

# ViroReal<sup>®</sup> Kit RSV (A & B)

## Gebrauchsanleitung

**CE****IVD***In vitro*-Diagnostikum**REF**

DHUV02153

**Σ**

50 Reaktionen

**ingenetix GmbH**

Arsenalstraße 11

1030 Vienna, Austria

T +43(0)1 36 1980 198

F +43(0)1 36 1980 199

office@ingenetix.com

www.ingenetix.com

## Inhaltsverzeichnis

1. Verwendungszweck.....	3
2. Produktbeschreibung.....	3
3. Erregerinformation.....	3
4. Inhalt, Stabilität und Lagerung.....	4
5. Zusätzlich benötigte Materialien und Geräte.....	4
6. Vorsichtsmaßnahmen und Sicherheitshinweise.....	4
7. Grenzen des Verfahrens.....	5
8. Vorbereitung der Proben und real-time PCR.....	6
8.1. Interne RNA Kontrolle (RNA IPC).....	6
8.2. Positivkontrolle.....	6
8.3. Pipettierschema.....	6
8.4. Programmierung des Temperaturprofils.....	7
9. Interpretation der PCR-Daten.....	8
10. Troubleshooting.....	9
10.1. Kein Signal im FAM Kanal und Cy5 Kanal mit Kontrollen und Probe.....	9
10.2. Erreger-Signal (FAM Signal) in der Negativkontrolle.....	9
10.3. Erreger-Signal in der Negativkontrolle der Extraktion.....	9
10.4. IPC spezifisches Signal mit der Negativkontrolle und der Positivkontrolle.....	9
10.5. Kein Signal im FAM Kanal und Cy5 Kanal mit Probe.....	9
11. Spezifikation und Evaluierung der Testperformance.....	10
11.1. Testperformance auf verschiedenen real-time PCR Geräten.....	10
11.2. Nachweisgrenze und Linearität.....	11
11.3. Präzision.....	11
11.4. Analytische Spezifität.....	11
11.5. Diagnostische Evaluierung.....	11
12. Literatur.....	12
13. Änderungsindex.....	12

## Erklärung der Symbole



Chargen-Bezeichnung



Bestell-Nummer



Ausreichend für "n" Ansätze



Dieses Produkt erfüllt die Anforderungen der Europäischen Richtlinie 98/79 EG für *in-vitro* Diagnostika



Ätzwirkung, GHS05



Verwendbar bis



Hergestellt von



Aufbewahrung bei

*In vitro* Diagnostikum



Ausrufezeichen, GHS07

## 1. Verwendungszweck

ViroReal® Kit RSV (A & B) ist ein *in vitro* Nachweistest für RNA der zwei bisher bekannten Genotypen A und B des humanen Respiratorischen Synzytial-Virus (RSV) mittels one-step reverse Transkription real-time Polymerase-Kettenreaktion (RT-PCR). Untersuchungsmaterial sind extrahierte Proben aus dem Respirationstrakt.

## 2. Produktbeschreibung

ViroReal® Kit RSV (A & B) detektiert RNA des Nukleokapsid Protein Gens des humanen RSV. Mit diesem Test kann RNA von humanen RSV, die aus Proben des Respirationstraktes extrahiert wurde (z.B. mit dem QIAamp Viral RNA Mini Kit, Qiagen), detektiert werden.

Eine Sonden-spezifische Amplifikationskurve im Fluoreszenzkanal für FAM (530 nm) zeigt die Amplifikation der RSV-spezifischen RNA. Die interne RNA Positivkontrolle (RNA IPC) wird im Cy5 Kanal detektiert und dient als Kontrolle der RNA Extraktion und RT-PCR Inhibitionskontrolle. Das Target für die RNA IPC wird während der Probenextraktion zugegeben.

Dieser Test eignet sich für real-time PCR Geräte, die Fluoreszenz im FAM und Cy5 Kanal messen und differenzieren können (z.B. ABI® 7500 instrument (Thermo Fisher Scientific), QuantStudio 5, QuantStudio 7 (Thermo Fisher Scientific), Mx3005P® (Agilent), qTOWER<sup>3</sup>G (Analytik Jena), MIC instrument (bio molecular systems), LightCycler® 480 II (Roche Diagnostics), cobas z 480 Analyzer (Roche)).

Bei Verwendung von PCR-Plattformen, die nicht von ingenetix getestet wurden, wird eine Evaluierung der Multiplex-PCR empfohlen. Beachten Sie, dass einige PCR-Plattformen zuerst mit dem entsprechenden Farbstoff kalibriert werden müssen, bevor eine Multiplex-PCR durchgeführt werden kann.

Dieser Test basiert auf der one-step reverse Transkription real-time Polymerase-Kettenreaktion (RT-PCR). Dazu wird im ersten Schritt ein spezifischer RNA-Bereich aus dem Erregergenom in cDNA umgeschrieben und anschließend amplifiziert. Das generierte PCR-Produkt wird mit Hilfe einer fluoreszenz-markierten Oligonukleotid-Sonde detektiert. Dies ermöglicht den sequenzspezifischen Nachweis von PCR Amplifikaten.

Ingenetix ViroReal®, BactoReal®, MycoReal, PanReal, ParoReal und SeptiReal Kits verwenden die gleichen Temperaturprofile. RNA und DNA können in einem PCR Lauf analysiert werden.

## 3. Erregerinformation

Humane Respiratorische Synzytial-Viren (RSV) sind negativ lineare Einzelstrang RNA-Viren (ss(-)RNA) aus der Familie *Paramyxoviridae* und liegen in den 2 Genotypen RSV A und RSV B vor. Sie verursachen beim Menschen Erkrankungen der Atemwege und sind eine der Haupterreger von Infektionen der unteren Atemwege bei Kindern und älteren Personen. Infektionen treten meist im Winter und Frühjahr auf.

## 4. Inhalt, Stabilität und Lagerung

Beschriftung	Inhalt	Menge	Lagerung
RSV A & B Assay Mix (grüner Verschluss)	Primer und Sonde (FAM) für RSV-Detektion	1 x 50 µl	-15 °C bis -25 °C
RNA IPC-3 Assay Mix (gelber Verschluss)	Primer und Sonde (Cy5) für RNA IPC Detektion	1 x 50 µl	-15 °C bis -25 °C
RNA IPC Target (oranger Verschluss)	Target für RNA IPC (internes RNA Positivkontrollsystem)	1 x 100 µl	-15 °C bis -25 °C
RSV Positive Control (roter Verschluss)	RNA Positivkontrolle (ca. 10 <sup>3</sup> Kopien/µl)	1 x 150 µl	-15 °C bis -25 °C
RNA Reaction Mix (weißer Verschluss)	RNA Reaktionsmix	1 x 250 µl	-15 °C bis -25 °C
Nuclease-free water (blauer Verschluss)	Nuklease-freies Wasser	1 x 1000 µl	-15 °C bis -25 °C

Die Komponenten des ViroReal® Kit RSV (A & B) sind bis zu dem auf dem Etikett angegebenen Datum haltbar.

**RNA Reaction Mix:** Der im Kit enthaltene Master-Mix wurde für eine zuverlässige, hochempfindliche Real-Time-PCR mit reverser, one-step Transkription entwickelt, auch bei Vorhandensein gängiger Reaktionsinhibitoren. Der Master Mix enthält eine thermostabile MMLV-Reverse-Transkriptase, einen RNase-Inhibitor, eine hochgereinigte Taq-Polymerase für schnelle hot-start-PCR, dNTPs, ROX™ -Farbstoff (passive Referenz) und Pufferkomponenten - Additive, die für den Umgang mit RT-PCR-Inhibitoren optimiert sind.

## 5. Zusätzlich benötigte Materialien und Geräte

- Reagenzien und Laborgeräte für RNA-Extraktion
- Nuklease-freies Wasser für Verdünnung des RNA IPC Targets und der Positivkontrolle
- Puderfreie Laborhandschuhe (Einweghandschuhe)
- Pipetten
- Pipettenspitzen mit Filter
- Real-time PCR Gerät, welches Fluoreszenz im FAM und Cy5 Kanal messen und differenzieren kann
- Optische 96 Well Reaktionsplatten oder Reaktionsgefäße und geeignetes optisches Verschlussmaterial

## 6. Vorsichtsmaßnahmen und Sicherheitshinweise

- *In vitro*-Diagnostikum: Dieses Produkt sollte nur von Fachpersonal verwendet werden, das auf real-time PCR und *in vitro* Diagnose Verfahren geschult wurde.
- Das real-time PCR Gerät sollte regelmäßig gewartet und gereinigt werden.
- Labortische und Hilfsmittel müssen regelmäßig gereinigt werden.
- Die Verwendung von sterilen aerosol-resistenten Pipettenspitzen ist erforderlich.
- Proben sollten als potenziell infektiös behandelt werden, gemäß den Vorschriften für sicheres Laborarbeiten. Tragen Sie Laborhandschuhe bei der Handhabung von klinischem Probenmaterial und Kitreagenzien.
- Separat getrennte Arbeitsbereiche sind für die Aufbereitung des Probenmaterials, Vorbereitung der real-time PCR und Amplifikation zu verwenden. Die Geräte und Materialien müssen diesen Arbeitsbereichen zugeordnet sein. Der Arbeitsablauf muss von Prä- zu Post-PCR im Labor verlaufen.
- Beim Hantieren mit den Proben und der Positivkontrolle ist Vorsicht geboten, um Kreuzkontaminationen zu vermeiden. Nach der Verwendung der Proben und der Positivkontrolle sollten die Handschuhe gewechselt werden.
- Die Lagerung von positivem und potentiell positivem Material sollte separat von allen anderen Reagenzien erfolgen.
- Die Qualität der RNA hat großen Einfluss auf die Testperformance. Es muss sichergestellt sein, dass das verwendete RNA Extraktionssystem mit RT-PCR Technologie kompatibel ist.
- Kontaminationen von Geräten und Materialien mit DNA/RNA, Nukleasen oder Amplifikationsprodukten sind durch gute Laborpraxis zu vermeiden.

- Komponenten sollten vor Licht geschützt werden und wiederholtes Auftauen und Einfrieren sollte vermieden werden.
- Für eine zulässige Interpretation der Ergebnisse muss eine Negativkontrolle während der RNA-Extraktion (z.B. Extraktion von Wasser anstelle von Probenmaterial) mit einbezogen und in jedem PCR-Lauf analysiert werden, um falsch-positive Ergebnisse aufgrund von Kontamination mit Virus RNA während der Extraktion ausschließen zu können.
- In jedem PCR-Lauf sollte zusätzlich optional eine Negativkontrolle (Nuklease-freies Wasser statt Probe) mitgeführt werden.
- Probenmaterial, Reagenzien und Abfall sollten gemäß lokalen Sicherheitsbestimmungen, entsorgt werden.
- Bitte beachten Sie das Ablaufdatum des Kits.
- **Vorsicht:** Das RNA IPC Target wird in RNA-Stabilizer aufbewahrt, welcher Guanidinthiocyanat/Triton X-100 enthält (siehe MSDS, [www.ingenetix.com](http://www.ingenetix.com)).

## 7. Grenzen des Verfahrens

- Zuverlässige Ergebnisse sind nur bei Anwendung sachgemäßer Verfahren für Entnahme, Transport, Lagerung und Aufarbeitung der Proben gewährleistet.  
Mit diesem Kit wurde die Gewinnung und Detektion von RNA aus nasopharyngealen Abstrichen validiert. Die Testperformance mit anderen klinischen Probentypen wurde bislang noch nicht bewertet.
- Ein negatives Testergebnis schließt die Möglichkeit einer RSV Infektion nicht aus, da die Ergebnisse durch unsachgemäße Probenentnahme, technische Fehler, Probenverwechslung oder eine Erregerzahl unterhalb der Nachweisgrenze beeinträchtigt werden können. PCR Inhibitoren können zu einem ungültigen Ergebnis führen.
- Obwohl dieser Test hochspezifische Primer und Sonden beinhaltet, können eventuell vorhandene Sequenzvariabilitäten in der Target-Region von bislang nicht bekannten klinischen Subtypen zu falsch-negativen oder weniger sensitiven Ergebnissen führen.
- Ergebnisse sollten mit anderen Labordaten und klinischen Parametern im Kontext interpretiert werden.

## 8. Vorbereitung der Proben und real-time PCR

Proben dürfen nicht eingefroren werden – eine Lagerung bei 4°C wird empfohlen. Die Proben sollten noch am selben Tag untersucht werden. Abstriche werden entweder trocken oder in 0,9% NaCl gelagert. Geeignete Tupfer: Polyester oder Rayon Tupfer mit Plastik oder Aluminium Applikator.

Extrahieren Sie RNA aus 140-200 µl Probe (je nach Extraktionsmethode) und eluieren Sie in 50 µl.

Extrahieren Sie die Probe mit einem RNA Extraktionssystem, das mit RT-PCR Technologie kompatibel ist. Es muss immer eine Negativkontrolle der RNA-Extraktion mitgeführt werden (z.B. Extraktion von Wasser anstelle von Probenmaterial).

- Pro PCR-Lauf müssen eine Positivkontrolle (roter Verschluss), eine Negativkontrolle der RNA-Extraktion und optional eine Negativkontrolle der PCR (Wasser) mitgeführt werden. RNA Proben auf Eis auftauen.
- RNA Reaktionsmix auf Eis auftauen und 2- bis 3-mal durch Invertieren des Röhrchens mischen, um eine homogene Lösung zu erhalten. Der RNA Reaktionsmix sollte nicht auf Raumtemperatur erwärmt werden. Alle weiteren Kitkomponenten müssen vor dem Ansetzen des Master Mixes vollständig bei Raumtemperatur auftauen. Nach dem Auftauen werden die einzelnen Komponenten gemischt, kurz zentrifugiert und anschließend auf Eis gestellt. Den Master Mix für die RT-PCR auf Eis ansetzen.
- Die RNA unmittelbar nach der Extraktion verwenden (immer auf Eis lagern) und so bald als möglich bei -20°C bis -80°C lagern. Die extrahierte RNA ist bei sachgerechter Lagerung bei -80°C ca. 3-6 Monate stabil, bei -20°C ca. 3-6 Wochen, bei 4°C ca. 3-5 Stunden und bei Raumtemperatur ca. 30-60 Sekunden.

### 8.1. Interne RNA Kontrolle (RNA IPC)

Die RNA IPC dient der Kontrolle der Extraktion, identifiziert mögliche PCR Inhibierungen und überprüft die Integrität der Kit Reagenzien.

Das RNA IPC Target (ca.  $6 \times 10^5$  Kopien/µl) wird in RNA-Stabilizer aufbewahrt, welcher Guanidinthiocyanat/Triton X-100 enthält. Dieser Stabilizer kristallisiert durch mehrmalige Einfrier- / Auftauzyklen und kann durch kurzes Anwärmen auf ca. 50°C wieder gelöst werden.

→ **Als Kontrolle der Extraktion und RT real-time PCR:** Das RNA IPC Target wird während der Extraktion zugesetzt. Pipettieren Sie pro Probe 1 µl unverdünntes RNA IPC Target zum Lysepuffer und setzen Sie dann die Extraktion fort.

Achtung: Das unverdünnte RNA IPC Target darf nicht direkt zum Probenmaterial pipettiert werden, sondern muss zum Lysepuffer zugegeben werden.

→ **Als Alternative**, falls das RNA IPC Target ausschließlich **zur Kontrolle der RT real-time PCR** eingesetzt werden soll (nicht empfohlen): Pipettieren Sie 1 µl des frisch 1:500 verdünnten RNA IPC Targets (ca. 1200 Kopien) pro Reaktion direkt zum Mastermix.

Achtung: Das RNA-IPC-Target darf dem Mastermix nicht unverdünnt zugesetzt werden.

### 8.2. Positivkontrolle

**RSV Positivkontrolle** ist eine *in vitro* synthetisierte RNA mit einer Konzentration von ca.  $10^3$  Kopien/µl und muss bei -20° C gelagert werden. Positivkontrolle vor Gebrauch vorsichtig mischen, nicht vortexen. Um wiederholte Einfrier- / Auftauzyklen zu vermeiden, kann die Positivkontrolle bei mehrmaliger Benutzung am selben Tag bei 4°C zwischengelagert werden.

→ Setzen Sie 10 µl Positivkontrolle ein (roter Verschluss). Die Positivkontrolle immer zuletzt pipettieren.

### 8.3. Pipettierschema

		<b>Pro Probe</b>
<b>Ansetzen Master Mix</b> (gut durchmischen)	Nuclease-free Water*	3,0 µl
	RNA Reaction Mix	5,0 µl
	RSV A & B Assay Mix	1,0 µl
	RNA IPC-3 Assay Mix	1,0 µl
	<b>Gesamtvolumen Master Mix</b>	<b>10,0 µl</b>
<b>Ansetzen PCR-Reaktion</b>	Master Mix	10,0 µl
	RNA-Probe*	10,0 µl
	<b>Gesamtvolumen</b>	<b>20,0 µl</b>

\*10 µl Probe kann verwendet werden. Bei Verwendung eines anderen Volumens als 10 µl muss das Volumen mit Nuklease-freiem Wasser entsprechend angepasst werden.

→ **Nicht empfohlen - falls das RNA IPC Target nicht während der Extraktion zugegeben wurde:** Verdünnen Sie das RNA IPC Target frisch 1:500 mit Nuklease-freiem Wasser und geben Sie 1 µl pro Probe direkt zum Master Mix zu. In diesem Fall dient das RNA IPC Target zur Kontrolle der RT real-time PCR.

**Achtung:** Bei Verwendung von mehr als 1 µl 1:500 verdünntem RNA IPC Target pro Reaktion wird die RT-PCR Reaktion inhibiert.

Pipettieren Sie pro Probe jeweils 10 µl des vorbereiteten Master Mixes in das Well der optischen Reaktionsplatte und geben Sie anschließend 10 µl der extrahierten Probe oder der Kontrollen zu. Pipettieren Sie die Positivkontrolle immer zum Schluss. Platte anschließend mit geeignetem optischen Verschlussmaterial verschließen.

#### 8.4. Programmierung des Temperaturprofils

Informationen zur Programmierung der PCR-Geräte finden Sie im jeweiligen Benutzerhandbuch des Herstellers. Bitte beachten Sie, dass manche PCR-Plattformen vor der Verwendung einer Multiplex-PCR mit den jeweiligen Farbstoffen kalibriert werden müssen.

**Probenvolumen:** 20 µl

#### Temperaturprofil:

Program 1	Program 2	Program 3
Cycles: 1 Analysis: None <b>Reverse Transcription</b>	Cycles: 1 Analysis: None <b>Polymerase Activation</b>	Cycles: 45 Analysis: Quantification Acquisition at 60°C
50°C	95°C 20 sec	95°C 5 sec
15 min		60°C 60 sec

Für ABI® 7500 Instrument:

Ramp speed: Without "fast cycling" parameter

**Anmerkung:** Diese Parameter gelten für alle ingenetix ViroReal®, BactoReal®, MycoReal, PanReal, ParoReal und SeptiReal Kits.

#### Auswahl der Detektionskanäle:

**FAM-TAMRA:** Detektion von RSV

**Cy5-NONE:** Detektion von IPC

**Referenzfarbstoff, falls nötig:** ROX (z.B. für ABI® 7500 Instrument und Mx3005P®)

#### **Für MIC Instrument (bio molecular systems):**

**FAM:** Green

**Cy5:** Red

Kein ROX als Referenzfarbstoff nötig

#### **Für cobas z 480 Analyzer (Roche):**

**FAM:** Anregung bei 465 nm, Emission bei 510 nm

**Cy5:** Anregung bei 610 nm, Emission bei 670 nm

Detection format: 2 Color Hydrolysis Probe, kein ROX als Referenzfarbstoff nötig

#### **Für LightCycler® 480 II (Roche):**

**FAM:** Anregung bei 465, Emission bei 510 nm

**Cy5:** Anregung bei 618, Emission bei 670 nm

Detection format: 2 Color Hydrolysis Probe, kein ROX als Referenzfarbstoff nötig

## 9. Interpretation der PCR-Daten

Für die Analyse der PCR-Ergebnisse wählen Sie die Fluoreszenzdarstellungs-Optionen FAM Kanal für das RSV Target und Cy5 Kanal für das RNA IPC Target. Proben mit positiven Cq-Werten werden positiv gewertet (Quantification cycle (Cq) = Cycle threshold (Ct) = Crossing point (Cp)).

**Wichtig:** Überprüfen Sie neben den Cq-Werten auch die Amplifikationskurven und passen Sie gegebenenfalls den Threshold an. Die Proben sollten sowohl in der logarithmischen als auch linearen Ansicht überprüft und mit der Negativkontrolle verglichen werden.

Tabelle 1 zeigt die Kriterien für valide Kontrollen. Tabelle 2 zeigt die Interpretation der Daten mit klinischen Proben.

**Tabelle 1** Kriterien für valide Kontrollen, wenn das IPC Target während der Extraktion zugegeben wurde

	Ct FAM Kanal Pathogen Target	Ct Cy5 Kanal RNA IPC Target <sup>1</sup>	Interpretation	Vorgehensweise
<b>Positivkontrolle</b>	<30	Negativ	Valid	-
<b>Positivkontrolle</b>	Negativ	Negativ	Invalid	Siehe 10.1
<b>Positivkontrolle</b>	<30	Positiv	Invalid	Siehe 10.4
<b>Negativkontrolle der RNA-Extraktion</b>	Negativ	25-28	Valid	-
<b>Negativkontrolle der RNA-Extraktion</b>	Negativ	Negativ	Invalid	Siehe 10.1
<b>Negativkontrolle der RNA-Extraktion</b>	Positiv	25-28	Invalid	Siehe 10.3
<b>Negativkontrolle (optional)</b>	Negativ	Negativ	Valid	-
<b>Negativkontrolle (optional)</b>	Positiv	Negativ	Invalid	Siehe 10.2
<b>Negativkontrolle (optional)</b>	Negativ	Positiv	Invalid	Siehe 10.4

<sup>1</sup>Falls das RNA IPC Target direkt zum Mastermix zugegeben wurde, müssen alle Proben im Cy5 Kanal positiv sein

Die Bewertung der Testergebnisse klinischer Proben sollte erst durchgeführt werden, nachdem die Positiv- und Negativkontrollen untersucht und für valid befunden worden sind. Wenn die Kontrollen nicht valid sind, können die Patientenergebnisse nicht interpretiert werden.

**Tabelle 2** Interpretation der klinischen Proben

	Ct FAM channel Pathogen Target	Ct Cy5 Kanal RNA IPC Target	Interpretation	Vorgehensweise
<b>Klinische Probe</b>	Negativ	25-28 <sup>1</sup>	Negativ	-
<b>Klinische Probe</b>	Positiv	Positiv	Positiv	-
<b>Klinische Probe</b>	Positiv	Negativ <sup>2</sup>	Positiv	-
<b>Klinische Probe</b>	Negativ	Negativ	Invalid	Siehe 10.5

<sup>1</sup>Das positive Signal der RNA IPC schließt eine mögliche PCR-Inhibierung aus. Die IPC Ct-Werte sollten jedoch vergleichbare Ergebnisse zeigen. Eine Verschiebung der Ct-Werte kann auf eine partielle Inhibierung hindeuten.

<sup>2</sup>Eine hohe Viruskonzentration in der Probe kann zu einem reduzierten oder negativen Signal der RNA IPC führen.



## 10. Troubleshooting

### 10.1. Kein Signal im FAM Kanal und Cy5 Kanal mit Kontrollen und Probe

- Fehlerhafte Programmierung des Temperaturprofils oder fehlerhafte Einstellung der Detektionskanäle am real-time PCR Instrument.  
→ Vergleichen Sie das Temperaturprofil und die Einstellung der Detektionskanäle mit den Angaben im Protokoll.
- Fehler in der Zusammensetzung der PCR-Reaktion.  
→ Überprüfen Sie die Pipettierschritte an Hand des Schemas und wiederholen Sie die PCR falls nötig.
- Die RNA ist möglicherweise abgebaut.
- Die RNA IPC wurde direkt zum Mastermix gegeben, jedoch nicht frisch 1:500 verdünnt. Die PCR Reaktion ist dadurch inhibiert.  
→ Stellen Sie eine frische 1:500 Verdünnung der RNA IPC her und wiederholen Sie die PCR.
- Es wurde keine Positivkontrolle zugegeben.  
→ Falls alle klinischen Proben ebenfalls negativ sind, wiederholen Sie die PCR.
- Zur ausschließlichen Kontrolle der RT real-time PCR muss das RNA IPC Target 1:500 frisch verdünnt zum Mastermix zugegeben werden. Falls kein RNA IPC Target zum Mastermix pipettiert wurde:  
→ Stellen Sie eine frische 1:500 Verdünnung der RNA IPC her und wiederholen Sie die PCR.
- Zur Kontrolle der RNA Extraktion und RT real-time PCR muss das unverdünnte IPC Target während der Extraktion zugegeben werden. Falls das RNA IPC Target vergessen wurde:  
→ Wiederholen Sie die RNA Extraktion.

### 10.2. Erreger-Signal (FAM Signal) in der Negativkontrolle

- Es liegt eine Kontamination während der Vorbereitung der PCR vor.  
→ Wiederholen Sie die PCR mit noch unbenutzten Reagenzien in Replikaten.  
→ Pipettieren Sie die Positivkontrolle zuletzt.  
→ Stellen Sie sicher, dass Arbeitsflächen und -geräte regelmäßig gereinigt werden.

### 10.3. Erreger-Signal in der Negativkontrolle der Extraktion

- Es liegt eine aufreinigungsbedingte Kontamination vor.  
→ Wiederholen Sie die RNA-Extraktion und PCR unter Verwendung noch unbenutzter Reagenzien.  
→ Stellen Sie sicher, dass Arbeitsflächen und -geräte regelmäßig gereinigt werden.  
→ Siehe auch 10.2.

### 10.4. IPC spezifisches Signal mit der Negativkontrolle und der Positivkontrolle

- RNA IPC Target wurde während der Extraktion zugegeben, aber es gibt IPC spezifisches Signal mit der Negativkontrolle und der Positivkontrolle: Kontamination mit dem RNA IPC Target.  
→ Stellen Sie sicher, dass Arbeitsflächen und -geräte regelmäßig gereinigt werden.

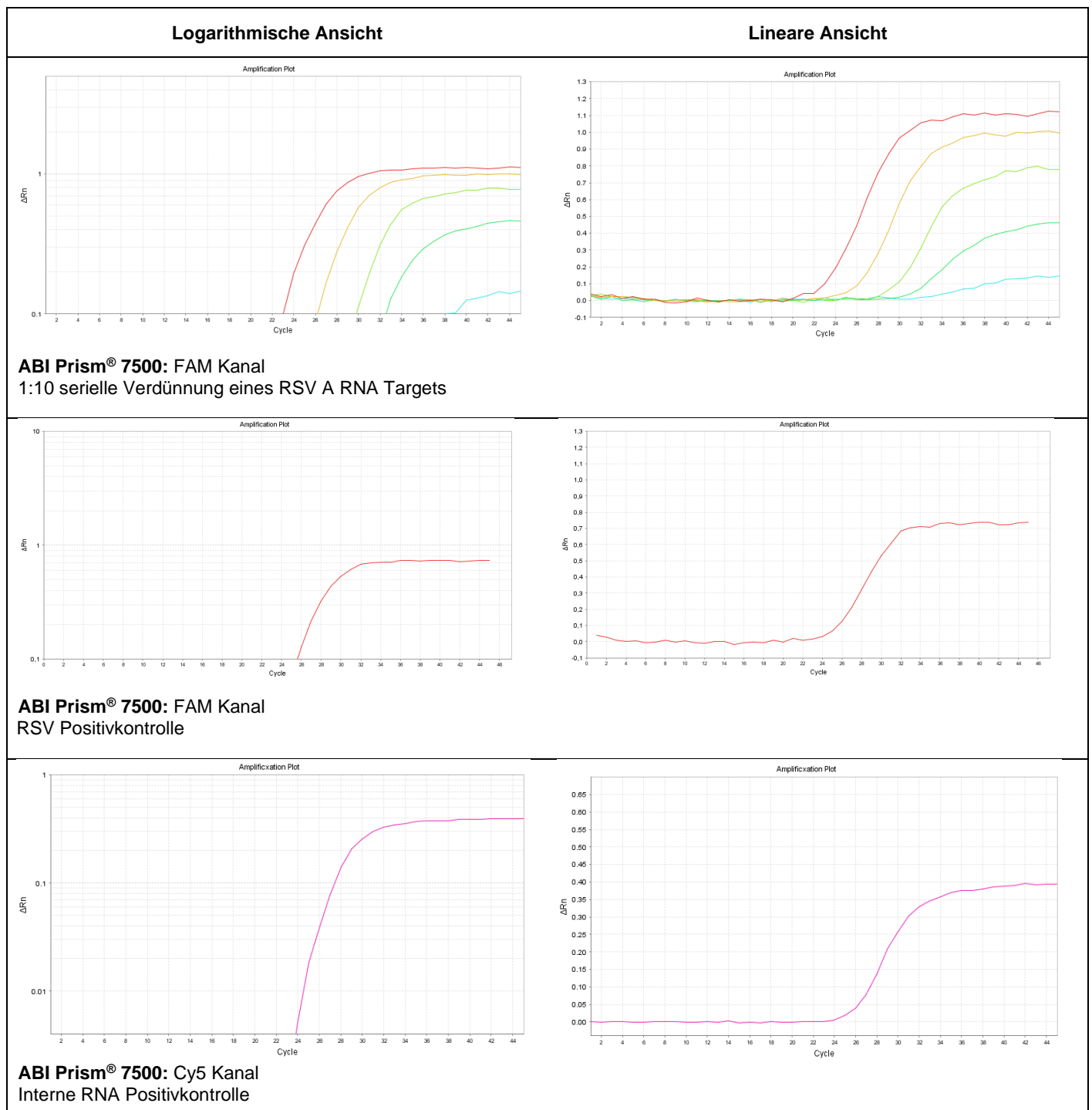
### 10.5. Kein Signal im FAM Kanal und Cy5 Kanal mit Probe

- Falsche Einstellung der Detektionskanäle mit der Probe  
→ Überprüfen Sie die richtige Einstellung der Detektoren.
- Die RNA ist möglicherweise abgebaut.
- Falls das RNA IPC Target während der Extraktion zugegeben wurde:
  - PCR Inhibierung liegt vor.
  - RNA Extraktion ist fehlgeschlagen.
  - Das RNA IPC Target wurde nicht zum Lysepuffer der Probe pipettiert.
  - Die extrahierte Probe wurde nicht zur PCR-Reaktion zugegeben.  
→ Eine Aussage ist nicht möglich. Überprüfen Sie, ob eine geeignete RNA-Extraktionsmethode verwendet wurde und überprüfen Sie die Arbeitsschritte der RNA-Extraktion.

## 11. Spezifikation und Evaluierung der Testperformance

### 11.1. Testperformance auf verschiedenen real-time PCR Geräten

Abbildung 1 zeigt die Performance von ViroReal® Kit RSV (A & B) mit dem Applied Biosystems® 7500 Real-time PCR System (Thermo Fisher Scientific).



**Abbildung 1** Performance des ViroReal® Kit RSV (A & B) mit ABI® 7500

Dieser Test wurde mit dem Applied Biosystems® 7500 Real-time PCR System (Thermo Fisher Scientific) validiert und zusätzlich mit dem LightCycler® 480 Instrument II (Roche), Mx3005P® QPCR System (Agilent), MIC instrument (bio molecular systems), QuantStudio™ 7 Pro (Thermo Fisher Scientific) und qTOWER<sup>3</sup>G (Analytik Jena) getestet. Er eignet sich aber auch für andere real-time PCR Geräte, die Fluoreszenz im FAM und Cy5 Kanal messen und differenzieren können.

## 11.2. Nachweisgrenze und Linearität

ViroReal® Kit RSV (A & B) wurde mit einer 10-fach Verdünnungsserie einer synthetischen RNA, die Teile von RSV Genotyp A oder RSV Genotyp B beinhaltet, getestet. Es konnten mindestens 40 Target Kopien/Reaktion nachgewiesen werden.

Die **Nachweisgrenze** (LoD95: Anzahl an Kopien, welche in 95% der Fälle positiv detektiert werden) beträgt 50,2 Kopien/Reaktion für RSV A und 41,6 Kopien/Reaktion für RSV B.

Die **Linearität** wurde mit einer 10-fachen Verdünnungsserie einer synthetischen RNA ermittelt. Der Test zeigt zwischen 100 - 1.000.000 Target Kopien/Reaktion eine Linearität mit einer Steigung von  $-3,43 \pm 0,13$  und einem Korrelationskoeffizienten  $R_2 > 0,99$  für Genotyp A und eine Steigung von  $-3,60 \pm 0,11$  mit einem Korrelationskoeffizienten  $R_2 > 0,99$  für Genotyp B, siehe Abbildung 2.

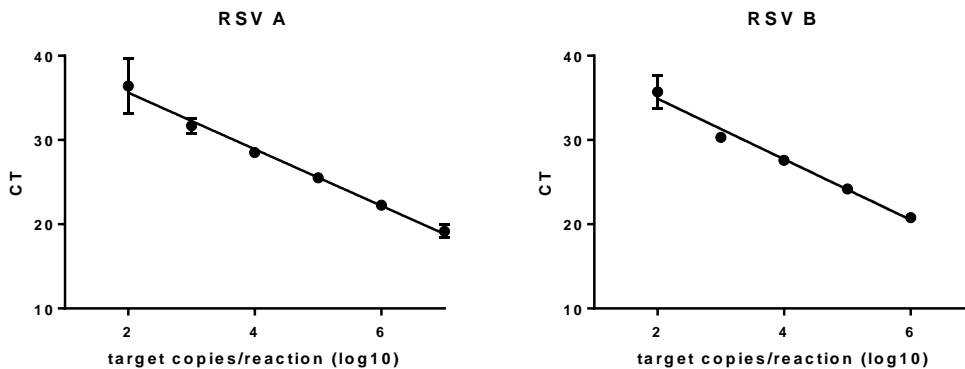


Abbildung 2 10-fache Verdünnungsreihe einer synthetischen RSV RNA

## 11.3. Präzision

Die Präzision innerhalb eines Laufs (Intra-assay), zwischen mehreren Läufen (Inter-Assay) und zwischen zwei Lots (Intra-Lot) wurde bestimmt. Der Variationskoeffizient liegt für den Intra-Assay im Mittel bei 0,7%, für den Inter-Assay im Mittel bei 0,6% und für den Intra-Lot Vergleich im Mittel bei 0,5%.

## 11.4. Analytische Spezifität

Analytische Spezifität wird durch die Selektion hochspezifischer Primer und Sonden gewährleistet. Primer und Sonden wurden auf potentielle Homologien zu derzeit publizierten Sequenzen untersucht. Diese Datenbankanalyse validierte den Nachweis derzeit bekannter humaner RSV A und RSV B Stämme.

Die analytische Spezifität wurde weiters mit genomischer DNA oder RNA von Viren (Adenovirus, Parainfluenzavirus, Enterovirus, Metapneumovirus, Influenza A, Influenza B) und von Bakterien (*Bordetella pertussis*, *Bordetella parapertussis*, *Streptococcus pneumoniae*, *Mycoplasma pneumoniae*, *Neisseria meningitidis*, *Haemophilus influenzae*) getestet. Es wurden keine Kreuzreaktionen beobachtet.

## 11.5. Diagnostische Evaluierung

Für die diagnostische Evaluierung wurden 19 Proben aus Ringversuchen sowie nasopharyngeale Abstriche verwendet. Zusätzlich wurden nasopharyngeale Abstriche einer mit RSV B infizierten Person an 7 darauffolgenden Tagen abgenommen und mit ViroReal® Kit RSV (A & B) analysiert. RSV-spezifische RNA konnte in allen Proben bis zu 10 Tage nach Beginn der Symptome nachgewiesen werden (Tabelle 3, 4).

Tabelle 3 Resultate der diagnostischen Evaluierung

	Referenz			Total
		pos	neg	
ViroReal® Kit RSV (A & B)	pos	19	0	19
	neg	0	20	20
Total		19	20	39

**Tabelle 4** Zusammenfassung der diagnostischen Evaluierung

	Wert	95% CI
Sensitivität	100,00%	82,35% bis 100%
Spezifität	100,00%	83,16% bis 100%
NPV	100,00%	83,16% bis 100%
PPV	100,00%	82,35% bis 100%
Prevalenz	48,72%	

## 12. Literatur

Tsukagoshi H, Ishioka T, Noda M, Kozawa K, Kimura H. 2013. Molecular epidemiology of respiratory viruses in virus-induced asthma. *Front Microbiol.* 12;4:278.

## 13. Änderungsindex

Änderung	Datum	Beschreibung
1.1de	03.03.201	<p>4. Information über RNA Reaction Mix wurde eingefügt</p> <p>8. Zusätzliche Information über Probenvorbereitung wurde eingefügt</p> <p>8.2 <b>VORSICHT!</b> Die Positivkontrolle wurde von der Lagerung in 15 µl RNA-Stabilisator (enthielt DTT/Guanidiniumthiocyanat/Triton X-100) auf die Lagerung in 150 µl Citratpuffer umgestellt. Sie darf nicht mehr 1:500 verdünnt werden.</p> <p>9. Tabelle 1 und 2 wurden eingefügt</p> <p>11.1. qTOWER<sup>3</sup>G (Analytik Jena) und MIC instrument (bio molecular systems) wurden den validierten real-time PCR Geräten zugefügt</p> <p>11.3. Information über Präzision wurde zugefügt</p> <p>11.5. Tabelle 3 und 4 wurden eingefügt</p>