



ADIAVET™ TOXO REAL TIME

TEST POUR LA DETECTION DE *TOXOPLASMA GONDII* PAR AMPLIFICATION ENZYMATIQUE DE GENE EN TEMPS REEL (TEST PCR)

Références :

418027-50 (50 réactions)

418027 (100 réactions)



NOTE

Les fluorochromes présents dans ce produit sont vendus sous licence de Biosearch Technologies, Inc. et protégés par des brevets, soit délivrés, soit en cours de demande, aux Etats Unis et dans le monde entier. La licence couvre le Diagnostic Moléculaire Vétérinaire.

Version française

NF272-04

2020/01

ADIAVET™ TOXO REAL TIME

HISTORIQUE DES REVISIONS	3
I. INFORMATIONS GENERALES	4
1. But de l'essai	4
2. <i>Toxoplasma gondii</i>	4
3. Description et principe du test.....	4
II. MATERIEL ET REACTIFS	5
1. Réactifs fournis dans le kit.....	5
2. Validité et conservation.....	5
3. Utilisation des contrôles fournis dans le kit.....	5
A. <i>Utilisation de l'« EPC-Ext »</i>	5
B. <i>Utilisation du « TOXO CTL+»</i>	5
4. Matériel nécessaire mais non fourni dans le kit.....	5
III. PRECONISATIONS AVANT L'ANALYSE DES ECHANTILLONS	7
1. Précautions.....	7
2. Conservation des échantillons et des extraits d'ADN.....	7
3. Préparation des prélèvements	7
A. <i>A partir d'écouvillon</i>	7
B. <i>A partir de tissu</i>	7
C. <i>A partir d'encéphale</i>	8
D. <i>A partir de fèces</i>	8
4. Préparation des témoins.....	8
IV. EXTRACTIONS ET PURIFICATIONS	9
1. Extraction avec le kit QIAamp® DNA Mini kit.....	9
2. Extraction avec le kit NucleoSpin® Tissue	10
3. Extraction avec le kit ADIAMAG.....	10
V. AMPLIFICATION	11
VI. INTERPRETATION DES RESULTATS	12
1. Définitions.....	12
2. Validation et interprétation des résultats.....	12
A. <i>Validation de l'essai</i>	12
B. <i>Interprétation des résultats</i>	13
VII. INDEX DES SYMBOLES	14

Historique des révisions

N/A	Non Applicable (première publication)
Correction	Correction des anomalies du document
Modification technique	Addition, révision et/ou suppression d'information liée au produit
Administratif	Modifications non techniques notables pour l'utilisateur

NB : toute modification mineure, typographique grammaticale et mise en page, ne figurent pas l'historique des révisions

Date d'édition	Référence	Type de révision	Révision apportée
2014/09	NF272-01	N/A	première publication
2016/07	NF272-02	Administratif	Modification des logos
2016/07	NF272-02	Administratif	Ajout des exigences légales Biosearch
2016/07	NF272-02	Administratif	Ajout tableau « Types de prélèvements » §1.3
2017/01	NF272-03	Modification technique	Création référence 50 réactions Ajout protocole à partir de fèces de chat Ajout de tubes « EPC-Ext » dans le kit
2020/01	NF272-04	Modification technique	Ajout d'un tube d'eau dans le kit

I. Informations générales

1. But de l'essai

Le kit ADIAVET™ TOXO REAL TIME permet de détecter *Toxoplasma gondii* par amplification enzymatique en temps réel (PCR) à partir d'écouvillon, de prélèvements de tissu et d'encéphale de bovin, d'ovin et de caprin et à partir de fèces de chat.

2. *Toxoplasma gondii*

Toxoplasma gondii est un parasite protozoaire très largement répandu qui peut infecter l'homme et les ruminants, ainsi que de nombreuses espèces de mammifères et d'oiseaux. *Toxoplasma gondii* peut causer des résorptions fœtales, des avortements à tous les stades de la gestation, des momifications fœtales et de la mortinatalité. Chez les animaux non gestants, la majorité des infections sont asymptomatiques ou bénignes.

Toxoplasma gondii est un parasite dont le cycle évolutif est de type coccidien. Deux phases de développement asexué, tachyzoïte et bradyzoïte, se déroulent chez un hôte intermédiaire (ruminants), une phase sexuée, oocyste, se produit chez un hôte définitif (chat).

En routine, le diagnostic d'un avortement à *T. gondii* s'effectue par l'observation des signes cliniques (avortement), l'examen histologique du placenta ou de l'encéphale du fœtus ou la détection par fluorescence d'anticorps spécifiques (IFAT). La PCR est aujourd'hui un outil largement utilisé pour détecter le virus de façon spécifique et sensible chez les fœtus avortés.

3. Description et principe du test

Ce test repose sur l'amplification enzymatique de gène ou technique PCR.

Les produits amplifiés sont détectés en temps réel grâce au marquage spécifique de sondes d'hydrolyse (technologie 5'-exonucléase).

Le kit ADIAVET™ TOXO REAL TIME peut détecter simultanément

- *Toxoplasma gondii* (sonde marquée en FAM)
- GAPDH un contrôle interne d'extraction et d'amplification spécifique d'ADN endogène (sonde marquée avec un fluorochrome lu dans le même spectre que VIC et HEX).

Adiagène a validé ce test avec différents kits de purification d'ADN (Bio-X Diagnostics, Qiagen et Macherey-Nagel). D'autres kits de purification peuvent être utilisés s'ils sont validés par l'utilisateur.

Types de prélèvements et options d'analyse correspondantes :

Prélèvement	Analyse individuelle
Ecouvillon (placentaire, vaginal...)	<input checked="" type="checkbox"/>
Tissu (placenta, tissus fœtaux...)	<input checked="" type="checkbox"/>
Encéphale	<input checked="" type="checkbox"/>
Fèces de chat	<input checked="" type="checkbox"/>

II. Matériel et réactifs

1. Réactifs fournis dans le kit

REF 418027-50 (50R)

A5	solution d'amplification	1 x 1000 µl tube à bouchon vert (Réactif prêt à l'emploi)
TOXO CTL+	contrôle positif <i>Toxoplasma gondii</i>	1 tube à bouchon violet (A reconstituer)
EPC-ext	Contrôle exogène non cible d'extraction pour fèces	1 x 300 µl tube à bouchon jaune (Réactif prêt à l'emploi)
NF-Water	Eau Nuclease free	1 x 1000 µl tube à bouchon blanc (Réactif prêt à l'emploi)

REF 418027 (100R)

A5	solution d'amplification	2 x 1000 µl tubes à bouchon vert (Réactif prêt à l'emploi)
TOXO CTL+	contrôle positif <i>Toxoplasma gondii</i>	1 tube à bouchon violet (A reconstituer)
EPC-ext	Contrôle exogène non cible d'extraction pour fèces	2 x 300 µl tubes à bouchon jaune (Réactif prêt à l'emploi)
NF-Water	Eau Nuclease free	1 x 1000 µl tube à bouchon blanc (Réactif prêt à l'emploi)

2. Validité et conservation

A réception, le kit doit être stocké à **<-15°C**.

Il est recommandé d'aliquoter le réactif « A5 » si le nombre d'analyses à effectuer nécessite plus de trois décongélations.

Ne pas décongeler plus de 3 fois.

Les réactifs réels sont sensibles à la lumière : les conserver à l'obscurité.

Le réactif « A5 » est prêt à être utilisé pour la réaction PCR.

Ne pas mélanger des réactifs de différents lots.

3. Utilisation des contrôles fournis dans le kit

A. Utilisation de l'« EPC-Ext »

« EPC-Ext » est un contrôle interne de purification à utiliser lors d'analyse à **partir de fèces**.

Aliquoter et conserver cette solution à **<-15°C** en fonction de la taille des séries d'extraction.

Les aliquotes ne doivent pas subir plus de 3 décongélations.

Pour chaque extraction de fèces, nous recommandons d'ajouter **5 µl d'EPC-Ext par échantillon**.

B. Utilisation du « TOXO CTL+ »

« TOXO CTL+ » est un témoin positif d'amplification.

Ajouter **200 µl** "NF-Water" au « TOXO CTL+ » et vortexer au moins 20 secondes.

Aliquoter cette solution par 6 ou 12 µl et conserver à **<-15°C**.

Pour chaque analyse, utiliser 5 µl de « TOXO CTL+ » dans un des puits.

4. Matériel nécessaire mais non fourni dans le kit

Attention : le consommable utilisé doit être Nuclease-free (par exemple autoclavé deux fois 25 minutes à +120°C ou une fois 60 minutes à +121°C)

- Thermocycleur avec son consommable pour PCR Temps réel : tubes PCR de 0,2 ml ou plaques PCR 96 puits fermées de qualité optique
- Poste de Sécurité Microbiologique de type II
- Centrifugeuse pour microtubes
- Etuve, bain-marie ou bloc chauffant
- Vortex
- Broyeur (Mixer Mill ou Fast Prep)
- Pipettes de 1 - 10 µl, 20 - 200 µl et 200 - 1000 µl
- Embouts Nuclease-free avec filtres pour micropipettes
- Microtubes Nuclease-free de 1,5 ml et 2 ml

- Tubes stériles de 5, 10 ou 15 ml
- Gants latex ou nitrile non poudrés
- Lames de scalpel
- Ethanol 96-100%
- Eau nuclease-free
- Tampon PBS 1X
- Eau physiologique (NaCl 8,5 g/L)
- MEM solution
- Tubes de billes de broyage :
 - ADIAPURE™ ALIQUOTED GLASS BEADS (Bio X Diagnostics, réf. ADIADPBIA-192 (192 tests), réf. ADIADPBIA-480 (480 tests)) uniquement pour le vibrobroyeur à billes de type Mixer Mill
 - Tubes Lysing Matrix B (MP Biomedical, 100 extractions : réf. 116911.100) uniquement pour vibrobroyeur à billes Fast Prep.

- **Kit d'extraction d'ADN en colonne de silice individuelle**
 - QIAamp® DNA Mini Kit (Qiagen, 50 tests : réf. 51304 ou 250 tests : réf. 51306)
 - NucleoSpin® Tissue (Macherey-Nagel, 50 tests : réf.740952.50 ou 250 tests : réf. 740952.250)

ou

- **Kit d'extraction d'ARN/ADN en billes magnétiques sur automate**
 - ADIAMAG (Bio-X Diagnostics, 200 tests: réf. NADI003)

III. Préconisations avant l'analyse des échantillons

Avant de commencer l'essai, lire l'ensemble du protocole et le respecter scrupuleusement.

1. Précautions

Adiagène a validé ce test avec les kits d'extraction d'ADN des sociétés Bio-X Diagnostics, Qiagen et Macherey-Nagel. D'autres kits d'extraction peuvent être utilisés avec une validation préalable.

Respecter les recommandations des fabricants pour la conservation, la préparation et l'utilisation des réactifs contenus dans les kits d'extraction.

Certains kits contiennent et/ou nécessitent l'utilisation de composés toxiques. Ces produits doivent être manipulés avec des gants et sous hotte chimique.

Nous conseillons vivement que cet essai soit réalisé par des personnes ayant reçu une formation appropriée. Vérifier l'exactitude et la précision des micropipettes utilisées. La qualité des résultats dépend du respect scrupuleux des bonnes pratiques de laboratoire.

La réaction PCR génère de grandes quantités d'ADN amplifié. Quelques molécules de produits amplifiés peuvent générer des résultats positifs. Il est donc important de bien séparer la zone d'analyse des produits amplifiés de la zone où sont manipulés les échantillons à analyser et de ne pas ouvrir les tubes après amplification.

Les échantillons à analyser doivent être manipulés et éliminés comme des déchets biologiques. **Prendre toutes les dispositions de sécurité et de confinement requises pour la manipulation des agents biologiques concernés.**

Nous vous recommandons de faire des fractions aliquotées d'eau déminéralisée et d'eau physiologique, de les autoclaver (25 minutes à +120°C) et de changer de tube d'eau lors de chaque manipulation afin d'éviter toute contamination.

2. Conservation des échantillons et des extraits d'ADN

Les échantillons se conservent un ou deux jours à +2/8°C. Au-delà de 2 jours, il est conseillé de les conserver à <-15°C.

Les ADN extraits sont des molécules sensibles. Les extraits d'ADN peuvent être stockés dès la fin de l'extraction à +2/8°C pendant 24 heures, puis doivent être conservés à <-15°C.

3. Préparation des prélèvements

A. A partir d'écouvillon

Vortexer l'écouvillon dans 1 ml de tampon PBS 1X.

Transférer 200 µl dans un microtube préalablement identifié.

Cf. § IV pour l'extraction et la purification des ADN.

B. A partir de tissu

Cas particulier des placentas

Susceptibles de contenir une très grande quantité de microorganismes, ils doivent être manipulés avec précaution.

Possibilité N°1 : Inciser chaque cotylédon avec un scalpel et frotter à l'intérieur avec un écouvillon sec.

L'analyse est réalisée en suivant le protocole écouvillon.

Possibilité N°2 : Suivre le protocole tissu.

Peser **20 à 30 mg** de tissu, les lacérer au scalpel, puis les placer dans un microtube préalablement identifié.

Cf. § IV pour l'extraction et la purification des ADN.

C. A partir d'encéphale

Mélanger **1 volume** d'encéphale avec **1 volume** de milieu MEM ou d'eau physiologique. Vortexer. *Lorsqu'il y a plus de 10 g d'encéphale traité, il est possible d'utiliser un sac de broyage et un broyeur à pales.*

Transférer **200 µl** dans un microtube préalablement identifié.

Cf. § IV pour l'extraction et la purification des ADN.

D. A partir de fèces

Peser **1 g** de fèces et le mettre dans un tube stérile de 10 ou 15 ml préalablement identifié.

Ajouter **10 ml** de tampon **PBS 1X** (*cette préparation est stable 24h à température ambiante*).

Vortexer jusqu'à obtention d'une solution homogène.

Laisser sédimenter 2 à 5 minutes.

Prélever **500 µl** de surnageant et les placer dans un microtube préalablement identifié.

Centrifuger 5 minutes à 3000g. Jeter le surnageant.

Homogénéiser le culot avec **1 ml** de tampon **PBS 1X** (*cette solution est stable 24h à température ambiante*).

Transférer **500 µl** de surnageant dans un tube contenant 300 mg de billes de broyage.

Broyer 10 minutes à 30 Hz sur Mixer Mill (*ou transférer la solution dans microtube Matrix B et broyer 3 x 45 secondes à 4 m/sec avec le Fast Prep*).

Centrifuger 5 minutes à 15 000 g.

Transférer **200 µl** dans un microtube préalablement identifié.

Ajouter **5 µl** d'« EPC-Ext » par échantillon.

Cf. § IV pour l'extraction et la purification des ADN.

4. Préparation des témoins

L'emploi de témoins permet de contrôler la fiabilité des résultats.

Les témoins sont à inclure par série d'analyse. Une série est définie comme un ensemble d'échantillons pour lesquels chaque étape a été réalisée dans les mêmes conditions.

L'ensemble des étapes du processus analytique (extraction+amplification), quelles que soient les matrices, est validé grâce à la combinaison des témoins inclus dans le kit.

- Le contrôle interne endogène (GAPDH) naturellement présent dans le prélèvement vérifie l'extraction et l'amplification de chaque échantillon.
- Le témoin « TOXO CTL+ » valide l'amplification de la cible.

D'autres témoins doivent ou peuvent être ajoutés.

- Témoin négatif d'extraction (obligatoire)

Intégrer au moins un témoin négatif dans chaque série d'extraction pour s'assurer de l'absence d'inter-contamination. Ce témoin pourra être réalisé avec une matrice négative ou du tampon de dilution (par exemple du PBS 1X).

- Témoin positif « cible » d'extraction (recommandé)

Un témoin positif « cible » peut être introduit par série d'extraction. Il s'agit d'un échantillon contenant *Toxoplasma gondii*. Celui-ci pourra être obtenu à partir d'un prélèvement positif disponible au laboratoire, ou d'un prélèvement négatif dopé par une solution de *Toxoplasma gondii*. Ce témoin positif cible (parfois nommé sentinelle) devra être proche de la LD_{METHODE}. Il permet d'établir un suivi, sous forme de carte de contrôle, renseignant sur la fidélité des résultats obtenus.

IV. Extractions et purifications

1. Extraction avec le kit QIAamp® DNA Mini kit

Toutes les centrifugations sont réalisées à température ambiante.

Préparation de l'échantillon	Prendre 200 µl de surnageant ou 20/30 mg d'organe lacéré, préparé comme décrit précédemment (cf. § III.3.)
Lyse	Ajouter 180 µl de tampon ATL et 20 µl de protéinase K . Vortexer. Incuber 30 minutes à +70°C (ou 1 nuit à +56°C).
	Ajouter 200 µl de tampon AL . Vortexer. Incuber 10 minutes à +70°C .
Préparation de la fixation	Ajouter 200 µl d' éthanol 100% . Homogénéiser par flux et reflux à la pipette (~10 fois) ou au vortex (~15 secondes).
Transfert sur colonnes et fixation à la membrane	Identifier les colonnes, déposer la totalité de chaque échantillon sur une colonne. Centrifuger 1 minute à 10 000 g. <i>Si la totalité du mélange n'a pas pu être déposé en une seule fois sur la colonne, déposer le volume restant sur la colonne et centrifuger 1 minute à 10 000 g.</i>
1 ^{er} lavage	Changer le tube collecteur et ajouter 500 µl de tampon AW1 . Centrifuger 1 minute à 10 000 g.
2 ^{ème} lavage	Changer le tube collecteur et ajouter 500 µl de tampon AW2 . Centrifuger 1 minute à 10 000 g.
Séchage de la colonne	Changer le tube collecteur. Centrifuger 3 minutes à 10 000 g.
Elution	Transférer la colonne sur un microtube. Déposer 200 µl de tampon AE . Incuber ~1 minute à température ambiante et centrifuger 1 minute à 10 000 g.
Conservation	Fermer les tubes, identifier et conserver à +2/8°C pendant 24 heures, puis à <-15°C .

2. Extraction avec le kit NucleoSpin® Tissue

Toutes les centrifugations sont réalisées à température ambiante.

Préparation de l'échantillon	Prendre 200 µl de surnageant ou 20/30 mg d'organe lacéré , préparé comme décrit précédemment (cf. § III.3.)
Lyse	Ajouter 180 µl de tampon T1 et 25 µl de protéinase K . Vortexer. Incuber 30 minutes à +70°C (ou 1 nuit à +56°C).
	Ajouter 200 µl de tampon B3 . Vortexer. Incuber 10 minutes à +70°C .
Préparation de la fixation	Ajouter 200 µl d'éthanol 100% . Homogénéiser par flux et reflux à la pipette (~10 fois) ou au vortex (~15 secondes).
Transfert sur colonnes et fixation à la membrane	Identifier les colonnes, déposer la totalité de chaque échantillon sur une colonne. Centrifuger 1 minute à 10 000 g. <i>Si la totalité du mélange n'a pas pu être déposé en une seule fois sur la colonne, déposer le volume restant sur la colonne et centrifuger 1 minute à 10 000 g.</i>
1 ^{er} lavage	Changer le tube collecteur et ajouter 500 µl de tampon BW . Centrifuger 1 minute à 10 000 g.
2 ^{ème} lavage	Changer le tube collecteur et ajouter 600 µl de tampon B5 . Centrifuger 1 minute à 10 000 g.
Séchage de la colonne	Changer le tube collecteur. Centrifuger 3 minutes à 10 000 g.
Elution	Transférer la colonne sur un microtube. Déposer 200 µl de tampon BE . Incuber ~1 minutes à température ambiante et centrifuger 1 minute à 10 000 g.
Conservation	Fermer les tubes, identifier et conserver à +2/8°C pendant 24 heures, puis à <-15°C .

3. Extraction avec le kit ADIAMAG

Se référer à la version de notice NFKF disponible sur le site web indiqué sur le certificat d'analyse inclus dans le kit ADIAVET™ utilisé.

V. Amplification

a - Déterminer le nombre d'échantillons à analyser, y compris les témoins utilisés (par exemple les témoins positif et négatif d'extraction, le témoin positif d'amplification (« CTL+ ») et le témoin réactif d'amplification (NTC ou No Template Control)).

b - Décongeler le réactif « A5 » à température ambiante. Vortexer. Répartir **20 µl** dans chacun des tubes PCR ou des puits de la plaque PCR avec une pipette munie de pointes Nuclease-free.

c- **Replacer immédiatement le tube « A5 » à <-15°C et à l'obscurité.**

d- Pour chaque échantillon, le témoin négatif d'extraction (obligatoire) et le témoin positif d'extraction (recommandé), ajouter **5 µl** d'extrait purifié aux **20 µl** de réactif « A5 ».

Pour le CTL+, ajouter **5 µl** de la solution (§ II.3.) aux 20 µl de réactif « A5 ».

Pour le témoin réactif d'amplification (NTC), ne rien ajouter au réactif « A5 ».

Replacer immédiatement les extraits d'ADN purifiés à +2/8°C ou <-15°C. Eliminer les bulles qui pourraient rester au fond des puits.

e- Démarrer le run rapidement après la mise en place de la plaque ou des tubes dans le cycleur.

La cible *Toxoplasma gondii* est lue en FAM. Le contrôle interne est lu en VIC ou HEX. Le Quencher est non fluorescent. Le mélange contient une référence passive ROX pour les appareils ABI. La lecture de la fluorescence s'effectue pendant l'étape d'élongation (1 minute à 60°C).

Le programme suivant a été développé pour les appareils **ABI Prism** (type 7500, Step-one...) d'**Applied Biosystems** (cocher l'option « emulation 9600 » lorsqu'elle existe), pour le **Rotorgene** de **Qiagen** et pour le **Chromo 4** de **Biorad** :

2 minutes à 50°C

10 minutes à 95°C

15 secondes à 95°C et 1 minute à 60°C pendant 45 cycles

Le programme ci-dessous concerne les **MX3000P** et **MX3005P** de **Stratagène** :

2 minutes à 50°C

10 minutes à 95°C

30 secondes à 95°C et 1 minute à 60°C pendant 45 cycles

Roche diagnostic : LightCycler 2*, LightCycler 480*

** NOTE : L'utilisation de thermocycleurs LightCycler nécessite au préalable une manipulation de calibration. Nous fournissons la procédure et les réactifs nécessaires à cette calibration.*

Contactez-nous si vous souhaitez utiliser d'autres appareils.

VI. Interprétation des résultats

1. Définitions

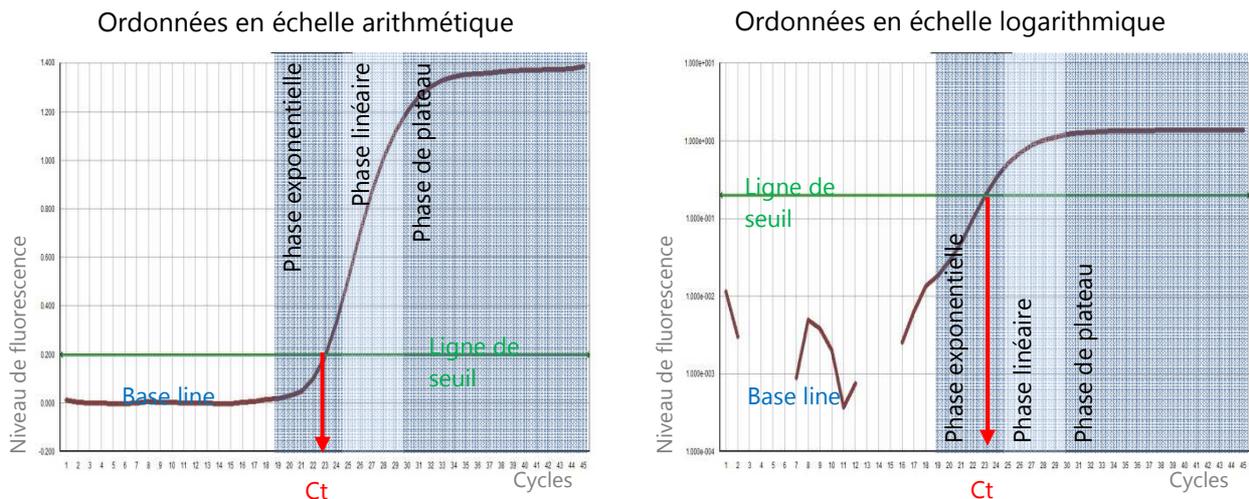
Le terme « **ligne de base** » ou « **base line** » correspond au bruit de fond de la fluorescence observé pendant les premiers cycles de l'amplification avant que la fluorescence augmente de façon significative.

Le terme « **courbe d'amplification caractéristique** » qualifie une courbe de fluorescence avec une phase exponentielle, une phase linéaire et une phase de plateau.

La « **ligne de seuil** » ou « **threshold line** » doit être placée au-dessus de la ligne de base, dans la phase exponentielle d'une courbe d'amplification caractéristique ou d'un ensemble de courbes d'amplification caractéristiques.

Le « **cycle seuil** » ou « **threshold cycle** » (**Ct**) d'un puits correspond, pour chaque fluorophore détecté, à l'abscisse du point d'intersection entre la ligne de seuil et la courbe d'amplification. La valeur de Ct exprimée par l'appareil pour chaque puits dépend ainsi de la position de la ligne seuil et de la charge d'analytes initialement présents dans le tube PCR.

Exemple d'une courbe d'amplification caractéristique :



2. Validation et interprétation des résultats

Afficher l'ensemble des courbes de la plaque en FAM et positionner la ligne de seuil selon les indications ci-dessus. Procéder de la même façon pour les courbes en VIC/HEX.

A. Validation de l'essai

L'amplification est valide si les résultats suivants ont été obtenus pour les témoins :

Témoins	Témoin réactif (NTC)	Témoin positif d'amplification (CTL+)	Témoin négatif d'extraction	Témoin positif d'extraction *
Amplification FAM	non	oui	non	oui
Amplification VIC/HEX	non	non/oui	non	non/oui
Validation de	Absence de contamination pour l'amplification	Amplification de la cible	Absence de contamination pour l'extraction	Etapes d'extraction et d'amplification

* optionnel

Les valeurs indicatives de Ct attendues en FAM et VIC/HEX pour le témoin positif (« CTL+») sont indiquées sur le certificat d'analyse du kit.

B. Interprétation des résultats

L'extraction de l'ADN et l'amplification sont **valides** pour chacun des échantillons si au moins une courbe d'amplification caractéristique est observée en *Toxoplasma gondii* (FAM) ou en contrôle interne (VIC/HEX).

Exemple	A	B	C	D
Amplification FAM	Non	Oui	Oui	Non
Amplification VIC/HEX	Oui	Non	Oui	Non
Résultat	Négatif	Positif	Positif	Non déterminé A refaire

L'échantillon est considéré comme **négatif** si une courbe d'amplification caractéristique est observée en VIC ou HEX sans qu'il y ait de courbe d'amplification caractéristique en FAM (exemple A).

L'échantillon est considéré comme **positif** si une courbe d'amplification caractéristique est observée en FAM (exemple B). Le Contrôle Interne peut être co-amplifié (exemple C).

L'absence totale de courbe d'amplification caractéristique pour un échantillon (exemple D) indique une déficience de l'extraction de l'ADN (perte ou destruction de l'ADN) ou une PCR temps-réel défectueuse (présence d'inhibiteurs dans l'échantillon, erreur de programme ou absence d'échantillon). Dans ce cas, il est conseillé de refaire le test en utilisant l'extrait d'ADN pur et dilué au 1/10^{ème} dans de l'eau Nuclease-free. Dans un second temps, si le test n'est toujours pas validé, une nouvelle extraction de l'ADN total de l'échantillon est souhaitable.

VII. Index des symboles

Symbole	Signification
	Référence du catalogue
	Fabricant
	Limite supérieure de température
	Utiliser jusque
	Code du lot
	Consulter les instructions d'utilisation
	Contenu suffisant pour "n" tests
	Conserver à l'abri de la lumière
	Pour usage vétérinaire in vitro uniquement – Pour usage animal uniquement

Bio-X Diagnostics, les logos, ADIAGENE et ADIAVET™ sont des marques utilisées, déposées et/ou enregistrées appartenant à ADIAGENE et/ou Bio-X Diagnostics ou à l'une de ses filiales, ou à une de ses sociétés. Les autres marques et noms de produits mentionnés dans ce document appartiennent à leurs propriétaires respectifs.