

Mode d'emploi

RealStar[®] PIV RT-PCR Kit 2.0

01/2017 FR

RealStar®

PIV RT-PCR Kit 2.0

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)



262013



96



01 2017



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

Sommaire

1. Usage prévu.....	6
2. Composants du kit.....	6
3. Conservation	6
4. Matériel requis non fourni	7
5. Informations générales	8
6. Description du produit.....	9
6.1 Instruments de PCR en temps réel	11
7. Mises en garde et précautions.....	11
8. Mode d'emploi	13
8.1 Préparation du prélèvement.....	13
8.2 Préparation du Mastermix	14
8.3 Préparation de la réaction	16
9. Programmation des instruments de PCR en temps réel.....	17
9.1 Paramètres.....	17
9.2 Marqueurs de fluorescence (fluorophores)	17
9.3 Profil de température et acquisition du fluorophore	18
10. Analyse des données	18
10.1 Validation des tests de diagnostic	19
10.1.1 Validité des tests de diagnostic	19
10.1.2 Invalidité des tests de diagnostic	19
10.2 Interprétation des résultats.....	20
10.2.1 Analyse qualitative	20

11. Evaluation des performances	21
11.1 Sensibilité analytique	21
11.2 Spécificité analytique	24
11.3 Précision	25
12. Limites.....	27
13. Contrôle qualité.....	28
14. Assistance technique	28
15. Bibliographie	28
16. Marques déposées et responsabilité	29
17. Explications des symboles	30

1. Usage prévu

Le kit RealStar® PIV RT-PCR Kit 2.0 est un test de diagnostic *in vitro*, basé sur la technologie de PCR en temps réel, pour la qualitative détection de l'ARN spécifique de virus Parainfluenza Humain (PIV) de type 1, 2, 3 et 4 (PIV-1, PIV-2, PIV-3, PIV-4). De plus, le test permet la différenciation de l'ARN spécifique du genre *Respirovirus* (PIV-1 et PIV-3) et du genre *Rubulavirus* (PIV-2 et PIV-4).

2. Composants du kit

Couleur du bouchon	Composants	Nombre de tubes	Volume [μ L/tube]
Bleu	Master A	8	60
Violet	Master B	8	180
Vert	Internal Control	1	1000
Rouge	Positive Control PIV-1 + PIV-2	1	250
Orange	Positive Control PIV-3 + PIV-4	1	250
Blanc	Water (PCR grade)	1	500

Internal Control = Contrôle interne

Positive Control = Contrôle positif

Water PCR grade = Eau ultra-pure pour biologie moléculaire

3. Conservation

- Le kit RealStar® PIV RT-PCR Kit 2.0 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
- 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.



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

5. Informations générales

Les virus Parainfluenza (PIV) sont des virus de la famille des *Paramyxoviridae* avec un ARN simple brin de polarité négative. Les PIV humains sont divisés en quatre espèces appartenant à 2 genres différents: les PIV-1 et les PIV-3 sont attribués au genre *Respirovirus*, alors que les PIV-2 et les PIV-4 sont attribués au genre *Rubulavirus*. Deux sous-espèces ont été décrites pour les PIV-4 (PIV-4a et PIV-4b), juste après que le virus soit identifié en 1959. Aujourd'hui, l'existence de génotypes divers a été reportée pour toutes les espèces de PIV

Les infections à PIV sont, après le virus *respiratoire syncytial* (VRS), la deuxième cause la plus fréquente d'infections du tractus respiratoire bas (LRTI) chez les jeunes enfants. Le suivi sérologique a montré que 90% à 100% d'enfants âgés de 5 ans et plus ont des anticorps PIV-3, et 75% ont des anticorps PIV-1 et PIV-2. Les infections par les virus parainfluenza sont aussi un problème significatif chez les personnes âgées, chez les personnes avec des maladies cardiopulmonaires et chez les individus immunodéprimés. Des infections répétées peuvent arriver tout au long de la vie, mais se manifestent habituellement par des maladies légères du tractus respiratoire haute (URTI) chez les adultes.

En général, les PIV humains sont associés à plusieurs types de URTI et de LRTI. Les relations suivantes entre espèces, syndromes cliniques spécifiques, l'âge du patient pendant la saison épidémique sont souvent observées:

- Le PIV-1 est la cause majeure de laryngites chez les nourrissons et chez les jeunes enfants mais cause aussi des infections du tractus respiratoire hautes, des pharyngites et des bronchites trachéites à tous les âges. Dans les climats tempérés, PIV-1 causent des doubles épidémies de laryngites pendant les mois d'automne.
- Le PIV-2 est généralement associé à des taux d'infections inférieurs comme pour les PIV-1 et les PIV-3 et cause des URTI légères ainsi que des laryngites chez les enfants et occasionnellement des LRTI. Comme les PIV-1, les épidémies ont lieu principalement pendant les mois d'automne avec une fréquence annuelle ou biannuelle.

- Le PIV-3 est la cause majeure de LRTI sévères chez les nourrissons et les jeunes enfants. Il est fréquemment la cause de laryngites, bronchites et de pneumonies chez les enfants de moins de 1 an. Chez les enfants plus âgés et les adultes, il peut causer des URTI ou des bronchites trachéites. Les infections à PIV-3 peuvent avoir lieu à toutes les saisons, avec un pic d'activité durant le printemps et les premiers mois d'été de chaque année.
- Le PIV-4 est le moins courant de ce groupe et il est généralement associé à des URTI légères.

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® PIV RT-PCR Kit 2.0 est un test de diagnostic *in vitro*, basé sur la technologie de PCR en temps réel, pour la qualitative détection de l'ARN spécifique de virus Parainfluenza Humain (PIV) de type 1, 2, 3 et 4 (PIV-1, PIV-2, PIV-3, PIV-4). De plus, le test permet la différenciation de l'ARN spécifique du genre *Respirovirus* (PIV-1 et PIV-3) et du genre *Rubulavirus* (PIV-2 et PIV-4). 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 PIV-1 et du PIV-3 sont marquées par le fluorophore FAM™, tandis que les sondes spécifiques de l'ARN du PIV-2 et du PIV-4 sont marquées par un fluorophore qui montrent les mêmes caractéristiques que le Cy5. 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 des PIV-1/3 (genre *Respirovirus*), des PIV-2/4 (genre *Rubulavirus*) 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'ADN, et du contrôle interne
- la détection simultanée des amplicons de PCR par des sondes marquées par un fluorophore

Le kit RealStar® PIV RT-PCR Kit 2.0 est composé de:

- Deux Masters (Master A et Master B)
- Un contrôle interne
- Deux Contrôles positifs:
 - Contrôle positif: PIV-1 + PIV-2
 - Contrôle positif: PIV-3 + PIV-4
- 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 spécifiques de la cible (ARN spécifique du PIV-1 - 4 ainsi que du contrôle interne) en une seule étape de réaction.

6.1 Instruments de PCR en temps réel

Le kit RealStar® PIV RT-PCR Kit 2.0 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.

- Éviter 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.
- Éliminer 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® PIV RT-PCR Kit 2.0.

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® PIV RT-PCR Kit 2.0 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.



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 (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® PIV RT-PCR Kit 2.0 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
Volume de Mastermix	21 µL	252 µL

- ▶ 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'élution, dont il représente 10%. Par exemple si les acides nucléiques doivent être élués dans 60 µL de tampon d'élution 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
Volume de Mastermix	20 µL	240 µL

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.



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 de l'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
Volume total	30 µL

- ▶ S'assurer que chaque contrôle positif et au moins 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® PIV RT-PCR Kit 2.0 avec un instrument de PCR en temps réel spécifique, merci de contacter notre support technique (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	ROX™

9.2 Marqueurs de fluorescence (fluorophores)

- ▶ Définir les marqueurs de fluorescence (fluorophores):

Cible	Nom du marqueur	Fluorophore (Reporter)	Désactivateur (Quencher)
ARN spécifique du PIV-1 et PIV-3	PIV-1/3	FAM™	(aucun)
ARN spécifique du PIV-2 et PIV 4a/b	PIV-2/4	Cy®5	(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:

	Étape	Nombre 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® PIV RT-PCR Kit 2.0 sur différents instruments de PCR en temps réel, merci de contacter notre support technique (Chapitre 14. Assistance technique).

10.1 Validation des tests de diagnostic

10.1.1 Validité des tests de diagnostic

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

Nom du Contrôle	Canal de détection		
	FAM™	Cy®5	JOE™
Contrôle positif PIV-1 + PIV-2	+	+	+/-*
Contrôle positif PIV-3 + PIV-4	+	+	+/-*
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

Un test de diagnostic 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™	Cy ⁵	JOE™	
+	-	+*	ARN spécifique du PIV-1 et/ou PIV-3 détecté.
-	+	+*	ARN spécifique du PIV-2 et/ou du PIV-4a/b détecté.
-	-	+	ARN spécifique du PIV-1, du PIV-2, du PIV-3, du PIV-4a ou du PIV-4b non détecté. l'échantillon ne contient pas de quantités détectables de ces l'ARN spécifiques.
-	-	-	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™ ou Cy⁵. De fortes charges en ARN spécifique du PIV 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® PIV RT-PCR Kit 2.0 a été faite en utilisant l'ARN spécifique des espèces de PIV suivantes: PIV-1: ATCC® VR-94™; PIV-2: ATCC® VR-92™; PIV-3: ATCC® VR-93™; PIV-4a: ATCC® VR-1378™; PIV-4b: ATCC® VR- 1377™.

11.1 Sensibilité analytique

La sensibilité analytique du kit RealStar® PIV RT-PCR Kit 2.0 est définie comme étant la concentration (copies par µl d'éluat) de molécules d'ARN spécifique du PIV-1, PIV-2, PIV-3, PIV-4a ou PIV-4b 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 transcrits *in vitro* d'ARN des espèces de PIV.

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

[C] initiale [copies/µL]	Nombre de répétitions	Nombre de Positifs	Taux de réussite [%]
4,744	24	24	100
2,372	24	24	100
1,499	24	24	100
0,474	24	14	58
0,150	24	10	42
0,075	24	3	13
0,047	24	2	8
0,015	24	1	4
0,005	24	0	0
0,001	24	0	0

Tableau 2: Résultats de **RT-PCR** utilisés pour le calcul de la sensibilité analytique concernant la détection de l'ARN spécifique du PIV-2

[C] initiale [copies/μL]	Nombre de répétitions	Nombre de Positifs	Taux de réussite [%]
2,825	24	24	100
1,785	24	24	100
0,565	24	24	100
0,179	24	16	67
0,141	24	12	50
0,089	24	11	46
0,057	24	9	38
0,05	24	7	29
0,018	24	2	8
0,006	24	1	4

Tableau 3: Résultats de **RT-PCR** utilisés pour le calcul de la sensibilité analytique concernant la détection de l'ARN spécifique du PIV-3

[C] initiale [copies/μL]	Nombre de répétitions	Nombre de Positifs	Taux de réussite [%]
2,385	24	24	100
1,507	24	24	100
0,477	24	21	88
0,151	24	16	67
0,075	24	8	33
0,048	24	6	25
0,015	24	4	17
0,005	24	1	4
0,002	24	0	0

Tableau 4: Résultats de **RT-PCR** utilisés pour le calcul de la sensibilité analytique concernant la détection de l'ARN spécifique du PIV-4a

[C] initiale [copies/μL]	Nombre de répétitions	Nombre de Positifs	Taux de réussite [%]
2,331	24	24	100
1,473	24	24	100
0,466	24	24	100
0,147	24	19	79
0,074	24	16	67
0,047	24	9	38
0,015	24	5	21
0,005	24	4	17
0,001	24	0	0

Tableau 5: Résultats de **RT-PCR** utilisés pour le calcul de la sensibilité analytique concernant la détection de l'ARN spécifique du PIV-4b

[C] initiale [copies/μL]	Nombre de répétitions	Nombre de Positifs	Taux de réussite [%]
1,906	24	24	100
1,205	24	24	100
0,381	24	19	79
0,120	24	8	33
0,060	24	2	8
0,038	24	1	4
0,012	24	1	4
0,004	24	0	0
0,001	24	0	0

La sensibilité analytique du kit RealStar® PIV RT-PCR Kit 2.0 a été déterminée par analyse Probit.

- Pour la détection de l'ARN spécifique du PIV-1, la sensibilité analytique est de 1,49 copies/μL [Intervalle de confiance à 95% (CI) : 0,94 - 2,93 copies/μL]
- Pour la détection de l'ARN spécifique du PIV-2, la sensibilité analytique est de 0,70 copies/μL [Intervalle de confiance à 95% (CI) : 0,44 - 1,46 copies/μL]
- Pour la détection de l'ARN spécifique du PIV-3, la sensibilité analytique est de 0,94 copies/μL [Intervalle de confiance à 95% (CI) : 0,55 - 2,11 copies/μL]
- Pour la détection de l'ARN spécifique du PIV-4a, la sensibilité analytique est de 0,44 copies/μL [Intervalle de confiance à 95% (CI) : 0,26 - 0,93 copies/μL]
- Pour la détection de l'ARN spécifique du PIV-4b, la sensibilité analytique est de 0,83 copies/μL [Intervalle de confiance à 95% (CI) : 0,54 - 1,67 copies/μL]

11.2 Spécificité analytique

La spécificité analytique du kit RealStar® PIV RT-PCR Kit 2.0 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 PIV seront détectées.

La spécificité analytique du kit RealStar® PIV RT-PCR Kit 2.0 a été évaluée en testant un panel d'ADN/ARN génomique extrait de différents PIV isolés et d'autres pathogènes induisant symptômes similaires à ceux du PIV

Le kit RealStar® PIV RT-PCR Kit 2.0 n'a présenté aucune réaction croisée avec l'un des pathogènes spécifiés ci-dessous:

- | | |
|------------------------------------|------------------------------------|
| • Adénovirus humain de sérotype 1 | • Virus Coxsackie A3 |
| • Adénovirus humain de sérotype 2 | • Rhinovirus |
| • Adénovirus humain de sérotype 3 | • Coronavirus humain (MERS) |
| • Adénovirus humain de sérotype 4 | • <i>Bordetella pertussis</i> |
| • Virus respiratoire syncytial A | • <i>Bordetella parapertussis</i> |
| • Virus respiratoire syncytial B | • <i>Chlamydomphila pneumoniae</i> |
| • Métapneumovirus humain types A | • <i>Mycoplasma pneumoniae</i> |
| • Métapneumovirus humain types B | • <i>Hémophilus influenzae</i> |
| • Virus Influenza A de souche H1N1 | • <i>Legionella pneumophila</i> |
| • Virus Influenza A | • <i>Moraxella catarrhalis</i> |
| • Virus Influenza B | • <i>Streptococcus pneumoniae</i> |

11.3 Précision

Les données de précision du kit RealStar® PIV RT-PCR Kit 2.0 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 inter-lot (variabilité entre différents lots de production). La variabilité totale a été calculée en combinant les trois analyses.

Les données de variabilité sont exprimées en termes de valeur moyenne, écart type et de coefficient de variation, sur la base des valeurs de cycle seuil (C_t). Pour déterminer la variabilité intra-essai, la variabilité inter-essai et la variabilité inter-lot, au moins six réplicats par échantillon ont été analysés.

Tableau 6: Données de précision pour l'ARN spécifique du PIV-1, PIV-2, PIV-3, PIV-4a et PIV-4b

PIV-1, PIV-2, PIV-3, PIV-4a et PIV-4b		Valeurs C _t moyennes	Ecart type	Coefficient de variation [%]
Variabilité intra-essai	PIV-1	31,59	0,09	0,28
	PIV-2	30,24	0,09	0,30
	PIV-3	30,74	0,09	0,29
	PIV-4a	31,32	0,06	0,19
	PIV-4b	31,70	0,16	0,50
Variabilité inter-essai	PIV-1	31,49	0,14	0,44
	PIV-2	30,24	0,09	0,30
	PIV-3	30,74	0,10	0,33
	PIV-4a	31,33	0,05	0,16
	PIV-4b	31,78	0,18	0,57
Variabilité inter-lot	PIV-1	31,64	0,26	0,82
	PIV-2	30,32	0,11	0,36
	PIV-3	30,84	0,15	0,49
	PIV-4a	31,28	0,09	0,29
	PIV-4b	31,68	0,23	0,73
Variabilité totale	PIV-1	31,62	0,23	0,73
	PIV-2	30,29	0,11	0,36
	PIV-3	30,81	0,14	0,45
	PIV-4a	31,29	0,09	0,29
	PIV-4b	31,69	0,21	0,66

Tableau 7: Données de précision pour le contrôle interne

Contrôle interne	Valeurs C _t moyennes	Ecart type	Coefficient de variation [%]
Variabilité intra-essai	29,55	0,09	0,30
Variabilité inter-essai	29,55	0,08	0,27
Variabilité inter-lot	29,51	0,10	0,34
Variabilité totale	29,52	0,10	0,34

12. Limites

- Une stricte conformité aux instructions d'utilisation est nécessaire afin d'obtenir les meilleurs résultats.
- L'utilisation de ces produits est limitée au personnel compétent 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) est susceptible d'entraîner des résultats faussement négatifs ou erronés.
- De potentielles mutations dans les régions du génome du PIV couvertes par l'amorce et/ou les sondes du test peuvent empêcher la détection de pathogènes.

- Le RealStar® PIV RT-PCR Kit 2.0 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® PIV RT-PCR Kit 2.0 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
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); Maxwell® (Promega); Mx 3005P™ (Stratagene); NucliSENS®, easyMag® (bioMérieux); Rotor-Gene®, QIAamp®, 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® PIV RT-PCR Kit 2.0 est un kit de diagnostic *in vitro*, marqué CE conformément à la Directive européenne 98/79/CE relative aux dispositifs de diagnostic *in vitro*.

Produits 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.

© 2017 altona Diagnostics GmbH; tous droits réservés.

17. Explications des symboles

	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:

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

www.altona-diagnostics.com

