

AMPLIRUN® HERPES SIMPLEX 2 DNA CONTROL

Usage *in vitro* uniquement

MBC024 : ADN purifié d'Herpes simplex virus de type 2 pour une utilisation en tant que contrôle lors des techniques de diagnostic *in vitro* basées sur l'amplification des acides nucléiques.

INTRODUCTION :

L'Herpes simplex est un virus à enveloppe, icosaédrique et à ADN bicaténaire, dont le diamètre est compris entre 120 et 200 nm. Bien que les infections primaires par Herpes simplex virus de type 2 puissent être asymptomatiques, elles sont responsables de l'herpès génital, avec des infections récidivantes fréquentes.

CARACTÉRISTIQUES DE LA TROUSSE :

L'acide nucléique lyophilisé se trouve dans un sachet en aluminium thermoscellé qui contient un sachet de gel de silice à l'intérieur. Il est nécessaire de le reconstituer avant de l'utiliser (voir «Préparation des réactifs»).

Préparation : Culture sur cellules Vero infectées.

Préparation de l'extrait : Extraction de l'ADN génomique par une méthode commerciale.

COMPOSITION DU COFFRET :

1 VIRCELL HSV2 DNA CONTROL : 1 ampoule avec de l'ADN lyophilisé d'Herpes simplex virus de type 2, (souche MS), (10000-20000 copies/μl une fois reconstitué (voir Tableau 1)). La quantification de l'ADN a été réalisée par PCR en temps réel.

2 VIRCELL CONTROL RECONSTITUTION SOLUTION : 500 μl d'eau de qualité biologie moléculaire, exempte de DNase et de RNase.

Numéro de lot	
Concentration	copies/μl

Tableau 1.

Matériel nécessaire non fourni :

Kit de diagnostic complémentaire.

CONSERVATION :

Aucune condition particulière de transport n'est nécessaire. Conserver l'ampoule sous forme lyophilisée dans le sachet en aluminium à 2-8 °C. Une fois le sachet ouvert, reconstituer l'ampoule lyophilisée immédiatement et conserver entre -5°C et -40°C après reconstitution (température indiquée sur l'étiquette).

STABILITÉ ET MANIPULATION DES RÉACTIFS :

Utiliser tous les réactifs dans des conditions aseptiques afin d'éviter toute contamination microbienne. N'utiliser que la quantité de réactif nécessaire à la réalisation de l'essai.

Il est recommandé d'aliqoter la solution d'ADN afin d'éviter des congélations et des décongélations répétées. Le produit est stable jusqu'à la date de péremption indiquée sur l'étiquette à condition de suivre le mode d'emploi.

VIRCELL, S.L. dégage toute responsabilité en cas d'utilisation inappropriée des réactifs contenus dans le kit.

RECOMMANDATIONS ET PRÉCAUTIONS :

1. Ce produit est destiné uniquement au diagnostic *in vitro* et à un personnel qualifié.
2. L'utilisation de pointes de pipette à filtre est essentielle pour éviter toute contamination.
3. Les échantillons doivent être traités comme s'ils étaient infectieux en respectant les procédures de sécurité du laboratoire. Maintenir toutes les surfaces de travail propres et désinfectées à l'aide d'une solution fraîchement préparée d'hypochlorite de sodium à 0,5% dans de l'eau déionisée ou distillée.
4. Pour la réalisation du test, il est essentiel de disposer de zones de travail indépendantes.
5. Tout le matériel non utilisé doit être éliminé conformément à la réglementation applicable.
6. El composant VIRCELL DNA CONTROL pourra contenir du matériel génétique ou des substances d'origine animale et/ou humaine. VIRCELL DNA CONTROL contient des acides nucléiques d'Herpes simplex virus de type 2. VIRCELL DNA CONTROL contient des acides nucléiques purifiés obtenus à partir de micro-organismes inactivés. Toutefois, il doit être considéré potentiellement infectieux et manipulé avec précaution. Aucune méthode actuelle ne peut garantir complètement l'absence d'agents infectieux. Tout le matériel doit être manipulé et éliminé comme s'il était potentiellement infectieux. Respecter la réglementation locale en matière de résidus.
7. Il est recommandé de préparer les dilutions inférieures à 1000 copies/μl extemporanément. La congélation de dilutions avec une concentration inférieure à 1000 copies/μl peut entraîner une dégradation partielle de l'ADN.

PRÉPARATION DES RÉACTIFS :

1. Déchirer le sachet en aluminium contenant VIRCELL DNA CONTROL 1.
2. Centrifuger VIRCELL DNA CONTROL 1 pendant une minute à 1000 g.
3. Ajouter 100 μl de VIRCELL CONTROL RECONSTITUTION SOLUTION 2, puis mélanger jusqu'à obtenir une reconstitution totale. La concentration sera de 10000-20000 copies/μl une fois reconstitué (voir Tableau 1).
4. Agiter au vortex pendant 30 secondes pour dissoudre et homogénéiser complètement.
5. Il est recommandé de préparer des aliquotes de VIRCELL DNA CONTROL. En cas de préparation de dilutions, utiliser VIRCELL CONTROL RECONSTITUTION SOLUTION 2.

PROCÉDURE :

Une fois reconstitué, l'utiliser selon les indications fournies dans le kit de diagnostic supplémentaire. Une fois remis en suspension, utiliser VIRCELL CONTROL comme un échantillon clinique en l'ajoutant directement aux réactifs d'amplification.

CONTRÔLE DE QUALITÉ INTERNE :

Chaque lot est soumis à un contrôle de qualité interne avant sa commercialisation. L'analyse du contrôle de qualité est réalisée par une PCR en temps réel. Les résultats du contrôle de qualité final de chaque lot sont disponibles.



INTERPRETATION DES RESULTATS ET PROTOCOLES DE VALIDATION POUR LES UTILISATEURS :

Voir les indications fournies dans le kit de diagnostic supplémentaire.

LIMITES DU TEST :

1. Ce réactif est destiné à être utilisé avec des méthodes de diagnostic humain. Ce test n'a pas été vérifié avec d'autres méthodes.
2. Il est conseillé à l'utilisateur de ce kit de lire attentivement et de comprendre la notice. Le strict respect du protocole est nécessaire pour obtenir des résultats fiables.
3. L'utilisation de ce produit doit être réservée au personnel qualifié en biologie moléculaire.
4. Le test d'identité a été réalisé avec des amorces spécifiques, selon les séquences du microorganisme accessibles au public. Les modifications dans les séquences des amorces de la réaction peuvent produire des amplicons de différentes tailles ou inhiber l'amplification.
5. Ce contrôle ne peut pas se substituer aux contrôles internes de la trousse.
6. La quantification a été réalisée par notre propre qPCR en se comparant à un standard utilisé comme calibrateur. Les résultats peuvent varier selon les conditions d'amplification de l'utilisateur final.
7. AMPLIRUN® n'a pas été conçu pour être utilisé avec le kit de diagnostic d'un fabricant en particulier. Il est utilisé pour contrôler l'amplification d'une procédure opérationnelle en laboratoire de diagnostic.

PERFORMANCES :

• TEST D'IDENTITÉ

Analyse de PCR du contrôle d'ADN : L'analyse de PCR a été réalisée avec un couple d'amorces spécifiques sur de l'ADN purifié d'Herpes simplex virus de type 2. La réaction produit un fragment de la taille espérée.

• TEST DE QUANTIFICATION

Un test de corrélation a été effectué entre une culture du microorganisme et de l'ADN extrait d'Herpes simplex virus de type 2. Un écart inférieur à 0,5 log entre les deux essais a été observé.

• PRÉCISION INTRA-ASSAY

3 réplicats de 5 dilutions en série de 3 flacons différents du produit ont été réalisés par le même opérateur dans des conditions identiques de qPCR.







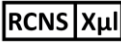



Un coefficient de variation inférieur à 5% a été observé.

• PRÉCISION INTER-ASSAY

3 réplicats différents de 5 différentes dilutions en série de 1 flacon de produit ont été amplifiés individuellement par 2 opérateurs différents sur 3 jours consécutifs.

Un coefficient de variation inférieur à 5% a été observé.

SYMBOLES UTILISÉS SUR LES ÉTIQUETTES :

	Usage <i>in vitro</i>
	Utiliser avant le : (date de péremption)
	Conserver à x- $^{\circ}$ C
	Numéro de lot
	Code produit
	Consulter la notice d'utilisation
	Reconstituer dans x μ l
	Température de transport
	Température de conservation
	Ne pas ouvrir avant utilisation

BIBLIOGRAPHIE :

1. Whiley DM, Mackay IM, Syrmis MW, Witt MJ, Sloots TP. (2004). Detection and differentiation of herpes simplex virus types 1 and 2 by a duplex LightCycler PCR that incorporates an internal control PCR reaction. J Clin Virol. 30(1):32-38.
2. Bustin SA. (2000). Absolute quantification of mRNA using real-time reverse transcription polymerase chain reaction assays. J Mol Endocrinol. 25(2) :169-193.
3. Bustin SA. (2002). Quantification of mRNA using real-time reverse transcription PCR (RT-PCR): trends and problems. J Mol Endocrinol. 29(1) :23-39.
4. Freeman WM, Walker SJ, Vrana KE. (1999). Quantitative RT-PCR: pitfalls and potential. Biotechniques. 1999 26(1) :112-122, 124-125.
5. Larionov A, Krause A, Miller W. (2005). A standard curve based method for relative real time PCR data processing. BMC Bioinformatics. 6 :62.

Pour toute information complémentaire contacter :

customerservice@vircell.com

RÉVISION: 2019-01-15

L-MBC024-FR-01

