

Méthode d'analyse en sécurité sanitaire des aliments

RÉFÉRENCE : ANSES/LMV/15/03 – version 03

Avril 2021

Isolement d'*Escherichia coli* producteurs de BLSE, AmpC et carbapénémase dans les caeca.

Laboratoire de Fougères

Laboratoire national de référence Résistance Antimicrobienne

Historique de la méthode

Une méthode est mise à jour afin de prendre en compte des modifications.

Une modification est qualifiée de majeure lorsqu'elle concerne le processus analytique, le domaine d'application ou des points critiques de la méthode, dont la prise en compte peut modifier les performances de la méthode d'analyse et/ou les résultats. Une modification majeure induit des adaptations. La méthode ainsi modifiée a fait l'objet d'une nouvelle validation, totale ou partielle.

Une modification est qualifiée de mineure si elle apporte des précisions utiles ou pratiques, reformule les propos pour les rendre plus clairs ou plus précis, rectifie des erreurs bénignes. Une modification mineure est sans influence sur les performances de la méthode et ne requiert pas une nouvelle validation.

Le tableau ci-dessous récapitule l'historique des versions de la présente méthode, incluant la qualification des modifications.

Version	Nature des modifications (majeure/mineure)	Date	Principales modifications
V0 (projet)		Septembre/2015	Version initiale
V1	Après retours consultation publique Anses	Octobre/2015	Avertissement page 6 Précautions de sécurité souches contrôles Numérotation des jours d'analyse Identification des souches Transport des souches Annexe 1
V2	Mineures	Février/2018	Précisions sur la collecte des échantillons et leur conservation avant analyse Les points de vigilance sont surlignés en vert dans le texte.
V3	Mineures	Avril 2021	Intégration de la nouvelle décision européenne 2020/1729/UE en remplacement de la 2013/652/UE et de ses conséquences (sans impact sur le protocole) Les marques de révision sont surlignées en gris dans le texte

Avant-propos

La présente méthode a été développée par :

Le Laboratoire de Référence de l'Union Européenne (EURL) pour la résistance aux antimicrobiens (AR) situé au National Food Institute, DTU, au Danemark.

Le Laboratoire National de Référence (LNR) Résistance Antimicrobienne (RA) de l'Anses est chargé de la mettre en application.

Adresse : Bâtiment Bioagropolis, 10B rue Claude Bourgelat, CS 40608 – Javené – 35306
FOUGERES cedex

Contact : Agnès PERRIN, agnes.perrin-guyomard@anses.fr

Sommaire

Avant-propos	3
Introduction	5
Avertissements et précautions de sécurité	6
1 Objet et domaine d'application	7
2 Documents de référence	7
3 Termes, sigles et définitions	7
4 Principe de la méthode	8
5 Réactifs	8
5.1 Eau.....	8
5.2 Consommables.....	8
5.3 Souches contrôles	9
6 Appareillage et matériels	10
7 Échantillons	11
7.1 Conditions d'acceptation des échantillons.....	11
7.2 Conservation des échantillons avant analyse	11
7.3 Conservation des échantillons avant analyse	12
8 Mode opératoire	12
8.1 réparation des échantillons pour analyse	12
8.2 Isolement sélectif, purification, identification et conservation.....	13
9 Résultats	16
9.1 Contrôle de la validité des résultats	16
9.2 Calculs et expression des résultats.....	16
10 Caractéristiques de performance de la méthode	16
Annexe 1 : Diagramme du mode opératoire	17
Annexe 2 : Composition des milieux	18
Annexe 3 : Caractéristiques des souches contrôles	20

Introduction

Cette méthode a été développée et validée par le EURL-AR, assisté du Federal Institute for Risk Assessment (BfR) en Allemagne (1, 2, 3). Elle a été traduite en Français en 2015 par le LNR RA. Elle est applicable dans le cadre des plans de surveillance de la résistance aux antibiotiques de certaines bactéries sentinelles et zoonotiques mis en place chaque année par la Direction Générale de l'Alimentation pour répondre à la décision européenne 2020/1729/UE (4).

Avertissements et précautions de sécurité

Il convient que l'utilisateur de la présente méthode connaisse bien les pratiques courantes de laboratoire. Il incombe à l'utilisateur d'établir des pratiques appropriées en matière d'hygiène et de sécurité et de s'assurer de la conformité à la réglementation en vigueur.

Il est essentiel que les manipulations conduites conformément à la présente méthode soient exécutées par du personnel ayant reçu une formation appropriée.

Avertissement : cette méthode est réalisée en parallèle de l'isolement des bactéries sentinelles (*E. coli* et/ou *Enterococcus*) et zoonotiques (*Salmonella* et *Campylobacter*) des plans de surveillance relatifs à la résistance aux antibiotiques dans les échantillons caecaux prélevés à l'abattoir. Se référer aux instructions techniques spécifiques pour ces recherches.

1 Objet et domaine d'application

La nouvelle législation concernant la surveillance de la résistance aux antibiotiques des bactéries zoonotiques et commensales (décision 2020/1729/UE) (4) impose la recherche sélective des *E. coli* producteurs de bêta-lactamases à spectre étendu (BLSE), de céphalosporinases (AmpC) et de carbapénémase (CPE) dans les caeca d'animaux à l'abattoir. Le laboratoire de référence de l'Union européenne a développé et validé une méthode (1) qui détaille, étape par étape, la procédure et les détails techniques pour l'isolement de ces *E. coli*.

Le protocole ci-dessous, décrit la méthodologie pour la **recherche sélective des *E. coli* BLSE, AmpC et CPE dans les caeca** d'animaux sains prélevés à l'abattoir dans le cadre de la décision 2020/1729/UE (4).

2 Documents de référence

(1) Laboratory Protocol DTU Food/EURL Antimicrobial Resistance – Isolation of ESBL, AmpC and carbapenemase producing *E. coli* from caecal samples. <https://www.eurl-ar.eu/protocols.aspx>

(2) Laboratory Protocol DTU Food/EURL Antimicrobial Resistance – Validation of selective MacConkey agar plates supplemented with 1mg/L cefotaxime for monitoring of ESBL and AmpC producing *E. coli* in meat and animals. <https://www.eurl-ar.eu/protocols.aspx>

(3) Laboratory Protocol DTU Food/EURL Antimicrobial Resistance – Validation of selective and indicative agar plates for monitoring of carbapenemase-producing *E. coli*. <https://www.eurl-ar.eu/protocols.aspx>

(4) Décision d'exécution de la commission du 17 novembre 2020 concernant la surveillance et la présentation de rapports relatifs à la résistance aux antimicrobiens chez les bactéries zoonotiques et commensales et abrogeant la décision 2013/652/EU – L 387/8-L387/21. http://data.europa.eu/eli/dec_impl/2020/1729/oj

3 Termes, sigles et définitions

BLSE : bêta-lactamase à spectre étendu.

AmpC : céphalosporinase.

CPE : carbapénémase.

CTX : céfotaxime.

LNR-RA : Laboratoire National de Référence Résistance Antimicrobienne (Anses).

EURL-AR : Laboratoire de Référence de l'Union Européenne pour la Résistance aux Antimicrobiens (DTU, Lyngby, Danemark, <https://www.eurl-ar.eu/>).

4 Principe de la méthode

Cette méthode a pour principe l'utilisation de milieux chromogéniques avec antibiotiques permettant le dépistage et l'isolement sélectif des entérobactéries BLSE, AmpC ou CPE.

Cette méthode comporte 5 étapes :

- Pré-enrichissement non sélectif
- Isolement sélectif
- Purification
- Identification
- Conservation.

5 Réactifs

Avertissement : Des appellations commerciales ou fournisseurs peuvent être mentionnés dans le descriptif des produits nécessaires à la mise en œuvre de la présente méthode. Ces produits ont fait l'objet d'une validation par le EURL-AR. Toutefois des produits équivalents peuvent être utilisés s'il est démontré qu'ils conduisent aux mêmes résultats.

5.1 Eau

Sans objet

5.2 Consommables

- Gélose Mac Conkey + 1 mg/L céfotaxime (CTX) pour le dépistage des *E. coli* BLSE/AmpC (MCA CEFOTAXIM, Tritium, Pays-Bas ou tout autre milieu validé pour l'objet de la méthode)
- Gélose Mac Conkey
- Gélose chromogénique pour le dépistage des *E. coli* CPE OXA-48 (chromID OXA, Biomérieux, France ou tout autre milieu validé pour l'objet de la méthode)
- Gélose chromogénique pour le dépistage des *E. coli* CPE (chromID CARBA, Biomérieux, France ou tout autre milieu validé pour l'objet de la méthode)
- Gélose au sang frais
- Eau peptonée tamponnée (EPT) (voir composition en annexe 2)
- Solution saline à 0,9 %
- Contenant stérile
- Pipettes graduées
- Pointes stériles
- Oeses de 10 µl et de 1 µl

- Gélose de conservation
- MacFarland 0.5
- Solution cryoprotectrice type glycérol

Suivre les indications des fournisseurs pour les conditions de stockage et limites d'utilisation.
La composition de certains milieux est donnée en annexe 2.

5.3 Souches contrôles

- *E. coli* BLSE/AmpC- (CMI 0,5 mg/L), contrôle négatif pour MCA CEFOTAXIM
- *E. coli* BLSE/AmpC+ (CMI 2 mg/L), contrôle positif pour MCA CEFOTAXIM
- *E. coli* TZ 3638, contrôle positif pour chromID CARBA
- *E. coli* 16874, contrôle positif pour chromID OXA
- *E. coli* ATCC 25922, contrôle négatif pour chromID OXA et chromID CARBA

Les souches contrôles BLSE+ et -, CARBA+ et OXA+ sont fournies par le LNR-RA.

Les souches contrôles sont à manipuler avec les précautions usuelles de laboratoire.

Toutes les souches sont à conserver en milieu adéquat à une température < -60 °C.

Un tableau résumant leur utilisation est donné en annexe 3.

6 Appareillage et matériels

Avertissement : Des appellations commerciales ou fournisseurs peuvent être mentionnés dans le descriptif des appareils et matériels nécessaires à la mise en œuvre de la présente méthode. Ces informations sont données à l'intention des utilisateurs de la méthode et ne signifient nullement que l'Anses recommande l'emploi exclusif de ces matériels. Des matériels équivalents peuvent être utilisés s'il est démontré qu'ils conduisent aux mêmes résultats.

- Balance.
- Pipettes.
- Poste de sécurité microbiologique (PSM).
- Néphélomètre.
- Etuve à 35 °C ± 2 °C.
- Etuve à 37 °C ± 1 °C.
- Etuve à 44 °C ± 0,5 °C.
- Réfrigérateur permettant une conservation entre + 2 °C et + 8 °C.
- Congélateur pour des températures < - 60 °C.

7 Échantillons

7.1 Conditions d'acceptation des échantillons

Les prélèvements doivent être effectués de façon randomisée sur les 5 jours ouvrés de la semaine.

Les échantillons doivent arriver au laboratoire dans les 36 heures après l'échantillonnage, entre + 2 °C et + 8 °C.

- Les échantillons arrivant à une température supérieure à + 8 °C et/ou hors délai sont éliminés ;
- Les échantillons dont les conditions d'acheminement ne garantissent pas une conservation entre + 2 °C et + 8 °C sont éliminés ;
- Les échantillons dont le conditionnement primaire est endommagé sont éliminés.

7.2 Conservation des échantillons avant analyse

Les échantillons sont conservés entre + 2 °C et + 8 °C jusqu'à l'analyse bactériologique. Cette analyse doit être effectuée aussi rapidement que possible et préférentiellement dans les 24 heures après réception.

D'une façon générale, l'analyse doit débuter dans les 48 heures après la collecte de l'échantillon.

Les échantillons collectés les jeudi et vendredi font exception à cette règle : ces échantillons peuvent être analysés le lundi suivant sans dépasser les 96 heures après le prélèvement. Le maintien de l'échantillon entre + 2 °C et + 8 °C devra avoir été assuré pendant toutes les étapes, du prélèvement jusqu'à l'analyse.

ISO/DIS 7218 - Microbiologie des aliments - Exigences générales et recommandations.

Règlement (CE) n° 882/2004 du Parlement européen et du Conseil du 29 avril 2004 relatif aux contrôles officiels effectués pour s'assurer de la conformité avec la législation sur les aliments pour animaux et les denrées alimentaires et avec les dispositions relatives à la santé animale et au bien-être des animaux.

La température de l'échantillon à réception peut être évaluée par :

- Le relevé de température fourni par le transporteur si présence d'une sonde d'enregistrement ;
- La température à l'arrivée de l'échantillon ou de l'eau acheminée avec l'échantillon (flacon indépendant d'eau pour la prise de température à réception).
- Le protocole a été initialement validé pour un stockage des échantillons au laboratoire de 24 heures. En 2018, le EURL-AR a validé l'intervalle de 96 heures entre la collecte et l'analyse des échantillons pour ceux collectés les jeudi et vendredi.

7.3 Conservation des échantillons avant analyse

Voir mode opératoire

8 Mode opératoire

Les cultures bactériennes et produitsensemencés doivent être considérés comme potentiellement infectieux et doivent être manipulés de façon appropriée. Les techniques aseptiques et les précautions usuelles de manipulation pour le groupe bactérien étudié doivent être respectées tout au long de la manipulation. L'**annexe 1** propose un diagramme du mode opératoire simplifié.

8.1 réparation des échantillons pour analyse

Jour - 1 (à effectuer systématiquement à chaque nouvelle analyse ou série d'analyses) :

- Repiquer sur gélose au sang frais, les 5 souches contrôles conservées à une température < - 60 °C en glycérol, pour obtenir des colonies isolées.
- Incuber 18 à 24 heures à 37 °C +/- 1 °C.

Jour 0 (pré-enrichissement) :

Traitement des échantillons

- Peser **1 g +/- 0,1 g** de contenu caecal (échantillon) et diluer dans 9 ml d'eau peptonée tamponnée dans un contenant stérile.
- Incuber 18 à 22 heures à 37 °C +/- 1 °C.

Traitement des souches contrôles

- Suspender quelques colonies des souches contrôles dans une solution saline à 0,9 % et ajuster la solution au standard McFarland 0.5.
- Diluer au 1000^{ème} chaque solution contrôle dans de l'eau peptonée tamponnée.
- Incuber 18 à 22 heures à 37 °C +/- 1 °C.

Les différentes souches contrôles permettent de garantir l'activité des antibiotiques dans les différentes géloses sélectives (cf. **annexe 3**).

La souche ESBL/AmpC- peut donner deux types de colonies, blanches et grises, qui peuvent être utilisées, l'une ou l'autre, dans la suite du protocole.

Les contenants ne doivent pas être remplis complètement en cas de développement gazeux. Préférentiellement, utiliser des contenants stériles de 50 ml.

Il est recommandé d'éviter l'agitation des échantillons pour éviter les débordements.

Privilégier 3 dilutions au 1/10 en cascade plutôt qu'une dilution directe au 1/1000.

Méthode alternative : La dilution au 1000^{ème} peut se faire en mettant une colonie bactérienne dans 9 ml d'EPT.

8.2 Isolement sélectif, purification, identification et conservation

Jour 1 (isolement sélectif) :

Sur MCA CEFOTAXIM (échantillons + souches contrôles BLSE/AmpC- et BLSE/AmpC+) :

- Prélever avec une oese de 10 µl, la culture vortexée pré-enrichie de la veille et étaler en cadran afin d'obtenir des colonies isolées.
- Incuber 18 à 22 heures à 44 °C ± 0,5 °C.

Sur chromID OXA (échantillons + souches contrôles *E. coli* 16874 et *E. coli* ATCC 25922) et chromID CARBA (échantillons + souches contrôles *E. coli* TZ 3638 et *E. coli* ATCC 25922) :

- Pour chacune des géloses sélectives, prélever avec une oese de 10 µl, la culture vortexée pré-enrichie de la veille et étaler à confluence sur le ¼ de la boîte. Reprendre la fin de l'étalement précédent avec une oese de 1 µl et isoler en stries larges pour obtenir des colonies isolées. Utiliser une boîte de chacune des géloses sélectives pour deux prélèvements.
- Incuber 18 à 24 heures à 35 °C ± 2 °C.

L'incubation à 44°C permettra la croissance de la plupart des *E. coli* tout en diminuant l'influence des flores envahissantes.

Possibilité d'utiliser une ½ boîte par échantillon, dès lors que cela permet d'obtenir des colonies isolées après incubation.

La gélose sélective chromID OXA est utilisée pour détecter les souches productrices de carbapénémase de type OXA-48 qui ne sont pas capables d'hydrolyser le céfotaxime (ou autre céphalosporine).

Possibilité d'ensemencer les souches contrôle en cadrans sur les géloses chromID CARBA et OXA.

Les températures d'incubation des géloses sélectives sont celles données par le fournisseur.

Jour 2 (purification) :

- Vérifier la sélectivité des géloses après incubation.

Purification à partir des MCA CEFOTAXIM :

- Prélever jusqu'à 3 colonies rouge-pourpre, bien distinctes et réisoler chacune de ces colonies sur une nouvelle boîte de **MCA CEFOTAXIM** de façon à obtenir des colonies bien isolées (1 boîte pour les 3 colonies).
- Incuber 18 à 22 heures à 37 °C +/- 1 °C.

Purification à partir des géloses chromID

Si croissance sur chromID CARBA et / ou OXA :

- Prélever au moins une colonie bien distincte de couleur rose à bordeaux ou translucide à centre rose à bordeaux, à partir de chacun des milieux sélectifs et réisoler sur gélose **Mac Conkey** (1 boîte pour les 2 milieux d'origine).
- Incuber 18 à 22 heures à 37 °C +/- 1 °C.

La souche ESBL/AmpC- ne doit pas avoir poussé sur MCA CEFOTAXIM. La souche ESBL/AmpC + doit avoir poussé sur MCA CEFOTAXIM et donné des colonies isolées. La souche *E. coli* ATCC 25922 ne doit pas avoir poussé sur chromID CARBA et OXA.

La souche *E. coli* TZ3638 doit avoir poussé sur chromID CARBA. La souche *E. coli* 16874 doit avoir poussé sur chromID OXA. Voir résumé des résultats attendus en **annexe 3**.

Certaines souches d'*Aeromonas* peuvent présenter une couleur rose/bordeaux sur chromID CARBA. Le test de l'oxydase (+) permet de les distinguer des *E. coli* (oxydase -).

Attention, l'observation d'une croissance sur les géloses sélectives CARBA ne signifie pas que la souche est automatiquement productrice de carbapénémase, seulement que cette souche possède un mécanisme de résistance aux carbapénèmes, qui peut par ailleurs être dû à une AmpC hyperproduite associée à une perte / diminution d'expression des porines. Seuls des tests complémentaires, ne rentrant pas dans ce protocole, peuvent expliciter le mécanisme.

Klebsiella, *Enterobacter*, *Serratia* et *Citrobacter* apparaissent sous forme de colonies bleu vert – bleu gris sur les géloses chromID CARBA et OXA.

Jour 3 (identification-conservation):

- Vérifier l'identité des colonies purifiées en J2 sur chacun des milieux sélectifs MCA CEFOTAXIM et Mac Conkey. Dans le cas où la 1^{ère} colonie testée n'est pas identifiée comme une *E. coli* sur MCA CTX, procéder à l'identification de la 2^{ème} colonie, puis de la 3^{ème} colonie si la 2^{ème} ne répond toujours pas au critère.

L'identification bactérienne doit être confirmée par une méthode appropriée assurant la qualité du résultat attendu (caractères biochimiques, moléculaires, spectrométrie de masse).

Dans le cas où aucune des colonies n'appartient à l'espèce *E. coli*, le prélèvement est considéré comme négatif pour la présence d'*E. coli* productrice de BLSE/AmpC/CPE.

- Avant envoi au LNR, confirmer la pureté et la croissance en présence d'antibiotique de l'isolat d'*E. coli* qui sera transféré :

o Repiquer à nouveau sur le milieu d'isolement d'origine (J1).

Conserver en double les souches identifiées, par piqûre en gélose de conservation, en indiquant au minimum le numéro d'isolement de la colonie (de 1 à 3), le numéro du prélèvement d'origine, le code de la gélose de sélection (CTX, OXA ou CARBA) et la date d'isolement de la souche.

Transférer les souches *E. coli* présumées BLSE/AmpC/CPE au LNR RA (cf. instruction technique concernée pour les coordonnées) pour la suite des analyses.

Privilégier le repiquage des 3 colonies distinctes pour identification dès le départ.

Conserver hermétiquement ces boîtes d'isolement primaire issues de J2, à température ambiante ou entre + 2 et + 8 °C, jusqu'à conservation définitive de l'ensemble des souches de l'échantillon.

Conserver hermétiquement les boîtes de ré-isolement obtenues à J3, à température ambiante ou entre + 2 et + 8 °C, jusqu'à conservation définitive de l'ensemble des souches de l'échantillon.

L'étape de repiquage avant conservation permet de s'assurer de la pureté et de la viabilité des souches isolées et identifiées.

Il est possible d'y ajouter une conservation en cryobilles ou bouillon glycérolé à une température < - 60 °C.

Code pour les géloses de sélection : B pour MCA CTX, C pour ChromID CARBA et O pour ChromID OXA.

Transport en **UN3373**, à température ambiante, vers le LNR Résistance Antimicrobienne, accompagné des documents indiqués dans les instructions techniques relatives au plan concerné. Conserver les doubles des souches jusqu'au 31 juillet de l'année n+1 du plan concerné.

9 Résultats

9.1 Contrôle de la validité des résultats

Se référer aux résultats attendus avec les souches contrôles (cf. annexe 3).

9.2 Calculs et expression des résultats

Le résultat doit faire apparaître les éléments suivants :

- Isolement d'*E. coli* BLSE/AmpC dans la prise d'essai : présence (positif) ou absence (négatif).
- Isolement d'*E. coli* CPE OXA-48 dans la prise d'essai : présence (positif) ou absence (négatif).
- Isolement d'*E. coli* CPE dans la prise d'essai : présence (positif) ou absence (négatif)
- Méthode d'identification de ou des souche(s) isolée(s).

10 Caractéristiques de performance de la méthode

Les caractéristiques des performances de la méthode ont été établies par l'EURL-AR.

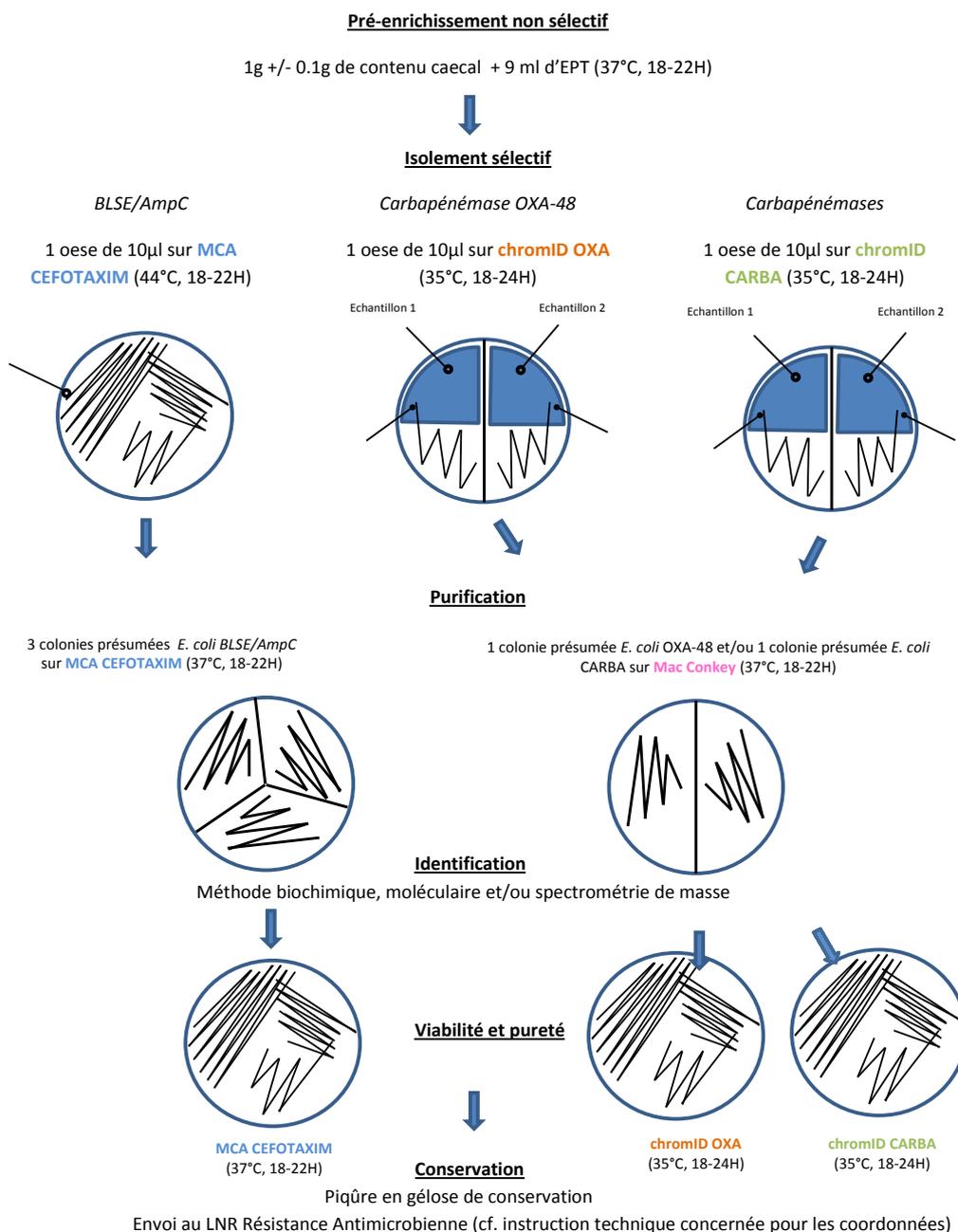
La documentation est consultable sur le site internet de l'EURL-AR :

<https://www.eurl-ar.eu/protocols.aspx>

Elles sont résumées sous forme de diapositives ou de posters disponibles sur demande.

Annexe 1 : Diagramme du mode opératoire

Détection des *E. coli* producteurs de BLSE/AmpC/carbapénémases à partir des contenus caecaux d'animaux sains prélevés à l'abattoir



Annexe 2 : Composition des milieux

Composition des milieux

L'eau peptonée tamponnée et la gélose Mac Conkey sont disponibles auprès de plusieurs fournisseurs. La composition et la fabrication des milieux déshydratés ci-dessous est un exemple. Se conformer aux instructions du fournisseur pour la fabrication de ces milieux.

Eau Peptonée Tamponnée

Composition	g/litre
Extrait enzymatique de caséine	10.0
Chlorure de sodium	5.0
Disodium hydrogen phosphate dodecahydrate (Na ₂ HPO ₄ · 12H ₂ O)	9.0
Potassium dihydrogen phosphate (KH ₂ PO ₄)	1.5
pH 7.0 +/- 0.2 à 25°C	

Dissoudre tous les composants dans l'eau, en chauffant si nécessaire. Ajuster le pH pour obtenir après stérilisation 7.0 +/- 0.2 à 25°C. Distribuer en flacons. Stériliser à l'autoclave, 15 minutes à 121°C.

Gélose Mac Conkey

Composition	g/litre
Extrait pancréatique de gélatine	17.0
Peptones (viande et caséine)	3.0
Lactose	10.0
Sels biliaires n°3	1.5
Chlorure de sodium	5.0
Rouge neutre	0.03
Crystal violet	0.001
Agar	13.5
pH 7.1 +/- 0.2 à 25°C	

Suspendre tous les ingrédients dans 1L d'eau distillée (option : ajouter 6.5g d'agar pour augmenter la consistance de la gélose). Porter à ébullition pour dissolution complète. Stériliser à l'autoclave, 15 minutes à 121°C.

Géloses Sélectives (extrait des fiches milieux du fournisseur)

chromID® OXA-48 (OXA)

La gélose chromID® OXA-48 (brevet déposé) est constituée d'une base nutritive riche associant différentes peptones. Elle contient :

- un mélange d'antibiotiques permettant la croissance sélective des EPC OXA-48.
- trois substrats chromogènes permettant d'identifier les EPC les plus fréquemment isolées :
 - *Escherichia coli* : coloration spontanée (rose à bordeaux) des souches productrices de β -glucuronidase (β -GUR) et/ou β -galactosidase (β -GAL)
 - *Klebsiella*, *Enterobacter*, *Serratia*, *Citrobacter* (KESC) : coloration spontanée bleu-vert à bleu-gris des souches exprimant une β -glucosidase (β -GLU).

COMPOSITION

Formule théorique :

Peptone de caseine (bovin)	5 g
Peptone de soja	5 g
Peptone de viande (bovine ou porcine).....	8 g
Hydrates de carbone	1 g
L-Tryptophane	0,9 g
Tampon phosphate	1 g
Mélange chromogène	1,4 g
Mélange nutritif	2,8 g
Mélange sélectif	0,88 g
Agar.....	18 g
Eau purifiée.....	1 l

pH 7,4

chromID® CARBA (CARB)

La gélose chromID™ CARBA (brevet déposé) est constituée d'une base nutritive riche associant différentes peptones. Elle contient :

- un mélange d'antibiotiques permettant la croissance sélective des EPC.
- trois substrats chromogènes permettant d'identifier les EPC les plus fréquemment isolées :
 - *Escherichia coli* : coloration spontanée (rose à bordeaux) des souches productrices de β -glucuronidase (β -GUR) et/ou β -galactosidase (β -GAL)
 - *Klebsiella*, *Enterobacter*, *Serratia*, *Citrobacter* (KESC) : coloration spontanée bleu-vert à bleu-gris des souches exprimant une β -glucosidase (β -GLU).

COMPOSITION

Formule théorique :

Peptone de caseine (bovin)	5 g
Peptone de soja.....	5 g
Peptone de viande (bovine ou porcine)	8 g
Hydrates de carbone	1 g
L-Tryptophane	0,9 g
Tampon phosphate.....	1 g
Mélange chromogène.....	1,4 g
Mélange nutritif	2,8 g
Mélange sélectif.....	0,3 g
Agar.....	18 g
Eau purifiée	1 l

pH 7,4

Annexe 3 : Caractéristiques des souches contrôles

Caractéristiques des souches contrôle

Caractéristique	Référence	Milieu testé	Résultat attendu après incubation*
BLSE/AmpC -	OXA-30	MCA CEFOTAXIM	-
BLSE/AmpC +	2005-60-10-96-1	MCA CEFOTAXIM	+
Carba GES 5	TZ 3638	chromID CARBA	+
Carba OXA48	16874	chromID OXA 48	+
Contrôle négatif	ATCC 25922	chromID OXA et CARBA	-

* - : Absence de croissance ; + : Croissance

Absence de croissance des souches contrôle pour lesquelles un résultat + est attendu :

- Contacter le fournisseur de milieu
- Vérifier la fertilité de la souche contrôle sur un milieu non sélectif

Croissance des souches contrôle pour lesquelles un résultat - est attendu :

- Contacter le fournisseur de milieu