

KYLT[®]

SAN[®]
VET



KYLT[®] H5/H7/H9

**REAL-TIME RT-PCR DETEKTIONSKIT ZUM
NACHWEIS DER SUBTYPEN H5, H7 UND H9
DES INFLUENZAVIRUS TYP A**

i Nur für *in vitro* Veterinär-Diagnostik



GEBRAUCHSINFORMATION

RT-qPCR.AIV.H5H7H9-FLI.02, Rev004, Dezember 2023

Die deutsche Gebrauchsinformation ist nach §11 Abs. 2 TierGesG zugelassen.

Zulassungsnummer: FLI-C 101

KYLT[®] H5/H7/H9

Real-Time RT-PCR Detektionskit zum Nachweis der Subtypen H5, H7 und H9 des Influenzavirus Typ A

Revision	Stand	Beschreibung der Änderungen
Rev004	Dez 2023	Neues Handbuchdesign
Rev003	Jun 2023	Änderung des Firmennamens und der Bestell-E-Mailadresse

1. ALLGEMEINES

- Kylt[®] H5/H7/H9 dient dem spezifischen Nachweis von viraler RNA der Subtypen H5, H7 und H9 des Influenzavirus Typ A (IVA). Das Produkt ist geeignet für die Analyse von Proben, wie Gewebe und Organe (z. B. Trachea, Lunge und Zäkaltonsillen), Tupferproben (z. B. Tracheal- oder Kloakentupfer), Kotproben, konservierende Transportmedien und Probenmaterial kultureller Anzuchten der vorgenannten Proben (z. B. Zellkulturüberstand, Allantoisflüssigkeit) von Vögeln und Wildvögeln.
- Der semiquantitative Nachweis mit Kylt[®] H5/H7/H9 basiert auf einer multiplex Real-Time RT-PCR: In einem gemeinsamen Reaktionsansatz werden parallel durch spezifische Primerpaare die Zielgene für die Subtypen H5, H7 und H9 des Influenzavirus Typ A sowie für die endogene Kontrolle (beta-Actin RNA) in der Polymerase-Kettenreaktion (engl. Polymerase Chain Reaction, PCR) amplifiziert. Die amplifizierten Zielgen-Fragmente werden während der laufenden PCR-Reaktion anhand fluoreszierender Sonden in Echtzeit detektiert (Real-Time RT-PCR). Die spezifischen Sonden für die Detektion der amplifizierten Zielgen-Fragmente von H5, H7 und H9 bzw. der internen Kontrolle sind mit den Fluoreszenz-Farbstoffen Cy5, FAM, TXR und HEX markiert. Die emittierte Fluoreszenz wird separat jeweils optisch durch den Real-Time PCR Thermocycler erfasst. Anhand dieser vier unabhängigen Analysen im gleichen Reaktionsansatz je Probe sowie anhand der Negativ- und Positivkontrolle je Lauf wird ein valides, qualitatives Ergebnis zum H5, H7 und H9-spezifischen Status der Probe erlangt. Auf diese Art können innerhalb weniger Stunden nach Eingang der Probe Ergebnisse erhalten werden.
- Das Kit wurde für den Gebrauch durch geschultes Laborpersonal nach standardisierten Verfahren entwickelt. Dieser Gebrauchsinformation ist strikt zu folgen.

2. REAGENZIEN UND MATERIALIEN

- Kylt® H5/H7/H9 enthält die folgenden Reagenzien::

Reagenz	Deckel Farbcode	100 Reaktionen ArtikelNr. 31577	25 Reaktionen ArtikelNr. 31578	Lagerung
2x RT-qPCR-Mix	○ transparent	4× 280 µl	1× 280 µl	≤ -18 °C
Detektions-Mix	● gelb	4× Lyophilisat (final jeweils 150 µl)	1× Lyophilisat (final jeweils 150 µl)	≤ -18 °C
Positivkontrolle	● rot	4× 50 µl	2× 50 µl	≤ -18 °C
Negativkontrolle	● blau	1× 1 ml	1× 1 ml	≤ -18 °C

- Umgehend nach Erhalt sind das Kit und seine Komponenten bei ≤ -18 °C zu lagern. Wiederholtes Einfrieren und Auftauen des Kits oder der Komponenten ist zu vermeiden. Reagenzien sollten so kurz wie möglich im aufgetauten Zustand verbleiben. Bei regelmäßiger Untersuchung nur weniger Proben sollten entsprechende Aliquots der Reagenzien vor der Lagerung bei ≤ -18 °C vorbereitet werden. Die Aliquots des Detektions-Mixes sollten so dosiert werden, dass sie nicht mehr als dreimal eingefroren und aufgetaut werden. Die Negativkontrolle kann alternativ bei +2 °C bis +8 °C gelagert werden.
- Das Kit und seine Bestandteile sind bei vorschriftsgemäßer Lagerung bis zu dem angegebenen Ablaufdatum verwendbar (siehe Etikett des Umkartons). Die Reagenzien aus unterschiedlichen Chargen nicht miteinander vermischen.
- Der **Detektions-Mix** muss dunkel gelagert werden und sollte nicht direktem (Sonnen-)Licht ausgesetzt werden. Vor dem ersten Gebrauch wird der lyophilisierte Detektions-Mix rehydriert: Je 150 µl der Negativkontrolle werden zu einem Lyophilisat des Detektions-Mixes gegeben, für kurze Zeit inkubiert und durch kurzes Puls-Vortexen gemischt. Eine Lagerung in entsprechenden Aliquots bei ≤ -18 °C wird empfohlen.
- Die Reagenzien sind geeignet ein größeres Volumen eines Arbeits-Master-Mixes vorzubereiten und zu nutzen, siehe auch den 4. Punkt "Empfehlung" in Kapitel 5.3 "Reaktions-Setup, Reverse Transkription und Amplifikation".

3. NICHT ENTHALTENE AUSSTATTUNG UND REAGENZIEN

- Diese Detektionsmethode kann auf allen handelsüblichen Real-Time PCR Thermocyclern eingesetzt werden, die die emittierte Fluoreszenz der Farbstoffe HEX, Cy5, FAM und TXR (Emission von 550, 670, 520 und 620 nm) erfassen. Bitte beachten: die standardmäßige Normalisierung gegen ROX (z.B. bei Real-Time PCR Cyclern des Herstellers Applied Biosystems) muss deaktiviert werden.
- Neben dem Verbrauchsmaterial werden folgende Geräte benötigt, die nicht in Kylt® H5/H7/H9 enthalten sind:
 - RNA-Extraktionskit / -protokoll (z.B. Kylt® RNA / DNA Purification)
 - Tischzentrifuge, Vortexer und Mikropipetten, geeignet für Volumina von 1 µl bis 1000 µl
 - Zentrifuge für PCR-Reaktionsgefäße und -platten
 - Real-Time PCR Thermocycler
- Ergänzende Kylt® Produkte: Kapitel 6 "Ähnliche und Ergänzende Produkte".
- Wir empfehlen den ausschließlichen Gebrauch von zertifiziert Nuklease-freien Verbrauchsmaterialien sowie von puderfreien Schutzhandschuhen. Handschuhe sind während des gesamten Arbeitsprozesses zu tragen. Die Handschuhe sind möglichst häufig zu wechseln, insbesondere nach Verschütten oder bei Verdacht auf anderweitige Kontaminationen.

4. KONTROLLREAKTIONEN

- Die **Positivkontrolle** ermöglicht es, die Spezifität und Effizienz der Reagenzien und des PCR-Laufes selbst sowie die einwandfreie Funktion der Real-Time RT-PCR und des Real-Time PCR Thermocyclers zu kontrollieren.
- Die **Negativkontrolle** ermöglicht es, den Eintrag von Kontaminationen auszuschließen. Nur wenn sowohl die Positiv- als auch die Negativkontrolle in jedem PCR-Lauf angewendet und als valide verifiziert werden, kann der gesamte Lauf in der abschließenden Auswertung als valide bewertet werden.
- Die **Interne Kontrolle** basiert auf der **Detektion von beta-Aktin RNA**, welche ubiquitär in den Zellen des Wirtes vorkommt aus dem die Probe stammt. Die beta-Aktin RNA wird in jeder einzelnen Reaktion revers transkribiert und coamplifiziert (Fluoreszenzfarbstoff HEX) und erlaubt die Evaluation der Probenahme, Probenlagerung und -transport, Probenvorbereitung und der Real-Time RT-PCR selbst.
- Es wird empfohlen eine oder mehrere **RNA-Isolationskontrollen (RIC)** je RNA-Präparationsvorgang, abhängig von der Gesamtanzahl an Proben eines Durchganges, zu verwenden. Die RIC sollte nur aus dem sterilen Puffer bestehen, der auch zur Probenvorbereitung verwendet wird. Die RIC wird wahllos zwischen die Proben eingereicht, wie eine normale Probe behandelt und ermöglicht eine Detektion potentieller Kontaminationen der verwendeten Reagenzien (zusätzlich zur Negativkontrolle) ebenso wie eine Detektion möglicher Kreuzkontaminationen / Verschleppung zwischen individuellen Proben während der RNA-Präparation.

5. PROTOKOLL (siehe auch Kurzanleitung am Ende dieser Gebrauchsinformation)

- Die Gesamtmethode des Nachweises umfasst folgende Schritte:
 1. Probenvorbereitung
 2. RNA Aufbereitung
 3. Reaktions-Setup, Reverse Transkription und Amplifikation (Real-Time RT-PCR)
 4. Auswertung – Validität und Qualitatives Ergebnis
- Es wird empfohlen, das Protokoll ohne Unterbrechung zu befolgen, um eine potentielle Degradierung der vorbereiteten Proben und Reagenzien zu vermeiden. Wenn erforderlich, können fertige RNA Präparationen bei $\leq -18\text{ °C}$ oder $\leq -70\text{ °C}$ gelagert werden. Wiederholtes Einfrieren und Auftauen der RNA Präparationen sollte vermieden werden.

5.1. Probenvorbereitung

- Für die Probenvorbereitung sind die einschlägigen EU-Rechtsverordnungen zu beachten.

5.2. RNA Präparation

- Kylt® RNA Präparation (mit Hilfe der Kylt® RNA / DNA Purification Produkte)
 - Detaillierte Informationen sind den Gebrauchsanweisungen für die Kylt® RNA / DNA Purification Produkte zu entnehmen, siehe auch Kapitel 6 "Ähnliche und Ergänzende Produkte".
- RNA Präparation mit anderen Methoden
 - Andere Kits oder Hausmethoden können zur RNA Präparation verwendet werden, solange die Qualität eine ausreichende Amplifikation und Detektion der Internen Kontroll-RNA ermöglicht.

5.3. Reaktions-Setup, Reverse Transkription und Amplifikation (Real-Time RT-PCR)

- Der aufgetaute 2x RT-qPCR-Mix, der rehydrierte Detektions-Mix (siehe auch Kapitel 2 "Reagenzien und Materialien") sowie die Negativkontrolle werden vor jedem Gebrauch kurz durch Vortexen gemischt und zentrifugiert.
- Zu Beginn wird die Zahl benötigter PCR-Reaktionen bestimmt: zu der Anzahl der zu untersuchenden Proben (inklusive RIC(s), wenn durchgeführt) werden zwei weitere Reaktionen für die Negativkontrolle und die Positivkontrolle addiert.

- Der Master-Mix wird aus 2x RT-qPCR-Mix und Detektions-Mix für die entsprechende Anzahl an Reaktionen vorbereitet. Je PCR-Plattenvertiefung / Kavität werden 16 µl Master-Mix vorgelegt. Zur Beschleunigung der Arbeitsabläufe kann auch ein Mehrfachdispenser eingesetzt werden. Die Real-Time RT-PCR wird in folgender Reihenfolge angesetzt:

Reagenz	Volumen (µl)	
	pro Reaktion	Beispiel n = 7
2x RT-qPCR-Mix	10 µl	70 µl
Detektions-Mix	6 µl	42 µl
Total Master-Mix	16 µl	112 µl (16 µl pro Reaktion vorlegen)
RNA (Negativkontrolle / Probe / RIC(s) / Positivkontrolle)	4 µl	
Total Reaktion	20 µl	

- Alternativ kann auch ein größeres Volumen eines einsatzfertigen Arbeits-Master-Mixes vorbereitet werden. Dieser Arbeits-Master-Mix kann für mind. sechs Monate bei ≤ -18 °C gelagert werden. Der Arbeits-Master-Mix sollte so aliquotiert sein, dass er im Gebrauch nicht mehr als drei Frier-Tau-Zyklen ausgesetzt wird.
- Der 2x RT-qPCR-Mix und der Detektions-Mix sollten (Sonnen-)Licht möglichst nur kurz ausgesetzt werden und sofort wieder bei der richtigen Temperatur gelagert werden. Eine Blasenbildung sollte beim Pipettieren von Master-Mix, Proben und Kontrollen vermieden werden.
- 4 µl der **Negativkontrolle** werden in die entsprechende Kavität gegeben und nach Möglichkeit einzeln verschlossen.
- 4 µl **Proben-RNA** (finale RNA-Präparationen – inklusive RIC(s), wenn durchgeführt), werden zur entsprechenden Kavität gegeben und diese, wenn möglich, einzeln verschlossen.
- Zur Risikominimierung potentieller Kreuzkontaminationen werden 4 µl der **Positivkontrolle** erst nach Zugabe aller Proben und Kontrollen in die entsprechende Kavität gegeben. Vor jedem Gebrauch die aufgetaute Positivkontrolle kurz vortexen und abzentrifugieren (siehe auch Kapitel 2 „Reagenzien und Materialien“).
- Wenn nicht bereits vorher geschehen, werden zum Schluss alle Kavitäten verschlossen. In jedem Fall wird empfohlen, die Kavitäten vor dem Start des Real-Time RT-PCR-Laufes zu zentrifugieren.
- Die Platte wird in den Real-Time PCR Thermocycler gestellt und die Amplifikation mit dem Kylt® Profil I wie unten angegeben gestartet.

Kylt® Profil I

Schritt	Beschreibung	Temperatur	Dauer	
1	Reverse Transkription	50 °C	10 min	
2	Aktivierung Polymerase	95 °C	1 min	
3	Denaturierung	95 °C	10 sek	} 42 Zyklen
4	Annealing & Extension	60 °C	1 min	
5	Fluoreszenzmessung	Kanäle HEX, Cy5, FAM & TXR		

- Kylt® Profil I ermöglicht die Kombination von Läufen dieser und den meisten anderen Kylt® RT-qPCR Detektionsmethoden sowie qPCR Detektionsprodukten.
- Bei einem kombinierten Real-Time (RT-)PCR Lauf muss unbedingt sichergestellt werden, dass alle benötigten Kanäle detektiert werden.
- Bitte beachten Sie die Geräte-spezifischen Angaben des Herstellers zu Ihrem Real-Time PCR Thermocycler.

5.4. Auswertung – Validität und Qualitatives Ergebnis

ALLGEMEINES

- Die Daten der Amplifikationsreaktionen können automatisch mit der spezifischen Software des Real-Time PCR Thermocyclers verarbeitet werden. Alternativ kann auch manuell ein Threshold gesetzt werden, dabei ist folgendes zu beachten: Der Threshold sollte die HEX-, Cy5-, FAM- und die TXR-Kurve im Bereich des linearen Anstiegs schneiden (logarithmische Skalierung der y-Achse). Durch das Setzen der Thresholds ergeben dessen Schnittpunkte mit der HEX-, Cy5-, FAM- und TXR-Kurve die entsprechenden sogenannten "Cycle Thresholds" (Ct), die negativ mit der anfänglichen Konzentration der Zielgen-Kopien in der Real-Time PCR-Reaktion korrelieren.
- Nur Kurvenverläufe mit einer typischen exponentiellen Amplifikation, d.h. die Kurve der Rohdaten zeigt zu Beginn eine flache Basislinie, gefolgt von einem deutlichen (exponentiellen) Anstieg der Fluoreszenz und gegebenenfalls dem Erreichen einer Plateau-Phase (bei logarithmischer Skalierung der y-Achse), sind als positiv zu bewerten.
- Für die Testauswertung wird zunächst die Validität des Laufes bestimmt. Danach wird die Validität der einzelnen Proben mit Hilfe der Internen Amplifikations-Kontrolle anhand des zugehörigen Kanals (HEX) bestimmt. Schlussendlich wird der H5, H7 und H9-spezifische Status jeder Probe analysiert (Cy5, FAM und TXR).

TESTAUSWERTUNG – KONTROLLREAKTIONEN

- Der **Real-Time RT-PCR Test** ist nur **valide**, wenn die Kurven der Kontrollreaktionen wie folgt ausgewertet werden können:

Kontrollreaktionen	Kanal			
	HEX	Cy5	FAM	TXR
Negativkontrolle	negativ	negativ	negativ	negativ
Positivkontrolle	positiv	positiv	positiv	positiv

- Für einen validen Test sollten die Ct-Werte der Positivkontrolle (Cy5, FAM und TXR) zwischen > 20 und ≤ 30 liegen. Der HEX-Ct-Wert sollte ≤ 35 sein.

TESTAUSWERTUNG – PROBEN

Ziel	Kanal	Signal				
Interne Kontrolle	HEX	positiv	positiv / negativ	positiv / negativ	positiv / negativ	negativ
H5	Cy5	negativ	positiv	negativ	negativ	negativ
H7	FAM	negativ	negativ	positiv	negativ	negativ
H9	TXR	negativ	negativ	negativ	positiv	negativ
Die Probe ist H5		negativ	positiv	negativ	negativ	
Die Probe ist H7		negativ	negativ	positiv	negativ	gehemmt
Die Probe ist H9		negativ	negativ	negativ	positiv	

- Eine **Probe** ist **negativ für H5, H7 und H9**, wenn ihre HEX-Kurve positiv ($Ct \leq 35$), aber ihre Cy5-, FAM- und TXR-Kurven negativ sind.
- Eine **Probe** ist **positiv für H5**, wenn ihre Cy5-Kurve positiv ist ($Ct \leq 42$), unabhängig von der FAM-, TXR- und HEX-Kurve.
- Eine **Probe** ist **positiv für H7**, wenn ihre FAM-Kurve positiv ist ($Ct \leq 42$), unabhängig von der Cy5-, TXR- und HEX-Kurve.
- Eine **Probe** ist **positiv für H9**, wenn ihre TXR-Kurve positiv ist ($Ct \leq 42$), unabhängig von der Cy5-, FAM- und HEX-Kurve.
- Eine **Probe** ist **gehemmt**, wenn weder ihre HEX-Kurve noch ihre Cy5-, FAM- oder TXR-Kurve positiv ist.

- **Empfehlung:** Im Fall eines invaliden Testergebnisses kann der Test mit z. B. einer 1:4-Verdünnung der entsprechenden RNA wiederholt werden. Die Negativkontrolle dient hierbei als Verdünnungsmedium. Vorzugsweise wird die gesamte RNA-Präparation der Probe mit weniger Originalmaterial wiederholt. Anschließend kann zusätzlich eine Ethanol-fällung zur Konzentrierung der RNA vorgenommen werden.
- Einfache und zuverlässige Dateneingabe zu den Proben, Start des Real-Time RT-PCR-Laufes sowie anschließende qualitative Proben-Auswertung und Dokumentation der Ergebnisse kann mittels der Kylt® Software vorgenommen werden.

6. ÄHNLICHE UND ERGÄNZENDE PRODUKTE

Produktname	Artikelnr.	Reaktionen	Beschreibung
Kylt® IVA beta RT-qPCR	31163 / 31164	100 / 25	Real-Time RT-PCR Detektionskit zum Nachweis von Influenzavirus Typ A (endogene Kontrolle β-Actin).
Kylt® IVA beta RTU RT-qPCR	31804 / 31805	100 / 25	Real-Time RT-PCR Detektionskit zum Nachweis von Influenzavirus Typ A (endogene Kontrolle β-Actin, gebrauchsfertiger Reaktionsmix).
Kylt® Influenza A	31068 / 31069	100 / 25	Real-Time RT-PCR Detektionskit zum Nachweis von Influenzavirus Typ A (exogene Kontrolle).
Kylt® RNA/DNA Purification	31315	50	Kombinierte Aufreinigung von RNA und DNA aus Veterinärproben.
Kylt® RNA/DNA Purification HTP	31826	4 x 96	Kombinierte, Magnetic-Beads-basierte Aufreinigung von RNA und DNA aus Veterinärproben. Für Automatisierung geeignet.
Kylt® Purifier	31436	1	Gerät zur automatisierten, auf magnetischen Beads basierenden Aufreinigung von RNA und / oder DNA für hohen und mittleren Durchsatz.
Kylt® Purifier 48	31748	1	Gerät zur automatisierten, auf magnetischen Beads basierenden Aufreinigung von RNA und / oder DNA für geringen bis mittleren Durchsatz.
Kylt® Purifier Spin Tips	31434	5	Platte mit 96 separaten Spin Tips zur Mischung des Wellinhalts im Kylt® Purifier. Eine Platte pro Lauf.
Kylt® Purifier Plates	31435	20	Platten für die verschiedenen Reagenzien im Aufreinigungs-kit. 4-5 Platten pro Lauf werden benötigt.

7. BESTELLINFORMATIONEN

Für schnellen und effizienten Service senden Sie Ihre Bestellung bitte an orders.kylt-de@san-group.com mit folgenden Informationen:

- Lieferadresse
- Rechnungsadresse
- Telefonkontakt des Bestellers
- Name und Telefonnummer des Endnutzers (wenn abweichend)
- Bestellnummer
- Produktbeschreibung
- Artikelnummer
- Menge und Größe der Produkte

Produktion: SAN Group Biotech Germany GmbH · Mühlenstrasse 13 · 49685 Höltinghausen · Deutschland
www.kylt.eu · kylt-de@san-group.com

Entwicklung, Herstellung und Vertrieb von Kylt® In-Vitro Diagnostika ist ISO 9001:2015 zertifiziert.

Kylt® ist ein eingetragenes Warenzeichen.

Nur für Veterinärgebrauch. Nur für in vitro-Gebrauch. Die regulatorischen Anforderungen können je nach Land variieren, dadurch sind ggf. nicht alle beschriebenen Produkte in Ihrer Region erhältlich.

© 2023 SAN Group Biotech Germany GmbH. Alle Rechte vorbehalten. Die in diesem Dokument genannten Marken sind Eigentum der SAN Group Biotech Germany GmbH bzw. der entsprechenden Markeninhaber.



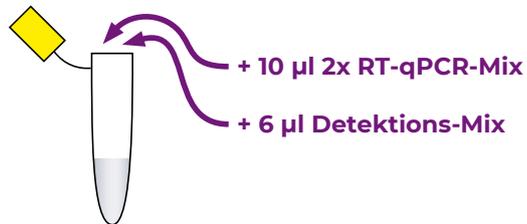


PROTOCOL AT A GLANCE

Real-Time RT-PCR Setup

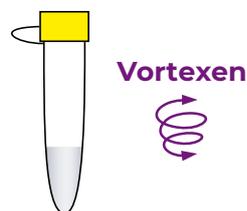
1

Bereiten Sie einen Master-Mix vor



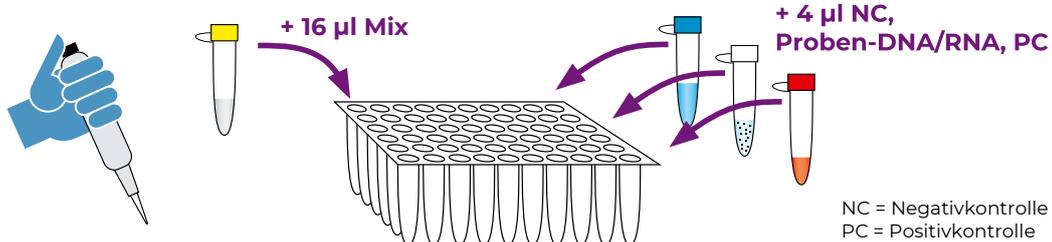
2

Vortexen und zentrifugieren



3

Master-Mix dispensieren und 4 µl NC, Proben-DNA/RNA, PC zugeben



4

Versiegeln, zentrifugieren (empfohlen), Thermocycler starten



5

Analyse

