

Instructions for use

EBV ELITe MGB® Kit

réactifs de PCR en temps réel de l'ADN



REF RTS020PLD

UDI 08033891483579

CE IVD
0123

HISTORIQUE DES MODIFICATIONS

Rév.	Avis de modification	Date (jj/mm/aaaa)
24-R	Extension de l'utilisation du produit en association avec les instruments ELITe InGenius® and ELITe BeGenius® et la matrice de liquide céphalorachidien (LCR). Mise à jour du paragraphe « Note pour l'acquéreur : licence limitée ». Mise à jour au « Model 2 version 4.0.2 » des protocoles de test pour les instruments ELITe InGenius® (réf. INT030) et ELITe BeGenius® (réf. INT040).	03/03/2026
23-R	Extension de l'utilisation du produit en association avec l'instrument MyGenius PRO (RÉF INT050) et la matrice de sang total.	08/10/2025
22-R	Mise à jour pour inclure le kit d'extraction ELITe InGenius SP 1000 (réf INT033SP1000) et les données correspondantes en association avec le plasma et l'instrument ELITe InGenius avec le protocole « 1000 in 100 ». Mise à jour des performances analytiques et diagnostiques au paragraphe CARACTÉRISTIQUES DE PERFORMANCE (LoD, plage de mesure linéaire, sensibilité et spécificité diagnostiques) Mise à jour du paragraphe « Symboles » avec le symbole « Consulter le mode d'emploi »	04/03/2025
21-R	Mise à jour pour garantir la conformité aux exigences du Règlement (UE) 2017/746 relatif aux dispositifs médicaux de diagnostic <i>in vitro</i> (IVDR). Mise à jour des performances analytiques et diagnostiques au paragraphe CARACTÉRISTIQUES DE PERFORMANCE Mise à jour de la section « Application ». Nouveaux graphiques et contenu du mode d'emploi.	29/08/2024
20	Description de la valeur seuil de l'IC à la section : Spécificité diagnostique	22/12/2022
19	Modification de la valeur de la ULoQ avec les échantillons de sang total en association avec l'instrument ELITe InGenius	01/04/2022
18	Extension de l'utilisation sur l'instrument automatisé et intégré ELITe BeGenius	30/09/2021
17	Ajout de données analytiques (LoD, Linéarité,...) obtenues en association avec l'analyseur Roche cobas z 480	07/05/2020
00 - 16	Développement de nouveaux produits et modifications ultérieures	-

SOMMAIRE

1 APPLICATION	4
2 PRINCIPE DU TEST	4
3 DESCRIPTION DU PRODUIT	4
4 MATÉRIEL FOURNI	5
5 MATÉRIEL REQUIS, MAIS NON FOURNI	5
6 AUTRES PRODUITS REQUIS	5
7 AVERTISSEMENTS ET PRÉCAUTIONS	7
8 ÉCHANTILLONS ET CONTRÔLES pour les ELITe InGenius, ELITe BeGenius et MyGenius PRO	9
9 PROCÉDURE AVEC LE ELITe InGenius	14
10 PROCÉDURE AVEC LE ELITe BeGenius	21
11 PROCÉDURE MyGenius PRO	27
12 CARACTÉRISTIQUES DE PERFORMANCE AVEC ELITe InGenius, ELITe BeGenius et MyGenius PRO	34
13 ÉCHANTILLONS ET CONTRÔLES pour l'instrument ABI 7500 Fast Dx Real-Time PCR Instrument	47
14 PROCÉDURE AVEC L'INSTRUMENT ABI 7500 Fast Dx Real-Time PCR Instrument	48
15 CARACTÉRISTIQUES DE PERFORMANCE AVEC L'INSTRUMENT ABI 7500 Fast Dx Real-Time PCR Instrument	53
16 BIBLIOGRAPHIE	57
17 LIMITES DE LA PROCÉDURE	57
18 PROBLÈMES ET SOLUTIONS	58
19 LÉGENDE DES SYMBOLES	65
20 AVIS AUX UTILISATEURS	65
21 NOTE POUR L'ACQUÉREUR : LICENCE LIMITÉE	65
Appendix A QUICK START GUIDE	67
Appendix B QUICK START GUIDE	72
Appendix C QUICK START GUIDE	75

1 APPLICATION

Le produit **EBV ELITe MGB® Kit** est un dispositif médical de diagnostic *in vitro* destiné à être utilisé par les professionnels de santé en tant que test quantitatif de PCR en temps réel des acides nucléiques pour la détection et la quantification de l'**ADN du virus d'Epstein-Barr (EBV)** extrait d'échantillons cliniques.

Le test est validé en association avec les instruments **ELITe InGenius®** et **ELITe BeGenius®**, des systèmes intégrés et automatisés d'extraction, de PCR en temps réel et d'interprétation des résultats, en utilisant des échantillons humains de sang total prélevé sur EDTA, de plasma prélevé sur EDTA et de liquide céphalorachidien.

Le test est également validé en association avec l'instrument **MyGenius PRO®** (nom d'enregistrement ELIVERSE®), un système intégré et automatisé d'extraction, de PCR en temps réel et d'interprétation des résultats, en utilisant des échantillons humains de sang total prélevé sur EDTA.

Le test est également validé en association avec l'instrument **ELITe GALAXY**, un système automatisé d'extraction et de paramétrage de PCR, et la plateforme de PCR en temps réel **7500 Fast Dx Real-Time PCR Instrument**, en utilisant des échantillons humains de sang total prélevé sur EDTA.

Le produit est destiné à être utilisé en tant qu'aide au diagnostic et à la surveillance des infections par l'EBV chez les patients suspectés de présenter une infection ou surveillés pour une infection par l'EBV.

Les résultats doivent être interprétés en association avec l'ensemble des observations cliniques pertinentes et des résultats du laboratoire.

2 PRINCIPE DU TEST

Le test est une PCR quantitative en temps réel qui détecte l'ADN de l'EBV isolé à partir d'échantillons et amplifié à l'aide du réactif du test, le **EBV Q-PCR Mix**, qui contient des amorces et des sondes dotées de la technologie ELITe MGB®.

Les sondes ELITe MGB sont activées lorsqu'elles s'hybrident aux produits de PCR associés. **ELITe InGenius**, **ELITe BeGenius** and **MyGenius PRO** surveillent l'augmentation de la fluorescence et calculent le cycle seuil (Ct) ainsi que les températures de fusion (Tm). La quantité de EBV est calculée en se basant sur une courbe d'étalonnage enregistrée.

L'instrument **7500 Fast Dx Real-Time PCR Instrument** mesure et enregistre l'augmentation de l'émission de la fluorescence. Le traitement ultérieur des données permet la détection et la quantification de l'EBV dans l'échantillon primaire.

Dans les sondes ELITe MGB, les fluorophores sont désactivés lorsque la sonde est à l'état simple brin et enroulée de manière aléatoire. Les fluorophores sont actifs dans le duplex sonde/amplicon étant donné que le désactivateur est spatialement séparé du fluorophore. Noter que le fluorophore n'est pas clivé pendant la PCR et peut être utilisé pour l'analyse de dissociation et le calcul de la température de fusion.

3 DESCRIPTION DU PRODUIT

Le **EBV ELITe MGB Kit** fournit le réactif du test, le **EBV Q-PCR Mix**, un mélange de PCR optimisé et stabilisé qui contient les amorces et les sondes spécifiques pour :

- une région du **gène EBNA-1** de l'EBV, détecté dans le Canal **EBV** ; la sonde est stabilisée par le groupe MGB, désactivée par le désactivateur Eclipse Dark Quencher® et marquée par le colorant FAM.
- le Contrôle interne, spécifique pour la **région du promoteur et de l'UTR 5'** du **gène de la bêta-globine humaine**, détecté dans le Canal **IC** ; la sonde est stabilisée par le groupe MGB, désactivée par le désactivateur Eclipse Dark Quencher et marquée par le colorant AquaPhluor® 525 (AP525).

Le **EBV Q-PCR Mix** contient également un tampon, du chlorure de magnésium, des nucléotides triphosphates, le fluorophore AP593 (utilisé à la place de ROX ou Cy5) en tant que référence passive pour la normalisation de la fluorescence, l'enzyme uracile N-glycosidase (UNG) pour inactiver toute contamination par le produit d'amplification et l'enzyme ADN polymérase « hot start » (démarrage à chaud).

Le produit **EBV ELITe MGB Kit** contient suffisamment de réactifs pour effectuer **96 tests** sur les instruments **ELITe InGenius**, **ELITe BeGenius** et **MyGenius PRO**, en utilisant **20 µL** par réaction.

Le produit **EBV ELITE MGB Kit** contient suffisamment de réactifs pour effectuer **100 tests sur d'autres systèmes**, en utilisant **20 µL** par réaction.

NOTE!

Un facteur de conversion est nécessaire pour exprimer les résultats de l'analyse quantitative en unités internationales d'EBV du « 1^{er} étalon international de l'OMS pour les techniques d'amplification des acides nucléiques du virus d'Epstein-Barr humain » (NIBSC, réf. 09/260, Royaume-Uni).

4 MATÉRIEL FOURNI

Tableau 1

Composant	Description	Quantité	Classification des risques
EBV Q-PCR Mix réf. RTS020PLD	Mélange de réactifs pour la PCR en temps réel dans un tube doté d'un capuchon NATUREL	4 x 540 µL	-

5 MATÉRIEL REQUIS, MAIS NON FOURNI

- Hotte à flux laminaire.
- Gants non poudrés en nitrile jetables ou matériel similaire.
- Agitateur de type vortex.
- Centrifugeuse de paillasse (~5 000 tr/min).
- Microcentrifugeuse de paillasse (~13 000 tr/min).
- Micropipettes et embouts stériles avec filtre pour aérosols ou embouts stériles à déplacement positif (plage de volumes : 0,5-1000 µL).
- Tubes stériles à capuchon vissant de 2,0 mL (Sarstedt, Allemagne, réf. 72.694.005).
- Tubes stériles à capuchon vissant de 0,5 mL (Sarstedt, Allemagne, réf. 72.730.005)
- Eau de qualité biologie moléculaire.

6 AUTRES PRODUITS REQUIS

Les réactifs pour l'extraction de l'ADN des échantillons, le contrôle interne d'extraction et d'inhibition, les contrôles positif et négatif d'amplification, les étalons d'ADN et les consommables ne sont **pas** fournis avec ce produit.

Pour l'extraction des acides nucléiques, la PCR en temps réel et l'interprétation des résultats des échantillons, les produits suivants sont requis :

Tableau 2

Instruments et logiciels	Produits et réactifs
<p>ELITE InGenius (ELITechGroup S.p.A., EG SpA, réf. INT030)</p> <p>ELITE InGenius Software version 1.3.0.19 (ou versions ultérieures)</p> <p>EBV ELITE_STD, Assay Protocol (protocole de test) contenant les paramètres pour l'analyse des calibrateurs</p> <p>EBV ELITE_PC, Assay Protocol (protocole de test) contenant les paramètres pour l'analyse du Positive Control (Contrôle positif)</p> <p>EBV ELITE_NC, Assay Protocol (protocole de test) contenant les paramètres pour l'analyse du Negative Control (Contrôle négatif)</p> <p>EBV ELITE_STD_1000_100, Assay Protocol (protocole de test) contenant les paramètres pour l'analyse des calibrateurs (uniquement pour les échantillons de plasma, volume d'échantillon de 1000 µL)</p> <p>EBV ELITE_PC_1000_100, Assay Protocol (protocole de test) contenant les paramètres pour l'analyse du Contrôle positif (uniquement pour les échantillons de plasma, volume d'échantillon de 1000 µL)</p> <p>EBV ELITE_NC_1000_100, Assay Protocol (protocole de test) contenant les paramètres pour l'analyse du Contrôle négatif (uniquement pour les échantillons de plasma, volume d'échantillon de 1000 µL)</p> <p>EBV ELITE_WB_200_100, Assay Protocol (protocole de test) contenant les paramètres pour l'analyse des échantillons de sang total</p> <p>EBV ELITE_PL_200_100, Assay Protocol (protocole de test) contenant les paramètres pour l'analyse des échantillons de plasma</p> <p>EBV ELITE_PL_1000_100, Assay Protocol (protocole de test) contenant les paramètres pour l'analyse des échantillons de plasma</p> <p>EBV ELITE_CSF_200_100, protocole de test (Assay Protocol) contenant les paramètres pour l'analyse des échantillons de liquide céphalorachidien</p>	<p>EBV ELITE Standard (EG SpA, réf. STD020PLD)</p> <p>EBV - ELITE Positive Control (EG SpA, réf. CTR020PLD)</p> <p>CPE - Internal Control (EG SpA, réf. CTRCPE)</p> <p>ELITE InGenius SP 200 (EG SpA, réf. INT032SP200)</p> <p>ELITE InGenius SP1000 (EG SpA, réf. INT033SP1000)</p> <p>Consommables pour les ELITE InGenius et ELITE BeGenius (se reporter au mode d'emploi des instruments ELITE InGenius et ELITE BeGenius)</p>
<p>ELITE BeGenius (EG SpA réf. INT040)</p> <p>ELITE BeGenius Software version 2.3.0 (ou versions ultérieures)</p> <p>EBV ELITE_Be_STD, Assay Protocol (protocole de test) contenant les paramètres pour l'analyse des calibrateurs</p> <p>EBV ELITE_Be_PC, Assay Protocol (protocole de test) contenant les paramètres pour l'analyse du Contrôle positif</p> <p>EBV ELITE_Be_NC, Assay Protocol (protocole de test) contenant les paramètres pour l'analyse du Contrôle négatif</p> <p>EBV ELITE_Be_WB_200_100, Assay Protocol (protocole de test) contenant les paramètres pour l'analyse des échantillons de sang total</p> <p>EBV ELITE_Be_PL_200_100, Assay Protocol (protocole de test) contenant les paramètres pour l'analyse des échantillons de plasma</p> <p>EBV ELITE_Be_CSF_200_100, Assay Protocol (protocole de test) contenant les paramètres pour l'analyse des échantillons de liquide céphalorachidien</p>	

Tableau 2 (continued)

Instruments et logiciels	Produits et réactifs
<p>MyGenius PRO (EG SpA réf. : INT050). MyGenius PRO Software version BB-04 (ou versions ultérieures) EBV ELITE_My_STD, Assay Protocol (protocole de test) contenant les paramètres pour l'analyse des calibrateurs EBV ELITE_My_PC, Assay Protocol (protocole de test) contenant les paramètres pour l'analyse du Positive Control (Contrôle positif) EBV ELITE_My_NC, Assay Protocol (protocole de test) contenant les paramètres pour l'analyse du Negative Control (Contrôle négatif) EBV ELITE_My_WB_IU_200_100, Assay Protocol (protocole de test) contenant les paramètres pour l'analyse des échantillons de sang total avec un résultat en UI/mL EBV ELITE_My_WB_cmL_200_100, Assay Protocol (protocole de test) contenant les paramètres pour l'analyse des échantillons de sang total avec un résultat en UI/mL</p>	<p>EBV ELITE Standard (EG SpA, réf. STD020PLD) EBV - ELITE Positive Control (EG SpA, réf. CTR020PLD) Negative Control (EG SpA, réf. CTRNEG) Internal Control Maxi (EG SpA, réf. ICMAXI) Consommables pour le MyGenius PRO (se reporter au mode d'emploi de l'instrument MyGenius PRO)</p>
<p>7500 Fast Dx Real-Time PCR Instrument (ThermoFisher Scientific, réf. 4406985) ELITE GALAXY (EG SpA, réf. INT020) avec la version du logiciel 1.3.1 (ou versions ultérieures). Protocole d'extraction pour le ELITE GALAXY, xNA Extraction (Universel)</p>	<p>EBV ELITE Standard (EG SpA, réf. STD020PLD) EBV - ELITE Positive Control (EG SpA, réf. CTR020PLD) CPE - Internal Control (EG SpA, réf. CTRCPE) ELITE GALAXY 300 Extraction Kit(EG SpA, réf. INT021EX) Consommables pour ELITE GALAXY (se reporter au mode d'emploi de l'instrument ELITE GALAXY) MicroAmp™ Fast Optical 96-Well Reaction Plate with Barcode, 0.1 mL (Life Technologies, réf. 4346906), des microplaques comprenant des puits de 0,1 mL et des feuilles de scellage adhésives pour l'amplification en temps réel.</p>

7 AVERTISSEMENTS ET PRÉCAUTIONS

Ce produit est exclusivement réservé à une utilisation in vitro.

7.1 Avertissements et précautions d'ordre général

Manipuler et éliminer tous les échantillons biologiques comme s'ils étaient infectieux. Éviter tout contact direct avec les échantillons biologiques. Éviter de provoquer des éclaboussures ou des pulvérisations. Les tubes, embouts et tout autre matériel qui a été en contact avec les échantillons biologiques doivent être traités pendant au moins 30 minutes avec de l'hypochlorite de sodium à 3 % (eau de Javel) ou autoclavés pendant une (1) heure à 121 °C avant d'être mis au rebut.

Manipuler et éliminer tous les réactifs et l'ensemble du matériel qui ont été utilisés pour réaliser le test comme s'ils étaient infectieux. Éviter tout contact direct avec les réactifs. Éviter de provoquer des éclaboussures ou des pulvérisations. Les déchets doivent être manipulés et éliminés dans le respect des normes de sécurité adéquates. Le matériel combustible jetable doit être incinéré. Les déchets liquides contenant des acides ou des bases doivent être neutralisés avant d'être éliminés. Éviter tout contact des réactifs d'extraction avec l'hypochlorite de sodium (eau de Javel).

- Porter des vêtements et des gants de protection appropriés et se protéger les yeux et le visage,
- Ne jamais pipeter les solutions avec la bouche,
- Ne pas manger, boire, fumer ou appliquer de produits cosmétiques dans les zones de travail,
- Se laver soigneusement les mains après toute manipulation des échantillons et des réactifs,
- Éliminer les réactifs restants et les déchets conformément aux réglementations en vigueur,

- Lire attentivement toutes les instructions indiquées avant d'exécuter le test,
- Lors de l'exécution du test, suivre les instructions fournies avec le produit,
- Ne pas utiliser le produit au-delà de la date de péremption indiquée,
- Utiliser uniquement les réactifs fournis avec le produit et ceux recommandés par le fabricant,
- Ne pas utiliser de réactifs provenant de lots différents,
- Ne pas utiliser de réactifs commercialisés par d'autres fabricants.

7.2 Avertissements et précautions pour la biologie moléculaire

Les procédures de biologie moléculaire exigent du personnel qualifié et dûment formé pour éviter tout risque de résultats erronés, en particulier ceux dus à la dégradation des acides nucléiques des échantillons ou à la contamination des échantillons par les produits de PCR.

Lorsque la session d'amplification est paramétrée manuellement, il est nécessaire de disposer de zones distinctes pour l'extraction/la préparation des réactions d'amplification et pour l'amplification/la détection des produits d'amplification. Ne jamais introduire un produit d'amplification dans la zone réservée à l'extraction/la préparation des réactions d'amplification.

Lorsque la session d'amplification est paramétrée manuellement, il est nécessaire de disposer de blouses de laboratoire, de gants et d'outils utilisés exclusivement pour l'extraction/la préparation des réactions d'amplification et pour l'amplification/la détection des produits d'amplification.

Ne jamais transférer de blouses, de gants ni d'outils de laboratoire de la zone désignée pour l'amplification/la détection des produits d'amplification vers la zone désignée pour l'extraction/la préparation des réactions d'amplification.

Il est nécessaire d'utiliser des blouses de laboratoire, des gants et des instruments dédiés à la session de travail.

Les échantillons doivent être adaptés et, si possible, dédiés à ce type d'analyse. Les échantillons doivent être manipulés sous une hotte à flux laminaire. Les pipettes utilisées pour manipuler les échantillons doivent être exclusivement utilisées à cette fin spécifique. Les pipettes doivent être de type à déplacement positif ou doivent être utilisées avec des cônes dotés d'un filtre pour les aérosols. Les cônes utilisés doivent être stériles, exempts de DNases et de RNases, et exempts d'ADN et d'ARN.

Les réactifs doivent être manipulés sous une hotte à flux laminaire. Les pipettes utilisées pour la manipulation des réactifs doivent être utilisées exclusivement à cette fin. Les pipettes doivent être de type à déplacement positif ou doivent être utilisées avec des cônes dotés d'un filtre pour les aérosols. Les cônes utilisés doivent être stériles, exempts de DNases et de RNases, et exempts d'ADN et d'ARN.

Les produits d'extraction doivent être manipulés de manière à éviter leur dispersion dans l'environnement et à prévenir toute contamination de la zone de travail de l'instrument.

Les PCR Cassettes (Cassettes de PCR) doivent être manipulées avec précaution et ne doivent jamais être ouvertes afin d'éviter la diffusion des produits de PCR et toute contamination croisée.

7.3 Avertissements et précautions spécifiques pour les composants

Tableau 3

Composant	Température de stockage	Utilisation après la première ouverture	Cycles de congélation/décongélation	Stabilité à bord de l'instrument (ELITe InGenius et ELITe BeGenius)	Stabilité à bord de l'instrument (MyGenius PRO)
EBV Q-PCR Mix	-20 °C ou température plus basse (à l'abri de la lumière)	un mois	jusqu'à cinq	jusqu'à cinq sessions d'analyse distinctes* de trois heures chacune ou jusqu'à 7 heures consécutives (2 sessions d'analyse de 3 heures chacune et durée nécessaire au paramétrage d'une troisième session d'analyse)	jusqu'à 7 heures consécutives ou jusqu'à 3 heures consécutives pour cinq fois*

* avec congélation intermédiaire.

8 ÉCHANTILLONS ET CONTRÔLES pour les ELITe InGenius, ELITe BeGenius et MyGenius PRO

8.1 Échantillons et protocoles de test

Ce produit est destiné à être utilisé sur les instruments **ELITe InGenius**, **ELITe BeGenius** et **MyGenius PRO** avec les échantillons cliniques validés correspondants, identifiés et manipulés selon les directives du laboratoire, et prélevés, transportés et conservés dans les conditions suivantes :

Échantillon	Exigences de prélèvement	Conditions de transport/conservation			
		+16/+26 °C (température ambiante)	+2/+8 °C	-20 ± 10 °C	-70 ± 15 °C
Sang total	EDTA	≤ 1 j	≤ 3 j	≤ 30 j	≤ 30 j
Plasma	EDTA	≤ 1 j	≤ 3 j	≤ 30 j	≤ 30 j
LCR	Contamination minimale par le sang du patient	≤ 1 j	≤ 2 j	≤ 30 j	≤ 30 j

EDTA, acide éthylènediaminetétraacétique ; LCR, liquide céphalorachidien ; j, jour.

Même si des périodes de conservation plus longues à -70 °C sont possibles, tel que largement rapporté dans la littérature scientifique, leur application doit être évaluée en interne par les utilisateurs finaux de ce produit.

Il est recommandé de diviser les échantillons en aliquotes avant la congélation afin d'éviter des cycles répétés de congélation/décongélation. En cas d'utilisation d'échantillons congelés, les décongeler juste avant l'extraction afin d'éviter une éventuelle dégradation des acides nucléiques.

Utiliser les protocoles de test (Assay Protocols) suivants pour procéder au test des échantillons sur les **ELITe InGenius** et **ELITe BeGenius**. Ces protocoles de DIV ont été spécifiquement validés avec les ELITe MGB Kits et le **ELITe InGenius** ou **ELITe BeGenius** avec les matrices indiquées.

Tableau 4 Assay Protocols (Protocoles de test) pour le EBV ELITE MGB Kit et les instruments ELITE InGenius et ELITE BeGenius

Échantillon	Instrument	Nom du protocole de test	Rapport	Caractéristiques
Sang total sur EDTA	ELITE InGenius	EBV ELITE_WB_200_100	copies/ml ou UI/ml	Volume d'extraction : 200 µL Volume d'élution de l'extraction : 100 µL Contrôle Interne : 10 µL Sonication : NON Facteur de dilution : 1 Volume de PCR Mix : 20 µL Volume initial de PCR de l'échantillon : 20 µL
	ELITE BeGenius	EBV ELITE_Be_WB_200_100	copies/ml ou UI/ml	Volume d'extraction : 200 µL Volume d'élution de l'extraction : 100 µL Contrôle Interne : 10 µL Facteur de dilution : 1 Volume de PCR Mix : 20 µL Volume initial de PCR de l'échantillon : 20 µL
Plasma sur EDTA	ELITE InGenius	EBV ELITE_PL_200_100	copies/mL ou UI/mL	Volume d'extraction : 200 µL Volume d'élution de l'extraction : 100 µL Contrôle Interne : 10 µL Sonication : NON Facteur de dilution : 1 Volume de PCR Mix : 20 µL Volume initial de PCR de l'échantillon : 20 µL
	ELITE InGenius	EBV ELITE_PL_1000_100	copies/mL ou UI/mL	Volume d'extraction : 1000 µL Volume d'élution de l'extraction : 100 µL Contrôle Interne : 10 µL Sonication : NON Facteur de dilution : 1 Volume de PCR Mix : 20 µL Volume initial de PCR de l'échantillon : 20 µL
	ELITE BeGenius	EBV ELITE_Be_PL_200_100	copies/ml ou UI/ml	Volume d'extraction : 200 µL Volume d'élution de l'extraction : 100 µL Contrôle Interne : 10 µL Facteur de dilution : 1 Volume de PCR Mix : 20 µL Volume initial de PCR de l'échantillon : 20 µL

Tableau 4 Assay Protocols (Protocoles de test) pour le EBV ELITE MGB Kit et les instruments ELITE InGenius et ELITE BeGenius (continued)

Échantillon	Instrument	Nom du protocole de test	Rapport	Caractéristiques
LCR	ELITE InGenius	EBV ELITE_CSF_200_100	copies/mL ou UI/mL	Volume d'extraction : 200 µL Volume d'éluion de l'extraction : 100 µL Contrôle Interne : 10 µL Sonication : NON Facteur de dilution : 1 Volume de PCR Mix : 20 µL Volume initial de PCR de l'échantillon : 20 µL
	ELITE BeGenius	EBV ELITE_Be_CSF_200_100	copies/mL ou UI/mL	Volume d'extraction : 200 µL Volume d'éluion de l'extraction : 100 µL Contrôle Interne : 10 µL Facteur de dilution : 1 Volume de PCR Mix : 20 µL Volume initial de PCR de l'échantillon : 20 µL

UI, unités internationales

Utiliser les protocoles de test (Assay Protocols) suivants pour procéder au test des échantillons sur l'instrument **MyGenius PRO**. Ces protocoles de DIV ont été spécifiquement validés avec les kits ELITE MGB et l'instrument **MyGenius PRO** avec les matrices indiquées.

Tableau 5 Assay Protocols (Protocoles de test) pour le EBV ELITE MGB Kit et l'instrument MyGenius PRO

Échantillon	Instrument	Nom du protocole de test	Rapport	Caractéristiques
Sang total prélevé sur EDTA	MyGenius PRO	EBV ELITE_My_WB_IU_200_100	UI/mL	Volume d'extraction : 200 µL Volume d'éluion de l'extraction : 100 µL Contrôle Interne : 10 µL Sonication : NON Facteur de dilution : 1 Volume de PCR Mix : 20 µL Volume initial de PCR de l'échantillon : 20 µL
Sang total prélevé sur EDTA	MyGenius PRO	EBV ELITE_My_WB_cmL_200_100	copies/ml	Volume d'extraction : 200 µL Volume d'éluion de l'extraction : 100 µL Contrôle Interne : 10 µL Facteur de dilution : 1 Volume de PCR Mix : 20 µL Volume initial de PCR de l'échantillon : 20 µL

NOTE!

Vérifier si le tube primaire et le volume de l'échantillon sont compatibles avec l'instrument ELITE InGenius, ELITE BeGenius ou MyGenius PRO, d'après le mode d'emploi de ces instruments.

Le volume de l'échantillon contenu dans un tube primaire varie selon le type de tube chargé. Se reporter au mode d'emploi du kit d'extraction pour obtenir de plus amples informations sur le paramétrage et l'exécution de la procédure d'extraction.

Si requis, 200 µL d'échantillon doivent être transférés dans un tube d'extraction (pour l'instrument ELITE InGenius) ou dans un tube Sarstedt de 2 ml (pour l'instrument ELITE BeGenius), et 260 µL d'échantillon dans un tube Sarstedt de 2 ml (pour l'instrument MyGenius PRO).

NOTE!

Le pipetage des échantillons dans le **Extraction tube** (Tube d'extraction) ou le **tube Sarstedt de 2 mL** peut **entraîner une contamination**. Utiliser les pipettes appropriées et suivre toutes les recommandations indiquées à la section 7 AVERTISSEMENTS ET PRÉCAUTIONS page 7.

Les acides nucléiques purifiés peuvent être laissés à température ambiante pendant 16 heures et conservés à -20 °C ou à une température plus basse pendant un mois maximum.

Se reporter au paragraphe « Substances potentiellement interférentes » de la section [12 CARACTÉRISTIQUES DE PERFORMANCE AVEC ELITE InGenius, ELITE BeGenius et MyGenius PRO page 34](#) pour vérifier les informations concernant les substances interférentes.

NOTE!

Ne pas utiliser d'échantillons prélevés sur héparine, qui est un inhibiteur connu de la transcription inverse et de la PCR.

8.2 Calibrateurs et contrôles de la PCR

La courbe d'étalonnage doit être générée et approuvée pour chaque lot de réactifs de PCR.

- Pour la courbe d'étalonnage, utiliser les quatre niveaux du produit **EBV ELITE Standard** (non inclus dans ce kit) avec les protocoles de test (Assay Protocols) **EBV ELITE_STD**, **EBV ELITE_STD_1000_100**, **EBV ELITE_Be_STD** ou **EBV ELITE_My_STD**.

NOTE!

Les concentrations des étalons Q – PCR Standards sont exprimées en copies/réaction (10⁵ copies/réaction, 10⁴ copies/réaction, 10³ copies/réaction, 10² copies/réaction). Se reporter au paragraphe « Incertitude de la courbe d'étalonnage » de la section 12. CARACTÉRISTIQUES DE PERFORMANCE AVEC LES SYSTÈMES ELITE page 34.

Les résultats des contrôles de la PCR doivent être générés et approuvés pour chaque lot de réactifs de PCR.

- Pour le Contrôle positif, utiliser le produit **EBV - ELITE Positive Control** (non inclus dans ce kit) avec les protocoles de test (Assay Protocols) **EBV ELITE_PC**, **EBV ELITE_PC_1000_100**, **EBV ELITE_Be_PC** ou **EBV ELITE_My_PC**.
- Pour le Contrôle négatif, utiliser de l'eau de qualité biologie moléculaire (non incluse dans ce kit) avec les protocoles de test (Assay Protocols) **EBV ELITE_NC**, **EBV ELITE_NC_1000_100**, **EBV ELITE_Be_NC**, ou utiliser le produit **Negative Control** (non inclus dans ce kit) avec le protocole de test (Assay Protocol) **EBV ELITE_My_NC**.

NOTE!

Les instruments **ELITE InGenius**, **ELITE BeGenius** et **MyGenius PRO** permettent de générer et de stocker la courbe d'étalonnage et de valider les contrôles de la PCR pour chaque lot de réactifs de PCR.

Les courbes d'étalonnage expirent au bout de **60 jours**, après quoi il est nécessaire d'effectuer à nouveau l'étalonnage

Les résultats des contrôles de la PCR expirent au bout de **15 jours**, après quoi il est nécessaire de réanalyser les contrôles positif et négatif.

Les calibrateurs et les contrôles de la PCR doivent être à nouveau analysés en cas de survenue de l'une des situations suivantes :

- un nouveau lot de réactifs est utilisé,
- les résultats de l'analyse du contrôle de qualité (se reporter au paragraphe suivant) sont en dehors des spécifications,
- les instruments **ELITE InGenius**, **ELITE BeGenius** et **MyGenius PRO** sont soumis à une procédure de maintenance ou d'entretien majeure.

8.3 Contrôles de qualité

Il est recommandé de vérifier la procédure d'extraction et de PCR. Il est possible d'utiliser des échantillons archivés ou du matériel de référence certifié. Les contrôles externes doivent être utilisés conformément aux exigences des organismes d'accréditation locaux, régionaux et fédéraux, selon le cas.

9 PROCÉDURE AVEC LE ELITe InGenius

La procédure d'utilisation du **EBV ELITe MGB Kit** avec le **ELITe InGenius** comporte trois étapes :

Tableau 6

ÉTAPE 1	Vérification de la préparation du système	
ÉTAPE 2	Paramétrage de la session d'analyse	A) Analyse d'échantillons (Extract + PCR [Extraction + PCR])
		B) Analyse d'échantillons élués (PCR Only [PCR seulement])
		C) Analyse d'étalonnage (PCR Only [PCR seulement])
		D) Analyse du Contrôle positif et du Contrôle négatif (PCR Only [PCR seulement])
ÉTAPE 3	Examen et approbation des résultats	1) Validation de la courbe d'étalonnage
		2) Validation des résultats du Positive Control et du Negative Control
		3) Validation des résultats des échantillons
		4) Rapport des résultats de l'échantillon

9.1 ÉTAPE 1 – Vérification de la préparation du système

Avant de commencer la session d'analyse :

- mettre l'instrument **ELITe InGenius** en marche et se connecter en mode « **CLOSED** » (FERMÉ),
- dans le menu « Calibration » (Étalonnage) de la page Home (Accueil), vérifier que les calibrateurs (**Q – PCR Standard**) sont approuvés et valides (Status [Statut]) pour le lot de **PCR Mix** à utiliser. Si aucun calibrateur valide n'est disponible pour le lot de **PCR Mix**, effectuer un étalonnage comme décrit dans les sections suivantes,
- dans le menu « Controls » (Contrôles) de la page Home (Accueil), vérifier que les contrôles de PCR (**Positive Control, Negative Control**) sont approuvés et valides (Status [Statut]) pour le lot de **PCR Mix** à utiliser. Si aucun contrôle de PCR valide n'est disponible pour le lot de **PCR Mix**, analyser les contrôles de PCR comme décrit dans les sections suivantes,
- Sélectionner le type d'analyse, en suivant les instructions de l'interface graphique (GUI) pour le paramétrage de la session d'analyse, et utiliser les protocoles de test (Assay Protocols) fournis par EG SpA. (se reporter à la section « Échantillons et contrôles »).

Si le protocole de test d'intérêt n'est pas chargé dans le système, contacter le service clientèle ELITechGroup local.

9.2 ÉTAPE 2 – Paramétrage de la session d'analyse

Le **EBV ELITe MGB Kit** peut être utilisé sur le **ELITe InGenius** pour effectuer les opérations suivantes :

- Analyse d'échantillons (Extract + PCR [Extraction + PCR]),
- Analyse d'échantillons élués (PCR Only [PCR seulement]),
- Analyse d'étalonnage (« PCR Only » [PCR seulement]),
- Analyse du Contrôle positif et du Contrôle négatif (PCR Only [PCR seulement]).

Tous les paramètres requis sont inclus dans les protocoles de test disponibles sur l'instrument et sont chargés automatiquement lorsque le protocole de test est sélectionné.

NOTE!

Le **ELITe InGenius** peut être connecté au « Laboratory Information System » (système de gestion des informations de laboratoire - LIS) qui permet de télécharger les informations relatives à la session d'analyse. Se reporter au manuel de l'instrument pour plus de détails.

Avant de paramétrer une analyse :

Décongeler les tubes de **PCR Mix** nécessaires à température ambiante pendant 30 minutes. Chaque tube permet d'effectuer **24 tests**. Mélanger délicatement, centrifuger le contenu pendant 5 secondes puis conserver les tubes sur de la glace ou dans un bloc réfrigéré.

NOTE!

Conserver le **PCR Mix** à l'abri de la lumière lors de la décongélation, car ce réactif est photosensible.

Pour paramétrer l'un des quatre types d'analyse, suivre les étapes ci-dessous tout en se reportant à la GUI :

	A. Analyse d'échantillons (Extract + PCR [Extraction + PCR])	B. Analyse d'échantillons élués (PCR Only [PCR seulement])
1	<p>Identifier les échantillons et, si nécessaire, les décongeler à température ambiante, mélanger délicatement, centrifuger le contenu pendant 5 secondes puis conserver les tubes sur de la glace ou dans un bloc réfrigéré. Si requis, transférer 200 ou 1000 µL d'échantillon dans un tube d'extraction préalablement étiqueté.</p> <p>Décongeler les tubes de CPE nécessaires à température ambiante pendant 30 minutes. Mélanger délicatement, centrifuger le contenu pendant 5 secondes puis conserver les tubes sur de la glace ou dans un bloc réfrigéré. Chaque tube permet d'effectuer 12 extractions.</p>	<p>Décongeler le tube d'élué contenant les acides nucléiques extraits à température ambiante. Mélanger délicatement, centrifuger le contenu pendant 5 secondes puis conserver les tubes sur de la glace ou dans un bloc réfrigéré.</p>
2	Sélectionner « Perform Run » (Exécution cycle) dans l'écran « Home » (Accueil).	Sélectionner « Perform Run » (Exécution cycle) dans l'écran « Home » (Accueil).
3	Vérifier que le « Extraction Input Volume » (Volume d'extraction) est de 200 ou 1000 µL et que le « Extracted Elute Volume » (Volume d'élué de l'extraction) est de 100 µL.	Vérifier que le « Extraction Input Volume » (Volume d'extraction) est de 200 ou 1000 µL et que le « Extracted Elute Volume » (Volume d'élué de l'extraction) est de 100 µL.
4	Pour chaque échantillon, attribuer une « Track » (Position) et renseigner le « SampleID » (ID échantillon - SID) en le saisissant ou en scannant le code-barres de l'échantillon.	Pour chaque échantillon, attribuer une « Track » (Position) et renseigner le « SampleID » (ID échantillon - SID) en le saisissant ou en scannant le code-barres de l'échantillon.
5	Sélectionner le « Assay Protocol » (Protocole de test) dans la colonne « Assay » (Analyse) (se reporter à la section « Échantillons et contrôles »).	Sélectionner le « Assay Protocol » (Protocole de test) dans la colonne « Assay » (Analyse) (se reporter à la section « Échantillons et contrôles »).
6	Vérifier que le « Protocol » (Protocole) affiché est : « Extract + PCR » (Extraction + PCR).	Sélectionner « PCR Only » (PCR seulement) dans la colonne « Protocol » (Protocole).
7	Sélectionner la position de chargement de l'échantillon en tant que « Primary tube » (Tube primaire) ou « Extraction Tube » (Tube d'extraction) dans la colonne « Sample Position » (Position de l'échantillon). Vérifier que le « Dilution factor » (Facteur de dilution) est « 1 ».	Vérifier que la position de chargement de l'échantillon dans la colonne « Sample Position » (Position échantillons) est « Elution Tube (bottom row) » (Tube d'élué [ligne du bas]). Vérifier que le « Dilution factor » (Facteur de dilution) est « 1 ».
8	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.
9	Charger le CPE et le PCR Mix sur le « Inventory Block » (Gestionnaire de stocks) en se reportant à la « Load List » (Liste) et saisir le numéro de lot et la date de péremption du CPE et du PCR Mix ainsi que le nombre de réactions pour chaque tube.	Charger le PCR Mix sur le « Inventory Block » (Gestionnaire de stocks) en se reportant à la « Load List » (Liste) et saisir le numéro de lot et la date de péremption du PCR Mix ainsi que le nombre de réactions pour chaque tube.
10	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.

	A. Analyse d'échantillons (Extract + PCR [Extraction + PCR])	B. Analyse d'échantillons élués (PCR Only [PCR seulement])
11	Vérifier les embouts dans les « Tip Racks » (Compartiments à embouts) de la « Inventory Area » (Zone de Stockage) et remplacer les « Tip Racks » si nécessaire.	Vérifier les embouts dans les « Tip Racks » (Compartiments à embouts) de la « Inventory Area » (Zone de Stockage) et remplacer les « Tip Racks » si nécessaire.
12	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.
13	Charger la PCR Cassette (Cassette de PCR), les cartouches d'extraction ELITe InGenius SP 200 ou SP1000, et tous les consommables requis et échantillons à extraire.	Charger la PCR Cassette (Cassette de PCR) et les tubes d'éluion avec les échantillons extraits.
14	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.
15	Fermer le tiroir de l'instrument.	Fermer le tiroir de l'instrument.
16	Appuyer sur « Start » (Début).	Appuyer sur « Start » (Début).

	C. Analyse d'étalonnage (PCR Only [PCR seulement])	D. Analyse du Contrôle positif et du Contrôle négatif (PCR Only [PCR seulement])
1	Décongeler les tubes de Q-PCR Standard nécessaires (Cal1 : Q-PCR Standard 10 ² , Cal2 : Q-PCR Standard 10 ³ , Cal3 : Q-PCR Standard 10 ⁴ , Cal4 : Q-PCR Standard 10 ⁵) à température ambiante pendant 30 minutes. Mélanger délicatement, centrifuger le contenu pendant 5 secondes puis conserver les tubes sur de la glace ou dans un bloc réfrigéré.	Décongeler les tubes de Contrôle positif à température ambiante pendant 30 minutes. Mélanger délicatement, centrifuger le contenu pendant 5 secondes puis conserver les tubes sur de la glace ou dans un bloc réfrigéré. Préparer le Contrôle négatif en transférant au minimum 50 µL d'eau de qualité biologie moléculaire dans un « Elution tube » (Tube d'élution) fourni avec le ELITe InGenius SP 200 Consumable Set.
2	Sélectionner « Perform Run » (Exécution cycle) dans l'écran « Home » (Accueil).	Sélectionner « Perform Run » (Exécution cycle) dans l'écran « Home » (Accueil).
3	Vérifier que le « Extraction Input Volume » (Volume d'extraction) est de 200 ou 1000 µL et que le « Extracted Elute Volume » (Volume d'élution de l'extraction) est de 100 µL.	Vérifier que le « Extraction Input Volume » (Volume d'extraction) est de 200 ou 1000 µL et que le « Extracted Elute Volume » (Volume d'élution de l'extraction) est de 100 µL.
4	Pour le Q-PCR Standard, attribuer la « Track » (Position), sélectionner le Assay Protocol (Protocole de test) dans la colonne « Assay » (Analyse) et saisir le numéro de lot et la date de péremption du réactif.	Sélectionner le « Assay Protocol » (Protocole de test) dans la colonne « Assay » (Analyse) (se reporter à la section « Échantillons et contrôles »). Saisir le numéro de lot et la date de péremption du Contrôle positif et de l'eau de qualité biologie moléculaire.
5	Vérifier que « PCR Only » (PCR seulement) est sélectionné dans la colonne « Protocol » (Protocole).	Vérifier que « PCR Only » (PCR seulement) est sélectionné dans la colonne « Protocol » (Protocole).
6	Vérifier que la position de chargement de l'échantillon dans la colonne « Sample Position » (Position échantillons) est « Elution Tube (bottom row) » (Tube d'élution [ligne du bas]).	Vérifier que la position de chargement de l'échantillon dans la colonne « Sample Position » (Position échantillons) est « Elution Tube (bottom row) » (Tube d'élution [ligne du bas]).
7	Charger le PCR Mix sur le « Inventory Block » (Gestionnaire de stocks) en se reportant à la « Load List » (Liste) et saisir le numéro de lot et la date de péremption du PCR Mix ainsi que le nombre de réactions pour chaque tube.	Charger le PCR Mix sur le « Inventory Block » (Gestionnaire de stocks) en se reportant à la « Load List » (Liste) et saisir le numéro de lot et la date de péremption du PCR Mix ainsi que le nombre de réactions pour chaque tube.
8	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.
9	Vérifier les embouts dans le (s) « Tip Rack (s) » (Compartiment(s) à embouts) de la « Inventory Area » (Zone de Stockage) et remplacer le(s) « Tip Rack(s) » si nécessaire.	Vérifier les embouts dans le (s) « Tip Rack (s) » (Compartiment (s) à embouts) de la « Inventory Area » (Zone de Stockage) et remplacer le(s) « Tip Rack (s) » si nécessaire.
10	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.
11	Charger la PCR Cassette (Cassette de PCR) et les tubes de Q-PCR Standard.	Charger la PCR Cassette (Cassette de PCR), le Contrôle positif et le Contrôle négatif.
12	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.
13	Fermer le tiroir de l'instrument.	Fermer le tiroir de l'instrument.
14	Appuyer sur « Start » (Début).	Appuyer sur « Start » (Début).

Au terme de la session d'analyse, le **ELITe InGenius** permet aux utilisateurs de visualiser, d'approuver et de stocker les résultats, d'imprimer et d'enregistrer le rapport.

NOTE!

À la fin de l'analyse, l'échantillon extrait restant dans le **tube d'élution** doit être retiré de l'instrument, bouché, identifié et conservé à -20 ± 10 °C pendant un mois maximum. Éviter de renverser l'échantillon extrait.

NOTE!

À la fin de l'analyse, le **PCR Mix** peut être retiré de l'instrument, bouché et stocké à -20 °C ou à une température plus basse ou peut être conservé dans le bloc réfrigéré de l'instrument pendant un maximum de 7 heures (2 sessions d'analyse de 3 heures chacune et durée nécessaire au paramétrage d'une troisième session d'analyse). Mélanger délicatement et centrifuger le contenu pendant 5 secondes avant de commencer la session d'analyse suivante.

NOTE!

À la fin de l'analyse, les étalons **Q - PCR Standard** restants peuvent être retirés de l'instrument, bouchés et conservés à -20 °C ou à une température plus basse. Éviter de renverser les étalons Q - PCR Standard.

NOTE!

Les étalons **Q - PCR Standard** peuvent être utilisés pendant 4 sessions d'analyse distinctes de 2 heures chacune.

NOTE!

À la fin de l'analyse, le **Positive Control** restant peut être retiré de l'instrument, bouché et conservé à -20 °C ou à une température plus basse. Éviter de renverser le Contrôle positif. Le **Negative Control** restant doit être jeté.

NOTE!

Le **Positive Control** peut être utilisé pendant 4 sessions d'analyse distinctes de 3 heures chacune.

NOTE!

À la fin de l'analyse, la **PCR Cassette** (Cassette de PCR) et les autres consommables doivent être éliminés conformément à toutes les réglementations gouvernementales et environnementales. Éviter de renverser les produits de la réaction.

9.3 ÉTAPE 3 - Examen et approbation des résultats

Le **ELITE InGenius** surveille les signaux de fluorescence cibles et de contrôle interne pour chaque réaction et applique automatiquement les paramètres du Assay Protocol (Protocole de test) pour générer des courbes de PCR qui sont ensuite interprétées en résultats.

At the end of the run, the "Results Display" screen is automatically shown. Cet écran présente les résultats et les informations de l'analyse. À partir de cet écran, les résultats peuvent être approuvés et les rapports imprimés ou enregistrés (« Sample Report » [Rapport échantillons] ou « Track Report » [Rapport des positions]). Se reporter au manuel de l'instrument pour plus de détails.

NOTE!

Le **ELITE InGenius** peut être connecté au « Laboratory Information System » (Système de gestion des informations de laboratoire - LIS) qui permet de charger les résultats de la session d'analyse pour les transmettre au centre de données du laboratoire. Se reporter au manuel de l'instrument pour plus de détails.

Le **ELITE InGenius** génère les résultats à l'aide du **EBV ELITE MGB Kit** en exécutant la procédure suivante :

1. Validation de la courbe d'étalonnage,
2. Validation des résultats du Contrôle positif et du Contrôle négatif,
3. validation des résultats des échantillons,
4. rapport des résultats de l'échantillon.

9.3.1 Validation de la courbe d'étalonnage

Le **ELITE InGenius software** interprète les résultats de la PCR pour la cible des réactions des calibrateurs avec les paramètres du protocole de test (Assay Protocol) **EBV ELITE STD** ou **EBV ELITE STD_1000_100**. Les valeurs Ct versus la concentration génèrent la courbe d'étalonnage.

Les courbes d'étalonnage, spécifiques au lot de réactifs de PCR, sont enregistrées dans la base de données (Calibration [Étalonnage]). Elles peuvent être visualisées et approuvées par des utilisateurs « Administrator » (Administrateur) ou « Analyst » (Analyste) en suivant les instructions de la GUI.

La courbe d'étalonnage expire **au bout de 60 jours**.

NOTE!

Si la courbe d'étalonnage ne répond pas aux critères d'acceptation, le message « Failed » (Échec) s'affiche dans l'écran « Calibration » (Étalonnage). Dans ce cas, les résultats ne peuvent pas être approuvés et les réactions d'amplification du calibrateur doivent être répétées. De plus, si des échantillons ont été inclus dans l'analyse, ceux-ci ne sont pas quantifiés et doivent également être répétés pour générer des résultats quantitatifs.

9.3.2 Validation des résultats du Contrôle positif et du Contrôle négatif d'amplification

Le **ELITE InGenius Software** interprète les résultats de la PCR pour la cible des réactions du Contrôle Positif et du Contrôle Négatif avec les paramètres des protocoles de test (Assay Protocols) **EBV ELITE_PC** ou **EBV PC_1000_100** et **EBV ELITE_NC** ou **EBV NC_1000_100**. Les valeurs Ct résultantes sont converties en concentration et utilisées pour vérifier le système (lots de réactifs et instrument).

Les résultats du Contrôle positif et du Contrôle négatif, spécifiques au lot de réactifs de PCR, sont enregistrés dans la base de données (Controls [Contrôles]). Ils peuvent être visualisés et approuvés par des utilisateurs « Administrator » (Administrateur) ou « Analyst » (Analyste) en suivant les instructions de la GUI.

Les résultats du Contrôle positif et du Contrôle négatif expirent **au bout de 15 jours**.

Le **ELITE InGenius Software** traite les résultats du Contrôle positif et du Contrôle négatif et génère des Control Charts (Graphiques de contrôle). L'approbation du Contrôle positif est basée sur l'évaluation de la quantité logarithmique obtenue qui doit se situer dans la plage de quantité logarithmique attendue (Graphique PC). Ceci permet de s'assurer que les performances du système sont conformes aux critères d'acceptation. Le deuxième graphique (Graphique L-J) est exclusivement consacré à la surveillance de la tendance du Contrôle positif au cours du temps. Se reporter au manuel de l'instrument pour plus de détails.

NOTE!

si les résultats du Contrôle positif ou du Contrôle négatif ne satisfont pas les critères d'acceptation, le message « Failed » (Échec) s'affiche sur l'écran « Controls » (Contrôles). Dans ce cas, les résultats ne peuvent pas être approuvés et les analyses du Contrôle Positif ou du Contrôle Négatif doivent être répétées.

NOTE!

si le résultat du Contrôle positif ou du Contrôle négatif n'est pas valide et que des échantillons ont été inclus dans la même analyse, les échantillons peuvent être approuvés mais leurs résultats ne sont pas validés. Dans ce cas, le(s) contrôle(s) en échec et les échantillons doivent tous être répétés.

9.3.3 Validation des résultats de l'échantillon

Le **ELITE InGenius Software** interprète les résultats de la PCR pour la cible (canal **EBV**) et le Contrôle interne (canal **IC**) avec les paramètres de protocole de test (Assay Protocol) **EBV ELITE_WB_200_100**, **EBV ELITE_PL_200_100**, **EBV ELITE_PL_1000_100** ou **EBV ELITE_CSF_200_100**. Les valeurs Ct des cibles résultantes sont converties en concentration.

Les résultats sont présentés dans l'écran « Results Display » (Affichage des résultats).

Les résultats de l'échantillon peuvent être approuvés lorsque les trois conditions du tableau ci-dessous sont remplies.

1) Courbe d'étalonnage	Statut
EBV Q-PCR Standard	APPROUVÉ
2) Contrôle positif	Statut
EBV Positive Control	APPROUVÉ
3) Contrôle négatif	Statut
EBV Negative Control	APPROUVÉ

Les résultats des échantillons sont automatiquement interprétés par le **ELITE InGenius Software** en utilisant les paramètres du Assay Protocol (Protocole de test).

Les messages des résultats possibles d'un échantillon sont répertoriés dans le tableau ci-dessous.

Pour chaque échantillon, le système rapporte une combinaison des messages suivants spécifiant si les ADN de l'agent pathogène sont détectés ou non détectés.

Résultat de l' analyse de l'échantillon	Interprétation
EBV:DNA Detected, quantity equal to XXXcopies/mL or IU/mL (EBV:ADN détecté, quantité égale à XXXcopies/mL ou UI/mL)	L'ADN de l'EBV a été détecté dans l'échantillon dans la plage de mesure du test ; sa concentration est celle affichée.
EBV:DNA Detected, quantity below LLoQcopies/mL or IU/mL (EBV:ADN détecté, quantité inférieure à LLoQcopies/mL ou UI/mL)	L'ADN de l'EBV a été détecté dans l'échantillon ; sa concentration est inférieure à la limite inférieure de quantification de l'analyse.
EBV:DNA Detected, quantity beyond ULoQcopies/mL or IU/mL (EBV:ADN détecté, quantité supérieure à ULoQcopies/mL ou UI/mL)	L'ADN de l'EBV a été détecté dans l'échantillon ; sa concentration est supérieure à la limite supérieure de quantification de l'analyse.
EBV:DNA Not detected or below LoDcopies/mL or IU/mL (EBV:ADN non détecté ou inférieur à LoDcopies/mL ou UI/mL)	L'ADN de l'EBV n'a pas été détecté dans l'échantillon. L'échantillon est négatif pour l'ADN du EBV ou sa concentration est inférieure à la limite de détection de l'analyse.
Invalid-Retest Sample (Non valide - Tester à nouveau l'échantillon)	Résultat d'analyse non valide en raison d'un échec du Contrôle Interne (en raison, par exemple, d'une extraction incorrecte ou d'un transfert d'inhibiteurs). Le test doit être répété.

Échantillons rapportés comme « Invalid-Retest Sample » (Non valide - Tester à nouveau l'échantillon) : dans ce cas, l'ADN du Contrôle Interne n'a pas été efficacement détecté, ce qui peut être dû à des problèmes lors des étapes de prélèvement de l'échantillon, d'extraction ou de PCR (par ex. échantillonnage incorrect, dégradation ou perte d'ADN pendant l'extraction ou inhibiteurs dans l'éluat), ce qui peut générer des résultats incorrects.

S'il reste un volume d'éluat suffisant, l'éluat peut être à nouveau testé (pur ou dilué), par une analyse d'amplification en mode « PCR Only » (PCR seulement). Si le deuxième résultat est non valide, l'échantillon doit être à nouveau testé en procédant à l'extraction d'un nouvel échantillon en utilisant le mode « Extract + PCR » (Extraction + PCR) (se reporter à la section [18 PROBLÈMES ET SOLUTIONS page 58](#)).

Les échantillons rapportés comme « EBV:DNA Not Detected or below "LoD" copies/mL or IU/mL (EBV:ADN non détecté ou inférieur à « LoD » copies/mL ou UI/mL) » sont appropriés pour l'analyse mais il n'a pas été possible de détecter l'EBV. Dans ce cas, l'échantillon peut être négatif pour l'ADN de l'EBV ou l'ADN de l'EBV est présent à une concentration inférieure à la limite de détection de l'analyse (se reporter à la section [12 CARACTÉRISTIQUES DE PERFORMANCE AVEC ELITe InGenius, ELITe BeGenius et MyGenius PRO page 34](#)).

Les échantillons positifs pour l'ADN De l'EBV à une concentration inférieure à la limite de détection (et à la limite inférieure de quantification) de l'analyse, s'ils sont détectés, sont rapportés comme « EBV: DNA Detected, quantity below "LLoQ" copies/mL or IU/mL » (EBV:ADN détecté, quantité inférieure à « LLoQ » copies/mL ou UI/mL) (se reporter à la section [12 CARACTÉRISTIQUES DE PERFORMANCE AVEC ELITe InGenius, ELITe BeGenius et MyGenius PRO page 34](#)).

Les échantillons positifs pour l'ADN de l'EBV dans la plage de mesure linéaire sont détectés et rapportés comme « EBV:DNA Detected, quantity equal to "XXX" copies/mL or IU/mL » (EBV:ADN détecté, quantité égale à « XXX » copies/mL ou UI/mL) (se reporter à la section [12 CARACTÉRISTIQUES DE PERFORMANCE AVEC ELITe InGenius, ELITe BeGenius et MyGenius PRO page 34](#)).

Les échantillons positifs pour l'ADN de l'EBV qui sont au-dessus de la limite supérieure de quantification sont rapportés comme « EBV: DNA Detected, quantity beyond "ULoQ" copies/mL or IU/mL » (EBV: ADN détecté, quantité supérieure à « ULoQ » copies/mL ou UI/mL) (se reporter à la section [12 CARACTÉRISTIQUES DE PERFORMANCE AVEC ELITe InGenius, ELITe BeGenius et MyGenius PRO page 34](#)) et ne sont pas appropriés pour une quantification. Si nécessaire, l'échantillon peut être dilué avant l'extraction ou la PCR pour être testé à nouveau afin de générer des résultats compris dans la plage de mesure linéaire du test.

NOTE!

Les résultats obtenus avec ce test doivent être interprétés en association avec l'ensemble des observations cliniques pertinentes et des résultats du laboratoire.

Les résultats de l'échantillon sont stockés dans la base de données et, s'ils sont valides, peuvent être approuvés (Result Display [Affichage des résultats]) par des utilisateurs « Administrator » (Administrateur) ou « Analyst » (Analyste) en suivant les instructions de la GUI. Dans la fenêtre « Result Display » (Affichage des résultats), il est possible d'imprimer et d'enregistrer les résultats de l'analyse des échantillons sous forme de « Sample Report » (Rapport échantillons) et « Track Report » (Rapport des positions).

9.3.4 Rapport des résultats de l'échantillon

Les résultats de l'échantillon sont stockés dans la base de données et les rapports peuvent être exportés sous forme de « Sample Report » (Rapport échantillons) et « Track Report » (Rapport des positions).

Le « Sample Report » (Rapport échantillons) présente les détails des résultats par échantillon sélectionné (SID).

Le « Track Report » (Rapport des positions) présente les détails des résultats par position sélectionnée.

Les « Sample Report » (Rapport échantillons) et « Track Report » (Rapport des positions) peuvent être imprimés et signés par le personnel agréé.

10 PROCÉDURE AVEC LE ELITe BeGenius

La procédure d'utilisation du **EBV ELITe MGB Kit** avec le **ELITe BeGenius** comporte trois étapes :

Tableau 7

ÉTAPE 1	Vérification de la préparation du système	
ÉTAPE 2	Paramétrage de la session d'analyse	A) Analyse d'échantillons (Extract + PCR [Extraction + PCR])
		B) Analyse d'échantillons élués (PCR Only [PCR seulement])
		C) Analyse d'étalonnage (PCR Only [PCR seulement])
		D) Analyse du Contrôle positif et du Contrôle négatif (PCR Only [PCR seulement])
ÉTAPE 3	Examen et approbation des résultats	1) Validation de la courbe d'étalonnage
		2) Validation des résultats du Positive Control et du Negative Control
		3) Validation des résultats des échantillons
		4) Rapport des résultats de l'échantillon

10.1 ÉTAPE 1 - Vérification de la préparation du système

Avant de commencer la session d'analyse :

- mettre l'instrument **ELITe BeGenius** en marche et se connecter en mode « **CLOSED** » (FERMÉ),
- dans le menu « Calibration » (Étalonnage) de la page Home (Accueil), vérifier que les calibrateurs (**Q - PCR Standard**) sont approuvés et valides (Status [Statut]) pour le lot de **PCR Mix** à utiliser. Si aucun calibrateur valide n'est disponible pour le lot de **PCR Mix**, effectuer un étalonnage comme décrit dans les sections suivantes,
- dans le menu « Controls » (Contrôles) de la page Home (Accueil), vérifier que les contrôles de PCR (**Positive Control, Negative Control**) sont approuvés et valides (Status [Statut]) pour le lot de **PCR Mix** à utiliser. Si aucun contrôle de PCR valide n'est disponible pour le lot de **PCR Mix**, analyser les contrôles de PCR comme décrit dans les sections suivantes,
- sélectionner le type d'analyse, en suivant les instructions de l'interface graphique (GUI) pour le paramétrage de la session d'analyse et utiliser les protocoles de test fournis par EG SpA (se reporter à la section « Échantillons et contrôles »).

Si le protocole de test d'intérêt n'est pas chargé dans le système, contacter le service clientèle ELITechGroup local.

10.2 ÉTAPE 2 – Paramétrage de la session d'analyse

Le **EBV ELITe MGB Kit** peut être utilisé sur le **ELITe BeGenius** pour effectuer les opérations suivantes :

- A. Analyse d'échantillons (Extract + PCR [Extraction + PCR]),
- B. Analyse d'échantillons élués (PCR Only [PCR seulement]),
- C. Analyse d'étalonnage (« PCR Only » [PCR seulement]),
- D. Analyse du Contrôle positif et du Contrôle négatif (PCR Only [PCR seulement]).

Tous les paramètres requis sont inclus dans les protocoles de test disponibles sur l'instrument et sont chargés automatiquement lorsque le protocole de test est sélectionné.

NOTE!

Le **ELITe BeGenius** peut être connecté au « Laboratory Information System » (système de gestion des informations de laboratoire - LIS) qui permet de télécharger les informations relatives à la session d'analyse. Se reporter au manuel de l'instrument pour plus de détails.

Avant de paramétrer une analyse :

Décongeler les tubes de **PCR Mix** nécessaires à température ambiante pendant 30 minutes. Chaque tube permet d'effectuer **24 tests**. Mélanger délicatement, centrifuger le contenu pendant 5 secondes puis conserver les tubes sur de la glace ou dans un bloc réfrigéré.

NOTE!

Conserver le **PCR Mix** à l'abri de la lumière lors de la décongélation, car ce réactif est photosensible.

Pour paramétrer l'un des quatre types d'analyse, suivre les étapes ci-dessous tout en se reportant à la GUI :

	A. Analyse d'échantillons (Extract + PCR [Extraction + PCR])	B. Analyse d'échantillons élués (PCR Only [PCR seulement])
1	<p>Identifier les échantillons et, si nécessaire, les décongeler à température ambiante, mélanger délicatement, centrifuger le contenu pendant 5 secondes puis conserver les tubes sur de la glace ou dans un bloc réfrigéré. Si requis, transférer 200 µL d'échantillon dans un tube Sarstedt de 2 mL préalablement étiqueté.</p> <p>Décongeler les tubes de CPE nécessaires à température ambiante pendant 30 minutes. Mélanger délicatement, centrifuger le contenu pendant 5 secondes puis conserver les tubes sur de la glace ou dans un bloc réfrigéré. Chaque tube permet d'effectuer 12 extractions.</p>	<p>Décongeler le tube d'éluion contenant les acides nucléiques extraits à température ambiante. Mélanger délicatement, centrifuger le contenu pendant 5 secondes puis conserver le tube sur de la glace ou dans un bloc réfrigéré.</p>
2	Sélectionner « Perform Run » (Exécution cycle) dans l'écran « Home » (Accueil).	Sélectionner « Perform Run » (Exécution cycle) dans l'écran « Home » (Accueil).
3	Retirer tous les « Racks » de la « Cooler Unit » et les placer sur la table de préparation.	Retirer les « Racks » des « Lane 1, 2 and 3 » (Lane 1, 2 et 3) (L1, L2, L3) de la « Cooler Unit » et les placer sur la table de préparation.
4	Sélectionner le « Run mode » (run mode) : « Extract + PCR » (Extraction + PCR).	Sélectionner le « Run mode » (run mode) : « PCR Only » (PCR seulement).
5	Charger les échantillons dans le « Sample Rack » (Compartiment des échantillons). (Remarque : lorsque des tubes secondaires « 2 mL Tubes » sont chargés, utiliser les adaptateurs bleus pour le « Sample Rack » (Compartiment des échantillons).	Charger les échantillons dans le « Elution Rack » (Rack d'éluion).
6	Insérer le « Sample Rack » (Compartiment des échantillons) dans la « Cooler Unit », en commençant par la « Lane 5 » (L5). Si nécessaire, insérer le « Sample ID » (ID échantillon) (SID) pour chaque « Position » utilisée. (Si des tubes secondaires sont chargés, les marquer « 2 mL Tube » (Tube de 2 mL). Si les tubes secondaires ne comportent pas de codes-barres, saisir manuellement le « Sample ID » [ID échantillon]).	Insérer le « Elution Rack » (Rack d'éluion) dans la « Cooler Unit », en commençant par la « Lane 3 » (L3). Si nécessaire, pour chaque « Position », saisir le « Sample ID » (ID échantillon), la « Sample Matrix » (Matrice d'échantillon), le « Extraction kit » (Kit d'extraction) et le « Extracted eluate vol. » (Volume d'éluat extrait).
7	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.
8	Vérifier que le « Extraction Input Volume » (Volume d'extraction) est de 200 µL et que le « Extracted Elute Volume » (Volume d'éluion de l'extraction) est de 100 µL.	Non applicable
9	Sélectionner le « Assay Protocol » (Protocole de test) dans la colonne « Assay » (Analyse) (se reporter à la section « Échantillons et contrôles »).	Sélectionner le « Assay Protocol » (Protocole de test) dans la colonne « Assay » (Analyse) (se reporter à la section « Échantillons et contrôles »).
10	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.
11	En cas de traitement de plus de 12 échantillons, répéter la procédure à partir du point 6.	En cas de traitement de plus de 12 échantillons, répéter la procédure à partir du point 6.
12	Charger les « Elution tubes » (Tubes d'éluion) dans le « Elution Rack » (Rack d'éluion) (les tubes d'éluion peuvent être étiquetés avec un code-barres pour améliorer la traçabilité).	Non applicable
13	Insérer le « Elution Rack » (Rack d'éluion) dans la « Cooler Unit », en commençant par la « Lane 3 » (L3). En cas de traitement de plus de 12 échantillons, répéter la procédure en utilisant la « Lane 2 » (L2).	Non applicable

	A. Analyse d'échantillons (Extract + PCR [Extraction + PCR])	B. Analyse d'échantillons élués (PCR Only [PCR seulement])
14	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.	Non applicable
15	Charger le CPE et le PCR Mix dans le « Reagent/Elution Rack » (Rack de réactifs/d'élution).	Charger le PCR Mix dans le « Reagent/Elution Rack » (Rack de réactifs/d'élution).
16	Insérer le « Reagent/Elution Rack » (Rack de réactifs/d'élution) dans la « Lane 2 » (L2) si disponible, ou dans la « Lane 1 » (L1) de la « Cooler Unit ». Si nécessaire, pour chaque PCR Mix et/ou CPE, saisir le « S/N » (numéro de série), le « Lot No. » (numéro de lot), la « Exp. Date » (date de péremption) et le « T/R » (nombre de réactions).	Insérer le « Reagent/Elution Rack » (Rack de réactifs/d'élution) dans la « Lane 2 » (L2) si disponible, ou dans la « Lane 1 » (L1) de la « Cooler Unit ». Si nécessaire, pour chaque PCR Mix, saisir le « S/N » (numéro de série), le « Lot No. » (numéro de lot), la « Exp. Date » (date de péremption) et le « T/R » (nombre de réactions).
17	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.
18	Vérifier les embouts dans le (s) « Tip Rack (s) » (Compartiment(s) à embouts) de la « Inventory Area » (Zone de Stockage) et remplacer le(s) « Tip Rack(s) » si nécessaire.	Vérifier les embouts dans le (s) « Tip Rack (s) » (Compartiment (s) à embouts) de la « Inventory Area » (Zone de Stockage) et remplacer le (s) « Tip Rack (s) » si nécessaire.
19	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.
20	Charger le « PCR Rack » (Portoir de PCR) avec la « PCR Cassette » (Cassette de PCR) dans la « Inventory Area » (Zone de Stockage).	Charger le « PCR Rack » (Portoir de PCR) avec la « PCR Cassette » (Cassette de PCR) dans la « Inventory Area » (Zone de Stockage).
21	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.
22	Charger le « Extraction Rack » (Rack d'extraction) avec les cartouches d'extraction « ELITe InGenius SP 200 » et les consommables d'extraction requis.	Non applicable
23	Fermer le tiroir de l'instrument.	Fermer le tiroir de l'instrument.
24	Appuyer sur « Start » (Début).	Appuyer sur « Start » (Début).

	C. Analyse d'étalonnage (PCR Only [PCR seulement])	D. Analyse du Contrôle positif et du Contrôle négatif (PCR Only [PCR seulement])
1	Décongeler les tubes de Q-PCR Standard nécessaires (Cal1 : Q-PCR Standard 10 ² , Cal2 : Q-PCR Standard 10 ³ , Cal3 : Q-PCR Standard 10 ⁴ , Cal4 : Q-PCR Standard 10 ⁵) à température ambiante pendant 30 minutes. Mélanger délicatement, centrifuger le contenu pendant 5 secondes puis conserver les tubes sur de la glace ou dans un bloc réfrigéré.	Décongeler les tubes de Contrôle positif à température ambiante pendant 30 minutes. Mélanger délicatement, centrifuger le contenu pendant 5 secondes puis conserver les tubes sur de la glace ou dans un bloc réfrigéré. Préparer le Contrôle négatif en transférant au minimum 50 µL d'eau de qualité biologie moléculaire dans un « Elution tube » (Tube d'éluion) fourni avec le ELITE InGenius SP 200 Consumable Set.
2	Sélectionner « Perform Run » (Exécution cycle) dans l'écran « Home » (Accueil).	Sélectionner « Perform Run » (Exécution cycle) dans l'écran « Home » (Accueil).
3	Retirer les « Racks » des « Lane 1, 2 and 3 » (Lane 1, 2 et 3) (L1, L2, L3) de la « Cooler Unit » et les placer sur la table de préparation.	Retirer les « Racks » des « Lane 1, 2 and 3 » (Lane 1, 2 et 3) (L1, L2, L3) de la « Cooler Unit » et les placer sur la table de préparation.
4	Sélectionner le « Run mode » (run mode) : « PCR Only » (PCR seulement).	Sélectionner le « Run mode » (run mode) : « PCR Only » (PCR seulement).
5	Charger les tubes de Q-PCR Standard dans le « Elution Rack » (Rack d'éluion).	Charger les tubes de Contrôle positif et de Contrôle négatif dans le « Elution Rack » (Rack d'éluion).
6	Insérer le « Elution Rack » (Rack d'éluion) dans la « Cooler Unit », en commençant par la « Lane 3 » (L3). Si nécessaire, pour chaque « Position », saisir le « Reagent name » (Nom du réactif) et le « S/N » (numéro de série), le « Lot No. » (numéro de lot), la « Exp. Date » (date de péremption) et le « T/R » (nombre de réactions).	Insérer le « Elution Rack » (Rack d'éluion) dans la « Cooler Unit », en commençant par la « Lane 3 » (L3). Si nécessaire, pour chaque « Position », saisir le « Reagent name » (Nom du réactif) et le « S/N » (numéro de série), le « Lot No. » (numéro de lot), la « Exp. Date » (date de péremption) et le « T/R » (nombre de réactions).
7	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.
8	Sélectionner le Assay Protocol (Protocole de test) dans la colonne « Assay » (Analyse) (se reporter à la section « Échantillons et contrôles »).	Sélectionner le Assay Protocol (Protocole de test) dans la colonne « Assay » (Analyse) (se reporter à la section « Échantillons et contrôles »).
9	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.
10	Charger le PCR Mix dans le « Reagent/Elution Rack » (Rack de réactifs/d'éluion).	Charger le PCR Mix dans le « Reagent/Elution Rack » (Rack de réactifs/d'éluion).
11	Insérer le « Reagent/Elution Rack » (Rack de réactifs/d'éluion) dans la « Lane 2 » (L2) de la « Cooler Unit ». Si nécessaire, pour chaque PCR Mix, saisir le « S/N » (numéro de série), le « Lot No. » (numéro de lot), la « Exp. Date » (date de péremption) et le « T/R » (nombre de réactions).	Insérer le « Reagent/Elution Rack » (Rack de réactifs/d'éluion) dans la « Lane 2 » (L2) de la « Cooler Unit ». Si nécessaire, pour chaque PCR Mix, saisir le « S/N » (numéro de série), le « Lot No. » (numéro de lot), la « Exp. Date » (date de péremption) et le « T/R » (nombre de réactions).
12	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.
13	Vérifier les embouts dans les « Tip Racks » (Compartiment à embouts) de la « Inventory Area » (Zone de Stockage) et remplacer le(s) « Tip Rack(s) » si nécessaire.	Vérifier les embouts dans les « Tip Racks » (Compartiment à embouts) de la « Inventory Area » (Zone de Stockage) et remplacer le(s) « Tip Rack(s) » si nécessaire.
14	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.
15	Charger le « PCR Rack » (Portoir de PCR) avec la « PCR Cassette » (Cassette de PCR) dans la « Inventory Area » (Zone de Stockage).	Charger le « PCR Rack » (Portoir de PCR) avec la « PCR Cassette » (Cassette de PCR) dans la « Inventory Area » (Zone de Stockage).
16	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.	Cliquer sur « Next » (Suivant) pour poursuivre.

	C. Analyse d'étalonnage (PCR Only [PCR seulement])	D. Analyse du Contrôle positif et du Contrôle négatif (PCR Only [PCR seulement])
17	Fermer le tiroir de l'instrument.	Fermer le tiroir de l'instrument.
18	Appuyer sur « Start » (Début).	Appuyer sur « Start » (Début).

Au terme de la session d'analyse, le **ELITe BeGenius** permet aux utilisateurs de visualiser, d'approuver et de stocker les résultats, d'imprimer et d'enregistrer le rapport.

NOTE!

À la fin de l'analyse, l'échantillon extrait restant dans le **tube d'élution** doit être retiré de l'instrument, bouché, identifié et conservé à -20 ± 10 °C pendant un mois maximum. Éviter de renverser l'échantillon extrait.

NOTE!

À la fin de l'analyse, le **PCR Mix** peut être retiré de l'instrument, bouché et stocké à -20 °C ou à une température plus basse ou peut être conservé dans le bloc réfrigéré de l'instrument pendant un maximum de 7 heures (2 sessions d'analyse de 3 heures chacune et durée nécessaire au paramétrage d'une troisième session d'analyse). Mélanger délicatement et centrifuger le contenu pendant 5 secondes avant de commencer la session d'analyse suivante.

NOTE!

À la fin de l'analyse, les étalons **Q - PCR Standard** restants peuvent être retirés de l'instrument, bouchés et conservés à -20 °C ou à une température plus basse. Éviter de renverser les étalons Q - PCR Standard.

NOTE!

Les étalons **Q - PCR Standard** peuvent être utilisés pendant 4 sessions d'analyse distinctes de 2 heures chacune.

NOTE!

À la fin de l'analyse, le **Positive Control** restant peut être retiré de l'instrument, bouché et conservé à -20 °C ou à une température plus basse. Éviter tout déversement du **Positive Control**. Le **Negative Control** restant doit être jeté.

NOTE!

Le **Positive Control** peut être utilisé pendant 4 sessions d'analyse distinctes de 3 heures chacune.

NOTE!

À la fin de l'analyse, la **PCR Cassette** (Cassette de PCR) et les autres consommables doivent être éliminés conformément à toutes les réglementations gouvernementales et environnementales. Éviter de renverser les produits de la réaction.

10.3 ÉTAPE 3 - Examen et approbation des résultats

Le **ELITe BeGenius** surveille les signaux de fluorescence cibles et de contrôle interne pour chaque réaction et applique automatiquement les paramètres du Assay Protocol (Protocole de test) pour générer des courbes de PCR qui sont ensuite interprétées en résultats.

À la fin de l'analyse, l'écran « Results Display » (Affichage des résultats) s'affiche automatiquement. Cet écran présente les résultats et les informations de l'analyse. À partir de cet écran, les résultats peuvent être approuvés et les rapports imprimés ou enregistrés (« Sample Report » [Rapport échantillons] ou « Track Report » [Rapport des positions]). Se reporter au manuel de l'instrument pour plus de détails.

NOTE!

Le **ELITe BeGenius** peut être connecté au « Laboratory Information System » (Système de gestion des informations de laboratoire - LIS) qui permet de charger les résultats de la session d'analyse pour les transmettre au centre de données du laboratoire. Se reporter au manuel de l'instrument pour plus de détails.

Le **ELITe BeGenius** génère les résultats à l'aide du **EBV ELITe MGB Kit** en exécutant la procédure suivante :

1. Validation de la courbe d'étalonnage,
2. Validation des résultats du Contrôle positif et du Contrôle négatif,
3. validation des résultats des échantillons,
4. rapport des résultats de l'échantillon.

NOTE!

Se reporter au paragraphe correspondant relatif à la **procédure avec le ELITe InGenius** pour connaître les détails.

11 PROCÉDURE MyGenius PRO

La procédure d'utilisation du **EBV ELITe MGB Kit** avec le **MyGenius PRO** comporte trois étapes :

Tableau 8

ÉTAPE 1	Vérification de la préparation du système	
ÉTAPE 2	Paramétrage de la session d'analyse	A) Session d'analyse d'échantillons (Extract + PCR [Extraction + PCR])
		B) Session d'analyse d'étalonnage (PCR Only [PCR seulement])
		C) Session d'analyse du Contrôle positif et du Contrôle négatif (PCR Only [PCR seulement]).
ÉTAPE 3	Examen et approbation des résultats	1) Validation de la courbe d'étalonnage
		2) Validation des résultats du Positive Control et du Negative Control
		3) Validation des résultats des échantillons
		4) Rapport des résultats de l'échantillon

ÉTAPE 1 - Vérification de la préparation du système

Avant de commencer la session d'analyse :

- allumer MyGenius PRO et se connecter ; l'unité démarre en mode VEILLE.
- dans le menu « Calibration » (Étalonnage) de l'écran Home (Accueil), vérifier que les calibrateurs (**Q - PCR Standard**) sont approuvés et valides (Status [Statut]) pour le lot de **PCR Mix** à utiliser. Si aucun calibrateur valide n'est disponible pour le lot de **PCR Mix**, effectuer un étalonnage comme décrit dans les sections suivantes,
- dans le menu « Controls » (Contrôles) de l'écran Home (Accueil), vérifier que les contrôles de PCR (**Positive Control, Negative Control**) sont approuvés et valides (Status [Statut]) pour le lot de **PCR Mix** à utiliser. Si aucun contrôle de PCR valide n'est disponible pour le lot de **PCR Mix**, analyser les contrôles de PCR comme décrit dans les sections suivantes,
- suivre les instructions de l'interface graphique (GUI) pour le paramétrage de la session d'analyse et utiliser les protocoles de test fournis par EG SpA (se reporter à la section « Échantillons et contrôles »).

Si le protocole de test d'intérêt n'est pas chargé dans le système, contacter le service clientèle ELITechGroup local.

ÉTAPE 2 – Configuration du flux de travail sur le système

Le **EBV ELITe MGB Kit** peut être utilisé sur le **MyGenius PRO** pour effectuer les opérations suivantes :

- A. Session d'analyse d'échantillons (Extract + PCR [Extraction + PCR]),
- B. Session d'analyse d'étalonnage (PCR Only [PCR seulement]),
- C. Session d'analyse du Contrôle positif et du Contrôle négatif (PCR Only [PCR seulement]).

Tous les paramètres requis sont inclus dans les protocoles de test disponibles sur l'instrument et sont chargés automatiquement lorsque le protocole de test est sélectionné.

NOTE!

le **MyGenius PRO** peut être connecté au « Laboratory Information System » (système de gestion des informations de laboratoire - LIS) qui permet de télécharger les informations relatives au flux de travail. Se reporter au manuel de l'instrument pour plus de détails.

Avant le paramétrage d'une session d'analyse :

Décongeler les tubes de **PCR Mix** nécessaires à température ambiante pendant 30 minutes. Chaque tube permet d'effectuer **24 tests**. Mélanger délicatement, centrifuger le contenu pendant 5 secondes puis conserver les tubes sur de la glace ou dans un bloc réfrigéré.

NOTE!

Conserver le **PCR Mix** à l'abri de la lumière lors de la décongélation, car ce réactif est photosensible.

Pour paramétrer l'un des trois types de session d'analyse, suivre les étapes ci-dessous tout en se reportant à la GUI :

	A. Session d'analyse d'échantillons (Extract + PCR [Extraction + PCR])	B. Session d'analyse d'étalonnage (PCR Only [PCR seulement])	C. Session d'analyse du Contrôle positif et du Contrôle négatif (PCR Only [PCR seulement])
1	<p>Identifier les échantillons et, si nécessaire, les décongeler à température ambiante, mélanger délicatement, centrifuger le contenu pendant 5 secondes puis conserver les tubes sur de la glace ou dans un bloc réfrigéré. Si le tube primaire est compatible avec les portoirs MyGenius PRO, insérer le tube contenant les échantillons dans les portoirs ; si cela est impossible transférer 260 µl d'échantillon dans un tube secondaire préalablement étiqueté (2 ml).</p> <p>Décongeler les tubes d'IC MAXI nécessaires à température ambiante pendant 30 minutes. Mélanger délicatement et centrifuger le contenu des tubes pendant 5 secondes. Chaque tube permet d'effectuer 72 tests.</p>	<p>Décongeler les tubes de Q-PCR Standard nécessaires (Cal1 : Q-PCR Standard 102, Cal2 : Q-PCR Standard 103, Cal3 : Q-PCR Standard 104, Cal4 : Q-PCR Standard 105) à température ambiante pendant 30 minutes. Mélanger délicatement, centrifuger le contenu pendant 5 secondes puis conserver les tubes sur de la glace ou dans un bloc réfrigéré.</p>	<p>Décongeler les tubes de Contrôle positif à température ambiante pendant 30 minutes. Mélanger délicatement, centrifuger le contenu pendant 5 secondes puis conserver les tubes sur de la glace ou dans un bloc réfrigéré.</p> <p>Centrifuger les tubes de Contrôle négatif pendant 5 secondes.</p>
2	<p>Si l'instrument est connecté au LIS, les codes-barres des échantillons sont automatiquement lus et reconnus par l'instrument MyGenius PRO lorsqu'ils sont placés dans la zone des échantillons. Si l'instrument n'est pas connecté au LIS, assigner manuellement les échantillons en utilisant la fonction ASSIGN TEST (Assigner test) ou ASSIGN SAMPLE (Assigner échantillon) dans la page « Sample List » (Liste des échantillons) de l'interface graphique, avant de les charger dans l'instrument. Ces fonctions permettent également d'attribuer le protocole de test approprié à chaque échantillon.</p>	<p>Charger le PCR-Mix et les tubes de Q-PCR Standard dans le carrousel à réactifs réfrigéré.</p>	<p>Charger le PCR-Mix et les tubes de Contrôle positif et de Contrôle négatif dans le carrousel à réactifs réfrigéré.</p>
3	<p>En mode VEILLE, vérifier qu'il y a suffisamment de consommables pour effectuer le test et que les niveaux de déchets solides et liquides sont adéquats pour le fonctionnement de l'instrument. Si nécessaire, charger les consommables requis dans les tiroirs appropriés et vider le bac à déchets et le réservoir de liquide. Pour connaître les procédures de chargement détaillées, consulter le manuel d'utilisation de l'instrument.</p>	<p>En mode VEILLE, vérifier qu'il y a suffisamment de consommables pour effectuer le test et que les niveaux de déchets solides et liquides sont adéquats pour le fonctionnement de l'instrument. Si nécessaire, charger les consommables requis dans les tiroirs appropriés et vider le bac à déchets et le réservoir de liquide. Pour connaître les procédures de chargement détaillées, consulter le manuel d'utilisation de l'instrument.</p>	<p>En mode VEILLE, vérifier qu'il y a suffisamment de consommables pour effectuer le test et que les niveaux de déchets solides et liquides sont adéquats pour le fonctionnement de l'instrument. Si nécessaire, charger les consommables requis dans les tiroirs appropriés et vider le bac à déchets et le réservoir de liquide. Pour connaître les procédures de chargement détaillées, consulter le manuel d'utilisation de l'instrument.</p>
4	<p>Appuyer sur Start (Début) dans la page Home (Accueil) et attendre que l'instrument passe à l'état « Préparation » puis « Opération ».</p>	<p>Appuyer sur Start (Début) dans la page Home (Accueil) et attendre que l'instrument passe à l'état « Préparation » puis « Opération ».</p>	<p>Appuyer sur Start (Début) dans la page Home (Accueil) et attendre que l'instrument passe à l'état « Préparation » puis « Opération ».</p>
5	<p>Charger le PCR Mix dans le carrousel à réactifs réfrigéré.</p>	<p>Sélectionner le bouton « Calibration » (Étalonnage) dans l'écran « Home » (Accueil)</p>	<p>Sélectionner le bouton « Controls » (Contrôles) dans l'écran « Home » (Accueil)</p>

	A. Session d'analyse d'échantillons (Extract + PCR [Extraction + PCR])	B. Session d'analyse d'étalonnage (PCR Only [PCR seulement])	C. Session d'analyse du Contrôle positif et du Contrôle négatif (PCR Only [PCR seulement])
6	Réserver l'ouverture de la porte de la zone de l'échantillonneur automatique et charger les échantillons et les tubes IC MAXI.	Sélectionner dans la page « Calibration » (Étalonnage) le tube de Q-PCR Standard chargé à l'étape 2, puis appuyer sur « Order » (Commander).	Sélectionner dans la page « Control » (Contrôle) le Positive Control et Negative Control chargé à l'étape 2, puis appuyer sur « Order » (Commander).
7	Fermer la porte de l'échantillonneur automatique pour lancer la session d'analyse.		

NOTE!

À la fin de la session d'analyse, le **PCRMix** peut être retiré de l'instrument, bouché et stocké à -20 °C ou à une température plus basse, ou il peut être conservé à bord dans le carrousel à réactifs pendant 7 heures maximum.

Dès l'obtention d'un résultat, l'instrument **MyGenius PRO** permet aux utilisateurs de visualiser, d'approuver et de stocker les résultats, ainsi que d'enregistrer le rapport final.

NOTE!

À la fin de la session d'analyse, les étalons **Q - PCR Standard** restants peuvent être retirés de l'instrument, bouchés et conservés à -20 °C ou à une température plus basse. Éviter de renverser les étalons Q - PCR Standard.

NOTE!

Le **Q-PCR Standard** peut être utilisé pour 4 étalonnages en les laissant à bord de l'instrument pendant un maximum de 2 heures pour chaque étalonnage.

NOTE!

À la fin de la session d'analyse, le **Positive Control** restant peut être retiré de l'instrument, bouché et conservé à -20 °C ou à une température plus basse. Éviter de renverser le **Positive Control**. Le **Negative Control** restant doit être jeté.

NOTE!

Le **Positive Control** peut être utilisé pour 4 étalonnages en les laissant à bord de l'instrument pendant un maximum de 3 heures pour chaque étalonnage.

NOTE!

Si nécessaire ou lorsque l'instrument l'exige, retirer du tiroir de l'instrument la **PCR Cassette** et les autres consommables qui doivent être éliminés conformément à toutes les réglementations gouvernementales et environnementales. Éviter de renverser les produits de la réaction.

NOTE!

MyGenius PRO peut être connecté au « Laboratory Information System » (système de gestion des informations de laboratoire - LIS) qui permet de télécharger les informations relatives à la session d'analyse. Se reporter au manuel de l'instrument pour plus de détails.

ÉTAPE 3 - Examen et approbation des résultats

L'instrument **MyGenius PRO** surveille les signaux de fluorescence de la cible et du Contrôle interne pour chaque réaction et applique automatiquement les paramètres du protocole de test (Assay Protocol) pour générer des courbes de PCR qui sont ensuite interprétées en résultats.

Au terme de l'analyse de chaque échantillon, les résultats peuvent être consultés dans l'écran « Résultats », qui affiche les résultats et les informations relatives aux échantillons. À partir de cet écran, il est possible d'approuver les résultats ou d'enregistrer les rapports. Voir le manuel de l'instrument pour plus de détails.

MyGenius PRO génère les résultats à l'aide du **EBV ELITE MGB Kit** en exécutant la procédure suivante :

1. Validation de la courbe d'étalonnage,
2. Validation des résultats du Contrôle positif et du Contrôle négatif,
3. validation des résultats des échantillons,
4. rapport des résultats de l'échantillon.

Validation de la courbe d'étalonnage

Le logiciel **MyGenius PRO Software** interprète les résultats de la PCR pour la cible des réactions des calibrateurs avec les paramètres du protocole de test (Assay Protocol) **EBV ELITE_My_STD**. Les valeurs Ct versus la concentration génèrent la courbe d'étalonnage.

Les courbes d'étalonnage, spécifiques au lot de réactifs de PCR, sont enregistrées dans la base de données (Calibrations [Étalonnages]). Elles peuvent être visualisées et approuvées par l'utilisateur, en sélectionnant l'étalonnage d'intérêt et la section « View chart » (Afficher graphique).

La courbe d'étalonnage expire **au bout de 60 jours**.

NOTE!

si la courbe d'étalonnage ne répond pas aux critères d'acceptation, le message « Error » (Erreur) s'affiche dans l'écran « Calibrations » (Étalonnages). Dans ce cas, les résultats ne peuvent pas être approuvés et les réactions d'amplification des calibrateurs doivent être répétées. De plus, si des échantillons ont été inclus dans la session d'analyse, ils ne sont pas quantifiés : dans ce cas, après réitération de l'étalonnage, tous les résultats doivent être interprétés et approuvés (voir la section dédiée aux résultats des échantillons).

Validation des résultats du Contrôle positif et du Contrôle négatif d'amplification

Le logiciel **MyGenius PRO Software** interprète les résultats de la PCR pour la cible du Contrôle positif et le Contrôle interne (canal IC), et pour la cible des réactions du Contrôle négatif, avec les paramètres des protocoles de test (Assay Protocols) **EBV ELITE_My_PC** et **EBV ELITE_My_NC**. Les valeurs Ct résultantes sont converties en concentration et utilisées pour vérifier le système (lots de réactifs et instrument).

Les résultats du Contrôle positif et du Contrôle négatif, spécifiques au lot de réactifs de PCR, sont enregistrés dans la base de données (Controls [Contrôles]). Ils peuvent être visualisés et approuvés par l'utilisateur, en sélectionnant le contrôle d'intérêt et la section « View chart » (Afficher graphique).

Les résultats du Contrôle positif et du Contrôle négatif expirent **au bout de 15 jours**.

Le logiciel **MyGenius PRO Software** traite les résultats du Contrôle positif et du Contrôle négatif et génère des Control Charts (Graphiques de contrôle). Les résultats sont analysés par le logiciel pour s'assurer que les performances du système sont conformes aux critères d'acceptation, indiqués dans les tracés des graphiques de contrôle. Se reporter au manuel de l'instrument pour plus de détails.

NOTE!

si les résultats du Contrôle positif ou du Contrôle négatif ne satisfont pas les critères d'acceptation, le message « Error » (Erreur) s'affiche sur l'écran « Controls » (Contrôles). Dans ce cas, les résultats ne peuvent pas être approuvés et les analyses du Contrôle Positif ou du Contrôle Négatif doivent être répétées.

NOTE!

si le résultat du Contrôle positif ou du Contrôle négatif n'est pas valide et que des échantillons ont été inclus dans la même session d'analyse, les échantillons ne peuvent pas être approuvés. Dans ce cas, après réitération de l'analyse des contrôles, tous les résultats doivent être interprétés et approuvés (voir la section dédiée aux résultats des échantillons).

Validation des résultats de l'échantillon

Le logiciel **MyGenius PRO Software** interprète les résultats de la PCR pour la cible (canal **EBV**) et le Contrôle interne (canal **IC**) avec les paramètres des protocoles de test (Assay Protocols) **EBV ELITE_My_WB_IU_200_100** et **EBV ELITE_My_WB_cmL_200_100**. Les valeurs Ct des cibles résultantes sont converties en concentration.

Les résultats sont présentés dans la section « Results » (Résultats).

Les résultats de l'échantillon peuvent être approuvés lorsque les trois conditions du tableau ci-dessous sont remplies.

1) Courbe d'étalonnage	Statut
EBV Q-PCR Standard	APPROUVÉ
2) Contrôle positif	Statut
EBV Positive Control	APPROUVÉ
3) Contrôle négatif	Statut
EBV Negative Control	APPROUVÉ

Les résultats des échantillons sont automatiquement interprétés par le logiciel **MyGenius PRO Software** en utilisant des paramètres de protocole de test (Assay Protocol), si les résultats de l'étalonnage et des contrôles correspondants sont approuvés. En l'absence d'étalonnages et de contrôles valides et approuvés lors de l'obtention de résultats d'échantillons, ces dits échantillons ne peuvent pas être interprétés et approuvés : dans ce cas, les étalonnages et les contrôles doivent impérativement être approuvés, puis chaque échantillon doit être interprété dans la section « sample list » (liste des échantillons) et approuvés dans la section « Results » (Résultats) en utilisant les boutons dédiés.

Les messages des résultats possibles d'un échantillon sont répertoriés dans le tableau ci-dessous.

Pour chaque échantillon, le système rapporte une combinaison des messages suivants spécifiant si les ADN de l'agent pathogène sont détectés ou non détectés.

Résultat de l'analyse de l'échantillon	Interprétation
EBV:DNA DETECTED, QUANTITY EQUAL TO XXXcopies/mL OR IU/mL (EBV:ADN DÉTECTÉ, QUANTITÉ ÉGALE À XXX)	L'ADN de l'EBV a été détecté dans l'échantillon dans la plage de mesure du test ; sa concentration est celle affichée.
EBV:DNA DETECTED, QUANTITY BELOW LLoQcopies/mL OR IU/mL (EBV:ADN DÉTECTÉ, QUANTITÉ INFÉRIEURE À LLoQ)	L'ADN de l'EBV a été détecté dans l'échantillon ; sa concentration est inférieure à la limite inférieure de quantification de l'analyse.
EBV:DNA DETECTED, QUANTITY BEYOND ULoQ copies/mL OR IU/mL (EBV:ADN DÉTECTÉ, QUANTITÉ SUPÉRIEURE À ULoQ)	L'ADN de l'EBV a été détecté dans l'échantillon ; sa concentration est supérieure à la limite supérieure de quantification de l'analyse.
EBV:DNA NOT DETECTED OR BELOW LoDcopies/mL OR IU/mL (EBV:ADN NON DÉTECTÉ OU INFÉRIEUR À LoD)	L'ADN de l'EBV n'a pas été détecté dans l'échantillon. L'échantillon est négatif pour l'ADN du EBV ou sa concentration est inférieure à la limite de détection de l'analyse.
INVALID-CHANGE REAGENTS (NON VALIDE-CHANGER LES RÉACTIFS).	Résultat d'analyse non valide en raison d'un échec du Contrôle Interne (en raison, par exemple, d'une extraction incorrecte ou d'un transfert d'inhibiteurs). Le test doit être répété.

Échantillons rapportés comme « INVALID - CHANGE REAGENTS » (NON VALIDE - CHANGER LES RÉACTIFS) : dans ce cas, l'ADN du Contrôle interne n'a pas été efficacement détecté, ce qui peut être dû à des problèmes lors des étapes de prélèvement de l'échantillon, d'extraction ou de PCR (par ex. prélèvement incorrect de l'échantillon, dégradation ou perte d'ADN pendant l'extraction ou inhibiteurs dans l'éluat) pouvant produire des résultats incorrects. Dans ce cas, l'échantillon doit être testé à nouveau, en commençant par l'extraction d'un nouvel échantillon.

Les échantillons rapportés comme « EBV: DNA NOT DETECTED OR BELOW "LOD" COPIES/ML OR IU/ML » (EBV:ADN NON DÉTECTÉ OU INFÉRIEUR À « LOD » COPIES/ML OU UI/ML) sont appropriés pour l'analyse mais l'EBV n'a pas été détecté. Dans ce cas, l'échantillon peut soit être négatif pour l'ADN de l'EBV, soit contenir de l'ADN de l'EBV à une concentration inférieure à la limite de détection de l'analyse (voir la section [12 12. CARACTÉRISTIQUES DE PERFORMANCE AVEC page 34](#)).

Les échantillons positifs pour l'ADN de l'EBV à une concentration inférieure à la limite de détection (et à la limite inférieure de quantification) de l'analyse, s'il y a détection, sont rapportés comme « EBV: DNA DETECTED, QUANTITY BELOW "LLOQ" COPIES/ML OR IU/ML » (EBV: ADN DÉTECTÉ, QUANTITÉ INFÉRIEURE À « LLOQ » COPIES/ML OU UI/ML) (voir la section [12 12. CARACTÉRISTIQUES DE PERFORMANCE AVEC page 34](#)).

Les échantillons positifs pour l'ADN de l'EBV dans la plage de mesure linéaire sont détectés et rapportés comme « EBV: DNA DETECTED, QUANTITY EQUAL TO XXX COPIES/ML OR IU/ML » (EBV: ADN DÉTECTÉ, QUANTITÉ ÉGALE À « XXX » COPIES/ML OU UI/ML) (voir la section [12 12. CARACTÉRISTIQUES DE PERFORMANCE AVEC page 34](#)).

Les échantillons positifs pour l'ADN de l'EBV qui sont au-dessus de la limite supérieure de quantification sont rapportés comme « EBV:DNA DETECTED, QUANTITY BEYOND "ULOQ" COPIES/ML OR IU/ML » (EBV:ADN DÉTECTÉ, QUANTITÉ SUPÉRIEURE À « ULOQ » COPIES/ML OU UI/ML) (voir la section [12 12. CARACTÉRISTIQUES DE PERFORMANCE AVEC page 34](#)), et ils ne sont pas appropriés pour une quantification. Si nécessaire, l'échantillon peut être dilué avant l'extraction et être à nouveau testé pour générer des résultats entrant dans la plage de mesure linéaire de l'analyse.

NOTE!

les résultats obtenus avec ce test doivent être interprétés en association avec l'ensemble des observations cliniques pertinentes et des résultats du laboratoire.

Les résultats de l'échantillon sont stockés dans la base de données et, s'ils sont valides, peuvent être approuvés si l'utilisateur les sélectionne et les approuve dans la section « Results » (Résultats). Il est possible, à partir de la fenêtre « Results » (Résultats), d'imprimer et d'enregistrer les résultats des échantillons sous la forme d'un « Summary Report » (Rapport résumé) et d'un « Details Report » (Rapport détaillé), en sélectionnant les échantillons d'intérêt et en appuyant sur le bouton dédié.

Rapport des résultats des échantillons

Les résultats des échantillons sont stockés dans la base de données et les rapports peuvent être exportés sous forme de « Summary Report » (Rapport résumé) et de « Details Report » (Rapport détaillé).

Le « Details Report » (Rapport détaillé) présente les détails des résultats pour chaque échantillon sélectionné (SID).

Le « Summary Report » (Rapport résumé) présente les résultats d'interprétation pour tous les échantillons sélectionnés (SID).

Le « Details Report » (Rapport détaillé) et le « Summary Report » (Rapport résumé) peuvent être imprimés et signés par le personnel agréé.

12 CARACTÉRISTIQUES DE PERFORMANCE AVEC ELITE InGenius, ELITE BeGenius et MyGenius PRO

12.1 Limite de détection (LoD)

La limite de détection (LoD) du test en association avec des matrices de sang total prélevé sur EDTA, plasma prélevé sur EDTA et LCR a été déterminée sur les instruments **ELITE InGenius** ou **ELITE BeGenius**, en testant un panel de matrices négatives pour l'EBV dopées avec un matériel de référence de l'EBV (1^{er} étalon international de l'OMS pour les techniques d'amplification des acides nucléiques du virus d'Epstein-Barr (EBV), code NIBSC 09/260, Royaume-Uni). Une analyse de régression des probits a été réalisée sur les résultats, et la LoD a été estimée comme la concentration correspondant à une probabilité de résultat positif de 95 %.

Les résultats pour toutes les matrices sont présentés dans les tableaux suivants.

Tableau 9 Limite de détection (UI/ml)

Volume d'échantillon	Matrice	LoD	Intervalle de confiance à 95 %	
			limite inférieure	limite supérieure
200 µL	Sang total prélevé sur EDTA	104 UI/mL	75 UI/mL	175 UI/mL
	Plasma prélevé sur EDTA	124 UI/mL	77 UI/mL	290 UI/mL
	LCR	176 UI/mL	112 UI/mL	346 UI/mL
1000 µL	Plasma prélevé sur EDTA	18 UI/mL	13 UI/mL	28 UI/mL

La sensibilité analytique, exprimée en copies/mL pour chaque matrice, est calculée en appliquant le facteur de conversion spécifique indiqué au paragraphe [12.11 Facteur de conversion en unités internationales page 43](#)

La sensibilité analytique, en copies/mL, est indiquée ci-dessous.

Tableau 10 Limite de détection (copies/mL)

Volume d'échantillon	Matrice	LoD	Intervalle de confiance à 95 %	
			limite inférieure	limite supérieure
200 µL	Sang total prélevé sur EDTA	36 copies/ml	26 copies/ml	60 copies/ml
	Plasma prélevé sur EDTA	65 copies/ml	41 copies/ml	153 copies/ml
	LCR	80 copies/ml	51 copies/ml	157 copies/ml
1000 µL	Plasma prélevé sur EDTA	11 copies/ml	8 copies/ml	17 copies/ml

Volume d'échantillon de 200 µL : la valeur de LoD calculée a été vérifiée pour chaque matrice sur les ELITE InGenius et ELITE BeGenius en testant un pool de chaque matrice dopée avec un matériel de référence certifié du EBV à la concentration revendiquée.

Les résultats obtenus ont confirmé la concentration revendiquée pour la cible du EBV ELITE MGB Kit sur les ELITE InGenius et ELITE BeGenius pour chaque matrice.

Volume d'échantillon de 1000 µL : la valeur de LoD calculée a été vérifiée pour la matrice de plasma sur le ELITE InGenius en testant un pool de matrices dopées avec un matériel de référence certifié du EBV à la concentration revendiquée. Les résultats obtenus ont confirmé la concentration revendiquée pour la cible du EBV ELITE MGB Kit sur le ELITE InGenius.

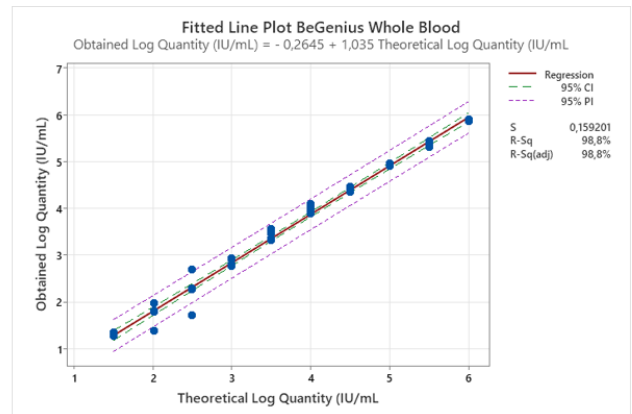
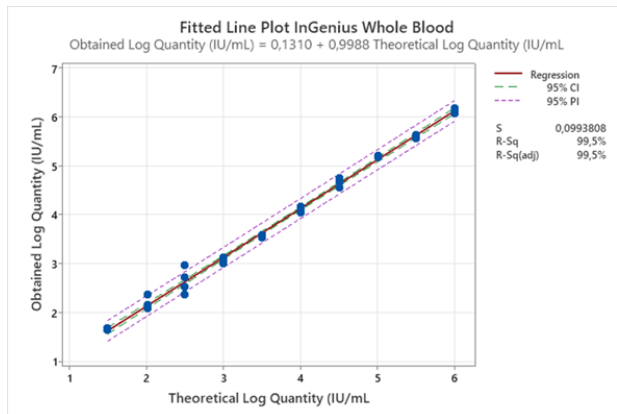
La valeur LoD calculée pour ELITE InGenius et la matrice de sang total est également valide pour MyGenius PRO.

12.2 Plage de mesure linéaire et limites de quantification

La plage de mesure linéaire du test a été déterminée en association avec les **ELITe InGenius** et **ELITe BeGenius** en utilisant un panel de matériel de référence de l'EBV (Zeptomatrix en association avec le plasma prélevé sur EDTA et 1^{er} étalon international de l'OMS pour le virus d'Epstein-Barr (EBV) en association avec le sang total prélevé sur EDTA et le LCR) dans une matrice négative pour l'ADN de l'EBV.

Les résultats de chaque matrice sont présentés aux paragraphes suivants.

Sang total :



La plage de mesure linéaire, exprimée en copies/mL, est calculée en appliquant le facteur de conversion spécifique indiqué au paragraphe [12.11 Facteur de conversion en unités internationales page 43](#)

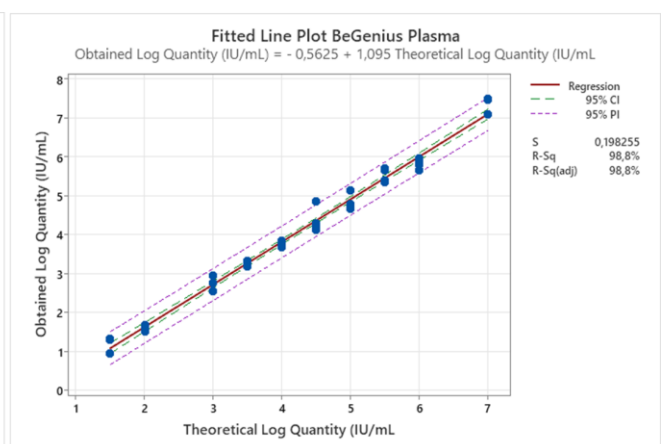
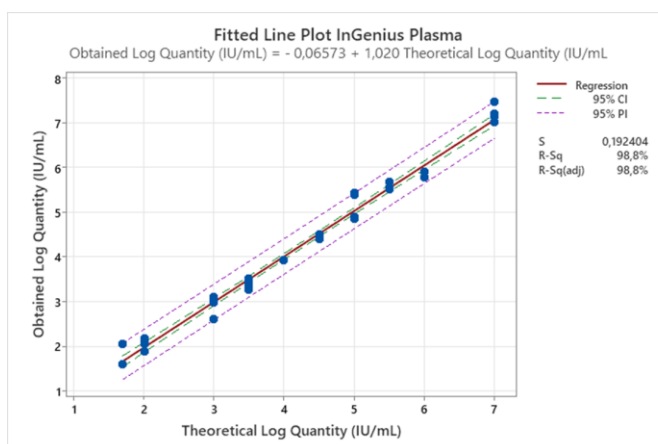
Les résultats finaux sont résumés dans le tableau suivant.

Tableau 11 Plage de mesure linéaire pour des échantillons de sang total avec les **ELITe InGenius** et **ELITe BeGenius**

Unité	Limite inférieure	Limite supérieure
UI/mL	104	1 000 001
copies/mL	36	344 828

La plage de mesure linéaire calculée pour ELITe InGenius et la matrice de sang total est également valide pour MyGenius PRO.

Plasma :



La plage de mesure linéaire, exprimée en copies/mL pour le plasma (volume d'échantillon de 200 µL), est calculée en appliquant le facteur de conversion spécifique indiqué au paragraphe [12.11 Facteur de conversion en unités internationales page 43](#)

Les résultats finaux sont résumés dans le tableau suivant.

Tableau 12 Plage de mesure linéaire pour les échantillons de plasma (200 µL) avec les ELITE InGenius et ELITE BeGenius

Unité	Limite inférieure	Limite supérieure
UI/mL	124	10 000 000
copies/mL	65	5 263 158

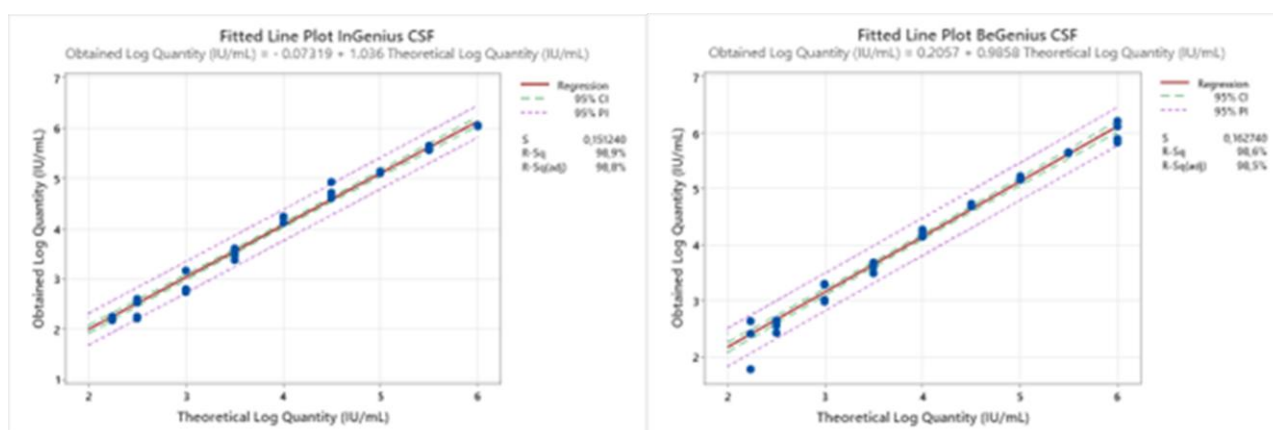
La plage de mesure linéaire, exprimée en copies/mL pour le plasma (volume d'échantillon de 1000 µL), est calculée en appliquant le facteur de conversion spécifique indiqué au paragraphe 14.9 Conversion en unités internationales page 55.

Les résultats finaux sont résumés dans le tableau suivant :

Tableau 13 Plage de mesure linéaire pour les échantillons de plasma (1000 µL) avec le ELITE InGenius

Unité	Limite inférieure	Limite supérieure
UI/mL	99	1000000
copies/mL	62	625000

LCR :



La plage de mesure linéaire, exprimée en copies/mL pour le LCR, est calculée en appliquant le facteur de conversion spécifique indiqué au paragraphe 12.11 12.10 Facteur de conversion en unités internationales, page 34 page 43

Les résultats finaux sont résumés dans le tableau suivant.

Tableau 14 Plage de mesure linéaire pour les échantillons de LCR (200 µL) avec les ELITE InGenius et ELITE BeGenius

Unité	Limite inférieure	Limite supérieure
UI/mL	176	1000000
copies/mL	80	454545

12.3 Incertitude de la courbe d'étalonnage

La valeur d'incertitude de la courbe d'étalonnage a été calculée en combinant les erreurs aléatoires (EC) de toutes les quantifications de niveau et en multipliant le résultat par le facteur de couverture $k = 2$ (incertitude combinée élargie). Celle-ci est de 0,2949 Log copies/réaction.

Tableau 15

Niveaux de la courbe d'étalonnage	Théorique	Log UI/mL	EC	Incertitude combinée élargie
	Log copies/réaction	Log copies/réaction		
EBV Q - PCR Standard 10 ⁵	5,0000	5,0032	0,0636	0,2949
EBV Q - PCR Standard 10 ⁴	4,0000	3,9860	0,0739	
EBV Q - PCR Standard 10 ³	3,0000	3,0184	0,0654	
EBV Q - PCR Standard 10 ²	2,0000	1,9924	0,0892	

12.4 Inclusivité : efficacité de détection et de quantification de différents génotypes

L'inclusivité de l'analyse, en tant qu'efficacité de détection de différents génotypes de l'EBV, a été évaluée par une analyse *in silico* des séquences disponibles dans les bases de données de nucléotides. L'analyse a montré une conservation des séquences et une absence de mutations significatives. En conséquence, on s'attend à ce que les différentes souches ou isolats soient efficacement détectés.

12.5 Marqueurs potentiellement interférents : réactivité croisée

La réactivité croisée potentielle d'organismes non souhaitables qui peuvent être présents dans des échantillons cliniques a été évaluée par une analyse *in silico*. L'analyse a montré une absence d'homologie significative avec d'autres organismes non souhaitables (virus, bactéries, protozoaires et champignons). On ne s'attend donc à aucune réactivité croisée.

L'absence de réactivité croisée avec des organismes potentiellement interférents a également été vérifiée par l'analyse d'un panel d'organismes non souhaitables (ATCC, Zeptomatrix) à un titre élevé.

Les résultats sont présentés dans le tableau suivant.

Tableau 16 Organisme potentiellement interférent

Échantillon	Pos./rép.	Résultat
CMV	0/5	Aucune réactivité croisée
HHV6	0/5	Aucune réactivité croisée
HHV7	0/5	Aucune réactivité croisée
HHV8	0/5	Aucune réactivité croisée
HSV1	0/5	Aucune réactivité croisée
HSV2	0/5	Aucune réactivité croisée
VZV	0/5	Aucune réactivité croisée

Tous les marqueurs potentiellement interférents testés n'ont montré aucune réactivité croisée pour l'amplification de la cible EBV à l'aide du EBV ELITe MGB Kit.

12.6 Marqueurs potentiellement interférents : inhibition

L'inhibition potentielle du test exercée par des organismes non souhaitables qui peuvent être présents dans des échantillons cliniques a été évaluée par l'analyse d'un panel d'organismes non souhaitables dans des échantillons positifs pour l'EBV, provenant de différents fournisseurs (ATCC, Zeptomatrix).

Les résultats sont présentés dans le tableau suivant.

Tableau 17 Organisme potentiellement interférent

Échantillon	Pos./rép.	Résultat
CMV	5/5	Aucune interférence
HHV6	5/5	Aucune interférence
HHV7	5/5	Aucune interférence
HHV8	5/5	Aucune interférence
HSV1	5/5	Aucune interférence
HSV2	5/5	Aucune interférence
VZV	5/5	Aucune interférence

Tous les organismes potentiellement interférents testés n'ont montré aucune interférence avec la détection et de la quantification de la cible EBV à l'aide du EBV ELITe MGB Kit.

12.7 Substances potentiellement interférentes : réactivité croisée

La réactivité croisée exercée par des substances potentiellement interférentes (endogènes et exogènes) qui pourraient être observées dans des échantillons cliniques a été évaluée pour le test par l'analyse d'un panel de substances à une concentration pertinente.

Les résultats sont présentés dans le tableau suivant.

Tableau 18 Sang total

Échantillons	EBV Pos./Rép.	Résultat
Bilirubine	0/3	Aucune réactivité croisée
EDTA	0/3	Aucune réactivité croisée
Ganciclovir	0/3	Aucune réactivité croisée
Azithromycine	0/3	Aucune réactivité croisée
Ribavirine	0/3	Aucune réactivité croisée
Sulfate d'abacavir	0/3	Aucune réactivité croisée
Cidofovir	0/3	Aucune réactivité croisée
Cyclosporine A	0/3	Aucune réactivité croisée
Héparine	0/3	Échantillons non valides
Vancomycine	0/5	Aucune réactivité croisée
Ciprofloxacine	0/5	Aucune réactivité croisée
Céfpodoxime	0/5	Aucune réactivité croisée

Le test a montré que la plupart des substances n'exercent aucune réaction croisée avec la détection et la quantification de la cible EBV à l'aide du EBV ELITe MGB Kit. Il a été confirmé que l'héparine est capable d'inhiber l'amplification de l'EBV et du Contrôle interne.

Tableau 19 Plasma

Échantillons	EBV Pos./Rép.	Résultat
Bilirubine	0/5	Aucune réactivité croisée
EDTA	0/5	Aucune réactivité croisée
Ganciclovir	0/5	Aucune réactivité croisée
Azithromycine	0/5	Aucune réactivité croisée
Ribavirine	0/5	Aucune réactivité croisée
Sulfate d'abacavir	0/5	Aucune réactivité croisée
Cidofovir	0/5	Aucune réactivité croisée
Cyclosporine A	0/5	Aucune réactivité croisée
Héparine	0/5	Échantillons non valides
Vancomycine	0/5	Aucune réactivité croisée
Ciprofloxacine	0/5	Aucune réactivité croisée
Céfpodoxime	0/5	Aucune réactivité croisée

Le test a montré que la plupart des substances n'exercent aucune réaction croisée avec la détection et la quantification de la cible EBV à l'aide du EBV ELITe MGB Kit. Il a été confirmé que l'héparine est capable d'inhiber l'amplification de l'EBV et du Contrôle interne.

12.8 Substances potentiellement interférentes : inhibition

L'inhibition potentielle du test exercée par des substances interférentes (endogènes et exogènes) qui pourraient être observées dans des échantillons cliniques a été évaluée pour le test par l'analyse d'un panel de substances à une concentration pertinente dans des échantillons positifs pour le EBV.

Les résultats de chaque matrice sont présentés aux paragraphes suivants.

Tableau 20 Sang total

Échantillons	EBV Pos./Rép.	Résultat
Bilirubine	3/3	Aucune interférence
EDTA	3/3	Aucune interférence
Ganciclovir	3/3	Aucune interférence
Azithromycine	3/3	Aucune interférence
Ribavirine	3/3	Aucune interférence
Sulfate d'abacavir	3/3	Aucune interférence
Cidofovir	3/3	Aucune interférence
Cyclosporine A	3/3	Aucune interférence
Héparine	3/3	Aucune interférence
Vancomycine	5/5	Aucune interférence
Ciprofloxacine	5/5	Aucune interférence
Céfpodoxime	5/5	Aucune interférence

Le test a montré que toutes les substances n'exercent aucune interférence avec la détection et la quantification de la cible EBV à l'aide du EBV ELITe MGB Kit.

Tableau 21 Plasma

Échantillon	EBV Pos./Rép.	Résultat
Bilirubine	5/5	Aucune interférence
EDTA	5/5	Aucune interférence
Ganciclovir	5/5	Aucune interférence
Azithromycine	5/5	Aucune interférence
Ribavirine	5/5	Aucune interférence
Sulfate d'abacavir	5/5	Aucune interférence
Cidofovir	5/5	Aucune interférence
Cyclosporine A	5/5	Aucune interférence
Héparine	0/5 échantillons non valides	Interférence
Vancomycine	5/5	Aucune interférence
Ciprofloxacine	5/5	Aucune interférence
Céfpodoxime	5/5	Aucune interférence

Le test a montré que toutes les substances, à l'exception de l'héparine, n'entraînent aucune interférence avec la détection et la quantification de la cible EBV à l'aide du EBV ELITe MGB Kit.

Tableau 22 LCR

Échantillon	EBV Pos./Rép.	Résultat
Glucose	5/5	Aucune interférence
Lactate	5/5	Aucune interférence
Albumine	5/5	Aucune interférence
Immunoglobuline	5/5	Aucune interférence
Hémoglobine	5/5	Aucune interférence
Globules blancs	5/5	Aucune interférence
Sang total	5/5	Aucune interférence
Éthanol	5/5	Aucune interférence
Céfpodoxime	5/5	Aucune interférence
Ampicilline	5/5	Aucune interférence
Azithromycine	5/5	Aucune interférence
Vancomycine	5/5	Aucune interférence
Gentamicine	5/5	Aucune interférence
Méropénème	5/5	Aucune interférence
Ganciclovir	5/5	Aucune interférence

Tableau 22 LCR (continued)

Échantillon	EBV Pos./Rép.	Résultat
Acyclovir	5/5	Aucune interférence
Fluconazole	5/5	Aucune interférence
Cyclosporine	5/5	Aucune interférence

Le test a montré que toutes les substances n'exercent aucune interférence avec la détection et la quantification de la cible EBV à l'aide du EBV ELITe MGB Kit.

12.9 Répétabilité

La répétabilité intra-session et inter-sessions du test a été évaluée sur les ELITe InGenius et ELITe BeGenius par l'analyse d'un panel d'échantillons de sang total prélevé sur EDTA, incluant un échantillon négatif et deux échantillons dopés avec un matériel de référence certifié de l'EBV (1^{er} étalon international de l'OMS pour l'EBV, NIBSC).

Un exemple des résultats de la répétabilité intra-session (sur un seul jour) est présenté dans les tableaux ci-dessous.

Tableau 23 Répétabilité intra-session avec le ELITe InGenius

Échantillon	EBV ELITe MGB Kit				
	N	Ct moyen	EC	% CV	Concordance (%)
Négatif	8	-	-	-	100 %
3 x la LoD	8	35,68	0,57	1,60	100 %
10 x la LoD	8	34,22	0,24	0,70	100 %

Tableau 24 Répétabilité intra-session avec le ELITe BeGenius

Échantillon	EBV ELITe MGB Kit				
	N	Ct moyen	EC	% CV	Concordance (%)
Négatif	8	-	-	-	100 %
3 x la LoD	8	37,32	0,49	1,30	100 %
10 x la LoD	8	35,97	0,43	1,19	100 %

Un exemple des résultats de la répétabilité inter-sessions (sur deux jours) est présenté dans les tableaux ci-dessous.

Tableau 25 Répétabilité inter-sessions avec le ELITe BeGenius

Échantillon	EBV ELITe MGB Kit - Jours 1-2				
	N	Moyenne Ct EBV	EC Ct EBV	% CV Ct EBV	Concordance (%)
Négatif	14	-	-	-	100 %
3 x la LoD	16	37,29	0,67	1,79	100 %
10 x la LoD	16	35,82	0,67	1,86	100 %

Tableau 26 Répétabilité inter-sessions avec le ELITe InGenius

Échantillon	EBV ELITe MGB Kit - Jours 1-2				
	N	Moyenne Ct EBV	EC Ct EBV	% CV Ct EBV	Concordance (%)
Négatif	14	-	-	-	100 %
3 x la LoD	16	35,72	0,53	1,48	100 %
10 x la LoD	16	34,39	0,37	1,07	100 %

Dans le test de répétabilité, le EBV ELITe MGB Kit a détecté tous les échantillons comme attendu et a montré une variabilité maximale des valeurs Ct de la cible (en tant que % CV) de 5 %.

12.10 Reproductibilité

La reproductibilité du test a été évaluée sur les ELITe BeGenius et ELITe InGenius par l'analyse d'un panel d'échantillons de sang total prélevé sur EDTA, incluant un échantillon négatif et deux échantillons dopés avec un matériel de référence certifié de l'EBV (1^{er} étalon international de l'OMS, NIBSC).

Un résumé de la reproductibilité inter-instruments (sur deux instruments) est présenté dans les tableaux ci-dessous.

Tableau 27 Reproductibilité inter-instruments avec le ELITe InGenius

Échantillon	EBV ELITe MGB Kit				
	N	Ct moyen	EC	% CV	Concordance (%)
Négatif	8	-	-	-	100 %
3 x la LoD	8	35,78	0,44	1,24	100 %
10 x la LoD	8	30,38	0,36	1,17	100 %

Tableau 28 Reproductibilité inter-instruments avec le ELITe BeGenius

Échantillon	EBV ELITe MGB Kit				
	N	Ct moyen	EC	% CV	Concordance (%)
Négatif	7	-	-	-	100 %
3 x la LoD	8	36,79	0,86	2,32	100 %
10 x la LoD	8	35,15	0,65	1,84	100 %

Un résumé de la reproductibilité inter-lots (sur deux lots) est présenté dans les tableaux ci-dessous :

Tableau 29 Reproductibilité inter-lots avec le ELITe InGenius

Échantillon	EBV ELITe MGB Kit				
	N	Ct moyen	EC	% CV	Concordance (%)
Négatif	8	-	-	-	100 %
3 x la LoD	8	35,91	0,38	1,06	100 %
10 x la LoD	8	34,48	0,15	0,43	100 %

Tableau 30 Reproductibilité inter-lots avec le ELITE BeGenius

Échantillon	EBV ELITE MGB Kit				
	N	Ct moyen	EC	% CV	Concordance (%)
Négatif	7	-	-	-	100 %
3 x la LoD	8	37,45	0,65	1,72	100 %
10 x la LoD	8	35,57	0,42	1,18	100 %

Dans le test de reproductibilité, le EBV ELITE MGB Kit a détecté tous les échantillons comme attendu et a montré une variabilité maximale des valeurs Ct de la cible (en tant que % CV) de 5 %.

12.11 Facteur de conversion en unités internationales

Le facteur de conversion pour indiquer les résultats quantitatifs en unités internationales/mL à partir d'une valeur en copies/mL a été calculé, pour chaque matrice, en utilisant le matériel de référence certifié et étalonné « 1^{er} étalon international de l'OMS pour les techniques d'amplification des acides nucléiques du virus d'Epstein-Barr (EBV) » (NIBSC).

Les résultats de chaque matrice sont présentés dans le tableau suivant.

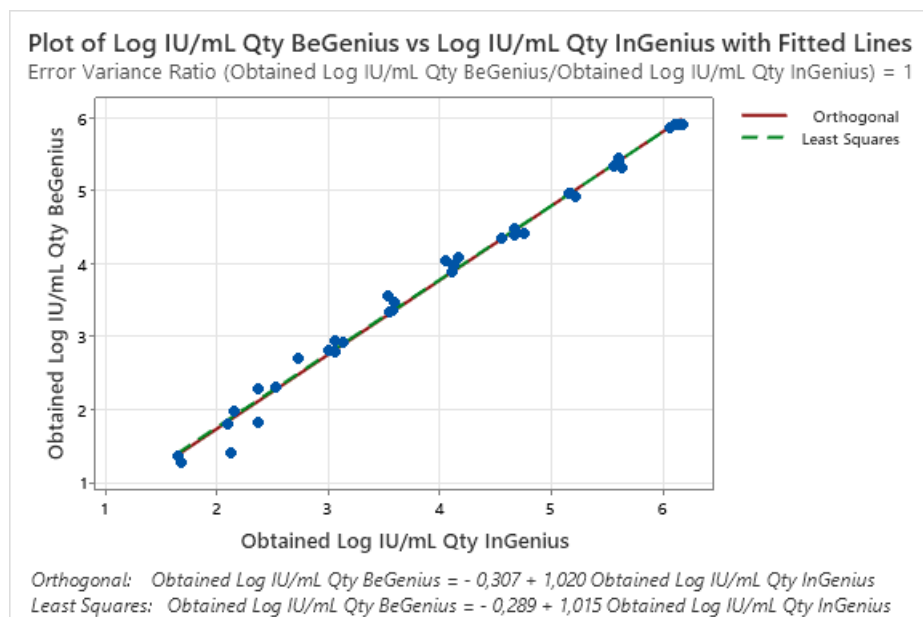
Tableau 31 Facteur de conversion en unités internationales

Volume d'échantillon	Matrice	Fc (UI/copies)
200 µL	sang total	2,9
	plasma	1,9
	LCR	2,2
1000 µL	plasma	1,6

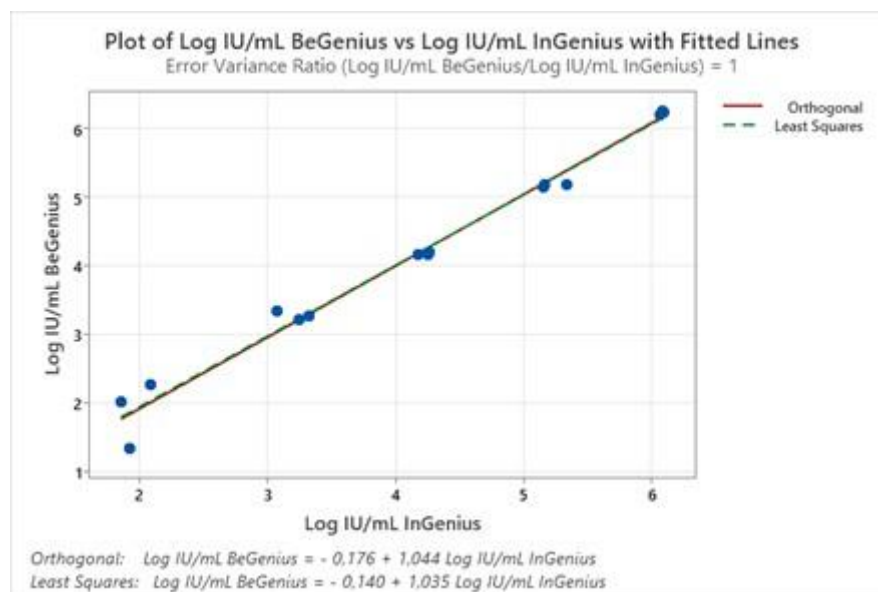
Le facteur de conversion en unités internationales calculé pour ELITE InGenius et la matrice de sang total est également valide pour MyGenius PRO.

(Volume d'échantillon de 200 µL) Le facteur de conversion pour indiquer les résultats quantitatifs en unités internationales/mL à partir d'une valeur en copies/mL a été vérifié sur les instruments **ELITE InGenius** et **ELITE BeGenius** en utilisant le matériel de référence certifié et étalonné (1^{er} étalon international de l'OMS, NIBSC). Les résultats obtenus ont été analysés par une régression orthogonale et linéaire afin de calculer la corrélation.

Les résultats de chaque matrice sont présentés aux paragraphes suivants.

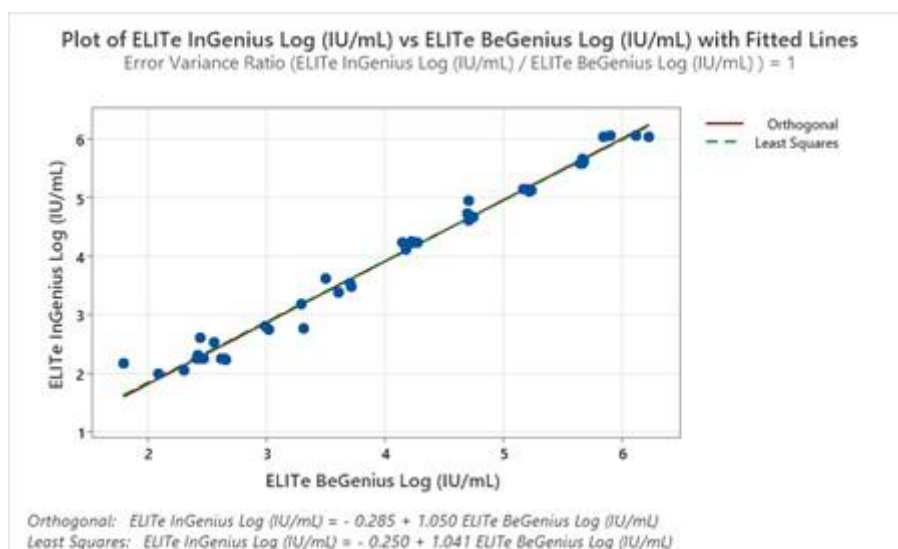
Sang total

L'analyse de régression orthogonale génère une ordonnée à l'origine de -0,307 (IC à 95 % : -0,4419 ; -0,1725) et une pente de 1,020 (IC à 95 % : 0,9879 - 1,0512). L'analyse de régression linéaire génère une valeur R² de 0,991.

Plasma :

L'analyse de régression orthogonale génère une ordonnée à l'origine de -0,176 (IC à 95 % : -0,496, 0,112) et une pente de 1,044 (IC à 95 % : 0,981 - 1,121). L'analyse de régression linéaire génère une valeur R² de 0,984.

LCR :



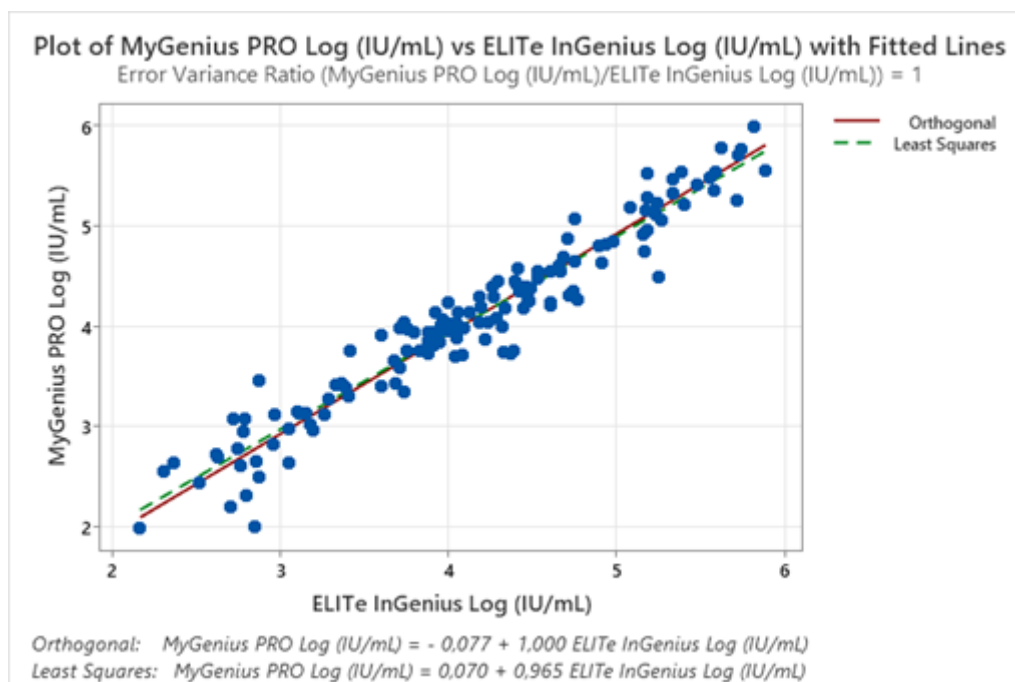
L'analyse de régression orthogonale a généré une ordonnée à l'origine de -0,285 (IC à 95 % : -0,4623 ; -0,1067) et une pente de 1,050 (IC à 95 % : 1,0076 ; 1,0925). L'analyse de régression linéaire générant une valeur R2 de 0,984.

12.12 MyGenius PRO : corrélation des méthodes

L'analyse de corrélation de différentes méthodes a été évaluée sur l'instrument MyGenius PRO par l'analyse d'échantillons de patients positifs pour l'EBV, dont la charge virale était comprise dans la plage de mesure de la méthode de référence (ELITe InGenius). Les résultats obtenus avec l'instrument MyGenius PRO et la méthode de référence (ELITe InGenius) ont été analysés par régression orthogonale et linéaire.

L'étude de corrélation a été réalisée dans un seul site, sur 136 échantillons cliniques de sang total prélevé sur EDTA ayant été certifiés positifs pour l'ADN de l'EBV ou dopés avec un matériel de référence, en utilisant l'instrument ELITe InGenius en tant que comparateur.

Les résultats sont résumés sur la figure suivante.



L'analyse de régression orthogonale générant une ordonnée à l'origine de -0,0767 (IC à 95 % : -0,2726 - 0,1190) et une pente de 1,000 (IC à 95 % : 0,9537 ; 1,0465). L'analyse de régression linéaire générant une valeur R2 de 0,930.

12.13 Spécificité diagnostique : confirmation des échantillons négatifs

La spécificité diagnostique du test, en tant que confirmation des échantillons négatifs, a été évaluée en association avec le **ELITE InGenius** ou **ELITE BeGenius**, en analysant des échantillons cliniques de sang total prélevé sur EDTA, plasma prélevé sur EDTA et LCR.

Avec un volume d'extraction de 200 µL, étant donné que les produits pour l'EBV ont montré des performances analytiques équivalentes sur les **ELITE BeGenius** et **ELITE InGenius**, les performances diagnostiques du test effectué sur les deux instruments sont également considérées comme équivalentes. En conséquence, la spécificité diagnostique du test obtenue en association avec le ELITE InGenius s'applique également au ELITE BeGenius et vice versa.

En revanche, avec un volume d'extraction de 1000 µL, les résultats présentés sont uniquement associés à l'instrument ELITE InGenius.

Étant donné que l'instrument **MyGenius PRO** a montré des performances analytiques équivalentes à celles de l'instrument ELITE InGenius en association avec la matrice sang total prélevé sur EDTA, les performances diagnostiques du test effectué sur les deux instruments avec la matrice de sang total prélevé sur EDTA sont également considérées comme équivalentes. En conséquence, la spécificité diagnostique du test obtenue en association avec le ELITE InGenius s'applique également au MyGenius PRO.

Les résultats sont résumés dans le tableau suivant.

Tableau 32 Spécificité diagnostique

Échantillons	Volume d'échantillon	N	Positif	Négatif	Spécificité diagnostique (%)
Sang total prélevé sur EDTA négatif pour l'ADN de l'EBV	200 µL	110	3	107	97,3
Plasma prélevé sur EDTA négatif pour l'ADN du EBV	200 µL	113	1	112	98,3
	1000 µL	62	2	60	
LCR négatif pour l'ADN du EBV	200 µL	77	0	77	100

La valeur seuil Ct de l'IC a été définie à 35 pour les échantillons de sang total prélevé sur EDTA lorsqu'ils ont été testés sur les instruments ELITE InGenius, ELITE BeGenius et MyGenius PRO.

La valeur seuil Ct de l'IC a été définie à 35 pour les échantillons de plasma prélevé sur EDTA et de LCR lorsqu'ils ont été testés sur les instruments ELITE InGenius et ELITE BeGenius.

12.14 Sensibilité diagnostique : confirmation des échantillons positifs

La sensibilité diagnostique du test, en tant que confirmation des échantillons cliniques positifs, a été évaluée en association avec le **ELITE InGenius** ou **ELITE BeGenius**, en analysant des échantillons cliniques de sang total prélevé sur EDTA, plasma prélevé sur EDTA et LCR positifs ou dopés.

Avec un volume d'extraction de 200 µL, étant donné que les produits pour l'EBV ont montré des performances analytiques équivalentes sur les **ELITE BeGenius** et **ELITE InGenius**, les performances diagnostiques du test effectué sur les deux instruments sont également considérées comme équivalentes. En conséquence, la sensibilité diagnostique du test obtenue en association avec le ELITE InGenius s'applique également au ELITE BeGenius et vice versa.

En revanche, avec un volume d'extraction de 1000 µL, les résultats présentés sont uniquement associés à l'instrument ELITE InGenius.

Étant donné que l'instrument MyGenius PRO a montré des performances analytiques équivalentes à celles de l'instrument ELITE InGenius en association avec la matrice sang total prélevé sur EDTA, les performances diagnostiques du test effectué sur les deux instruments avec la matrice de sang total prélevé sur EDTA sont également considérées comme équivalentes. En conséquence, la sensibilité diagnostique du test obtenue en association avec le ELITE InGenius s'applique également au MyGenius PRO.

Les résultats sont résumés dans le tableau suivant.

Tableau 33 Sensibilité diagnostique

Échantillons	Volume d'échantillon	N	Positif	Négatif	Sensibilité diagnostique (%)
Sang total prélevé sur EDTA positif pour l'ADN de l'EBV	200 µL	133	131	2	98,5
Plasma prélevé sur EDTA positif pour l'ADN de l'EBV	200 µL	12	12	0	98,9
Plasma prélevé sur EDTA dopé avec l'ADN de l'EBV	200 µL	46	46	0	
	1000 µL	30	29	1	
LCR positif pour l'ADN de l'EBV	200 µL	4	3	1	98,8
LCR dopé avec de l'ADN de l'EBV		80	80	0	

NOTE!

Les données complètes et les résultats des tests effectués pour évaluer les caractéristiques de performance du produit avec les matrices et les instruments sont présentés dans la Fiche technique du produit « EBV ELITE MGB® Kit », FTP020PLD.

13 ÉCHANTILLONS ET CONTRÔLES pour l'instrument ABI 7500 Fast Dx Real-Time PCR Instrument

13.1 Échantillons

Les échantillons et les méthodes d'extraction des acides nucléiques ci-dessous ont été validés avec le **EBV ELITE MGB Kit** sur l'instrument ABI 7500 Fast Dx Real-Time PCR Instrument.

Tableau 34

Type d'échantillon	Kit/Méthode	Protocole	Volume initial (µL)	Volume d'élution (µL)	Volume minimum du tube primaire (µL)	Instructions spéciales
Sang total	ELITE GALAXY	xNA Extraction (Universal)	300	200	400-650	Ajouter 10 µL/ échantillon de CPE à la solution IC + véhicule

13.2 Substances interférentes

L'ADN extrait de l'échantillon ne doit pas contenir d'héparine, d'hémoglobine, de dextrans, de Ficoll®, d'éthanol ou de 2-propanol afin de prévenir les problèmes d'inhibition et la possibilité de génération fréquente de résultats non valides.

La présence d'une grande quantité d'ADN génomique humain dans l'ADN extrait de l'échantillon peut inhiber la réaction d'amplification.

Il n'existe actuellement aucune donnée disponible en ce qui concerne l'inhibition provoquée par des médicaments antiviraux, antibiotiques, de chimiothérapie ou immunosuppresseurs.

Ne pas utiliser d'échantillons prélevés sur héparine, qui est un inhibiteur connu de la transcription inverse et de la PCR.

13.3 Contrôles d'amplification

Il est indispensable de valider chaque session d'amplification avec une réaction de Negative Control et une réaction de Positive Control.

Pour le Negative Control, utiliser de l'eau de qualité biologie moléculaire (non incluse dans ce kit) pour l'ajouter à la réaction à la place de l'ADN extrait de l'échantillon.

Pour le Positive Control, utiliser le produit **EBV - ELITePositive Control** ou le produit **EBV - ELITe Standard**.

13.4 Contrôles de qualité

Il est recommandé de vérifier la procédure d'extraction et de PCR. Il est possible d'utiliser des échantillons archivés ou du matériel de référence certifié. Les contrôles externes doivent être utilisés conformément aux exigences des organismes d'accréditation locaux, régionaux et fédéraux, selon le cas.

14 PROCÉDURE AVEC L'INSTRUMENT ABI 7500 Fast Dx Real-Time PCR Instrument

14.1 Paramétrage de la session d'amplification en temps réel

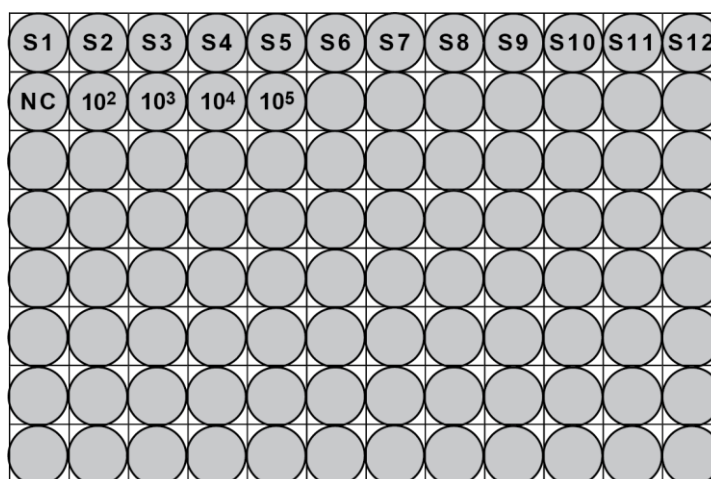
Avant de commencer la session d'analyse, se reporter à la documentation de l'instrument pour :

- mettre l'instrument en marche, puis l'ordinateur, ouvrir le logiciel dédié et une session de « absolute quantification » (quantification absolue) et choisir le « Run mode: Fast 7500 » (Mode d'exécution : Fast 7500) ;
- paramétrer (à l'aide du « Detector Manager » [Gestionnaire de détecteur]) : le « detector » (détecteur) pour la sonde de l'EBV avec le « reporter » (rapporteur) = « FAM » et le « quencher » (désactivateur) = « none » (aucun) (non fluorescent) et le nommer « EBV » ;
- paramétrer (à l'aide du Detector Manager [Gestionnaire de détecteur]) : le « detector » (détecteur) pour la sonde du contrôle interne, le « reporter » (rapporteur) = « VIC » (AP525 est analogue à VIC), et le « quencher » (désactivateur) = « none » (aucun) (non fluorescent) et le nommer « IC » ;
- pour chaque puits utilisé dans la microplaque, paramétrer (à l'aide du Well Inspector [Inspecteur de puits]) : le « detector » (détecteur) (fluorescence à mesurer), la « passive reference » (référence passive) = « Cy5 » (AP593 est utilisé à la place de Cy5, pour la normalisation des niveaux de fluorescence) et le type de réaction (échantillon, contrôle négatif, contrôle positif ou étalon en quantité connue).

NOTE!

Afin de quantifier l'ADN dans l'échantillon de départ, inclure un ensemble de réactions en utilisant les étalons **Q-PCR Standards** (10^5 copies, 10^4 copies, 10^3 copies, 10^2 copies) pour obtenir la **courbe d'étalonnage**.

L'exemple ci-dessous montre comment paramétrer l'analyse quantitative de 12 échantillons.



Légende : **S1 -S12** : échantillons à analyser ; **NC** : Negative Control d'amplification ;

10² : étalon à 10² copies ; **10³** : étalon à 10³ copies ; **10⁴** : étalon à 10⁴ copies ; **10⁵** : étalon à 10⁵ copies.

Se reporter à la documentation de l'instrument pour définir les paramètres du **cycle thermique** (Instrument > Thermal Cycler Protocol > Thermal Profile [Instrument > Protocole du thermocycleur > Profil thermique]) :

- ajouter une **extension de 20 secondes à 72 °C** (Add Step [Ajouter étape]) ;

NOTE!

Remarque : l'acquisition de la fluorescence doit être paramétrée pendant l'étape d'hybridation à 60 °C (Instrument > Thermal Cycler Protocol > Settings > Data Collection [Instrument > Protocole du thermocycleur > Paramètres > Collecte de données]).

- modifier les températures et les temps du cycle thermique comme indiqué dans le tableau « **Cycle thermique** » ;
- paramétrer le nombre de cycles à **45** ;
- paramétrer le volume d'échantillon à **30 µL** ;
- facultatif : ajouter une étape de dissociation (Add Dissociation Stage [Ajouter étape de dissociation]), paramétrer la température de départ à **40 °C** et la température de fin à **80 °C**.

Tableau 35 Cycle thermique

Étape	Températures	Temps
Décontamination	50 °C	2 min.
Dénaturation initiale	94 °C	2 min.
Amplification et détection (45 cycles)	94 °C	10 s
	60 °C (acquisition de la fluorescence)	30 s
	72 °C	20 s
Dissociation (facultatif)	95 °C	15 s
	40 °C	1 min.
	80 °C	15 s
	60 °C	15 s

14.2 Paramétrage de la session d'analyse de PCR en temps réel

(Effectuée par l'instrument **ELITe GALAXY**)

Pour procéder au paramétrage de la session d'analyse de PCR :

- décongeler les tubes de **Q-PCR Mix** requis pour la session d'analyse (le contenu de chaque tube est suffisant pour **25 réactions**).
- décongeler les tubes de **Contrôle positif** (analyse qualitative : détection de l'ADN extrait) ou de **Q - PCR Standard** (analyse quantitative : quantification de l'ADN extrait)
- mélanger délicatement les réactifs et centrifuger le contenu pendant 5 secondes
- préparer le **Contrôle négatif** (non fourni) conformément au mode d'emploi de l'instrument
- préparer une **microplaque de Q-PCR**. Manipuler la microplaque avec des gants non poudrés et veiller à ne pas endommager les puits

NOTE!

Pour préparer la PCR sur l'instrument **ELITe GALAXY**, charger la microplaque d'éluion contenant les échantillons d'ADN extraits, les réactifs et la **microplaque de Q-PCR** comme indiqué dans le manuel d'utilisation de l'instrument et suivre les étapes indiquées par la GUI.

L'instrument effectue automatiquement le paramétrage de la PCR en distribuant, dans chaque puits de la **microplaque de Q-PCR** :

- **20 µL de Q-PCR Mix**
- **20 µL d'ADN extrait/Q-PCR Standard/Contrôles**

NOTE!

Si le Q-PCR Mix n'est pas utilisé en intégralité, conserver le volume restant dans l'obscurité à -20 °C pendant un mois au maximum. Congeler et décongeler le Q-PCR Mix **5 FOIS** au maximum.

Une fois le paramétrage de la PCR effectué par l'instrument :

- sceller la **microplaque de Q-PCR** avec un film adhésif optique
- transférer la **microplaque de Q-PCR** sur l'instrument **7500 Fast Dx Real-Time PCR Instrument** et lancer la PCR. Enregistrer le fichier d'analyse avec un nom unique et reconnaissable (p. ex., « année-mois-jour-CIBLE-EGSpA »)

NOTE!

À la fin de la PCR, la **microplaque de Q-PCR** doit être éliminée conformément à l'ensemble des réglementations gouvernementales et environnementales. Afin d'éviter de renverser les produits de la PCR, le **film adhésif optique ne doit pas être retiré de la microplaque de Q-PCR**.

14.3 Paramètres généraux pour l'analyse des résultats

Avant de commencer l'analyse, se reporter à la documentation de l'instrument pour :

- régler manuellement la plage de calcul pour la **Baseline** (Référence) (niveau de bruit de fond de la fluorescence) du cycle 6 au cycle 15 (Results > Amplification plot > delta Rn vs Cycle [Résultats > Tracé d'amplification > delta Rn vs Cycle]) ;

NOTE!

La fluorescence FAM de la sonde du EBV dans un échantillon contenant une forte concentration d'ADN du EBV peut commencer à augmenter avant le cycle 15. Dans ce cas, réduire la plage de calcul de la **Baseline** (Référence) au cycle auquel la fluorescence FAM de l'échantillon commence à augmenter (Results > Component [Résultats > Composant]).

- paramétrer manuellement les seuils pour les détecteurs :

paramétrer le **seuil** « EBV » du détecteur FAM à **0,2** ;

paramétrer le **seuil** « IC » du détecteur VIC à **0,1**.

Le cycle de PCR pendant lequel le niveau de fluorescence d'un échantillon atteint la valeur **seuil** détermine le **cycle seuil (Ct)** de cet échantillon.

Le logiciel de l'instrument analyse automatiquement les niveaux de fluorescence dans les réactions des contrôles, des étalons et des échantillons puis calcule les valeurs Ct.

14.4 Analyse qualitative des résultats

La valeur **Ct** de l'EBV du **Contrôle positif** est utilisée pour valider la PCR. L'analyse de PCR est valide lorsque les résultats sont ceux décrits dans le tableau suivant :

Tableau 36

Réaction du Contrôle positif Décteur FAM « EBV »	Résultat du test	Amplification/Détection
Ct ≤ 25	POSITIF	CORRECTE

Si le résultat du **Contrôle Positif** est **Ct > 25** ou **Ct Indéterminé** pour le détecteur FAM « EBV », la session d'analyse n'est pas valide et doit être répétée en commençant par l'étape de PCR. Ceci peut indiquer un problème pendant le paramétrage de la PCR, la PCR ou l'étape de détection (par ex. distribution incorrecte ou dégradation du Q-PCR Mix ou du contrôle positif, position incorrecte du contrôle positif, paramètres incorrects du cycle thermique), ce qui peut générer des résultats incorrects.

NOTE!

Lorsque le produit est utilisé pour la quantification de l'ADN de l'EBV, les réactions des étalons **Q - PCR Standard** sont paramétrées à la place de la réaction du **Contrôle positif**. Dans ce cas, valider l'amplification et la détection en se reportant à la réaction d'amplification de l'étalon **Q - PCR Standard 10⁵ (Ct ≤ 25)**.

La valeur Ct de l'EBV du **Contrôle négatif** est utilisée pour valider la PCR. L'analyse de PCR est valide lorsque les résultats sont ceux décrits dans le tableau suivant :

Tableau 37

Réaction du contrôle négatif Détecteur FAM « EBV »	Résultat du test	Amplification/Détection
Ct indéterminé	NÉGATIF	CORRECTE

Si le résultat de la réaction d'amplification du **Contrôle négatif** est différent de **Ct indéterminé** pour le détecteur FAM « EBV », la session d'analyse n'est pas valide et doit être répétée en commençant par l'étape de PCR. Cela peut indiquer une contamination susceptible de produire des résultats incorrects et faux positifs.

La valeur **Ct** de l'EBV dans chaque échantillon est utilisée pour détecter l'ADN cible alors que la valeur **Ct** du contrôle interne est utilisée pour valider l'extraction, la PCR et la détection.

NOTE!

À l'aide du tracé d'amplification (Results > Amplification plot > delta Rn vs Cycle [Résultats > Tracé d'amplification > delta Rn vs Cycle]), vérifier que la valeur **Ct** de chaque échantillon a été déterminée par une augmentation rapide et régulière de la fluorescence, et non par des pics ou une augmentation du signal du bruit de fond (bruit de fond irrégulier ou important).

Les résultats possibles des échantillons (Results > Report [Résultats > Rapport]) sont décrits dans le tableau suivant :

Tableau 38

Réaction d'échantillon		Adéquation de l'échantillon	Résultat du test de l'échantillon	ADN de l'EBV
Détecteur FAM « EBV »	Détecteur VIC « IC »			
Ct indéterminé	Ct > 35 ou Ct indéterminé	non adéquat	non valide	-
	Ct ≤ 35	adéquat	valide, négatif	NON DÉTECTÉ
Ct déterminé	Ct > 35 ou Ct indéterminé	adéquat	valide, positif	DÉTECTÉ
	Ct ≤ 35	adéquat	valide, positif	DÉTECTÉ

Un résultat d'échantillon qui est **Ct indéterminé** pour l'EBV et **Ct > 35** ou **Ct indéterminé** pour le contrôle interne n'est pas valide et indique un problème pendant l'extraction des acides nucléiques ou la PCR (par ex. dégradation de l'ADN de l'échantillon, perte d'ADN pendant l'extraction, présence d'inhibiteurs dans l'ADN, amplification inefficace ou nulle), ce qui peut générer des résultats incorrects. L'échantillon n'est pas adéquat pour l'analyse et le test doit être répété en commençant par l'extraction des acides nucléiques d'un nouvel échantillon.

Un résultat d'échantillon qui est **Ct indéterminé** pour l'EBV et **Ct ≤ 35** pour le contrôle interne est valide et indique que l'ADN de l'EBV n'a pas été détecté dans l'échantillon. L'échantillon peut ne pas contenir d'ADN de l'EBV ou il contient de l'ADN de l'EBV à une concentration inférieure à la limite de détection du produit (se reporter à la section [15 Caractéristiques de performance page 53](#)). Un résultat d'échantillon qui est **Ct déterminé (Ct ≤ 45)** pour l'EBV et **Ct > 35, Ct indéterminé**, ou **Ct ≤ 35** pour l'IC est valide et indique que l'ADN de l'EBV a été détecté dans l'échantillon.

NOTE!

En cas de résultat Ct déterminé pour l'EBV et Ct > 35 ou Indéterminé pour l'IC, l'efficacité de la PCR de l'IC peut avoir été impactée par une compétition avec la PCR de l'ADN de l'EBV hautement efficace. Dans ce cas, l'échantillon est adéquat et le résultat positif est valide.

NOTE!

les résultats obtenus avec ce test doivent être interprétés en association avec l'ensemble des observations cliniques pertinentes et des résultats du laboratoire.

14.5 Analyse quantitative des résultats

Dans les réactions d'amplification des quatre **Q - PCR standards**, les valeurs **Ct** de l'EBV sont utilisées pour calculer la **courbe d'étalonnage** (Results > Standard Curve [Résultats > Courbe d'étalonnage]) de la session d'amplification, afin de valider l'amplification et la détection comme indiqué dans le tableau suivant :

Tableau 39

Courbe d'étalonnage Détecteur FAM « EBV »	Plage d'acceptabilité	Amplification/Détection
Coefficient de corrélation (R2)	0,990 ≤ R2 ≤ 1,000	CORRECTE

Si la valeur du **coefficient de corrélation (R2)** n'est pas comprise dans les limites, la session d'analyse n'est pas valide et doit être répétée en commençant par l'étape de PCR. Ceci peut indiquer un problème pendant la PCR ou l'étape de détection (par ex. distribution incorrecte ou dégradation du Q-PCR Mix ou des étalons, position incorrecte des étalons, paramètres incorrects du cycle thermique ou contamination croisée), ce qui peut générer des résultats incorrects.

Tableau 40

Résultat de l'échantillon pour le détecteur FAM « EBV »	Copies du EBV par réaction
Quantité > 1 x 10 ⁶	PLUS DE 1 x 10 ⁶
1 x 10 ¹ ≤ Quantité ≤ 1 x 10 ⁶	= Quantité
Quantité < 1 x 10 ¹	MOINS DE 10

Les résultats (**Quantité**) de chaque échantillon (Results > Report [Résultats > Rapport]) sont utilisés pour calculer les copies de l'EBV présentes dans l'échantillon utilisé dans l'extraction (**Nc**) selon la formule suivante :

Tableau 41

$$Nc = \frac{Ve \times \text{Quantité}}{Vc \times Va \times Ep}$$

dans laquelle :

Ve est le volume total en μL de l'échantillon d'ADN extrait (volume d'élution)

Quantité est le nombre de **copies/réaction** de l'échantillon calculé par le logiciel de l'instrument (résultat de la PCR)

Vc est le volume de l'échantillon utilisé pour l'extraction des acides nucléiques (volume initial) exprimé dans l'unité de mesure requise

Va est le volume en μL de l'échantillon d'ADN extrait (éluat) utilisé dans la PCR

Ep est l'efficacité de la procédure (extraction et PCR) **exprimée en valeurs décimales** ;

Pour convertir la quantité de l'échantillon, initialement en copies/mL, en UI/mL, multiplier la valeur en copies/mL par le **facteur de conversion (Fc)**. Le Fc a été calculé en utilisant un matériel de référence certifié et étalonné (« 1^{er} étalon international de l'OMS pour les techniques d'amplification des acides nucléiques du virus d'Epstein-Barr », NIBSC) (se reporter à la section [15 Caractéristiques de performance page 53](#)).

À des fins de commodité, le tableau suivant présente des formules simplifiées dans lesquelles $Ve/(Vc \times Va \times Ep)$ et sa conversion en UI/mL ont été calculées.

Tableau 42

Matrice	Méthode d'extraction des acides nucléiques	$Ve/(Vc \times Va \times Ep)$	Formule de quantification Nc (copies/mL)	Fc (UI/copie)	Formule de quantification Nc (UI/mL)
Sang total	ELITe GALAXY	35	35 x Quantité	0,82	31,2 x Quantité

15 CARACTÉRISTIQUES DE PERFORMANCE AVEC L'INSTRUMENT ABI 7500 Fast Dx Real-Time PCR Instrument

15.1 Limite de détection (LoD)

La limite de détection (LoD) du test en association avec du sang total a été testé sur les instruments ELITE GALAXY et ABI 7500, en utilisant un panel de matrices négatives pour l'EBV dopées avec un matériel de référence certifié (1^{er} étalon international de l'OMS pour les techniques d'amplification des acides nucléiques du virus d'Epstein-Barr, NIBSC, Royaume-Uni). Une analyse de régression des probits a été réalisée sur les résultats, et la LoD a été estimée comme la concentration correspondant à une probabilité de résultat positif de 95 %.

Tableau 43 Limite de détection avec le ELITe GALAXY (UI/mL)

Matrice	Positivité de 95 %	Intervalle de confiance à 95 %	
		limite inférieure	limite supérieure
sang total	99 UI/mL	57 UI/mL	376 UI/mL

La LoD, exprimée en copies/mL pour chaque matrice, est calculée en appliquant le facteur de conversion spécifique indiqué au paragraphe [15.3 Conversion en unités internationales page 54](#).

La sensibilité analytique, en copies/mL, est indiquée ci-dessous.

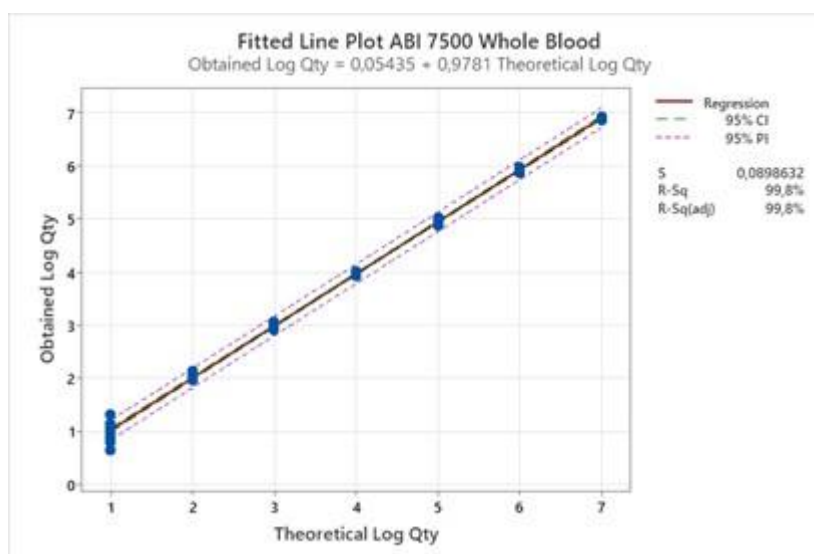
Tableau 44 Limite de détection avec le ELITe GALAXY (copies/mL)

Matrice	Positivité de 95 %	Intervalle de confiance à 95 %	
		limite inférieure	limite supérieure
sang total	121 copies/mL	70 copies/mL	459 copies/mL

15.2 Plage de mesure linéaire

La plage de mesure linéaire du test a été déterminée en association avec du sang total sur les instruments **ELITe GALAXY** et **ABI 7500** en utilisant un panel de dilutions d'un ADN plasmidique contenant le produit d'amplification.

Les résultats avec le sang total sont présentés sur le graphique suivant.



La plage de mesure linéaire, exprimée en copies/mL, est calculée en appliquant le facteur de conversion spécifique indiqué au paragraphe [15.3 Conversion en unités internationales page 54](#).

Les résultats finaux sont résumés dans le tableau suivant.

Tableau 45 Plage de mesure linéaire pour les échantillons de sang total

Unité de mesure	limite inférieure	limite supérieure
copies/réaction	10	1 000 000

15.3 Conversion en unités internationales

Le facteur de conversion pour indiquer les résultats quantitatifs en unités internationales/mL à partir d'une valeur en copies/mL a été calculé, pour le sang total prélevé sur EDTA, en utilisant le matériel de référence certifié et étalonné « 1^{er} étalon international de l'OMS pour les techniques d'amplification des acides nucléiques du virus d'Epstein Barr (EBV) » (NIBSC).

Les résultats sont résumés dans le tableau suivant.

Tableau 46 Facteur de conversion en unités internationales avec l'instrument ABI 7500 et du sang total

Instrument	Fc (UI/copies)
ELITe GALAXY	0,82

15.4 Inclusivité : efficacité de détection et de quantification de différents génotypes

L'inclusivité de l'analyse, en tant qu'efficacité de détection de différents génotypes de l'EBV, a été évaluée par une analyse *in silico* des séquences disponibles dans les bases de données de nucléotides. L'analyse a montré une conservation des séquences et une absence de mutations significatives. En conséquence, on s'attend à ce que les différentes souches ou isolats soient efficacement détectés.

15.5 Organismes potentiellement interférents : réactivité croisée

La réactivité croisée potentielle d'organismes non souhaitables qui peuvent être présents dans des échantillons cliniques a été évaluée par une analyse *in silico*. L'analyse a montré une absence d'homologie significative avec d'autres organismes non souhaitables (virus, procaryotes, champignons, phages, invertébrés et humain). On ne s'attend donc à aucune réactivité croisée.

15.6 Répétabilité

La répétabilité intra-analyse a été évaluée sur l'instrument ABI 7500 par l'analyse d'un panel d'échantillons dopés avec un ADN plasmidique contenant le produit d'amplification et un échantillon négatif.

Un exemple des résultats de la répétabilité intra-analyse est présenté dans le tableau ci-dessous.

Tableau 47 Répétabilité intra-analyse avec l'instrument ABI 7500

Échantillon	EBV				
	N	Ct moyen	EC	% CV	Concordance (%)
10 000 000	9	15,16	0,11	0,70	100 %
1 000 000	9	18,52	0,14	0,75	100 %
100 000	9	21,93	0,21	0,94	100 %
10 000	9	25,21	0,09	0,35	100 %
1 000	9	28,50	0,19	0,67	100 %
100	9	31,88	0,23	0,72	100 %
10	9	35,42	0,70	1,97	100 %

Dans le test de répétabilité, le EBV ELITE MGB Kit a été détecté pour tous les échantillons comme attendu et a montré une variabilité maximale des valeurs Ct de la cible avec un % CV inférieur à 5 %.

15.7 Reproductibilité

La reproductibilité du test a été évaluée sur l'instrument ABI 7500 par l'analyse d'un panel d'échantillons dopés avec un ADN plasmidique contenant le produit d'amplification et un échantillon négatif.

Un résumé de la reproductibilité inter-lots (sur cinq lots) est présenté dans le tableau ci-dessous :

Tableau 48 Reproductibilité inter-lots avec l'instrument ABI 7500

Échantillon	EBV				
	N	Ct moyen	EC	% CV	Concordance (%)
50 000 copies/ réaction	15	23,45	0,3793	1,6172	100 %
5 000 copies/ réaction	15	26,73	0,4545	1,7001	100 %

Tableau 48 Reproductibilité inter-lots avec l'instrument ABI 7500 (continued)

500 copies/ réaction	15	29,98	0,5477	1,8270	100 %
Négatif	15	-	-	-	100 %

Dans le test de reproductibilité, le EBV ELITe MGB Kit a été détecté pour tous les échantillons comme attendu et a montré une variabilité maximale des valeurs Ct de la cible avec un % CV inférieur à 5 %.

15.8 Sensibilité diagnostique : efficacité de détection et de quantification de différents génotypes/sous-types

La sensibilité diagnostique du test, en ce qui concerne l'efficacité de détection et de quantification de différents génotypes/sous-types, a été évaluée par une comparaison de séquences avec des bases de données de nucléotides.

L'analyse des régions choisies pour l'hybridation des amorces et de la sonde fluorescente dans l'alignement des séquences disponibles dans la base de données pour le gène EBNA-1 de l'EBV a montré leur conservation et une absence de mutations significatives.

15.9 Sensibilité diagnostique : confirmation des échantillons positifs

La sensibilité diagnostique du test, sous la forme d'une confirmation des échantillons cliniques positifs, a été évaluée, en association avec l'instrument **ELITe GALAXY** et ABI 7500 Fast Dx Real-Time PCR Instrument, en analysant des échantillons certifiés positifs pour la cible.

Les résultats sont résumés dans le tableau suivant.

Tableau 49

Échantillons	N	positif	négatif	Sensibilité diagnostique (%)
Sang total prélevé sur EDTA et positif pour l'ADN de l'EBV	54	54	0	100

NOTE!

Les données complètes et les résultats des tests effectués pour évaluer les caractéristiques de performance du produit avec les matrices et les instruments sont présentés dans la Fiche technique du produit « EBV ELITe MGB Kit », FTP 020PLD.

15.10 Spécificité diagnostique : confirmation des échantillons négatifs

La spécificité diagnostique du test, sous la forme d'une confirmation des échantillons cliniques négatifs, a été évaluée, en association avec l'instrument **ELITe GALAXY** et ABI 7500 Fast Dx Real-Time PCR Instrument, en analysant des échantillons certifiés négatifs pour la cible.

Les résultats sont résumés dans le tableau suivant.

Tableau 50 Spécificité diagnostique

Échantillons	N	positif	négatif	Spécificité diagnostique (%)
Sang total prélevé sur EDTA et négatif pour l'ADN de l'EBV	52	2	50	96,1

16 BIBLIOGRAPHIE

- S. W. Aberle et al. (2002) *J Clin Virology* 25: S79 - S85
- C. N. Kotton et al. (2025) *Transplantation* 109: 1066-1110
- E. A. Lukhtanov et al. (2007) *Nucleic Acids Res.* 35: e30

17 LIMITES DE LA PROCÉDURE

Utiliser ce produit uniquement avec les échantillons cliniques suivants :

- sang total prélevé sur EDTA (tous les instruments),
- plasma prélevé sur EDTA (ELITe InGenius, ELITe BeGenius seulement).
- liquide céphalorachidien (LCR) (ELITe InGenius, ELITe BeGenius seulement).

Actuellement, aucune donnée n'est disponible en ce qui concerne les performances du produit avec d'autres échantillons cliniques tels que les suspensions de leucocytes et les suspensions de granulocytes.

Le plasma prélevé sur EDTA doit être obtenu à partir de sang total conservé à température ambiante ou à +2/+8 ° C pendant 24 heures maximum.

Ne pas utiliser d'ADN extrait d'échantillons héparinés avec ce produit : l'héparine inhibe la réaction d'amplification des acides nucléiques et génère des résultats non valides.

Ne pas utiliser d'ADN extrait contaminé par de l'hémoglobine, du dextrane, du Ficoll®, de l'éthanol ou du 2-propanol avec ce produit : ces substances inhibent la réaction d'amplification des acides nucléiques et peuvent générer des résultats non valides.

Ne pas utiliser ce produit avec de l'ADN extrait contenant une grande quantité d'ADN génomique humain, qui risque d'inhiber la réaction d'amplification des acides nucléiques.

Il n'existe aucune donnée disponible en ce qui concerne l'inhibition provoquée par des médicaments antiviraux, antibiotiques, de chimiothérapie ou immunosuppresseurs.

Les résultats obtenus avec ce produit dépendent de l'identification, de la collecte, du transport, de la conservation et du traitement appropriés des échantillons. Afin d'éviter tout résultat incorrect, il est par conséquent nécessaire de prendre des précautions particulières pendant ces étapes et de suivre scrupuleusement le mode d'emploi fourni avec le produit.

La méthode de PCR en temps réel utilisée dans ce produit présente une sensibilité analytique élevée qui la rend sensible aux contaminations par les échantillons cliniques positifs, les contrôles positifs et les produits de PCR. Une telle contamination croisée est susceptible de donner lieu à des résultats faux positifs. Le produit a un format conçu pour réduire ce phénomène, mais seuls l'application des bonnes pratiques de laboratoire et le respect scrupuleux du présent mode d'emploi peuvent le prévenir.

Ce produit doit être manipulé par du personnel qualifié et dûment formé au traitement des échantillons biologiques potentiellement infectieux et des préparations chimiques classifiées comme dangereuses, afin de prévenir les accidents pouvant avoir des conséquences potentiellement graves pour l'utilisateur et les autres personnes.

Ce produit exige de porter un équipement de protection individuelle et de disposer de zones appropriées dédiées au traitement des échantillons biologiques potentiellement infectieux et des préparations chimiques classifiées comme dangereuses, afin de prévenir les accidents pouvant avoir des conséquences potentiellement graves pour l'utilisateur et les autres personnes.

Ce produit exige de porter des équipements de protection individuelle et d'utiliser des instruments dédiés au paramétrage des sessions de travail afin d'éviter tout résultat faux positif.

Afin d'éviter des résultats incorrects, ce produit doit être manipulé par du personnel professionnel, qualifié et formé aux techniques de biologie moléculaire telles que l'extraction, la PCR et la détection des acides nucléiques.

En raison de différences intrinsèques entre les technologies, il est recommandé aux utilisateurs d'effectuer des études de corrélation des méthodes afin d'évaluer les différences de technologie avant d'envisager d'en utiliser une nouvelle.

Un résultat négatif obtenu avec ce produit indique que l'ADN cible n'est pas détecté dans l'ADN extrait de l'échantillon ; toutefois, il n'est pas possible d'exclure le fait que de l'ADN cible soit présent à un titre inférieur à la limite de détection du produit (se reporter à la section [12 CARACTÉRISTIQUES DE PERFORMANCE AVEC ELITe InGenius, ELITe BeGenius et MyGenius PRO page 34](#)). Dans ce cas, le résultat pourrait être un faux négatif.

Les résultats obtenus avec ce produit peuvent parfois être non valides en raison d'un échec du Contrôle Interne. Dans ce cas, l'échantillon doit être testé à nouveau, en commençant par l'extraction, ce qui peut entraîner des retards d'obtention des résultats finaux.

D'éventuels polymorphismes, insertions ou délétions dans la région de l'ADN ciblée par les amorces et les sondes du produit peuvent affecter la détection et la quantification de l'ADN cible.

Comme avec tout autre dispositif médical de diagnostic, les résultats obtenus avec ce produit doivent être interprétés en association avec l'ensemble des observations cliniques et des résultats de laboratoire pertinents.

Comme avec tout autre dispositif médical de diagnostic, il existe un risque résiduel d'obtention de résultats non valides, ou de résultats erronés avec ce produit. Ce risque résiduel ne peut pas être éliminé ni réduit par la suite. Dans certains cas, ce risque résiduel pourrait contribuer à prendre de mauvaises décisions, avec des effets potentiellement dangereux pour le patient. Néanmoins, ce risque résiduel associé à l'utilisation prévue du produit a été évalué comme acceptable au regard des avantages potentiels pour le patient.

18 PROBLÈMES ET SOLUTIONS

ELITe InGenius et ELITe BeGenius

Tableau 51

Réaction du Q-PCR Standard, courbe d'étalonnage ou réaction du Contrôle positif non valide	
Causes possibles	Solutions
Erreur de paramétrage de l'instrument.	Vérifier la position du Q-PCR Mix, des étalons Q-PCR Standards et du Contrôle Positif. Vérifier les volumes du Q-PCR Mix, des étalons Q-PCR Standards et du Contrôle Positif.
Dégradation du PCR Mix.	Ne pas utiliser le Q-PCR Mix pendant plus de 5 sessions d'analyse indépendantes (de 3 heures chacune dans le bloc réfrigéré de la « Inventory Area » [Zone de Stockage]) ou dans la Cooler Unit). Ne pas utiliser le Q-PCR Mix pendant plus de 3 sessions d'analyse consécutives (7 heures dans le bloc réfrigéré de la « Inventory Area » [Zone de Stockage]) ou dans la Cooler Unit). Ne pas laisser le Q-PCR Mix à température ambiante pendant plus de 30 minutes. Utiliser un nouveau tube de Q-PCR Mix.
Dégradation des étalons Q-PCR Standards ou du Contrôle positif.	Ne pas utiliser le Q-PCR Standard pendant plus de 4 sessions d'analyse indépendantes (de 2 heures chacune dans la « Extraction Area » [Zone d'extraction] ou dans la Cooler Unit). Ne pas utiliser le Contrôle positif pendant plus de 4 sessions d'analyse indépendantes (de 3 heures chacune dans la « Extraction Area » [Zone d'extraction] ou dans la Cooler Unit). Utiliser de nouveaux tubes de Q-PCR Standards ou du Contrôle positif.
Erreur de l'instrument.	Contactez le service technique d'ELITechGroup.

Tableau 52

Réaction du Contrôle négatif non valide	
Causes possibles	Solutions
Erreur de paramétrage de l'instrument.	Vérifier la position du Q-PCR Mix et du Contrôle négatif. Vérifier les volumes du Q-PCR Mix et du Contrôle négatif.
Contamination du Contrôle négatif.	Ne pas utiliser le Contrôle négatif pour plus d'une (1) session d'analyse. Utiliser une nouvelle aliquote d'eau de qualité biologie moléculaire.
Contamination du PCR Mix.	Utiliser un nouveau tube de Q-PCR Mix.
Contamination de la zone d'extraction, des racks, du « Inventory Block » (Gestionnaire de stocks) ou de la Cooler Unit.	Nettoyer les surfaces avec des détergents aqueux, laver les blouses de laboratoire, remplacer les tubes et les cônes utilisés.
Erreur de l'instrument.	Contactez le service technique d'ELITechGroup.

Tableau 53

Réaction de l'échantillon non valide	
Causes possibles	Solutions
Erreur de paramétrage de l'instrument.	Vérifier la position du Q-PCR Mix, du Contrôle interne et de l'échantillon. Vérifier les volumes du Q-PCR Mix, du Contrôle interne et de l'échantillon.
Dégradation du PCR Mix.	Ne pas utiliser le Q-PCR Mix pendant plus de 5 sessions d'analyse indépendantes (de 3 heures chacune dans le bloc réfrigéré de la « Inventory Area » [Zone de Stockage] ou dans la Cooler Unit). Ne pas utiliser le Q-PCR Mix pendant plus de 3 sessions d'analyse consécutives (7 heures dans le bloc réfrigéré de la « Inventory Area » [Zone de Stockage] ou dans la Cooler Unit). Ne pas laisser le Q-PCR Mix à température ambiante pendant plus de 30 minutes. Utiliser un nouveau tube de Q-PCR Mix.
Dégradation de la matrice du Contrôle interne.	Utiliser un nouveau tube du Contrôle interne.
Inhibition due à des substances interférentes dans l'échantillon.	Répéter l'amplification de l'échantillon élué tel quel ou avec une dilution à 1:2 dans de l'eau de qualité biologie moléculaire, lors d'une session d'analyse « PCR Only » (PCR seulement). Répéter l'extraction de l'échantillon avec une dilution à 1:2 dans de l'eau de qualité biologie moléculaire, lors d'une session d'analyse « Extract + PCR » (Extraction + PCR).
Erreur de l'instrument.	Contactez le service technique d'ELITechGroup.

Tableau 54

Courbe de dissociation anormale	
Causes possibles	Solutions
Absence de pic défini. Pic défini mais T _m différente de celles des autres échantillons et de celle des étalons ou du Contrôle positif.	Vérifier que la valeur Ct de la cible est inférieure à 30. Une grande quantité de produit d'amplification à la fin de la réaction peut interférer avec l'analyse de la courbe de fusion. Répéter l'amplification de l'échantillon pour confirmer la présence d'une cible comportant une éventuelle mutation. La cible dans l'échantillon doit être séquencée pour confirmer la mutation.

Tableau 55

Erreur de calcul de la valeur Ct	
Causes possibles	Solutions
Concentration trop élevée de la cible dans l'échantillon ou échantillon montrant une anomalie du signal de fluorescence.	<p>Si une amplification significative est observée dans la courbe de PCR, sélectionner la position associée à l'échantillon et approuver manuellement le résultat comme positif.</p> <p>Si aucune amplification n'est observée dans la courbe de PCR, sélectionner la position associée à l'échantillon et approuver manuellement le résultat comme négatif ou le laisser non valide.</p> <p>Si une valeur Ct est requise :</p> <ul style="list-style-type: none"> - répéter l'amplification de l'échantillon élué avec une dilution à 1:10 dans de l'eau de qualité biologie moléculaire, lors d'une session d'analyse « PCR Only » (PCR seulement). - répéter l'extraction de l'échantillon avec une dilution à 1:10 dans de l'eau de qualité biologie moléculaire, lors d'une session d'analyse « Extract + PCR » (Extraction + PCR).

Tableau 56

Taux anormalement élevé de résultats positifs dans la même session d'analyse (réactions avec des valeurs Ct tardives similaires)	
Causes possibles	Solutions
Contamination inter-échantillons pendant les étapes pré-analytiques.	<p>Nettoyer la micropipette à l'aide d'une solution d'hypochlorite de sodium à 3 % (eau de Javel) fraîchement préparée ou d'un agent de nettoyage de l'ADN/ARN après le pipetage de chaque échantillon.</p> <p>Ne pas utiliser de pipettes Pasteur. Les pipettes doivent être de type à déplacement positif ou être utilisées avec des cônes dotés d'un filtre pour les aérosols.</p> <p>Introduire les échantillons dans les dernières positions des instruments, comme indiqué par la GUI. Suivre la séquence de chargement indiquée par le logiciel.</p>
Contamination environnementale du laboratoire.	<p>Nettoyer toutes les surfaces en contact avec l'opérateur et les échantillons (y compris les pipettes) à l'aide d'une solution d'hypochlorite de sodium (eau de Javel) à 3 % fraîchement préparée ou d'un agent de nettoyage de l'ADN/ARN.</p> <p>Effectuer un cycle de décontamination U.V.</p> <p>Utiliser un nouveau tube de Q-PCR Mix et/ou de Contrôle interne</p>

MyGenius PRO

Tableau 57

Réaction du Q-PCR Standard, courbe d'étalonnage ou réaction du Contrôle positif non valide	
Causes possibles	Solutions
Erreur de paramétrage de l'instrument.	Vérifier les volumes du Q-PCR Mix, des étalons Q-PCR Standards et du Contrôle Positif. Il est important que les tubes utilisés sur MyGenius PRO n'aient pas été utilisés auparavant par d'autres plateformes ou pour des sessions de configuration sur des plateformes ouvertes, car l'instrument lit l'étiquette et attribue automatiquement le nombre maximal de réplicats pouvant être exécutés si ce tube n'a jamais été chargé sur MyGenius PRO. Par conséquent, en cas d'utilisation d'un tube qui n'est pas nouveau, le volume peut ne pas être suffisant.
Dégradation du PCR Mix.	Ne pas utiliser le Q-PCR Mix pendant plus de 7 heures dans le carrousel ou pendant plus de 3 heures dans le carrousel plus de cinq fois. Ne pas laisser le Q-PCR Mix à température ambiante pendant plus de 30 minutes. Utiliser un nouveau tube de Q-PCR Mix.
Dégradation des étalons Q-PCR Standards ou du Contrôle positif.	Ne pas utiliser le Q-PCR Standard pendant plus de 4 sessions d'analyse indépendantes (de 2 heures chacune dans le carrousel). Ne pas utiliser le Contrôle positif pendant plus de 4 sessions d'analyse indépendantes (de 3 heures chacune dans le carrousel). Utiliser de nouveaux tubes de Q-PCR Standards ou du Contrôle positif.
Erreur de l'instrument.	Contactez le service technique d'ELITechGroup.

Tableau 58

Réaction du Contrôle négatif non valide	
Causes possibles	Solutions
Erreur de paramétrage de l'instrument.	Vérifier les volumes du Q-PCR Mix et du Contrôle négatif. Il est important que les tubes utilisés sur MyGenius PRO n'aient pas été utilisés auparavant par d'autres plateformes ou pour des sessions de configuration sur des plateformes ouvertes, car l'instrument lit l'étiquette et attribue automatiquement le nombre maximal de réplicats pouvant être exécutés si ce tube n'a jamais été chargé sur MyGenius PRO. Par conséquent, en cas d'utilisation d'un tube qui n'est pas nouveau, le volume peut ne pas être suffisant.
Contamination du Contrôle négatif.	Ne pas utiliser le Contrôle négatif pour plus d'une (1) session d'analyse et sur une durée de plus de 8 heures. Utiliser un nouveau tube du Contrôle négatif.
Contamination du PCR Mix.	Utiliser un nouveau tube de Q-PCR Mix.
Contamination de la zone d'extraction, des racks, du « Inventory Block » (Gestionnaire de stocks) ou de la Cooler Unit.	Nettoyer les surfaces avec des détergents aqueux, laver les blouses de laboratoire, remplacer les tubes et les cônes utilisés.
Erreur de l'instrument.	Contactez le service technique d'ELITechGroup.

Tableau 59

Réaction de l'échantillon non valide	
Causes possibles	Solutions
Erreur de paramétrage de l'instrument.	Vérifier les volumes du Q-PCR Mix, du Contrôle interne et des échantillons. Il est important que les tubes utilisés sur MyGenius PRO n'aient pas été utilisés auparavant par d'autres plateformes ou pour des sessions de configuration sur des plateformes ouvertes, car l'instrument lit l'étiquette et attribue automatiquement le nombre maximal de réplicats pouvant être exécutés si ce tube n'a jamais été chargé sur MyGenius PRO. Par conséquent, en cas d'utilisation d'un tube qui n'est pas nouveau, le volume peut ne pas être suffisant.
Dégradation du PCR Mix.	Ne pas utiliser le Q-PCR Mix pendant plus de 7 heures dans le carrousel ou pendant plus de 3 heures dans le carrousel plus de cinq fois. Ne pas laisser le Q-PCR Mix à température ambiante pendant plus de 30 minutes. Utiliser un nouveau tube de Q-PCR Mix.
Dégradation de la matrice du Contrôle interne.	Ne pas utiliser le Contrôle interne sur une durée de plus de 8 heures. Utiliser un nouveau tube du Contrôle interne.
Inhibition due à des substances interférentes dans l'échantillon.	Répéter l'extraction et l'amplification de l'échantillon. Répéter l'extraction et l'amplification de l'échantillon avec une dilution à 1:2 dans de l'eau de qualité biologie moléculaire.
Concentration trop élevée de la cible dans l'échantillon ou échantillon montrant une anomalie du signal de fluorescence.	Si une valeur Ct est requise, répéter l'extraction et l'amplification de l'échantillon avec une dilution à 1:10 dans de l'eau de qualité biologie moléculaire.
Erreur de l'instrument.	Contactez le service technique d'ELITechGroup.

Tableau 60

Courbe de dissociation anormale	
Causes possibles	Solutions
Absence de pic défini. Pic défini mais Tm différente de celles des autres échantillons et de celle des étalons ou du Contrôle positif.	Vérifier que la valeur Ct de la cible est inférieure à 30. Une grande quantité de produit d'amplification à la fin de la réaction peut interférer avec l'analyse de la courbe de fusion. Répéter l'extraction et l'amplification de l'échantillon pour confirmer la présence d'une cible comportant une éventuelle mutation. La cible dans l'échantillon doit être séquencée pour confirmer la mutation.

Tableau 61

Erreur de calcul de la valeur Ct	
Causes possibles	Solutions
Concentration trop élevée de la cible dans l'échantillon ou échantillon montrant une anomalie du signal de fluorescence.	En cas d'apparition d'une amplification significative sur la courbe de PCR, le résultat doit être considéré comme positif. Si aucune amplification n'apparaît sur la courbe de PCR, le résultat doit être considéré comme négatif ou non valide. Si une valeur Ct est requise, répéter l'extraction et l'amplification de l'échantillon avec une dilution à 1:10 dans de l'eau de qualité biologie moléculaire.

Tableau 62

Taux anormalement élevé de résultats positifs dans la même session d'analyse (réactions avec des valeurs Ct tardives similaires)	
Causes possibles	Solutions
Contamination inter-échantillons pendant les étapes pré-analytiques.	Nettoyer la micropipette à l'aide d'une solution d'hypochlorite de sodium à 3 % (eau de Javel) fraîchement préparée ou d'un agent de nettoyage de l'ADN/ARN après le pipetage de chaque échantillon. Ne pas utiliser de pipettes Pasteur. Les pipettes doivent être de type à déplacement positif ou être utilisées avec des cônes dotés d'un filtre pour les aérosols. Introduire les échantillons comme les derniers de la journée.
Contamination environnementale du laboratoire.	Nettoyer toutes les surfaces en contact avec l'opérateur et les échantillons (y compris les pipettes) à l'aide d'une solution d'hypochlorite de sodium (eau de Javel) à 3 % fraîchement préparée ou d'un agent de nettoyage de l'ADN/ARN. Effectuer un cycle de décontamination U.V. Utiliser un nouveau tube de Q-PCR Mix et/ou de Contrôle interne

Plateforme ouverte**Tableau 63**

Réaction du Q-PCR Standard, courbe d'étalonnage ou réaction du Contrôle positif non valide	
Causes possibles	Solutions
Distribution incorrecte dans les puits de la microplaque.	Vérifier les volumes du PCR Mix, des étalons Q-PCR Standards et du Contrôle Positif distribués dans la microplaque de Q-PCR.
Dégradation du Q-PCR Mix.	Ne pas congeler et décongeler le PCR Mix plus de 5 fois. Ne pas laisser le Q-PCR Mix à température ambiante pendant plus de 30 minutes. Utiliser un nouveau tube de Q-PCR Mix.
Dégradation des étalons Q-PCR Standards ou du Contrôle positif.	Ne pas congeler et décongeler l'étalon Q-PCR Standard plus de 4 fois. Utiliser de nouveaux tubes de Q-PCR Standards ou du Contrôle positif.
Erreur de paramétrage de l'instrument.	Vérifier la position du PCR Mix, des étalons Q-PCR Standards et du Contrôle positif sur l'instrument. Vérifier le paramétrage du cycle thermique sur l'instrument.

Tableau 64

Réaction du Contrôle négatif non valide	
Causes possibles	Solutions
Erreur de paramétrage de l'instrument.	Vérifier la position du Q-PCR Mix et du Contrôle négatif. Vérifier les volumes du Q-PCR Mix et du Contrôle négatif.
Microplaque mal scellée.	Prendre des précautions lors du scellage de la microplaque de Q-PCR avec le film adhésif optique.
Contamination du Contrôle négatif.	Ne pas utiliser le Contrôle négatif pour plus d'une (1) session d'analyse. Utiliser une nouvelle aliquote d'eau de qualité biologique moléculaire.

Tableau 64 (continued)

Réaction du Contrôle négatif non valide	
Causes possibles	Solutions
Contamination du PCR Mix.	Utiliser un nouveau tube de Q-PCR Mix.
Contamination de la zone de préparation, des racks et de la micropipette.	Nettoyer les surfaces et les instruments avec des détergents aqueux, laver les blouses de laboratoire, remplacer les tubes à essai et les cônes utilisés.

Tableau 65

Réaction de l'échantillon non valide	
Causes possibles	Solutions
Erreur de paramétrage de l'instrument.	Vérifier la position du Q-PCR Mix, du Contrôle interne et de l'échantillon. Vérifier les volumes du Q-PCR Mix, du Contrôle interne et de l'échantillon.
Dégradation du PCR Mix.	Ne pas congeler et décongeler le PCR Mix plus de cinq fois. Ne pas laisser le Q-PCR Mix à température ambiante pendant plus de 30 minutes. Utiliser un nouveau tube de Q-PCR Mix
Dégradation de la matrice du Contrôle interne.	Utiliser un nouveau tube du Contrôle interne.
Inhibition due à des substances interférentes dans l'échantillon.	Répéter l'amplification de l'échantillon élué avec une dilution à 1:2 dans de l'eau de qualité biologie moléculaire. Répéter l'extraction de l'échantillon avec une dilution à 1:2 dans de l'eau de qualité biologie moléculaire.

Tableau 66

Fluorescence de bruit de fond irrégulière ou élevée dans les réactions	
Causes possibles	Solutions
Distribution incorrecte de l'échantillon.	Vérifier les volumes des réactifs et des échantillons distribués dans la microplaque de Q-PCR.
Erreur de paramétrage de la référence.	Si la plage de calcul pour la référence définie du cycle 6 au cycle 15 n'est pas appropriée pour normaliser le bruit de fond, définir la plage de calcul dans les cycles où la fluorescence de bruit de fond s'est déjà stabilisée (vérifier Results > Component [Résultats > Composant]) et la fluorescence cible n'a pas encore commencé à augmenter.

Tableau 67

Courbe de dissociation anormale	
Causes possibles	Solutions
Absence de pic défini. Pic défini mais différent de celui des autres échantillons et de celui des étalons ou du Contrôle positif.	Vérifier que la valeur Ct de la cible est inférieure à 30. Une grande quantité de produit d'amplification à la fin de la réaction peut interférer avec l'analyse de la courbe de fusion. Répéter l'amplification de l'échantillon pour confirmer la présence d'une cible comportant une éventuelle mutation. La cible dans l'échantillon doit être séquencée pour confirmer la mutation.

19 LÉGENDE DES SYMBOLES



Numéro de référence.



Limite supérieure de température.



Code de lot.



Date de péremption (dernier jour du mois).



Dispositif médical de diagnostic *in vitro*.



Conforme aux exigences du Règlement IVDR 2017/746/CE relatif aux dispositifs médicaux de diagnostic *in vitro*. Certification délivrée par TÜV SÜD Product Service GmbH, Allemagne.



Identifiant unique de dispositif



Contenu suffisant pour << N >> tests.



Consulter le mode d'emploi.



Contenu.



Tenir à l'abri de la lumière du soleil.



Fabricant.

20 AVIS AUX UTILISATEURS

Tout incident grave lié au dispositif doit être signalé au fabricant ainsi qu'à l'autorité compétente de l'état membre dans lequel réside l'utilisateur et/ou le patient. Pour informer le fabricant de ce dispositif, ELITechGroup S. p. A., utiliser l'adresse e-mail suivante : egspa.vigilance@elitechgroup.com.

Un « Résumé de la sécurité et des performances » sera mis à la disposition du public via la base de données européenne sur les dispositifs médicaux (Eudamed) lorsque ce système informatique sera fonctionnel. Avant la publication de l'avis de fonctionnalité complète d'Eudamed, le « Résumé de la sécurité et des performances » sera mis à la disposition du public sur demande par e-mail, à l'adresse emd.support@elitechgroup.com, dans les meilleurs délais.

21 NOTE POUR L'ACQUÉREUR : LICENCE LIMITÉE

Ce produit contient des réactifs fabriqués par Promega Corporation et fournis à ELITechGroup S.p.A. pour être utilisés exclusivement en tant que composants des kits de diagnostic de marque ELITech. Les réactifs ne doivent être utilisés que dans le cadre de ce kit. Aucun droit ni aucune licence supplémentaire, explicite ou implicite, n'est concédé(e) pour quelque utilisation, modification ou revente que ce soit des réactifs en dehors du cadre de ce kit.

Les réactifs de détection ELITe MGB® et les plateformes ELITech (ELITe InGenius®, ELITe BeGenius®, MyGenius PRO®) sont protégés par des brevets obtenus et en cours d'obtention.

Toute utilisation des réactifs ou des données afférentes en dehors du cadre de ce kit nécessite l'autorisation écrite préalable de ELITechGroup S.p.A.

Les réactifs de détection ELITe MGB® sont couverts par un ou plusieurs des brevets américains numéros 7319022, 7348146, 7541454, 7671218, 7723038, 7767834, 8163910, 8969003, 9056887, 9085800, 9169256, 9328384, 10677728, 10738346, 10890529 et par les brevets EP numéros 2689031, 2714939, 2736916, 2997161, ainsi que par des demandes de brevet actuellement en instance.

Les technologies ELITe InGenius®, ELITe BeGenius® et MyGenius PRO® ont été couvertes par des brevets et des demandes en instance.

Cette licence limitée permet à la personne ou à l'entité à laquelle ce produit a été fourni d'utiliser le produit, ainsi que les données générées par son utilisation, uniquement à des fins de diagnostic humain. Ni ELITechGroup S.p.A. ni ses concédants n'accordent d'autres licences, explicites ou implicites, à d'autres fins.

MGB®, Eclipse Dark Quencher®, AquaPhluor®, ELITe MGB®, le logo ELITe MGB®, ELITe InGenius®, ELITe BeGenius® et MyGenius PRO® (registration name ELIVERSE®) sont des marques déposées d'ELITechGroup au sein de l'Union européenne.
QIASymphony® est une marque déposée de QIAGEN GmbH.
Ficoll® est une marque déposée de GE Healthcare Bio-Sciences AB.

Appendix A EBV ELITE MGB Kit utilisé en association avec les plateformes Genius series®



ATTENTION

Ce document est une version simplifiée du mode d'emploi officiel. Veuillez vous reporter au document complet avant toute utilisation : www.elitechgroup.com

Application

Le produit **EBV ELITE MGB® Kit** est un dispositif médical de diagnostic *in vitro* destiné à être utilisé par les professionnels de santé en tant que test quantitatif de PCR en temps réel des acides nucléiques pour la détection et la quantification de l'**ADN du virus d'Epstein-Barr (EBV)** extrait d'échantillons cliniques.

Le test est validé en association avec les instruments **ELITE InGenius®** et **ELITE BeGenius®**, des systèmes intégrés et automatisés d'extraction, de PCR en temps réel et d'interprétation des résultats, en utilisant des échantillons humains de sang total prélevé sur EDTA, de plasma prélevé sur EDTA et de liquide céphalorachidien.

Le test est également validé en association avec l'instrument **MyGenius PRO®** (nom d'enregistrement ELIVERSE®), un système intégré et automatisé d'extraction, de PCR en temps réel et d'interprétation des résultats, en utilisant des échantillons humains de sang total prélevé sur EDTA.

Le test est également validé en association avec l'instrument **ELITE GALAXY**, un système automatisé d'extraction et de paramétrage de PCR, et la plateforme de PCR en temps réel **7500 Fast Dx Real-Time PCR Instrument**, en utilisant des échantillons humains de sang total prélevé sur EDTA.

Le produit est destiné à être utilisé en tant qu'aide au diagnostic et à la surveillance des infections par l'EBV chez les patients suspectés de présenter une infection ou surveillés pour une infection par l'EBV.

Les résultats doivent être interprétés en association avec l'ensemble des observations cliniques pertinentes et des résultats du laboratoire.


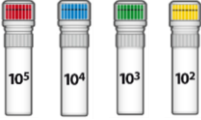

Séquence amplifiée

Séquence	Gène	Fluorophore	Canal
Cible	gène EBNA-1	FAM	EBV
Contrôle Interne	région du promoteur et de l'UTR 5' du gène de la bêta-globine humaine	AP525	IC

Matrice validée

- Sang total prélevé sur EDTA
- Plasma prélevé sur EDTA
- LCR

Contenu du kit et produits associés

EBV ELITe MGB Kit	EBV ELITe Standard	EBV- ELITe Positive Control
 X 4	 X 2	 X 2
PCR Mix prêt à l'emploi 4 tubes de 540 µL 96 réactions par kit 5 cycles de congélation/ décongélation par tube	4 niveaux prêts à l'emploi : 10 ⁵ , 10 ⁴ , 10 ³ , 10 ² 2 jeux de 4 tubes de 200 µL 8 réactions par kit 4 cycles de congélation/décongélation par tube	CP prêt à l'emploi 2 tubes de 160 µL 8 réactions par kit 4 cycles de congélation/ décongélation par tube

Durée de conservation maximale : **24 mois**Température de stockage : **-20 °C**

Autres produits requis non inclus dans le kit

<ul style="list-style-type: none"> Instrument ELITe InGenius : INT030. Instrument ELITe BeGenius : INT040. ELITe InGenius SP 200 : INT032SP200. ELITe InGenius SP1000 : INT033SP1000 	<ul style="list-style-type: none"> CPE – Internal Control : CTCRCPE Consommables pour les ELITe InGenius et ELITe BeGenius (se reporter au mode d'emploi des instruments ELITe InGenius et ELITe BeGenius)
--	--

Protocole avec les ELITe InGenius et ELITe BeGenius

<ul style="list-style-type: none"> › Volume d'échantillon › Volume de CPE › Volume d'éluion total 	200 µL (InGenius et BeGenius) ou 1000 µL (InGenius seulement) 10 µL 100 µL	<ul style="list-style-type: none"> › Volume initial d'éluion de PCR : › Volume de Q-PCR Mix : › Fréquence des contrôles : › Fréquence de l'étalonnage : 	20 µL 20 µL 15 jours 30 jours
--	---	---	--

Performances de ELITe InGenius et ELITe BeGenius

Matrice	Limite de détection		Sensibilité diagnostique	Spécificité diagnostique	Linéarité (UI/mL)		Facteur de conversion (UI/copies)
	UI/mL	copies/mL			UI/mL	copies/mL	
sang total	104	36	98,5 %	97,3 %	104 - 1 000 001	36 - 344 828	2,9
Plasma (volume d'échantillon de 200 µL)	124	65	98,9 %	98,3 %	124 - 10 000 000	65 - 5 263 158	1,9
Plasma (volume d'échantillon de 1000 µL, InGenius uniquement)	18	11			99 - 1 000 0000	62 - 625000	1,6
LCR	176	80	98,8 %	100 %	176 - 1 000 000	80 - 454 545	2,2

Préparation de l'échantillon

Ce produit est destiné à être utilisé sur les **ELITe InGenius** et **ELITe BeGenius** avec les échantillons cliniques suivants, identifiés selon les directives de laboratoire, et prélevés, transportés et conservés dans les conditions suivantes :

Type d'échantillon	Exigences de prélèvement	Conditions de transport/conservation			
		+16/+26 °C (température ambiante)	+2/+8 °C	-20 ± 10 °C	-70 ± 15 °C
Sang total	EDTA	≤ 1 j	≤ 3 j	≤ 30 j	≤ 30 j
Plasma	EDTA	≤ 1 j	≤ 3 j	≤ 30 j	≤ 30 j
LCR	Contamination minimale par le sang du patient	≤ 1 j	≤ 2 j	≤ 30 j	≤ 30 j

EDTA, acide éthylènediaminetétraacétique ; LCR, liquide céphalorachidien ; d, jour.

Procédures ELITe InGenius

L'interface graphique (GUI) du logiciel ELITe InGenius guide l'utilisateur, étape par étape, pour paramétrer l'analyse. Toutes les étapes, à savoir l'extraction, la PCR en temps réel et l'interprétation des résultats, sont effectuées automatiquement. Deux modes de fonctionnement sont disponibles : analyse complète « Extract + PCR » (Extraction + PCR) ou « PCR Only » (PCR seulement).

Avant l'analyse

<p>1. Mettre le ELITe InGenius en marche. Se connecter avec le nom d'utilisateur et le mot de passe. Sélectionner le mode « Closed » (Fermé).</p>	<p>2. Vérifier les calibrateurs : Q-PCR Standard dans le menu « Calibration » (Étalonnage). Vérifier les contrôles : Positive Control et Negative Control dans le menu « Controls » (Contrôles). Remarque : tous les contrôles doivent avoir été analysés, approuvés et ne pas être expirés.</p>	<p>3. Décongeler les tubes de PCR Mix et de CTRCPE. Agiter délicatement au vortex. Centrifuger pendant 5 s.</p>
--	--	--

Procédure 1 - Analyse complète : Extract + PCR (Extraction + PCR) (par ex. échantillons)

<p>1. Sélectionner « Perform Run » (Exécution cycle) sur l'écran tactile</p>	<p>2. Vérifier les volumes d'extraction : Initial : « 200 µL » ou « 1000 µL », élution : « 100 µL »</p>	<p>3. Scanner les code-barres des échantillons à l'aide du lecteur de code-barres portable ou saisir l'ID de l'échantillon</p>
<p>4. Sélectionner le « Assay Protocol » (Protocole de test) d'intérêt : EBV ELITe_WB_200_100 ou EBV ELITe_PL_200_100 ou EBV ELITe_PL_1000_100 ou EBV ELITe_CSF_200_100</p>	<p>5. Sélectionner la méthode « Extract + PCR » (Extraction + PCR) et la position de l'échantillon : Tube primaire ou Tube d'extraction</p>	<p>6. Charger le PCR Mix et le Internal Control (Contrôle interne) dans le « Inventory Block » (Gestionnaire de stocks)</p>
<p>7. Charger : la PCR Cassette (Cassette de PCR), la cartouche d'extraction, le tube d'élution, la cassette à embouts, les racks de tubes d'extraction et les compartiments des échantillons primaires</p>	<p>8. Fermer le tiroir. Démarrer le cycle</p>	<p>9. Visualiser, approuver et enregistrer les résultats</p>

NOTE!

Si le mode « Extract Only » (Extraction seulement) est nécessaire, se reporter au manuel d'utilisation de l'instrument pour prendre connaissance de la procédure.

Procédure 2 : PCR Only (PCR seulement) (par ex. éluats, étalons, contrôles)

1. Sélectionner « Perform Run » (Exécution cycle) sur l'écran tactile	2. Vérifier les volumes d'extraction : Initial : « 200 µL » ou « 1000 µL », élution : « 100 µL »	3. Scanner les code-barres des échantillons à l'aide du lecteur de code-barres portable ou saisir l'ID de l'échantillon
4. Sélectionner le « Assay Protocol » (Protocole de test) d'intérêt : EBV ELITe_PC et EBV ELITe_NC, ou EBV ELITe_STD, ou EBV ELITe_PL_200_100 ou EBV ELITe_PL_1000_100, ou EBV ELITe_WB_200_100, EBV ELITe_CSF_200_100.	5. Sélectionner la méthode « PCR Only » (PCR seulement) et la position de l'échantillon « Elution Tube » (Tube d'élution)	6. Charger le PCR Mix dans le « Inventory Block » (Gestionnaire de stocks)
7. Charger : le rack de PCR Cassette (Cassette de PCR) et le rack de tubes d'élution avec l'acide nucléique extrait	8. Fermer le tiroir. Démarrer le cycle	9. Visualiser, approuver et enregistrer les résultats

Procédures ELITe BeGenius

L'interface graphique (GUI) du logiciel ELITe BeGenius guide l'utilisateur, étape par étape, pour paramétrer l'analyse. Toutes les étapes, à savoir l'extraction, la PCR en temps réel et l'interprétation des résultats, sont effectuées automatiquement. Deux modes de fonctionnement sont disponibles : analyse complète « Extract + PCR » (Extraction + PCR) ou « PCR Only » (PCR seulement).

Avant l'analyse

1. Mettre le ELITe BeGenius en marche. Se connecter avec le nom d'utilisateur et le mot de passe. Sélectionner le mode « Closed » (Fermé).	2. Vérifier les calibrateurs : Q-PCR Standard dans le menu « Calibration » (Étalonnage). Vérifier les contrôles : Positive Control et Negative Control dans le menu « Controls » (Contrôles). Remarque : tous les contrôles doivent avoir été analysés, approuvés et ne pas être expirés.	3. Décongeler les tubes de PCR Mix et de CTRCPE . Agiter délicatement au vortex. Centrifuger pendant 5 s.
--	--	---

Procédure 1 - Analyse complète : Extract + PCR (Extraction + PCR) (par ex. échantillons)

<p>1. Sélectionner « Perform Run » (Exécution cycle) sur l'écran tactile puis cliquer sur le mode d'analyse « Extract + PCR » (Extraction + PCR)</p>	<p>2. Insérer le « Sample Rack » (Compartiment des échantillons) avec les échantillons à code-barres dans la Cooler Unit. La lecture des code-barres est déjà active</p>	<p>3. Vérifier les volumes d'extraction : Initial : « 200 µL », Éluat : « 100 µL »</p>
<p>4. Sélectionner le « Assay Protocol » (Protocole de test) d'intérêt EBV ELITE_Be_WB_200_100 ou EBV ELITE_Be_PL_200_100 ou EBV ELITE_Be_CSF_200_100 Remarque : Si une deuxième extraction est exécutée, répéter les étapes 2 à 4</p>	<p>5. Imprimer les étiquettes à code-barres pour les apposer sur les tubes d'éluat vides. Charger les tubes dans le « Elution Rack » (Rack d'éluat) et insérer ce dernier dans la Cooler Unit</p>	<p>6. Charger le PCR Mix et le Internal Control (Contrôle interne) dans le Reagent/Elution Rack (Rack de réactifs/d'éluat), puis insérer ce dernier dans la Cooler Unit</p>
<p>7. Charger le « PCR Rack » (Portoir de PCR) avec la « PCR Cassette » (Cassette de PCR) et le « Extraction Rack » (Rack d'extraction) avec les cartouches d'extraction « ELITE InGenius SP 200 » et les consommables d'extraction requis</p>	<p>8. Fermer le tiroir. Démarrer le cycle</p>	<p>9. Visualiser, approuver et enregistrer les résultats</p>

NOTE!

Si le mode « Extract Only » (Extraction seulement) est nécessaire, se reporter au manuel d'utilisation de l'instrument pour prendre connaissance de la procédure.

Procédure 2 : PCR Only (PCR seulement) (par ex. éluats, étalons, contrôles)

<p>1. Sélectionner « Perform Run » (Exécution cycle) sur l'écran tactile</p>	<p>2. Vérifier les volumes d'extraction : Initial : « 200 µL », éluat : « 100 µL »</p>	<p>3. Scanner les codes-barres des échantillons à l'aide du lecteur de codes-barres portable ou saisir l'ID de l'échantillon</p>
<p>4. Sélectionner le « Assay Protocol » (Protocole de test) d'intérêt : EBV ELITE_Be_PC et EBV ELITE_Be_NC, ou EBV ELITE_Be_STD.</p>	<p>5. Sélectionner la méthode « PCR Only » (PCR seulement) et la position de l'échantillon « Elution Tube » (Tube d'éluat)</p>	<p>6. Charger le PCR Mix dans le « Inventory Block » (Gestionnaire de stocks)</p>
<p>7. Charger : le rack de PCR Cassette (Cassette de PCR) et le rack de tubes d'éluat avec l'acide nucléique extrait</p>	<p>8. Fermer le tiroir. Démarrer le cycle</p>	<p>9. Visualiser, approuver et enregistrer les résultats</p>

Appendix B EBV ELITe MGB Kit utilisé en association avec MyGenius PRO



ATTENTION

Ce document est une version simplifiée du mode d'emploi officiel. Veuillez vous reporter au document complet avant toute utilisation : www.elitechgroup.com

Application

Le produit **EBV ELITe MGB® Kit** est un dispositif médical de diagnostic *in vitro* destiné à être utilisé par les professionnels de santé en tant que test quantitatif de PCR en temps réel des acides nucléiques pour la détection et la quantification de l'**ADN du virus d'Epstein-Barr (EBV)** extrait d'échantillons cliniques.

Le test est validé en association avec les instruments **ELITe InGenius®** et **ELITe BeGenius®**, des systèmes intégrés et automatisés d'extraction, de PCR en temps réel et d'interprétation des résultats, en utilisant des échantillons humains de sang total prélevé sur EDTA, de plasma prélevé sur EDTA et de liquide céphalorachidien.

Le test est également validé en association avec l'instrument **MyGenius PRO®** (nom d'enregistrement ELIVERSE®), un système intégré et automatisé d'extraction, de PCR en temps réel et d'interprétation des résultats, en utilisant des échantillons humains de sang total prélevé sur EDTA.

Le test est également validé en association avec l'instrument **ELITe GALAXY**, un système automatisé d'extraction et de paramétrage de PCR, et la plateforme de PCR en temps réel **7500 Fast Dx Real-Time PCR Instrument**, en utilisant des échantillons humains de sang total prélevé sur EDTA.

Le produit est destiné à être utilisé en tant qu'aide au diagnostic et à la surveillance des infections par l'EBV chez les patients suspectés de présenter une infection ou surveillés pour une infection par l'EBV.

Les résultats doivent être interprétés en association avec l'ensemble des observations cliniques pertinentes et des résultats du laboratoire.


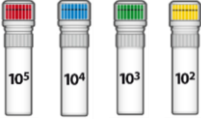

Séquence amplifiée

Séquence	Gène	Fluorophore	Canal
Cible	gène EBNA-1	FAM	EBV
Contrôle Interne	région du promoteur et de l'UTR 5' du gène de la bêta-globine humaine	AP525	IC

Matrice validée

- Sang total prélevé sur EDTA

Contenu du kit et produits associés

EBV ELITe MGB Kit	EBV ELITe Standard	EBV- ELITe Positive Control
 X 4	 X 2	 X 2
PCR Mix prêt à l'emploi 4 tubes de 540 µL 96 réactions par kit 5 cycles de congélation/ décongélation par tube	4 niveaux prêts à l'emploi : 10 ⁵ , 10 ⁴ , 10 ³ , 10 ² 2 jeux de 4 tubes de 200 µL 8 réactions par kit 4 cycles de congélation/décongélation par tube	CP prêt à l'emploi 2 tubes de 160 µL 8 réactions par kit 4 cycles de congélation/ décongélation par tube

Durée de conservation maximale : **24 mois**Température de stockage : **-20 °C**

Autres produits requis non inclus dans le kit

<ul style="list-style-type: none"> • MyGenius PRO (EG SpA réf. : INT050) • MyGenius PRO Software version BB-04 (ou versions ultérieures) 	<ul style="list-style-type: none"> • Negative Control (EG SpA, réf. CTRNEG) • Internal Control Maxi (EG SpA, réf. ICMAXI) • Consommables pour MyGenius PRO (se reporter au mode d'emploi de l'instrument MyGenius PRO)
--	--

Protocole MyGenius PRO

<ul style="list-style-type: none"> › Volume d'échantillon › Volume de IC › Volume d'éluion total 	200 µL 10 µL 100 µL	<ul style="list-style-type: none"> › Input volume (volume initial) de PCR › Volume de Q-PCR Mix › Fréquence des contrôles › Fréquence de l'étalonnage 	20 µL 20 µL 15 jours 60 jours
---	---------------------------	---	--

Performances MyGenius PRO

Matrice	Limite de détection		Sensibilité diagnostique	Spécificité diagnostique	Linéarité (UI/mL)		Facteur de conversion (UI/copies)
	UI/mL	copies/mL			UI/mL	copies/mL	
sang total	104	36	98,5 %	97,3 %	104 - 1 000 001	36 - 344 828	2,9

Préparation de l'échantillon

Ce produit est destiné à être utilisé sur l'instrument **MyGenius PRO** avec les échantillons cliniques suivants, identifiés selon les directives de laboratoire, et prélevés, transportés et conservés dans les conditions suivantes :

Type d'échantillon	Exigences de prélèvement	Conditions de transport/conservation			
		+16/+26 °C (température ambiante)	+2/+8 °C	-20 ± 10 °C	-70 ± 15 °C
Sang total	EDTA	≤ 1 j	≤ 3 j	≤ 30 j	≤ 30 j

EDTA, acide éthylènediaminetétraacétique ; j, jour.

Procédures MyGenius PRO

L'interface graphique (GUI) du logiciel MyGenius PRO guide l'utilisateur, étape par étape, pour paramétrer l'analyse. Toutes les étapes, à savoir l'extraction, la PCR en temps réel et l'interprétation des résultats, sont effectuées automatiquement. Deux modes de fonctionnement sont disponibles : analyse complète « Extract + PCR » (Extraction + PCR) ou « PCR Only » (PCR seulement), qui sont effectués automatiquement. Deux modes de fonctionnement sont disponibles : analyse complète « Extract + PCR » (Extraction + PCR) ou « PCR Only » (PCR seulement) (uniquement pour les calibrateurs et les contrôles).

<p>1. Allumer MyGenius PRO. Se connecter en mode VEILLE avec le nom d'utilisateur et le mot de passe.</p>	<p>2. Charger tous les consommables dans les tiroirs et vider le réservoir de déchets liquides et les bacs à déchets solides si nécessaire. Appuyer sur le bouton « Start » (Début) pour effectuer la préparation : au terme de la préparation, l'instrument passera en mode Fonctionnement.</p>	<p>3. Vérifier les calibrateurs : Q-PCR Standard dans le menu « Calibration » (Étalonnage). Vérifier les contrôles : Positive Control and Negative Control dans le menu « Controls » (Contrôles) Remarque : tous les contrôles doivent avoir été analysés, approuvés et ne pas être expirés.</p>
<p>4. Décongeler les tubes de PCR Mix e d'IC MAXI. Agiter délicatement au vortex. Centrifuger pendant 5 s.</p>	<p>5. Charger les tubes de mélanges PCR dans le carrousel à réactifs en suivant les indications de l'interface graphique (GUI).</p>	<p>6. Charger le(s) tube(s) IC MAXI dans le portoir dédié bleu et le charger dans la zone de l'échantillonneur automatique.</p>
<p>7a. Si l'instrument est connecté au LIS, insérer les échantillons dans la zone de l'échantillonneur automatique au moyen des portoirs dédiés en fonction du diamètre des tubes utilisés. L'extraction démarre automatiquement. 7b. Si l'instrument n'est pas connecté au LIS, dans la liste des échantillons, appuyer sur « Assign test » (Assigner test), lire le code-barres des échantillons à l'aide du lecteur de code-barres externe, sélectionner la matrice Whole blood (Sang total) et assigner le protocole de test (Assay protocol) « EBV ELITe_My_WB_IU_200_100 » ou « EBV ELITe_My_WB_cmL_200_100 », insérer les échantillons dans la zone de l'échantillonneur automatique en utilisant les portoirs dédiés en fonction du diamètre des tubes utilisés. L'extraction démarre automatiquement.</p>		

Appendix C EBV ELITE MGB Kit utilisé en association avec l'instrument ABI 7500



ATTENTION

Ce document est une version simplifiée du mode d'emploi officiel. Veuillez vous reporter au document complet avant toute utilisation : www.elitechgroup.com

Application

Le produit **EBV ELITE MGB® Kit** est un dispositif médical de diagnostic *in vitro* destiné à être utilisé par les professionnels de santé en tant que test quantitatif de PCR en temps réel des acides nucléiques pour la détection et la quantification de l'**ADN du virus d'Epstein-Barr (EBV)** extrait d'échantillons cliniques.

Le test est validé en association avec les instruments **ELITE InGenius®** et **ELITE BeGenius®**, des systèmes intégrés et automatisés d'extraction, de PCR en temps réel et d'interprétation des résultats, en utilisant des échantillons humains de sang total prélevé sur EDTA, de plasma prélevé sur EDTA et de liquide céphalorachidien.

Le test est également validé en association avec l'instrument **MyGenius PRO®** (nom d'enregistrement ELIVERSE®), un système intégré et automatisé d'extraction, de PCR en temps réel et d'interprétation des résultats, en utilisant des échantillons humains de sang total prélevé sur EDTA.

Le test est également validé en association avec l'instrument **ELITE GALAXY**, un système automatisé d'extraction et de paramétrage de PCR, et la plateforme de PCR en temps réel **7500 Fast Dx Real-Time PCR Instrument**, en utilisant des échantillons humains de sang total prélevé sur EDTA.

Le produit est destiné à être utilisé en tant qu'aide au diagnostic et à la surveillance des infections par l'EBV chez les patients suspectés de présenter une infection ou surveillés pour une infection par l'EBV.

Les résultats doivent être interprétés en association avec l'ensemble des observations cliniques pertinentes et des résultats du laboratoire.


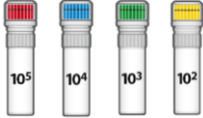

Séquence amplifiée

Séquence	Gène	Fluorophore	Canal
Cible	gène EBNA-1	FAM	EBV
Contrôle Interne	région du promoteur et de l'UTR 5' du gène de la bêta-globine humaine	AP525	IC

Matrice validée

- Sang total prélevé sur EDTA

Contenu du kit et produits associés

EBV ELITe MGB Kit	EBV ELITe Standard	EBV- ELITe Positive Control
 X 4	 X 2	 X 2
PCR Mix prêt à l'emploi 4 tubes de 540 µL 100 réactions par kit 5 cycles de congélation/ décongélation par tube	4 niveaux prêts à l'emploi : 10 ⁵ , 10 ⁴ , 10 ³ , 10 ² 2 jeux de 4 tubes de 200 µL 8 cycles de congélation/décongélation par tube	CP prêt à l'emploi 2 tubes de 160 µL 12 réactions par kit (Galaxy) 8 cycles de congélation/ décongélation par tube

Durée de conservation maximale : **24 mois**Température de stockage : **-20 °C**

Autres produits requis non inclus dans le kit

<ul style="list-style-type: none"> • ELITe GALAXY : INT020 • ELITe GALAXY 300 extraction kit : INT021EX • ABI 7500 Fast Dx Real-Time PCR Instrument 	<ul style="list-style-type: none"> • CPE – Internal Control : CTCRCPE • Eau de qualité biologie moléculaire
--	---

Performances avec l'instrument 7500 Real-Time PCR Instrument

Méthode d'extraction des acides nucléiques	Limite de détection	Spécificité diagnostique	Sensibilité diagnostique	Linéarité (UI/mL)	Formule de quantification (gEq/mL)	Facteur de conversion gEq/mL en UI/mL
ELITe GALAXY	127 UI/mL 249 gEq/mL	100 % (65/65)	100 % (60/60)	178 → 17,8 x 10 ⁶	35 x quantité	0,51
QIASymphony SP/AS	—	98,3 % (59/60)	100 % (60/60)	-	24 x quantité	0,46

Procédures avec l'instrument 7500 Real-Time PCR Instrument

La procédure ci-dessous résume les principales étapes de l'analyse des échantillons avec le flux de travail de PCR conventionnel : systèmes d'extraction validés, paramètres de l'instrument de PCR, paramétrage de la PCR et interprétation des résultats.

Extraction - Systèmes validés

Extraction	Matrice validée	Volume d'échantillon traité	Volume minimum d'échantillon	Volume d'éluat total	Volume du Contrôle interne CPE
ELITe Galaxy	Sang total	300 µL	400 µL	200 µL	10 µL

Amplification - Paramètres de l'instrument 7500 Fast Dx

1. Mettre le thermocycleur en marche
2. Paramétrer le détecteur « EBV » avec « FAM » et le désactivateur avec « none » (aucun)

3. Paramétrer le détecteur « Internal Control » (Contrôle interne) avec « VIC » et le désactivateur avec « none » (aucun)
4. Paramétrer la fluorescence passive en tant que « Cy5 »
5. Paramétrer le profil thermique comme indiqué. L'acquisition de la fluorescence doit être paramétrée lors de l'étape d'hybridation à 60°C.

Étape	Température	Temps
Décontamination	50 °C	2 min
Dénaturation initiale	94 °C	2 min
Amplification Détection 45 cycles	94 °C	10 s
	60 °C	30 s
	72 °C	20 s

L'analyse de la courbe de fusion est facultative ; se reporter au mode d'emploi complet

Amplification - Paramétrage de la PCR (effectué par les instruments ELITe Galaxy et QIASimphony)

Pour procéder au paramétrage de la session d'analyse de PCR :

1. décongeler les tubes de Q-PCR-Mix et de Contrôle positif/Q-PCR standard
2. mélanger délicatement et centrifuger
3. Préparer le **Contrôle négatif** (non fourni)
4. préparer une **microplaque de Q-PCR**
5. L'instrument effectue automatiquement le paramétrage de la PCR en distribuant, dans chaque puits de la **microplaque de Q-PCR : 20 µL de PCR Mix et 20 µL d'ADN extrait/Q-PCR Standard/Contrôles**

Une fois le paramétrage de la PCR effectué par l'instrument :

1. sceller la **microplaque de Q-PCR** avec un film adhésif optique
2. transférer la **microplaque de Q-PCR** sur l'instrument **7500 Fast Dx Real-Time PCR Instrument** et lancer la PCR. Enregistrer le fichier d'analyse avec un nom unique et reconnaissable (p. ex., « année-mois-jour-CIBLE-EGSpA »)

Amplification - Seuil pour l'analyse quantitative

Instrument	EBV FAM	Contrôle interne VIC
7500 Fast Dx Real Time PCR	0,2	0,1

Interprétation

Résultats qualitatifs		
Valeur Ct EBV	Valeur Ct Contrôle interne	Interprétation
Déterminé	—	Positif
Indéterminé	Ct ≤ 35	Négatif
	Ct > 35 ou Indéterminé	Non valide*

**Répéter le test en commençant par l'extraction*

Résultats quantitatifs

La valeur Ct de l'EBV obtenue pour chaque échantillon et la courbe d'étalonnage générée sont utilisées pour calculer la quantité d'ADN cible dans la réaction

La quantification de l'échantillon est comprise entre environ 10 et 10⁶ copies/réaction.

ELITechGroup S.p.A.
C.so Svizzera, 185, 10149 Torino ITALY
Tél. +39-011 976 191
Fax +39-011-936-76-11
E-mail : emd.support@elitechgroup.com
Site internet : www.elitechgroup.com

