

Istruzioni per l'uso

AltoStar[®]

Adenovirus PCR Kit 1.5

03/2022 IT

AltoStar[®]

Adenovirus PCR Kit 1.5

Per uso con

CFX96™ Deep Well Dx System (Bio-Rad)

CFX96™ Dx System (Bio-Rad)

ABI Prism® 7500 SDS (Applied Biosystems)

LightCycler® 480 Instrument II (Roche)

QuantStudio™ 5 Real-Time PCR System (Applied Biosystems)

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



AS0301543



96



03 2022



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

Contenuto

1.	Indicazioni sulle istruzioni per l'uso	8
2.	Uso previsto	9
3.	Contenuto del kit.....	10
4.	Conservazione e manipolazione.....	11
4.1	Conservazione.....	11
4.2	Manipolazione	12
4.2.1	Master A e Master B	12
4.2.2	Standard di quantificazione e No Template Control (controllo negativo).....	13
5.	Descrizione del prodotto.....	13
5.1	Informazioni generali	14
5.2	Descrizione dei componenti	15
5.2.1	Master A e Master B	15
5.2.2	Standard di quantificazione	15
5.2.3	No Template Control (controllo negativo)	15
5.3	Flussi di lavoro.....	16
5.3.1	AltoStar® Workflow (flusso di lavoro).....	16
5.3.2	Altri flussi di lavoro.....	17
5.3.2.1	Estrazione degli acidi nucleici	17
5.3.2.2	Strumenti PCR in tempo reale.....	17
5.4	Campioni	18
5.4.1	Tipi di campioni.....	18
5.4.2	Raccolta e manipolazione del campione	19
6.	Avvertenze, precauzioni e limitazioni.....	20

7.	Utilizzo del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 con l'AltoStar® Workflow (flusso di lavoro)	22
7.1	Volume del campione	22
7.2	Provette del campione.....	22
7.3	Codici a barre del campione.....	22
7.4	Materiale e dispositivi richiesti e non forniti per l'AltoStar® Workflow (flusso di lavoro)	23
7.5	Materiali e dispositivi generali.....	24
7.6	Procedura.....	25
7.6.1	Panoramica dell'AltoStar® Workflow (flusso di lavoro)	25
7.6.2	Programmazione di un AltoStar® run (processo).....	31
7.6.3	Avvio di un processo di preparazione PCR.....	32
7.6.3.1	Preparazione dei reagenti per un processo di preparazione PCR.....	33
7.6.3.2	Caricamento dell'AltoStar® AM16 per un processo di preparazione PCR.....	33
7.6.3.3	Durante il processo di preparazione PCR.....	37
7.6.4	Fine del processo di preparazione PCR.....	37
7.6.4.1	Risultati del processo di preparazione PCR.....	38
7.6.5	Sigillatura della piastra di PCR.....	40
7.6.5.1	Stabilità della miscela PCR	42
7.6.6	Avvio di un processo PCR.....	42
7.6.6.1	Durante il processo PCR.....	43
7.6.6.2	Assegnazione test a gruppi pozzetto	43
7.6.7	Analisi dei dati PCR.....	46
7.6.7.1	Correzione basale	48
7.6.7.2	Esclusione dei segnali PCR irregolari	50
7.6.7.3	Impostazione delle soglie	54
7.6.8	Validità dei risultati PCR	58

7.6.8.1	Esclusione dei pozzetti contenenti dati invalidi	58
7.6.8.2	Validità di un processo PCR diagnostico (qualitativo)	61
7.6.8.3	Validità di un processo PCR diagnostico (quantitativo).....	61
7.6.8.4	Validità dei risultati per un campione.....	62
7.6.9	Esportazione dei risultati della PCR per l'interpretazione automatizzata dei risultati	63
7.6.10	Esportazione dei risultati della PCR per l'interpretazione manuale dei risultati.....	64
7.6.10.1	Interpretazione manuale dei risultati	66
8.	Utilizzo di AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 con strumenti PCR in tempo reale diversi da CFX96™ Deep Well Dx System.....	68
8.1	Materiale e dispositivi richiesti e non forniti	68
8.2	Procedura	69
8.2.1	Preparazione del campione.....	69
8.2.2	Preparazione della master mix.....	70
8.2.3	Preparazione della reazione.....	70
8.2.4	Processo PCR.....	72
8.2.4.1	Programmazione dello strumento PCR in tempo reale.....	72
8.2.4.2	Impostazioni di processo.....	72
8.2.5	Analisi dei dati	73
9.	Dati sulle prestazioni	75
9.1	Plasma.....	75
9.1.1	Sensibilità analitica	75
9.1.2	Specificità analitica	76
9.1.2.1	Campioni negativi.....	77
9.1.2.2	Sostanze interferenti	77
9.1.2.3	Reattività crociata.....	78
9.1.3	Reattività.....	79
9.1.4	Range lineare	80

9.1.5	Precisione.....	81
9.1.6	Percentuale totale di guasti	82
9.1.7	Contaminazione da trasferimento.....	83
9.1.8	Prestazioni cliniche.....	83
9.2	Sangue intero	85
9.2.1	Sensibilità analitica	85
9.2.2	Specificità analitica.....	87
9.2.2.1	Campioni negativi.....	87
9.2.2.2	Sostanze interferenti	87
9.2.2.3	Reattività crociata.....	88
9.2.3	Reattività.....	89
9.2.4	Range lineare	89
9.2.5	Precisione.....	90
9.2.6	Percentuale totale di guasti	92
9.2.7	Contaminazione da trasferimento.....	92
9.2.8	Prestazioni cliniche.....	92
10.	Smaltimento.....	95
11.	Controllo di qualità	95
12.	Assistenza tecnica	96
13.	Letteratura	96
14.	Marchi e brevetti.....	97
15.	Simboli	98
16.	Protocollo di test per l'AltoStar® Connect software e informazioni per l'integrazione LIMS.....	100
17.	Cronologia delle revisioni	102

1. Indicazioni sulle istruzioni per l'uso

Queste istruzioni per l'uso guidano l'utente nell'utilizzo del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5. I capitoli 1-6 e 9-14 contengono informazioni e istruzioni generali che si applicano ad ogni flusso di lavoro utilizzato con il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5. Il capitolo 7 fornisce istruzioni su come utilizzare l'AltoStar® Automation System AM16 (sistema di automazione) (Hamilton; in seguito indicato come AltoStar® AM16) con l'AltoStar® Connect software (Versione 1.7.4 o superiore, Hamilton) per la preparazione automatizzata della PCR e sul sistema CFX96™ Deep Well Dx System* (Bio-Rad, in seguito indicato come CFX96™ DW Dx) con il software CFX Manager™ Dx (Versione 3.1, Bio-Rad) per la PCR in tempo reale. Il capitolo 8 fornisce istruzioni su come utilizzare il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 in combinazione con altri metodi di estrazione degli acidi nucleici e strumenti di PCR in tempo reale. Per dettagli sull'uso di AltoStar® AM16, AltoStar® Connect software, kit AltoStar® Purification Kit 1.5, AltoStar® Internal Control 1.5 (controllo interno) e CFX96™ DW Dx fare riferimento alle rispettive istruzioni per l'uso elencate di seguito:

- AltoStar® Automation System AM16 Manuale d'uso DIV (Hamilton)
- AltoStar® Connect Software Manuale DIV (Hamilton)
- Istruzioni per l'uso AltoStar® Purification Kit 1.5
- Istruzioni per l'uso AltoStar® Internal Control 1.5
- Sistemi CFX96™ Dx e CFX96™ Deep Well Dx Manuale operativo (Bio-Rad)

* "CFX96™ Deep Well Dx System" è il nuovo marchio della versione DIV del sistema di rilevamento CFX96™ Deep Well Real-Time PCR Detection System (sistema di rilevamento) (Bio-Rad).

Nel presente manuale, i termini ATTENZIONE e NOTA hanno i seguenti significati:

ATTENZIONE



Pone l'attenzione su istruzioni e procedure di utilizzo che, se non seguite correttamente, rischiano di causare lesioni personali o compromettere le prestazioni del prodotto. Per ricevere assistenza, contattare l'assistenza tecnica altona Diagnostics.

NOTA



Informazioni utili che vengono comunicate all'utente ma che non sono essenziali per il compito da svolgere.

Leggere attentamente le istruzioni per l'uso prima di utilizzare il prodotto.

2. Uso previsto

Il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 è un test diagnostico *in vitro* basato sulla tecnologia PCR in tempo reale per il rilevamento e la quantificazione di DNA specifico di adenovirus umano (HAdV) in plasma umano e sangue umano intero.

È destinato ad essere utilizzato come ausilio nella diagnosi di infezione da HAdV e per il monitoraggio della carica di HAdV nei soggetti con infezione da HAdV.

I risultati generati con il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 devono essere interpretati in associazione ad altri risultati clinici e di laboratorio.

Il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 è destinato a essere utilizzato da personale qualificato nelle tecniche di biologia molecolare e nelle procedure di diagnostica *in vitro*.

3. Contenuto del kit

Il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 contiene i seguenti componenti:

Tab. 1: Componenti del kit

Colore tappo	Componente	Numero di fiale	Volume nominale [µl/fiala]
Blu	Master A ¹⁾	8	60 ²⁾
Viola	Master B ¹⁾	8	180 ³⁾
Rosso	QS1 ⁴⁾	2	250
Rosso	QS2 ⁴⁾	2	250
Rosso	QS3 ⁴⁾	2	250
Rosso	QS4 ⁴⁾	2	250
Bianco	NTC ⁵⁾	2	250

¹⁾ Contiene materiale biologico di origine animale

²⁾ Contiene un volume aggiuntivo di 25 µl per compensare il volume morto necessario per l'automazione su AltoStar® AM16

³⁾ Contiene un volume aggiuntivo di 55 µl per compensare il volume morto necessario per l'automazione su AltoStar® AM16

⁴⁾ Standard di quantificazione (controllo positivo)

⁵⁾ No Template Control (controllo negativo)

ATTENZIONE



Prima del primo utilizzo controllare la completezza del prodotto e di tutti i suoi componenti rispetto a numero, tipo e riempimento. Non utilizzare un prodotto difettoso o incompleto, in quanto le sue prestazioni del prodotto potrebbero risultare compromesse.

Il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 contiene reagenti sufficienti per eseguire 96 reazioni in un massimo di 8 sedute.

Il prodotto viene spedito in ghiaccio secco. Una volta ricevuto e prima del primo utilizzo, controllare il prodotto e i suoi componenti per:

- Integrità
- Completezza rispetto a numero, tipo e riempimento
- Etichettamento corretto
- Data di scadenza
- Stato di congelamento
- Trasparenza e assenza di particolato

Se uno o più componenti del prodotto non sono congelati al momento della ricezione o se ci sono provette mancanti o danneggiate durante la spedizione, contattare l'assistenza tecnica di Altona Diagnostics GmbH per assistenza (vedere capitolo 12. Assistenza tecnica).

4. Conservazione e manipolazione

Tutti i reagenti inclusi nel kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 sono soluzioni pronte all'uso.

4.1 Conservazione

Tutti i componenti del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 devono essere conservati tra -25°C e -15°C all'arrivo.

ATTENZIONE



Condizioni di conservazione errate possono compromettere le prestazioni del prodotto.

ATTENZIONE



Non usare i prodotti oltre la data di scadenza. L'uso di prodotti scaduti potrebbe compromettere le prestazioni del prodotto.

4.2 Manipolazione

ATTENZIONE



Non superare il numero di sequenze di scongelamento e congelamento ripetuti e la durata delle manipolazioni specificate in queste istruzioni per l'uso, in quanto le prestazioni del prodotto potrebbero risultare compromesse.

ATTENZIONE



La manipolazione errata dei componenti del prodotto e dei campioni può causare contaminazione e compromettere le prestazioni del prodotto:

- Non scambiare le provette o i tappi dei flaconi.
- Conservare il materiale positivo e/o potenzialmente positivo separato dai componenti del kit.
- Utilizzare aree di lavoro separate per preparazione del campione, impostazione della reazione e attività di amplificazione/rilevazione.
- Smaltire sempre i guanti dopo la manipolazione di materiale positivo e/o potenzialmente positivo.
- Non aprire le piastre di PCR e/o le provette dopo l'amplificazione.

ATTENZIONE



Non mescolare i componenti di lotti di kit diversi. L'uso di lotti diversi dei kit potrebbe compromettere le prestazioni del prodotto.

4.2.1 Master A e Master B

Dopo lo scongelamento, Master A e Master B sono stabili per 5 ore a temperature fino a +30°C.

NOTA



Se Master A e Master B sono stati scongelati ma non usati, possono essere nuovamente congelati e scongelati una volta per successive sedute. Se aperti, eliminare i tappi e usare nuovi tappi per evitare la contaminazione dei reagenti.

4.2.2 Standard di quantificazione e No Template Control (controllo negativo)

1. Dopo lo scongelamento, Standard di quantificazione (QS) e No Template Control (NTC, controllo negativo) sono stabili per 5 ore fino a +30°C.
2. Eliminare i tappi delle provette QS e NTC a ogni utilizzo e usare nuovi coperchi per evitare la contaminazione dei reagenti.
3. Dopo l'uso chiudere le provette di QS e NTC con tappi nuovi e congelarle immediatamente.
4. Non superare le seguenti sequenze di scongelamento-congelamento per ciascuna provetta di QS e NTC: *Scongelo* 1 → *Congelo* 1 → *Scongelo* 2 → *Congelo* 2 → *Scongelo* 3 → *Congelo* 3 → *Scongelo* 4

5. Descrizione del prodotto

Il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 è un test diagnostico *in vitro* per il rilevamento e la quantificazione di DNA specifico di HAdV in plasma umano e sangue umano intero.

È basato sulla tecnologia PCR in tempo reale, che utilizza la reazione a catena della polimerasi (PCR) per l'amplificazione di sequenze target specifiche di HAdV e sonde target specifiche marcate con un colorante fluorescente per la rilevazione del DNA amplificato.

Oltre al sistema di amplificazione e rilevamento di DNA specifico di HAdV il test include oligonucleotidi per l'amplificazione e il rilevamento del controllo interno [in seguito indicato come IC; AltoStar® Internal Control 1.5 (controllo interno)].

Le sonde specifiche per il DNA di HAdV sono marcate con il fluoroforo FAM™. La sonda specifica per l'IC è marcata con un fluoroforo (JOE™) rilevabile, per es., nel canale VIC™.

L'uso di sonde collegate a coloranti distinguibili consente il rilevamento in parallelo di DNA specifico di HAdV, nonché il rilevamento dell'IC nei corrispondenti canali di rilevamento dello strumento PCR in tempo reale.

5.1 Informazioni generali

Gli HAdV, isolati per la prima volta negli anni 1950 da tessuto adenoideo espianato, sono virus privi di pericapside con DNA a doppio filamento e appartengono al genere Mastadenovirus nella famiglia degli *Adenoviridae*.

Gli HAdV sono distribuiti in tutto il mondo, non hanno un modello di infezione stagionale e sono classificati nelle specie A-G. La specie B viene ulteriormente suddivisa in B1 e B2. A oggi sono stati descritti almeno 57 diversi sierotipi assegnati alle specie da A a G. Tutti gli HAdV vengono trasmessi per contatto diretto, con trasmissione oro-fecale, e occasionalmente per trasmissione attraverso l'acqua. Gli HAdV causano un'ampia serie di malattie che includono raffreddore, faringite, bronchite, polmonite, diarrea, congiuntivite, febbre, cistite (infiammazione o infezione vescicale), eruzione cutanea e presentazione neurologica.

I sintomi della malattia dipendono dal tropismo tissutale preferito del virus. Per esempio, la malattia respiratoria viene spesso causata dalle specie B1, C od E, la congiuntivite dalle specie B, D od E e la gastroenterite dalle specie A, F o G. Le infezioni renali e dell'apparato urinario sono spesso associate alla specie B2.

Le caratteristiche epidemiologiche degli adenovirus variano a seconda del tipo di virus. Mentre alcuni adenovirus umani sono endemici in alcune parti del mondo e l'infezione viene solitamente acquisita durante l'infanzia, altri tipi di virus causano un'infezione sporadica e scoppi epidemici occasionali. La riattivazione delle infezioni latenti negli ospiti immunocompromessi, come i pazienti trapiantati, può causare una patologia disseminata potenzialmente fatale.

Gli HAdV sono molto resistenti a diverse condizioni ambientali e sono estremamente contagiosi, pertanto le epidemie nosocomiali di malattia associata ad adenovirus, come la cheratocongiuntivite epidemica, possono presentarsi facilmente se non vengono seguite con cura le pratiche igieniche e di controllo delle infezioni. In alcuni paesi, per alcuni casi di scoppi epidemici di HAdV è obbligatoria la denuncia alle autorità locali [1,2].

5.2 Descrizione dei componenti

5.2.1 Master A e Master B

Master A e Master B contengono tutti i componenti (tampone per PCR, DNA polimerasi, sale di magnesio, primer e sonde) per consentire l'amplificazione mediata da PCR e il rilevamento target di DNA specifico di HAdV e dell'IC in una singola reazione.

5.2.2 Standard di quantificazione

I QS contengono concentrazioni standardizzate di DNA specifico di HAdV (vedere tabella 2). Il materiale utilizzato per i QS inclusi nel kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 è tracciato rispetto a materiale di riferimento prodotto internamente. I QS sono usati per verificare la funzionalità del sistema di amplificazione e rilevamento di DNA specifico di HAdV oltre che per generare una curva standard, che permette la quantificazione di DNA specifico di HAdV in un campione.

Tab. 2: Standard di quantificazione

Standard di quantificazione	Concentrazione [copie/μl]
QS1	1,00E+04
QS2	1,00E+03
QS3	1,00E+02
QS4	1,00E+01

5.2.3 No Template Control (controllo negativo)

L'NTC non contiene DNA specifico di HAdV ma contiene il template dell'IC. L'NTC viene usato come controllo negativo del DNA specifico di HAdV per la PCR in tempo reale e indica la possibile contaminazione di Master A e Master B.

5.3 Flussi di lavoro

5.3.1 AltoStar® Workflow (flusso di lavoro)

L'AltoStar® Workflow (flusso di lavoro) include i prodotti DIV che seguono:

- AltoStar® Automation System AM16 (sistema di automazione) (Hamilton)
- AltoStar® Connect software versione 1.7.4 o superiore (Hamilton)
- CFX96™ Deep Well Dx System (Bio-Rad) con CFX Manager™ Dx software versione 3.1 (Bio-Rad)

Il workflow include i passi che seguono:

1. Programmazione di un AltoStar® run (processo).
2. Processo di purificazione sull'AltoStar® AM16 utilizzando il kit AltoStar® Purification Kit 1.5 e l'AltoStar® Internal Control 1.5 (controllo interno).
3. Processo di preparazione PCR sull'AltoStar® AM16 utilizzando il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5.
4. Processo PCR in tempo reale su un CFX96™ DW Dx.

Per ulteriori dettagli sui passi 3 e 4 del workflow (flusso di lavoro), fare riferimento al capitolo 7. Utilizzo del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 con l'AltoStar® Workflow (flusso di lavoro). Tutti i tipi di campione e i volumi di campione specificati per l'uso con il kit AltoStar® Purification Kit 1.5 possono essere elaborati simultaneamente sull'AltoStar® AM16. Ogni campione può essere analizzato con tanti test PCR in tempo reale in parallelo quanti ne vengono permessi dall'eluato disponibile.

NOTA



I test con profili di temperatura PCR differenti vengono automaticamente smistati a piastre di PCR diverse.

5.3.2 Altri flussi di lavoro

Il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 può essere utilizzato con flussi di lavoro compatibili (manuali o automatizzati). Gli strumenti PCR in tempo reale validati per l'uso con il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 sono elencati nel capitolo 5.3.2.2 Strumenti PCR in tempo reale. L'uso di procedure di estrazione alternative deve essere validato dall'utente.

5.3.2.1 Estrazione degli acidi nucleici

Il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 può essere utilizzato con sistemi di estrazione degli acidi nucleici diversi da AltoStar® AM16. L'uso di procedure alternative per l'estrazione degli acidi nucleici deve essere validato dall'utente. Fare riferimento al capitolo 8.2.1 Preparazione del campione per istruzioni su come utilizzare l'AltoStar® Internal Control 1.5 (controllo interno) in combinazione con altri metodi di estrazione diversi dal kit AltoStar® Purification Kit 1.5.

5.3.2.2 Strumenti PCR in tempo reale

Il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 è stato sviluppato e validato con i seguenti strumenti PCR in tempo reale:

- CFX96™ Deep Well Dx System (Bio-Rad)
- CFX96™ Dx System (Bio-Rad)
- ABI Prism® 7500 SDS (Applied Biosystems)
- LightCycler® 480 Instrument II (Roche)
- QuantStudio™ 5 Real-Time PCR System (Applied Biosystems)
- Rotor-Gene® Q5/6 plex Platform (QIAGEN)

Se si utilizza uno degli strumenti PCR in tempo reale elencati sopra (eccetto il CFX96™ Deep Well Dx System), la preparazione PCR, la programmazione dello strumento e l'analisi dei dati devono essere eseguiti manualmente (per maggiori dettagli vedere i capitoli da 8.2.2 Preparazione della master mix a 8.2.5 Analisi dei dati).

5.4 Campioni

5.4.1 Tipi di campioni

I tipi di campione che seguono sono validati per l'uso con il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5:

- Plasma umano EDTA
- Plasma umano citrato
- Sangue intero umano EDTA
- Sangue intero umano citrato

ATTENZIONE



Non utilizzare altri tipi di campione! L'uso di altri tipi di campione potrebbe compromettere le prestazioni del prodotto.

5.4.2 Raccolta e manipolazione del campione

Il sangue deve essere raccolto con sistemi standard di raccolta di sangue commercialmente disponibili (per es. Sarstedt, Becton Dickinson, Greiner o equivalente). Il contenuto della provetta deve essere miscelato direttamente dopo la raccolta del campione. I campioni ematici devono essere spediti refrigerati a +2°C a +8°C. Il trasporto deve avvenire seguendo le istruzioni locali e nazionali per il trasporto dei materiali biologici. Prima dell'uso, il sangue non deve essere conservato per più di 48 ore a temperatura ambiente (+20°C a +25°C), 3 giorni a +2°C a +8°C o 7 giorni da -25°C a -15°C.

Per la generazione di plasma EDTA, il sangue intero deve essere centrifugato seguendo le istruzioni fornite dal fabbricante del sistema di raccolta entro 24 ore dalla raccolta. Prima dell'uso, il plasma EDTA non deve essere conservato per più di 48 ore a temperatura ambiente (+20°C a +25°C), 5 giorni a +2°C a +8°C o 2 mesi da -25°C a -15°C.

ATTENZIONE



Trattare sempre i campioni come materiale infetto e ad elevato rischio (biologico) conformemente alle procedure di sicurezza e di laboratorio. Pulire immediatamente gli sversamenti di campioni utilizzando un disinfettante adatto. Manipolare i materiali contaminati come se fosse con rischio biologico.

NOTA



La conservazione dei campioni congelati non compromette le prestazioni del kit. Quando si lavora con campioni congelati, assicurarsi che i campioni siano completamente scongelati e miscelati prima dell'uso.

6. Avvertenze, precauzioni e limitazioni

- Prima del primo utilizzo controllare la completezza del prodotto e di tutti i suoi componenti rispetto a numero, tipo e riempimento. Non utilizzare un prodotto difettoso o incompleto, in quanto le sue prestazioni del prodotto potrebbero risultare compromesse.
- Condizioni di conservazione errate possono compromettere le prestazioni del prodotto.
- Non usare i prodotti oltre la data di scadenza. L'uso di prodotti scaduti potrebbe compromettere le prestazioni del prodotto.
- Non superare il numero di sequenze di scongelamento e congelamento ripetuti e la durata delle manipolazioni specificate in queste istruzioni per l'uso, in quanto le prestazioni del prodotto potrebbero risultare compromesse.
- La manipolazione errata dei componenti del prodotto e dei campioni può causare contaminazione e compromettere le prestazioni del prodotto:
 - Non scambiare le provette o i tappi dei flaconi.
 - Conservare il materiale positivo e/o potenzialmente positivo separato dai componenti del kit.
 - Utilizzare aree di lavoro separate per preparazione del campione, impostazione della reazione e attività di amplificazione/rilevazione.
 - Smaltire sempre i guanti dopo la manipolazione di materiale positivo e/o potenzialmente positivo.
 - Non aprire le piastre di PCR e/o le provette dopo l'amplificazione.
- Non mescolare i componenti di lotti di kit diversi. L'uso di lotti di kit diversi potrebbe compromettere le prestazioni del prodotto.
- Non utilizzare altri tipi di campione! L'uso di altri tipi di campione potrebbe compromettere le prestazioni del prodotto.
- Trattare sempre i campioni come materiale infetto e ad elevato rischio (biologico) conformemente alle procedure di sicurezza e di laboratorio. Pulire immediatamente gli sversamenti di campioni utilizzando un disinfettante adatto. Manipolare i materiali contaminati come se fosse con rischio biologico.
- Errate condizioni di conservazione degli eluati possono causare la degradazione della sequenza target di HAdV e compromettere le prestazioni del prodotto.

- Non utilizzare nessuna versione del protocollo di test diversa da quella indicata nel codice a barre 2D di queste istruzioni per l'uso. L'uso di una versione errata del protocollo di test potrebbe compromettere le prestazioni del prodotto.
- La mancata centrifugazione dei componenti del prodotto dopo lo scongelamento potrebbe causare una contaminazione con residui del reagente nei coperchi e potrebbe compromettere le prestazioni del prodotto.
- Per evitare la contaminazione dei reagenti non riutilizzare i tappi delle provette, in quanto le prestazioni del prodotto potrebbero risultare compromesse.
- Come con qualsiasi test diagnostico, i risultati vanno interpretati tenendo conto di tutti i risultati clinici e di laboratorio.
- La presenza di inibitori della PCR (per es., eparina) potrebbe causare risultati falsi negativi o invalidi.
- Non utilizzare volumi diversi di Master A e Master B per la preparazione della master mix rispetto a quanto specificato in queste istruzioni per l'uso, in quanto le prestazioni del prodotto potrebbero risultare compromesse.
- Non superare la durata di conservazione della miscela PCR, in quanto le prestazioni del prodotto potrebbero risultare compromesse.
- Non mescolare i campioni o gli ID dei campioni durante la preparazione PCR o il trasferimento nello strumento PCR. Questo potrebbe portare a risultati falsi positivi o falsi negativi a causa di un'errata assegnazione dei campioni.
- Non utilizzare condizioni di cycling diverse da quelle specificate in queste istruzioni per l'uso, in quanto le prestazioni del prodotto potrebbero risultare compromesse.
- Non utilizzare impostazioni di controllo diverse da quanto specificato in queste istruzioni per l'uso per l'analisi dei dati, in quanto potrebbero causare risultati dell'esame DIV errati.
- Nel caso in cui il campione contenga altri patogeni diversi da HAdV potrebbe presentarsi una competizione con l'amplificazione del target o reattività crociata, con conseguenti risultati errati dell'esame DIV.
- Lo smaltimento dei rifiuti pericolosi e biologici deve essere conforme alle normative locali e nazionali in modo da evitare la contaminazione ambientale.
- Le potenziali mutazioni all'interno delle regioni target del genoma di HAdV coperte dai primer e/o dalle sonde utilizzate nel kit possono causare una sottoquantificazione e/o il mancato rilevamento della presenza del patogeno.

7. Utilizzo del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 con l'AltoStar® Workflow (flusso di lavoro)

La parte che segue di queste istruzioni per l'uso descrive l'utilizzo del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 in combinazione con l'AltoStar® Workflow (flusso di lavoro). L'AltoStar® Workflow (flusso di lavoro) comprende diversi prodotti DIV [AltoStar® AM16, AltoStar® Connect software, AltoStar® Purification Kit 1.5, AltoStar® Internal Control 1.5 (controllo interno) e CFX96™ DW Dx]. L'uso di tali prodotti è descritto dettagliatamente nelle rispettive istruzioni per l'uso.

- AltoStar® Automation System AM16 Manuale d'uso DIV (Hamilton)
- AltoStar® Connect Software Manuale DIV (Hamilton)
- Istruzioni per l'uso AltoStar® Purification Kit 1.5
- Istruzioni per l'uso AltoStar® Internal Control 1.5
- Sistemi CFX96™ Dx e CFX96™ Deep Well Dx Manuale operativo (Bio-Rad)

7.1 Volume del campione

Il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 è validato per le purificazioni di acidi nucleici da un volume del campione di 500 µl con l'uso dell'AltoStar® AM16. È necessario fornire un volume del campione aggiuntivo per tener conto del volume morto della provetta del campione usata (vedere capitolo 7.2 Provette del campione).

7.2 Provette del campione

Le provette del campione adatte per essere usate con l'AltoStar® AM16 possono essere acquistate da Altona Diagnostics (provetta da 7 ml con tappo, 82 x 13 mm, VK000010). L'utente può testare altre provette del campione per l'applicazione con il dispositivo. Per maggiori dettagli, fare riferimento alle istruzioni per l'uso del kit AltoStar® Purification Kit 1.5.

7.3 Codici a barre del campione

Per l'identificazione automatizzata dei campioni con l'AltoStar® AM16 tutte le provette dei campioni devono essere etichettate con un codice a barre adatto. Per maggiori dettagli, fare riferimento alle istruzioni per l'uso del kit AltoStar® Purification Kit 1.5.

7.4 Materiale e dispositivi richiesti e non forniti per l'AltoStar® Workflow (flusso di lavoro)

I materiali e dispositivi mostrati nella tabella 3 devono essere ordinati da Altona Diagnostics.

Tab. 3: Materiali e dispositivi richiesti

Materiali	Descrizione	N° ordine
AltoStar® Molecular Diagnostic Workflow	Bundle di prodotti contenente AltoStar® Automation System AM16 (sistema di automazione), AltoStar® Connect software (versione 1.7.4 o superiore) e hardware IT	AM16
AltoStar® Detection	Bundle di prodotti contenente CFX96™ Deep Well Dx System con software CFX Manager™ Dx (versione 3.1), uno scanner di codici a barre e hardware IT	DT16
AltoStar® Purification Kit 1.5	Chimica per l'isolamento e la purificazione degli acidi nucleici per l'uso con AltoStar® Automation System AM16 (sistema di automazione)	PK15-16/ PK15-46
AltoStar® Internal Control 1.5	Controllo di estrazione degli acidi nucleici e amplificazione per PCR	IC15-16/ IC15-46
PCR Plate	Piastra multiwell da 96 pozzetti, semibordata, con codice a barre, con pozzetti bianchi	VK000005
PCR Plate Sealing Foil	Pellicola di sigillatura per piastra di PCR	VK000006
1,000 µl CO-RE Tips	Puntali con filtro da 1.000 µl per l'uso con AltoStar® Automation System AM16 (sistema di automazione)	VK000007
300 µl CO-RE Tips	Puntali con filtro da 300 µl per l'uso con AltoStar® Automation System AM16 (sistema di automazione)	VK000008
Pooling Tube	Provetta con codice a barre per miscela dei reagenti PCR	VK000002

Materiale	Descrizione	N° ordine
Waste Bag	Sacca sterile autoclavabile per l'uso con AltoStar® Automation System AM16 (sistema di automazione)	VK000009
Screw Cap - red	Tappo a vite per provette QS1-QS4 (rosso)	VK000012
Screw Cap - blue	Tappo a vite per provette Master A (blu)	VK000013
Screw Cap - purple	Tappo a vite per provette Master B (viola)	VK000015
Screw Cap - white	Tappo a vite per provette NTC (bianco)	VK000016

Tab. 4: Ulteriori materiali e dispositivi di laboratorio

Materiale	Descrizione	N° ordine
Sigillatore per piastre	per es. AltoStar® Plate Sealer (sigillatore per piastre)	VK000023
	per es. PX1 Plate Sealer (Bio-Rad)	VK000033

7.5 Materiali e dispositivi generali

- Vortex mixer
- Guanti senza polvere (monouso)
- Centrifuga per centrifugazione dei componenti del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5
- Centrifuga per centrifugazione delle piastre di PCR

7.6 Procedura

7.6.1 Panoramica dell'AltoStar® Workflow (flusso di lavoro)

Le fasi dell'AltoStar® Workflow (flusso di lavoro) completo sono riassunte nella tabella 5. Le informazioni sulle impostazioni specifiche da utilizzare con il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 sono riportate nel capitolo 7.6.2 Programmazione di un AltoStar® run (processo). Per istruzioni dettagliate sui passi 1-5 fare riferimento alle istruzioni per l'uso del kit AltoStar® Purification Kit 1.5, dell'AltoStar® Connect software e dello strumento AltoStar® AM16.

I passi 6-11 sono descritti più dettagliatamente nei capitoli da 7.6.3 Avvio di un processo di preparazione PCR a 7.6.10 Esportazione dei risultati della PCR per l'interpretazione manuale dei risultati.

Tab. 5: Panoramica dell'AltoStar® Workflow (flusso di lavoro)

Passo	Azione
1. Avviare l'AltoStar® AM16	<ul style="list-style-type: none"> • Accendere l'AltoStar® AM16. • Accendere il computer e il monitor. • Avviare il AltoStar® Connect software.
2. Effettuare la manutenzione	<ul style="list-style-type: none"> • Nella barra dei menu fare clic su Application → Instrument Maintenance (Applicazione → Manutenzione dello strumento). <ul style="list-style-type: none"> ◦ Se si deve effettuare la Manutenzione settimanale, fare clic su Start Weekly Maintenance (Avvia manutenzione settimanale). ◦ Se si deve effettuare la Manutenzione giornaliera, fare clic su Start Daily Maintenance (Avvia manutenzione giornaliera). • Seguire le istruzioni su schermo per il processo di manutenzione.

Passo	Azione
<p>3. Programmare un AltoStar® run (processo)</p>	<ul style="list-style-type: none"> • Nella barra dei menu fare clic su Program Run → Program Run (AltoStar® Purification) [Programmazione processo → Programmazione processo (Purificazione AltoStar®)]. In alternativa, tornare allo Schermo di Avvio e fare clic sul pulsante Program Run (Programmazione processo). • Inserire i campioni o importarli dal LIMS. • Selezionare i test per i campioni, a meno che non siano già stati importati dal LIMS: <ul style="list-style-type: none"> ◦ AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 • Fare clic sul pulsante Create Run (Crea processo) nella barra degli strumenti per creare l'AltoStar® run (processo).

Passo	Azione
<p>4. Avviare un processo di purificazione</p>	<ul style="list-style-type: none"> • Nella barra dei menu fare clic su Purification → Start Purification (Purificazione → Avvia purificazione). In alternativa, tornare allo Schermo di Avvio e fare clic sul pulsante Start Purification (Avvia purificazione). • Selezionare il processo di purificazione da avviare per mostrare i campioni inclusi nel processo di purificazione selezionato. • Preparare i reagenti di purificazione: <ul style="list-style-type: none"> ◦ Assicurarsi che i reagenti di purificazione da usare abbiano lo stesso numero di caricamento [tranne l'AltoStar® Internal Control 1.5 (controllo interno)] e che non siano scaduti. ◦ Se nel Lysis Buffer (tampone di lisi) sono visibili dei precipitati, scaldarlo ($\leq +50^{\circ}\text{C}$) fino a che non si dissolvono completamente. ◦ Scongellare completamente l'IC [AltoStar® Internal Control 1.5 (controllo interno)] e agitare su vortex per 5 secondi. ◦ Agitare su vortex le Magnetic Beads (microsfere magnetiche) per 5 secondi senza bagnare il coperchio. • Preparare i campioni per il processo di purificazione da avviare come descritto nelle istruzioni per l'uso del kit AltoStar® Purification Kit 1.5. • Fare clic sul pulsante Start Run (Avvia processo) nella barra degli strumenti. • Per caricare lo strumento seguire le istruzioni delle finestre di dialogo di carico. • Confermare il messaggio Loading Complete (Caricamento completo) con OK o attendere 10 secondi. <p>Il sistema effettuerà ora automaticamente il processo di purificazione.</p>

Passo	Azione
5. Finire il processo di purificazione	<ul style="list-style-type: none">• Assicurarsi che il vassoio di caricamento sia vuoto e confermare la finestra di dialogo Run Finished (Processo terminato) con OK.• Seguire le istruzioni nella finestra di dialogo Maintenance (Manutenzione) e confermare con OK.• Sigillare e conservare i componenti del kit AltoStar® Purification Kit 1.5 che è possibile riutilizzare. <p>Gli eluati nella eluate plate (piastra degli eluati) non sigillata sono stabili a temperatura ambiente (max. +30°C) per un totale di 4 ore.</p> <ul style="list-style-type: none">• Se il processo di preparazione PCR associato non viene avviato immediatamente, sigillare la eluate plate (piastra degli eluati) con la Eluate Plate Sealing Foil (pellicola sigillante per piastra degli eluati) e conservare a +2°C a +8°C fino a 24 ore.• Visualizzare i risultati del processo di purificazione per confermare che l'elaborazione di ciascun campione sia stata effettuata con successo.

Passo	Azione
<p>6. Avviare un processo di preparazione PCR</p>	<ul style="list-style-type: none"> • Nella barra dei menu, fare clic su PCR Setup → Start PCR Setup (Preparazione PCR → Avvia preparazione PCR). In alternativa, tornare allo Schermo di Avvio e fare clic sul pulsante Start PCR Setup (Avvia preparazione PCR). • Selezionare il processo di preparazione PCR da avviare per visualizzare la eluate plate (piastra degli eluati) e i reagenti inclusi nel processo di preparazione PCR selezionato. • Preparare i reagenti PCR: <ul style="list-style-type: none"> ◦ Assicurarsi che Master e Controlli da usare provengano dallo stesso lotto di kit e non siano scaduti. ◦ Scongelare la quantità richiesta di provette di Master e Controllo, agitare su vortex brevemente e centrifugare. • Se la eluate plate (piastra degli eluati) è sigillata, centrifugarla brevemente e dissigillarla con cura. • Fare clic sul pulsante Start Run (Avvia processo) nella barra degli strumenti. • Per caricare lo strumento seguire le istruzioni della finestra di dialogo Loading (Caricamento). • Confermare il messaggio Loading Complete (Caricamento completo) con OK o attendere 10 secondi. <p>Il sistema effettuerà ora automaticamente il processo di preparazione PCR.</p>
<p>7. Finire il processo di preparazione PCR</p>	<ul style="list-style-type: none"> • Assicurarsi che il vassoio di caricamento sia vuoto e confermare la finestra di dialogo Run Finished (Processo terminato) con OK. • Seguire le istruzioni nella finestra di dialogo Maintenance (Manutenzione) e confermare con OK. • Chiudere e conservare i componenti del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 che è possibile riutilizzare. • Visualizzare i risultati del processo di preparazione PCR per confermare che l'elaborazione di ciascun campione sia stata effettuata con successo.

Passo	Azione
8. Sigillare la piastra di PCR	<ul style="list-style-type: none"> • Sigillare la piastra di PCR con una PCR Plate Sealing Foil (pellicola sigillante per piastra di PCR).
9. Avviare il processo PCR	<ul style="list-style-type: none"> • Accendere il CFX96™ DW Dx, il computer e il monitor collegati. • Avviare il software CFX Manager™ Dx. • Aprire il CFX96™ DW Dx. • Centrifugare la piastra di PCR e inserirla nel CFX96™ DW Dx. • Selezionare File → Open → LIMS File... (File → Apri → File LIMS) dalla barra dei menu. • Scansionare il codice a barre della piastra di PCR con lo scanner di codici a barre portatile. • Chiudere il CFX96™ DW Dx. • Fare clic sul pulsante Start Run (Avvia processo) per avviare il processo PCR. Assegnare un nome e salvare il file del processo PCR. <p>Il CFX96™ DW Dx effettuerà ora automaticamente il processo PCR.</p>
10. Separare i test per l'analisi individuale	<ul style="list-style-type: none"> • Separare tutti i test del processo PCR in gruppi pozzetto distinti.
11. Analizzare i dati e interpretare i risultati del processo PCR	<p>Individualmente per ciascun gruppo pozzetto:</p> <ul style="list-style-type: none"> • Effettuare una correzione basale in tutti i pozzetti per tutti i canali di rilevamento utilizzati. • Escludere i pozzetti con segnali PCR irregolari. • Impostare le soglie di tutti i canali di rilevamento secondo i controlli. • Escludere i pozzetti contenenti dati invalidi. • Generare il file risultati LIMS per l'esportazione dei risultati al LIMS. • Generare il report dei risultati per l'interpretazione manuale dei risultati.

ATTENZIONE



Errate condizioni di conservazione degli eluati possono causare la degradazione della sequenza target di HAdV e compromettere le prestazioni del prodotto.

7.6.2 Programmazione di un AltoStar® run (processo)

Per istruzioni dettagliate sull'avvio di un processo AltoStar®, fare riferimento alle istruzioni per l'uso del kit AltoStar® Purification Kit 1.5, dell'AltoStar® Connect software e dello strumento AltoStar® AM16. Le impostazioni specifiche da utilizzare con il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 sono elencate di seguito:

- Per l'applicazione del test quantitativo sono selezionati QS1-4 e NTC e per l'applicazione del test qualitativo sono selezionati QS4 e NTC.
- Il volume del campione richiesto è 500 µl più il volume morto per la rispettiva provetta del campione (vedere capitoli 7.1 Volume del campione e 7.2 Provette del campione).
- Il volume di eluato richiesto per l'AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 è di 10 µl.
- Assicurarsi di utilizzare la versione del protocollo di test corretta per il processo. Per informazioni sulla versione del protocollo corrente vedere capitolo 16. Protocollo di test per l'AltoStar® Connect software e informazioni per l'integrazione LIMS. Il rispettivo protocollo di test è codificato nel codice a barre 2D visualizzato in tale posizione. Per informazioni sul protocollo di purificazione e di test da importare nell'AltoStar® Connect software fare riferimento alle rispettive istruzioni per l'uso.

ATTENZIONE



Non utilizzare nessuna versione del protocollo di test diversa da quella indicata nel codice a barre 2D di queste istruzioni per l'uso. L'uso di una versione errata del protocollo di test potrebbe compromettere le prestazioni del prodotto.

7.6.3 Avvio di un processo di preparazione PCR

1. Selezionare **PCR Setup** → **Start PCR Setup** (Preparazione PCR → Avvia preparazione PCR) nella barra dei menu. In alternativa, tornare allo Schermo di Avvio dell'AltoStar® Connect software e selezionare il pulsante **Start PCR Setup** (Avvia preparazione PCR). Viene visualizzata la schermata Start PCR Setup Run (Avvia processo di preparazione PCR).

I processi di preparazione PCR in attesa vengono visualizzati nella tabella Programmed PCR Setup Runs (Processi di preparazione PCR programmati) sulla parte sinistra dello schermo.

2. Selezionare il processo di preparazione PCR da avviare nella tabella Programmed PCR Setup Runs (Processi di preparazione PCR programmati).
 - I campioni inclusi nei processi di preparazione PCR selezionati vengono visualizzati nella tabella sul lato superiore destro della schermata [Samples in selected PCR Setup Run (Campioni nel processo di preparazione PCR selezionato)].
 - I controlli e i QS necessari per i processi di preparazione PCR selezionati vengono visualizzati nella tabella sul lato centrale destro della schermata [Controls in selected PCR Setup Run (Controlli nel processo di preparazione PCR selezionato)].
 - Il numero di provette master necessario nei processi di preparazione PCR selezionati viene visualizzato nella tabella sul lato inferiore destro della schermata [Required master tubes for the selected PCR Setup Run (Provette master necessarie per il processo di preparazione PCR selezionato)].

NOTA

i

Il numero di campioni prioritari in un processo di preparazione PCR viene visualizzato nella colonna **No. of prioritized Samples** (n° di campioni prioritari). Effettuare i processi di preparazione PCR prima con i campioni prioritari in modo da facilitare una elaborazione più rapida dei campioni prioritari.

Prima di fare clic sul pulsante **Start Run** (Avvia processo) nella barra degli strumenti, preparare i reagenti necessari come descritto nel capitolo 7.6.3.1 Preparazione dei reagenti per un processo di preparazione PCR. Se la eluate plate (piastra degli eluati) richiesta per il processo di preparazione PCR selezionato è stata sigillata per la conservazione, prepararla come descritto nelle istruzioni per l'uso del kit AltoStar® Purification Kit 1.5.

7.6.3.1 Preparazione dei reagenti per un processo di preparazione PCR

1. Scongelare completamente QS, controlli richiesti e numero richiesto di provette Master a temperatura ambiente (max. +30°C).
2. Miscelare i reagenti agitando su vortex con delicatezza.
3. Centrifugare brevemente le provette per rimuovere le gocce dal coperchio.

ATTENZIONE



La mancata centrifugazione dei componenti del prodotto dopo lo scongelamento potrebbe causare una contaminazione con residui del reagente nei coperchi e potrebbe compromettere le prestazioni del prodotto.

7.6.3.2 Caricamento dell'AltoStar® AM16 per un processo di preparazione PCR

Per informazioni dettagliate sul processo di caricamento fare riferimento alle istruzioni per l'uso dell'AltoStar® AM16 e dell'AltoStar® Connect software.

1. Fare clic sul pulsante **Start Run** (Avvia processo) nella barra degli strumenti della schermata Start PCR Setup Run (Avvia processo di preparazione PCR) per visualizzare la finestra di dialogo Loading (Caricamento).

La finestra di dialogo Loading è costituita da una rappresentazione visiva della piattaforma AltoStar® AM16 in alto e da una tabella che specifica carrier, rispettivi binari sulla piattaforma dell'AltoStar® AM16 per ciascun carrier, materiale da caricare su ciascun carrier e commenti relativi al caricamento del carrier.

NOTA

Per visualizzare la posizione di un elemento su un carrier e la posizione del carrier sulla piattaforma dell'AltoStar® AM16, selezionare la riga relativa della tabella nella finestra di dialogo Loading (Caricamento).



Viene visualizzata la posizione dell'elemento e del suo carrier:

- Evidenziato in rosso nella rappresentazione visiva della piattaforma dello strumento
- Sull'AltoStar® AM16 con le spie di caricamento lampeggianti sopra i binari in cui deve essere posizionato il carrier selezionato

2. Caricare il materiale necessario, la eluate plate (piastra degli eluati) preparata e i reagenti preparati sui carrier adatti.

- Scambiare solo rack dei puntali da 1.000 µl **completamente vuoti** con rack dei puntali da 1.000 µl **completamente pieni** sul carrier per puntali.
- Scambiare solo rack dei puntali da 300 µl **completamente vuoti** con rack dei puntali da 300 µl **completamente pieni** sul carrier piastre e puntali.

NOTA

Scambiare rack dei puntali non completamente vuoti e manipolare i singoli puntali potrebbe interferire con la gestione automatica dei puntali e causare interruzioni del processo.

- Porre la eluate plate (piastra degli eluati) richiesta con il pozzetto A1 a sinistra della posizione nera della piastra.
- Porre una piastra di PCR con pozzetto A1 a sinistra della posizione frontale argento della piastra.
- Caricare un carrier da 24 con una provetta di pooling non utilizzata per ciascun test nel processo di preparazione PCR.
- Spingere delicatamente le provette fino in fondo al carrier e farle ruotare fino a che i codici a barre delle provette sono visibili attraverso la finestra del carrier.
- Caricare il carrier per reagenti da 32 con i componenti del test richiesti per il processo di preparazione PCR.

- Spingere delicatamente le provette fino in fondo al carrier e farle ruotare fino a che i codici a barre delle provette sono visibili attraverso la finestra del carrier.

NOTA



La posizione delle singole provette sui supporti è arbitraria.

NOTA



Il volume dei componenti caricati non viene controllato dal sistema prima dell'elaborazione. Un volume dei componenti insufficiente impedirà l'effettuazione con successo della preparazione PCR per il test interessato.

NOTA



Iniziare un processo di preparazione PCR senza rimuovere i coperchi dalle provette potrebbe provocare l'interruzione del processo in corso.

3. Caricare i carrier con il codice a barre verso il retro, a destra.
4. Inserire i carrier pieni nei rispettivi binari tra i blocchi anteriore e posteriore del vassoio di caricamento fino a che non toccano i ganci di arresto sul lato più lontano del vassoio di caricamento.

NOTA



Spingere i supporti oltre i ganci di arresto potrebbe danneggiare lo strumento e interferire con il processo di caricamento.

5. Controllare che la piastra di espulsione puntali e il contenitore di rifiuto dei puntali siano in posizione corretta e che nel contenitore sia stata posta una nuova sacca per rifiuti.
6. Fare clic su **OK** nella finestra di dialogo Loading (Caricamento) per procedere con il processo di caricamento.

NOTA



Facendo clic su **Cancel** (Annulla) il processo di preparazione PCR viene cancellato, ma può essere riavviato (vedere capitolo 7.6.3 Avvio di un processo di preparazione PCR).

L'AltoStar® AM16 carica i carrier nello strumento ed effettua le verifiche dei codici a barre.

NOTA



L'AltoStar® AM16 verifica automaticamente:

- Tipo e posizione corretta dei carrier caricati
- Identità e posizione corretta degli elementi caricati sui carrier
- Congruenza del lotto dei componenti dei singoli kit del test AltoStar®
- Non scadenza di tutti i componenti del test AltoStar® caricati
- Corretto posizionamento della piastra di espulsione puntali

Se uno qualsiasi di questi controlli dà errore, l'utente viene avvisato con una casella di dialogo del messaggio che specifica il problema in corso e le istruzioni per correggerlo di conseguenza. Per maggiori informazioni sulla gestione degli errori, fare riferimento alle istruzioni per l'uso dell'AltoStar® Connect software.

NOTA



Alterare le posizioni di qualsiasi elemento caricato dopo che il carrier è stato caricato nello strumento può causare l'interruzione del processo di preparazione PCR e/o il danneggiamento dello strumento.

Quando tutti i controlli sono stati superati viene visualizzata la finestra di dialogo Loading Complete (Caricamento completo).

7. Confermare la finestra di dialogo Loading Complete (Caricamento completo) facendo clic su **OK** o attendendo per 10 secondi l'avvio automatico del processo.

NOTA



Facendo clic su **Cancel** (Annulla) il processo di preparazione PCR viene cancellato, ma può essere riavviato (vedere capitolo 7.6.3 Avvio di un processo di preparazione PCR).

Il processo di preparazione PCR si avvia e viene effettuato senza intervento dell'utente.

7.6.3.3 Durante il processo di preparazione PCR

Non è necessaria nessuna ulteriore interazione dell'utente fino alla fine del processo di preparazione PCR. Viene visualizzato Processing Status Screen (Schermata processo di purificazione) che mostra lo stato del processo di preparazione PCR e la stima del tempo rimanente.

NOTA



Spingere o tirare i carrier o lo sportello dell'AltoStar® AM16 durante un processo di preparazione PCR potrebbe causare l'interruzione del processo.

7.6.4 Fine del processo di preparazione PCR

Alla fine del processo di preparazione PCR viene visualizzata la finestra di dialogo Run finished (Processo terminato).

1. Assicurarsi che il vassoio di caricamento sia vuoto.
2. Confermare la finestra di dialogo Run finished (Processo terminato) facendo clic su **OK**.

L'AltoStar® AM16 scaricherà i carrier. Assicurarsi di non impedire fisicamente i carrier in fase di scarico.

Dopo lo scarico viene visualizzata la finestra di dialogo Maintenance (Manutenzione).

3. Seguire le istruzioni della finestra di dialogo Maintenance (Manutenzione).

La tabella della finestra di dialogo visualizza il numero di reazioni nelle provette Master che non sono state usate nel processo di preparazione PCR.

4. Se deve essere avviato immediatamente un altro processo di preparazione PCR che usa la eluate plate (piastra degli eluati) attualmente caricata, la eluate plate (piastra degli eluati) può restare non sigillata nella posizione del carrier. Se **non** è così, sigillare e conservare la piastra degli eluati. Per ulteriori informazioni, fare riferimento alle istruzioni per l'uso del kit AltoStar® Purification Kit 1.5.

NOTA



Gli eluati nella eluate plate (piastra degli eluati) sono stabili a temperatura ambiente (max. +30°C) per un totale di 4 ore dopo il completamento del processo di purificazione.

5. Chiudere le provette di reagente con tappi per provetta nuovi appropriati.

ATTENZIONE



Per evitare la contaminazione dei reagenti non riutilizzare i tappi delle provette, in quanto le prestazioni del prodotto potrebbero risultare compromesse.

6. Conservare i reagenti per il riutilizzo come descritto nel capitolo 4.2 Manipolazione.
7. Smaltire i materiali usati (vedere capitolo 10. Smaltimento).
8. Confermare la finestra di dialogo Maintenance (Manutenzione) facendo clic su **OK**.

7.6.4.1 Risultati del processo di preparazione PCR

I risultati del processo di preparazione PCR sono salvati nell'AltoStar® Connect software.

1. Fare clic su **PCR Setup** → **PCR Setup Results** (Preparazione PCR → Risultati preparazione PCR) nella barra dei menu per accedere alla schermata Results (Risultati).

La schermata Results (Risultati) visualizza una tabella con tutti i campioni utilizzati nell'ultimo processo di preparazione PCR e una colonna **Status** (Stato) a destra che mostra se il processo di preparazione PCR per un dato campione è stato portato a termine completamente (vedere tabella 6).

Tab. 6: Risultati del processo di preparazione PCR

Status (Stato)	Risultato del processo di preparazione PCR
Processed (Elaborato)	<ul style="list-style-type: none"> L'eluato è stato elaborato con successo nel processo di preparazione PCR. La miscela PCR risultante è pronta all'uso in un processo PCR.
Error (Errore)	<ul style="list-style-type: none"> L'eluato non è stato elaborato con successo. La rispettiva miscela PCR sarà automaticamente omessa nell'analisi PCR seguente.

- Per visualizzare i risultati dei processi di preparazione PCR precedenti, fare clic sul pulsante **Load** (Carica) nella barra dei menu, selezionare il processo di preparazione PCR desiderato dall'elenco nella finestra di dialogo Load Results (Carica risultati) che si apre e fare clic su **OK**.

L'AltoStar® Connect software genera automaticamente 3 file denominati risultato del processo di preparazione PCR:

- Un file LIMS (.xml) che inoltra informazioni dettagliate sul processo di preparazione PCR, compresi i risultati di ritorno al LIMS
- Un report (.pdf) che contiene informazioni dettagliate sul processo di preparazione PCR, compresi i risultati a fini di documentazione
- Un file del termociclatore (.plrn) per la programmazione automatica del CFX96™ DW Dx

Questi file vengono salvati nella posizione specificata nelle System Settings (Impostazioni di sistema) dell'AltoStar® Connect software.

NOTA

I file del risultato del processo di preparazione PCR possono essere generati nuovamente caricando il relativo processo di preparazione PCR e facendo clic sul pulsante **Create LIMS File** (Crea file LIMS) per generare il file LIMS, il pulsante **Create Report** (Crea report) per generare il report il pulsante **Create Bio-Rad Cycler File** (Crea file del termociclatore) per generare il file del termociclatore.

7.6.5 Sigillatura della piastra di PCR

Dopo il completamento del processo di preparazione PCR, la piastra di PCR deve essere sigillata con pellicola di sigillatura piastra di PCR. Si raccomanda di utilizzare AltoStar® Plate Sealer (sigillatore per piastre) [4s3™ Semi-Automatic Sheet Heat Sealer (4titude)] o PX1 PCR Plate Sealer (Bio-Rad). L'idoneità di sigillatori per piastre diversi da quelli raccomandati deve essere valutata dall'utente.

Se per la sigillatura viene usato uno dei sigillatori per piastre raccomandato, procedere come segue:

1. Accendere il sigillatore per piastre e assicurarsi che l'adattatore per piastre non sia nel cassetto.
2. Assicurarsi che le impostazioni del sigillatore per piastre siano come indicato di seguito:

Tab. 7: Impostazioni del sigillatore per piastre

Sigillatore per piastre	Impostazioni	
	Temperatura [°C]	Tempo [s]
AltoStar® Plate Sealer [4s3™ Semi-Automatic Sheet Heat Sealer (4titude)]	170	2
PX1 PCR Plate Sealer (Bio-Rad)	175	3

3. Attendere fino al raggiungimento della temperatura impostata. Potrebbe essere necessario attendere qualche minuto.
4. Porre la piastra di PCR sull'adattatore per piastre del sigillatore per piastre.
5. Collocare una PCR Plate Sealing Foil (pellicola sigillante per piastra di PCR) sulla piastra di PCR in modo che la dicitura 'THIS SIDE UP' (questo lato in alto) sia leggibile. Assicurarsi che tutti i pozzetti della piastra di PCR siano coperti con la pellicola e che nessun pozzetto sia oscurato dalla scritta.

NOTA



L'attivazione del sigillatore per piastre senza adattatore per piastre posto nel cassetto potrebbe causare il malfunzionamento del sigillatore. In tal caso, per ricevere assistenza contattare l'assistenza tecnica Altona Diagnostics (vedere capitolo 12. Assistenza tecnica).

NOTA



Se la PCR Plate Sealing Foil (pellicola sigillante per piastra di PCR) o il telaio sono posizionati in modo errato, durante la sigillatura la pellicola potrebbe attaccarsi alla piastra di riscaldamento all'interno del sigillatore per piastre. Ciò causerà il malfunzionamento del sigillatore. In questo caso, o se la fase di sigillatura è stata avviata senza la pellicola di sigillatura piastra di PCR, lasciare raffreddare il sigillatore per piastre a temperatura ambiente e contattare l'assistenza tecnica Altona Diagnostics per ricevere assistenza (vedere capitolo 12. Assistenza tecnica).

6. Assemblare il telaio di sigillatura sulla parte superiore per tenere ferma in posizione la pellicola di sigillatura.
7. Aprire il cassetto premendo il pulsante **Operate** (Esegui)*/ **.
8. Porre l'assieme costituito da adattatore per piastre, piastra di PCR, pellicola di sigillatura piastra di PCR e telaio di sigillatura nel sigillatore per piastre e premere il pulsante **Operate** (Esegui)*/ **.
9. Il cassetto si chiude automaticamente, sigilla per il periodo di tempo impostato e si riapre automaticamente.
10. Estrarre la piastra di PCR sigillata e l'adattatore per piastre dal sigillatore per piastre e chiuderlo premendo il pulsante **Close** (Chiudi)*/ **.

* AltoStar® Plate Sealer (sigillatore per piastre) [4s3™ Semi-Automatic Sheet Heat Sealer (4titude)]

**PX1 PCR Plate Sealer (Bio-Rad)

7.6.5.1 Stabilità della miscela PCR

Dopo il completamento del processo di preparazione PCR la miscela PCR nella piastra di PCR sigillata è stabile a temperatura ambiente (max. +30°C) per un massimo di 30 minuti.

ATTENZIONE



Non superare la durata di conservazione della miscela PCR, in quanto le prestazioni del prodotto potrebbero risultare compromesse.

7.6.6 Avvio di un processo PCR

Il processo PCR viene effettuato su un CFX96™ DW Dx controllato dal software CFX Manager™ Dx.

1. Accendere il CFX96™ DW Dx, il computer e il monitor collegati.
2. Avviare il software CFX Manager™ Dx.
3. Nella barra dei menu del software CFX Manager™ Dx selezionare **File** → **Open** → **LIMS File...** (File → Apri → file LIMS...) per aprire la finestra di dialogo Open LIMS File (Apri file LIMS).
4. Nella finestra di dialogo di apertura Open LIMS File (Apri file LIMS), assicurarsi che il cursore sia posizionato nel campo **File name** (Nome file) in basso. Se non lo è, fare clic nel campo **File name** (Nome file).
5. Scansionare il codice a barre della piastra di PCR con lo scanner di codici a barre portatile per selezionare e aprire automaticamente il file LIMS corretto. Viene visualizzata la finestra di dialogo Run Setup (Impostazioni processo).

NOTA



Tutti i parametri richiesti per l'avvio del processo PCR vengono trasferiti automaticamente dall'AltoStar® Connect software al CFX96™ DW Dx per mezzo del file del termociclatore.

6. Fare clic sul pulsante **Open Lid** (Apri coperchio) nella finestra di dialogo Run Setup (Impostazioni processo) per aprire il coperchio di CFX96™ DW Dx.

7. Centrifugare brevemente la piastra di PCR sigillata per assicurarsi che tutto il liquido sia sul fondo dei pozzetti.
8. Inserire la piastra di PCR sigillata nel blocco di riscaldamento del CFX96™ DW Dx con il pozzetto A1 sul lato sinistro.
9. Chiudere il CFX96™ DW Dx facendo clic sul pulsante **Close Lid** (Chiudi coperchio) nella finestra di dialogo Run Setup (Impostazioni processo).
10. Avviare il processo PCR facendo clic sul pulsante **Start Run** (Avvia processo) nella finestra di dialogo Run Setup (Impostazioni processo).

7.6.6.1 Durante il processo PCR

Non è necessaria nessuna interazione dell'utente fino alla fine del processo PCR. Viene visualizzata la finestra di dialogo Run details (Dettagli processo) che mostra lo stato del processo PCR e la stima del tempo rimanente.

NOTA



Aperto il coperchio del CFX96™ DW Dx durante un processo PCR per mezzo del pulsante sulla parte frontale del coperchio o facendo clic su **Open Lid** (Apri coperchio) nella finestra di dialogo Run Details (Dettagli processo) si interrompe il processo e si invalidano tutti i risultati.

Al termine del processo PCR viene visualizzata la finestra Data Analysis (Analisi dei dati) che mostra le curve di amplificazione, la disposizione della piastra e i risultati.

7.6.6.2 Assegnazione test a gruppi pozzetto

L'AltoStar® Workflow (flusso di lavoro) elabora uno o più test PCR simultaneamente su una piastra di PCR. Tuttavia, ciascun test deve essere analizzato separatamente dall'utente seguendo le istruzioni per l'uso dei rispettivi test.

A tal fine, tutti i test su una piastra di PCR devono essere assegnati dall'utente a singoli gruppi pozzetto nel software CFX Manager™ Dx.

1. Nella finestra Data Analysis (Analisi dei dati) fare clic sul pulsante **Plate Setup** (Impostazione piastra) nella barra degli strumenti e selezionare **View/Edit Plate** (Visualizza/modifica piastra). Verrà visualizzata la finestra di dialogo Plate editor (Editor piastra) (vedere figura 1).

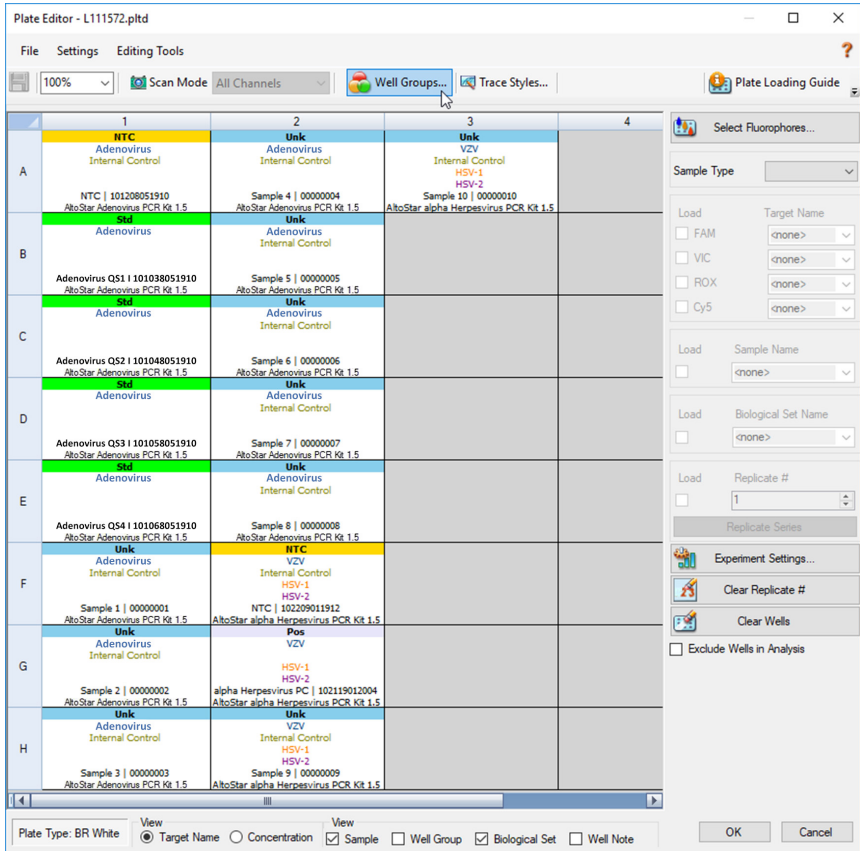


Figura 1: Finestra di dialogo Plate Editor (Editor piastra)

2. Nella finestra di dialogo Plate Editor (Editor piastra) fare clic su **Well Groups...** (Gruppi pozzetto...) nella barra degli strumenti. Verrà visualizzata la finestra di dialogo Well Groups Manager (Manager gruppi pozzetto) (vedere figura 2).
3. Fare clic sul pulsante **Add** (Aggiungi).
4. Immettere nella casella di testo il nome del primo test.

5. Selezionare tutti i pozzetti nell'area della piastra di PCR che appartengono al primo test (vedere figura 2). I pozzetti che appartengono a un singolo test possono essere identificati nella finestra di dialogo Plate Editor (Editor piastra) grazie alla voce immessa nel campo **Biological Set** (Set biologico).

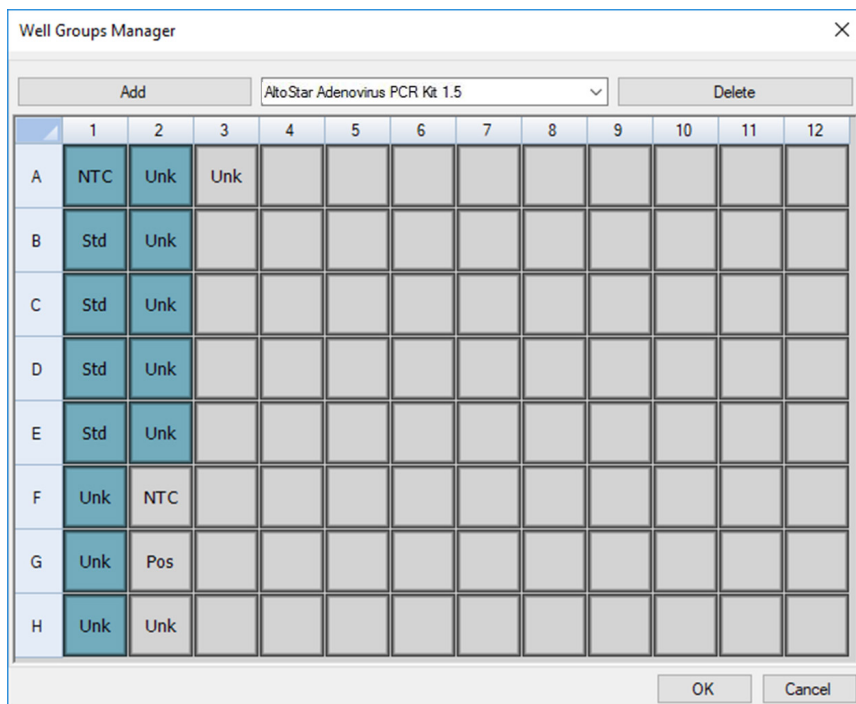


Figura 2: Finestra di dialogo Well Groups Manager (Manager gruppi pozzetto)

6. Ripetere i passi 3-5 per tutti i test sulla piastra di PCR.
7. Confermare l'assegnazione al gruppo pozzetto facendo clic su **OK**. La finestra di dialogo Well Groups Manager (Manager gruppi pozzetto) si chiude.
8. Chiudere la finestra di dialogo Plate Editor (Editor piastra) facendo clic su **OK**.
9. Per applicare le modifiche confermare facendo clic su **Yes** (Sì).

7.6.7 Analisi dei dati PCR

I risultati di tutti i test (gruppi pozzetto) sulla piastra di PCR devono essere analizzati seguendo la sequenza illustrata nella figura 3.

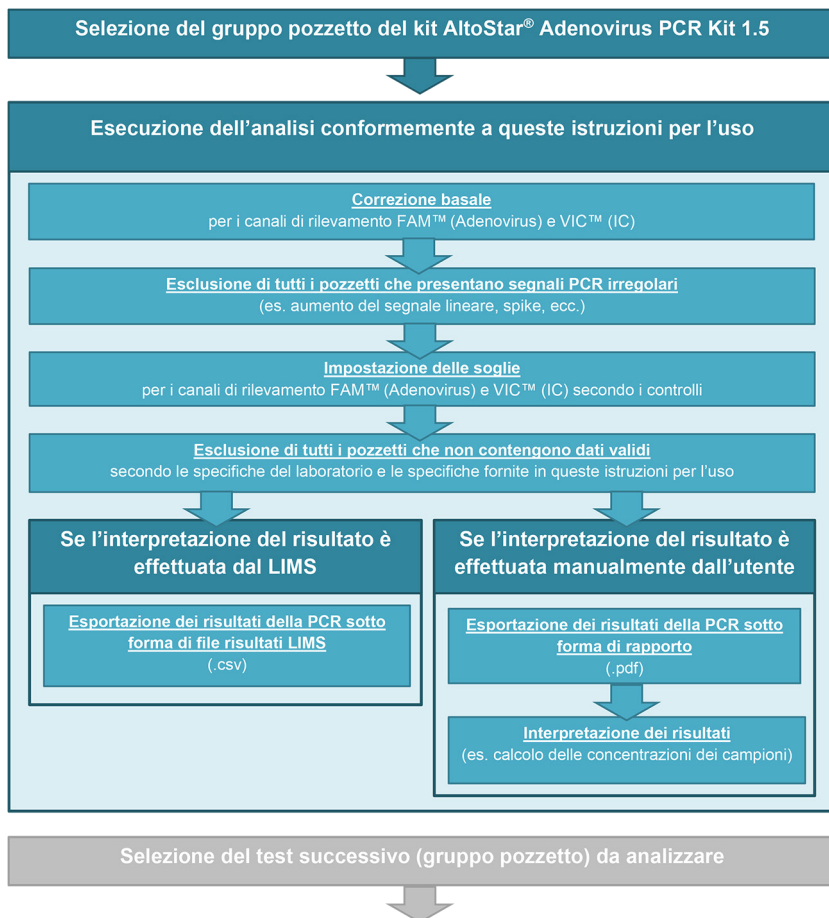


Figura 3: Processo di Analisi dei dati PCR

Nella finestra Data Analysis (Analisi dei dati) assicurarsi di selezionare il **Well Group** (Gruppo pozzetto) del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5. Quindi, fare clic sul menu a discesa **Well Group** (Gruppo pozzetto) vicino al pulsante **Well Group** (Gruppo pozzetto) (vedere figura 4) della barra degli strumenti. Non usare il **Well Group** (Gruppo pozzetto) “All Wells” (“Tutti i pozzetti”). La selezione nella figura 4 è riportata unicamente a titolo di esempio generico.

Prima di analizzare i risultati assicurarsi che il gruppo pozzetto del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 contenga tutti i pozzetti del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 e nessun pozzetto di altri test.

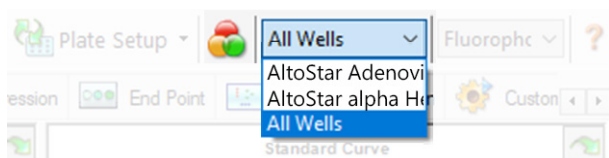


Figura 4: Pulsante Well Group (Gruppo pozzetto) e menu a discesa Well Group (Gruppo pozzetto)

NOTA



L'analisi combinata di più di un test può portare a risultati errati.

ATTENZIONE



Come con qualsiasi test diagnostico, i risultati vanno interpretati tenendo conto di tutti i risultati clinici e di laboratorio.

7.6.7.1 Correzione basale

Le impostazioni basali usate dal software CFX Manager™ Dx possono dover essere corrette per i singoli pozzetti del test [**Well Group** (Gruppo pozzetto)] in corso di analisi.

1. Nella finestra Data Analysis (Analisi dei dati) assicurarsi di selezionare il **Well Group** (Gruppo pozzetto) del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5. Quindi, fare clic sul menu a discesa **Well Group** (Gruppo pozzetto) vicino al pulsante **Well Group** (Gruppo pozzetto) (vedere figura 4) della barra degli strumenti.
2. A sinistra della finestra Data Analysis (Analisi dei dati) spuntare solo la casella di controllo **FAM** per il canale di rilevamento target di Adenovirus.
3. Nella barra dei menu della finestra Data Analysis (Analisi dei dati) fare clic su **Settings** → **Baseline Threshold...** (Impostazioni → Soglia basale...) per aprire la finestra di dialogo Baseline Threshold (Soglia basale) (vedere figura 5).
4. Fare clic sul simbolo ◇ nell'intestazione di colonna **Baseline End** (Fine basale) una volta per ordinare la tabella per valori **Baseline End** (Fine basale) ascendenti.

5. Selezionare tutte le righe che presentano dei valori **Baseline End** (Fine basale) da 1-9 (vedere figura 5).

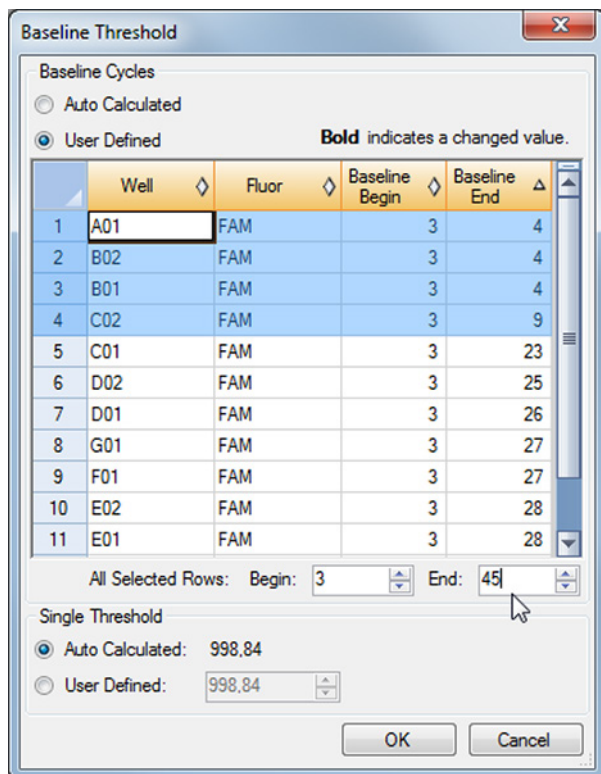


Figura 5: Finestra di dialogo Baseline Threshold (Soglia basale)

6. Impostare il valore nel campo **End:** (Fine:) a 45 per le righe selezionate (vedere figura 5).
7. Confermare le impostazioni facendo clic su **OK**.
8. Sul lato sinistro della finestra Data Analysis (Analisi dei dati) togliere il segno di spunta dalla casella di controllo **FAM** e spuntare solo la casella di controllo **VIC** per il canale di rilevamento target IC.
9. Ripetere i passi 3-7 per il canale di rilevamento VIC™ (IC).

7.6.7.2 Esclusione dei segnali PCR irregolari

È possibile derivare risultati validi solo da segnali PCR privi di artefatti, che potrebbero essere causati per es. da impurità o bolle nella miscela PCR. I segnali PCR con artefatti devono essere esclusi dall'utente.

1. Nella finestra Data Analysis (Analisi dei dati) assicurarsi di selezionare il **Well Group** (Gruppo pozzetto) del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5. Quindi, fare clic sul menu a discesa **Well Group** (Gruppo pozzetto) vicino al pulsante **Well Group** (Gruppo pozzetto) (vedere figura 4) della barra degli strumenti.

2. Identificare i pozzetti con segnali PCR irregolari (aumento del segnale lineare, picchi anomali, ecc.) in uno qualsiasi dei canali di rilevamento FAM™ (Adenovirus target) e VIC™ (IC) (vedere figura 6).

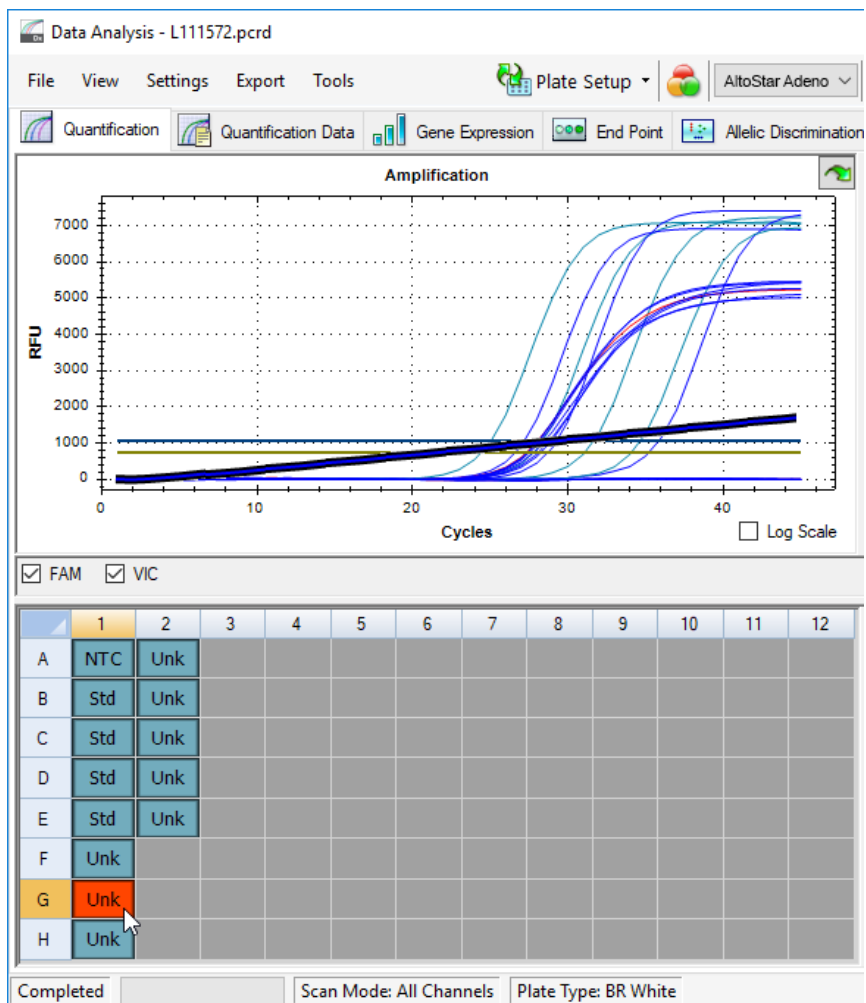


Figura 6: Finestra Data Analysis (Analisi dei dati): segnale PCR irregolare

- Fare clic su ogni pozzetto interessato con il pulsante destro del mouse e selezionare **Well...** (Pozzetto...) → **Exclude from Analysis** (Escludi dall'analisi) (vedere figura 7).

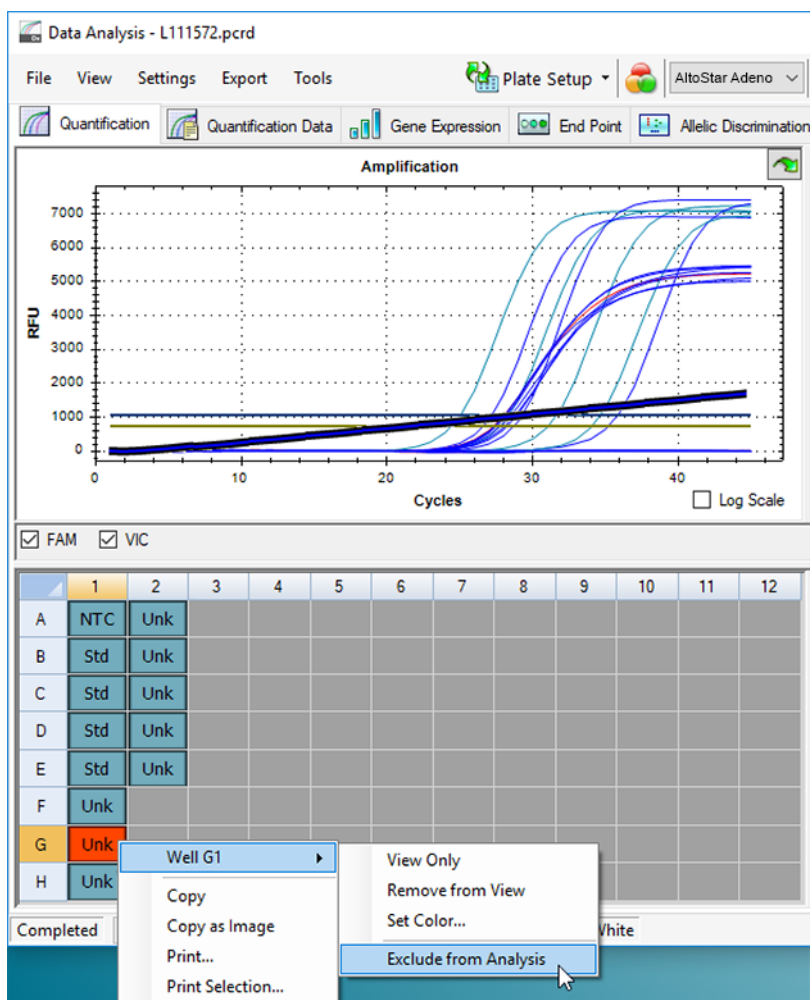


Figura 7: Finestra Data Analysis (Analisi dei dati): esclusione del pozzetto dall'analisi

4. Il pozzetto selezionato viene escluso dall'analisi. Da questo pozzetto non verrà generato alcun risultato (vedere figura 8).

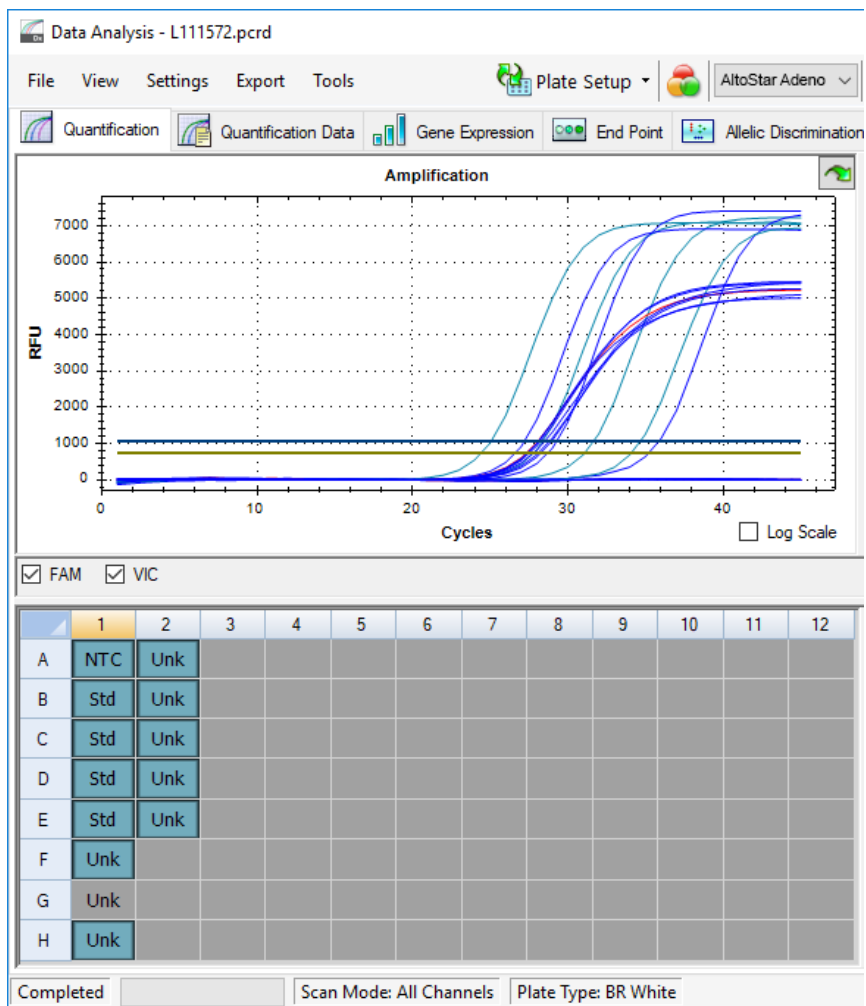


Figura 8: Finestra Data Analysis (Analisi dei dati): pozzetto escluso

7.6.7.3 Impostazione delle soglie

Le soglie per i canali di rilevamento FAM™ (Adenovirus target) e VIC™ (IC) devono essere impostate manualmente dall'utente a seconda dei segnali dei controlli.

1. Nella finestra Data Analysis (Analisi dei dati) assicurarsi di selezionare il **Well Group** (Gruppo pozzetto) del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5. Quindi, fare clic sul menu a discesa **Well Group** (Gruppo pozzetto) vicino al pulsante **Well Group** (Gruppo pozzetto) (vedere figura 4) della barra degli strumenti.

2. A sinistra della finestra Data Analysis (Analisi dei dati) spuntare solo la casella di controllo **VIC** per il canale di rilevamento di IC (vedere figura 9).

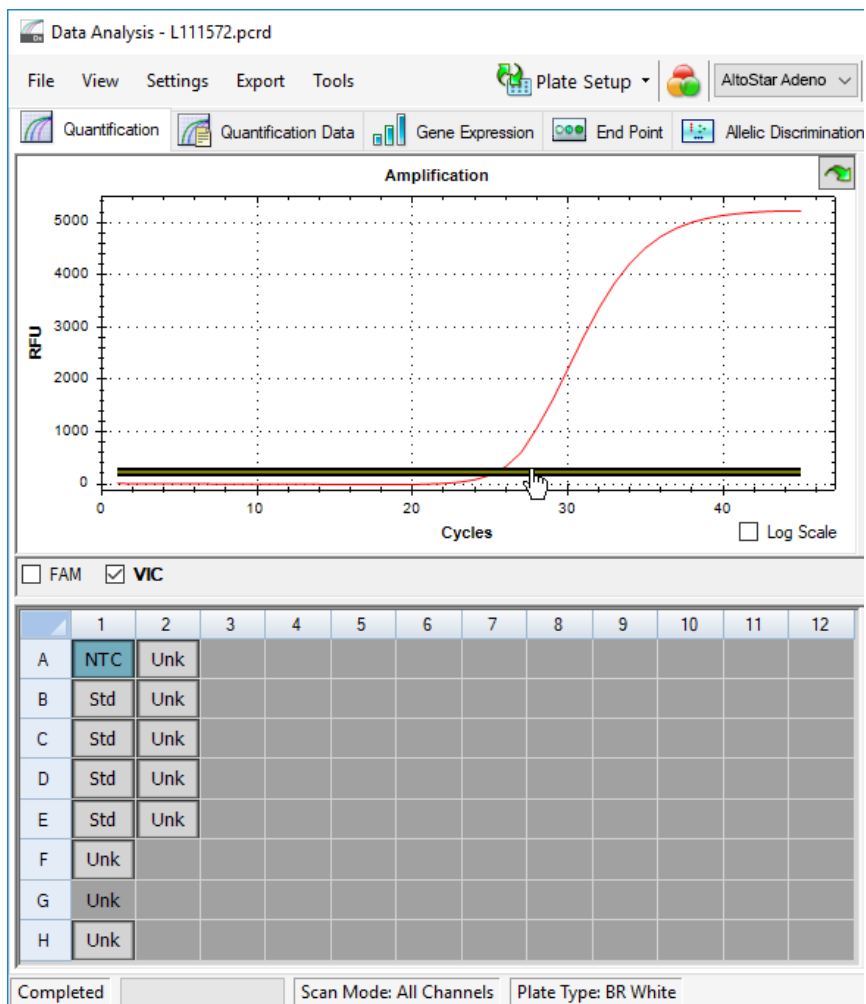


Figura 9: Finestra Data Analysis (Analisi dei dati): impostazione della soglia VIC™

3. Selezionare solamente il pozzetto NTC nella vista piastra della finestra Data Analysis (Analisi dei dati) (vedere figura 9).
4. Trascinare la soglia nell'area esponenziale del segnale NTC (vedere figura 9).

NOTA



L'NTC contiene l'IC template (Template controllo interno), che porta a un segnale IC in un pozzetto NTC valido.

5. Sul lato sinistro della finestra Data Analysis (Analisi dei dati) togliere il segno di spunta dalla casella di controllo **VIC** e spuntare solo la casella di controllo **FAM** per il canale di rilevamento dell'Adenovirus target (vedere figura 10).

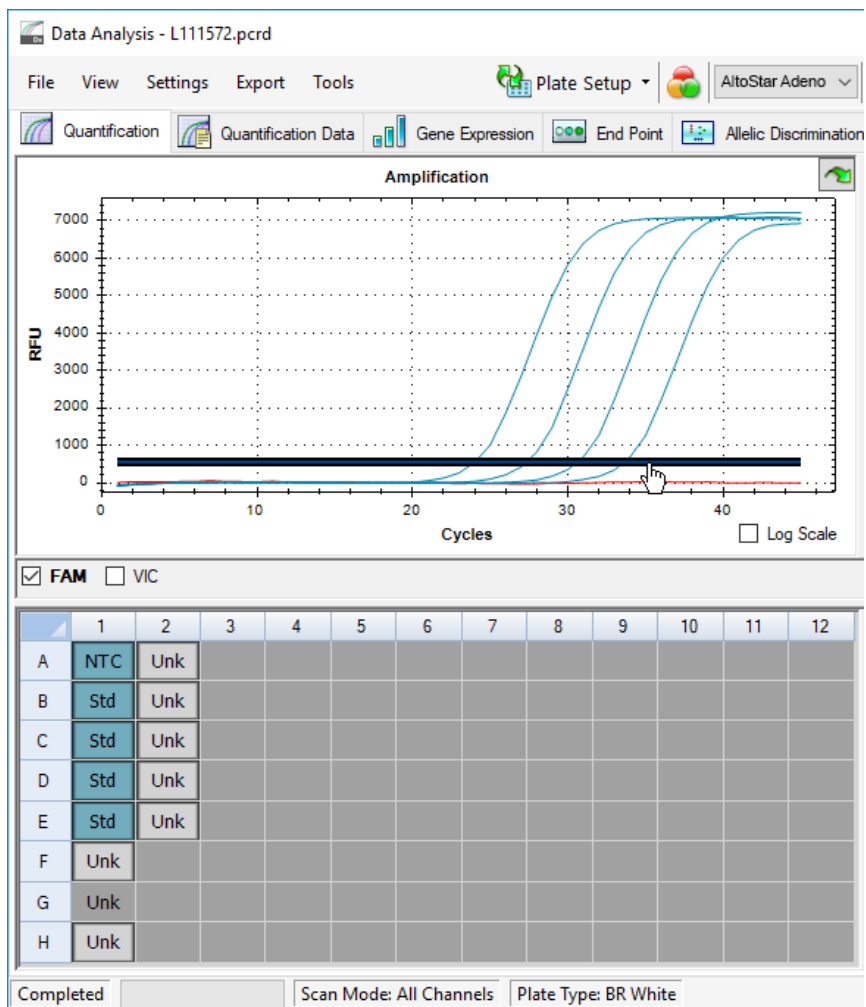


Figura 10: Finestra Data Analysis (Analisi dei dati): impostazione della soglia FAM™

6. Selezionare solo i pozzetti contenenti NTC e QS nella vista piastra della finestra Data Analysis (Analisi dei dati) (vedere figura 10).
7. Trascinare la soglia pozzetto sopra al segnale dell'NTC nell'area esponenziale dei segnali QS (vedere figura 10).

7.6.8 Validità dei risultati PCR

7.6.8.1 Esclusione dei pozzetti contenenti dati invalidi

I pozzetti che non contengono dati validi devono essere esclusi dalla generazione dei risultati dall'utente.

1. Nella finestra Data Analysis (Analisi dei dati) assicurarsi di selezionare il **Well Group** (Gruppo pozzetto) del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5. Quindi, fare clic sul menu a discesa **Well Group** (Gruppo pozzetto) vicino al pulsante **Well Group** (Gruppo pozzetto) (vedere figura 4) della barra degli strumenti.
2. Identificare tutti i pozzetti contenenti dati invalidi. Un pozzetto è invalido se è applicabile una qualsiasi delle condizioni che seguono:
 - a) Il processo completo è invalido [vedere capitoli 7.6.8.2 Validità di un processo PCR diagnostico (qualitativo) e 7.6.8.3 Validità di un processo PCR diagnostico (quantitativo)].
 - b) I dati del pozzetto non rispettano le condizioni di controllo per un risultato valido (vedere capitolo 7.6.8.4 Validità dei risultati per un campione).

- Fare clic su ciascun pozzetto contenente dati invalidi secondo i capitoli da 7.6.8.2 Validità di un processo PCR diagnostico (qualitativo) a 7.6.8.4 Validità dei risultati per un campione con il pulsante destro del mouse e selezionare **Well... → Exclude from Analysis** (Pozzetto... → Escludi dall'analisi) (vedere figure 11 e 12).

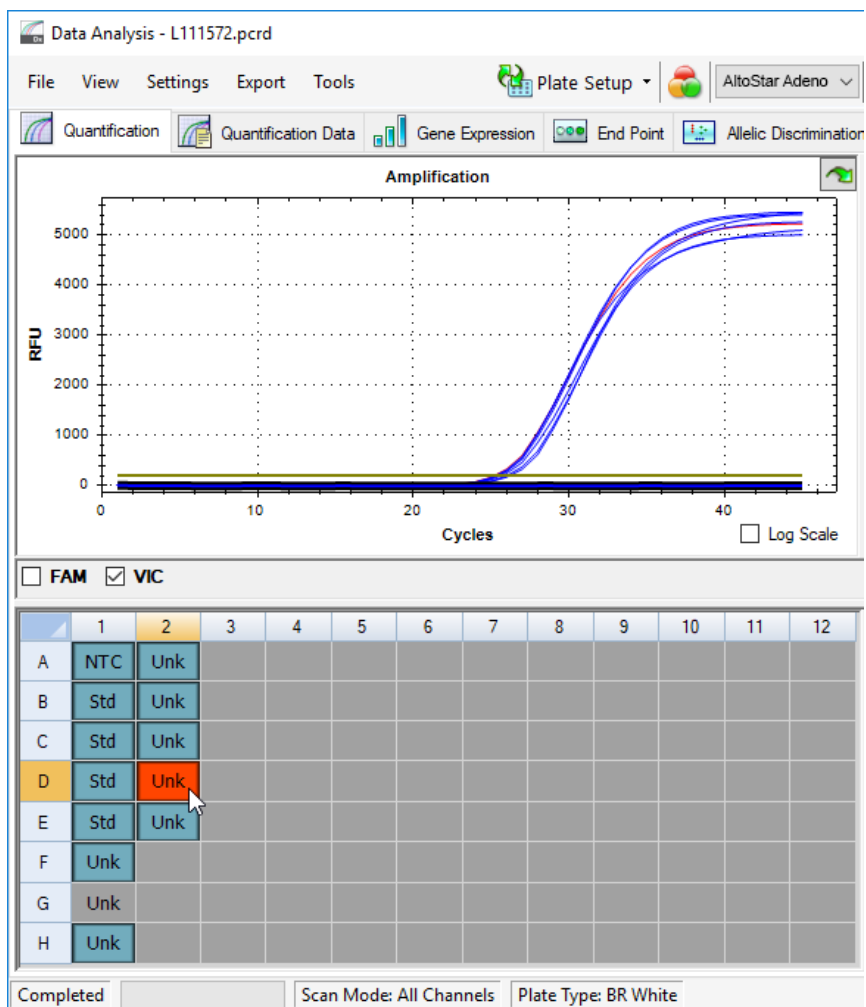


Figura 11: Finestra Data Analysis (Analisi dei dati): pozzetto invalido

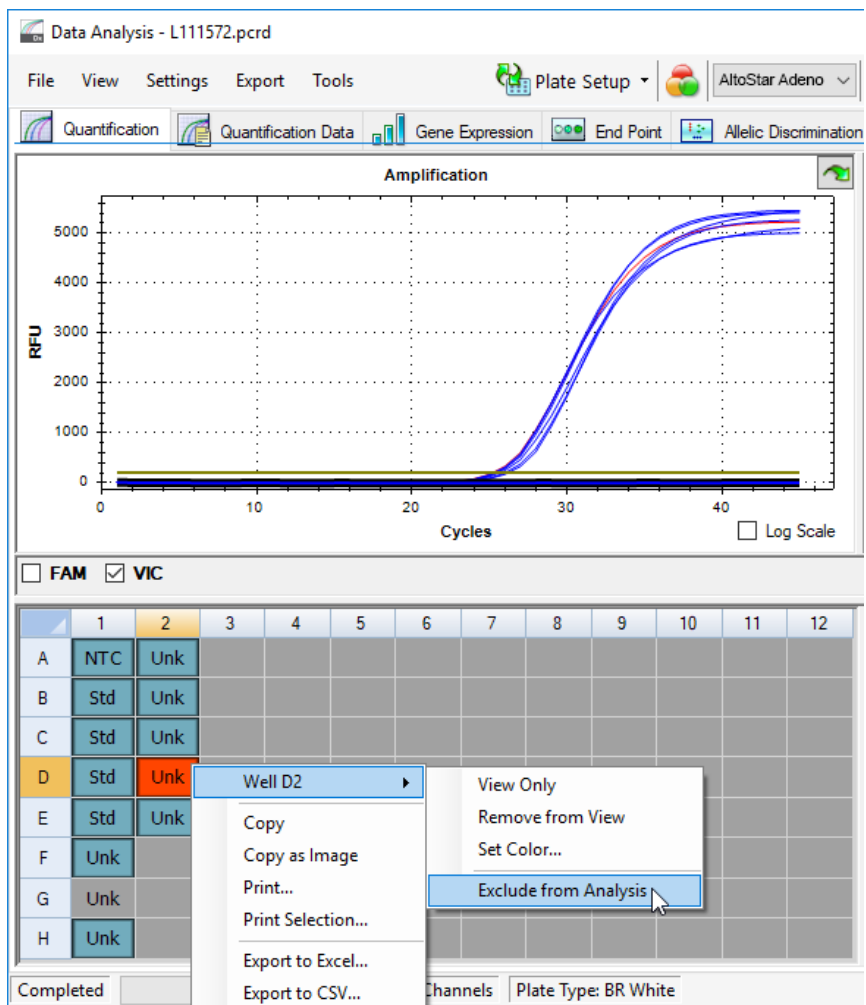


Figura 12: Finestra Data Analysis (Analisi dei dati): esclusione del pozzetto invalido dall'analisi

Il pozzetto selezionato viene escluso dall'analisi. Da questo pozzetto non verrà generato alcun risultato.

7.6.8.2 Validità di un processo PCR diagnostico (qualitativo)

Un processo PCR diagnostico qualitativo è **valido** se sono soddisfatte le seguenti condizioni di controllo:

Tab. 8: Condizioni di controllo per un processo PCR valido (qualitativo)

Controllo	Canale di rilevamento	
	FAM™ (Adenovirus target)	VIC™ (IC)
QS	+	Non applicabile
NTC	-	+

Un processo PCR diagnostico qualitativo è **invalido**, se:

- Il processo non è stato completato.
- Una qualsiasi delle condizioni di controllo per un processo PCR diagnostico qualitativo valido non viene rispettata.

In caso di processo PCR diagnostico invalido, escludere tutti i pozzetti dall'analisi e ripetere l'AltoStar® run (processo) partendo dai campioni originari.

7.6.8.3 Validità di un processo PCR diagnostico (quantitativo)

Un processo PCR diagnostico quantitativo è **valido** se sono soddisfatte le seguenti condizioni di controllo:

- Tutte le condizioni di controllo per un processo PCR diagnostico qualitativo valido sono rispettate [vedere capitolo 7.6.8.2 Validità di un processo PCR diagnostico (qualitativo)].
- La curva standard generata raggiunge i seguenti valori dei parametri di controllo:

Tab. 9: Parametro di controllo della curva standard

Parametro di controllo	Valore valido
R square (R ²)	≥ 0,98

Il parametro di controllo della curva standard viene visualizzato sotto al grafico della curva standard nella finestra Data Analysis (Analisi dei dati) (vedere figura 13).

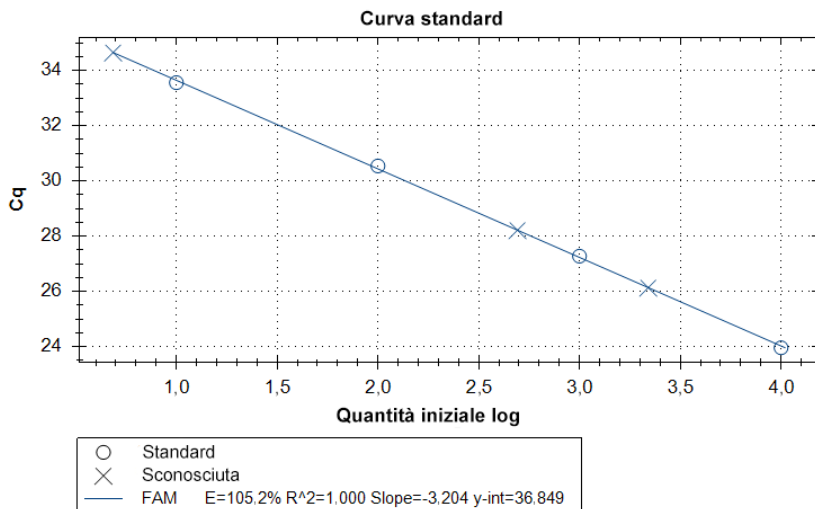


Figura 13: Data della curva standard

Un processo PCR diagnostico quantitativo è **invalido**, se:

- Il processo non è stato completato.
- Una qualsiasi delle condizioni di controllo per un processo PCR diagnostico quantitativo valido non viene rispettata.

In caso di processo PCR diagnostico invalido, escludere tutti i pozzetti dall'analisi e ripetere l'AltoStar® run (processo) partendo dai campioni originali.

7.6.8.4 Validità dei risultati per un campione

Il risultato per un singolo campione è **invalido** se i segnali nei canali di rilevamento sia VIC™ (IC) sia FAM™ (Adenovirus target) sono negativi (vedere tabella 10). In caso di risultato invalido per un campione, escludere il pozzetto dall'analisi e ripetere il test dal campione originale o raccogliere e analizzare un nuovo campione.

Tab. 10: Validità del risultato

Canale di rilevamento		Validità del risultato
FAM™ (Adenovirus target)	VIC™ (IC)	
+	+	Risultato valido
+	-	Risultato valido*
-	+	Risultato valido
-	-	Risultato invalido

* Il rilevamento dell'IC non è richiesto quando viene rilevato l'Adenovirus target. Una carica elevata di DNA di Adenovirus nel campione può portare a un segnale IC ridotto o assente.

7.6.9 Esportazione dei risultati della PCR per l'interpretazione automatizzata dei risultati

Per rendere disponibili i risultati del processo PCR a un LIMS collegato per l'interpretazione automatizzata dei risultati, questi ultimi devono essere esportati in formato file risultati LIMS (.csv).

1. Nella finestra Data Analysis (Analisi dei dati) assicurarsi di selezionare il **Well Group** (Gruppo pozzetto) del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5. Quindi, fare clic sul menu a discesa **Well Group** (Gruppo pozzetto) vicino al pulsante **Well Group** (Gruppo pozzetto) (vedere figura 4) della barra degli strumenti.
2. Assicurarsi che tutti i passi del processo di analisi (vedere i capitoli da 7.6.7.1 Correzione basale a 7.6.8.1 Esclusione dei pozzetti contenenti dati invalidi) siano stati completati per il gruppo pozzetto del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5.
3. Nella barra dei menu della finestra Data Analysis (Analisi dei dati) fare clic su **Export** → **Export All Data Sheets** (Esportazione → Esporta tutte le Schede dati...) per aprire la finestra di dialogo Browse For Folder (Cerca cartella).
4. Nella finestra di dialogo Browse For Folder (Cerca cartella) specificare la posizione dei file risultati LIMS da generare e fare clic su **OK**.

NOTA

L'integrazione LIMS deve essere implementata secondo le specifiche di Altona Diagnostics. Per informazioni sull'integrazione LIMS, vedere capitolo 16. Protocollo di test per l'AltoStar® Connect software e informazioni per l'integrazione LIMS e/o contattare l'assistenza tecnica Altona Diagnostics (vedere capitolo 12. Assistenza tecnica).

NOTA

Il salvataggio dei risultati di più di un test (gruppo pozzetto) da un processo PCR nella stessa cartella porta alla sostituzione dei file risultati LIMS del primo test (gruppo pozzetto) con i file risultati LIMS del secondo test (gruppo pozzetto). In questo caso è possibile esportare nuovamente i file risultati LIMS del primo test (gruppo pozzetto).

7.6.10 Esportazione dei risultati della PCR per l'interpretazione manuale dei risultati

Se i risultati non vengono passati a un LIMS per l'interpretazione automatica, l'interpretazione dei risultati deve essere effettuata manualmente dall'utente. A tal fine i risultati dell'analisi di ciascun test (gruppo pozzetto) devono essere esportati sotto forma di report.

1. Nella finestra Data Analysis (Analisi dei dati) assicurarsi di selezionare il **Well Group** (Gruppo pozzetto) del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5. Quindi, fare clic sul menu a discesa **Well Group** (Gruppo pozzetto) vicino al pulsante **Well Group** (Gruppo pozzetto) (vedere figura 4) della barra degli strumenti.
2. Sul lato sinistro della finestra Data Analysis (Analisi dei dati) fare clic sulle caselle di controllo **VIC** e **FAM**.
3. Assicurarsi che tutti i passi del processo di analisi (vedere i capitoli da 7.6.7.1 Correzione basale a 7.6.8.1 Esclusione dei pozzetti contenenti dati invalidi) siano stati completati per il gruppo pozzetto del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5.
4. Nella barra dei menu della finestra Data Analysis (Analisi dei dati) fare clic su **Tools** → **Reports...** (Strumenti → Rapporti...) per aprire la finestra di dialogo Report (Report).

- Assicurarsi che almeno i contenuti che seguono siano selezionati per la generazione del report nella parte superiore sinistra della finestra di dialogo Report (Report) (vedere figura 14):

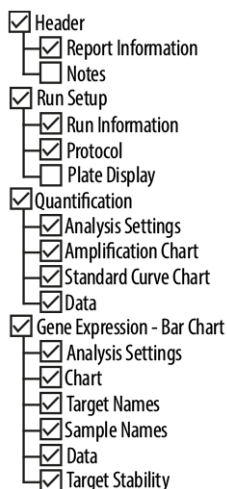


Figura 14: Finestra di dialogo Report (Report)

- Selezionare o deselezionare i contenuti aggiuntivi del report spuntando le rispettive caselle di controllo, come necessario.
- Nella barra dei menu della finestra di dialogo Report (Report) fare clic su **File** → **Save As...** (File → Salva con nome...) per aprire la finestra di dialogo Save Report (Salva report).
- Nella finestra di dialogo Save Report (Salva report) specificare nome e posizione per il file di report da generare e fare clic su **Save** (Salva).

7.6.10.1 Interpretazione manuale dei risultati

1. Aprire il file report generato per il gruppo pozzetto del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 (vedere capitolo 7.6.10 Esportazione dei risultati della PCR per l'interpretazione manuale dei risultati).
2. Fare riferimento alla tabella Quantification Data (Dati quantitativi) nel report (vedere figura 15). La tabella è costituita da 2 righe per ciascun **Sample** (Campione): una per il **Target Adenovirus** e una per il **Target Internal Control** (controllo interno).

Quantification Data

Well	Fluor	Target	Content	Sample	Biological Set Name	Cq	Cq Mean	Cq Std. Dev	Starting Quantity (SQ)	Log Starting Quantity	SQ Mean	SQ Std. Dev	Well Note
A01	FAM	Adenovirus	NTC	NTC 101208051910	AltoStar AdenovirusPCR Kit 1.5	N/A	0.00	0.000	N/A	N/A	0.00E+00	0.00E+00	
A02	FAM	Adenovirus	Unkn	Sample 4 00000004	AltoStar AdenovirusPCR Kit 1.5	N/A	0.00	0.000	N/A	N/A	0.00E+00	0.00E+00	Concentration factor: 160.00 copies/ml
B01	FAM	Adenovirus	Std	Adenovirus QS1 101038051910	AltoStar AdenovirusPCR Kit 1.5	23.97	23.97	0.000	1.000E+04	4.000	1.00E+04	0.00E+00	
B02	FAM	Adenovirus	Unkn	Sample 5 00000005	AltoStar AdenovirusPCR Kit 1.5	34.65	34.65	0.000	4.855E+00	0.686	4.85E+00	0.00E+00	Concentration factor: 160.00 copies/ml
C01	FAM	Adenovirus	Std	Adenovirus QS2 101048051910	AltoStar AdenovirusPCR Kit 1.5	27.28	27.28	0.000	1.000E+03	3.000	1.00E+03	0.00E+00	
C02	FAM	Adenovirus	Unkn	Sample 6 00000006	AltoStar AdenovirusPCR Kit 1.5	N/A	0.00	0.000	N/A	N/A	0.00E+00	0.00E+00	Concentration factor: 160.00 copies/ml
D01	FAM	Adenovirus	Std	Adenovirus QS3 101058051910	AltoStar AdenovirusPCR Kit 1.5	30.54	30.54	0.000	1.000E+02	2.000	1.00E+02	0.00E+00	
E01	FAM	Adenovirus	Std	Adenovirus QS4 101068051910	AltoStar AdenovirusPCR Kit 1.5	33.56	33.56	0.000	1.000E+01	1.000	1.00E+01	0.00E+00	
E02	FAM	Adenovirus	Unkn	Sample 8 00000008	AltoStar AdenovirusPCR Kit 1.5	28.22	28.22	0.000	4.924E+02	2.692	4.92E+02	0.00E+00	Concentration factor: 160.00 copies/ml
F01	FAM	Adenovirus	Unkn	Sample 1 00000001	AltoStar AdenovirusPCR Kit 1.5	26.14	26.14	0.000	2.195E+03	3.341	2.20E+03	0.00E+00	Concentration factor: 160.00 copies/ml
H01	FAM	Adenovirus	Unkn	Sample 3 00000003	AltoStar AdenovirusPCR Kit 1.5	N/A	0.00	0.000	N/A	N/A	0.00E+00	0.00E+00	Concentration factor: 160.00 copies/ml
A01	VIC	Internal Control	NTC	NTC 101208051910	AltoStar AdenovirusPCR Kit 1.5	25.27	25.27	0.000	N/A	N/A	N/A	0.00E+00	
A02	VIC	Internal Control	Unkn	Sample 4 00000004	AltoStar AdenovirusPCR Kit 1.5	26.08	26.08	0.000	N/A	N/A	N/A	0.00E+00	Concentration factor: 160.00 copies/ml
B02	VIC	Internal Control	Unkn	Sample 5 00000005	AltoStar AdenovirusPCR Kit 1.5	25.46	25.46	0.000	N/A	N/A	N/A	0.00E+00	Concentration factor: 160.00 copies/ml
C02	VIC	Internal Control	Unkn	Sample 6 00000006	AltoStar AdenovirusPCR Kit 1.5	25.33	25.33	0.000	N/A	N/A	N/A	0.00E+00	Concentration factor: 160.00 copies/ml
E02	VIC	Internal Control	Unkn	Sample 8 00000008	AltoStar AdenovirusPCR Kit 1.5	26.25	26.25	0.000	N/A	N/A	N/A	0.00E+00	Concentration factor: 160.00 copies/ml
F01	VIC	Internal Control	Unkn	Sample 1 00000001	AltoStar AdenovirusPCR Kit 1.5	25.45	25.45	0.000	N/A	N/A	N/A	0.00E+00	Concentration factor: 160.00 copies/ml
H01	VIC	Internal Control	Unkn	Sample 3 00000003	AltoStar AdenovirusPCR Kit 1.5	25.70	25.70	0.000	N/A	N/A	N/A	0.00E+00	Concentration factor: 160.00 copies/ml

Figura 15: Report: Quantification Data (dati di quantificazione)

I risultati qualitativi sarebbero contrassegnati dal termine *qualitative* (qualitativo) nella colonna **Well Note** (Nota pozzetto) della tabella Quantification Data (Dati di quantificazione).

3. Identificare ciascuna riga con l'**Adenovirus Target** e il termine *qualitative* (qualitativo) nella colonna **Well Note** (Nota pozzetto).
4. In queste righe, fare riferimento alla colonna **C_q** per il risultato del rispettivo **Sample** (Campione).
5. Fare riferimento alla tabella 11 per l'interpretazione dei risultati qualitativi.

Tab. 11: Risultati qualitativi: interpretazione dei risultati

Ciclo soglia (C _q) dell'Adenovirus target	Interpretazione dei risultati
1-45	Rilevato DNA specifico di HAdV.
N/D	Nessun DNA specifico di HAdV rilevato. Il campione non contiene quantità rilevabili di DNA specifico di HAdV.

I risultati quantitativi sono contrassegnati da un *Concentration factor* (Fattore di concentrazione) nella colonna **Well Note** (Nota pozzetto) della tabella Quantification Data (Dati di quantificazione) (vedere figura 15).

- Identificare ciascuna riga con il **Target Adenovirus** e un *Concentration factor* (Fattore di concentrazione) nella colonna **Well Note** (Nota pozzetto).
- In queste righe, fare riferimento alla colonna **Starting Quantity (SQ)** (Quantità di partenza, SQ) per la concentrazione dell'Adenovirus target misurato nell'eluato del rispettivo **Sample** (campione). Per calcolare il risultato per il campione originale del paziente, il valore **Starting Quantity (SQ)** (Quantità di partenza, SQ) deve essere moltiplicato per il rispettivo *Concentration factor* (Fattore di concentrazione) (compresa l'unità) dall'utente.
- Fare riferimento alla tabella 12 per l'interpretazione dei risultati quantitativi.

Tab. 12: Risultati quantitativi: interpretazione dei risultati

Quantità di partenza (SQ) dell'Adenovirus target	Interpretazione dei risultati
> 0	Rilevato DNA specifico di HAdV. Moltiplicare il valore della Starting Quantity (SQ) (Quantità di partenza, SQ) per il <i>Concentration factor</i> (Fattore di concentrazione) nella colonna Well Note (Nota pozzetto) (inclusa l'unità) per calcolare la concentrazione del campione originale del paziente.
N/D	Nessun DNA specifico di HAdV rilevato. Il campione non contiene quantità rilevabili di DNA specifico di HAdV.

8. Utilizzo di AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 con strumenti PCR in tempo reale diversi da CFX96™ Deep Well Dx System

Oltre al CFX96™ DW Dx, il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 è stato validato con altri strumenti PCR in tempo reale (vedere capitolo 5.3.2.2 Strumenti PCR in tempo reale). I capitoli che seguono, 8.1 Materiale e dispositivi richiesti e non forniti e 8.2 Procedura, descrivono come utilizzare il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 con questi strumenti.

8.1 Materiale e dispositivi richiesti e non forniti

Sono necessari gli strumenti e i materiali seguenti:

- Materiali e dispositivi generali (vedere capitolo 7.5 Materiali e dispositivi generali)
- CFX96™ Deep Well Dx System (Bio-Rad)
 - Piastre di PCR a 96 pozzetti e pellicola di sigillatura (vedere i dettagli nella tabella 3)
- CFX96™ Dx System (Bio-Rad)
 - Piastre di PCR a 96 pozzetti e pellicola di sigillatura (vedere i dettagli nella tabella 3)
- Rotor-Gene® Q5/6 plex Platform (QIAGEN)
 - Provette strip da 0,1 ml e coperchi [Provette STRIP da 0,1 ml per termociclatori Rotor-Gene® (LTF Labortechnik) o equivalenti]
- QuantStudio™ 5 Real-Time PCR System e ABI Prism® 7500 SDS (Applied Biosystems)
 - Piastre di PCR a 96 pozzetti e pellicola di sigillatura [MicroAmp™ Optical 96-Well Reaction Plate e MicroAmp™ Optical Adhesive Film (Applied Biosystems) o equivalenti]
- LightCycler® 480 Instrument II (Roche)
 - Piastre di PCR a 96 pozzetti e pellicola di sigillatura [LightCycler® 480 Multiwell Plate 96, bianco, e LightCycler® 480 Sealing Foil (Roche) o equivalenti]

NOTA



Non è consigliato utilizzare materiali o dispositivi diversi da quanto specificato in queste istruzioni per l'uso.

8.2 Procedura

8.2.1 Preparazione del campione

Il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 è stato validato con l'uso di AltoStar® AM16 in combinazione con il kit AltoStar® Purification Kit 1.5.

Potrebbero anche essere appropriati sistemi e kit di estrazione di acidi nucleici alternativi. L'idoneità della procedura di estrazione degli acidi nucleici per l'uso con il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 deve essere validata dall'utente.

Il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 deve essere utilizzato con un IC eterologo [AltoStar® Internal Control 1.5 (controllo interno)], che permette di controllare la procedura di preparazione del campione (estrazione degli acidi nucleici) e la successiva PCR.

- Quando per l'estrazione degli acidi nucleici si utilizzano metodi diversi da AltoStar® AM16 in combinazione con il kit AltoStar® Purification Kit 1.5 l'IC deve essere aggiunto durante la fase di lisi della procedura di estrazione degli acidi nucleici.
- L'IC deve essere sempre aggiunto alla miscela campione/tampone di lisi.
- Il volume dell'IC da aggiungere dipende sempre e soltanto dal volume di eluizione. Rappresenta il 50% del volume di eluizione. Ad esempio, se l'acido nucleico deve essere eluito in 60 µl di tampone di eluizione o acqua, devono essere aggiunti 30 µl di IC per campione nella miscela campione/tampone di lisi.

ATTENZIONE



Errate condizioni di conservazione degli eluati possono causare la degradazione della sequenza target di HAdV e compromettere le prestazioni del prodotto.

8.2.2 Preparazione della master mix

Tutti i componenti del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 e i campioni devono essere completamente scongelati, miscelati (mediante pipettaggio o vortice delicato) e centrifugati brevemente prima dell'uso. Preparare la master mix secondo lo schema di pipettaggio che segue:

Tab. 13: Schema di pipettaggio (preparazione della master mix)

Numero di reazioni (rxns)	1	12
Master A	5 µl	60 µl
Master B	15 µl	180 µl
Volume master mix	20 µl	240 µl

ATTENZIONE



Non utilizzare volumi diversi di Master A e Master B per la preparazione della master mix rispetto a quanto specificato in queste istruzioni per l'uso, in quanto le prestazioni del prodotto potrebbero risultare compromesse.

ATTENZIONE



La mancata centrifugazione dei componenti del prodotto dopo lo scongelamento potrebbe causare una contaminazione con residui del reagente nei coperchi e potrebbe compromettere le prestazioni del prodotto.

8.2.3 Preparazione della reazione

1. Pipettare 20 µl di master mix in ciascuno dei pozzetti richiesti di un'appropriata piastra di PCR ottica a 96 pozzetti o di un'appropriata provetta di reazione ottica.
2. Aggiungere 10 µl di campione (eluato dall'estrazione degli acidi nucleici) o 10 µl dei controlli (QS1-4 o NTC).

Tab. 14: Schema di pipettaggio (preparazione della reazione)

Preparazione della reazione	
Master mix	20 µl
Campione o controllo	10 µl
Volume totale	30 µl

- Assicurarsi che per l'analisi quantitativa siano utilizzati QS1-4 e 1 NTC. Per l'analisi qualitativa, assicurarsi che siano utilizzati almeno QS4 e 1 NTC.
- Miscelare accuratamente i campioni e i controlli con la master mix pipettando su e giù.
- Chiudere la piastra di PCR a 96 pozzetti con una pellicola di sigillatura piastra di PCR e le provette di reazione con i coperchi idonei (vedere capitolo 8.1 Materiale e dispositivi richiesti, ma non forniti).
- Centrifugare la piastra di PCR a 96 pozzetti in una centrifuga con rotore per piastra di microtitolazione per 30 secondi a circa 1.000 x g (~ 3.000 rpm).

Dopo il completamento della preparazione PCR la miscela PCR è stabile a temperatura ambiente (max. +30°C) per 30 minuti.

ATTENZIONE



Non superare la durata di conservazione della miscela PCR, in quanto le prestazioni del prodotto potrebbero risultare compromesse.

ATTENZIONE



Non mescolare i campioni o gli ID dei campioni durante la preparazione PCR o il trasferimento nello strumento PCR. Questo potrebbe portare a risultati falsi positivi o falsi negativi a causa di un'errata assegnazione dei campioni.

8.2.4 Processo PCR

8.2.4.1 Programmazione dello strumento PCR in tempo reale

Per informazioni di base sull'impostazione e la programmazione dei diversi strumenti PCR in tempo reale, consultare le istruzioni per l'uso del rispettivo strumento.

Per istruzioni dettagliate sulla programmazione per l'utilizzo del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 su specifici strumenti PCR in tempo reale, contattare l'assistenza tecnica Altona Diagnostics (vedere capitolo 12. Assistenza tecnica).

8.2.4.2 Impostazioni di processo

Definire i seguenti parametri di base:

Tab. 15: Impostazioni di processo

Impostazioni	
Volume di reazione	30 µl
Velocità di rampa	Default
Riferimento passivo*	ROX™

* Se applicabile

Definire le seguenti sonde fluorescenti (coloranti):

Tab. 16: Sonde fluorescenti

Target	Nome sonda	Reporter	Quencher
HAdV	HAdV	FAM™	(Nessuno)
Controllo interno	IC	JOE™	(Nessuno)

Impostare il profilo termico e l'acquisizione del colorante che seguono:

Tab. 17: Profilo termico e acquisizione dei fluorofori

	Stadio	Ripetizioni del ciclo	Acquisizione	Temperatura [°C]	Tempo [min:s]
Denaturazione	Hold	1	-	95	02:00
Amplificazione	Cycling	45	-	95	00:15
			Sì	58	00:45
			-	72	00:15

ATTENZIONE



Non utilizzare condizioni di cycling diverse da quelle specificate in queste istruzioni per l'uso, in quanto le prestazioni del prodotto potrebbero risultare compromesse.

8.2.5 Analisi dei dati

Per informazioni di base sull'analisi dei dati su specifici strumenti PCR in tempo reale, consultare le istruzioni per l'uso del rispettivo strumento.

Per istruzioni dettagliate sull'analisi dei dati generati con il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 su diversi strumenti PCR in tempo reale, contattare l'assistenza tecnica Altona Diagnostics (consultare il capitolo 12. Assistenza tecnica).

I criteri per la validità dei processi PCR diagnostici e l'interpretazione dei risultati indipendentemente dallo strumento PCR in tempo reale sono descritti nei capitoli da 7.6.8.2 Validità di un processo PCR diagnostico (qualitativo) a 7.6.8.4 Validità dei risultati per un campione, nel capitolo 7.6.10.1 Interpretazione manuale dei risultati e nelle tabelle 11 e 12.

NOTA

La concentrazione del “campione” è visualizzata in copie/μl e si riferisce alla concentrazione nell'eluato.

Per determinare la carica **virale del campione originale**, è necessario applicare la seguente formula:

$$\text{Carica virale (campione) [copie/ml]} = \frac{\text{Volume (Eluato) [\mu l]} \cdot \text{Carica virale (Eluato) [copie/\mu l]}}{\text{Volume iniziale campione [ml]}}$$

ATTENZIONE

Non utilizzare impostazioni di controllo diverse da quanto specificato in queste istruzioni per l'uso per l'analisi dei dati, in quanto potrebbero causare risultati dell'esame DIV errati.

ATTENZIONE

Come con qualsiasi test diagnostico, i risultati vanno interpretati tenendo conto di tutti i risultati clinici e di laboratorio.

9. Dati sulle prestazioni

Le prestazioni del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 sono state valutate utilizzando materiale di HAdV disponibile sul mercato.

9.1 Plasma

9.1.1 Sensibilità analitica

Per la determinazione del limite di rilevabilità (LoD) è stata generata una serie di diluizioni di materiale di HAdV disponibile sul mercato in plasma nell'intervallo tra 1,00E+04 e 1,00E+00 copie/ml.

Ogni diluizione è stata analizzata in 8 replicati in 3 diversi processi (n totale = 24 per diluizione) utilizzando combinazioni di:

- 3 lotti di AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5
- 3 lotti di AltoStar® Purification Kit 1.5
- 3 lotti di AltoStar® Internal Control 1.5 (controllo interno)
- 3 strumenti AltoStar® AM16
- 3 strumenti CFX96™ DW Dx

Sono stati combinati i dati da tutti i test ed è stata quindi effettuata un'analisi probit per determinare il valore LoD 95%.

Tab. 18: Risultati PCR utilizzati per il calcolo della sensibilità analitica del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5

Concentrazione [copie/ml]	N [totale]	N [positivo]	Tasso di successo [%]
1,00E+04	24	24	100
3,16E+03	24	24	100
1,00E+03	24	24	100
7,50E+02	24	24	100
5,00E+02	24	24	100
3,16E+02	24	24	100
1,50E+02	24	24	100
5,00E+01	24	15	63
2,00E+01	24	10	42
1,00E+01	24	2	8
5,00E+00	24	3	13
1,00E+00	24	0	0

Il LoD del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 per il rilevamento di HAdV nel plasma è 141 copie/ml (intervallo di confidenza del 95%: 92-271 copie/ml).

9.1.2 Specificità analitica

La specificità analitica del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 è assicurata dall'accurata selezione degli oligonucleotidi (primer e sonde). Gli oligonucleotidi sono stati controllati mediante analisi comparativa delle sequenze rispetto a sequenze pubblicamente disponibili per garantire che tutti i genotipi pertinenti di HAdV fossero rilevati.

Per la verifica della specificità analitica del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 sono stati effettuati gli esperimenti che seguono (vedere i capitoli da 9.1.2.1 Campioni negativi a 9.1.2.3 Reattività crociata).

9.1.2.1 Campioni negativi

33 campioni di plasma negativi per HAdV da singoli donatori sono stati testati con il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5. Tutti i campioni (33 su 33) sono risultati negativi per il DNA specifico di HAdV e positivi per l'IC. La specificità analitica del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 per i campioni di plasma è $\geq 95\%$.

9.1.2.2 Sostanze interferenti

Per valutare l'influenza delle sostanze potenzialmente interferenti endogene ed esogene sulle prestazioni del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5, sostanze selezionate sono state aggiunte ai campioni di plasma. Questi campioni di plasma contenevano rispettivamente HAdV in una concentrazione di $3 \times \text{LoD}$ ($4,23\text{E}+02$ copie/ml), $1,00\text{E}+04$ copie/ml e zero HAdV.

I risultati ottenuti per i campioni contenenti sostanze potenzialmente interferenti sono stati confrontati ai risultati generati con campioni di plasma che non contenevano interferenze aggiunte. Ogni campione è stato elaborato in 3 replicati.

Non è stata osservata alcuna interferenza nei campioni contenenti livelli elevati di:

- Sostanze endogene
 - Bilirubina
 - Emoglobina
 - DNA genomico umano
 - Albumina di siero umano
 - Trigliceridi

- Sostanze esogene
 - Azatioprina
 - Ciclosporina
 - Foscarnet
 - Ganciclovir

ATTENZIONE

La presenza di inibitori della PCR (per es., eparina) potrebbe causare risultati falsi negativi o invalidi.

9.1.2.3 Reattività crociata

La specificità analitica del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 rispetto alla reattività crociata con altri patogeni diversi da HAdV è stata valutata analizzando:

- Virus correlati al HAdV
- Virus che causano sintomi simili all'infezione da HAdV
- Virus che è probabile si presentino nei pazienti affetti da un'infezione da HAdV

Il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 non ha presentato reattività crociata con nessuno dei patogeni che seguono:

- Virus BK (BKV)
- Cytomegalovirus (CMV)
- Virus Epstein-Barr (EBV)
- Virus dell'epatite A (HAV)
- Virus dell'epatite B (HBV)
- Virus dell'epatite C (HCV)
- Virus herpes simplex 1 (HSV-1)
- Virus herpes simplex 2 (HSV-2)
- Herpesvirus umano 6A (HHV-6A)
- Herpesvirus umano 6B (HHV-6B)
- Virus dell'immunodeficienza umana 1 (HIV-1)
- Virus JC (JCV)
- Parvovirus B19
- Virus Varicella-zoster (VZV)

ATTENZIONE

Nel caso in cui il campione contenga altri patogeni diversi da HAdV potrebbe presentarsi una competizione con l'amplificazione del target o reattività crociata, con conseguenti risultati errati dell'esame DIV.

9.1.3 Reattività

La specificità del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 in relazione al rilevamento di ceppi diversi di HAdV viene inoltre assicurato dalla selezione di primer e sonde. Gli adenovirus sono classificati in 7 specie (A, B, C, D, E, F e G). L'Adenovirus 14 (ADV-14), che appartiene alla specie B, è stato usato per generare i dati sulle prestazioni per il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5. Per verificare che il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 permetta il rilevamento e la quantificazione degli adenovirus diversi da ADV-14, è stato analizzato un tipo di adenovirus di ciascuna specie A, C, D, E, F e G con il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 (fare riferimento alla tabella 19).

Tab. 19: Specie di HAdV analizzate

Tipo	Specie
Adenovirus 31	A
Adenovirus 1	C
Adenovirus 27	D
Adenovirus 4	E
Adenovirus 41	F
Adenovirus 52	G

ATTENZIONE



Le potenziali mutazioni all'interno delle regioni target del genoma di HAdV coperte dai primer e/o dalle sonde utilizzate nel kit possono causare una sottoquantificazione e/o il mancato rilevamento della presenza del patogeno.

9.1.4 Range lineare

Per la determinazione del range lineare del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 è stata testata una serie di diluizioni di HAdV nel plasma nell'intervallo tra 1,00E+08 e 2,00E+02 copie/ml:

- Le diluizioni, con una concentrazione tra 1,00E+08 e 1,00E+06 copie/ml sono state analizzate in 4 replicati.
- Le diluizioni, con una concentrazione tra 1,00E+05 e 2,00E+02 copie/ml sono state analizzate in 8 replicati.

L'analisi è stata effettuata sulla base di una regressione polinomiale.

Il range lineare del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 per la quantificazione di HAdV nel plasma è 2,50E+02-1,00E+08 copie/ml. Una rappresentazione grafica dei dati viene mostrata nella figura 16.

log10 Concentrazione stimata contro log10 Concentrazione nominale AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5

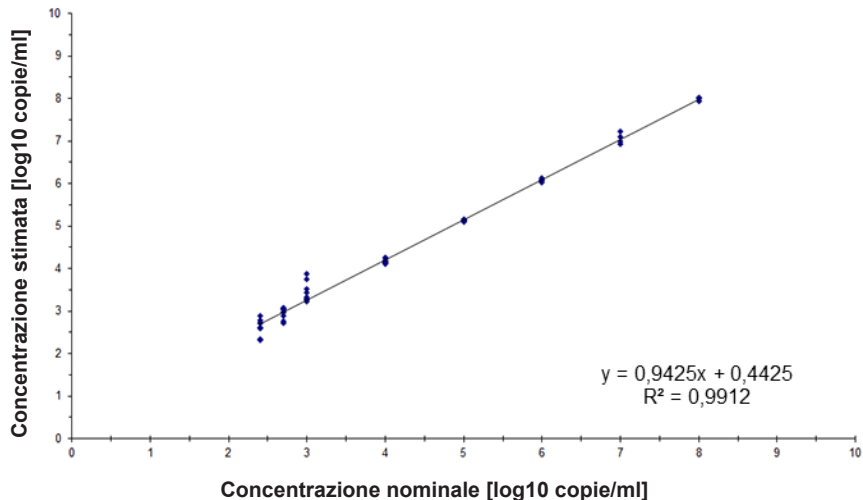


Figura 16: Analisi di regressione lineare del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 con campioni di plasma

9.1.5 Precisione

La precisione del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 è stata valutata utilizzando un pannello costituito da:

- 1 campione di plasma fortemente positivo per HAdV (1,00E+04 copie/ml)
- 1 campione di plasma debolmente positivo per HAdV [1,25E+03 copie/ml (5 x limite di quantificazione inferiore (LLoQ))]
- 1 campione di plasma negativo per HAdV

Ogni membro del pannello è stato testato in almeno 4 replicati per processo.

Sono stati effettuati 5 test in 5 giorni diversi utilizzando combinazioni di

- 3 lotti di AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5
- 3 lotti di AltoStar® Purification Kit 1.5
- 3 lotti di AltoStar® Internal Control 1.5 (controllo interno)
- 3 strumenti AltoStar® AM16
- 3 strumenti CFX96™ DW Dx

La ripetibilità (variabilità intra-test), la variabilità inter-lotto e la riproducibilità (variabilità totale) sono state determinate in base a quanto segue:

- Valori di quantificazione per campioni debolmente e fortemente positivi per HAdV (vedere tabella 20)
- Valori di ciclo soglia (C_q^*) per l'IC nei campioni negativi per HAdV (vedere tabella 21)

* Notare che il termine C_q selezionato è equivalente alla designazione di C_t , che potrebbe essere utilizzato da altri termociclatori diversi da CFX96™ Deep Well Dx System (Bio-Rad).

Tab. 20: Dati di precisione (dati di quantificazione CV% log10) per campioni di plasma fortemente e debolmente positivi per HAdV

	Campione fortemente positivo per HAdV (1,00E+04 copie/ml)	Campione debolmente positivo per HAdV (1,25E+03 copie/ml)
Variabilità intra-test	0,36-1,73	2,17-7,41
Variabilità inter-lotto	2,38	4,61
Variabilità totale	2,06	5,95

Tab. 21: Dati di precisione [CV% (valori C_q)] per l'IC nei campioni di plasma negativi per HAdV

	IC
Variabilità intra-test	0,14-0,52
Variabilità inter-lotto	0,37
Variabilità totale	0,50

9.1.6 Percentuale totale di guasti

La robustezza del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 è stata valutata testando 30 campioni di plasma negativi per HAdV da singoli donatori con aggiunta di HAdV fino a una concentrazione finale di 3 x LoD (4,23E+02 copie/ml). Tutti i campioni (30 su 30) hanno dato risultati positivi nel canale di rilevamento fluorescente (FAM™) specifico di HAdV.

9.1.7 Contaminazione da trasferimento

La contaminazione da trasferimento è soprattutto un rischio dipendente dal flusso di lavoro e indipendente dal test PCR utilizzato. Per l'AltoStar® workflow (flusso di lavoro) come modello di esempio è stato usato il kit AltoStar® Parvovirus B19 PCR Kit 1.5. Il potenziale di contaminazione crociata da trasferimento da campioni altamente positivi è stato valutato analizzando alternando campioni altamente positivi a parvovirus B19 (1,00E+07 UI/ml) e campioni negativi (n = 44 ciascuno per processo; 2 processi) con il kit AltoStar® Parvovirus B19 PCR Kit 1.5. Non è stata osservata alcuna contaminazione da trasferimento, cioè tutti i campioni negativi per parvovirus B19 hanno dato un risultato negativo.

9.1.8 Prestazioni cliniche

Il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 è stato valutato in uno studio comparativo con il kit marcato CE RealStar® Adenovirus PCR Kit 1.0. Retrospectivamente, 31 campioni di plasma sono stati testati in parallelo con il kit RealStar® Adenovirus PCR Kit 1.0 e con il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5.

Il kit RealStar® Adenovirus PCR Kit 1.0 è stato utilizzato in combinazione con il kit MagNA Pure® LC Total NA Isolation Kit (Roche) con lo strumento MagNA Pure® 96 (Roche) e con lo strumento m2000rt (Abbott Molecular).

Il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 è stato usato in combinazione con il kit AltoStar® Purification Kit 1.5 e l'AltoStar® Internal Control 1.5 (controllo interno) su AltoStar® AM16 e CFX96™ DW Dx.

Per l'analisi qualitativa sono stati esclusi tutti i campioni con risultato invalido per uno o entrambi i test, oltre che i campioni con un risultato quantitativo inferiore al LoD di uno o entrambi i test.

I risultati per i restanti 30 campioni sono mostrati in tabella 22.

Tab. 22: Risultati della valutazione della sensibilità e specificità diagnostica per HAdV nei campioni di plasma

		RealStar® Adenovirus PCR Kit 1.0	
		POSITIVO	NEGATIVO
AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5	POSITIVO	20	0
	NEGATIVO	0	10

La sensibilità e la specificità diagnostica del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 rispetto al kit RealStar® Adenovirus PCR Kit 1.0 erano del 100%.

Per la correlazione quantitativa sono stati esclusi i campioni con risultato negativo per uno o entrambi i test, e i campioni con un risultato quantitativo inferiore al LLoQ di uno o entrambi i test.

I risultati dei restanti 18 campioni sono stati usati per la correlazione quantitativa con analisi di regressione lineare (vedere figura 17).

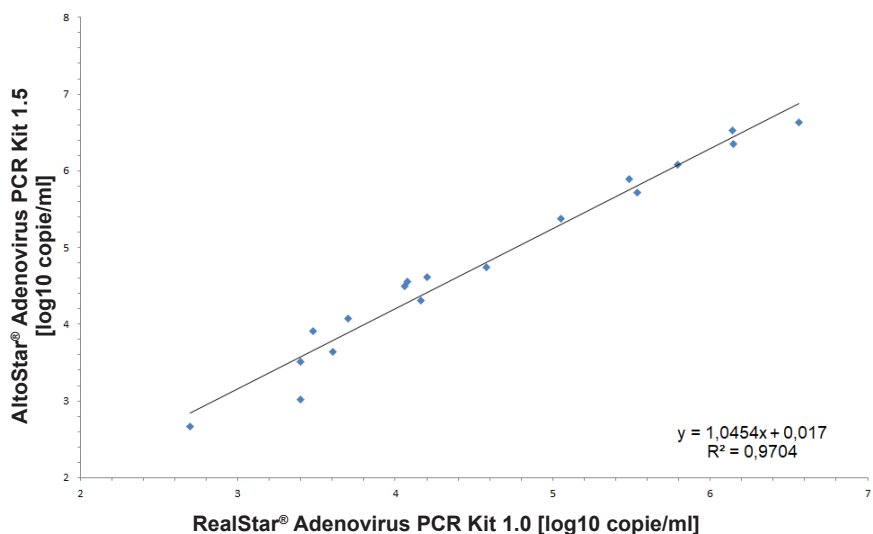
Kit RealStar® Adenovirus PCR Kit 1.0 contro kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5

Figura 17: Analisi di regressione lineare dei risultati ottenuti con il kit RealStar® Adenovirus PCR Kit 1.0 (riferimento) e il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5

Vi era una correlazione molto buona tra i risultati quantitativi ottenuti con il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 e con il kit RealStar® Adenovirus PCR Kit 1.0 [coefficiente di correlazione $R = 0,99$ ($R^2 = 0,97$)].

9.2 Sangue intero

9.2.1 Sensibilità analitica

Per la determinazione del LoD è stata generata una serie di diluizioni di materiale di HAdV disponibile sul mercato in sangue intero nell'intervallo tra $3,16E+03$ e $1,00E+01$ copie/ml.

Ogni diluizione è stata analizzata in 8 replicati in 3 diversi processi (n totale = 24 per diluizione) utilizzando combinazioni di:

- 3 lotti di AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5
- 3 lotti di AltoStar® Purification Kit 1.5
- 3 lotti di AltoStar® Internal Control 1.5 (controllo interno)
- 3 strumenti AltoStar® AM16
- 3 strumenti CFX96™ DW Dx

Sono stati combinati i dati da tutti i test ed è stata quindi effettuata un'analisi probit per determinare il valore LoD 95%.

Tab. 23: Risultati PCR utilizzati per il calcolo della sensibilità analitica del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5

Concentrazione [copie/ml]	N [totale]	N [positivo]	Tasso di successo [%]
3,16E+03	24	24	100
1,00E+03	24	24	100
7,50E+02	24	24	100
5,00E+02	24	24	100
3,16E+02	24	22	92
1,50E+02	24	17	71
5,00E+01	24	8	33
2,00E+01	24	4	17
1,00E+01	24	1	4

Il LoD del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 per il rilevamento di HAdV nel sangue intero è 382 copie/ml (intervallo di confidenza del 95%: 262-652 copie/ml).

9.2.2 Specificità analitica

La specificità analitica del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 è assicurata dall'accurata selezione degli oligonucleotidi (primer e sonde). Gli oligonucleotidi sono stati controllati mediante analisi comparativa delle sequenze rispetto a sequenze pubblicamente disponibili per garantire che tutti i genotipi pertinenti di HAdV fossero rilevati.

Per la verifica della specificità analitica del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 sono stati effettuati gli esperimenti che seguono (vedere i capitoli da 9.2.2.1 Campioni negativi a 9.2.2.3 Reattività crociata).

9.2.2.1 Campioni negativi

30 campioni di sangue intero negativi per HAdV da singoli donatori sono stati testati con il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5. Tutti i campioni (30 su 30) sono risultati negativi per il DNA specifico di HAdV e positivi per l'IC. La specificità analitica del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 per i campioni di sangue intero è $\geq 95\%$.

9.2.2.2 Sostanze interferenti

Per valutare l'influenza delle sostanze potenzialmente interferenti endogene ed esogene sulle prestazioni del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5, sostanze selezionate sono state aggiunte ai campioni di sangue intero. Questi campioni di sangue intero contenevano rispettivamente HAdV in una concentrazione di $3 \times \text{LoD}$ ($1,15\text{E}+03$ copie/ml), $1,00\text{E}+04$ copie/ml e zero HAdV.

I risultati ottenuti per i campioni contenenti sostanze potenzialmente interferenti sono stati confrontati ai risultati generati con campioni di sangue intero che non contenevano interferenze aggiunte. Ogni campione è stato elaborato in 3 replicati.

Non è stata osservata alcuna interferenza nei campioni contenenti livelli elevati di:

- Sostanze endogene
 - Bilirubina
 - Emoglobina
 - DNA genomico umano
 - Albumina di siero umano
 - Trigliceridi
- Sostanze esogene
 - Azatioprina
 - Ciclosporina
 - Foscarnet
 - Ganciclovir

ATTENZIONE



La presenza di inibitori della PCR (per es., eparina) potrebbe causare risultati falsi negativi o invalidi.

9.2.2.3 Reattività crociata

Fare riferimento al capitolo 9.1.2.3 Reattività crociata.

ATTENZIONE



Nel caso in cui il campione contenga altri patogeni diversi da HAdV potrebbe presentarsi una competizione con l'amplificazione del target o reattività crociata, con conseguenti risultati errati dell'esame DIV.

9.2.3 Reattività

Fare riferimento al capitolo 9.1.3 Reattività.

ATTENZIONE



Le potenziali mutazioni all'interno delle regioni target del genoma di HAdV coperte dai primer e/o dalle sonde utilizzate nel kit possono causare una sottoquantificazione e/o il mancato rilevamento della presenza del patogeno.

9.2.4 Range lineare

Per la determinazione del range lineare del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 è stata testata una serie di diluizioni di HAdV in sangue intero nell'intervallo tra $1,00E+08$ e $2,00E+02$ copie/ml:

- Le diluizioni, con una concentrazione tra $1,00E+08$ e $1,00E+06$ copie/ml sono state analizzate in 4 replicati.
- Le diluizioni, con una concentrazione tra $1,00E+05$ e $2,00E+02$ copie/ml sono state analizzate in 8 replicati.

L'analisi è stata effettuata sulla base di una regressione polinomiale.

Il range lineare del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 per la quantificazione di HAdV nel sangue intero è $5,00E+02$ - $1,00E+08$ copie/ml. Una rappresentazione grafica dei dati viene mostrata nella figura 18.

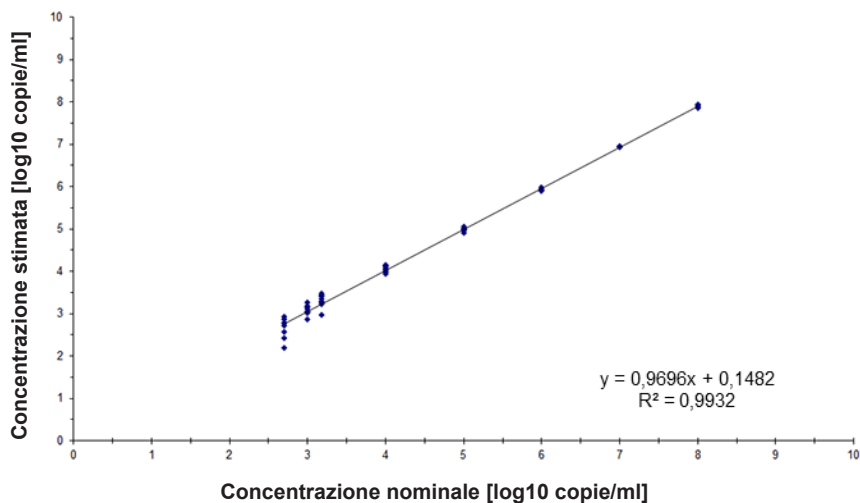
log10 Concentrazione stimata contro log10 Concentrazione nominale AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5

Figura 18: Analisi di regressione lineare del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 con campioni di sangue intero

9.2.5 Precisione

La precisione del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 è stata valutata utilizzando un pannello costituito da:

- 1 campione di sangue intero fortemente positivo per HAdV (1,00E+04 copie/ml)
- 1 campione di sangue intero debolmente positivo per HAdV [2,50E+03 copie/ml (5 x LLoQ)]
- 1 campione di sangue intero negativo per HAdV

Ogni membro del pannello è stato testato in almeno 4 replicati per processo.

Sono stati effettuati 5 test in 5 giorni diversi utilizzando combinazioni di

- 3 lotti di AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5
- 3 lotti di AltoStar® Purification Kit 1.5
- 3 lotti di AltoStar® Internal Control 1.5 (controllo interno)
- 3 strumenti AltoStar® AM16
- 3 strumenti CFX96™ DW Dx

La ripetibilità (variabilità intra-test), la variabilità inter-lotto e la riproducibilità (variabilità totale) sono state determinate in base a quanto segue:

- Valori di quantificazione per campioni debolmente e fortemente positivi per HAdV (vedere tabella 24)
- Valori di ciclo soglia (C_q^*) per l'IC nei campioni negativi per HAdV (vedere tabella 25)

* Notare che il termine C_q selezionato è equivalente alla designazione di C_t , che potrebbe essere utilizzato da altri termociclatori diversi da CFX96™ Deep Well Dx System (Bio-Rad).

Tab. 24: Dati di precisione (dati di quantificazione CV% log10) per campioni di sangue intero fortemente e debolmente positivi per HAdV

	Campione fortemente positivo per HAdV (1,00E+04 copie/ml)	Campione debolmente positivo per HAdV (2,50E+03 copie/ml)
Variabilità intra-test	0,55-2,59	1,57-3,49
Variabilità inter-lotto	2,01	3,89
Variabilità totale	3,78	5,27

Tab. 25: Dati di precisione [CV% (valori C_q)] per l'IC nei campioni di sangue intero negativi per HAdV

	IC
Variabilità intra-test	0,22-0,82
Variabilità inter-lotto	1,06
Variabilità totale	2,06

9.2.6 Percentuale totale di guasti

La robustezza del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 è stata valutata testando 30 campioni di sangue intero negativi per HAdV da singoli donatori con aggiunta di HAdV fino a una concentrazione finale di 3 x LoD (1,15E+03 copie/ml). Tutti i campioni (30 su 30) hanno dato risultati positivi nel canale di rilevamento fluorescente (FAM™) specifico di HAdV.

9.2.7 Contaminazione da trasferimento

Fare riferimento al capitolo 9.1.7 Contaminazione da trasferimento.

9.2.8 Prestazioni cliniche

Il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 è stato valutato in uno studio comparativo con il kit a marcato CE Adenovirus R-gene® (bioMérieux). Retrospectivamente, 79 campioni di sangue intero sono stati testati in parallelo con il kit Adenovirus R-gene® (bioMérieux) e con il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5.

Il kit Adenovirus R-gene® (bioMérieux) è stato utilizzato con il sistema NucliSENS® easyMAG®-System (bioMérieux) e con il sistema VERSANT® kPCR Molecular System AD module (Siemens).

Il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 è stato usato in combinazione con il kit AltoStar® Purification Kit 1.5 e l'AltoStar® Internal Control 1.5 (controllo interno) su AltoStar® AM16 e CFX96™ DW Dx.

Per l'analisi qualitativa sono stati esclusi tutti i campioni con risultato invalido per uno o entrambi i test, oltre che i campioni con un risultato quantitativo inferiore al LoD di uno o entrambi i test.

I risultati per i restanti 73 campioni sono mostrati in tabella 26.

Tab. 26: Risultati della valutazione della sensibilità e specificità diagnostica per HAdV in campioni di sangue intero

		Kit Adenovirus R-gene® (bioMérieux)	
		POSITIVO	NEGATIVO
AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5	POSITIVO	50	0
	NEGATIVO	0	23

La sensibilità e la specificità diagnostica del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 rispetto al kit Adenovirus R-gene® (bioMérieux) erano del 100%.

Per la correlazione quantitativa sono stati esclusi i campioni con risultato negativo per uno o entrambi i test, e i campioni con un risultato quantitativo inferiore al LLoQ di uno o entrambi i test.

I risultati dei restanti 33 campioni sono stati usati per la correlazione quantitativa con analisi di regressione lineare (vedere figura 19).

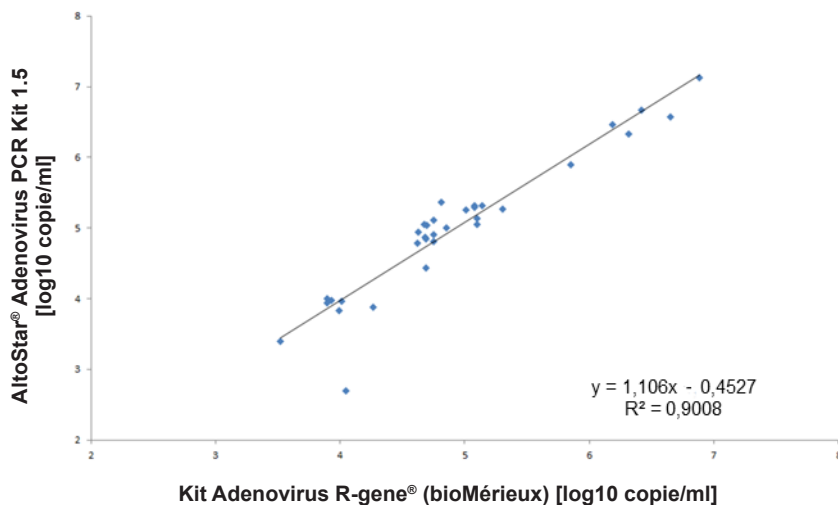
Kit Adenovirus R-gene® (bioMérieux) contro kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5

Figura 19: Analisi di regressione lineare dei risultati ottenuti con il kit Adenovirus R-gene® (bioMérieux) (riferimento) e il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5

Vi era una correlazione molto buona tra i risultati quantitativi ottenuti con il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 e il kit Adenovirus R-gene® (bioMérieux) [coefficiente di correlazione $R = 0,95$ ($R^2 = 0,90$)].

10. Smaltimento

Smaltire i rifiuti pericolosi e biologici conformemente alle normative locali e nazionali. I componenti residui del prodotto e i rifiuti non devono essere sversati in fogne, corsi d'acqua o nel terreno.

ATTENZIONE



Trattare sempre i campioni come materiale infetto e ad elevato rischio (biologico) conformemente alle procedure di sicurezza e di laboratorio. Pulire immediatamente gli sversamenti di campioni utilizzando un disinfettante adatto. Manipolare i materiali contaminati come se fosse con rischio biologico.

ATTENZIONE



Lo smaltimento dei rifiuti pericolosi e biologici deve essere conforme alle normative locali e nazionali in modo da evitare la contaminazione ambientale.

NOTA



La piastra di PCR deve essere smaltita sigillata, perché non è possibile rimuovere la PCR Plate Sealing Foil (pellicola sigillante per piastra di PCR).

11. Controllo di qualità

In conformità con il sistema di gestione della qualità di Altona Diagnostics GmbH certificato EN ISO 13485, ogni lotto del kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 è testato in base a specifiche prestabilite per garantire una qualità costante del prodotto.

12. Assistenza tecnica

Per l'assistenza ai clienti, contattare l'assistenza tecnica di Altona Diagnostics:

e-mail: support@altona-diagnostics.com

telefono: +49-(0)40-5480676-0

NOTA



In caso di incidenti gravi verificatisi in relazione al prodotto informare Altona Diagnostics e l'autorità nazionale competente.

13. Letteratura

- [1] Versalovic, James, Carroll, Karen C., Funke, Guido, Jorgensen, James H., Landry, Marie Louise e David W. Warnock (ed). Manual of Clinical Microbiology. 10ª Edizione. ASM Press, 2011.
- [2] Cohen, Jonathan, Powderly, William G, and Steven M Opal. Infectious Diseases, Terza Edizione. Mosby, 2010.

14. Marchi e brevetti

4s3™ (4titude); AltoStar® (altona Diagnostics); ABI Prism®, QuantStudio™ (Applied Biosystems); NucliSENS® (bioMérieux); CFX96™, CFX Manager™ (Bio-Rad); Rotor-Gene® (QIAGEN); LOINC® (Regenstrief Institute, Inc.); LightCycler®, MagNA Pure® (Roche); VERSANT® (Siemens); FAM™, JOE™, MicroAmp™, VIC™ (Thermo Fisher Scientific).

Nomi registrati, marchi, ecc. utilizzati in questo documento, anche se non specificamente contrassegnati come tali, non devono essere considerati non protetti dalla legge.
















Il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 è un kit diagnostico marcato CE secondo la direttiva diagnostica *in vitro* europea 98/79/CE.




Prodotto non approvato o autorizzato dalla FDA.

Non disponibile in tutti i paesi.

© 2022 altona Diagnostics GmbH; tutti i diritti riservati.

15. Simboli

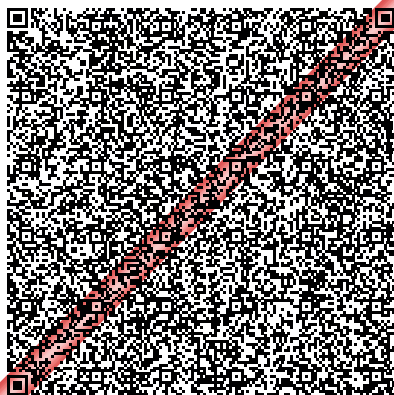
Simbolo	Spiegazione
	Dispositivo diagnostico <i>in vitro</i>
	Global Trade Item Number
	Codice lotto
	Indice
	Colore del tappo
	Numero di catalogo
	Numero
	Componente
	Istruzioni per l'uso
	Contiene sufficienti per "n" test / reazioni (rxns)
	Limite di temperatura
	Da usare entro
	Fabbricante
	Attenzione
	Numero materiale

Simbolo	Spiegazione
	Versione
	Nota
	Contiene materiale biologico di origine animale

16. Protocollo di test per l'AltoStar® Connect software e informazioni per l'integrazione LIMS

Utilizzare il codice a barre 2D nella figura 20 per installare il protocollo di test più recente da utilizzare con il kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5 su AltoStar® AM16. Il codice a barre può essere scansionato solo in formato stampato. È possibile scansionare il codice a barre direttamente dal manuale oppure stamparlo su un foglio a parte. Tenere presente che le dimensioni della stampa influiscono sulla leggibilità del codice a barre. Assicurarsi di applicare uno zoom del 100%. Per la scansione, puntare lo scanner sulla linea rossa del codice a barre. Per maggiori dettagli sulla gestione dei protocolli di test fare riferimento al rispettivo capitolo delle istruzioni per l'uso dell'AltoStar® Connect software. Per informazioni sull'integrazione LIMS vedere tabella 28.

AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5



Protocol Version:

1

Checksum: 3D071799D0D8B5079231323BA59F08F7F5A3CA08

Figura 20: Codice a barre del protocollo di test per kit AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5

Tab. 27: Changelog per il protocollo di test

Versione protocollo	Aggiornamenti della release
1	Versione iniziale

Tab. 28: Informazioni per l'integrazione LIMS

Utilizzo	Dati
Ordine test (LIMS → AltoStar® AM16)	AltoStar® Adenovirus PCR Kit 1.5
Unità del risultato del test (CFX96™ DW Dx → LIMS)	cp/ml
Risultato del test (CFX96™ DW Dx → LIMS), canale 1	Adenovirus
Risultato del test (CFX96™ DW Dx → LIMS), canale 2	Internal Control

Per LOINC® (Logical Observation Identifiers Names and Codes) consultare il sito web di altona Diagnostics GmbH (www.altona-diagnostics.com) oppure contattare l'assistenza tecnica di altona Diagnostics (vedere capitolo 12. Assistenza tecnica).

17. Cronologia delle revisioni

Tab. 29: Cronologia delle revisioni

Identificativo	Data di emissione [mese/anno]	Modifiche
MAN-AS0301540-IT-S01	09/2021	Release iniziale
MAN-AS0301540-IT-S02	03/2022	Eliminazione delle parole “non concesso in licenza con Health Canada e” nella frase “Prodotto non concesso in licenza con Health Canada e non approvato o autorizzato dalla FDA.” nel capitolo 14

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

