

## **Mode d'emploi**

**RealStar<sup>®</sup>**

**Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0**

01/2018 FR



# RealStar<sup>®</sup>

## Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0

Pour utilisation avec

Mx 3005P™ QPCR System (Stratagene)

VERSANT® kPCR Molecular System AD (Siemens Healthcare)

ABI Prism® 7500 SDS (Applied Biosystems)

ABI Prism® 7500 Fast SDS (Applied Biosystems)

Rotor-Gene® 6000 (Corbett Research)

Rotor-Gene® Q5/6 plex Platform (QIAGEN)

CFX96™ Real-Time PCR Detection System (Bio-Rad)

CFX96™ Deep Well Real-Time PCR Detection System (Bio-Rad)

LightCycler® 480 Instrument II (Roche)



641013



96



01 2018



altona Diagnostics GmbH • Mörkenstr. 12 • D-22767 Hamburg

## Sommaire

<b>1.</b>	<b>Usage prévu.....</b>	<b>6</b>
<b>2.</b>	<b>Composants du kit.....</b>	<b>6</b>
<b>3.</b>	<b>Conservation .....</b>	<b>6</b>
<b>4.</b>	<b>Matériel requis non fourni .....</b>	<b>7</b>
<b>5.</b>	<b>Informations générales.....</b>	<b>8</b>
<b>6.</b>	<b>Description du produit.....</b>	<b>9</b>
6.1	Instruments de PCR en temps réel .....	11
<b>7.</b>	<b>Mises en garde et précautions.....</b>	<b>11</b>
<b>8.</b>	<b>Mode d'emploi .....</b>	<b>12</b>
8.1	Préparation du prélèvement.....	12
8.2	Préparation du Mastermix .....	14
8.3	Préparation de la réaction .....	15
<b>9.</b>	<b>Programmation des instruments de PCR en temps réel.....</b>	<b>16</b>
9.1	Paramètres.....	16
9.2	Marqueurs de fluorescence (fluorophores) .....	17
9.3	Profil de température et acquisition du fluorophore .....	17
<b>10.</b>	<b>Analyse des données .....</b>	<b>18</b>
10.1	Validation des tests de diagnostic .....	18
10.1.1	Validité des tests de diagnostic (qualitatif) .....	18
10.1.2	Invalidité des tests de diagnostic (qualitatif).....	18
10.2	Interprétation des résultats.....	19
10.2.1	Analyse qualitative .....	19

<b>11.</b>	<b>Evaluation des performances .....</b>	<b>19</b>
11.1	Sensibilité analytique .....	19
11.2	Spécificité analytique .....	20
11.3	Précision .....	21
<b>12.</b>	<b>Limites.....</b>	<b>22</b>
<b>13.</b>	<b>Contrôle qualité.....</b>	<b>23</b>
<b>14.</b>	<b>Assistance technique .....</b>	<b>23</b>
<b>15.</b>	<b>Bibliographie .....</b>	<b>24</b>
<b>16.</b>	<b>Marques déposées et responsabilité .....</b>	<b>24</b>
<b>17.</b>	<b>Explications des symboles .....</b>	<b>25</b>

## 1. Usage prévu

Le kit RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 est un test de diagnostic *in vitro*, basé sur la technologie de PCR en temps réel, pour la détection qualitative de l'ARN spécifique du virus de Lassa (LASV).

## 2. Composants du kit

Couleur du bouchon	Composants	Nombre de tubes	Volume [ $\mu$ L/tube]
Bleu	Master A	8	60
Violet	Master B	8	180
Vert	Internal Control	1	1000
Rouge	Positive Control	1	250
Blanc	Water (PCR grade)	1	500

Internal Control = Contrôle interne

Positive Control (PC) = Contrôle positif

Water (PCR grade) = Eau ultra-pure pour biologie moléculaire

## 3. Conservation

- Le kit RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 est expédié sous glace carbonique. Les composants du kit doivent arriver congelés. Si un ou plusieurs composants ne sont pas congelés à réception, ou si l'un des tubes a été endommagé pendant le transport, merci de contacter altona Diagnostics GmbH pour assistance.
- Tous les composants doivent être conservés entre -25°C et -15°C dès leur livraison.
- Il convient d'éviter des cycles répétés de congélation-décongélation (plus de deux) car cela peut affecter les performances du test. Les réactifs doivent être congelés en aliquots en cas d'utilisation occasionnelle.

- La conservation entre +2°C et +8°C ne doit pas excéder une période de deux heures.
- Le Master A et le Master B doivent être conservés à l'abri de la lumière.

#### 4. Matériel requis non fourni

- Instrument adapté à la PCR en temps réel (Chapitre 6.1 Instruments de PCR en temps réel)
- Système ou kit approprié à l'extraction des acides nucléiques (voir chapitre 8.1 Préparation du prélèvement)
- Centrifugeuse de paillasse avec rotor pour des tubes réactionnels de 2 mL
- Centrifugeuse avec rotor pour microplaques, si des plaques de 96 puits sont utilisées
- Vortex
- Plaques de 96 puits ou tubes réactionnels avec le matériel de fermeture correspondant (optique)
- Pipettes (réglables)
- Cônes avec filtres (jetables)
- Gants non talqués (jetables)

#### NOTE



*Merci de vous assurer que les instruments ont été installés, calibrés, vérifiés et entretenus selon les instructions et les recommandations du fabricant.*

#### NOTE



*Il est fortement recommandé d'utiliser le rotor de 72 puits avec les tubes réactionnels de 0,1 ml correspondants, si le Rotor-Gene® 6000 (Corbett Research) ou le Rotor-Gene® Q 5/6 plex (QIAGEN) est utilisé.*

## 5. Informations générales

Le virus de Lassa (LASV) a été décrit pour la première fois comme étant à l'origine d'une écloison nosocomiale de fièvre hémorragique dans le plateau de Jos au nord du Nigeria en 1969 [1]. Ce virus appartient au genre Arenavirus de la famille des Arenaviridae. Selon l'analyse phylogénétique du segment court (S) de l'ARN du LASV, cinq souches principales différentes ont été mises en évidence [2].

Le LASV correspond à des virus enveloppés dont le génome est composé d'un ARN simple brin à polarité négative et constitué de deux segments : un segment court (S) et un segment long (L). Le segment L (7,3 kb) code pour la protéine digitée (Z) et l'ARN polymérase ARN-dépendante virale (L) tandis que le segment S (3,4 kb) code pour la nucléoprotéine (NP) et la glycoprotéine transmembranaire (GPC) [3].

Le LASV est endémique en Afrique de l'Ouest, notamment en Sierra Leone, au Liberia, en Guinée et au Nigeria. Cependant, le risque est également présent dans d'autres pays, en raison de la transmission par un vecteur animal dans toute la région. L'hôte naturel du LASV est le rat multimamelé *Mastomys natalensis*, vivant à proximité des habitations. La transmission du LASV à l'homme survient via un contact direct avec des excréments ou d'autres fluides corporels de rats infectés [4].

Le LASV est responsable d'environ 100 000 à 300 000 infections, entraînant 5 000 décès par an. Les symptômes de la fièvre de Lassa surviennent 1 à 3 semaines après une infection par le LASV. Chez la majorité des individus qui contractent une infection par le LASV (80 %), la maladie n'entraîne aucun symptôme ou des symptômes légers. 20 % des individus infectés présentent des symptômes non spécifiques comparables à d'autres maladies endémiques en Afrique de l'Ouest, ce qui rend le diagnostic clinique difficile. La maladie clinique débute comme un syndrome d'allure grippale, notamment une fièvre légère, un malaise généralisé, un état de faiblesse et une céphalée. Des symptômes tels qu'une angine, une toux ou des manifestations gastro-intestinales peuvent survenir. L'état des patients se détériore rapidement entre le 6<sup>e</sup> et le 10<sup>e</sup> jours, et des problèmes neurologiques ont également été décrits, comme une perte d'audition, des tremblements et une encéphalite. Le décès peut survenir dans un délai de deux semaines après



l'apparition des symptômes, en raison d'une défaillance de plusieurs organes [4, 5].

- [1] Frame JD, Baldwin JM, Gocke DJ, Troup JM. 1970. Lassa fever, a new disease of man from West Africa. 1. Clinical description and pathologic findings. Am. J. Trop. Med. Hyg. 19:670-676
- [2] Leski TA, Stockelman MG, Moses LM, Park M, Stenger DA, Ansumana R, Bausch DG, Lin B. 2015. Sequence Variability and Geographic Distribution of Lassa Virus, Sierra Leone. Emerg Infect Dis. 21(4): 609–618. doi: 10.3201/eid2104.141469 PMID: PMC4378485
- [3] Andersen KG, Shaprio BJ, Matranga CB, et al. 2015. Clinical Sequencing Uncovers Origins and Evolution of Lassa Virus. Cell 162, 738-750
- [4] <https://www.cdc.gov/vhf/lassa/index.html> (access: 22.11.2017)
- [5] McComick JB, King PA, Johnson KM, O'Sullivan R, Smith ES, Trippel S, Tong TC. 1987. A case-control study of the clinical diagnosis and course of Lassa fever. J.Infect.Dis. 155, 445-455

#### NOTE



***En raison de l'évolution moléculaire relativement rapide des virus à ARN, il y a un risque inhérent, pour tous les systèmes basés sur la RT-PCR en temps réel, d'accumulation de mutations au cours du temps qui pourraient conduire à des résultats faussement négatifs.***

## 6. Description du produit

Le kit RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 est un test de diagnostic *in vitro*, basé sur la technologie de PCR en temps réel, pour la détection qualitative de l'ARN spécifique du virus de Lassa (LASV).

Le kit comprend un système d'amplification hétérologue (contrôle interne) afin d'identifier d'éventuelles inhibitions de la RT-PCR et de confirmer l'intégrité des réactifs du kit.

Le test repose sur la technologie de RT-PCR en temps réel, utilisant une transcriptase inverse (RT) qui permet de convertir l'ARN en ADN complémentaire (ADNc) et une réaction d'amplification en chaîne par polymérase (PCR) pour l'amplification de séquences cibles spécifiques et de sondes cibles spécifiques pour la détection de l'ADN amplifié. Les sondes sont marquées avec un marqueur fluorescent (reporter) et un désactivateur (quencher)

Les sondes spécifiques de l'ARN du LASV sont marquées par le fluorophore FAM™. La sonde spécifique du contrôle interne est marquée par le fluorophore JOE™.

L'utilisation de sondes associées à des fluorophores différents permet la détection en parallèle de l'ARN spécifique du LASV et du contrôle interne dans les canaux correspondants de l'instrument de PCR en temps réel.

Le test consiste en trois processus réalisés dans un même tube réactionnel:

- La transcription inverse de l'ARN cible en ADNc
- L'amplification par PCR de l'ADNc cible et contrôle interne
- La détection simultanée des amplicons de PCR par des sondes marquées par un fluorophore

Le kit RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 est composé de:

- Deux Masters (Master A et Master B)
- Un contrôle interne
- Contrôle positif
- De l'eau ultra-pure (pour biologie moléculaire)

Les réactifs du Master A et du Master B contiennent tous les composants nécessaires (tampon PCR, transcriptase inverse, ADN Polymérase, sel de magnésium, amorces et sondes) afin de réaliser la transcription inverse, l'amplification par PCR et la détection de la cible ARN spécifique du LASV ainsi que du contrôle interne en une seule étape de réaction.

## 6.1 Instruments de PCR en temps réel

Le kit RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 a été développé et validé pour être utilisé avec les instruments de PCR en temps réel suivants:

- Mx 3005P™ QPCR System (Stratagene)
- VERSANT® kPCR Molecular System AD (Siemens Healthcare)
- ABI Prism® 7500 SDS (Applied Biosystems)
- ABI Prism® 7500 Fast SDS (Applied Biosystems)
- Rotor-Gene® 6000 (Corbett Research)
- Rotor-Gene® Q5/6 plex Platform (QIAGEN)
- CFX96™ Real-Time PCR Detection System (Bio-Rad)
- CFX96™ Deep Well Real-Time PCR Detection System (Bio-Rad)
- LightCycler® 480 Instrument II (Roche)

## 7. Mises en garde et précautions

*Lire attentivement le manuel d'utilisation avant d'utiliser le produit.*

- Avant toute utilisation, veuillez vérifier que le produit et ses composants:
  - Ne sont pas endommagés,
  - Sont complets: nombre, type et volume (voir le chapitre 2. Composants du kit)
  - Sont correctement étiquetés,
  - Sont congelés à la réception
- L'utilisation de ce produit est limitée au personnel qualifié et formé aux techniques de PCR en temps réel et aux procédures de diagnostic *in vitro*.
- Manipuler les échantillons comme s'ils étaient infectieux et/ou dangereux, en accord avec les procédures de sécurité en vigueur dans le laboratoire.
- Porter des gants jetables non talqués, une blouse de laboratoire et des lunettes de protection lors de la manipulation des échantillons.

- Eviter les contaminations microbiennes et nucléaires (par ADNase/ARNase) de l'échantillon et des composants du kit.
- Toujours utiliser des pipettes à cônes jetables avec filtre, non contaminées par de l'ADNase et de l'ARNase.
- Toujours porter des gants de protection non talqués lors de la manipulation des composants du kit.
- Utiliser des zones de travail séparées les unes des autres pour les différentes activités de (i) préparation des échantillons, (ii) préparation de la réaction et (iii) les étapes d'amplification/détection. Le sens de travail dans le laboratoire doit être unidirectionnel. Porter des gants dans chaque zone de travail et les changer avant d'entrer dans une zone différente.
- Dédier des fournitures et du matériel pour chaque zone de travail et ne pas les déplacer d'une zone à une autre.
- Conserver le matériel positif et/ou potentiellement positif séparément des autres composants du kit.
- Ne pas ouvrir les tubes/plaques de réaction après l'amplification afin d'éviter toute contamination par les amplicons.
- Des témoins additionnels peuvent devoir être testés selon les directives des organisations locales/gouvernementales ou des organismes d'accréditation.
- Ne pas autoclaver des tubes réactionnels après une PCR, car ceci ne dégrade pas les acides nucléiques amplifiés et risque de contaminer le laboratoire.
- Ne pas utiliser les composants au-delà de leur date de péremption.
- Eliminer les échantillons et les déchets de l'essai conformément aux règles de sécurité locales.

## **8. Mode d'emploi**

### **8.1 Préparation du prélèvement**

L'ARN extrait constitue le matériel de départ pour le kit RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0.

La qualité de l'ARN extrait a un impact significatif sur la performance de l'ensemble du test. Il est important de s'assurer que le système d'extraction des acides nucléiques utilisé est compatible avec la technologie de PCR en temps réel. Les kits et systèmes suivants sont compatibles pour l'extraction des acides nucléiques:

- QIAamp® Viral RNA Mini Kit (QIAGEN)
- QIASymphony® (QIAGEN)
- NucliSENS® easyMag® (bioMérieux)
- MagNA Pure 96 System (Roche)
- m2000sp (Abbott)
- Maxwell® 16 IVD Instrument (Promega)
- VERSANT® kPCR Molecular System SP (Siemens Healthcare)

D'autres kits ou systèmes d'extraction des acides nucléiques peuvent être appropriés. L'aptitude de la procédure d'extraction des acides nucléiques à utiliser avec RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 doit être validé par l'utilisateur.

Si la préparation des échantillons s'effectue sur une colonne comportant des tampons de lavage à l'éthanol, une étape de centrifugation supplémentaire de 10 minutes à environ 17000 x g (~ 13000 tr/min), dans un nouveau tube à essai, est vivement recommandée avant l'élution des acides nucléiques.

### ATTENTION



***L'éthanol est un fort inhibiteur de la PCR en temps réel. Si votre système de préparation des échantillons utilise des tampons de lavage à l'éthanol, assurez-vous d'éliminer toute trace d'éthanol avant de procéder à l'élution des acides nucléiques.***

### ATTENTION



***L'utilisation d'ARN porteur (carrier) est crucial pour l'efficacité de l'extraction et la stabilité des acides nucléiques extraits.***

Pour toute information complémentaire ou assistance technique sur le prétraitement et la préparation des échantillons, merci de contacter notre support technique (voir chapitre 14. Assistance technique).

## 8.2 Préparation du Mastermix

Tous les réactifs doivent être complètement décongelés, homogénéisés (par pipetage ou léger vortexage) et brièvement centrifugés avant utilisation.

Le kit RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 contient un contrôle interne hétérologue pouvant être utilisé soit comme contrôle d'inhibition de la RT-PCR soit comme contrôle de la préparation de l'échantillon (extraction des acides nucléiques) et de l'inhibition de la RT-PCR.

- ▶ Si le contrôle interne est utilisé comme un contrôle d'inhibition de la RT-PCR, mais non comme contrôle de préparation de l'échantillon, le Mastermix doit être préparé comme décrit par le schéma de pipetage ci-dessous:

Nombre de réactions (rxns)	1	12
Master A	5 µL	60 µL
Master B	15 µL	180 µL
Internal Control (contrôle interne)	1 µL	12 µL
<b>Volume de Mastermix</b>	<b>21 µL</b>	<b>252 µL</b>

- ▶ Si le contrôle interne est utilisé comme contrôle de préparation de l'échantillon, et d'inhibition de la RT-PCR, le contrôle interne doit être ajouté au moment de la procédure d'extraction des acides nucléiques.
- ▶ Quelque soit la méthode ou le système utilisé pour l'extraction des acides nucléiques, le contrôle interne **ne doit jamais** être ajouté directement à l'échantillon. Le contrôle interne doit toujours être ajouté au mélange échantillon/ tampon de lyse. Le volume du contrôle interne à ajouter dépend

toujours et uniquement du volume d'éluion, dont il représente 10%. Par exemple si les acides nucléiques doivent être élués dans 60 µL de tampon d'éluion ou d'eau, 6 µL de contrôle interne par échantillon doivent être ajoutés au mélange échantillon/tampon de lyse.

- ▶ Si le contrôle interne a été ajouté pendant la phase de préparation de l'échantillon, le Mastermix doit être préparé selon le schéma de pipetage suivant:

Nombre de réactions (rxns)	1	12
Master A	5 µL	60 µL
Master B	15 µL	180 µL
<b>Volume de Mastermix</b>	<b>20 µL</b>	<b>240 µL</b>

#### ATTENTION



*Si le contrôle interne a été ajouté pendant la phase de préparation de l'échantillon, au moins le contrôle négatif doit inclure le contrôle interne.*

#### ATTENTION



*Ne jamais ajouter le contrôle interne directement à l'échantillon.*

### 8.3 Préparation de la réaction

- ▶ Pipeter 20 µL de Mastermix dans chacun des puits nécessaires de la plaque 96 puits ou d'un tube à essai permettant les réactions optiques.
- ▶ Ajouter 10 µL d'échantillon (éluat issu de l'extraction des acides nucléiques) ou 10 µL des contrôles (contrôles positifs ou négatifs).

Préparation de la réaction	
Mastermix	20 µL
Echantillon ou contrôle	10 µL
<b>Volume total</b>	<b>30 µL</b>

- ▶ S'assurer qu'au moins un contrôle positif et un contrôle négatif sont utilisés par essai.
- ▶ Homogénéiser avec soin les échantillons et les contrôles avec le Mastermix par pipetage.
- ▶ Couvrir la plaque 96 puits avec un film adhésif transparent approprié et les tubes réactionnels à l'aide de bouchons appropriés.
- ▶ Centrifuger les plaques de 96 puits à l'aide d'un rotor à microplaques pendant 30 secondes à environ 1000 x g (~ 3000 tr/min).

## 9. Programmation des instruments de PCR en temps réel

Pour obtenir des informations générales sur la préparation et la programmation des différents instruments de PCR en temps réel, veuillez consulter les manuels d'utilisation des instruments respectifs.

Pour des instructions sur la programmation relative à l'utilisation du kit RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 avec un instrument de PCR en temps réel spécifique, merci de contacter notre support technique (voir chapitre 14. Assistance technique).

### 9.1 Paramètres

- ▶ Définir les paramètres suivants:



Paramètres	
Volume de réaction	30 µL
Vitesse de la rampe	par défaut
Référence passive	Aucun

## 9.2 Marqueurs de fluorescence (fluorophores)

- Définir les marqueurs de fluorescence (fluorophores):

Cible	Nom du marqueur	Fluorophore (Reporter)	Désactivateur (Quencher)
ARN spécifique du LASV	LASV	FAM™	(aucun)
Internal Control (contrôle interne)	IC	JOE™	(aucun)

## 9.3 Profil de température et acquisition du fluorophore

- Définir le profil de température et l'acquisition du fluorophore:

	Etape	Nombre de cycles	Acquisition	Température [°C]	Durée [min:sec]
Transcription inverse	Stationnaire	1	-	55	20:00
Dénaturation	Stationnaire	1	-	95	02:00
Amplification	Cyclique	45	-	95	00:15
			oui	55	00:45
			-	72	00:15

## 10. Analyse des données

Pour des informations de base concernant l'analyse des données sur un instrument de PCR en temps réel spécifique, merci de se référer au manuel de l'instrument concerné.

Pour des informations détaillées concernant l'analyse des données générées avec le kit RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 sur différents instruments de PCR en temps réel, merci de contacter notre support technique (voir chapitre 14. Assistance technique).

### 10.1 Validation des tests de diagnostic

#### 10.1.1 Validité des tests de diagnostic (qualitatif)

Un test de diagnostic **qualitatif** est **valide**, si les valeurs suivantes des contrôles sont obtenues:

Nom du Contrôle	Canal de détection	
	FAM™	JOE™
Contrôle positif	+	+/-*
Contrôle négatif	-	+

\* La présence ou l'absence d'un signal dans le canal JOE™ n'est pas pertinente pour la validité de l'essai

#### 10.1.2 Invalidité des tests de diagnostic (qualitatif)

Un test de diagnostic **qualitatif** est **invalide**, (i) si l'essai n'est pas complet ou (ii) si l'ensemble des conditions de contrôle pour un test de diagnostics **valide** n'est pas obtenu.

En cas d'**invalidité** du test de diagnostic, répéter le test avec les acides nucléiques purifiés restants ou recommencer depuis l'échantillon de départ.

## 10.2 Interprétation des résultats

### 10.2.1 Analyse qualitative

Canal de détection		Interprétation des résultats
FAM™	JOE™	
+	+*	ARN spécifique du LASV détecté.
-	+	ARN spécifique du LASV non détecté. L'échantillon ne contient pas de quantités détectables d'ARN du LASV.
-	-	Inhibition de la RT-PCR ou défaillance des réactifs. Répéter le test à partir de l'échantillon d'origine ou bien prélever et tester un nouvel échantillon.

\* La détection du contrôle interne dans le canal de détection JOE™ n'est pas requise pour des résultats positifs dans le canal de détection FAM™. De fortes charges en ARN spécifique du LASV dans l'échantillon peuvent conduire à des signaux absents ou très faibles pour le contrôle interne.

## 11. Evaluation des performances

L'évaluation des performances du kit RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 a été réalisée en utilisant un *in vitro* transcrit spécifique de virus de Lassa (LASV).

### 11.1 Sensibilité analytique

La sensibilité analytique du kit RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 est définie comme étant la concentration (copies/μL d'éluat) de molécules d'ARN spécifique du LASV qui peuvent être détectées avec un taux supérieur à 95%. La sensibilité

analytique a été déterminée en analysant des dilutions en série d'une concentration définie en ARN du LASV.

Tableau 1: Résultats de RT-PCR utilisés pour le calcul de la sensibilité analytique concernant la détection de l'ARN spécifique du LASV

[C] initiale [copies/μL]	Nombre de répétitions	Nombre de Positifs	Taux de réussite [%]
31,600	24	24	100
10,000	24	24	100
3,160	24	24	100
1,000	24	24	100
0,316	24	13	54
0,100	24	5	21
0,032	24	1	4
0,010	24	0	0
0,003	24	0	0

La sensibilité analytique du kit RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 a été déterminée par analyse Probit.

- Pour la détection de l'ARN spécifique du LASV, la sensibilité analytique est de 1,00 copies/μL [95% intervalle de confiance (CI) : 0,64 - 2,12 copies/μL]

## 11.2 Spécificité analytique

La spécificité analytique du kit RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 est assurée par une sélection minutieuse des oligonucléotides (amorces et sondes). Les séquences de ces derniers ont été comparées aux séquences publiques disponibles afin de s'assurer que toutes les souches intéressantes du LASV seront détectées.

La spécificité analytique du kit RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 a été évaluée en testant un panel d'ADN/ARN génomique extrait de différents pathogènes liés au

LASV et/ou susceptibles de causer des symptômes similaires.

Le kit RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 n'a présenté aucune réaction croisée avec l'un des pathogènes spécifiés ci-dessous:

- Virus de la fièvre hémorragique de Crimée-Congo
- Virus Chikungunya
- Virus de la dengue
- Ebola virus
- Virus de l'hépatite A
- Virus de l'hépatite B
- Virus de l'hépatite C
- Virus de l'immunodéficience humaine 1
- Virus de Marburg
- Virus de la fièvre de la Vallée du Rift
- Virus du Nil occidental
- Virus de la fièvre jaune
- Virus Zika
- *Plasmodium falciparum*
- *Salmonella enterica* serovar *typhimurium*

### 11.3 Précision

Les données de précision du kit RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 ont été déterminées comme étant la variabilité intra-essai (variabilité au sein d'une expérience), la variabilité inter-essai (variabilité entre différentes expériences) et la variabilité interlot (variabilité entre différents lots de production). La variabilité totale a été calculée en combinant les trois analyses.

La variabilité des données est exprimée en terme d'écart type et de coefficient de variation basé sur les valeurs du cycle de seuil ( $C_t$ ). Au moins six réplicats par échantillon ont été analysés pour la variabilité intra-essai, l'inter-essai et la variabilité

inter-lots.

Tableau 2: Données de précision pour l'ARN spécifique du LASV

LASV	Valeurs C <sub>t</sub> moyennes	Ecart type	Coefficient de variation [%]
Variabilité intra-essai	31,65	0,22	0,70
Variabilité inter-essai	32,14	0,18	0,57
Variabilité inter-lot	31,96	0,37	1,16
Variabilité totale	31,98	0,31	0,96

Tableau 3: Données de précision pour le Contrôle interne

Contrôle interne	Valeurs C <sub>t</sub> moyennes	Ecart type	Coefficient de variation [%]
Variabilité intra-essai	30,72	0,22	0,71
Variabilité inter-essai	30,67	0,17	0,55
Variabilité inter-lot	30,65	0,17	0,54
Variabilité totale	30,68	0,18	0,59

## 12. Limites

- Une stricte conformité aux instructions d'utilisation est nécessaire afin d'obtenir les meilleurs résultats.
- L'utilisation de ce produit est limitée au personnel qualifié et formé aux techniques de PCR en temps réel et aux procédures de diagnostic *in vitro*.
- Le respect des bonnes pratiques de laboratoire est essentiel pour garantir le bon fonctionnement de ce test. Une attention particulière doit être apportée à la préparation des échantillons afin de préserver la pureté des composants du kit. Tous les réactifs doivent faire l'objet d'une surveillance étroite afin d'éviter des impuretés et des contaminations. Tout réactif suspect doit être éliminé.

- Il est nécessaire de respecter les procédures de prélèvement, de transport, de conservation et de traitement des échantillons afin d'assurer les performances optimales du test.
- Ce test n'est pas destiné à être utilisé directement sur l'échantillon. Des méthodes appropriées d'extraction des acides nucléiques doivent être employées avant son utilisation.
- La présence d'inhibiteurs de RT-PCR (p.ex. héparine) peuvent induire une des résultats faussement positifs ou invalides.
- De potentielles mutations dans les zones cibles du génome du LASV couvertes par les amorces et/ou sondes utilisées dans ce kit peuvent induire une détection erronée de la présence du pathogène.
- Le RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 est un test de diagnostic. En conséquence, ses résultats doivent être interprétés en prenant en considération l'ensemble des symptômes cliniques et des résultats obtenus en laboratoire.

### 13. Contrôle qualité

Conformément au système de management de la qualité d'Altona Diagnostics GmbH, certifié ISO EN 13485, chaque lot du RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 est testé selon des spécifications prédéfinies afin de garantir une qualité constante des produits.

### 14. Assistance technique

Pour obtenir une assistance sur nos produits, merci de contacter notre support technique:

**e-mail:** [support@altona-diagnostics.com](mailto:support@altona-diagnostics.com)

**téléphone:** +49-(0)40-5480676-0

## 15. Bibliographie

Versalovic, James, Carroll, Karen C., Funke, Guido, Jorgensen, James H., Landry, Marie Louise and David W. Warnock (ed). Manual of Clinical Microbiology. 10th Edition. ASM Press, 2011.

Cohen, Jonathan, Powderly, William G, and Steven M Opal. Infectious Diseases, Third Edition. Mosby, 2010.

## 16. Marques déposées et responsabilité

RealStar® (altona Diagnostics); ABI Prism® (Applied Biosystems); ATCC® (American Type Culture Collection); CFX96™ (Bio-Rad); Cy® (GE Healthcare); FAM™, JOE™, ROX™ (Life Technologies); LightCycler® (Roche); SmartCycler® (Cepheid); Maxwell® (Promega); Mx 3005P™ (Stratagene); NucliSENS®, easyMag® (bioMérieux); Rotor-Gene®, QIAamp®, MinElute®, QIASymphony® (QIAGEN); VERSANT® (Siemens Healthcare).

Les noms et marques déposés cités dans ce document, même si non mentionnés comme tels, ne doivent pas être considérés comme non protégés par la loi.

Le kit RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 est un kit de diagnostic *in vitro* marqué CE conformément à la Directive européenne 98/79/CE relative aux dispositifs de diagnostic *in vitro*

















Produit non homologué pour la vente par Santé Canada et n'ayant pas fait l'objet d'une notification (510(k)) ou d'une approbation (PMA) de pré-commercialisation par la FDA.

Produit distribué dans certains pays uniquement.

© 2018 altona Diagnostics GmbH; tous droits réservés.



## 17. Explications des symboles

Symbole	Explication
	Dispositif médical de diagnostic <i>In vitro</i>
	Numéro de lot
	Couleur du bouchon
	Référence produit
	Contenu
	Nombre
	Composant
	Code article international
	Lire les instructions d'utilisation
	Contient la quantité suffisante pour réaliser "n" tests (rxns)
	Limites de température
	À utiliser avant
	Fabricant
	Attention
	Note
	Version

**Notes:**

**Notes:**

**always a drop ahead.**

altona Diagnostics GmbH  
Mörkenstr. 12  
22767 Hamburg, Germany

phone +49 40 548 0676 0  
fax +49 40 548 0676 10  
e-mail [info@altona-diagnostics.com](mailto:info@altona-diagnostics.com)

[www.altona-diagnostics.com](http://www.altona-diagnostics.com)

