0,5 | 0,25-1 | 30 | 31 | 28-34 |
| Triméthoprim-sulfaméthoxazole | 0,03 | 0,016-0,06 | 1,25/23,75 | 31 | 27-35 |

¹ *E. coli* ATCC 35218 peut être utilisé pour le contrôle de qualité de l'inhibiteur.

² Pour la mesure de la CMI, la concentration de l'acide clavulanique est de 2 mg/L.

³ Pour la mesure de la CMI, la concentration du sulbactam est de 4 mg/L.

1.3.5. *Campylobacter jejuni* ATCC 33560 (NCTC 11351 ; CIP702)

| Antibiotiques | CMI (mg/L) | | Charge du disque | Diamètres d'inhibition (mm) | |
|--|------------|---------------------|------------------|-----------------------------|---------------------|
| | Cible | Limites acceptables | | Cible | Limites acceptables |
| Ampicilline* | 2 | 1-4 | 10 | 27 | 23-31 |
| Amoxicilline-acide clavulanique ^{1,2} | 0,5 | 0,25-1 | 20/10 | 37 | 33-41 |
| Gentamicine | EP | EP | 10 | EP | EP |
| Ciprofloxacine | EP | EP | 5 | 38 | 34-42 |
| Erythromycine | EP | EP | 15 | 31 | 27-35 |
| Tétracycline | EP | EP | 30 | 34 | 30-38 |

1.3.6. *Helicobacter pylori* CCUG 17874²

| Antibiotiques | CMI (mg/L) | |
|-----------------|------------|---------------------|
| | Cible | Limites acceptables |
| Clarithromycine | 0,025 | 0,012-0,05 |
| Lévofloxacine | 0,125 | 0,06-0,25 |
| Rifampicine | 0,125 | 0,06-0,25 |
| Tétracycline | 0,06 | 0,03-0,125 |

¹ Pour la mesure de la CMI, la concentration de l'acide clavulanique est de 2 mg/L.

² Proposition du Centre National de Référence des *Campylobacter*.

* Recommandations spécifiques CA-SFM sur proposition du Groupe d'Etude Français des *Helicobacter*.

1.3.7. *Escherichia coli* ATCC 25922 (NCTC 12241 ; CIP 76.24)

| Antibiotiques | CMI (mg/L) | | Charge du disque | Diamètres d'inhibition (mm) | |
|--|-------------|---------------------|------------------|-----------------------------|---------------------|
| | Cible | Limites acceptables | | Cible | Limites acceptables |
| Acide nalidixique | 2 | 1-4 | 30 | 25 | 22-28 |
| Amikacine | 1-2 | 0,5-4 | 30 | 22-23 | 19-26 |
| Amoxicilline | 4 | 2-8 | 20 | 21 | 18-24 |
| Amoxicilline-acide clavulanique^{1,4} | 4 | 2-8 | 20/10 | 21 | 18-24 |
| Ampicilline | 4 | 2-8 | 10 | 18-19 | 15-22 |
| Ampicilline-sulbactam^{2,4} | 2 | 1-4 | 10/10 | 21-22 | 19-24 |
| Aztréonam | 0,12 | 0,06-0,25 | 30 | 32 | 28-36 |
| Céfadroxl | | | 30 | 17 | 14-20 |
| Céfalexine | 8 | 4-16 | 30 | 18 | 15-21 |
| Céfépime | 0,03-0,06 | 0,015-0,12 | 30 | 34 | 31-37 |
| Céfixime | 0,5 | 0,25-1 | 5 | 25 | 23-27 |
| Céfotaxime | 0,06 | 0,03-0,12 | 5 | 28 | 25-31 |
| Céfoxitine | 4 | 2-8 | 30 | 26 | 23-29 |
| Cefpodoxime | 0,5 | 0,25-1 | 10 | 25-26 | 23-28 |
| Ceftaroline | 0,06 | 0,03-0,12 | 5 | 27 | 24-30 |
| Ceftazidime | 0,12-0,25 | 0,06-0,5 | 10 | 26 | 23-29 |
| Ceftibutene | 0,25 | 0,12-0,5 | 30 | 31 | 27-35 |
| Ceftobiprole | 0,06 | 0,03-0,125 | 5 | 28 | 25-31 |
| Ceftolozane-tazobactam^{3,5} | 0,25 | 0,125-0,5 | 30/10 | 28 | 24-32 |
| Ceftriaxone | 0,06 | 0,03-0,12 | 30 | 32 | 29-35 |
| Céfuroxime | 4 | 2-8 | 30 | 23 | 20-26 |
| Chloramphénicol | 4 | 2-8 | 30 | 24 | 21-27 |
| Ciprofloxacine | 0,008 | 0,004-0,015 | 5 | 35 | 30-40 |
| Colistine | 0,5-1 | 0,25-2 | - | - | - |
| Doripénème | 0,03 | 0,015-0,06 | 10 | 31 | 27-35 |
| Ertapénème | 0,008 | 0,004-0,015 | 10 | 32-33 | 29-36 |
| Fosfomycine | 1 | 0,5-2 | - | - | - |
| Gentamicine | 0,5 | 0,25-1 | 10 | 23 | 19-26 |
| Imipénème | 0,12 | 0,06-0,25 | 10 | 29 | 26-32 |
| Lévofloxacine | 0,015-0,03 | 0,008-0,06 | 5 | 33 | 29-37 |
| Mécillina | 0,06-0,12 | 0,03-0,25 | 10 | 27 | 24-30 |
| Méropénème | 0,015-0,03 | 0,008-0,06 | 10 | 31 | 28-34 |
| Moxifloxacine | 0,016-0,03 | 0,0008-0,006 | 5 | 31-32 | 28-35 |
| Nétilmicine | | <0,5-1 | 10 | 21 | 18-24 |
| Nitrofurane | 8 | 4-16 | 100 | 20 | 17-23 |
| Norfloxacine | 0,06 | 0,03-0,12 | 10 | 32 | 28-35 |
| Ofloxacine | 0,03-0,06 | 0,015-0,12 | 5 | 31 | 29-33 |
| Péfloxacine | - | - | 5 | 29 | 26-32 |
| Pipéracilline | 2 | 1-4 | 30 | 24 | 21-27 |

¹ Pour la mesure de la CMI, la concentration de l'acide clavulanique est de 2 mg/L.

² Pour la mesure de la CMI, la concentration du sulbactam est de 4 mg/L.

³ Pour la mesure de la CMI, la concentration du tazobactam est de 4 mg/L.

⁴ *E. coli* ATCC 35218 (producteur de bêta-lactamase TEM-1) peut être utilisé pour le contrôle de l'inhibiteur.

⁵ *E. coli* ATCC 35218 ou *K pneumoniae* ATCC 700603 peuvent être utilisés pour le contrôle de l'inhibiteur.

Escherichia coli ATCC 25922 (suite)*

| Antibiotiques (suite) | CMI (mg/L) | | Charge du disque | Diamètres d'inhibition (mm) | |
|--|------------|---------------------|------------------|-----------------------------|---------------------|
| | Cible | Limites acceptables | | Cible | Limites acceptables |
| Pipéracilline-tazobactam^{3,4} | 2 | 1-4 | 30/6 | 24 | 21-27 |
| Ticarcilline | 8 | 4-16 | 75 | 27 | 24-30 |
| Ticarcilline-acide clavulanique^{1,4} | 8 | 4-16 | 75/10 | 27 | 24-30 |
| Tigécycline | 0,12 | 0,03-0,25 | 15 | 24 | 20-27 |
| Tobramycine | 0,5 | 0,25-1 | 10 | 22 | 18-26 |
| Triméthoprime | 1 | 0,5-2 | 5 | 24-25 | 21-28 |
| Triméthoprime - sulfaméthoxazole | <0,5/9,5 | - | 1,25/23,75 | 26 | 23-29 |

¹ Pour la mesure de la CMI, la concentration de l'acide clavulanique est de 2 mg/L.

² Pour la mesure de la CMI, la concentration du sulbactam est de 4 mg/L.

³ Pour la mesure de la CMI, la concentration du tazobactam est de 4 mg/L.

⁴ *E. coli* ATCC 35218 (producteur de bêta-lactamase TEM-1) peut être utilisé pour le contrôle de l'inhibiteur.

⁵ *E. coli* ATCC 35218 ou *K pneumoniae* ATCC 700603 peuvent être utilisés pour le contrôle de l'inhibiteur.

1.3.8. *Pseudomonas aeruginosa* ATCC 27853 (NCTC 12903 ; CIP 76110)

| Antibiotiques | CMI (mg/L) | | Charge du disque | Diamètres d'inhibition (mm) | |
|--|------------|---------------------|------------------|-----------------------------|---------------------|
| | Cible | Limites acceptables | | Cible | Limites acceptables |
| Amikacine | 2 | 1-4 | 30 | 22 | 18-26 |
| Aztréonam | 4 | 2-8 | 30 | 26 | 23-29 |
| Céfépime | 1-2 | 0,5-4 | 30 | 27 | 24-30 |
| Ceftazidime | 2 | 1-4 | 10 | 24 | 21-27 |
| Ceftolozane-tazobactam^{1,3} | 0,5 | 0,25-1 | 30/10 | 28 | 25-31 |
| Ciprofloxacine | 0,5 | 0,25-1 | 5 | 29 | 25-33 |
| Colistine | 1-2 | 0,5-4 | - | - | - |
| Doripénème | 0,25 | 0,12-0,5 | 10 | 31-32 | 28-35 |
| Fosfomycine | 4 | 2-8 | - | - | - |
| Gentamicine | 1 | 0,5-2 | 10 | 20 | 17-23 |
| Imipénème | 2 | 1-4 | 10 | 24 | 20-28 |
| Lévofloxacine | 1-2 | 0,5-4 | 5 | 22-23 | 19-26 |
| Méropénème | 0,5 | 0,25-1 | 10 | 30 | 27-33 |
| Netilmicine | 2 | 0,5-8 | 10 | 18 | 15-21 |
| Pipéracilline | 2-4 | 1-8 | - | - | - |
| Pipéracilline-tazobactam^{1,4} | 2-4 | 1-8 | 30/6 | 26 | 23-29 |
| Ticarcilline | 16 | 8-32 | - | - | - |
| Ticarcilline-acide clavulanique^{2,4} | 16 | 8-32 | 75/10 | 24 | 20-28 |
| Tobramycine | 0,5 | 0,25-1 | 10 | 23 | 20-26 |

¹ Pour la mesure de la CMI, la concentration du tazobactam est de 4 mg/L.

² Pour la mesure de la CMI, la concentration de l'acide clavulanique est de 2 mg/L.

³ *E. coli* ATCC 35218 ou *K pneumoniae* ATCC 700603 peuvent être utilisés pour le contrôle de l'inhibiteur.

⁴ *E. coli* ATCC 35218 (producteur de bêta-lactamase TEM-1) peut être utilisé pour le contrôle de l'inhibiteur.

1.3.9. *Escherichia coli* ATCC 35218 (NCTC 11954 ; CIP 102181)*

producteur de bêta-lactamases type TEM-1 (non BLSE)

| Antibiotiques | CMI (mg/L) | | Charge du disque | Diamètres d'inhibition (mm) | |
|--|--------------|---------------------|------------------|-----------------------------|---------------------|
| | Cible | Limites acceptables | | Cible | Limites acceptables |
| Amoxicilline - acide clavulanique¹ | 8-16 | 4-32 | 20/10 | 20 | 17-22 |
| Ampicilline | - | - | 10 | 6 | - |
| Ampicilline-sulbactam² | 32-64 | 16-128 | 10/10 | 16 | 13-19 |
| Ceftolozane-tazobactam^{3,4} | 0,125 | 0,06-0,25 | 30/10 | 28 | 25-31 |
| Pipéracilline | - | - | 30 | 12 | 9-15 |
| Pipéracilline - tazobactam³ | 1 | 0,5-2 | 30/6 | 24 | 21-27 |
| Ticarcilline-acide clavulanique¹ | 16 | 8-32 | 75/10 | 23 | 21-25 |

¹ Pour la mesure de la CMI, la concentration de l'acide clavulanique est de 2 mg/L.

² Pour la mesure de la CMI, la concentration du sulbactam est de 4 mg/L.

³ Pour la mesure de la CMI, la concentration du tazobactam est de 4 mg/L.

⁴ *E. coli* ATCC 35218 ou *K pneumoniae* ATCC 700603 peuvent être utilisés pour le contrôle de l'inhibiteur.

1.3.10. *Klebsiella pneumoniae* ATCC 700603 (NCTC 13368)

producteur de BLSE, SHV-18

| Antibiotiques | CMI (mg/L) | | Charge du disque | Diamètres d'inhibition (mm) | |
|---|------------|---------------------|------------------|-----------------------------|---------------------|
| | Cible | Limites acceptables | | Interprétation | Limites acceptables |
| Aztréonam | | | 30 | R | 9-17 |
| Céfotaxime | | | 5 | I ou R | 12-18 |
| Cefpodoxime | | | 10 | R | 9-16 |
| Ceftazidime | | | 10 | I ou R | 6-12 |
| Ceftolozane-tazobactam^{1,2} | 1 | 0,5-2 | 30/10 | 21 | 17-25 |
| Ceftriaxone | | | 30 | I ou R | 16-22 |

Pour la mesure de la CMI, la concentration du tazobactam est de 4 mg/L.

² *E. coli* ATCC 35218 ou *K pneumoniae* ATCC 700603 peuvent être utilisés pour le contrôle de l'inhibiteur.

1.3.11. *Staphylococcus aureus* NCTC 12493

SARM, *mecA*⁺

| Antibiotiques | Charge du disque | Diamètres d'inhibition (mm) | |
|---------------|------------------|-----------------------------|---------------------|
| | | Interprétation | Limites acceptables |
| Céfoxitine | 30 | R | 14-20 |

1.3.12. *Enterococcus faecalis* ATCC 51299, NCTC 13379, CIP 104676

Résistant haut niveau à la gentamicine

Vancomycine R, *VanB*⁺

| Antibiotiques | Charge du disque | Diamètres d'inhibition (mm) | |
|----------------------|------------------|-----------------------------|---------------------|
| | | Interprétation | Limites acceptables |
| Gentamicine | 30 | R | 6 |
| Streptomycine | 300 | R | EP |
| Teicoplanine | 30 | S | 16-20 |
| Vancomycine | 5 | R | 6-12 |

1.3.13. *Haemophilus influenzae* ATCC 49247, NCTC 12699, CIP 104604

Bêta-lactamase négatif, ampicilline R (BLNAR)

| Antibiotiques | Charge du disque | Diamètres d'inhibition (mm) | |
|---------------|------------------|-----------------------------|---------------------|
| | | Interprétation | Limites acceptables |
| Ampicilline | 2 | R | 6-12 |
| Pénicilline G | 1 unité | R | 6-9 |

2. RESISTANCES NATURELLES AUX ANTIBIOTIQUES DES PRINCIPALES ESPECES BACTERIENNES D'INTERET MEDICAL

La résistance naturelle est caractéristique d'une espèce bactérienne. Elle délimite le spectre naturel de l'antibiotique et constitue une aide à l'identification. La résistance naturelle se traduit habituellement par des CMI supérieures à la valeur critique basse de concentration (c) de l'antibiotique concerné. Les quelques souches apparemment sensibles aux antibiotiques auxquels l'espèce est naturellement résistante devraient donc être interprétées « R ».

2.1. Bacilles à Gram négatif non exigeants

Pénicilline G, oxacilline, macrolides, kétolides, lincosamides, streptogramines, acide fusidique, glycopeptides, oxazolidinones, lipopeptides.

2.1.1. Entérobactéries

Tableau IV – Résistance naturelle chez les entérobactéries.

| Espèces | AM | AMC | TIC/ PIP | C1G | FOX | MA | CXM | GM | TOB | TET | COL | FT |
|--------------------------------|----|-----|-------------|-----|-----|----|-----|----|-----|-----|-----|----|
| <i>Klebsiella spp.</i> | R | | R | | | | | | | | | |
| <i>E. hermanii</i> | R | | R | | | | | | | | | |
| <i>C. koseri</i> | R | | R | | | | | | | | | |
| <i>C. freundii</i> | R | R | | R | R | | | | | | | |
| <i>E. cloacae</i> | R | R | | R | R | | | | | | | |
| <i>E. aerogenes</i> | R | R | | R | R | | | | | | | |
| <i>H. alvei</i> | R | R | | R | | | | | | | | |
| <i>S. marcescens</i> | R | R | | R | | R | R | | R | | R | |
| <i>P. mirabilis</i> | | | | | | | | | | R | R | R |
| <i>P. vulgaris, P. penneri</i> | R | | | R | | R | R | | | R | R | R |
| <i>M. morgani</i> | R | R | | R | | | R | | | R | R | R |
| <i>P. stuartii</i> | R | R | | R | | | | R | | R | R | R |
| <i>P. rettgeri</i> | R | R | | R | | | | | | R | R | R |
| <i>Y. enterocolitica</i> | R | R | R | R | R | R | R | | | | | |

R : résistance naturelle

AM : aminopénicillines ; AMC : amoxicilline + acide clavulanique ; TIC : ticarcilline ; PIP : pipéracilline

C1G : céphalosporines de 1^{ère} génération ; FOX : céfoxitine ; MA : céfamandole ; CXM : céfuroxime ;

GM : gentamicine ; TOB : tobramycine ; TET : tétracyclines y compris la tigécycline ; COL : colistine, polymyxine B ;

FT : nitrofuranes.

2.1.2. Aeromonas

Aminopénicillines (sauf *Aeromonas trota*), céphalosporines de 1^{ère} et de 2^{ème} génération (sauf *Aeromonas veronii*), ertapénème.

2.1.3. Bacilles à Gram négatif non fermentaires

Tableau V – Résistance naturelle chez les bacilles à Gram négatif non fermentaires.

| Espèces | TIC | TCC | PIP | CTX | CAZ | IPM | QUI | C | TMP | FOS | COL |
|---------------------------|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|---|-----|-----|-----|
| <i>S. maltophilia</i> | R | | R | R | | R | | | R | R | |
| <i>B. cepacia</i> | R | | | | | R | R | R | R | R | R |
| <i>A. denitrificans</i> | | | | R | | | | | | | |
| <i>C. meningosepticum</i> | R | R | R | R | R | R | R | | | | R |
| <i>O. anthropi</i> | R | R | R | R | R | | | | | | |

R : résistance naturelle

TIC : ticarcilline ; TCC : ticarcilline + ac. clavulanique ; PIP : pipéracilline ; CTX : céfotaxime ; CAZ : ceftazidime ;

IPM : imipénème ; QUI : quinolones ; C : chloramphénicol ; TMP : triméthoprime ; FOS : fosfomycine ;

COL : colistine, polymyxine B.

Pseudomonas aeruginosa : aminopénicillines, céphalosporines 1^{ère} et 2^{ème} génération, céfixime, céfuroxime, céfotaxime, ceftriaxone, ertapénème, kanamycine, tétracyclines, chloramphénicol, triméthoprime, quinolones.
Acinetobacter baumannii, *Acinetobacter calcoaceticus* : aminopénicillines, aztréonam, céphalosporines 1^{ère} et 2^{ème} génération, ertapénème, fosfomycine, triméthoprime, furanes.

S. maltophilia

La résistance intrinsèque aux aminosides est observée uniquement après incubation à 30°C. Interpréter I, un résultat S obtenu après incubation à 37° C.

Autres bacilles à Gram négatif non fermentaires : aminopénicillines, céphalosporines 1^{ère} et 2^{ème} génération, ertapénème. Voir aussi le tableau V.

2. 2. Bacilles à Gram négatif exigeants

Haemophilus : macrolides (cycle à 16 atomes : spiramycine, josamycine, midécamycine), lincosamides.

Campylobacter : aztréonam, novobiocine, streptogramines, triméthoprime, glycopeptides.

Campylobacter jejuni, *Campylobacter coli* et *Campylobacter lari* : céphalosporines de 1^{ère} génération.

Campylobacter fetus et *Campylobacter lari* : quinolones.

2. 3. Coques à Gram positif

Mécillina, aztréonam, quinolones, colistine.

Staphylococcus saprophyticus : fosfomycine, novobiocine.

Staphylococcus cohnii et *Staphylococcus xylosus* : novobiocine, lincomycine.

Micrococcus : furanes.

Streptococcus (dont *Streptococcus pneumoniae*) : aminoglycosides (bas niveau), péfloxacin.

Enterococcus : oxacilline, céphalosporines, ertapénème, aminosides (bas niveau), péfloxacin, sulfamides.

Enterococcus faecalis, *E. gallinarum*, *E. casseliflavus*, *E. avium* : lincosamides, streptogramines A.

Enterococcus gallinarum - *Enterococcus casseliflavus* / *flavescens* : vancomycine.

Pediococcus – *Leuconostoc* : glycopeptides.

2. 4. Bacilles à Gram positif

Mécillina, aztréonam, colistine, polymyxine B, quinolones.

Listeria monocytogenes : oxacilline, céphalosporines, lincosamides, fosfomycine, fluoroquinolones (bas niveau).

Erysipelothrix rhusiopathiae : glycopeptides.

Corynebacterium urealyticum - *Corynebacterium jeikeium* : bêta-lactamines, aminosides, macrolides, lincosamides, sulfamides.

Rhodococcus equi : streptogramines, lincosamides.

Bacillus cereus : pénicilline G, amino- et carboxy- pénicillines, céphalosporines.

Nocardia asteroides – *Nocardia farcinica* : triméthoprime, vancomycine, rifampicine, fluoroquinolones.

Lactobacillus : sulfamides.

Lactobacillus hétérofermentaires : glycopeptides.

2. 5. Coques à Gram négatif

Neisseria : triméthoprime, glycopeptides.

Neisseria meningitidis - *Neisseria gonorrhoeae* : lincosamides, colistine, polymyxine B.

Moraxella catarrhalis : lincosamides, triméthoprime.

Moraxella : triméthoprime.

2. 6. Bactéries anaérobies strictes

Aminosides, aztréonam (sauf *Fusobacterium*), triméthoprime, quinolones.

Bacteroides du groupe *fragilis* : aminopénicillines, céphalosporines 1^{ère} génération, céfamandole, céfuroxime, colistine, polymyxine B, glycopeptides, fosfomycine.

Prevotella : glycopeptides, fosfomycine.

Porphyromonas : fosfomycine, colistine, polymyxine B.

Fusobacterium : macrolides (bas niveau) .

Fusobacterium varium - *Fusobacterium mortiferum* : rifampicine.

Clostridium - Eubacterium – Peptostreptococcus : colistine, polymyxine B, fosfomycine.

Clostridium difficile : céphalosporines.

Clostridium innocuum : vancomycine (bas niveau).

Actinomyces – Propionibacterium : céphalosporines 1^{ère} génération, nitroimidazoles, ornidazole.

Mobiluncus : nitroimidazoles.

Veillonella : macrolides (bas niveau), glycopeptides.

3. CONCENTRATIONS CRITIQUES PK/PD, NON RELIÉES À UNE ESPECE

Ces concentrations critiques ne doivent pas être utilisées quand il existe des concentrations critiques d'espèces, telles que des valeurs chiffrées dans les tableaux, ou lorsqu'apparaît "-".

A défaut de diamètres critiques en 2014, il est possible de se référer aux diamètres critiques non reliés à une espèce proposés dans le CASFM 2013 (inoculum CASFM 2013), la mesure de la CMI étant cependant toujours recommandée dans les infections sévères.

| Pénicillines | Concentrations critiques (mg/L) | | Les concentrations critiques PK/PD sont fondées sur les posologies suivantes |
|-----------------------------------|---------------------------------|-----|--|
| | S ≤ | R > | |
| Benzylpénicilline (pénicilline G) | 0,25 | 2 | Les concentrations critiques non spécifiques S/I et I/R sont fondées sur des posologies de 600 mg x 4 (2,4 g/j) et 2,4 g x 4 (14,4 g/j), respectivement. |
| Ampicilline | 2 | 8 | Les concentrations critiques non spécifiques sont fondées sur des posologies d'au moins 0,5 g x 3-4 (1,5-2 g/j) |
| Ampicilline-sulbactam | 2 | 8 | En préparation |
| Amoxicilline | 2 | 8 | Les concentrations critiques non spécifiques sont fondées sur des posologies d'au moins 0,5 g x 3-4 (1,5-2 g/j) |
| Amoxicilline-acide clavulanique | 2 | 8 | En préparation |
| Pipéracilline | 4 | 16 | |
| Pipéracilline-tazobactam | 4 | 16 | Les concentrations critiques s'appliquent pour des posologies de pipéracilline-tazobactam de 4 g x 3 |
| Ticarcilline | 8 | 16 | |
| Ticarcilline-acide clavulanique | 8 | 16 | |
| | | | |
| Phénoxy méthylpénicilline | EPI | EPI | |
| | | | |
| Oxacilline | EPI | EPI | |
| Cloxacilline | EPI | EPI | |
| Dicloxacilline | EPI | EPI | |
| Flucloxacilline | EPI | EPI | |
| | | | |
| Mecillinam | EPI | EPI | |

| Céphalosporines | Concentrations critiques (mg/L) | | Les concentrations critiques PK/PD sont fondées sur les posologies suivantes |
|------------------------|---------------------------------|-----|--|
| | S ≤ | R > | |
| Céfaclor | EPI | EPI | |
| Céfadroxil | EPI | EPI | |
| Céfalexine | EPI | EPI | |
| Céfazoline | 1 | 2 | En préparation. |
| Céfépime | 4 | 8 | Les concentrations critiques s'appliquent pour une dose intraveineuse quotidienne d'au moins 2 g x 2 et une forte dose d'au moins 2g x 3. |
| Céfixime | EPI | EPI | |
| Céfotaxime | 1 | 2 | Les concentrations critiques s'appliquent pour une dose intraveineuse quotidienne d' 1 g x 3 et une forte dose d'au moins 2g x 3. |
| Céfoxitine | EPI | EPI | |
| Cefpodoxime | EPI | EPI | |
| Ceftaroline | 0,5 | 0,5 | Basé sur une cible PK/PD pour les bactéries à Gram négatif. Les concentrations critiques s'appliquent pour une perfusion quotidienne d'1h de 600 mg x 2. |
| Ceftobiprole | 4 | 4 | Les concentrations critiques s'appliquent pour une dose intraveineuse quotidienne de 500 mg x 3. |
| Ceftolozane-tazobactam | 4 | 4 | Les concentrations critiques sont établies à partir du Ceftolozane. Pour évaluer la sensibilité, la concentration du tazobactam est fixée à 4 mg/L. |
| Ceftazidime | 4 | 8 | Les concentrations critiques s'appliquent pour une dose intraveineuse quotidienne d'1g x 3 et une forte dose d'au moins 2 g x 3. |
| Ceftibuten | EPI | EPI | |
| Ceftriaxone | 1 | 2 | Les concentrations critiques s'appliquent pour une dose intraveineuse quotidienne de 1 g x 1 et une forte dose d'au moins 2 g x 1. |
| Céfuroxime iv | 4 | 8 | Les concentrations critiques s'appliquent pour une dose intraveineuse quotidienne de 750 mg x 3 et une forte dose d'au moins 1,5 g x 3. |
| Céfuroxime oral | EPI | EPI | Les concentrations critiques s'appliquent pour une dose intraveineuse quotidienne de 1 g x 1 et une forte dose. |

| Carbapénèmes | Concentrations critiques (mg/L) | | Les concentrations critiques PK/PD sont fondées sur les posologies indiquées |
|--------------|---------------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | |
| Doripénème | 1 | 2 | La concentration critique inférieure correspond au doripénème 500 mg x 3 / j administré en perfusion intraveineuse d'1 heure. La concentration critique supérieure correspond à une posologie de 1000 mg x 3 / j administrée en perfusion intraveineuse de 4h, qui doit être utilisée pour les infections sévères. |
| Ertapénème | 0,5 | 1 | Les concentrations critiques s'appliquent pour l'ertapénème 1000 mg x 1 / j par jour administré en perfusion intraveineuse de 30 min. en dose unique. |
| Imipénème | 2 | 8 | La concentration critique inférieure correspond à l'imipénème 500 mg x 4 / j administré en perfusion intraveineuse de 30 min. La concentration critique supérieure correspond à une posologie de 1g x 4 / j qui doit être utilisée pour les infections sévères. |
| Meropénème | 2 | 8 | Les concentrations critiques s'appliquent pour le méropénème 1000 mg x 3 / J administré en perfusion intraveineuse de 30 min. pour la dose la plus faible. Une posologie de 2g x 3 / j a été prise en compte pour établir la concentration critique supérieure et doit être utilisée pour les infections sévères. |

| Monobactames | Concentrations critiques (mg/L) | | Les concentrations critiques PK/PD sont fondées sur les posologies suivantes (voir section 8 dans les documents justificatifs) |
|--------------|---------------------------------|-----|--|
| | S ≤ | R > | |
| Aztréonam | 4 | 8 | En préparation. |

| Fluoroquinolones | Concentrations critiques (mg/L) | | Les concentrations critiques PK/PD sont fondées sur les posologies suivantes (voir section 8 dans les documents justificatifs) |
|-------------------|---------------------------------|-----|--|
| | S ≤ | R > | |
| Ciprofloxacine | 0,5 | 1 | Les concentrations critiques s'appliquent pour une posologie orale de 500 mg x 2 (ou 250 mg x 2 pour les infections urinaires non compliquées), jusqu'à 750 mg x 2, et une posologie intraveineuse de 400 mg x 2 jusqu'à 400 mg x 3. |
| Lévofloxacine | 1 | 2 | Les concentrations critiques s'appliquent pour une posologie orale de 500 mg x 1 à 500 mg x 2 et une posologie intraveineuse de 500 mg x 1 à 500 mg x 2. |
| Moxifloxacine | 0,5 | 1 | Les concentrations critiques s'appliquent pour une posologie orale et intraveineuse 400 mg x 1. |
| Acide nalidixique | EPI | EPI | |
| Norfloxacine | 0,5 | 1 | Les concentrations critiques s'appliquent pour une posologie orale de 400 mg x 2. |
| Ofloxacine | 0,5 | 1 | Les concentrations critiques s'appliquent pour une posologie orale de 200 mg x 2 à 400 mg x 2 et une posologie intraveineuse de 200 mg x 2 à 400 mg x 2. |

| Aminoglycosides | Concentrations critiques (mg/L) | | Les concentrations critiques PK/PD sont fondées sur les posologies suivantes |
|-----------------|---------------------------------|-----|--|
| | S ≤ | R > | |
| Amikacine | 8 | 16 | Les concentrations critiques s'appliquent pour des posologies intraveineuses d'amikacine de 15 mg/kg/jour. En l'absence de données PK/PD, celles-ci ont été déterminées sur la base de la PK et des concentrations critiques pré-existantes. |
| Gentamicine | 2 | 4 | Les concentrations critiques s'appliquent pour des posologies intraveineuses de gentamicine de 3-4,5 mg/kg/jour. En l'absence de données PK/PD, celles-ci ont été essentiellement déterminées sur la base de la PK et des concentrations critiques pré-existantes. |
| Netilmicine | 2 | 4 | Les concentrations critiques s'appliquent pour des posologies intraveineuses de netilmicine de 4-6 mg/kg/jour. En l'absence de données PK/PD, celles-ci ont été essentiellement déterminées sur la base de la PK et des concentrations critiques pré-existantes. |
| Tobramycine | 2 | 4 | Les concentrations critiques s'appliquent pour des posologies intraveineuses de tobramycine de 3-4,5 mg/kg/jour. En l'absence de données PK/PD, celles-ci ont été essentiellement déterminées sur la base de la PK et des concentrations critiques pré-existantes. |

| Glycopeptides | Concentrations critiques(mg/L) | | Les concentrations critiques PK/PD sont fondées sur les posologies suivantes (voir section 8 dans les documents justificatifs) |
|---------------|--------------------------------|-------|--|
| | S ≤ | R > | |
| Dalbavancine | 0,25 | 0,25 | Pour déterminer la CMI par micro-dilution, le milieu doit être supplémenté avec du polysorbate-80 à la concentration de 0,002%. |
| Oritavancine | 0,125 | 0,125 | Pour déterminer la CMI par micro-dilution, le milieu doit être supplémenté avec du polysorbate-80 à la concentration de 0,002%. Les concentrations critiques PK/PD ont été établies avec <i>S. aureus</i> . Pour <i>S. pyogenes</i> il y a une incertitude concernant la cible PK/PD. |
| Teicoplanine | EPI | EPI | |
| Telavancine | EPI | EPI | |
| Vancomycine | EPI | EPI | |

| Tétracyclines | Concentrations critiques (mg/L) | | Les concentrations critiques PK/PD sont fondées sur les posologies suivantes |
|---------------|---------------------------------|-----|--|
| | S ≤ | R > | |
| Doxycycline | EPI | EPI | |
| Minocycline | EPI | EPI | |
| Tétracycline | EPI | EPI | |
| Tigécycline | 0,25 | 0,5 | Les concentrations critiques s'appliquent pour la tigécycline intraveineuse à la posologie de 100 mg suivie de 50 mg toutes les 12 heures pour les infections de la peau et des tissus mous et des infections intra-abdominales compliquées. |

| Macrolides, lincosamides et streptogramines | Concentrations critiques (mg/L) | | Les concentrations critiques PK/PD sont fondées sur les posologies suivantes (voir section 8 dans les documents justificatifs) |
|---|---------------------------------|-----|--|
| | S ≤ | R > | |
| Azithromycine | EPI | EPI | |
| Clarithromycine | EPI | EPI | |
| Erythromycine | EPI | EPI | |
| Roxithromycine | EPI | EPI | |
| Télithromycine | EPI | EPI | |
| | | | |
| Clindamycine | EPI | EPI | |
| Quinupristine/dalfopristine | EPI | EPI | |

| Divers | Concentrations critiques (mg/L) | | Les concentrations critiques PK/PD sont fondées sur les posologies suivantes |
|--------------------------------|---------------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | |
| Chloramphénicol | EPI | EPI | |
| Colistine | EPI | EPI | |
| Daptomycine | EPI | EPI | |
| Fosfomycine iv | EPI | EPI | |
| Fosfomycine orale | EPI | EPI | |
| Acide fusidique | EPI | EPI | |
| Linézolide | 2 | 4 | Les concentrations critiques s'appliquent pour le linézolide à la posologie orale et intraveineuse de 600 mg x 2. |
| Métronidazole | EPI | EPI | |
| Mupirocine | EPI | EPI | |
| Nitrofurantoïne | EPI | EPI | |
| Rifampicine | EPI | EPI | |
| Spectinomycine | EPI | EPI | |
| Sulfamides | EPI | EPI | |
| Triméthoprime | EPI | EPI | |
| Triméthoprime-sulfaméthoxazole | EPI | EPI | |

4. TABLEAUX DES CONCENTRATIONS CRITIQUES POUR L'INTERPRETATION DES CMI ET DES DIAMÈTRES CRITIQUES DES ZONES D'INHIBITION

NOTES

1. Les tableaux CA-SFM / EUCAST des concentrations critiques cliniques contiennent également les diamètres des zones d'inhibition correspondantes.
2. Les concentrations critiques PK/PD (non reliées à une espèce) sont listées séparément dans les pages précédentes.
3. Les exposants sous forme de chiffres sont relatifs aux concentrations critiques. Les exposants sous forme de lettres sont relatifs aux diamètres critiques.
4. Un diamètre critique exprimé «S ≥ 50 mm» est un diamètre critique arbitrairement choisi «hors échelle» afin de correspondre à des situations de concentrations critiques pour lesquelles les souches sauvages sont catégorisées intermédiaires (c'est à dire qu'il n'existe pas de souches pleinement sensibles).
5. Afin de simplifier les tableaux CA-SFM / EUCAST, la catégorie intermédiaire n'est pas listée. Elle est interprétée comme étant la valeur entre les concentrations critiques S et R. Par exemple, pour des concentrations critiques présentées S ≤ 1 mg/L et R > 8 mg/L, la catégorie intermédiaire est 2-8 (techniquement >1-8). Pour des diamètres critiques présentés S ≥ 22 mm et R < 18 mm, la catégorie intermédiaire est 18-21 mm.
6. Pour les couples *Stenotrophomonas maltophilia* et triméthoprime-sulfaméthoxazole, *S. aureus* et pénicilline G, ainsi que entérocoque et vancomycine, il est important de suivre les instructions de lecture spécifiques nécessaires à une interprétation correcte de la diffusion en milieu gélosé. Des photographies avec des exemples de lecture sont présentées à la fin des tableaux de concentrations critiques correspondants. Pour les instructions de lecture générales et d'autres instructions spécifiques, se référer au Guide de Lecture CA-SFM / EUCAST.
7. Pour céfuroxime et fosfomycine, il existe des concentrations critiques pour les voies orales et intraveineuses.
8. Pour certaines espèces, l'EUCAST ne propose pas encore de données de diamètres critiques et de concentrations critiques. Le CA-SFM / EUCAST propose les données antérieures du CA-SFM, selon la méthodologie du CA-SFM 2013 : gonocoques, méningocoques, bactéries anaérobies et certaines autres espèces pour lesquelles il n'existe pas de diamètre critique.
9. «-» indique qu'il n'est pas recommandé de tester la sensibilité dans la mesure où l'espèce est peu sensible à un traitement avec cet antibiotique.
10. «EPI»: éléments de preuve insuffisants, signifie que les preuves de sensibilité de l'espèce en question manquent pour envisager une utilisation en clinique. Une CMI accompagnée d'un commentaire peut apparaître mais sans catégorisation clinique S ou R.

4. 1. *Enterobacteriaceae*

Méthode par diffusion en milieu gélosé

Milieu de culture : gélose Mueller-Hinton

Inoculum : 0,5 McFarland

Incubation : atmosphère normale, 35±2°C, 20±4H

Contrôle de qualité : *Escherichia coli* ATCC 25922

| Liste standard | Liste complémentaire |
|--|----------------------|
| Ampicilline ou Amoxicilline | Céfuroxime |
| Amoxicilline/acide clavulanique | Aztéonam |
| Ticarcilline | Netilmicine |
| Ticarcilline/acide clavulanique ¹ | Tobramycine |
| Mécillinam | Lévofloxacine |
| Témocilline ¹ | Chloramphénicol |
| Pipéracilline | Tigécycline |
| Pipéracilline/tazobactam | Triméthoprim |
| Cefadroxil ou céfalexine | Colistine |
| Céfoxitine | Azithromycine |
| Céfotaxime ou ceftriaxone | |
| Ceftazidime | |
| Céfépime | |
| Céfixime | |
| Imipénème ou méropénème ou doripénème | |
| Ertapénème | |
| Amikacine | |
| Gentamicine | |
| Acide nalidixique | |
| Ofloxacine ou norfloxacine | |
| Ciprofloxacine | |
| Cotrimoxazole | |
| Nitrofuranes | |
| Fosfomycine | |

¹ Utile pour l'algorithme de détection des carbapénémases

| Pénicillines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---|---------------------------------|-----------------|-----------------------|--------------------------|-----------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| <p>Les Enterobacteriaceae productrices de BLSE sont souvent catégorisées «sensibles» aux pénicillines associées aux inhibiteurs de β-lactamases de classe A (acide clavulanique, tazobactam). Si l'utilisation d'une de ces associations est retenue par le clinicien pour traiter une infection due à une entérobactérie productrice de BLSE, il y a lieu de mesurer la CMI de l'association retenue si l'infection à traiter est autre qu'une infection du tractus urinaire ou un urosepsis.</p> <p>Catégoriser «intermédiaire» l'isolat clinique catégorisé «sensible» à la pipéracilline alors qu'il est catégorisé «résistant» ou «intermédiaire» à la ticarcilline (EUCAST expert rules v. 2.0, règle 9.3 de grade C). Les β-lactamases hydrolysant la ticarcilline hydrolysent également la pipéracilline, mais la résistance peut être moins évidente si l'expression de la β-lactamase est faible (principalement observée chez <i>Klebsiella</i> spp. et <i>E. coli</i>). Cette règle ne s'applique pas aux associations pénicillines-inhibiteurs de β-lactamases.</p> <p>Pour <i>Proteus mirabilis</i>, catégoriser «intermédiaire» un isolat clinique apparaissant «sensible» à la ticarcilline et/ou «sensible» à la pipéracilline alors qu'il est catégorisé «résistant» aux aminopénicillines (ampicilline, amoxicilline) et sensible ou intermédiaire à l'amoxicilline-acide clavulanique.</p> <p>Cette règle ne s'applique pas au <i>Proteus mirabilis</i> producteurs de céphalosporinse plasmidique.</p> | | | | | | |
| Ampicilline | 8 ¹ | 8 | 10 | 14 ^{A,B} | 14 ^B | 1/A. Les souches sauvages d'entérobactéries du groupe I (<i>E. coli</i> , <i>P. mirabilis</i> , <i>Salmonella</i> spp., <i>Shigella</i> spp.) sont sensibles à l'amoxicilline. B. Ignorer la pousse fine dans la zone d'inhibition. |
| Ampicilline-sulbactam | 8 ^{1,2} | 8 ² | 10-10 | 14 ^{A,B} | 14 ^B | 2. Pour évaluer la sensibilité, la concentration en sulbactam est fixée à 4 mg/L. |
| Amoxicilline | 8 | 8 | 20 | 19 | 19 | |
| Amoxicilline-acide clavulanique | 8 ^{1,3} | 8 ³ | 20-10 | 19 ^{A,B} | 19 ^B | 3. Pour évaluer la sensibilité, la concentration d'acide clavulanique est fixée à 2 mg/L. |
| Amoxicilline-acide clavulanique(cystites) | 32 ^{1,3} | 32 ³ | 20-10 | 16 ^{A,B} | 16 ^B | |
| Pipéracilline | 8 | 16 | 30 | 20 | 17 | |
| Pipéracilline-tazobactam | 8 ⁴ | 16 ⁴ | 30-6 | 20 | 17 | 4. Pour évaluer la sensibilité, la concentration du tazobactam est fixée à 4 mg/L. |
| Ticarcilline | 8 | 16 | 75 | 23 | 23 | |
| Ticarcilline-acide clavulanique | 8 ³ | 16 ³ | 75-10 | 23 | 23 | |
| Mécillinam (cystites) | 8 | 8 | 10 | 15 ^C | 15 ^C | C. Ignorer les colonies situées dans la zone d'inhibition pour les isolats de l'espèce <i>E. coli</i> . |
| Témocilline | 8 | 8 | 30 | 20 | 20 | Il est recommandé d'utiliser une posologie minimale de 2g x 2/jour. |

| Céphalosporines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| <p>Si une entérobactérie du groupe III est sensible in vitro au céfotaxime, à la ceftriaxone ou à la ceftazidime, indiquer que l'utilisation en monothérapie du céfotaxime, de la ceftriaxone ou de la ceftazidime est déconseillée car elle expose au risque de sélection de mutants résistants, ou supprimer les résultats de l'antibiogramme pour ces antibiotiques (EUCAST expert rules v. 2.0, règle 9.2). La sélection de mutants résistants aux céphalosporines par dérégulation de la céphalosporinase naturelle peut survenir durant le traitement. L'utilisation d'une céphalosporine de 3^{ème} génération en association avec un aminoside pourrait également conduire à un échec thérapeutique par la sélection de mutants en cas de foyer profond où les aminosides ne diffusent pas. Une association aux fluoroquinolones a cependant été rapportée comme pouvant éviter cette sélection de mutants résistants aux céphalosporines de 3^{ème} génération. Le risque de sélection est absent ou très diminué avec les céphalosporines de 4^{ème} génération (céfépime, cefpirome) qui ne sont pas hydrolysées par les céphalosporinases quel que soit leur niveau de production.</p> <p>Les concentrations critiques des céphalosporines de 3^{ème} génération ont été définies en sorte que la très grande majorité des isolats cliniques producteurs de mécanismes de résistance importants sur le plan clinique tels que les BLSE et les céphalosporinases hyperproduites chez les <i>Enterobacteriaceae</i> seront catégorisées «intermédiaires» ou «résistantes» à ces molécules ce qui dispense de tout recours à l'interprétation des résultats pour des raisons thérapeutiques. Certains isolats bactériens qui produisent des BLSE sont catégorisés «sensibles» aux céphalosporines de 3^{ème} et 4^{ème} génération et doivent être rapportés comme tels ; la présence d'une BLSE n'interfère pas sur la catégorisation de l'isolat clinique. Cependant, la détection des BLSE reste indispensable pour des objectifs autres que thérapeutiques (épidémiologie, mesure d'hygiène et d'isolement, par exemple).</p> <p>La présence d'une BLSE peut être confirmée par des méthodes quantitatives ou qualitatives.</p> <ul style="list-style-type: none"> Les méthodes quantitatives peuvent consister en : <ul style="list-style-type: none"> la mesure d'une augmentation de 5 mm du diamètre de la zone d'inhibition d'un disque de céfotaxime, ceftazidime et céfépime combiné(s) à l'acide clavulanique comparativement à la zone d'inhibition autour de ce(s) même(s) disque(s) utilisé(s) sans acide clavulanique. la diminution d'au moins 3 dilutions de la CMI de ces céphalosporines mesurée en présence d'acide clavulanique. Toute synergie significative témoigne de la présence d'une BLSE et permet de distinguer ces enzymes de certaines β-lactamases plasmidiques non BLSE hyperproduites (OXA-1/30, SHV-1). La méthode qualitative peut consister en l'utilisation de la méthode de la synergie entre deux disques sur l'antibiogramme standard c'est-à-dire un disque de céfotaxime, ceftazidime et céfépime et un disque contenant de l'acide clavulanique (ex. amoxicilline + ac. clavulanique : AMC) distants de 30 mm des disques de céphalosporine. La présence d'une BLSE s'exprime par l'apparition d'une synergie en « bouchon de champagne ». Toutefois, si les isolats cliniques producteurs de BLSE ont aussi d'autres mécanismes de résistance aux β-lactamines comme l'hyperproduction de céphalosporinase, la détection de l'image de synergie peut être facilitée par le rapprochement des disques de céphalosporine de celui du disque contenant de l'acide clavulanique ou en pratiquant un antibiogramme standard sur gélose Mueller-Hinton additionnée de 250 mg/L de cloxacilline (inhibiteur de céphalosporinase). <p>Chez <i>K. oxytoca</i>, <i>P. vulgaris</i> et <i>P. penneri</i>, la présence d'une synergie significative entre une céphalosporine de 3^{ème} génération et un disque contenant de l'acide clavulanique peut résulter de l'hyperproduction de la β-lactamase naturelle chromosomique et beaucoup plus rarement d'une BLSE, surtout en l'absence de résistance acquise aux autres familles d'antibiotiques.</p> <p>Chez certaines espèces intrinsèquement très sensibles aux β-lactamines (<i>P. mirabilis</i>, <i>P. vulgaris</i>, <i>P. penneri</i>, <i>P. stuartii</i> et <i>P. rettgeri</i>), les BLSE s'expriment à bas niveau. Leur détection est facilitée par la recherche d'une synergie significative entre un disque d'une céphalosporine de 3^{ème} génération et un disque contenant de l'acide clavulanique placés à une distance de 40-45 mm ou par la mesure des CMI des céphalosporines en absence et en présence d'acide clavulanique.</p> <p>Une souche catégorisée «intermédiaire» ou «résistante» au céfotaxime et/ou ceftriaxone et/ou ceftazidime et/ou aztréonam en l'absence de synergie entre ces molécules et l'acide clavulanique est évocatrice d'une souche hyperproductrice de céphalosporinase chromosomique (<i>Enterobacteriaceae</i> du groupe III et <i>E. coli</i>) ou d'une céphalosporinase plasmidique (toutes espèces d'<i>Enterobacteriaceae</i>). La réalisation d'un antibiogramme standard sur gélose Mueller-Hinton additionnée de 250 mg/L de cloxacilline permet de vérifier que la résistance observée est bien liée à ce type de mécanisme (restauration de la sensibilité aux molécules précitées lorsqu'il n'y a pas d'autre mécanisme de résistance aux β-lactamines) et de détecter une éventuelle β-lactamase à spectre étendu (BLSE) associée qui serait masquée par l'hyperproduction d'une céphalosporinase.</p> | | | | | | |

| Céphalosporines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---|---------------------------------|------|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Céfaclor | - | - | | - | - | |
| Céfadroxil (cystites) | 16 | 16 | 30 | 12 | 12 | |
| Céfalexine (cystites) | 16 | 16 | 30 | 14 | 14 | |
| Céfazoline | - | - | | - | - | |
| Céfépime | 1 | 4 | 30 | 24 | 21 | |
| Céfixime (cystites) | 1 | 1 | 5 | 17 | 17 | |
| Céfixime-acide clavulanique ¹ (cystites) | 1 | 1 | 5/10 | 17 | 17 | 1. Pour la mesure de la CMI, la concentration de l'acide clavulanique est de 2 mg/L. |
| Céfotaxime | 1 | 2 | 5 | 20 | 17 | |
| Céfoxitine | 8 | 16 | 30 | 19 | 15 | |
| Céfoxitine (dépistage) ² | NA | NA | 30 | 19 | 19 | 2. Le seuil épidémiologique (ECOFF) de la céfoxitine (isolat sauvage ≤ 8 mg/L) a une haute sensibilité mais une faible spécificité pour la détection des <i>Enterobacteriaceae</i> produisant une céphalosporinase (AmpC), car l'activité de cet antibiotique est aussi affectée par les altérations de perméabilité. |
| Cefpodoxime (cystites) | 1 | 1 | 10 | 21 | 21 | |
| Ceftaroline | 0,5 | 0,5 | 5 | 23 | 23 | |
| Ceftobiprole | 0,25 | 0,25 | 5 | 23 | 23 | |
| Ceftotolozane-tazobactam | 1 | 1 | 30-10 | 23 | 23 | Les concentrations critiques sont établies à partir du Ceftolozane. Pour évaluer la sensibilité, la concentration du tazobactam est fixée à 4 mg/L. |
| Ceftazidime | 1 | 4 | 10 | 22 | 19 | |
| Ceftibuten (cystites) | 1 | 1 | 30 | 23 | 23 | |
| Ceftriaxone | 1 | 2 | 30 | 23 | 20 | |
| Céfuroxime iv | 8 ³ | 8 | 30 | 18 | 18 | 3. Les concentrations critiques sont en lien avec une posologie de 1,5 g 3 fois par jour pour les espèces <i>E. coli</i> , <i>P. mirabilis</i> et <i>Klebsiella</i> spp. seulement. |
| Céfuroxime oral (cystites) | 8 | 8 | 30 | 18 | 18 | |

| Carbapénèmes | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| <p>Les concentrations critiques des carbapénèmes ont été définies de sorte que les isolats cliniques producteurs de mécanismes de résistance importants sur le plan clinique incluant la majorité des carbapénémases chez les Enterobacteriaceae sont catégorisés «intermédiaires» ou «résistants» à ces molécules. Toutefois, certains isolats d'entérobactéries producteurs de carbapénémases (EPC) sont catégorisés «sensibles» aux carbapénèmes et doivent être rapportés comme tels ; la présence d'une carbapénémase n'interfère pas sur la catégorisation de ces EPC. La détection des carbapénémases est cependant recommandée sur le plan épidémiologique pour surveiller et contrôler leur diffusion.</p> <p>Il faut donc considérer comme SUSPECTE d'EPC toute souche de SENSIBILITE DIMINUEE (I/R) à au moins l'une des carbapénèmes. La détection des EPC par de simples tests phénotypiques n'est pas aisée car le niveau de résistance aux carbapénèmes est variable et peut parfois être à la limite du seuil de sensibilité. L'ertapénème est le carbapénème qui possède la meilleure sensibilité pour la détection des EPC. Ainsi, toute souche possédant une diminution de sensibilité à l'ertapénème [CMI > 0,5 mg/L ou une diamètre d'inhibition (disque 10 µg/ml) < 28 mm (CASFM-2013) ou < 25 mm (CASFM 2015)] par test de diffusion en gélose peut être soumise à l'algorithme de screening des souches productrices de carbapénémase (annexe 2).</p> <p>Les souches suspectes d'EPC selon cet algorithme doivent être soumises à un test de confirmation de production de carbapénémase.</p> <p>Parmi les tests de confirmation, le Hodge test (CASFM-2013) n'est plus recommandé car difficile à standardiser : présence de faux-positifs et de faux-négatifs. Parmi les autres tests de confirmations, actuellement disponibles certains, parmi lesquels des tests enzymatiques, peuvent présenter des problèmes de sensibilité (non détection des OXA-48-like qui sont les carbapénémases les plus fréquentes en France).</p> | | | | | | |
| Doripénème | 1 | 2 | 10 | 24 | 21 | |
| Ertapénème | 0,5 | 1 | 10 | 25 ^A | 22 ^A | A. Déterminer la CMI de l'ertapénème en cas de résistance à l'ertapénème selon la méthode de diffusion en gélose. |
| Imipénème ¹ | 2 | 8 | 10 | 22 | 16 | 1. Un bas niveau de résistance est commun aux espèces <i>Morganella</i> spp., <i>Proteus</i> spp. et <i>Providencia</i> spp. |
| Méropénème | 2 | 8 | 10 | 22 | 16 | |

| Monobactames | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|------------------------|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Aztréonam ¹ | 1 | 4 | 30 | 24 | 21 | 1. Les concentrations critiques de l'aztréonam ont été définies de sorte que les isolats cliniques d'entérobactéries producteurs de mécanismes de résistance importants, incluant les BLSE, sont catégorisés «intermédiaires» ou «résistants». Toutefois certains isolats d'entérobactéries qui produisent des BLSE sont catégorisés «sensibles» à l'aztréonam et doivent être rapportés comme tels ; la présence d'une BLSE n'interfère pas sur la catégorisation de ces isolats cliniques. La détection des BLSE est cependant recommandée sur le plan épidémiologique pour surveiller et contrôler leur diffusion. |

| Fluoroquinolones | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---|---------------------------------|------|-----------------------|--------------------------|-----------------|--|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| La résistance aux fluoroquinolones est croisée entre les différentes molécules mais son niveau d'expression peut varier pour chaque molécule. Les isolats d' <i>Enterobacteriaceae</i> catégorisés «sensibles» à la norfloxacine sont catégorisés «sensibles» aux autres fluoroquinolones. Pour les isolats cliniques catégorisés «intermédiaires» ou «résistants» à la norfloxacine, des différences d'activité intrinsèque des autres fluoroquinolones impliquent un test et une réponse indépendante pour les autres fluoroquinolones. | | | | | | |
| Ciprofloxacine ¹ (y compris <i>Salmonella</i> d'infection entérique) | 0,5 | 1 | 5 | 22 | 19 | 1. Des échecs thérapeutiques ont été rapportés en cas de résistance causée par l'acquisition d'une seule mutation dans le gène <i>gyrA</i> . Si n'importe quel isolat clinique de la famille des <i>Enterobacteriaceae</i> est catégorisé résistant à la ciprofloxacine, il doit l'être vis-à-vis de toutes les fluoroquinolones (EUCAST expert rules v. 2.0). Ces résistances requièrent l'acquisition d'au moins deux mutations dans les gènes <i>gyrA</i> ou <i>gyrA</i> plus <i>parC</i> . Exceptionnellement, la production de l'enzyme AAC(6')-Ib-cr affecterait la ciprofloxacine sans altérer la lévofloxacine. |
| Ciprofloxacine ² (<i>Salmonella</i> spp.) (infection systémique) | 0,06 | 0,06 | | - ^A | - ^A | 2. Si la CMI de la ciprofloxacine est > 0,06 mg/L pour un isolat de <i>Salmonella</i> spp., l'isolat doit être rapporté comme étant résistant à toutes les fluoroquinolones (EUCAST expert rules v. 2.0, règle 13.6). Des données cliniques montrent une faible efficacité de la ciprofloxacine sur les infections systémiques causées par les isolats de <i>Salmonella</i> spp. présentant un bas niveau de résistance aux fluoroquinolones (CMI > 0,06 mg/L). Les données disponibles concernent principalement <i>S. Typhi</i> mais des cas ont été également rapportés avec d'autres sérotypes de <i>Salmonella</i> . A. La méthode de diffusion ne permet pas la détection des bas niveaux de résistance de <i>Salmonella</i> à la ciprofloxacine. Si la salmonelle est sensible à l'acide nalidixique, l'activité de la ciprofloxacine est évaluée par la mesure de la CMI ou l'utilisation du disque de péfloxacine (voir note B). |
| Péfloxacine (<i>Salmonella</i> spp.) (dépistage) | - | - | 5 | 24 ^B | 24 ^B | B. Si le diamètre autour du disque de péfloxacine est ≥ 24 mm, la souche de <i>Salmonella</i> peut être catégorisée sensible à la ciprofloxacine. |
| Lévofloxacine | 1 | 2 | 5 | 22 | 19 | |
| Moxifloxacine | 0.5 | 1 | 5 | 20 | 17 | |
| Acide nalidixique (dépistage) ³ | 16 | 16 | 30 | 19 | 14 | 3. Les souches de <i>Salmonella</i> spp. résistantes à l'acide nalidixique doivent être catégorisées résistantes aux fluoroquinolones. |
| Norfloxacine | 0.5 | 1 | 10 | 22 | 19 | |
| Ofloxacine | 0.5 | 1 | 5 | 22 | 19 | |

| Aminosides | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| <p>Si l'isolat clinique est catégorisé «intermédiaire» ou «résistant» à la tobramycine et la nétilmicine, alors qu'il est catégorisé «sensible» à la gentamicine et à l'amikacine catégoriser l'isolat clinique «intermédiaire» à l'amikacine (EUCAST expert rule v. 2.0, règle 12.7). En effet, la résistance à l'amikacine n'est pas toujours détectable <i>in vitro</i> malgré la production de l'enzyme AAC(6')-I, qui est connue pour modifier l'amikacine.</p> <p>Si l'isolat clinique est catégorisé «intermédiaire» à la gentamicine et «sensible» aux autres aminosides, catégoriser l'isolat «résistant» à la gentamicine (EUCAST expert rule v. 2.0, règle 12.8). L'expression de l'enzyme AAC(3)-I peut être faible, et des isolats bactériens pourraient donc avoir une sensibilité diminuée à la gentamicine.</p> <p>Si l'isolat clinique est catégorisé «intermédiaire» à la nétilmicine alors qu'il est catégorisé «intermédiaire» ou «résistant» à la gentamicine et la tobramycine, catégoriser l'isolat «résistant» à la nétilmicine (EUCAST expert rule v. 2.0, règle 12.10). L'expression de l'enzyme AAC(3'')-II ou AAC(3'')-IV peut être faible, et des isolats bactériens pourraient donc avoir une sensibilité diminuée à la nétilmicine.</p> <p>Si l'isolat clinique est catégorisé «intermédiaire» à la tobramycine alors qu'il est catégorisé «résistant» à la gentamicine et «sensible» à l'amikacine, catégoriser l'isolat «résistant» à la tobramycine (EUCAST expert rule v. 2.0, règle 12.9). L'expression de l'enzyme ANT(2'') peut être faible, et des isolats bactériens pourraient donc avoir une sensibilité diminuée à la tobramycine.</p> <p>Chez <i>Providencia</i> spp., après vérification de l'identification, interpréter en «résistant» les résultats «sensibles» ou «intermédiaires» à la gentamicine, la tobramycine et la nétilmicine (résistance naturelle par production d'une AAC (2')-I).</p> <p>Chez <i>Serratia marcescens</i>, après vérification de l'identification, interpréter en «résistant» les résultats «sensibles» ou «intermédiaires» à la tobramycine, à l'amikacine et à la netilmicine (résistance naturelle par production d'une AAC (6')-1c).</p> <p>Les phénotypes suivants : gentamicine «résistant», tobramycine «sensible», nétilmicine «résistant» et amikacine «sensible», ou gentamicine «sensible», tobramycine «résistant», nétilmicine «résistant» et amikacine «sensible», ou gentamicine «sensible», tobramycine «sensible», nétilmicine «résistant», et amikacine «résistant» ou gentamicine «sensible», tobramycine «résistant», nétilmicine «sensible» et amikacine «résistant» demeurent improbables. Vérifier l'identification et l'antibiogramme, ainsi que l'interprétation.</p> | | | | | | |
| Amikacine | 8 | 16 | 30 | 16 | 13 | |
| Gentamicine | 2 | 4 | 10 | 17 | 14 | |
| Netilmicine | 2 | 4 | 10 | 15 | 12 | |
| Tobramycine | 2 | 4 | 10 | 17 | 14 | |

| Macrolides, lincosamides et streptogramines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Azithromycine ¹ | 16 | - | | - | - | 1. L'azithromycine a été utilisée, malgré sa résistance naturelle, dans le traitement des infections causées par <i>Salmonella typhi</i> (CMI ≤ 16 mg/L vis-à-vis des isolats sauvages) et <i>Shigella</i> spp. |

| Tétracyclines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--------------------------|---------------------------------|----------------|-----------------------|--------------------------|-----------------|--|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Tigécycline ¹ | 1 ² | 2 ² | 15 | 18 ^A | 15 ^A | 1. La tigécycline a une activité diminuée vis-à-vis de <i>Morganella</i> spp., <i>Proteus</i> spp. et <i>Providencia</i> spp. A. Les diamètres critiques sont validés pour <i>E. coli</i> seulement. Pour les autres <i>Enterobacteriaceae</i> , il y a lieu de déterminer la CMI. 2. Pour mesurer la CMI de la tigécycline par la méthode de microdilution, le milieu doit être préparé le jour de l'utilisation. |

| Autres antibiotiques | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---|---------------------------------|------------------|-----------------------|--------------------------|-------------------|--|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Chloramphénicol | 8 ¹ | 8 ¹ | 30 | 17 | 17 | 1. Interprétation valable pour le thiamphénicol |
| Colistine | 2 ² | 2 ² | | Note ^A | Note ^A | 2. Interprétation valable pour la polymyxine B. A. Les diamètres d'inhibition ne permettent pas de détecter toutes les résistances acquises ce qui impose de déterminer la CMI en cas d'utilisation thérapeutique. Déterminer la CMI par dilution en milieu liquide (la micro-dilution est la méthode de référence). Les autres méthodes ne sont pas performantes pour cet antibiotique. |
| Fosfomycine IV | 64 | 128 | 200 | 16 ^B | 13 ^B | B. La résistance acquise à la fosfomycine est homogène. La présence de colonies dans la zone d'inhibition ne doit pas être prise en compte. |
| Fosfomycine orale (cystite) | 64 ³ | 128 ³ | 200 | 16 ^B | 13 ^B | 3. Interprétation valable pour l'association fosfomycine-trométamol. |
| Nitrofurantoïne (cystite) | 64 | 64 | 100 | 11 | 11 | |
| Triméthoprim (cystite) | 2 | 4 | 5 | 18 | 15 | |
| Triméthoprim-sulfaméthoxazole ^{4, 5} | 2 ⁴ | 4 ⁴ | 1,25-23,75 | 16 | 13 | 4. Le ratio triméthoprim-sulfaméthoxazole est 1:19. Les concentrations critiques sont fondées sur les concentrations critiques du triméthoprim. 5. Interprétation valable pour les autres associations triméthoprim-sulfamide. La charge des disques n'étant pas adaptée, les souches isolées d'infections urinaires et catégorisées «sensibles» au triméthoprim doivent être catégorisées «sensibles» à l'association triméthoprim-sulfaméthoxazole (cotrimoxazole). |

4. 2. *Pseudomonas* spp.

Méthode par diffusion en milieu gélosé

Milieu : gélose de Mueller-Hinton

Inoculum : 0,5 McFarland

Incubation : atmosphère normale, 35±2°C, 20±4H

Souche contrôle : *Pseudomonas aeruginosa* ATCC 27853

| Liste standard | Liste complémentaire |
|--|--|
| Ticarcilline Ticarcilline - acide clavulanique Pipéracilline Pipéracilline - tazobactam Ceftazidime Céfépime Imipénème Méropénème Tobramycine Amikacine Ciprofloxacine Aztréonam Gentamicine | Doripénème Nétilmicine Lévofloxacine Colistine Fosfomycine |

| Pénicillines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--|---------------------------------|-----------------|-----------------------|--------------------------|-----|--|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Pipéracilline ¹ | 16 | 16 | 30 | 18 | 18 | 1. Concentrations critiques valables uniquement pour des fortes posologies (avec ou sans tazobactam, 4 g x 4). |
| Pipéracilline-tazobactam ² | 16 ² | 16 ² | 30-6 | 18 | 18 | 2. Concentration fixe de tazobactam (4 mg/L). |
| Ticarcilline ^{3/A} | 16 | 16 | 75 | 18 | 18 | 3. Concentrations critiques valables uniquement pour des fortes posologies (avec ou sans clavulanate, 3 g x 4). A. Un résultat «sensible» à la ticarcilline et «intermédiaire» ou «résistant» pour l'association ticarcilline-acide clavulanique est dû à l'induction de la céphalosporinase par l'acide clavulanique (antagonisme). Il n'y a pas lieu de changer la catégorisation de la ticarcilline ni de l'association ticarcilline-acide clavulanique. |
| Ticarcilline-acide clavulanique ³ | 16 ⁴ | 16 ⁴ | 75-10 | 18 | 18 | 4. Concentration fixe d'acide clavulanique (2 mg/L). |

| Céphalosporines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Une synergie entre un disque contenant de l'acide clavulanique et un disque de ceftazidime, d'aztréonam ou de céfépime permet la détection de certaines bêta-lactamases à spectre étendu (BLSE). | | | | | | |
| Céfépime | 8 ¹ | 8 | 30 | 19 | 19 | 1. Concentrations critiques valables uniquement pour des fortes posologies (2 g x 3). |
| Ceftazidime | 8 ² | 8 | 10 | 16 | 16 | 2. Concentrations critiques valables uniquement pour des fortes posologies (2g x 3) ou 4 g en perfusion continue. |
| Ceftolozane-tazobactam | 4 | 4 | 30-10 | EP | EP | Pour évaluer la sensibilité, la concentration du tazobactam est fixée à 4 mg/L. |

| Carbapénèmes | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Une résistance isolée aux carbapénèmes correspond à une imperméabilité spécifique. Cette résistance n'est pas croisée avec les autres bêta-lactamines. Les recommandations pour la détection des carbapénémases sont en préparation. | | | | | | |
| Doripénème | 1 | 2 | 10 | 25 | 22 | |
| Ertapénème | - | - | | - | - | |
| Imipénème | 4 ¹ | 8 | 10 | 20 | 17 | 1. Concentrations critiques valables uniquement pour des fortes posologies (1 g x 4). |
| Méropénème | 2 | 8 | 10 | 24 | 18 | |

| Monobactames | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--------------|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Aztréonam | 1 | 16 | 30 | 50 | 16 | |

| Fluoroquinolones | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|------------------|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Ciprofloxacine | 0.5 | 1 | 5 | 25 | 22 | |
| Lévofloxacine | 1 | 2 | 5 | 20 | 17 | Valable en cas d'utilisation à la posologie maximale (500 mg x 2). |

| Aminosides | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Concentrations critiques correspondant à une dose journalière unique d'aminoside administré à forte posologie. Dans la majorité des cas, l'aminoside est associé à une β-lactamine. A. Si une souche apparaît «intermédiaire» ou «résistante» à la tobramycine et «sensible» à la gentamicine et à l'amikacine, alors interpréter l'amikacine «résistante». L'expression d'une AAC(6')-I peut être faible et ne pas conférer un phénotype de résistance alors que l'amikacine est modifiée (expert rule 12.7). | | | | | | |
| Amikacine | 8 | 16 | 30 | 18 | 15 | |
| Gentamicine | 4 | 4 | 10 | 15 | 15 | |
| Nétilmicine | 4 | 4 | 10 | 12 | 12 | |
| Tobramycine | 4 | 4 | 10 | 16 | 16 | |

| Divers | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|-----------------------------|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-------------------|--|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Colistine | 4 | 4 | | Note ^A | Note ^A | A. En raison de l'absence de corrélation CMI/diamètre, il y a lieu de déterminer la CMI de la colistine en cas d'utilisation thérapeutique. La détermination de la CMI par microdilution en milieu liquide reste la méthode de référence. |
| Fosfomycine iv ¹ | | | | | | 1. Des observations cliniques suggèrent que les infections dues à des souches pour lesquelles la CMI de la fosfomycine est ≤ 128 mg/L (ECOFF) pourraient être traitées avec de la fosfomycine. Les souches qui présentent un diamètre de 6 mm autour du disque fosfomycine chargé à 200 µg sont catégorisées «résistantes». |

4. 3. *Acinetobacter* spp.

Méthode par diffusion en milieu gélosé

Milieu : gélose de Mueller-Hinton

Inoculum: 0,5 McFarland

Incubation : atmosphère normale, 35±2°C, 20±4H

Souche contrôle : *Pseudomonas aeruginosa* ATCC 27853

| Liste standard | Liste complémentaire |
|---|---|
| Ticarcilline Ticarcilline - acide clavulanique Pipéracilline Pipéracilline - tazobactam Céfotaxime ou ceftriaxone Ceftazidime Céfépime Imipénème Gentamicine Tobramycine Amikacine Ciprofloxacine Lévofloxacine | Méropénème Doripénème Nétilmicine Cotrimoxazole Tétracycline ou minocycline ou doxycycline Colisistine |

| Pénicillines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---------------------------------|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Pipéracilline | 16 | 64 | 100 | 21 | 18 | |
| Pipéracilline-tazobactam | 16 | 64 | 100/10 | 21 | 18 | Les concentrations critiques sont exprimées en concentration de pipéracilline. Pour évaluer la sensibilité, la concentration de tazobactam est fixée à 4 mg/L. |
| Ticarcilline | 16 | 64 | 75 | 20 | 15 | |
| Ticarcilline-acide clavulanique | 16 | 64 | 75/10 | 20 | 15 | Les concentrations critiques sont exprimées en concentration de ticarcilline. Pour évaluer la sensibilité, la concentration d'acide clavulanique est fixée à 2 mg/L. |

| Céphalosporines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|-----------------|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Céfépime | 8 | 16 | 30 | 18 | 15 | |
| Céfotaxime | 8 | 32 | 30 | 23 | 15 | |
| Ceftazidime | 8 | 16 | 30 | 18 | 15 | |
| Ceftriaxone | 8 | 32 | 30 | 21 | 14 | |

| Carbapénèmes | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--------------|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Doripénème | 1 ¹ | 2 | 10 | 23 | 20 | 1. Concentrations critiques pour de fortes posologies. |
| Ertapénème | - | - | | - | - | |
| Imipénème | 2 ¹ | 8 | 10 | 23 | 17 | |
| Méropénème | 2 | 8 | 10 | 21 | 15 | |

| Fluoroquinolones | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| La résistance aux fluoroquinolones est croisée entre les différentes molécules mais son niveau d'expression peut varier pour chaque molécule. | | | | | | |
| Ciprofloxacine | 1 | 1 | 5 | 21 | 21 | |
| Lévofloxacine | 1 | 2 | 5 | 21 | 18 | |

| Aminosides | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Les concentrations critiques des aminosides sont basées sur une administration en dose unique journalière de fortes posologies. | | | | | | |
| Amikacine | 8 | 16 | 30 | 18 | 15 | |
| Gentamicine | 4 | 4 | 10 | 17 | 17 | |
| Nétilmicine | 4 | 4 | 10 | 16 | 16 | |
| Tobramycine | 4 | 4 | 10 | 17 | 17 | |

| Tétracyclines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Les souches sensibles à la tétracycline sont sensibles à la doxycycline et à la minocycline. Cependant, certaines souches résistantes ou intermédiaires à la tétracycline peuvent être sensibles à la doxycycline ou à la minocycline. | | | | | | |
| Doxycycline | 4 | 8 | 30 | 13 | 10 | |
| Minocycline | 4 | 8 | 30 | 16 | 13 | |
| Tétracycline | 4 | 8 | 30 | 15 | 12 | |

| Divers | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--|---------------------------------|----------------|-----------------------|--------------------------|-------------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Colistine | 2 ¹ | 2 ¹ | | Note ^A | Note ^A | 1. Interprétation valable pour la polymyxine B. A. Les diamètres d'inhibition ne permettent pas de détecter toutes les résistances acquises ce qui impose de déterminer la CMI en cas d'utilisation thérapeutique. |
| Triméthoprim-sulfaméthoxazole ² | 2 | 4 | 1,25-23,75 | 16 | 13 | 2. Triméthoprim-sulfaméthoxazole dans le ratio 1:19. Les concentrations critiques sont exprimées en concentrations de triméthoprim. |

4. 4. Stenotrophomonas maltophilia

Méthode par diffusion en milieu gélosé

Milieu : gélose de Mueller-Hinton

Inoculum : 0,5 McFarland

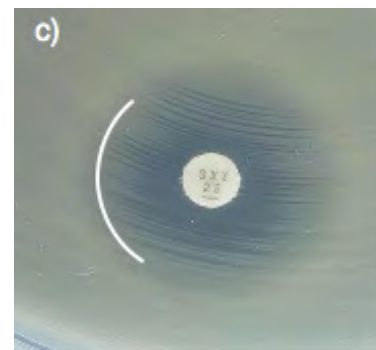
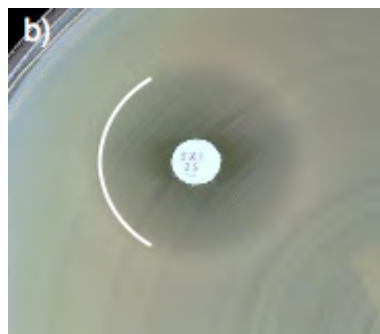
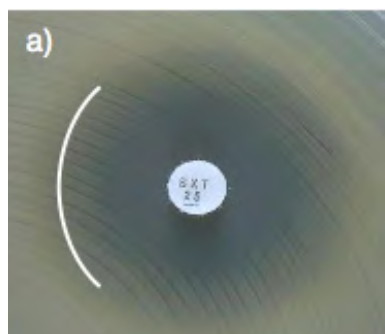
Incubation : atmosphère normale, 35±2°C, 20±4H

Souche contrôle : *Escherichia coli* ATCC 25922

Liste standard

Cotrimoxazole
Ticarilline - acide clavulanique
Ceftazidime
Lévofoxacine
Minocycline

| Divers | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Triméthoprine-sulfaméthoxazole ¹ | 4 | 4 | 1,25- 23,75 | 16 ^A | 16 ^A | 1. Rapport triméthoprine-sulfaméthoxazole de 1:19. Concentration critique correspondant au triméthoprine. A. Ne pas tenir compte des zones fantômes autour du disque (cf photos ci-dessous). |



Exemples de zones d'inhibition autour du disque de triméthoprine-sulfaméthoxazole avec *Stenotrophomonas maltophilia*.

a-c) Une zone plus grande est visible autour du disque. Considérer la souche «sensible» si le diamètre ≥ 16 mm.

d) Culture au contact du disque, pas de zone d'inhibition visible. Rendre la souche «résistante».

| Divers | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|-----------------------------------|---------------------------------|-----------|-----------------------|--------------------------|-----------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Ticarcilline - acide clavulanique | 16 | 64 | | - | - | Pour évaluer la sensibilité, la concentration d'acide clavulanique est fixée à 2 mg/L. |
| Ceftazidime | 8 | 16 | | - | - | |
| Minocycline | 4 | 8 | 30 | 19 | 15 | |
| Lévofloxacine | 2 | 4 | 5 | 17 | 12 | |

4. 5. *Burkholderia cepacia*

Méthode par diffusion en milieu gélosé

Milieu : gélose de Mueller-Hinton

Inoculum : 0,5 McFarland

Incubation : atmosphère normale, 35±2°C, 20±4H

Souche contrôle : *Pseudomonas aeruginosa* ATCC 27853

| Liste standard | Liste complémentaire |
|---|----------------------|
| Ticarcilline - acide clavulanique Ceftazidime Méropénème Minocycline Lévofloxacine Triméthoprime-sulfaméthoxazole Chloramphénicol | |

| Antibiotiques | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--|---------------------------------|------|------------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Ticarcilline - acide clavulanique ¹ | 16 | 64 | | - | - | 1. Pur évaluer la sensibilité, la concentration d'acide clavulanique est fixée à 2 mg/L. |
| Ceftazidime | 8 | 16 | 30 | 21 | 18 | |
| Méropénème | 4 | 8 | 10 | 20 | 16 | |
| Minocycline | 4 | 8 | 30 | 19 | 15 | |
| Lévofloxacine | 2 | 4 | | - | - | |
| Triméthoprime-sulfaméthoxazole | 2/38 | 2/38 | 1,25- 23,75 | 16 | 11 | |
| Chloramphénicol ² | 8 | 16 | | | | 2. Exclu pour les souches d'infections urinaires |

4. 6. *Staphylococcus* spp.

Méthode par diffusion en milieu gélosé

Milieu : gélose Mueller-Hinton

Inoculum : 0,5 McFarland

Incubation : atmosphère normale, 35±2°C, 20±4H

Contrôle de Qualité : *Staphylococcus aureus* ATCC 29213, souches complémentaires: *Staphylococcus haemolyticus* CIP 107204, *S. aureus* NCTC 12493, résistantes à la méticilline

| Liste standard | Liste complémentaire |
|--|----------------------|
| Pénicilline G | Oxacilline |
| Céfoxitine ¹ | Ceftaroline |
| Gentamicine | Vancomycine |
| Erythromycine | Teicoplanine |
| Clindamycine | Kanamycine |
| Quinupristine - dalfopristine | Tobramycine |
| Norfloxacine ¹ | Netilmicine |
| Fluoroquinolone | Triméthoprim |
| Acide fusidique | Chloramphénicol |
| Cotrimoxazole | Tétracycline |
| Rifampicine | Minocycline |
| (¹ Lecture interprétative) | Tigécycline |
| | Linézolide |
| | Nitrofurantoïne |
| | Daptomycine |
| | Mupirocine |
| | Fosfomycine |

55

| Pénicillines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--|---------------------------------|-------------------|-----------------------|--------------------------|-----------------|--|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| <p>Les souches productrices de pénicillinase sont résistantes à la pénicilline G, à la phénoxyéthylpénicilline, aux aminopénicillines, aux carboxypénicillines et aux ureidopénicillines. Les souches ne produisant pas de pénicillinase, sensibles à la céfoxitine (la céfoxitine étant utilisée pour la détection des souches résistantes à l'oxacilline) sont sensibles à ces antibiotiques. Les souches productrices de pénicillinase et sensibles à la céfoxitine sont sensibles à l'association pénicilline - inhibiteur de bêta-lactamase et aux pénicillines résistantes aux pénicillinases (oxacilline, cloxacilline, dicloxacilline et flucloxacilline), aux céphalosporines (sauf à la ceftazidime, cefixime et ceftibuten) et aux carbapénèmes. Ces molécules sont utilisables dans les limites de l'AMM. Il est inutile de les tester en routine.</p> <p>La résistance des staphylocoques aux isoxazolyl-pénicillines (oxacilline, cloxacilline) est recherchée à l'aide d'un disque de céfoxitine (30 µg) dans les conditions standards de l'antibiogramme. Il ne doit pas être tenu compte d'une éventuelle zone fantôme pour la lecture des diamètres d'inhibition. Pour <i>S. aureus</i>, <i>S. lugdunensis</i> et <i>S. saprophyticus</i> avec des diamètres d'inhibition de 22, 23 et 24 mm et les autres espèces avec des diamètres d'inhibition de 24 et 25 mm, il convient de rechercher l'expression d'une PLP additionnelle (PLP2a, PLP2c) après induction par une bêta-lactamine ou la présence d'un gène <i>mec</i> additionnel (<i>mecA</i>, <i>mecC</i>) par une technique appropriée.</p> <p>Les souches de staphylocoques résistantes à la céfoxitine ou possédant un gène <i>mec</i> additionnel (<i>mecA</i>, <i>mecC</i>) ou exprimant une PLP2 additionnelle (PLP2a, PLP2c) après induction par une bêta-lactamine, doivent être interprétées résistantes à toutes les bêta-lactamines (pénicillines associées ou non à un inhibiteur de bêta-lactamase, céphalosporines et carbapénèmes), sauf à la ceftaroline et au ceftobiprole qui possèdent une activité sur les staphylocoques résistants à l'oxacilline mais leur activité doit être testée séparément.</p> <p>Les staphylocoques résistants à la méticilline sont souvent résistants à de multiples familles d'antibiotiques; cependant, certaines souches ont une résistance isolée à l'oxacilline, notamment les souches possédant le gène <i>mecC</i>.</p> | | | | | | |
| Pénicilline G | 0,12 ¹ | 0,12 ¹ | 1 unité | 26 ^A | 26 ^A | 1/A. La méthode de diffusion en milieu gélosé est plus fiable que la détermination de la CMI pour la détection de souche productrice de pénicillinase, car elle visualise le diamètre d'inhibition ET l'aspect de la bordure (voir image ci-dessous). Si le diamètre est <26 mm la souche est résistante. Si le diamètre est ≥26 mm ET la bordure nette, la souche est résistante. Si le diamètre est ≥26 mm ET la bordure est floue, la souche est sensible. Le test chromogénique de détection de pénicillinase ne permet pas de détecter de façon fiable la production de pénicillinase par les staphylocoques. |
| Oxacilline <i>S. aureus</i> et <i>S. lugdunensis</i> | 2 | 2 | | | | |
| Oxacilline autres espèces | 0,25 | 2 | | | | |

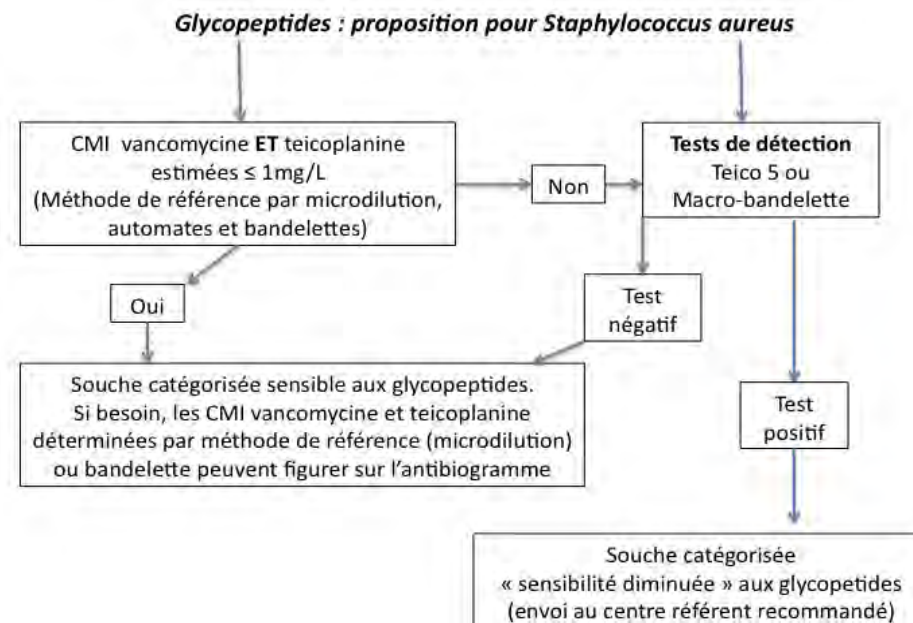
| Céphalosporines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--|---------------------------------|-------------------|-----------------------|--------------------------|-------------------|--|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| La sensibilité des staphylocoques aux céphalosporines est déduite de celle à la céfoxitine, à l'exception de la ceftazidime, du céfixime et du ceftibuten qui n'ont pas de concentration critique et ne doivent pas être utilisés pour le traitement des infections staphylococciques. La plupart des <i>S. aureus</i> résistants à la méticilline sont sensibles à la céftaroline et au ceftobiprole, mais leur activité doit être testée séparément. | | | | | | |
| Céfaclor ¹ | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | 1. De fortes doses thérapeutiques sont nécessaires pour le traitement des infections staphylococciques. A. Sensibilité déduite des résultats avec la céfoxitine. |
| Céfoxitine (dépistage), <i>S. aureus</i> , <i>S. lugdunensis</i> et <i>S. saprophyticus</i> | Note ² | Note ² | 30 | 25 | 22 | 2. <i>S. aureus</i> et <i>S. lugdunensis</i> caractérisés par des CMI de la cefoxitine >4 mg/L, et <i>S. saprophyticus</i> caractérisé par des CMI de la cefoxitine >8 mg/L sont résistants à la méticilline principalement du fait de la présence d'un gène <i>mec</i> additionnel. La méthode de diffusion en milieu gélosé permet la détection de la résistance à la méticilline. |
| Céfoxitine (dépistage), staphylocoques à coagulase négative | Note ³ | Note ³ | 30 | 26 | 24 | 3. Pour les staphylocoques à coagulase négative autre que <i>S. lugdunensis</i> et <i>S. saprophyticus</i> , la détermination de la CMI de la céfoxitine est moins fiable que la méthode de diffusion en milieu gélosé pour la détection de la résistance à la méticilline. |
| Ceftaroline , <i>S. aureus</i> | 1 ⁴ | 1 ⁴ | 5 | 21 ^B | 19 ^B | 4/B. Les <i>S. aureus</i> sensibles à la méticilline sont sensibles à la ceftaroline et au ceftobiprole. Pour les <i>S. aureus</i> résistants à la méticilline avec des diamètres d'inhibition de la ceftaroline compris entre 19-21 mm, la CMI doit être réalisée pour déterminer la sensibilité. |
| Ceftobiprole , <i>S. aureus</i> | 2 ⁴ | 2 ⁴ | 5 | 17 ^B | 17 ^B | |

| Carbapénèmes | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| La sensibilité des staphylocoques aux carbapénèmes est déduite de celle à la céfoxitine. | | | | | | |

| Fluoroquinolones | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|-----------------------------------|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-------------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Ciprofloxacin ¹ | 1 | 1 | 5 | 20 ^A | 20 ^A | 1. Concentrations critiques correspondant à une posologie à forte dose. A. Un disque de norfloxacine peut être utilisé pour le dépistage de la résistance aux fluoroquinolones. |
| Lévofloxacin | 1 | 2 | 5 | 22 ^A | 19 ^A | |
| Moxifloxacin | 0,5 | 1 | 5 | 24 ^A | 21 ^A | |
| Ofloxacin ¹ | 1 | 1 | 5 | 20 ^A | 20 ^A | |
| Norfloxacin (dépistage) | NA | NA | 10 | 17 ^B | Note ^B | B. Les souches catégorisées sensibles à la norfloxacine peuvent être rendues sensibles à la ciprofloxacin, à la lévofloxacin, à la moxifloxacin et à l'ofloxacin. Pour les souches non sensibles à la norfloxacine, chaque fluoroquinolone doit être testée individuellement. |

| Aminosides | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--|---------------------------------|-----|------------------|--------------------------|-------------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Les concentrations critiques des aminosides sont établies sur la base d'une administration par jour à forte posologie. | | | | | | |
| Kanamycin ¹ | 16 | 32 | 30 µg | 18 | 14 | 1. Interprétation valable pour l'amikacin. |
| Kanamycin ¹ | 16 | 32 | 30 UI | Note ^A | Note ^A | A. En cas d'indisponibilité du disque kanamycin 30 µg, les souches présentant un diamètre d'inhibition de 6 à 12 mm autour d'un disque de kanamycin 30 UI (24 µg) pourront être caractérisées résistantes à l'amikacin. |
| Gentamicin ² , <i>S. aureus</i> | 1 | 1 | 10 µg | 18 | 18 | 2. Interprétation valable pour nétilmicin. Les souches résistantes à la gentamicin sont résistantes à l'ensemble des aminosides (sauf streptomycin). |
| Gentamicin ² , staphylocoques à coagulase négative | 1 | 1 | 10 | 22 | 22 | 2. Interprétation valable pour nétilmicin. Les souches résistantes à la gentamicin sont résistantes à l'ensemble des aminosides (sauf streptomycin). |
| Nétilmicin , <i>S. aureus</i> | 1 | 1 | 10 | 18 | 18 | |
| Nétilmicin , staphylocoques à coagulase négative | 1 | 1 | 10 | 22 | 22 | |
| Tobramycin ³ , <i>S. aureus</i> | 1 | 1 | 10 | 18 | 18 | 3. Les souches résistantes à la tobramycin sont résistantes à la kanamycin et à l'amikacin. |
| Tobramycin ³ , staphylocoques à coagulase négative | 1 | 1 | 10 | 22 | 22 | 3. Les souches résistantes à la tobramycin sont résistantes à la kanamycin et à l'amikacin. |

| Glycopeptides | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| 1 – Pour tous les staphylocoques | | | | | | |
| La détermination de la sensibilité aux glycopeptides ne doit pas être réalisée par diffusion en milieu gélosé. La méthode de référence pour la détermination des CMI des glycopeptides est la microdilution (référence ISO 20776). En l'attente de commercialisation de galeries permettant une mesure de la CMI de la vancomycine et de la teicoplanine par la méthode de référence, la CMI pourra être mesurée par la méthode des gradients de diffusion (bandelettes ; inoculum : 0,5 McFarland), mais dans certaines conditions décrites ci-après. | | | | | | |
| 2 - <i>Staphylococcus aureus</i> | | | | | | |
| Pour les utilisateurs d'automates : | | | | | | |
| Une souche de <i>S. aureus</i> vis à vis de laquelle la CMI de la teicoplanine ET de la vancomycine est ≤1mg/L peut être catégorisée sensible aux glycopeptides. A la demande, la CMI pourra être mesurée par la méthode de référence (microdilution) ou à défaut par la méthode des bandelettes (inoculum 0,5 McFarland) et pourra figurer sur l'antibiogramme. Il est recommandé d'effectuer une recherche de sensibilité diminuée aux glycopeptides sur une souche de <i>S. aureus</i> vis à vis de laquelle la CMI mesurée par un automate est > 1 mg/L pour la teicoplanine OU pour la vancomycine. | | | | | | |
| Pour les utilisateurs de la méthode par diffusion en milieu gélosé : | | | | | | |
| Une souche de <i>S. aureus</i> vis à vis de laquelle la CMI (méthode de référence par microdilution ou bandelette) de la teicoplanine ET de la vancomycine est ≤1mg/L peut être catégorisée sensible aux glycopeptides. Il est recommandé d'effectuer une recherche de sensibilité diminuée aux glycopeptides sur une souche de <i>S. aureus</i> vis à vis de laquelle la CMI (méthode de référence par microdilution ou bandelette) est > 1 mg/L pour la teicoplanine OU pour la vancomycine. Si la souche ne présente pas une sensibilité diminuée aux glycopeptides, la CMI pourra figurer sur l'antibiogramme. | | | | | | |
| Méthodes pour la recherche de la sensibilité diminuée aux glycopeptides | | | | | | |
| 2 méthodes de détection sont proposées : | | | | | | |
| <ul style="list-style-type: none"> • Test Teico 5 : Ensemencement d'une gélose Mueller-Hinton (MH) additionnée de 5 mg/L de teicoplanine, par dépôt en spot de 10 µl d'une suspension 2 McFarland, incubation à 35°C ± 2° et lecture en 24 H si positif, sinon en 48 heures. La sensibilité diminuée est mise en évidence par la présence de 4 colonies ou plus. • Test en gradient de diffusion (Macro-bandelette) : Test de sensibilité à la vancomycine et à la teicoplanine par diffusion en gradient (bandelettes) sur milieu coeurcerveau (à l'exclusion de tout autre milieu) avec un inoculum 2 McFarland, incubation à 35°C ± 2 ° et lecture en 24 H si positif, sinon en 48 heures. La sensibilité diminuée est mise en évidence avec des valeurs ≥8 mg/l pour à la fois vancomycine et teicoplanine ou avec une valeur ≥12 mg/l pour la teicoplanine seule. Ce test réalisé avec un inoculum lourd ne permet pas de mesurer la CMI de la vancomycine et de la teicoplanine. | | | | | | |
| Utiliser un témoin négatif (<i>S. aureus</i> ATCC 25923 ou <i>S. aureus</i> 29213) et un témoin positif (<i>Staphylococcus haemolyticus</i> CIP 107204 ou <i>S. aureus</i> Mu3 ATCC 70069). | | | | | | |
| Interprétation du test de la recherche de la sensibilité diminuée aux glycopeptides | | | | | | |
| <ul style="list-style-type: none"> • TEST positif : La souche de <i>S. aureus</i> doit être catégorisée «souche de sensibilité diminuée aux glycopeptides». L'utilisation thérapeutique des glycopeptides est déconseillée. La souche peut être adressée dans un centre référent pour confirmation par la méthode d'analyse de population et catégorisation définitive • TEST négatif : <i>Staphylococcus aureus</i> peut être catégorisé sensible aux glycopeptides. Si nécessaire, la CMI pourra être mesurée par la méthode de référence par microdilution ou à défaut par la méthode des bandelettes (inoculum 0,5 McFarland) et pourra figurer sur l'antibiogramme. | | | | | | |
| 3 - <i>Staphylococcus non aureus</i> | | | | | | |
| Si nécessaire, la CMI pourra être mesurée par la méthode de référence par microdilution ou à défaut par la méthode des bandelettes (inoculum 0,5 McFarland) et pourra figurer sur l'antibiogramme. Une souche de <i>S. non aureus</i> qui présente une CMI mesurée sur automate ≤1mg/L à la teicoplanine ET à la vancomycine peut être catégorisée sensible aux glycopeptides. Pour les utilisateurs du test teico-5, un test négatif permet une catégorisation « sensible aux glycopeptides ». | | | | | | |



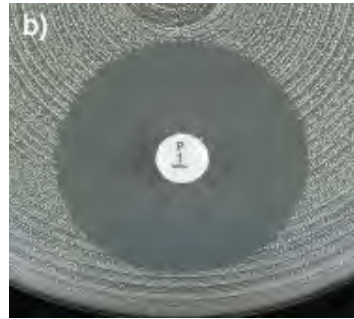
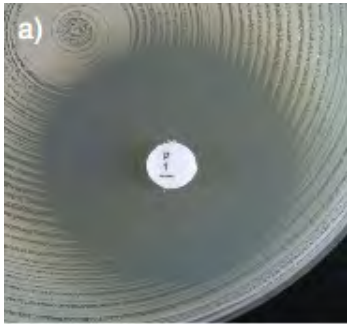
| | | | | | | |
|---|-------|-------|--|-------------------|-------------------|--|
| Dalbavancine ¹ | 0,125 | 0,125 | | Note ^A | Note ^A | Pour déterminer la CMI par micro-dilution, le milieu doit être supplémenté avec du polysorbate-80 à la concentration de 0,002%. |
| Oritavancine ¹ , <i>S. aureus</i> | 0,125 | 0,125 | | Note ^A | Note ^A | Pour déterminer la CMI par micro-dilution, le milieu doit être supplémenté avec du polysorbate-80 à la concentration de 0,002%. |
| Teicoplanine <i>S. aureus</i> | 2 | 2 | | Note ^A | Note ^A | A. La méthode de diffusion n'est pas utilisable car elle ne permet pas la différenciation entre les souches sensibles de celles de sensibilité diminuée aux glycopeptides ne faisant pas intervenir la présence du gène <i>vanA</i> . |
| Teicoplanine , staphylocoques à coagulase négative | 4 | 4 | | Note ^A | Note ^A | |
| Télavancine , SARM ^{1,2} | 0,125 | 0,125 | | Note ^A | Note ^A | 1. Les souches de <i>S. aureus</i> sensibles à la vancomycine sont sensibles à la télavancine, dalbavancine, oritavancine. 2. La détermination de la CMI à la télavancine nécessite une supplémentation en polysorbate-80 à la concentration de 0,002%. |
| Vancomycine , <i>S. aureus</i> | 2 | 2 | | Note ^A | Note ^A | |
| Vancomycine , staphylocoques à coagulase négative | 2 | 2 | | Note ^A | Note ^A | |

| Macrolides, lincosamides et streptogramines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---|---------------------------------|----------------|-----------------------|--------------------------|-------------------|--|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Azithromycine | 1 ¹ | 2 ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Clarithromycine | 1 ¹ | 2 ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Erythromycine | 1 ¹ | 2 ¹ | 15 | 21 ^A | 18 ^A | 1/A. L'érythromycine peut être utilisée pour déterminer la sensibilité à l'azithromycine, la clarithromycine et la roxithromycine. |
| Roxithromycine | 1 ¹ | 2 ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Télithromycine | IE | IE | | IE | IE | |
| Clindamycine² | 0,25 | 0,5 | 2 | 22 ^B | 19 ^B | 2/ B. La résistance inductible à la clindamycine ne peut être détectée qu'en présence d'un macrolide. Elle est mise en évidence sur l'antibiogramme par une image d'antagonisme entre la clindamycine et l'érythromycine (D-test). En cas de résistance à la clindamycine, l'activité de la pristinamycine est diminuée. Devant une souche résistante à l'érythromycine et sensible à la clindamycine, rechercher le caractère inductible de cette résistance (antagonisme érythromycine-clindamycine). En l'absence d'induction, répondre sensible à la clindamycine, spiramycine et lincomycine. En présence d'induction, répondre sensible à spiramycine, lincomycine et clindamycine avec le message suivant : de rares échecs cliniques ont été rapportés par sélection de mutants constitutifs résistants. |
| Lincomycine | 2 | 8 | | EP | EP | |
| Quinupristine-dalfopristine | 1 | 2 | 15 | 21 ^C | 18 ^C | C. La sensibilité des souches détectées «intermédiaires» ou «résistantes» par diffusion doit être confirmée par la détermination de la CMI. La quinupristine-dalfopristine peut être utilisée pour déterminer la sensibilité à la pristinamycine. |
| Pristinamycine | 1 | 2 | | EP | EP | |

| Tétracyclines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---------------------|---------------------------------|----------------|-----------------------|--------------------------|-------------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Doxycycline | 1 ¹ | 2 ¹ | | Note ^A | Note ^A | 1/ A. Les souches sensibles à la tétracycline sont aussi sensibles à la doxycycline et la minocycline. Par contre, certaines souches résistantes à la tétracycline peuvent être sensibles à la minocycline et/ou la doxycycline. Pour les souches résistantes à la tétracycline, la sensibilité à la doxycycline doit être vérifiée si nécessaire par une mesure de la CMI. |
| Minocycline | 0,5 ¹ | 1 ¹ | 30 | 23 ^A | 20 ^A | |
| Tétracycline | 1 ¹ | 2 ¹ | 30 | 22 ^A | 19 ^A | |
| Tigécycline | 0,5 ² | 0,5 | 15 | 18 | 18 | 2. Les souches ayant des CMI au dessus de la concentration critiques sont très rares. Les souches présentant de tels résultats doivent être vérifiées puis adressées pour confirmation dans un laboratoire référent. |

| Autres | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---|---------------------------------|------------------|-----------------------|--------------------------|-------------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Chloramphénicol | 8 | 8 | 30 | 18 | 18 | Interprétation valable pour thiamphénicol. |
| Daptomycine | 1 | 1 ¹ | | Note ^A | Note ^A | 1. Les souches ayant des CMI au dessus de la concentration critique sont très rares. Les souches présentant de tels résultats doivent être vérifiées puis adressées pour confirmation dans un laboratoire référent. De telles souches doivent être considérées résistantes. A. Détermination de la CMI. |
| Fosfomycine IV² | 32 | 32 | | EP ^B | EP ^B | 2. La résistance acquise à la fosfomycine est homogène. B. Les souches qui présentent un diamètre de 6 mm autour du disque fosfomycine chargé à 200 µg sont catégorisées «résistantes». |
| Acide fusidique | 1 | 1 | 10 | 24 | 24 | |
| Linézolide | 4 | 4 | 10 | 19 ^C | 19 ^C | C. Examiner la bordure de la zone d'inhibition à la lumière. La résistance inductible n'est détectée que si l'incubation est prolongée à 48 h. |
| Mupirocine | 1 ³ | 256 ³ | 200 | 30 ^D | 18 ^D | 3/D. Concentrations critiques et diamètres correspondant à la décolonisation nasale de <i>S. aureus</i> . La décolonisation est aussi efficace pour les souches intermédiaires que pour les souches sensibles mais avec un risque accru de recolonisation. Avec les souches résistantes à la mupirocine, la décolonisation à long terme est peu probable. |
| Nitrofuranes (cystite) | 64 | 64 | 100 | 13 | 13 | |
| Rifampicine | 0,06 | 0,5 | 5 | 26 | 23 | |
| Triméthoprime (cystite) | 2 | 4 | 5 | 17 | 14 | |
| Triméthoprime-sulfaméthoxazole⁴ | 2 | 4 | 1,25-23,75 | 17 | 14 | 4. Interprétation valable pour les autres associations triméthoprime-sulfamide. |

Exemples de zones d'inhibition de *Staphylococcus aureus* avec la pénicilline G.



- a) Diamètre ≥ 26 mm avec une bordure floue. Souche sensible.
- b) Diamètre ≥ 26 mm avec une bordure nette. Souche résistante.

4. 7. Enterococcus spp.

En cas d'endocardite, se référer aux recommandations nationales ou internationales

Méthode par diffusion en milieu gélosé

Milieu : Gélose de Mueller-Hinton.

Inoculum : 0,5 McFarland

Incubation : atmosphère normale, 35±2°C, 20±4H

Contrôle de qualité : *Enterococcus faecalis* ATCC 29212

| Liste standard | Liste complémentaire |
|--|---|
| Ampicilline Gentamicine Vancomycine Teicoplanine Nitrofurantoïne | Imipénème Streptomycine Erythromycine Quinupristine - dalfopristine Norfloxacin ¹ Fluoroquinolone Triméthoprime Cotrimoxazole Tigécycline Linézolide Fosfomycine Daptomycine Chloramphénicol Rifampicine ¹ Lecture interprétative |

| Pénicillines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---|---------------------------------|----------------|-----------------------|--------------------------|-------------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Les souches d' <i>E. faecium</i> résistantes aux pénicillines doivent être considérées comme résistantes aux autres β-lactamines, y compris les carbapénèmes. | | | | | | |
| Pénicilline G | - | - | | - | - | |
| Ampicilline¹ | 4 | 8 | 2 | 10 | 8 | 1. En cas de résistance à l'ampicilline, rendre résistant aux uréidopénicillines et aux carbapénèmes. La résistance est due à des modifications de la PLP5 qui présente une affinité diminuée pour les β-lactamines. De très rares souches productrices de pénicillinases ont été décrites. |
| Ampicilline-sulbactam² | 4 | 8 | | Note ^A | Note ^A | 2/A. Les sensibilités à l'amoxicilline et à la pipéracilline (avec ou sans inhibiteur de β-lactamase) peuvent être déduites de celle de l'ampicilline. |
| Amoxicilline² | 4 | 8 | | Note ^A | Note ^A | |
| Amoxicilline-acide clavulanique² | 4 ³ | 8 ³ | | Note ^A | Note ^A | 3. Pour la détermination des CMI, la concentration d'acide clavulanique est fixe à 2 mg/L. |
| Pipéracilline² | | | | Note ^A | Note ^A | |
| Pipéracilline-tazobactam² | | | | Note ^A | Note ^A | |

| Céphalosporines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Toutes les espèces d' <i>Enterococcus</i> sont naturellement résistantes aux céphalosporines. | | | | | | |

| Carbapénèmes | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|-------------------|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Doripénème | - | - | | - | - | |
| Ertapénème | - | - | | - | - | |
| Imipénème | 4 | 8 | 10 | 21 | 18 | |
| Méropénème | - | - | | - | - | |

| Fluoroquinolones | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Ciprofloxacine (cystites non compliquées) | 4 | 4 | 5 | 15 ^A | 15 ^A | A. Un disque de norfloxacine peut être utilisé pour le dépistage de la résistance aux fluoroquinolones. |
| Lévofloxacine (cystites non compliquées) | 4 | 4 | 5 | 15 ^A | 15 ^A | |
| Moxifloxacine | - | - | | - | - | |
| Acide nalidixique (dépistage) | NA | NA | | NA | NA | |
| Norfloxacine | NA | NA | 10 | 12 ^B | 12 ^B | B. Les souches catégorisées sensibles à la norfloxacine peuvent être rendues sensibles à la ciprofloxacine et à la lévofloxacine. Pour les souches non sensibles à la norfloxacine, chaque fluoroquinolone doit être testée individuellement. |
| Ofloxacine | - | - | | - | - | |

| Aminosides | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--|---------------------------------|-------------------|-----------------------|--------------------------|-------------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Les entérocoques présentent une résistance de bas niveau aux aminosides. Cependant, l'association avec des inhibiteurs de la paroi bactérienne (pénicillines, glycopeptides) est synergique et bactéricide vis-à-vis des souches sensibles à ces antibiotiques et ne présentant pas une résistance de haut niveau aux aminosides. L'espèce <i>E. faecium</i> produit une enzyme chromosomique, AAC(6'), qui abolit la synergie entre pénicillines/glycopeptides et aminosides (sauf gentamicine et streptomycine). | | | | | | |
| Amikacine ¹ | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Kanamycine | EP | EP | | EP | EP | |
| Gentamicine ¹ (détection de la résistance à haut niveau) | Note ¹ | Note ¹ | 30 | Note ^A | Note ^A | 1/A. Test négatif : Les souches avec une CMI de la gentamicine ≤128 mg/L ou une zone d'inhibition ≥8 mm sont considérées sauvages avec une résistance naturelle de bas niveau. Pour les autres aminosides, le profil de résistance peut être différent. Une synergie avec les pénicillines ou les glycopeptides est attendue si la souche est sensible à ces classes d'antibiotiques. Test positif : Les souches avec une CMI de la gentamicine >128 mg/L ou une zone d'inhibition <8 mm sont considérées hautement résistantes à la gentamicine et aux autres aminosides, excepté la streptomycine qui doit être testée séparément si nécessaire (voir commentaire 3/B). Il n'y a pas de synergie avec les pénicillines ou les glycopeptides. |
| Nétilmicine ¹ | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Tobramycine ¹ | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | |

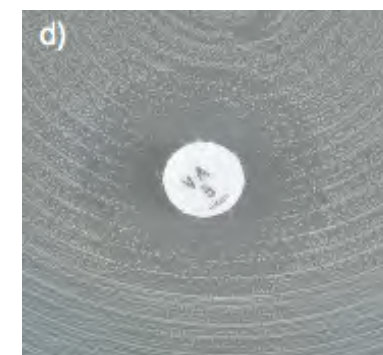
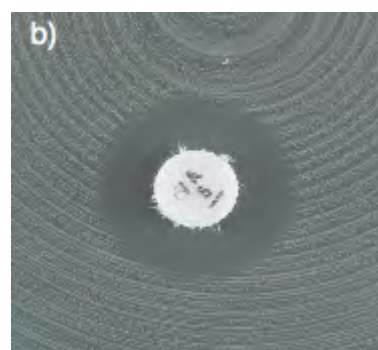
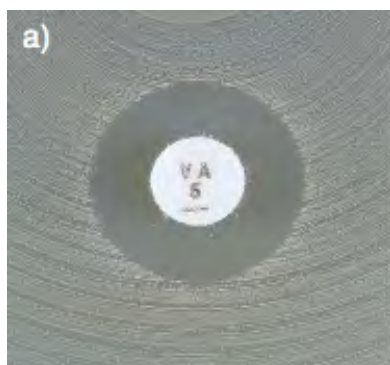
| Aminosides (suite) | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|----------------------------------|---------------------------------|-------------------|-----------------------|--------------------------|-------------------|--|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Streptomycine² | Note ² | Note ² | 300 | Note ^B | Note ^B | 2/B. Les souches présentant une résistance de haut niveau à la gentamicine ne sont pas nécessairement résistantes à haut niveau à la streptomycine. Test négatif : Les souches avec une CMI de la streptomycine ≤512 mg/L ou une zone d'inhibition ≥19 mm sont considérées sauvages avec une résistance naturelle de bas niveau. Une synergie avec les pénicillines ou les glycopeptides est attendue si la souche est sensible à ces classes d'antibiotiques. Test positif : Les souches avec une CMI de la streptomycine >512 mg/L ou une zone d'inhibition <19 mm sont considérées hautement résistantes à la streptomycine et il n'y a pas de synergie avec les pénicillines ou les glycopeptides. |

| Glycopeptides | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Les espèces <i>E. gallinarum</i> et <i>E. casseliflavus</i> présentent une résistance de bas niveau à la vancomycine. Le phénotype «résistant» à la teicoplanine et «sensible» à la vancomycine est exceptionnel. | | | | | | |
| Teicoplanine | 2 | 2 | 30 | 16 | 16 | |
| Télavancine | IE | IE | | IE | IE | |
| Vancomycine | 4 | 4 | 5 | 12 ^A | 12 ^A | A. Les souches d'entérocoques sensibles à la vancomycine présentent des zones d'inhibition à contours nets. L'examen des contours doit être effectué sous lumière directe et une résistance est suspectée devant un contour flou ou la présence de colonies à l'intérieur de la zone d'inhibition (voir photos ci-dessous). La lecture ne doit pas être effectuée avant 24 heures d'incubation. |

| Macrolides, lincosamides et streptogramines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--|---------------------------------|----------------|-----------------------|--------------------------|-----------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Les espèces <i>E. faecalis</i> , <i>E. gallinarum</i> , <i>E. casseliflavus</i> et <i>E. avium</i> sont naturellement résistantes aux lincosamides et à l'association quinupristine-dalfopristine tandis que les espèces <i>E. faecium</i> , <i>E. durans</i> et <i>E. hirae</i> sont naturellement sensibles. | | | | | | |
| Azithromycine | - | - | | - | - | |
| Clarithromycine | - | - | | - | - | |
| Erythromycine | 0,5 | 4 | 15 | 23 | 14 | |
| Roxithromycine | - | - | | - | - | |
| Télithromycine | - | - | | - | - | |
| Clindamycine | - | - | | - | - | |
| Pristinamycine | 1 | 2 | EP | EP | EP | |
| Quinupristine-dalfopristine | 1 ¹ | 4 ¹ | 15 | 22 ^A | 20 ^A | 1/A. Les valeurs critiques ne s'appliquent qu'à l'espèce <i>E. faecium</i> . La réponse est valable pour le pristinamycine en attente de données. |

| Tétracyclines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---------------------|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|--|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Doxycycline | - | - | | - | - | |
| Minocycline | - | - | | - | - | |
| Tétracycline | - | - | | - | - | |
| Tigécycline | 0,25 ¹ | 0,5 | 15 | 18 | 15 | 1. Des CMI supérieures à la concentration critique de sensibilité sont très rares. Dans un premier temps, l'identification et le test de sensibilité devront être répétés. En cas de confirmation, la souche devra être envoyée à un centre de référence et catégorisée «résistant». |

| Divers | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|--|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Daptomycine | 4 | 4 | | - | - | Ne pas rendre pour les souches d'infections respiratoires. |
| Fosfomycine iv | - | - | | - | - | |
| Fosfomycine oral (cystites) | 64 | 128 | 200 | 16 | 13 | |
| Acide fusidique | - | - | | - | - | Toutes les espèces d' <i>Enterococcus</i> sont naturellement résistantes à l'acide fusidique. |
| Linézolide | 4 | 4 | 10 | 19 | 19 | |
| Nitrofurantoïne (cystites) | 64 | 64 | 100 | 15 | 15 | |
| Rifampicine | 1 | 2 | 5 | 20 | 17 | |
| Triméthoprim (cystites) ¹ | 0,03 | 1 | 5 | 50 | 21 | 1. L'activité du triméthoprim et du cotrimoxazole sur les entérocoques n'étant pas certaine, la population sauvage est catégorisée intermédiaire. |
| Triméthoprim-sulfaméthoxazole ^{1, 2} | 0,03 | 1 | 1,25-23,75 | 50 | 21 | 2. Le rapport de l'association triméthoprim-sulfaméthoxazole est de 1:19. Les valeurs critiques sont exprimées en concentrations de triméthoprim. A noter que toutes les espèces d' <i>Enterococcus</i> sont naturellement résistantes aux sulfamides. |
| Chloramphénicol | 8 | 16 | 30 | 18 | 13 | |



Exemples de zones d'inhibition de souches d'*Enterococcus* spp. avec la vancomycine (disque chargé à 5 µg).

a) Bord à contours nets et diamètre d'inhibition ≥12 mm. Rendre sensible.

b-d) Bord à contours flous ou présence de colonies dans la zone d'inhibition. Rendre résistant même si la zone d'inhibition est ≥12 mm.

4. 8. *Streptococcus pneumoniae*

Méthode par diffusion en milieu gélosé

Milieu : Mueller-Hinton agar additionné de 20 mg/L β -NAD + 5% sang de cheval defibriné (MH-F)

Inoculum : 0,5 McFarland

Incubation : 5% CO₂, 35±2°C, 20±4H

Contrôle de qualité : *Streptococcus pneumoniae* ATCC 49619

| Liste standard | Liste complémentaire |
|--|---|
| Pénicilline G Ampicilline ou amoxicilline Céfotaxime ou ceftriaxone Oxacilline ¹ Erythromycine Clindamycine ou lincomycine Pristinamycine Télithromycine Tétracycline Norfloxacin ¹ Fluoroquinolone Vancomycine ou teicoplanine (¹ lecture interprétative) | Autres bêta-lactamines Doxycycline Chloramphénicol Rifampicine Cotrimoxazole Gentamicine |

Recherche de la résistance aux bêta-lactamines chez *S. pneumoniae*

| Disque d'oxacilline à 1 µg Diamètre de la zone d'inhibition | Antibiotique | Tests complémentaires et/ou interprétation |
|--|--|---|
| ≥ 20 mm | Bêta-lactamines pour lesquelles une catégorisation clinique est indiquée (y compris celles avec «Note»). | Rendre «sensible», quelle que soit l'indication clinique, excepté pour le céfaclor qui, s'il est rendu, doit être catégorisé «intermédiaire». |
| < 20 mm* | Pénicilline G (méningites) et pénicilline V (toutes indications) | Rendre «résistant». |
| | Pénicilline G (en dehors des méningites) et autres bêta-lactamines | Déterminer la CMI de l'antibiotique et interpréter en fonction des concentrations critiques. |

*La CMI d'au moins une des bêta-lactamines dont les propriétés pharmacodynamiques sont compatibles avec une efficacité thérapeutique (amoxicilline, céfotaxime, ceftriaxone) doit toujours être déterminée, mais cela ne doit pas retarder le rendu du résultat selon les recommandations ci-dessous.

| Pénicillines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--|---------------------------------|-------------------|-----------------------|--------------------------|---------------------|--|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Les valeurs critiques pour les pénicillines autres que la pénicilline G et l'amoxicilline ne sont pas applicables en cas de méningite. Les souches sensibles à la pénicilline G (CMI ≤ 0,06 mg/L) et/ou présentant un diamètre ≥ 20 mm autour du disque d'oxacilline (1 µg) (cf note C) peuvent être rendues sensibles aux bêta-lactamines pour lesquelles les valeurs critiques sont listées (y compris celles qui ont une «Note»). | | | | | | |
| Pénicilline G (à l'exception des méningites) | 0,06 ¹ | 2 ¹ | | Note ^A | Note ^A | 1. En cas de pneumonie, si une dose de 1,2 g x 4 est utilisée, les souches ayant une CMI ≤ 0,5 mg/L peuvent être interprétées comme sensibles. En cas de pneumonie , si une dose de 2,4 g x 4 ou 1,2 g x 6 est utilisée, les souches ayant une CMI ≤ 1 mg/L peuvent être interprétées comme sensibles. En cas de pneumonie , si une dose de 2,4 g x 6 est utilisée, les souches ayant une CMI ≤ 2 mg/L peuvent être interprétées comme sensibles. A. Une diminution de sensibilité aux bêta-lactamines doit être recherchée à l'aide d'un disque d'oxacilline chargé à 1 µg (cf. Note C). |
| Pénicilline G (méningites) | 0,06 | 0,06 | | - | - | |
| Ampicilline | 0,5 ² | 2 ² | | Note ^A | Note ^A | |
| Ampicilline (pneumonie) | 2 | 2 | | - | - | |
| Ampicilline-sulbactam | Note ³ | Note ³ | | Note ^A | Note ^A | 2. Sensibilité déduite de la CMI de l'ampicilline ou de l'amoxicilline. 3. Les pneumocoques ne produisent pas de bêta-lactamase. L'association à un inhibiteur de bêta-lactamase n'apporte aucun bénéfice clinique. |
| Amoxicilline | 0,5 ² | 2 ² | | Note ^{A,B} | Note ^{A,B} | B. Sensibilité déduite de la CMI de l'ampicilline ou de l'amoxicilline. |
| Amoxicilline (méningites) | 0,5 | 0,5 | | - | - | |
| Amoxicilline (pneumonie) | 2 | 2 | | - | - | |
| Amoxicilline-acide clavulanique ³ | Note ² | Note ² | | Note ^{A,B} | Note ^{A,B} | |
| Pipéracilline | Note ² | Note ² | | Note ^{A,B} | Note ^{A,B} | |
| Pipéracilline-tazobactam ³ | Note ² | Note ² | | Note ^{A,B} | Note ^{A,B} | |
| Ticarcilline | - | - | | - | - | |
| Ticarcilline-acide clavulanique ³ | - | - | | - | - | |
| Phénoxyméthylpénicilline | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | |

| Pénicillines (suite) | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---------------------------------------|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-------------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Oxacilline (Test de dépistage) | NA | NA | 1 | Note ^C | Note ^C | C. Pour l'interprétation du test de l'oxacilline, voir le tableau complémentaire ci-dessus. Ce test ne peut pas apprécier le niveau de résistance à la pénicilline G ou aux autres bêta-lactamines. L'utilisation d'autres disques de bêta-lactamines ne permet pas de déterminer le niveau de résistance à ces bêta-lactamines. En conséquence, notamment en cas d'infection sévère, d'échec clinique ou devant toute souche de sensibilité diminuée (OXA-1 < 20 mm), il y a lieu de déterminer la CMI d'au moins une des bêta-lactamines dont les propriétés pharmacodynamiques sont compatibles avec une efficacité thérapeutique (amoxicilline, céfotaxime, ceftriaxone). |

| Céphalosporines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|-------------------------------|---------------------------------|------|-----------------------|--------------------------|-------------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Céfaclor | 0,03 | 0,5 | | Note ^A | Note ^A | |
| Céfadroxil | - | - | | - | - | |
| Céfalexine | - | - | | - | - | |
| Céfazoline | - | - | | - | - | |
| Céfépime | 1 | 2 | | Note ^A | Note ^A | A. Une diminution de sensibilité aux bêta-lactamines doit être recherchée à l'aide d'un disque d'oxacilline chargé à 1 µg. Cf. tableau complémentaire ci-dessous. |
| Céfixime | - | - | | - | - | |
| Céfotaxime | 0,5 | 2 | | Note ^A | Note ^A | |
| Céfotaxime (pneumonie) | 2 | 2 | | - | - | |
| Céfoxitine | - | - | | - | - | |
| Cefpodoxime | 0,25 | 0,5 | | Note ^A | Note ^A | |
| Ceftaroline | 0,25 | 0,25 | | Note ^A | Note ^A | |
| Ceftazidime | - | - | | - | - | |

| Céphalosporines (suite) | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|----------------------------|------------------------------------|-----|--------------------------|-----------------------------|-------------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Ceftibuten | - | - | | - | - | |
| Ceftriaxone | 0,5 | 2 | | Note ^A | Note ^A | |
| Céfuroxime iv | 0,5 | 1 | | Note ^A | Note ^A | |
| Céfuroxime oral | 0,25 | 0,5 | | Note ^A | Note ^A | |

| Carbapénèmes | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--|------------------------------------|-----|--------------------------|-----------------------------|---------------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Doripénème¹ | 1 | 1 | | Note ^A | Note ^A | 1. En dehors des méningites A. Une diminution de sensibilité aux bêta-lactamines doit être recherchée à l'aide d'un disque d'oxacilline chargé à 1 µg. Cf. tableau complémentaire ci-dessus. |
| Ertapénème¹ | 0,5 | 0,5 | | Note ^A | Note ^A | |
| Imipénème¹ | 2 | 2 | | Note ^A | Note ^A | |
| Méropénème² (hors méningites) | 2 | 2 | | Note ^A | Note ^A | 2. Méropénème est le seul carbapénème recommandé dans les méningites. |
| Méropénème² (méningites) | 0,25 | 1 | | Note ^{A,B} | Note ^{A,B} | B. En cas d'utilisation pour le traitement d'une méningite, la CMI du méropénème doit être déterminée. |

| Fluoroquinolones | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|-----------------------------------|---------------------------------|---------------------|-----------------------|--------------------------|---------------------|--|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Ciprofloxacine¹ | 0,12 | 2 | 5 | 50 ^A | 16 ^A | 1. Les souches sauvages de <i>S. pneumoniae</i> ne doivent pas être considérées comme sensibles à la ciprofloxacine et sont par conséquent catégorisées «intermédiaires». A. La recherche de la résistance aux fluoroquinolones se fait à l'aide de la norfloxacine. Cf. Notes 3/B, 4/C. |
| Lévofloxacine² | 2 | 2 | 5 | 17 ^A | 17 ^A | 2. Les concentrations critiques de lévofloxacine sont valables pour des doses élevées. |
| Moxifloxacine | 0,5 | 0,5 | 5 | 22 ^A | 22 ^A | |
| Norfloxacine (dépistage) | Note ^{3,4} | Note ^{3,4} | 10 | Note ^{B,C} | Note ^{B,C} | 3/B. Si le diamètre autour du disque de norfloxacine (10 µg) est ≥ 12 mm, ou la CMI de la norfloxacine ≤ 16 mg/L, la souche peut être catégorisée sensible à la lévofloxacine et à la moxifloxacine, et intermédiaire à la ciprofloxacine et à l'ofloxacine. 4/C. Si le diamètre autour du disque de norfloxacine (10 µg) est inférieur à 12 mm ou si la CMI de la norfloxacine est supérieure à 16 mg/L, la sensibilité de la lévofloxacine et de la moxifloxacine doivent être mesurées. Si la lévofloxacine ou la moxifloxacine sont catégorisées sensibles, ces antibiotiques seront interprétés « sensibilité diminuée » avec la remarque « il existe un risque élevé de sélection in vivo de mutants résistants aux fluoroquinolones et d'échec clinique ». |
| Ofloxacine⁵ | 0,12 | 4 | 5 | 50 ^A | 13 ^A | 5. Les souches sauvages de <i>S. pneumoniae</i> ne doivent pas être considérées comme «sensibles» à l'ofloxacine et sont par conséquent catégorisées «intermédiaires». |

| Aminoglycosides | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--------------------------------|---------------------------------|-------------------|-----------------------|--------------------------|-------------------|--|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Gentamicine¹ | Note ¹ | Note ¹ | 500 | Note ^A | Note ^A | 1/A. Diamètre d'inhibition ≥17 mm ou CMI ≤ 250 mg/L : la souche est sauvage (bas niveau de résistance) et la synergie est possible avec les pénicillines (ou les glycopeptides) en cas de sensibilité à ces derniers antibiotiques. Pour les autres aminoglycosides, le profil peut être différent. Diamètre d'inhibition < 17 mm ou CMI > 250 mg/L : la souche a acquis un haut niveau de résistance à la gentamicine, ainsi qu'à la kanamycine, tobramycine, dibécacine, amikacine, sisomicine et nétilmicine. La synergie avec les pénicillines ou les glycopeptides est abolie. |

| Glycopeptides | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---------------------|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Teicoplanine | 2 ¹ | 2 | 30 | 17 | 17 | 1. Les souches ayant une CMI qui dépasse la concentration critique supérieure sont très rares ou n'ont pas encore été rapportées. L'identification et la sensibilité aux antibiotiques d'une telle souche doivent être vérifiées et si le résultat est confirmé, la souche doit être adressée à un laboratoire de référence. En l'absence de données concernant la réponse thérapeutique vis-à-vis des souches dont la CMI dépasse la valeur critique supérieure, elles doivent être considérées comme résistantes. |
| Télavancine | EPI | EPI | | EPI | EPI | |
| Vancomycine | 2 ¹ | 2 | 5 | 16 | 16 | |

| Macrolides, lincosamides et streptogramines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---|---------------------------------|------------------|-----------------------|--------------------------|-------------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Azithromycine | 0,25 ¹ | 0,5 ¹ | | Note ^A | Note ^A | 1/A. L'érythromycine peut être utilisée pour déterminer la sensibilité à l'azithromycine, la clarithromycine et la roxithromycine. |
| Clarithromycine | 0,25 ¹ | 0,5 ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Erythromycine | 0,25 ¹ | 0,5 ¹ | 15 | 22 ^A | 19 ^A | |
| Roxithromycine | 0,5 ¹ | 1 ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Télithromycine | 0,25 ² | 0,5 ² | 15 | 23 ^B | 20 ^B | 2/B. La résistance à la télithromycine doit être vérifiée par un test en l'absence de CO ₂ qui permet la catégorisation clinique. |
| Clindamycine³ | 0,5 | 0,5 | 2 | 19 ^C | 19 ^C | 3/C. Devant une souche résistante à l'érythromycine et sensible à clindamycine ou lincomycine, rechercher le caractère inductible de cette résistance. Il est mis en évidence sur l'antibiogramme par une image d'antagonisme entre la clindamycine ou la lincomycine et l'érythromycine (D-test). Interprétation : <ul style="list-style-type: none"> • En l'absence d'induction, répondre «sensible» à lincomycine et clindamycine. • En présence d'induction, répondre «résistante» à lincomycine et clindamycine. |
| Lincomycine³ | 2 | 8 | 15 | 21 ^C | 17 ^C | |
| Pristinamycine⁴ | 1 | 1 | 15 | 19 | 19 | 4. Interprétation valable pour quinupristine-dalfopristine. Les souches sensibles à la quinupristine-dalfopristine sont également sensibles à la pristinamycine. Les souches ayant une CMI qui dépasse la concentration critique supérieure sont très rares. L'identification et la sensibilité à l'antibiotique d'une telle souche doivent être vérifiées et si le résultat est confirmé, la souche doit être adressée à un laboratoire de référence. En l'absence de données concernant la réponse thérapeutique vis-à-vis des souches dont la CMI dépasse la valeur critique supérieure, elles doivent être considérées comme résistantes. |

| Tétracyclines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---------------------|---------------------------------|----------------|-----------------------|--------------------------|-------------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Doxycycline | 1 ¹ | 2 ¹ | | Note ^A | Note ^A | 1/A. Les souches sensibles à la tétracycline sont aussi sensibles à la doxycycline et à la minocycline. Les souches résistantes à la tétracycline sont parfois sensibles à la minocycline et/ou à la doxycycline. Si nécessaire, la sensibilité à la doxycycline des souches résistantes à la tétracycline pourra être évaluée en déterminant la CMI. |
| Minocycline | 0,5 ¹ | 1 ¹ | 30 | 24 ^A | 21 ^A | |
| Tétracycline | 1 ¹ | 2 ¹ | 30 | 25 ^A | 22 ^A | |
| Tigécycline | EPI | EPI | | EPI | EPI | |

| Divers | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Chloramphénicol | 8 | 8 | 30 | 21 | 21 | |
| Daptomycine | EPI | EPI | | EPI | EPI | |
| Fosfomycine iv | EPI | EPI | | EPI | EPI | |
| Linézolide | 2 ¹ | 4 | 10 | 22 | 19 | 1. Les souches ayant une CMI qui dépasse la concentration critique supérieure sont très rares. L'identification et la sensibilité à l'antibiotique d'une telle souche doit être vérifiée et si le résultat est confirmé, la souche doit être adressée à un laboratoire de référence. En l'absence de données concernant la réponse thérapeutique vis-à-vis des souches dont la CMI dépasse la valeur critique supérieure, elles doivent être considérées comme résistantes. |
| Rifampicine | 0,06 ² | 0,5 | 5 | 22 | 17 | 2. Les souches ayant une CMI qui dépasse la concentration critique supérieure sont très rares. L'identification et la sensibilité à l'antibiotique d'une telle souche doit être vérifiée et si le résultat est confirmé, la souche doit être adressée à un laboratoire de référence. En l'absence de données concernant la réponse thérapeutique vis-à-vis des souches dont la CMI dépasse la valeur critique supérieure, elles doivent être considérées comme résistantes. |
| Triméthoprimé-sulfaméthoxazole³ | 1 | 2 | 1,25-23,75 | 18 | 15 | 3. Triméthoprimé-sulfaméthoxazole dans un rapport 1:19. Les CMI critiques sont exprimées en concentration de triméthoprimé. |

4. 9. Streptocoques des groupes A, B, C ou G

Méthode par diffusion en milieu gélosé

Milieu MH-F : Mueller-Hinton + 5% sang de cheval défibriné et 20 mg/Lde β -NAD

Inoculum : 0,5 McFarland

Incubation : 5% CO₂, 35±2°C, 20±4H

Contrôle de qualité : *Streptococcus pneumoniae* ATCC 49619

| Liste standard | Liste complémentaire |
|--|--|
| Pénicilline G Gentamicine Erythromycine Clindamycine ou lincomycine Tétracycline | Norfloxacine ¹ Fluoroquinolones Streptomycine Vancomycine Teicoplanine Pristinamycine Télithromycine Doxycycline Tigécycline Cotrimoxazole Chloramphénicol Linézolide Rifampicine Nitrofurantoïne Triméthoprime (¹ Lecture interprétative) |

| Pénicillines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---|---------------------------------|---------------------|------------------|--------------------------|---------------------|--|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| La sensibilité aux bêta-lactamines des streptocoques des groupes A, B, C ou G se déduit de la sensibilité à la pénicilline G, à l'exception de la pénicilline V pour les streptocoques du groupe B. | | | | | | |
| Pénicilline G¹ | 0,25 | 0,25 | 1 unité | 18 | 18 | 1/A. Les souches ayant des CMI au-dessus de la concentration critique supérieure sont très rares (streptocoques du groupe B). L'identification et la sensibilité à l'antibiotique d'une telle souche doivent être vérifiées et si le résultat est confirmé, la souche doit être adressée à un laboratoire de référence. En l'absence de données sur la réponse thérapeutique vis-à-vis des souches dont la CMI dépasse la valeur critique supérieure, elles doivent être interprétées résistantes. |
| Ampicilline | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Ampicilline-sulbactam² | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | 2. Les streptocoques du groupe A, B, C ou G ne produisent pas de bêta-lactamase. L'association à un inhibiteur de bêta-lactamase n'apporte aucun bénéfice clinique. |
| Amoxicilline | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Amoxicilline-acide clavulanique² | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Pipéracilline | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Pipéracilline-tazobactam² | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Ticarcilline | - | - | | - | - | |
| Ticarcilline-acide clavulanique | - | - | | - | - | |
| Pénicilline V | Note ^{1,3} | Note ^{1,3} | | Note ^{A,B} | Note ^{A,B} | 3/B. Les valeurs critiques ne s'appliquent qu'aux streptocoques du groupe A, C, ou G. |
| Oxacilline | - | - | | - | - | |
| Cloxacilline | Note ^{1,3} | Note ^{1,3} | | Note ^{A,B} | Note ^{A,B} | |
| Dicloxacilline | Note ^{1,3} | Note ^{1,3} | | Note ^{A,B} | Note ^{A,B} | |
| Flucloxacilline | Note ^{1,3} | Note ^{1,3} | | Note ^{A,B} | Note ^{A,B} | |

| Céphalosporines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---|---------------------------------|-------------------|-----------------------|--------------------------|-------------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| La sensibilité aux bêta-lactamines des streptocoques des groupes A, B, C ou G se déduit de la sensibilité à la pénicilline G. | | | | | | |
| Céfaclor | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | 1/A. Les souches ayant des CMI au-dessus de la concentration critique supérieure sont très rares (streptocoques du groupe B). L'identification et la sensibilité à l'antibiotiques d'une telle souche doivent être vérifiées et si le résultat est confirmé, la souche doit être adressée à un laboratoire de référence. En l'absence de données sur la réponse thérapeutique vis-à-vis des souches dont la CMI dépasse la valeur critique supérieure, elles doivent être interprétées résistantes. |
| Céfadroxil | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Céfalexine | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Céfazoline | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Céfépime | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Cefpodoxime | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Ceftaroline | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Ceftibuten | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Ceftriaxone | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Céfuroxime iv | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Céfuroxime oral | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | |

| Carbapénèmes | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---|---------------------------------|-------------------|-----------------------|--------------------------|-------------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| La sensibilité aux bêta-lactamines des streptocoques des groupes A, B, C ou G se déduit de la sensibilité à la pénicilline G. | | | | | | |
| Doripénème | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | 1/A. Les souches ayant des CMI au-dessus de la concentration critique supérieure sont très rares (streptocoques du groupe B). L'identification et la sensibilité à l'antibiotiques d'une telle souche doivent être vérifiées et si le résultat est confirmé, la souche doit être adressée à un laboratoire de référence. En l'absence de données sur la réponse thérapeutique vis-à-vis des souches dont la CMI dépasse la valeur critique supérieure, elles doivent être interprétées résistantes. |
| Ertapénème | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Imipénème | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Méropénème | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | |

| Fluoroquinolones | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition Chiffres romains pour les règles d'experts |
|---------------------------------|---------------------------------|---------------------|-----------------------|--------------------------|---------------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Ciprofloxacin | - | - | | - | - | |
| Lévofloxacin | 1 | 2 | 5 | 18 ^A | 15 ^A | |
| Moxifloxacin | 0,5 | 1 | 5 | 18 ^A | 15 ^A | |
| Norfloxacine (dépistage) | Note ^{1,2} | Note ^{1,2} | 10 | Note ^{B,C} | Note ^{B,C} | A. La recherche de la résistance aux fluoroquinolones peut se faire à l'aide de la norfloxacine. 1/B. Si le diamètre autour du disque de norfloxacine (10 µg) est ≥ 12 mm, ou la CMI de la norfloxacine ≤ 16 mg/L, la souche peut être catégorisée sensible à la lévofloxacin et à la moxifloxacin, et intermédiaire à la ciprofloxacin et à l'ofloxacin. 2/C. Si le diamètre autour du disque de norfloxacine (10 µg) est inférieur à 12 mm ou si la CMI de la norfloxacine est supérieure à 16 mg/L, la sensibilité de la lévofloxacin et de la moxifloxacin doivent être mesurées. Si la lévofloxacin ou la moxifloxacin sont catégorisées sensibles, ces antibiotiques seront interprétés « sensibilité diminuée » avec la remarque « il existe un risque élevé de sélection <i>in vivo</i> de mutants résistants aux fluoroquinolones et d'échec clinique ». |
| Ofloxacin | - | - | | - | - | |

| Aminoglycosides | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--|---------------------------------|-------------------|-----------------------|--------------------------|-------------------|--|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Les streptocoques présentent une résistance naturelle de bas niveau (BNR) à tous les aminosides qui n'empêche pas d'obtenir un effet synergique bactéricide entre un aminoside et une pénicilline (ou un glycopeptide). L'acquisition d'une résistance de haut niveau (HNR) abolit cet effet synergique bactéricide. | | | | | | |
| Amikacine | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Gentamicine Recherche d'un haut niveau de résistance | Note ¹ | Note ¹ | 500 | Note ^A | Note ^A | 1/A. Diamètre d'inhibition ≥ 17 mm ou CMI ≤ 250 mg/L : la souche est sauvage (bas niveau de résistance) et la synergie est possible avec les pénicillines (ou les glycopeptides) en cas de sensibilité à ces derniers antibiotiques. Pour les autres aminosides, le profil peut être différent. Diamètre d'inhibition < 17 mm ou CMI > 250 mg/L : la souche a acquis un haut niveau de résistance à la gentamicine, ainsi qu'à la kanamycine, tobramycine, dibécacine, amikacine, sisomicine et nétilmicine. La synergie avec les pénicillines ou les glycopeptides est abolie. |

| Aminoglycosides (suite) | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--|---------------------------------|-------------------|-----------------------|--------------------------|-------------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Nétilmicine | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Tobramycine | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Streptomycine Recherche d'un haut niveau de résistance | 512 ² | Note ² | 300 | 19 ^B | Note ^B | 2/B. <u>Interprétation des résultats</u> : Diamètre de la zone d'inhibition ≥19 mm ou CMI ≤ 512 mg/L : la souche est sauvage (BNR) et la synergie est possible avec les pénicillines (ou les glycopeptides) en cas de sensibilité à ces derniers antibiotiques. Diamètre de la zone d'inhibition <19 mm ou CMI > 512 mg/L : la souche a acquis un HNR à la streptomycine. La résistance n'est pas croisée aux autres aminosides. La synergie avec les pénicillines ou les glycopeptides est abolie. |

| Glycopeptides | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---------------------|---------------------------------|-------|-----------------------|--------------------------|------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Dalbavancine | 0,125 | 0,125 | | Note | Note | Mesurer les CMI. Pour déterminer la CMI par micro-dilution, le milieu doit être supplémenté avec du polysorbate-80 à la concentration de 0,002%. |
| Oritavancine | 0,25 | 0,25 | | Note | Note | Mesurer les CMI. Pour déterminer la CMI par micro-dilution, le milieu doit être supplémenté avec du polysorbate-80 à la concentration de 0,002%. |
| Teicoplanine | 2 | 2 | 30 | 15 | 15 | |
| Télavancine | EPI | EPI | | EPI | EPI | |
| Vancomycine | 2 | 2 | 5 | 13 | 13 | |

| Macrolides, lincosamides et streptogramines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--|---------------------------------|------------------|-----------------------|--------------------------|-------------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Azithromycine | 0,25 ¹ | 0,5 ¹ | | Note ^A | Note ^A | 1/A. L'érythromycine peut être utilisée pour déterminer la sensibilité à l'azithromycine, la clarithromycine et la roxithromycine. |
| Clarithromycine | 0,25 ¹ | 0,5 ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Erythromycine | 0,25 ¹ | 0,5 ¹ | 15 | 21 ^A | 18 ^A | |
| Roxithromycine | 0,5 ¹ | 1 ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Télithromycine | 0,25 ² | 0,5 ² | 15 | 20 ^B | 17 ^B | 2/B. La résistance à la télithromycine doit être vérifiée par un test en l'absence de CO ₂ qui permet la catégorisation clinique. |
| Clindamycine³ | 0,5 | 0,5 | 2 | 17 ^C | 17 ^C | 3/C. Devant une souche résistante à l'érythromycine et sensible à clindamycine ou lincomycine, rechercher le caractère inductible de cette résistance. Il est mis en évidence par une image d'antagonisme entre la clindamycine ou la lincomycine et l'érythromycine (D-test). Interprétation : <ul style="list-style-type: none"> • En l'absence d'induction, répondre «sensible» à lincomycine et clindamycine. • En présence d'induction, répondre «résistante» à lincomycine et clindamycine. |
| Lincomycine³ | 2 | 8 | 15 | 21 ^C | 17 ^C | |
| Quinupristine-dalfopristine⁴ | - | - | | - | - | 4. Les souches sensibles à la quinupristine-dalfopristine sont également sensibles à la pristinamycine. |
| Pristinamycine | 1 ⁵ | 2 | 15 | 22 | 19 | 5. Interprétation valable pour quinupristine-dalfopristine. Les souches ayant une CMI qui dépasse la concentration critique supérieure sont très rares. L'identification et la sensibilité à l'antibiotique d'une telle souche doivent être vérifiées et si le résultat est confirmé, la souche doit être adressée à un laboratoire de référence. En l'absence de données concernant la réponse thérapeutique vis-à-vis des souches dont la CMI dépasse la valeur critique supérieure, elles doivent être considérées comme résistantes. |

| Tétracyclines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---------------------|---------------------------------|----------------|-----------------------|--------------------------|-------------------|--|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Doxycycline | 1 ¹ | 2 ¹ | | Note ^A | Note ^A | 1/A. Les souches sensibles à la tétracycline sont aussi sensibles à la doxycycline et à la minocycline, mais certaines souches résistantes à la tétracycline peuvent rester sensibles à la minocycline et/ou à la doxycycline. Si nécessaire, en cas de résistance à la tétracycline, la CMI de la doxycycline sera déterminée. |
| Minocycline | 0,5 ¹ | 1 ¹ | 30 | 23 ^A | 20 ^A | |
| Tétracycline | 1 ¹ | 2 ¹ | 30 | 23 ^A | 20 ^A | |
| Tigécycline | 0,25 ² | 0,5 | 15 | 19 ^B | 16 ^B | 2/B. Il y a lieu de déterminer la CMI de la tigécycline pour toute souche dont le diamètre de la zone d'inhibition est inférieur à 19 mm. Les souches ayant une CMI qui dépasse la concentration critique supérieure sont très rares. L'identification et la sensibilité à l'antibiotique d'une telle souche doivent être vérifiées et si le résultat est confirmé, la souche doit être adressée à un laboratoire de référence. En l'absence de données concernant la réponse thérapeutique vis-à-vis des souches dont la CMI dépasse la valeur critique supérieure, elles doivent être considérées comme résistantes. |

| Divers | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-------------------|--|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Chloramphénicol | 8 | 8 | 30 | 19 | 19 | |
| Daptomycine | 1 ¹ | 1 | | Note ^A | Note ^A | 1. Les souches ayant une CMI qui dépasse la concentration critique supérieure sont très rares. L'identification et la sensibilité à l'antibiotique d'une telle souche doivent être vérifiées et si le résultat est confirmé, la souche doit être adressée à un laboratoire de référence. En l'absence de données concernant la réponse thérapeutique vis-à-vis des souches dont la CMI dépasse la valeur critique supérieure, elles doivent être considérées comme résistantes. A. Déterminer la CMI. |
| Acide fusidique | EP | EP | | EP | EP | |
| Linézolide | 2 ¹ | 4 | 10 | 19 | 16 | |
| Tédizolide | 0,5 | 0,5 | | - | - | Les souches sensibles au linézolide sont sensibles au tédizolide. |
| Nitrofurantoiné (Cystites) | 64 | 64 | 100 | 15 | 15 | |
| Rifampicine | 0,06 | 0,5 | 5 | 21 | 15 | |
| Triméthoprime (Cystites) | 2 | 2 | 5 | EP | EP | |
| Triméthoprime-sulfaméthoxazole^{1,2} | 1 | 2 | 1,25-23,75 | 18 | 15 | 2. Triméthoprime-sulfaméthoxazole dans un rapport 1:19. Les CMI critiques sont exprimées en concentration de triméthoprime. |

4. 10. Autres streptocoques

Pour les endocardites, suivre les recommandations nationales ou internationales.

Méthode par diffusion en milieu gélosé

Milieu MH-F : Mueller-Hinton + 5% sang de cheval défibriné et 20 mg/Lde β -NAD

Inoculum : 0,5 McFarland

Incubation : 5% CO₂, 35±2°C, 20±4H

Contrôle de qualité : *Streptococcus pneumoniae* ATCC 49619

| Liste standard | Liste complémentaire |
|--|---|
| Pénicilline G Ampicilline ou amoxicilline Céfotaxime ou ceftriaxone Gentamicine Erythromycine Clindamycine ou lincomycine Pristinamycine Tétracycline | Autres bêta-lactamines Fluoroquinolones Streptomycine Vancomycine Teicoplanine Télithromycine Minocycline Tigécycline Cotrimoxazole Chloramphénicol Linézolide Rifampicine |

| Pénicillines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--|---------------------------------|-------------------|------------------|--------------------------|----------------------|--|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Pénicilline G¹ | 0,25 | 2 | 1 unité | 18 ^A | 12 ^A | 1/A. Les souches sensibles à la pénicilline G sont sensibles à l'ensemble des pénicillines. |
| Pénicilline G (dépistage) | NA | NA | 1 unité | Note ^B | Note ^B | B. Un disque de pénicilline G chargé à 1 unité peut être utilisé pour le dépistage des souches de streptocoques alpha-hémolytiques de sensibilité diminuée. Les souches présentant un diamètre ≥ à 18 mm autour du disque de pénicilline 1 unité peuvent être rendues sensibles aux bêta-lactamines pour lesquelles des valeurs critiques sont proposées (y compris celles qui ont une "Note"). Pour les souches présentant un diamètre < à 18 mm autour du disque de pénicilline 1 unité, si besoin, déterminer la CMI d'au moins une bêta-lactamine dont les propriétés pharmacodynamiques sont compatibles avec une efficacité thérapeutique (ampicilline, amoxicilline, céfotaxime, ceftriaxone). |
| Ampicilline | 0,5 | 2 | | Note ^{A, B} | Note ^{A, B} | |
| Ampicilline-sulbactam² | Note ² | Note ² | | Note ^{A, B} | Note ^{A, B} | 2. Les streptocoques viridans ne produisent pas de bêta-lactamase. L'association à un inhibiteur de bêta-lactamase n'apporte aucun bénéfice clinique. |
| Amoxicilline | 0,5 | 2 | | Note ^{A, B} | Note ^{A, B} | |
| Amoxicilline-acide clavulanique² | Note ² | Note ² | | Note ^{A, B} | Note ^{A, B} | |
| Pipéracilline | Note | Note | | Note ^{A, B} | Note ^{A, B} | |
| Pipéracilline-tazobactam² | Note ² | Note ² | | Note ^{A, B} | Note ^{A, B} | |
| Ticarcilline | EPI | EPI | | EPI | EPI | |
| Ticarcilline-acide clavulanique² | EPI | EPI | | EPI | EPI | |
| Pénicilline V | EPI | EPI | | EPI | EPI | |

| Céphalosporines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|------------------------|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-------------------|--|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Céfaclor | - | - | | - | - | |
| Céfadroxil | - | - | | - | - | |
| Céfalexine | - | - | | - | - | |
| Céfazoline | 0,5 | 0,5 | 30 | EP | EP | |
| Céfépime | 0,5 | 0,5 | 30 | Note ^A | Note ^A | A. Un disque de pénicilline G chargé à 1 unité peut être utilisé pour le dépistage des souches de streptocoques alpha-hémolytiques de sensibilité diminuée. Cf. Note A sur les pénicillines. |
| Céfixime | - | - | | - | - | |
| Céfotaxime | 0,5 | 0,5 | 5 | Note ^A | Note ^A | |
| Céfoxitine | - | - | | - | - | |
| Cefpodoxime | - | - | | - | - | |
| Ceftaroline | - | - | | - | - | |
| Ceftazidime | - | - | | - | - | |
| Ceftibuten | - | - | | - | - | |
| Ceftriaxone | 0,5 | 0,5 | 30 | Note ^A | Note ^A | |
| Céfuroxime iv | 0,5 | 0,5 | 30 | Note ^A | Note ^A | |
| Céfuroxime oral | - | - | | - | - | |

| Carbapénèmes | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|-------------------|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-------------------|--|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Doripénème | 1 | 1 | | Note ^A | Note ^A | A. Un disque de pénicilline G chargé à 1 unité peut être utilisé pour le dépistage des souches de streptocoques alpha-hémolytiques de sensibilité diminuée. Cf. Note A sur les pénicillines. |
| Ertapénème | 0,5 | 0,5 | | Note ^A | Note ^A | |
| Imipénème | 2 | 2 | | Note ^A | Note ^A | |
| Méropénème | 2 | 2 | | Note ^A | Note ^A | |

| Fluoroquinolones | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--------------------------------------|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Ciprofloxacine | - | - | | - | - | |
| Lévofloxacine | 1 | 2 | 5 | 20 | 17 | |
| Moxifloxacine | 0,5 | 1 | 5 | 24 | 21 | |
| Acide nalidixique (dépistage) | - | - | | - | - | |
| Norfloxacine | - | - | | - | - | |
| Ofloxacine | - | - | | - | - | |

| Aminosides | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--|---------------------------------|-------------------|-----------------------|--------------------------|-------------------|--|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Les streptocoques présentent une résistance naturelle de bas niveau (BNR) à tous les aminosides qui n'empêche pas d'obtenir un effet synergique bactéricide entre un aminoside et une pénicilline (ou un glycopeptide). L'acquisition d'une résistance de haut niveau (HNR) abolit cet effet synergique bactéricide. | | | | | | |
| Amikacine | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Gentamicine (Recherche d'un haut niveau de résistance) | Note ¹ | Note ¹ | 500 | Note ^A | Note ^A | 1/A. Diamètre d'inhibition ≥17 mm ou CMI ≤ 250 mg/L : la souche est sauvage (bas niveau de résistance) et la synergie est possible avec les pénicillines (ou les glycopeptides) en cas de sensibilité à ces derniers antibiotiques. Pour les autres aminosides, le profil peut être différent. Diamètre d'inhibition < 17 mm ou CMI > 250 mg/L : la souche a acquis un haut niveau de résistance à la gentamicine, ainsi qu'à la kanamycine, tobramycine, dibékacine, amikacine, sisomicine et nétilmicine. La synergie avec les pénicillines ou les glycopeptides est abolie. |
| Nétilmicine | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Tobramycine | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Streptomycine (Recherche d'un haut niveau de résistance) | Note ² | Note ² | 300 | Note ^B | Note ^B | 2/B. <u>Interprétation des résultats</u> : Diamètre de la zone d'inhibition ≥19 mm ou CMI ≤ 512 mg/L : la souche est sauvage (BNR) et la synergie est possible avec les pénicillines (ou les glycopeptides) en cas de sensibilité à ces derniers antibiotiques. Diamètre de la zone d'inhibition <19 mm ou CMI > 512 mg/L : la souche a acquis un HNR à la streptomycine. Cette résistance n'est pas croisée aux autres aminosides. La synergie avec les pénicillines ou les glycopeptides est abolie. |

| Glycopeptides | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--|---------------------------------|-------|-----------------------|--------------------------|-------------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Dalbavancine <i>S. anginosus</i> , <i>S. constellatus</i> , <i>S. intermedius</i> | 0,125 | 0,125 | | Note ^A | Note ^A | A. Mesurer la CMI. Pour déterminer la CMI par micro-dilution, le milieu doit être supplémenté avec du polysorbate-80 à la concentration de 0,002%. Les souches sensibles à vancomycine sont sensibles à la dalbavancine et à l'oritavancine. |
| Oritavancine <i>S. anginosus</i> , <i>S. constellatus</i> , <i>S. intermedius</i> | 0,25 | 0,25 | | Note ^A | Note ^A | |
| Teicoplanine | 2 ¹ | 2 | 30 | 16 | 16 | 1. Les souches ayant une CMI qui dépasse la concentration critique supérieure sont très rares. L'identification et la sensibilité à l'antibiotique d'une telle souche doivent être vérifiées et si le résultat est confirmé, la souche doit être adressée à un laboratoire de référence. En l'absence de données concernant la réponse thérapeutique vis-à-vis des souches dont la CMI dépasse la valeur critique supérieure, elles doivent être considérées comme résistantes. |
| Télavancine | EPI | EPI | | EPI | EPI | |
| Vancomycine | 2 ¹ | 2 | 5 | 15 ^A | 15 ^A | |

| Macrolides, lincosamides et streptogramines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---|---------------------------------|-------------------|-----------------------|--------------------------|-------------------|--|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Azithromycine | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | 1/A. L'érythromycine peut être utilisée pour déterminer la sensibilité à l'azithromycine, la clarithromycine et la roxithromycine. |
| Clarithromycine | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Erythromycine | 0,25 ¹ | 0,5 ¹ | 15 | 22 ^A | 19 ^A | |
| Roxithromycine | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Télithromycine | 0,25 ² | 0,5 ² | 15 | 23 ^B | 20 ^B | 2/B. La résistance à la télithromycine doit être vérifiée par un test en l'absence de CO ₂ qui permet la catégorisation clinique. |
| Clindamycine ³ | 0,5 | 0,5 | 2 | 19 ^C | 19 ^C | 3/C. Devant une souche résistante à l'érythromycine et sensible à clindamycine ou lincomycine, rechercher le caractère inducible de cette résistance. Il est mis en évidence sur l'antibiogramme par une image d'antagonisme entre la clindamycine ou la lincomycine et l'érythromycine (D-test). Interprétation : <ul style="list-style-type: none"> En l'absence d'induction, répondre «sensible» à lincomycine et clindamycine. En présence d'induction, répondre «résistante» à lincomycine et clindamycine. |
| Lincomycine ³ | 2 | 8 | 15 | 21 ^C | 17 ^C | |
| Quinupristine-dalfopristine ⁴ | EPI | EPI | | EPI | EPI | 4. Les souches sensibles à la quinupristine-dalfopristine sont également sensibles à la pristinamycine. |
| Pristinamycine ⁵ | 1 | 2 | 15 | 22 | 19 | 5. Interprétation valable pour quinupristine-dalfopristine |

| Tétracyclines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|----------------------------------|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Doxycycline | - | - | | - | - | |
| Minocycline | 0,5 | 1 | | - | - | |
| Tétracycline ¹ | 1 | 2 | 30 | 23 | 21 | 1. Interprétation valable pour les autres tétracyclines, sauf la minocycline. |
| Tigécycline | EPI | EPI | | EPI | EPI | |

| Divers | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--|---------------------------------|------|-----------------------|--------------------------|-------------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Chloramphénicol¹ | 8 | 8 | 30 | 23 | 23 | 1. Interprétation valable pour le thiamphénicol. |
| Linézolide | 2 | 4 | 10 | 22 | 19 | |
| Tédizolide <i>S. anginosus</i> , <i>S. constellatus</i> , <i>S. intermedius</i> | 0,25 | 0,25 | | Note ^A | Note ^A | A. Mesurer la CMI. |
| Nitrofurantoïne (cystites) | 64 | 64 | 100 | 15 | 15 | |
| Rifampicine | 0,06 | 0,5 | 5 | 22 | 17 | |
| Triméthoprime (cystites) | 2 | 2 | 5 | EP | EP | |
| Triméthoprime-sulfaméthoxazole² | 1 | 2 | 1,25-23,75 | 19 | 16 | 2. Triméthoprime-sulfaméthoxazole dans un rapport 1:19. Les CMI critiques sont exprimées en concentration de triméthoprime. |

4. 11. *Listeria monocytogenes*

Méthode par diffusion en milieu gélosé

Milieu MH-F : Mueller-Hinton + 5% sang de cheval défibriné et 20 mg/L de β -NAD

Inoculum : 0,5 McFarland

Incubation : 5% CO₂, 35±2°C, 20±4H

Contrôle de qualité : *Streptococcus pneumoniae* ATCC 49619

Liste standard

Pénicilline G
Ampicilline
Méropénème
Erythromycine
Cotrimoxazole

| Pénicillines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|----------------------|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Pénicilline G | 1 | 1 | 1 unité | 13 | 13 | |
| Ampicilline | 1 | 1 | 2 | 16 | 16 | |

| Carbapénèmes | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|-------------------|---------------------------------|------|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Méropénème | 0,25 | 0,25 | 10 | 26 | 26 | |

| Macrolides | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|----------------------|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Erythromycine | 1 | 1 | 15 | 25 | 25 | |

| Divers | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---|---------------------------------|------|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Triméthoprine-sulfaméthoxazole¹ | 0,06 | 0,06 | 1,25-23,75 | 29 | 29 | 1. Triméthoprine-sulfaméthoxazole avec le ratio 1:19. Les seuils critiques sont exprimés à la concentration du triméthoprine |

4. 12. Corynébactéries

Méthode par diffusion en milieu gélosé

Milieu MH-F : Mueller-Hinton + 5% sang de cheval défibriné et 20 mg/Lde β -NAD

Inoculum : 0,5 McFarland

Incubation : 5% CO₂, 35±2°C, 20±4H

Contrôle de qualité : *Streptococcus pneumoniae* ATCC 49619

| Liste standard | Liste complémentaire |
|--|--|
| Pénicilline G Gentamicine Clindamycine Ciprofloxacine Tétracycline Cotrimoxazole Vancomycine | Moxifloxacine Rifampicine Linézolide |

| Antibiotiques | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (μ g) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---|---------------------------------|------|-----------------------------|--------------------------|-----|---|
| | S \leq | R > | | S \geq | R < | |
| Pénicilline G | 0,12 | 0,12 | 1 unité | 29 | 29 | |
| Ciprofloxacine | 1 | 1 | 5 | 25 | 25 | |
| Moxifloxacine | 0,5 | 0,5 | 5 | 25 | 25 | |
| Gentamicine | 1 | 1 | 10 | 23 | 23 | |
| Clindamycine | 0,5 | 0,5 | 2 | 20 | 20 | |
| Tétracycline | 2 | 2 | 30 | 24 | 24 | |
| Rifampicine | 0,06 | 0,5 | 5 | 30 | 25 | |
| Vancomycine | 2 | 2 | 5 | 17 | 17 | |
| Linézolide | 2 | 2 | 10 | 25 | 25 | |
| Triméthoprime-sulfaméthoxazole¹ | 1 | 2 | 1,25-23,75 | 19 | 16 | 1. Triméthoprime-sulfaméthoxazole avec le ratio 1:19. Les seuils critiques sont exprimés en concentration du triméthoprime |

4. 13. Haemophilus spp.

Les concentrations et diamètres critiques de l'EUCAST ont été déterminés pour l'espèce *H. influenzae* seulement. Les données cliniques pour les autres espèces d'*Haemophilus* sont peu nombreuses. Les distributions de CMI de *H. parainfluenzae* sont semblables à celles de *H. influenzae*. En l'absence de concentrations et de diamètres critiques spécifiques, ceux de *H. influenzae* peuvent être appliqués à *H. parainfluenzae* et par extension aux autres espèces d'*Haemophilus* spp.

Méthode par diffusion en milieu gélosé

Milieu : gélose de Mueller-Hinton + 5% de sang défibriné de cheval et 20 mg/L de β -NAD (MH-F)

Inoculum : 0,5 McFarland

Incubation : 5% CO₂, 35±2°C, 20±4H

Contrôle de qualité : *Haemophilus influenzae* ATCC 49766

| Liste standard | Liste complémentaire |
|--|---|
| Pénicilline G ¹ Ampicilline Amoxicilline - acide clavulanique Tétracycline Cotrimoxazole Acide nalidixique ¹ ¹ Lecture interprétative | Céfixime Céfotaxime Méropénème Chloramphénicol Rifampicine Fluoroquinolones Gentamicine |

Dépistage de la résistance aux bêta-lactamines chez *Haemophilus influenzae*^A.

Pour les autres espèces, utiliser les valeurs critiques.

| Pénicilline G disque à 1 UI Diamètres de la zone d'inhibition | Bêta-lactamase | Tests complémentaires et/ou interprétation |
|--|-------------------------|--|
| ≥ 12 mm | Ne pas tester | Rendre «sensible» à toutes les bêta-lactamines pour lesquelles des concentrations et diamètres critiques sont indiqués (y compris ceux comportant une «Note»). Le céfuroxime oral doit être rendu intermédiaire. |
| < 12 mm | Bêta-lactamase négative | Mesurer la CMI des bêta-lactamines destinées à l'usage clinique. |
| | Bêta-lactamase positive | Pour l'ampicilline, l'amoxicilline et la pipéracilline, rendre «résistant». Pour les autres bêta-lactamines et pour les souches sensibles à l'amoxicilline-acide clavulanique, il est possible d'utiliser les diamètres critiques des molécules destinées à l'usage clinique. Pour les souches résistantes à l'amoxicilline-acide clavulanique, mesurer la CMI des molécules destinées à l'usage clinique. |

| Pénicillines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---|---------------------------------|---------------------|-----------------------|--------------------------|-------------------------|--|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Pénicilline G | EPI | EPI | | EPI | EPI | |
| Pénicilline G (dépistage) | NA | NA | 1 unité | Note ^{A, B} | Note ^{A, B} | B. Un disque de pénicilline G chargé à 1 UI peut être utilisé pour le dépistage des souches d' <i>Haemophilus influenzae</i> productrices de bêta-lactamase et des souches d' <i>Haemophilus influenzae</i> de sensibilité réduite (mutants de PLP) mais non pour les différencier entre elles. Pour l'interprétation du test de dépistage par le disque de pénicilline G, voir le tableau complémentaire plus haut. |
| Ampicilline | 1 ¹ | 1 ¹ | 2 | 16 ^{A, B} | 16 ^{A, B} | 1. Les concentrations et diamètres critiques sont fondés sur une administration intraveineuse. Pour les pénicillines non associées à un inhibiteur, les concentrations et diamètres critiques s'appliquent aux souches non productrices de bêta-lactamases seulement. Pour les pénicillines non associées à un inhibiteur, les souches productrices de bêta-lactamases doivent être rendues résistantes. |
| Ampicilline-sulbactam | 1 ^{1,2,3} | 1 ^{1,2,3} | 10-10 | Note ^{A, B, C} | Note ^{A, B, C} | 2. Une concentration fixe de 4 mg/L de sulbactam est utilisée pour l'étude de la sensibilité. 3/C. La sensibilité peut être déduite de celle de l'amoxicilline-acide clavulanique. |
| Amoxicilline | 2 ¹ | 2 ¹ | | Note ^{A, B, D} | Note ^{A, B, D} | D. Sensibilité déduite de celle de l'ampicilline. Cependant, pour les souches non productrices de bêta-lactamase, déterminer la CMI. |
| Amoxicilline-acide clavulanique | 2 ^{1,4} | 2 ^{1,4} | 2-1 | 15 ^{A, B} | 15 ^{A, B} | 4. Une concentration fixe de 2 mg/L d'acide clavulanique est utilisée pour l'étude de la sensibilité. Les souches bêta-lactamase positives et résistantes à l'amoxicilline-acide clavulanique doivent être rendues «résistant» à l'ampicilline, l'amoxicilline, l'ampicilline-sulbactam, la pipéracilline, la pipéracilline-tazobactam, le céfuroxime et le céfuroxime-axétil (EUCAST expert rule 10.3) |
| Pipéracilline | Note ^{1,5} | Note ^{1,5} | | Note ^{A, B, E} | Note ^{A, B, E} | 5/E. Sensibilité déduite de celle de l'ampicilline ou de l'amoxicilline. |
| Pipéracilline-tazobactam | Note ^{1,3} | Note ^{1,3} | | Note ^{A, B} | Note ^{A, B} | |
| Ticarcilline | EPI | EPI | | EPI | EPI | |
| Ticarcilline- acide clavulanique | EPI | EPI | | EPI | EPI | |
| Phénoxy méthylpénicilline | EPI | EPI | | EPI | EPI | |

| Céphalosporines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|------------------------|---------------------------------|------|-----------------------|--------------------------|----------------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Céfaclor | 0,5 ¹ | 0,5 | | Note ^{A, B} | Note ^{A, B} | 1/B. Les concentrations critiques retenues rendent toutes les souches de <i>H. influenzae</i> résistantes au céfaclor. |
| Céfadroxil | - | - | | - | - | |
| Céfalexine | - | - | | - | - | |
| Céfazoline | - | - | | - | - | |
| Céfépime | 0,25 | 0,25 | 30 | 27 ^{A, C} | 27 ^{A, C} | C. Un disque de Pénicilline G 1 unité peut être utilisé pour le dépistage de la résistance aux bêta-lactamines. Voir le tableau complémentaire ci-dessus. |
| Céfixime | 0,12 | 0,12 | 5 | 25 ^{A, C} | 25 ^{A, C} | |
| Céfotaxime | 0,12 ² | 0,12 | 5 | 26 ^{A, C} | 26 ^{A, C} | 2. En cas d'utilisation d'une céphalosporine de 3ème génération dans une infection systémique, il est recommandé de mesurer la CMI de l'antibiotique prescrit. |
| Céfoxitine | NA | NA | | NA | NA | |
| Cefpodoxime | 0,25 | 0,5 | 10 | 26 ^{A, C} | 23 ^{A, C} | |
| Ceftaroline | 0,03 | 0,03 | | IP | IP | |
| Ceftazidime | - | - | | - | - | |
| Ceftibutène | 1 | 1 | 30 | 25 ^{A, C} | 25 ^{A, C} | |
| Ceftriaxone | 0,12 ² | 0,12 | 30 | 30 ^{A, C} | 30 ^{A, C} | |
| Céfuroxime iv | 1 | 2 | 30 | 26 ^{A, C} | 25 ^{A, C} | |
| Céfuroxime oral | 0,12 | 1 | 30 | 50 ^A | 26 ^A | |

| Carbapénèmes | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|----------------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Doripénème | 1 | 1 | 10 | 20 ^{A, B} | 20 ^{A, B} | B. Un disque de Pénicilline G 1 unité peut être utilisé pour le dépistage de la résistance aux bêta-lactamines. Voir le tableau complémentaire ci-dessus. |
| Ertapénème | 0,5 | 0,5 | 10 | 20 ^{A, B} | 20 ^{A, B} | |
| Imipénème | 2 | 2 | 10 | 20 ^{A, B} | 20 ^{A, B} | |
| Méropénème ¹ (infections autres que méningites) | 2 | 2 | 10 | 20 ^{A, B} | 20 ^{A, B} | 1. Le méropénème est le carbapénème de choix pour traiter une méningite. |
| Méropénème ¹ (méningites) | 0,25 | 1 | | Note ^{A, C} | Note ^{A, C} | C. Pour l'utilisation dans les méningites, la CMI de méropénème doit être mesurée. |

| Monobactams | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|------------------|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Aztréonam | EPI | EPI | | EPI | EPI | |

| Fluoroquinolones | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-------------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Une résistance aux fluoroquinolones à bas niveau (CMI de ciprofloxacine de 0,12 à 0,5 mg/L) peut être rencontrée mais il n'existe pas de preuves du retentissement clinique de cette résistance dans les infections respiratoires à <i>H. influenzae</i> . | | | | | | |
| Ciprofloxacine | 0,5 | 0,5 | 5 | 26 ^A | 26 ^A | A. Un test de diffusion avec un disque d'acide nalidixique peut être utilisé pour dépister la résistance aux fluoroquinolones. Voir la Note B. |
| Levofloxacine | 1 | 1 | 5 | 26 ^A | 26 ^A | |
| Moxifloxacine | 0,5 | 0,5 | 5 | 25 ^A | 25 ^A | |
| Acide nalidixique (dépistage) | - | - | 30 | 23 ^B | Note ^B | B. Les souches catégorisées sensibles à l'acide nalidixique peuvent être rendues sensibles à la lévofloxacine, à la moxifloxacine, à la ciprofloxacine et à l'ofloxacine. En cas de résistance à l'acide nalidixique, la sensibilité des fluoroquinolones doit être déterminée. |
| Norfloxacine | - | - | | - | - | |
| Ofloxacine | 0,5 | 0,5 | 5 | 23 ^A | 23 ^A | |

| Aminoglycosides | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--------------------------------|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Amikacine | EPI | EPI | | EPI | EPI | |
| Gentamicine¹ | 2 | 4 | | | | 1. Recommandé dans le traitement des infections sévères (endocardites...) |
| Nétilmicine | EPI | EPI | | EPI | EPI | |
| Tobramycine | EPI | EPI | | EPI | EPI | |

| Macrolides, lincosamides et streptogramines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--|---------------------------------|-----------------|-----------------------|--------------------------|-------------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| La corrélation entre les CMI des macrolides et l'efficacité clinique est faible pour <i>H. influenzae</i> . Aussi les concentrations et diamètres critiques pour les macrolides et apparentés ont été placés de manière à catégoriser les souches sauvages de <i>H. influenzae</i> comme intermédiaires. | | | | | | |
| Azithromycine | 0,12 ¹ | 4 ¹ | | Note ^A | Note ^A | 1/A. Le disque d'érythromycine peut être utilisé pour déterminer la sensibilité à l'azithromycine, la clarithromycine et la roxithromycine. |
| Clarithromycine | 1 ¹ | 32 ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Erythromycine | 0,5 | 16 | 15 | 50 | 10 | |
| Roxithromycine | 1 ¹ | 16 ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Télithromycine | 0,12 | 8 | 15 | 50 | 12 | |
| Clindamycine | - | - | | - | - | |
| Quinupristine-dalfopristine | - | - | | - | - | |

| Tétracyclines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---------------------|---------------------------------|----------------|-----------------------|--------------------------|-------------------|--|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Doxycycline | 1 ¹ | 2 ¹ | | Note ^A | Note ^A | 1/A. Les souches sensibles à la tétracycline sont également sensibles à la doxycycline et la minocycline, mais quelques souches résistantes à la tétracycline peuvent être sensibles à la minocycline ou à la doxycycline. Une méthode mesurant la CMI doit être utilisée, si nécessaire, pour déterminer la sensibilité à la doxycycline des souches résistantes à la tétracycline. |
| Minocycline | 1 ¹ | 2 ¹ | 30 | 24 ^A | 21 ^A | |
| Tétracycline | 1 ¹ | 2 ¹ | 30 | 25 ^A | 22 ^A | |
| Tigécycline | EPI | EPI | | EPI | EPI | |

| Divers | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Chloramphénicol | 2 | 2 | 30 | 28 | 28 | |
| Rifampicine | 1 | 1 | 5 | 18 | 18 | |
| Triméthoprim (infection urinaire non compliquée seulement) | - | - | | - | - | |
| Triméthoprim-sulfaméthoxazole¹ | 0,5 | 1 | 1,25-23,75 | 23 | 20 | 1. Triméthoprim-sulfaméthoxazole dans le rapport de 1:19. Les concentrations et diamètres critiques sont exprimés en concentration de triméthoprim. |

4. 14. *Moraxella catarrhalis*

Méthode par diffusion en milieu gélosé

Milieu MH-F : Mueller-Hinton + 5% sang de cheval défibriné et 20 mg/L de β -NAD

Inoculum : 0,5 McFarland

Incubation : 5% CO₂, 35±2°C, 20±4H

Contrôle de qualité : *Haemophilus influenzae* ATCC 49766

| Liste standard | Liste complémentaire |
|---|---|
| Amoxicilline - acide clavulanique Erythromycine Tétracycline Cotrimoxazole | Céfixime Céfotaxime Minocycline Chloramphénicol Acide nalidixique ¹ Ciprofloxacine Télithromycine ¹ Lecture interprétative |

| Pénicillines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---|---------------------------------|-------------------|-----------------------|--------------------------|-------------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Pénicilline G | - | - | | - | - | |
| Ampicilline | - ¹ | - ¹ | | - | - | 1. La majorité des souches de <i>M. catarrhalis</i> produit une bêta-lactamase, mais sa production à bas niveau peut entraîner des résultats faiblement positifs. Les souches productrices de bêta-lactamase doivent être catégorisées résistantes à la pénicilline G et aux aminopénicillines. Les souches non productrices de bêta-lactamase, sensibles à l'amoxicilline-acide clavulanique, doivent être catégorisées «sensibles» à la pénicilline G et aux aminopénicillines. |
| Ampicilline-sulbactam | 1 ^{2,3} | 1 ^{2,3} | | Note ^A | Note ^A | 2. La concentration de sulbactam est fixée à 4 mg/L. 3/A. La sensibilité peut être déduite de celle de l'amoxicilline-acide clavulanique. |
| Amoxicilline | - ¹ | - ¹ | | - | - | |
| Amoxicilline-acide clavulanique | 1 ⁴ | 1 ⁴ | 2-1 | 19 | 19 | 4. La concentration d'acide clavulanique est fixée à 2 mg/L. |
| Pipéracilline | - ¹ | - ¹ | | - | - | |
| Pipéracilline-tazobactam | Note ³ | Note ³ | | Note ^A | Note ^A | |
| Ticarcilline | EPI | EPI | | EPI | EPI | |
| Ticarcilline-acide clavulanique | EPI | EPI | | EPI | EPI | |
| Mecillinam (infections non compliquée du tractus urinaire) | - | - | | - | - | |

| Céphalosporines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|-----------------|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Céfaclor | | | | | | |
| Céfadroxil | - | - | | - | - | |
| Céfalexine | - | - | | - | - | |
| Céfazoline | - | - | | - | - | |
| Céfépime | 4 | 4 | 30 | 20 | 20 | |
| Céfixime | 0,5 | 1 | 5 | 21 | 18 | |
| Céfotaxime | 1 | 2 | 5 | 20 | 17 | |
| Céfoxitine | NA | NA | | NA | NA | |
| Cefpodoxime | EPI | EPI | 10 | EPI | EPI | |
| Ceftaroline | - | - | | - | - | |
| Ceftazidime | - | - | | - | - | |
| Ceftibuten | EPI | EPI | | EPI | EPI | |
| Ceftriaxone | 1 | 2 | 30 | 24 | 21 | |
| Céfuroxime iv | 4 | 8 | 30 | 21 | 18 | |
| Céfuroxime oral | 0,12 | 4 | 30 | 50 | 21 | |

| Carbapénèmes | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--------------|---------------------------------|-----|------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Doripénème | 1 ¹ | 1 | 10 | 30 | 30 | 1. Les souches ayant une CMI qui dépasse la concentration critique supérieure sont très rares. L'identification et la sensibilité à l'antibiotique d'une telle souche doivent être vérifiées et si le résultat est confirmé, la souche doit être adressée à un laboratoire de référence. En l'absence de données concernant la réponse thérapeutique vis-à-vis des souches dont la CMI dépasse la valeur critique supérieure, elles doivent être considérées comme résistantes. |
| Ertapénème | 0,5 ¹ | 0,5 | 10 | 29 | 29 | |
| Imipénème | 2 ¹ | 2 | 10 | 29 | 29 | |
| Méropénème | 2 ¹ | 2 | 10 | 33 | 33 | |

| Monobactams | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|------------------|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Aztréonam | EPI | EPI | | EPI | EPI | |

| Fluoroquinolones | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--------------------------------------|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-------------------|--|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Ciprofloxacine | 0.5 | 0.5 | 5 | 23 ^A | 23 ^A | A. L'acide nalidixique peut être utilisé pour le dépistage des souches résistantes aux fluoroquinolones. Voir note B. |
| Levofloxacine | 1 | 1 | 5 | 23 ^A | 23 ^A | |
| Moxifloxacine | 0,5 | 0.5 | 5 | 23 ^A | 23 ^A | |
| Acide nalidixique (dépistage) | NA | NA | 30 | 23 ^B | Note ^B | B. Les souches catégorisées sensibles à l'acide nalidixique peuvent être catégorisées sensibles à la lévofloxacine, la ciprofloxacine, la moxifloxacine et l'ofloxacine. Pour leur catégorisation en cas d'utilisation clinique, ces fluoroquinolones doivent être testées individuellement sur les souches non sensibles à l'acide nalidixique. |
| Norfloxacine | - | - | | - | - | |
| Ofloxacine | 0,5 | 0,5 | 5 | 25 ^A | 25 ^A | |

| Aminosides | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--------------------|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Amikacine | EPI | EPI | | EPI | EPI | |
| Gentamicine | EPI | EPI | | EPI | EPI | |
| Nétilmicine | EPI | EPI | | EPI | EPI | |
| Tobramycine | EPI | EPI | | EPI | EPI | |

| Macrolides, lincosamides et streptogramines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---|---------------------------------|------------------|-----------------------|--------------------------|-------------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Azithromycine | 0,25 ¹ | 0,5 ¹ | | Note ^A | Note ^A | 1/A. L'érythromycine peut être utilisée pour la catégorisation de l'azithromycine, la clarithromycine et la roxithromycine. |
| Clarithromycine | 0,25 ¹ | 0,5 ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Erythromycine | 0,25 | 0,5 | 15 | 23 ^A | 20 ^A | |
| Roxithromycine | 0,5 ¹ | 1 ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Télithromycine | 0,25 | 0,5 | 15 | 23 | 20 | |
| | | | | | | |
| Clindamycine | - | - | | - | - | |
| Quinupristine-dalfopristine | - | - | | - | - | |

| Tétracyclines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---------------------|---------------------------------|----------------|-----------------------|--------------------------|-------------------|--|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Doxycycline | 1 ¹ | 2 ¹ | | Note ^A | Note ^A | 1/A. Les souches sensibles à la tétracycline sont sensibles à la doxycycline et à la minocycline, mais les souches résistantes à la tétracycline peuvent être sensibles à la doxycycline et à la minocycline. La sensibilité des souches sensibles à la doxycycline et résistantes à la tétracycline doit être confirmée par une mesure de la CMI. |
| Minocycline | 1 ¹ | 2 ¹ | 30 | 25 ^A | 22 ^A | |
| Tétracycline | 1 | 2 | 30 | 28 ^A | 25 ^A | |
| Tigécycline | EPI | EPI | | EPI | EPI | |

| Divers | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--|---------------------------------|----------------|-----------------------|--------------------------|-----------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Chloramphénicol | 2 ¹ | 2 ¹ | 30 | 30 ^A | 30 ^A | 1/A. Usage local. |
| Fosfomycine IV | EPI | EPI | | EPI | EPI | |
| Triméthoprime (infections non compliquée du tractus urinaire) | - | - | | - | - | Résistance naturelle |
| Triméthoprime-sulfaméthoxazole¹ | 0,5 | 1 | 1,25-23,75 | 18 | 15 | 1. Triméthoprime-sulfaméthoxazole dans le rapport 1:19. Les concentrations critiques sont exprimées en concentrations de triméthoprime. |

4. 15. *Pasteurella multocida*

Méthode par diffusion en milieu gélosé

Milieu : gélose de Mueller-Hinton + 5% de sang défibriné de cheval et 20 mg/L de β -NAD (MH-F)

Inoculum : 0,5 McFarland

Incubation : 5% CO₂, 35±2°C, 20±4H

Contrôle de qualité : *Haemophilus influenzae* ATCC 49766

| Liste standard | Liste complémentaire |
|---|----------------------|
| Pénicilline G Ampicilline Amoxicilline - acide clavulanique Tétracycline Cotrimoxazole Acide nalidixique ¹ ¹ Lecture interprétative | Céfotaxime |

| Pénicillines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-------------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Pénicilline G | 0,5 | 0,5 | 1 unité | 17 | 17 | |
| Ampicilline | 1 | 1 | 2 | 17 | 17 | |
| Amoxicilline | 1 | 1 | | Note ^A | Note ^A | A. Sensibilité déduite de celle de l'ampicilline. |
| Amoxicilline-acide clavulanique | 1 | 1 | 2-1 | 15 | 15 | |

| Céphalosporines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|-------------------|---------------------------------|------|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Céfotaxime | 0,03 | 0,03 | 5 | 26 | 26 | |

| Fluoroquinolones | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|------------------|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |

A. Un disque d'acide nalidixique peut être utilisé pour dépister la résistance aux fluoroquinolones. Les souches catégorisées comme sensibles à l'acide nalidixique peuvent être rendues sensibles à la ciprofloxacine et à la lévofloxacine. Les souches catégorisées comme non sensibles peuvent être résistantes aux fluoroquinolones et doivent être testées vis-à-vis de la fluoroquinolone considérée.

| | | | | | | |
|--------------------------------------|------|------|-----------|-----------------|-------------------|--|
| Ciprofloxacine | 0,06 | 0,06 | 5 | 27 ^A | 27 ^A | |
| Lévofloxacine | 0,06 | 0,06 | 5 | 27 ^A | 27 ^A | |
| Acide nalidixique (dépistage) | NA | NA | 30 | 23 ^A | Note ^A | |

| Tétracyclines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---------------------------------|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-------------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Doxycycline | 1 | 1 | | Note ^A | Note ^A | A. Sensibilité déduite du test de dépistage par la tétracycline. |
| Tétracycline (dépistage) | NA | NA | 30 | 24 ^A | 24 ^A | |

| Divers | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|--|---------------------------------|------|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Triméthoprime-sulfaméthoxazole ¹ | 0,25 | 0,25 | 1,25-23,75 | 23 | 23 | 1. Triméthoprime-sulfaméthoxazole dans le rapport de 1:19. Les concentrations et diamètres critiques sont exprimées en concentration de triméthoprime. |

4. 16. *Helicobacter pylori*

Les méthodes de diffusion en milieu gélosé ne sont pas recommandées pour tester la sensibilité de *H. pylori*. Suivre les recommandations du fabricant si un réactif commercialisé est utilisé pour la mesure de la CMI.

Milieu : Gélose de Mueller-Hinton additionnée de 10 % de sang de cheval.

Inoculum : 3 McF. Vérifier l'absence de formes cocoïdes

Incubation : micro-aérobiose, 35±2°C, 48 à 72 h.

| Liste standard | Liste complémentaire |
|----------------------------------|-----------------------------|
| Clarithromycine Lévofloxacine | Tétracycline Rifampicine |

| Pénicillines | Concentrations critiques (mg/L) | | Notes |
|---------------------------------|---------------------------------|-----|--|
| | S ≤ | R > | |
| Amoxicilline¹ | | | 1. La résistance à l'amoxicilline est exceptionnelle. L'amoxicilline est utilisable en absence de critère et n'est pas associée à des échecs thérapeutiques *. |

| Fluoroquinolones | Concentrations critiques (mg/L) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) |
|----------------------|---------------------------------|----------------|--|
| | S ≤ | R > | |
| Lévofloxacine | 1 ¹ | 1 ¹ | 1. Les concentrations critiques sont fondées sur les seuils épidémiologiques qui permettent de séparer les souches sauvages de celles ayant une sensibilité réduite. |

*Recommandations spécifiques CA-SFM sur proposition du Groupe d'Etude Français des *Helicobacter*.

| Macrolides | Concentrations critiques (mg/L) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) |
|------------------------------------|---------------------------------|-------------------|--|
| | S ≤ | R > | |
| Clarithromycine * | 0,5 ¹ * | 0,5 ¹ | 1. Les concentrations critiques sont fondées sur les seuils épidémiologiques qui permettent de séparer les souches sauvages de celles ayant une sensibilité réduite. |
| Tétracyclines | Concentrations critiques (mg/L) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) |
| | S ≤ | R > | |
| Tétracycline | 1 ¹ | 1 ¹ | 1. Les concentrations critiques sont fondées sur les seuils épidémiologiques qui permettent de séparer les souches sauvages de celles ayant une sensibilité réduite. |
| Divers | Concentrations critiques (mg/L) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) |
| | S ≤ | R > | |
| Rifampicine | 4 ¹ | 4 ¹ | 1. Les concentrations critiques sont fondées sur les seuils épidémiologiques qui permettent de séparer les souches sauvages de celles ayant une sensibilité réduite. |
| Rifabutine* | Note ² | Note ² | 2. La rifampicine peut être utilisée pour déterminer la sensibilité à la rifabutine. |
| Métronidazole ^{3*} | | | 3. Les méthodes permettant de détecter la résistance au métronidazole ne sont pas fiables. |

* *Recommandations spécifiques CA-SFM sur proposition du Groupe d'Etude Français des Helicobacter.*

4. 17. *Campylobacter* spp.

Méthode par diffusion en milieu gélosé

Milieu MH-F : Mueller-Hinton + 5% sang de cheval défibriné et 20 mg/L de β -NAD

Inoculum : 0,5 McFarland

Incubation : Atmosphère micro-aérobie, 35°±2°C *, 24 h. Si la culture est insuffisante après 24 h, réincuber immédiatement et effectuer une lecture après 40-48 h d'incubation.

Contrôle de qualité : *Campylobacter jejuni* ATCC 33560

| Liste standard | Liste complémentaire |
|---|---------------------------|
| Ampicilline Amoxicilline - acide clavulanique Erythromycine Ciprofloxacine Tétracycline | Ertapénème Gentamicine |

Remarques : selon les antibiotiques, la corrélation entre CMI et diamètres est parfois difficile à établir. En cas de doute sur les résultats obtenus par diffusion en milieu gélosé, il y a lieu de déterminer les CMI par une méthode de référence ou toute méthode ayant montré, pour les antibiotiques concernés, son équivalence avec la méthode de référence.*

| Bêta-lactamines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (μ g) | Diamètres critiques (mm) | | Notes |
|--|---------------------------------|------|-----------------------------|--------------------------|-----|-------|
| | S \leq | R > | | S \geq | R < | |
| Ampicilline * | 4 | 16 | 10 | 19 | 14 | |
| Amoxicilline / ac. clavulanique * | 4/2 | 16/2 | 20/10 | 19 | 14 | |
| Ertapénème * | 1 | 1 | | | | |

| Aminosides* | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (μ g) | Diamètres critiques (mm) | | Notes |
|----------------------|---------------------------------|-----|-----------------------------|--------------------------|-----|-------|
| | S \leq | R > | | S \geq | R < | |
| Gentamicine * | 2 | 2 | 10 | 17 | 17 | |

* Proposition du Centre National de Référence des *Campylobacter*.

| Fluoroquinolones | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition Chiffres romains pour les règles d'experts |
|---|---------------------------------|-----|-----------------------|--------------------------|-----|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Ciprofloxacine excepté <i>C. fetus</i> * | 0,5 | 0,5 | 5 | 26 | 26 | |
| Ciprofloxacine <i>C. fetus</i> * | 0,5 | 0,5 | | | | |

| Macrolides | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|------------------------|---------------------------------|-------------------|-----------------------|--------------------------|-------------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Azithromycine | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | 1/A. L'érythromycine peut être utilisée pour déterminer la sensibilité à l'azithromycine et la clarithromycine. |
| Clarithromycine | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | |
| Erythromycine * | 4 ¹ | 4 ¹ | 15 | 20 ^A | 20 ^A | |

| Tétracyclines | Concentrations critiques (mg/L) | | Charge du disque (µg) | Diamètres critiques (mm) | | Notes Chiffres arabes pour les commentaires portant sur les concentrations critiques (CMI) Lettres pour les commentaires portant sur les diamètres critiques d'inhibition |
|---------------------|---------------------------------|-------------------|-----------------------|--------------------------|-------------------|---|
| | S ≤ | R > | | S ≥ | R < | |
| Doxycycline | Note ¹ | Note ¹ | | Note ^A | Note ^A | 1/A. La tétracycline peut être utilisée pour déterminer la sensibilité à la doxycycline. |
| Tétracycline | 2 ¹ | 2 ¹ | 30 | 30 ^A | 30 ^A | |

* Proposition du Centre National de Référence des *Campylobacter*.

ANNEXE 1

Argumentaires pour les recommandations faites en 2011 à propos des céphalosporines de 3^e génération et l'aztréonam vis-à-vis des entérobactéries

CÉPHALOSPORINES DE 3^E GÉNÉRATION/ AZTRÉONAM ET ENTÉROBACTÉRIES PRODUCTRICES DE β -LACTAMASES À SPECTRE ÉTENDU (BLSE) EN 2011

Depuis 2009, le Comité de l'Antibiogramme de la Société Française de Microbiologie (CA-SFM) a modifié les concentrations critiques des céphalosporines de 3^e génération (C3G) et de l'aztréonam (AZT) pour les entérobactéries sur la base des propositions faites par l'European Committee on Antimicrobial Susceptibility Testing (EUCAST). Ainsi, une souche est, depuis 2009, catégorisée sensible (S) quand la CMI des C3G et AZT est ≤ 1 mg/L alors qu'elle l'était auparavant quand la CMI était ≤ 4 mg/L.

Arguments pour l'abaissement des concentrations critiques

1. Pharmacocinétique/Pharmacodynamique (PK/PD)

Les C3G et l'AZT sont des antibiotiques dont l'activité est temps-dépendante ce qui signifie que le paramètre pharmacodynamique prédictif de leur efficacité *in vivo* est le temps pendant lequel les concentrations sériques restent supérieures à un certain nombre de fois la CMI soit $T > n \text{ CMI} = X \%$. Ce temps est exprimé en % de l'intervalle entre deux administrations afin de pouvoir comparer entre eux les antibiotiques ayant un rythme d'administration différent. Dans les infections peu ou modérément sévères, $n = 1$ et $X = 70$, soit $T > \text{CMI} = 70\%$. Dans le cas d'infections sévères, chez un patient fragilisé, immunodéprimé ou dues à certaines espèces (ex : *Pseudomonas aeruginosa*, entérobactéries du groupe 3), l'exigence PK/PD est nettement supérieure soit $T > 8 \text{ CMI} = 100\%$ (1). Ceci revient à dire que la concentration sérique résiduelle doit être de 8 fois la CMI. En conséquence, la concentration résiduelle exigée est de 32 mg/L au regard d'une souche pour laquelle la CMI des C3G ou AZT est de 4 mg/L. Une concentration résiduelle de 32 mg/L est très difficile à atteindre avec les C3G et AZT, sauf si les posologies sont élevées et si l'antibiotique est administré en perfusion continue. Ces exigences de PK/PD suggèrent qu'il n'est pas licite

de catégoriser S aux C3G ou AZT une souche pour laquelle les CMI de ces antibiotiques est de 4 mg/L. Compte tenu qu'une concentration résiduelle de 8 mg/L (soit $8 \times \text{CMI} = 1 \text{ mg/L}$) peut être obtenue avec les C3G et AZT donnés aux doses et selon le mode d'administration habituels, il a été proposé d'abaisser la concentration critique basse des C3G et AZT à 1 mg/L et donc de catégoriser S à ces antibiotiques les souches pour lesquelles les CMI sont ≤ 1 mg/L. Ainsi, au regard des critères PK/PD, même les infections dues à des souches avec des mécanismes de résistance acquise (BLSE ou une hyperproduction de la β -lactamase chromosomique), mais pour lesquelles la CMI des C3G et AZT est ≤ 1 mg/L peuvent être traitées avec une C3G ou AZT.

2. Distribution des CMI des C3G et AZT vis-à-vis des souches sauvages et des souches ayant acquis des mécanismes de résistance aux C3G et AZT conforte cette approche

Au regard de la distribution des CMI des C3G et AZT vis-à-vis des entérobactéries, il s'avère que l'adoption d'une concentration critique basse de 1 mg/L, résulte en la catégorisation intermédiaire (I) ou résistant (R) de la majorité des souches ayant acquis des mécanismes de résistance modifiant l'activité des C3G et AZT (BLSE, hyperproduction de céphalosporinase).

3. Les échecs cliniques

Des échecs cliniques ont été rapportés par Paterson *et al* (2) lors de l'utilisation de C3G pour le traitement des infections bactériémiques dues à des *Klebsiella pneumoniae* productrices de BLSE et catégorisées S aux C3G ou AZT selon les critères du CLSI (CMI ≤ 8 mg/L). Ces échecs ont principalement été observés lorsque la CMI de la C3G ou de l'AZT utilisé dans le traitement était ≥ 2 mg/L. Dans cette étude la recherche de la production d'une BLSE (test de synergie) n'avait pas été faite au moment de la mesure de la sensibilité aux antibiotiques par le laboratoire et la catégorisation S aux C3G et/ou AZT des souches reposait sur la lecture brute du test de sensibilité aux antibiotiques. Compte tenu du fait que des tests de détection des BLSE ne sont pas systématiquement appliqués, une façon de préve-

nir les échecs cliniques liés aux souches productrices de BLSE non détectées est d'abaisser la concentration critique basse à 1 mg/L en accord avec la pharmacodynamie et les paramètres de distribution des CMI des C3G et AZT chez les entérobactéries.

Le communiqué de 2011 du CASFM recommande de ne plus faire de lecture interprétative pour la catégorisation des souches d'entérobactéries ayant acquis des mécanismes de résistance aux C3G et AZT, tout en continuant de détecter les BLSE. Pourquoi ?

Catégoriser systématiquement I aux C3G et AZT les souches détectées (test de synergie) productrices de BLSE relevait du principe de précaution (on ne sait pas ce qui peut se passer chez le malade). Le corollaire de cette catégorisation a été l'utilisation quasi systématique des carbapénèmes (dont la pharmacocinétique n'est, par ailleurs, pas toujours en adéquation avec les exigences pharmacodynamiques) pour traiter les infections dues à ces bactéries. Face à deux nouvelles situations, (i) l'augmentation massive des souches productrices de BLSE notamment chez *Escherichia coli* et (ii) l'émergence sous la pression antibiotique de souches d'entérobactéries résistantes aux carbapénèmes, nous avons été amenés à reconsidérer la validité de notre principe de précaution. Cependant, comme il y a lieu de continuer de surveiller l'évolution des souches productrices de BLSE et de prévenir leur diffusion, notamment dans les hôpitaux, il semble logique qu'il faille continuer de détecter la présence de BLSE par un test de synergie.

Application en pratique de ces deux recommandations

Le microbiologiste peut être confronté quotidiennement à la détection d'une BLSE chez une souche catégorisée S à certaines C3G et pas à d'autres. Ce

phénotype peut résulter de deux situations :

1. Présence d'une BLSE qui n'hydrolyse que très faiblement certaines C3G [absence totale d'image de synergie entre la C3G et l'inhibiteur (acide clavulanique)] comme, par exemple, la ceftazidime et les BLSE de type CTX-M-1 et CTX-M-14 qui occupent les 2^e et 3^e places au sein des CTX-M en France. Cette situation est similaire à celle décrite pour d'autres types de β -lactamases : β -lactamase chromosomique hyperproduite de *Klebsiella oxytoca* qui n'hydrolyse pas la ceftazidime mais la ceftriaxone, le céfotaxime, le céfépime et l'aztréonam ou céphalosporinase chromosomique hyperproduite d'*Enterobacter cloacae* qui n'hydrolyse pas le céfépime mais le céfotaxime, la ceftriaxone, la ceftazidime et l'aztréonam. L'usage des C3G non hydrolysées pour le traitement d'infections dues à ce type de souches de *K. oxytoca* ou d'*E. cloacae* est classique.

2. Présence d'une BLSE qui manifestement hydrolyse (image de synergie) la C3G vis-à-vis de laquelle la souche est catégorisée S. C'est devant un tel résultat qu'il est demandé d'abandonner le principe de précaution antérieurement appliqué (interpréter I une souche catégorisée S selon la lecture brute du test de sensibilité aux antibiotiques) et d'expliquer au clinicien l'enjeu écologique de cet abandon (réduire l'usage des carbapénèmes). La question légitime que pose le clinicien est « êtes-vous sûr qu'un traitement par la C3G en question va être efficace chez le patient infecté par la souche catégorisée S à la C3G hydrolysée par la BLSE ? ». Dans ce cas, il est proposé de déterminer la CMI exacte de la C3G en question et de confronter cette valeur à la valeur résiduelle normalement attendue à la posologie utilisée, puis de suivre l'efficacité du traitement par cette C3G si elle est retenue pour le traitement.

1. Jehl *et al.* Revue Francophone des Laboratoires, 2011, **434**: 45-56.

2. Paterson *et al.* J Clin Microbiol. 2001, **39**: 2206-2212.

EN RÉSUMÉ

- Rechercher la production d'une β -lactamase à spectre étendu (BLSE).
- Ne plus faire d'interprétation des résultats bruts obtenus vis-à-vis des céphalosporines de 3^e génération (C3G) et l'aztréonam (AZT) pour les souches productrices de BLSE = catégoriser les souches en S, I, R sur la base du résultat brut.
- Si une souche productrice de BLSE est catégorisée « S » à une C3G ou à l'AZT, et si cette C3G ou l'AZT est utilisé pour traiter l'infection due à la souche productrice de BLSE, déterminer la CMI de la C3G en question ou de l'AZT.

ANNEXE 2

Algorithme phénotypique de criblage des souches d'entérobactéries productrices de carbapénémases au sein des souches non-sensibles aux carbapénèmes : recommandations (2015) du CASFM/EUCAST

Généralités

Hormis les espèces de la tribu des *Proteae*, notamment *Proteus mirabilis* et *Morganella morganii*, qui sont naturellement de sensibilité diminuée à l'imipénème en raison de protéines liant la pénicilline (PLP) peu affines, toutes les espèces d'entérobactéries sont naturellement sensibles à tous les carbapénèmes. Néanmoins la résistance acquise aux carbapénèmes chez les entérobactéries a mondialement été décrite. L'incidence des isolats cliniques d'entérobactéries ayant acquis des mécanismes de résistance aux carbapénèmes est faible en France (0,6%) et celle des isolats résistants par production de carbapénémases est extrêmement faible (0,08%).¹

Deux types de mécanismes acquis ont été identifiés chez les isolats d'entérobactéries. Il s'agit, (i) d'une part, d'un défaut d'accumulation de l'antibiotique (expression modifiée des porines et/ou des pompes d'efflux) associé à la production de céphalosporinase (classe C selon la classification d'Ambler) et/ou de β -lactamases (classe A selon la classification d'Ambler) à spectre étendu (BLSE), et, (ii) d'autre part, de la production d'enzymes de type carbapénémase qui appartiennent à 3 des 4 classes de β -lactamases (selon la classification d'Ambler) : classe A (KPC), classe B (métallo-enzymes VIM, IMP, NDM) et classe D (OXA-48 et ses variants notamment OXA-181).

Epidémiologie française

Jusqu'à maintenant, les souches **non productrices de carbapénémase prédominant** en France (moyenne 87% ; écart selon l'espèce : 75-100) **au sein des isolats non sensibles aux carbapénèmes**.¹ Quand la résistance est liée à la production d'une carbapénémase, il s'agit le plus fréquemment de carbapénémases de types OXA-48, NDM et KPC.^{1,2} (www.invs.sante.fr/). Ces carbapénémases sont produites par diverses espèces d'entérobactéries incluant par ordre décroissant de fréquence : *Klebsiella pneumoniae*, *Escherichia coli*, *Enterobacter* spp. *Serratia marcescens* et *Citrobacter freundii*.^{1, 2} Une étude a montré que des isolats d'entérobactéries producteurs de carbapénémase peuvent être présents dans des prélèvements cliniques analysés, tant dans les laboratoires hospitaliers que dans les laboratoires de biologie médicale dits "de ville".¹ Enfin, rappelons qu'en France, une prise en charge drastique (barrières strictes d'isolement contact) des patients infectés ou colonisés (portage digestif) par des entérobactéries productrices de carbapénémase a été recommandée par le Haut Conseil de la Santé Publique (http://www.sante.gouv.fr/fichiers/bo/2014/14-02/ste_20140002_0000_0064.pdf) afin de tenter de couper court à la diffusion de ces

souches dans les établissements médicalisés.

Propositions pour un algorithme phénotypique

Tous ces faits plaident en faveur de la mise en œuvre de tests de criblage qui :

1. permettent de repérer toute souche d'entérobactérie potentiellement productrice de carbapénémase dans tout laboratoire.
2. s'intègrent à la routine en utilisant des outils diagnostiques simples comme l'antibiogramme par diffusion.

Pour atteindre cet objectif, une étude supportée financièrement pour l'achat des réactifs par la Société Française de Microbiologie (SFM) a été menée en 2012 par l'Observatoire National de l'Epidémiologie de la Résistance Bactérienne aux Antibiotiques (ONERBA) sur 349 souches consécutives et non redondantes (222 isolats cliniques et 127 isolats de portage digestif) non sensibles aux carbapénèmes issues de 80 laboratoires [hospitaliers (CHU, CH, hôpitaux des instructions des armées) et de laboratoires de ville] répartis en France métropolitaine et d'Outre-mer.³

Dans cette étude, tous les isolats ont été soumis à un test moléculaire (méthode de référence) pour la détection des gènes codant les carbapénémases les plus fréquentes (Check-MDR CT103 array, Check-Points, Wageningen, Pays Bas). Ainsi, 52 isolats ont été détectés porteurs de gènes codant des carbapénémases (39 de type OXA-48, 8 de type KPC et 5 de type métallo- β -lactamase). Parallèlement, les 349 isolats ont été soumis aux tests phénotypiques commercialisés au moment de l'étude (2012) :

- antibiogramme standard selon la méthode de diffusion en gélose (inoculum à 0,5 unité Mac Farland dilué au 10^{ème}) incluant des disques de β -lactamines classiquement utilisés vis-à-vis des entérobactéries [ticarcilline + acide clavulanique (75-10 μ g), pipéracilline + tazobactam (75-10 μ g), céfotaxime (30 μ g), ceftazidime (30 μ g) céfépime (30 μ g), imipénème (10 μ g), ertapénème (10 μ g), meropénème (10 μ g), doripénème (10 μ g) auquel a été ajouté un disque de témocilline (30 μ g) en référence aux études déjà publiées.^{4, 5, 6}
- le test Rosco Diagnostica Neo-sensitabs KPV and MLB confirm kit (Eurobio, Les Ulis, France) et le Kit métallo- β -lactamase (MLB) test strips (bioMérieux, Marcy l'Etoile, France) selon les recommandations du fabricant.
- antibiogramme sur gélose Mueller Hinton contenant 250 mg/L de cloxacilline (inhibiteur des céphalosporinases) pour déterminer les diamètres d'inhibition vis-à-vis des souches d'entérobactéries du groupe 3 productrices d'une céphalosporinase d'origine chromosomique.

Remarque : L'ertapénème a été inclus car c'est le carbapénème le plus adapté pour détecter les souches productrices de carbapénémase. La CMI de l'ertapénème a été déterminée par la méthode des bandelettes :

- (i) lorsque le diamètre d'inhibition autour du disque d'ertapénème (10 µg) était < 28 mm selon la méthode du CASFM avant 2014 et < 25 mm selon la méthode du CASFM/EUCAST depuis 2014
- (ii) lorsque la CMI estimée était > 0,5 mg/L par les systèmes automatisés. Une CMI > 0,5 mg/L (méthode de la bandelette) permettait de considérer que la souche étudiée était non sensible à l'ertapénème. Au total les souches retenues comme non-sensibles à l'ertapénème avaient une CMI E-test > 0,5 mg/L.

L'analyse statistique des résultats obtenus, individuels ou combinés a permis d'établir un algorithme de criblage d'une sensibilité de 100% et d'une spécificité maximale (Figure 1.)

Cet algorithme a également été validé avec l'inoculum lourd CA-SFM 2014 vis à vis de 52 isolats producteurs de carbapénémases et 55 isolats tirés au sort parmi les isolats non sensibles aux carbapénèmes et non producteurs de carbapénémase.

Conclusion

La sensibilité du dépistage avec l'algorithme est de 100% dans cette étude, sa spécificité varie de 79 à 69 % selon l'utilisation ou non en complément de la gélose Mueller Hinton cloxacilline pour les isolats appartenant aux espèces d'entérobactéries du

groupe 3. Pour une prévalence de 10% de souches productrices de carbapénémase au sein des souches d'entérobactéries non sensibles aux carbapénèmes, la VPP de l'algorithme sera de 34% et la VPN proche de 100%. Les valeurs seront, respectivement, de 54 et 100% pour une prévalence de 20%. L'avantage de cet algorithme applicable dans tout type de laboratoire est d'éliminer avec un maximum de certitude les souches non productrices de carbapénémase et ainsi de réduire (i) le nombre de patients à mettre en condition drastique d'isolement de type contact et (ii) le nombre de souches à soumettre à des tests confirmant ou infirmant la production d'une carbapénémase.

Références

1. Robert J, Pantel A, Merens A et al. Incidence rates of carbapenemase-producing *Enterobacteriaceae* clinical isolates in France: a prospective nationwide study in 2011-12. *J Antimicrob Chemother* 2014; **69**: 2706-12.
2. Dortet L, Cuzon G, Nordmann P. Dissemination of carbapenemase-producing *Enterobacteriaceae* in France, 2012. *J Antimicrob Chemother* 2014; **69**: 623-7.
3. Robert J, Pantel A, Merens A et al. Algorithm for phenotypic screening of carbapenemase-producing *Enterobacteriaceae* in the routine laboratory. *J Antimicrob Chemother* 2014; **In submission**
4. Hrabak J, Chudackova E, Papagiannitsis CC. Detection of carbapenemases in *Enterobacteriaceae*: a challenge for diagnostic microbiological laboratories. *Clin Microbiol Infect* 2014; **20**: 839-53.
5. Huang TD, Poirel L, Bogaerts P et al. Temocillin and piperacillin/tazobactam resistance by disc diffusion as antimicrobial surrogate markers for the detection of carbapenemase-producing *Enterobacteriaceae* in geographical areas with a high prevalence of OXA-48 producers. *J Antimicrob Chemother* 2014; **69**: 445-50.
6. van Dijk K, Voets GM, Scharringa J et al. A disc diffusion assay for detection of class A, B and OXA-48 carbapenemases in *Enterobacteriaceae* using phenyl boronic acid, dipicolinic acid and temocillin. *Clin Microbiol Infect* 2014; **20**: 345-9.

Figure 1

