

DE

Gebrauchsinformation

HISTO TYPE Rainbow QS6

Testkit zur Bestimmung von HLA Allelen auf molekulargenetischer Basis

REF 728221

IVD

CE 0123

Inhalt

1. ZWECKBESTIMMUNG.....	2
2. PRODUKTBESCHREIBUNG	2
3. TESTPRINZIP	2
4. MATERIAL.....	3
4.1 Inhalt des HISTO TYPE Rainbow QS6 Kits	3
4.2 Zusätzlich erforderliche Reagenzien und Geräte	3
4.3 Validierter RT-PCR Cycler	3
5. LAGERUNG UND HALTBARKEIT	4
6. TESTDURCHFÜHRUNG	4
6.1 Vorsichtsmaßnahmen und besondere Hinweise	4
6.2 DNA Isolation.....	4
6.3 Eingabe der Probeninformationen in die PlexTyper® Software.....	5
6.4 PCR Ansatz	5
6.5 PCR-Programm	7
6.6 Run template Import und Definition der Farben	8
6.7 Den Real-Time PCR Lauf durchführen	10
6.8 Export der Ergebnisse vom QuantStudio™ 6 Flex System	13
6.9 Auswertung und Interpretation der Ergebnisse	14
6.10 Import der Ergebnisse in die PlexTyper® Software.....	15
7. WARN- UND ENTSORGUNGSHINWEISE	16
8. KITSPEZIFIKATIONEN.....	17
8.1 LEISTUNGSMERKMALE.....	17
8.1.1 Diagnostische Sensitivität und Spezifität.....	17
8.1.2 Analytische Sensitivität und Messbereich	18
8.1.3 Analytische Spezifität und Kreuzreaktivität	18
9. GRENZEN DER METHODE	18
10. INTERNE QUALITÄTSKONTROLLE	19
11. TROUBLESHOOTING	19
12. VERWENDETE MARKENNAMEN.....	20
13. ERKLÄRUNG DER SYMBOLE AUF DEN ETIKETTEN	20
14. LITERATUR.....	20

Version: 03/2021 / Stand: 2021-08 Änderungen zu Version 02/2021 sind gelb markiert

1. ZWECKBESTIMMUNG

Die Zweckbestimmung des HISTO TYPE Rainbow QS6 Kits ist die Identifizierung von HLA Klasse I und Klasse II Allelen unter Verwendung des QuantStudio™ 6 Flex Systems für die PCR Amplifikation. HISTO TYPE Rainbow QS6 ist ein In-vitro-Diagnostikum zur Gewebetypisierung auf molekulargenetischer Basis (siehe Produktbeschreibung).

2. PRODUKTBESCHREIBUNG

Die HISTO TYPE Rainbow QS6 Kits werden für die molekulargenetische Bestimmung der HLA Klasse I und II Allele für 11 Genorte verwendet; HLA-A, B, C, DRB1/3/4/5, DQA1, DQB1, DPA1, DPB1. Das Kit erfasst generell alle Allele der 11 HLA Genorte. Sollten bestimmte seltene Allele nicht erkannt werden, sind sie in den Kit-spezifischen Dokumenten (KSI) aufgeführt, die im Downloadbereich der BAG Website verfügbar sind. Dort sind auch die Primer- und Sondenbindungsstellen aufgelistet. Der Kit liefert eine niedrige bis mittlere Auflösung der häufigen und gut dokumentierten Allele aus der CWD 2.1.0 Liste, die weit gehend auf dem CWD 2.0.0 Katalog (1) basiert. Die verwendete CWD 2.1.0 Liste kann im Downloadbereich der BAG Website heruntergeladen werden. Die bestätigten diagnostischen Ergebnisse der HLA-Allele sind eine Voraussetzung für eine erfolgreiche Organtransplantation.

3. TESTPRINZIP

Der Test wird mit genomischer DNA als Ausgangsmaterial durchgeführt. Die DNA wird in einer Real-Time-PCR mit sequenz-spezifischen Primern (SSP) amplifiziert. Die Primer wurden speziell zur selektiven Amplifikation von Abschnitten spezifischer HLA Allele oder Allelgruppen entwickelt. Die Amplifikate werden mit ebenfalls genortspezifischen fluoreszenzfarbstoff-markierten Hydrolyse-Sonden (TaqMan®-Sonden) nachgewiesen, wodurch die Sensivität und Spezifität des Tests im Vergleich zur klassischen SSP erhöht wird.

Wenn Amplifikate vorhanden sind, werden die Sonden durch die Taq-Polymerase hydrolysiert und ein Fluoreszenzsignal wird erzeugt, um den Nachweis des PCR-Produkts zu ermöglichen. Fünf verschiedene Wellenlängenbereiche von Fluoreszenzsignalen werden von der optischen Detektionseinheit des RT-PCR-Cyclers gemessen. Das Vorhandensein einer positiven Reaktion wird in erster Linie durch den Cq-Punkt bestimmt, d.h. den Punkt, an dem das Fluoreszenzsignal über die Basisschwelle ansteigt. Damit die positive Amplifikation valide ist, muss die Amplifikation am Ende des PCR-Prozesses auch einen bestimmten Fluoreszenz-Schwellenwert erreichen. Dies soll falsch positive Reaktionen verhindern.

Jede PCR-Reaktion enthält zusätzlich eine interne Amplifikationskontrolle (Human Growth Hormone Gen (HGH)), welche in einem spezifischen Fluoreszenzkanal nachgewiesen wird.

Zur Unterscheidung positiver Reaktionen von negativen oder irrelevanten Amplifikationen wird das Verhältnis des Cq für die spezifische Reaktion zum Cq der internen Amplifikationskontrolle herangezogen. Die Schwellenwerte für dieses Cq Verhältnis (CqR) variieren von Reaktion zu Reaktion, daher ist die PlexTyper®-Software für die Analyse der Amplifikationsdaten erforderlich.

4. MATERIAL

4.1 Inhalt des HISTO TYPE Rainbow QS6 Kits

- **10x 230 µl Plex Mix**, gebrauchsfertig, enthält dNTPs, Taq Polymerase, Reaktionspuffer.
- **10x HISTO TYPE Rainbow QS6 Platten** für die HLA-Typisierung. Die vorpipettierten und getrockneten Reaktionsansätze enthalten HLA-spezifische Primer und Sonden sowie HGH-spezifische Kontrollprimer und Sonden (Oligomixe).
- **10x Verschlussfolien** für die PCR Platten

4.2 Zusätzlich erforderliche Reagenzien und Geräte

- Reagenzien zur DNA-Isolation (validierte Extraktionskits siehe 6.2)
- RT-PCR-Cycler (validierter Cycler siehe 4.3)
- Plattenhalter für den QuantStudio™ 6 (Plate Holder QS6 [REF](#) 726321)
- Variable Pipetten (0,5 – 1000 µl) und Pipettenspitzen
- Applikationsspatel für PCR-Folie
- Aqua dest. (DNase frei)
- Geeignete Plattenzentrifuge
- Für die Kalibrierung des QuantStudio™ 6 den BAG RT-PCR Universal Custom Dye Calibration Kit [REF](#) 728260 verwenden.

4.3 Validierter RT-PCR Cycler

RT-PCR Cycler
QuantStudio™ 6 Flex System, Applied Biosystems / Thermo Fisher Scientific (QS6)

Folgende Fluorophore werden im HISTO TYPE Rainbow QS6 Kit eingesetzt:

Fluorophor	Wellenlänge in nm
TAMRA	Anregung: 557 Emission: 583
FAM	Anregung: 495 Emission: 520
O560 (CAL Fluor® Orange 560)	Anregung: 538 Emission: 559
R610 (CAL Fluor® Red 610)	Anregung: 590 Emission: 610
Q670 (Quasar® 670)	Anregung: 647 Emission: 670

5. LAGERUNG UND HALTBARKEIT

Die Kits werden **mit Trockeneis** verschickt. Alle Reagenzien müssen bei $\leq -20^{\circ}\text{C}$ in temperaturkontrollierten Geräten gelagert werden. Das Haltbarkeitsdatum ist auf dem Etikett der Reagenzien angegeben. Das auf dem äußeren Etikett angegebene Haltbarkeitsdatum bezieht sich auf den Kitbestandteil mit der kürzesten Laufzeit. Der Gefrier-Auftau-Zyklus-Test hat gezeigt, dass bis zu 12 Zyklen für den Plex Mix keine negativen Auswirkungen auf die Qualität des Kits haben.

6. TESTDURCHFÜHRUNG

6.1 Vorsichtsmaßnahmen und besondere Hinweise

Molekulargenetische Techniken sind besonders sensitive Methoden und sollten nur von qualifiziertem Fachpersonal mit Erfahrung in molekulargenetischen Techniken durchgeführt werden. Besondere Vorsichtsmaßnahmen sind einzuhalten, um Kontaminationen und damit falsche Reaktionen zu vermeiden:

- ◆ Prinzipiell mit Handschuhen (möglichst puderfrei) arbeiten
- ◆ Spitzen mit Filtereinsatz oder integriertem Stempel verwenden
- ◆ Zwei getrennte Arbeitsbereiche für die Prä-Amplifikation (DNA-Isolierung, Ansetzen der Reaktionen) und die Post-Amplifikation (Detektion); möglichst zwei getrennte Räume nutzen
- ◆ Geräte und andere Materialien nur an den jeweiligen Arbeitsplätzen verwenden und nicht austauschen

6.2 DNA Isolation

Das Pobenmaterial für die Isolation der genomischen DNA muss in geeigneten Abnahmesystemen verschickt werden. Für den Test ist EDTA- oder Citrat-Blut erforderlich. Heparin kann unter Umständen die PCR-Reaktion hemmen (2), derartige Abnahmesysteme sind daher nicht geeignet und dürfen nicht verwendet werden. Es wird empfohlen, für die DNA-Isolierung **CE** IVD zertifizierte Kits zu verwenden.

Validierte DNA Extraktionskits:

- Qiagen QIAamp DNA Blood Kits (Säulen)

Sowohl die manuelle Isolation als auch die automatisierte DNA Isolation (QIAcube) ist validiert. Wenn die im Labor etablierte Standardmethode zur Isolation von gDNA verwendet werden soll, und dafür keines der genannten Testkits verwendet wird, muss diese vom Anwender validiert werden.

Für den HISTO TYPE Rainbow QS6 Test ist eine DNA-Menge von 10 – 20 ng pro Kavität erforderlich.

Die Reinheitsindices müssen sich im folgenden Bereich befinden:

- $\text{OD}_{260} / \text{OD}_{280} = > 1,5$ und $< 2,0$
Höhere Werte deuten auf das Vorhandensein von RNA hin, niedrigere Werte auf eine Verunreinigung mit Proteinen.
- $\text{OD}_{260} / \text{OD}_{230} = > 1,8$
Niedrigere Werte deuten auf eine Kontamination mit Kohlenhydraten, Salzen oder organischen Lösungsmitteln hin.

6.3 Eingabe der Probeninformationen in die PlexTyper® Software

Die Verwendung der PlexTyper® Software ist für die Auswertung der HISTO TYPE Rainbow Daten erforderlich. Es wird empfohlen, die Probeninformationen vor der PCR Amplifikation in die PlexTyper® Software einzugeben, um eine eindeutige RUN ID zu generieren. Alle Import-Dateien müssen eine PT Nummer als Präfix haben.

Wenn der Test in PlexTyper® gespeichert wird, ordnet die Software dem Test eine **Run ID** zu, die im Summary Fenster unten in Rot angezeigt wird. Es handelt sich um eine fortlaufende Nummer mit dem Präfix PT (PT1, PT2, PT3....), die mit dem Test verknüpft ist und auf dem PCR Gerät als Präfix für den Export File verwendet wird, um den PCR Export File wieder korrekt der Probe zuzuordnen. Diese Run ID sollte beim Erstellen des Files für den Lauf am PCR Gerät verwendet werden. Wenn die PCR Excel Exportdatei nicht mit der RUN ID beginnt, kann das RUN ID Präfix vor dem Import in PlexTyper® manuell ergänzt werden.



6.4 PCR Ansatz

Für die Amplifikation wird ein Prä-Mix aus Plex Mix, Wasser und DNA hergestellt, der auf die Kavitäten 1-95 der PCR Platte verteilt wird. In der Kavität 96 befindet sich die Negativkontrolle (No Template Control = NTC), in die nur Wasser und Plex Mix pipettiert werden darf.

- Das Reaktionsvolumen für jeden PCR-Ansatz beträgt 10 µl.
- Für eine einzelne Kavität müssen die folgenden Reagenzien in ein Reaktionsgefäß pipettiert werden:

2 µl Plex Mix
 1 µl Proben DNA (10-20 ng/µl)
 7 µl Aqua dest. (DNase frei)

Bei abweichenden DNA-Konzentrationen wird der Prä-Mix entsprechend modifiziert (s.u.).

Eine **Negativkontrolle (NTC)** sollte mitgeführt werden. Dafür wird eine PCR Reaktion mit Aqua dest. anstatt der Proben-DNA angesetzt.

2 µl Plex Mix
 8 µl Aqua dest. (DNase frei)

DNA Konzentration 10-20 ng/µl

- **805 µl** Aqua dest. in das Röhrchen mit **230 µl** Plex Mix geben und mischen (1-3 Sek. vortexen).
- Nach dem Mischen **10 µl** entnehmen und in die NTC-Kavität (Kavität 96, Position H12) pipettieren (siehe auch Abbildung 1 und 2).
- Anschließend **115 µl** DNA in das Röhrchen mit dem restlichen Plex Mix-Wasser-Gemisch pipettieren und mischen (1 - 3 Sek. vortexen).
- Jeweils **10 µl** der DNA/Plex Mix/Wasser-Lösung in die Kavitäten 1-95 der HISTO TYPE Rainbow QS6 Platte verteilen (bitte Abbildung 1 und 2 beachten). Die NTC-Kavität 96 (Position H12) darf nicht mit dem DNA-Mix befüllt werden, weil dies zu einer positiven Reaktion führt und damit zu einem invaliden Ergebnis führt!

Vorgehen bei abweichenden DNA-Konzentrationen

- **8 µl** Aqua dest. und **2 µl** Plex Mix in die NTC-Kavität (Position H12) geben. Die NTC-Kavität (Kavität 96; Position H12) darf nicht mit dem DNA-Mix befüllt werden!
- Anschließend die DNA und Aqua dest. entsprechend der folgenden Tabelle zu den verbleibenden 228 µl Plex Mix pipettieren und mischen (1-3 Sek. vortexen).

In Abhängigkeit von der DNA-Konzentration anhand der folgenden Tabelle die entsprechenden Volumina zu den verbleibenden 228 µl Plex Mix pipettieren:

Konzentration der DNA [ng/µl]	Aqua dest. [µl]	DNA Volumen [µl]
2 - 4	350	870
5 - 9	690	230
10 - 19	805	115
20 - 39	860	60
40 - 79	890	30
80 - 150	905	15
151 - 200	912	8

- Jeweils **10 µl** der DNA-Plex Mix-Wasser-Lösung in die Kavitäten 1-95 der HISTO TYPE Rainbow-Platte verteilen.

Hinweis: Beim Pipettieren in die PCR-Kavitäten ist es wichtig, dass die Pipettenspitze nicht mit den getrockneten Mixen (blau eingefärbt) am Boden der Kavitäten in Kontakt kommt. Es sollte seitlich an die Gefäßwand pipettiert werden, damit sich die 10 µl durch die Gravitation mit dem getrockneten Mix mischen können (siehe Abbildung 1).

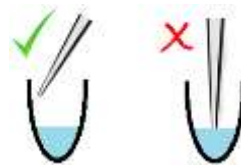


Abbildung 1

	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
A	1	9	17	25	33	41	49	57	65	73	81	89
B	2	10	18	26	34	42	50	58	66	74	82	90
C	3	11	19	27	35	43	51	59	67	75	83	91
D	4	12	20	28	36	44	52	60	68	76	84	92
E	5	13	21	29	37	45	53	61	69	77	85	93
F	6	14	22	30	38	46	54	62	70	78	86	94
G	7	15	23	31	39	47	55	63	71	79	87	95
H	8	16	24	32	40	48	56	64	72	80	88	NTC

Abbildung 2: HISTO TYPE Rainbow QS6 Platte. In den Kavitäten A1 bis G12 befinden sich die getrockneten spezifischen Mixe (blau gefärbt). In der Kavität H12 befindet sich die getrocknete NTC.

Die PCR-Platte mit der mitgelieferten PCR-Folie verschließen und die Flüssigkeit kurz herunterzentrifugieren. Sicherstellen, dass die Platte durch die Folie **vollständig verschlossen** ist, besonders an den Rändern. Achten Sie darauf, dass sich die Flüssigkeit mit dem getrockneten Mixen gemischt hat und sich **keine Blasen** in den Reaktionsgefäßen befinden. Wenn Blasen auftreten, die Gefäße vorsichtig auf den Labortisch klopfen oder die Platte kurz (10 Sekunden) zentrifugieren. Die verschlossene Platte in den QuantStudio™ 6 Flex stellen und dabei entsprechend den Hinweisen unten auf die korrekte Orientierung und den korrekten Plattenhalter achten.

Hinweis: Es muss sichergestellt sein, dass die Platte in der richtigen Orientierung wie in Abbildung 2 oben dargestellt in den Cycler gestellt wird – die NTC Kontrolle muss sich in der rechten unteren Ecke auf Position H12 befinden.

Hinweis: Für die HISTO TYPE Rainbow Platten wird ein spezieller Plattenhalter für das QuantStudio™ 6 Flex System benötigt, der im Starterpaket enthalten ist (REF 726321). Weitere Informationen erhalten Sie bei BAG Diagnostics.

6.5 PCR-Program

Bitte beachten: HISTO TYPE Rainbow QS Kit verwendet spezielle Fluorophore. Vor dem ersten Gebrauch müssen die Geräte mit dem bei BAG Diagnostics erhältlichen Custom Dye Calibration Kit (REF 728260) kalibriert werden.

Es wird dringend empfohlen, das von BAG Diagnostics zur Verfügung gestellte Run Template "QS6_fast_96_Rainbow.edt" zu verwenden. Wird dieses nicht verwendet, muss gemäß der Bedienungsanleitung für das QuantStudio™ 6 Flex System ein PCR-Protokoll mit den unten beschriebenen Einstellungen erstellt und gespeichert werden:

HISTO TYPE RAINBOW QS6 PCR Programm- Setup:

Die folgenden Parameter für die Erstellung des PCR Programms verwenden:

Instrument type:	QuantStudio™ 6 Flex System
Block type:	Fast 96-Well (0.1mL)
Experiment type:	Comparative Ct ($\Delta\Delta Ct$)
Reagent type:	TaqMan® Reagents
Run properties:	Standard

Zielwerte definieren:

Bitte beachten: Vor dem ersten Gebrauch neuer QS6 Geräte muss eine Custom Dye Calibration durchgeführt werden. Eine Anleitung zur Durchführung der Custom dye Calibration finden Sie im "QuantStudio™ 6 and 7 Flex Real-Time PCR Systems MAINTENANCE AND ADMINISTRATION Guide".

Target Name	Reporter	Quencher
TAMRA	TAMRA	NFQ-MGB
FAM	FAM	NFQ-MGB
Orange560	O560 (Cal Fluor Orange 560)	NFQ-MGB
RED	R610 (Cal Fluor Red610)	NFQ-MGB
Q670	Q670 (Quasar670)	NFQ-MGB

Passive Reference: None

Zuordnen (Assign): Die Zielwerte zu jedem Well hinzufügen.

Run Method:

Reaction volume 10 μ l

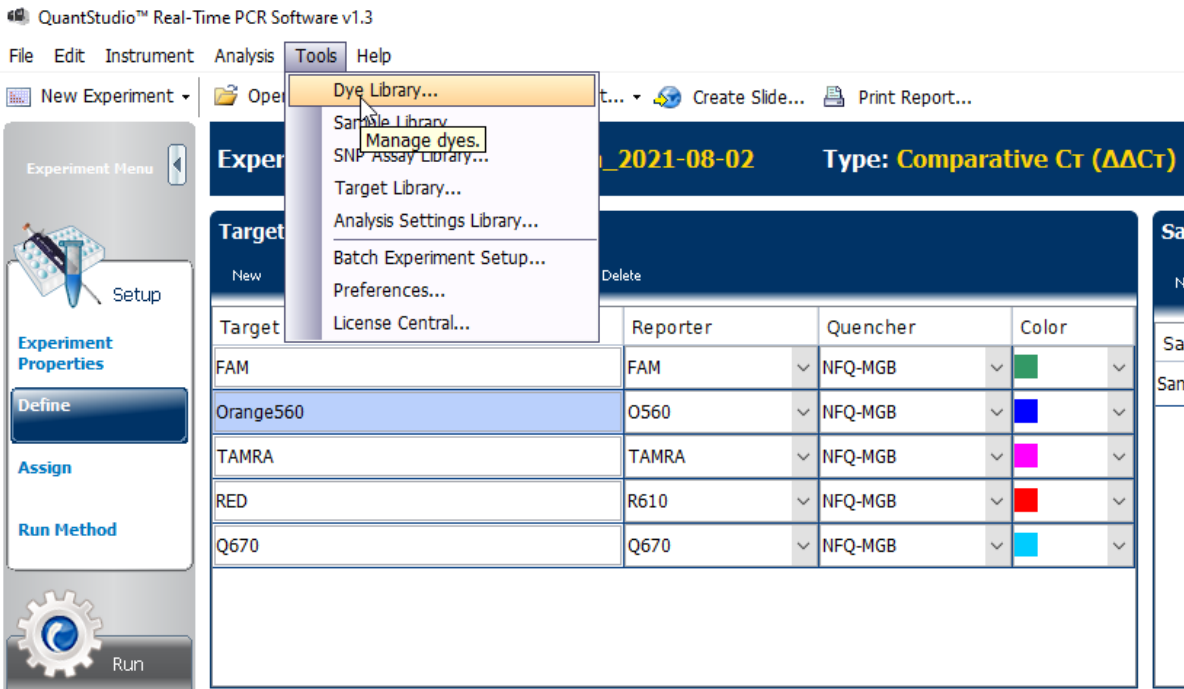
Stage	Cycles	Data Collection	Target (°C)	Hold (hh:mm:ss)	Ramp rate (°C/s)
Hold Stage	1	Off	96	00:02:00	2.5
PCR Stage	13	Off	98	00:00:05	2.5
			68	00:00:25	2.2
PCR Stage	37	Off	98	00:00:05	2.5
			On	68	00:00:25

6.6 Run template Import und Definition der Farben

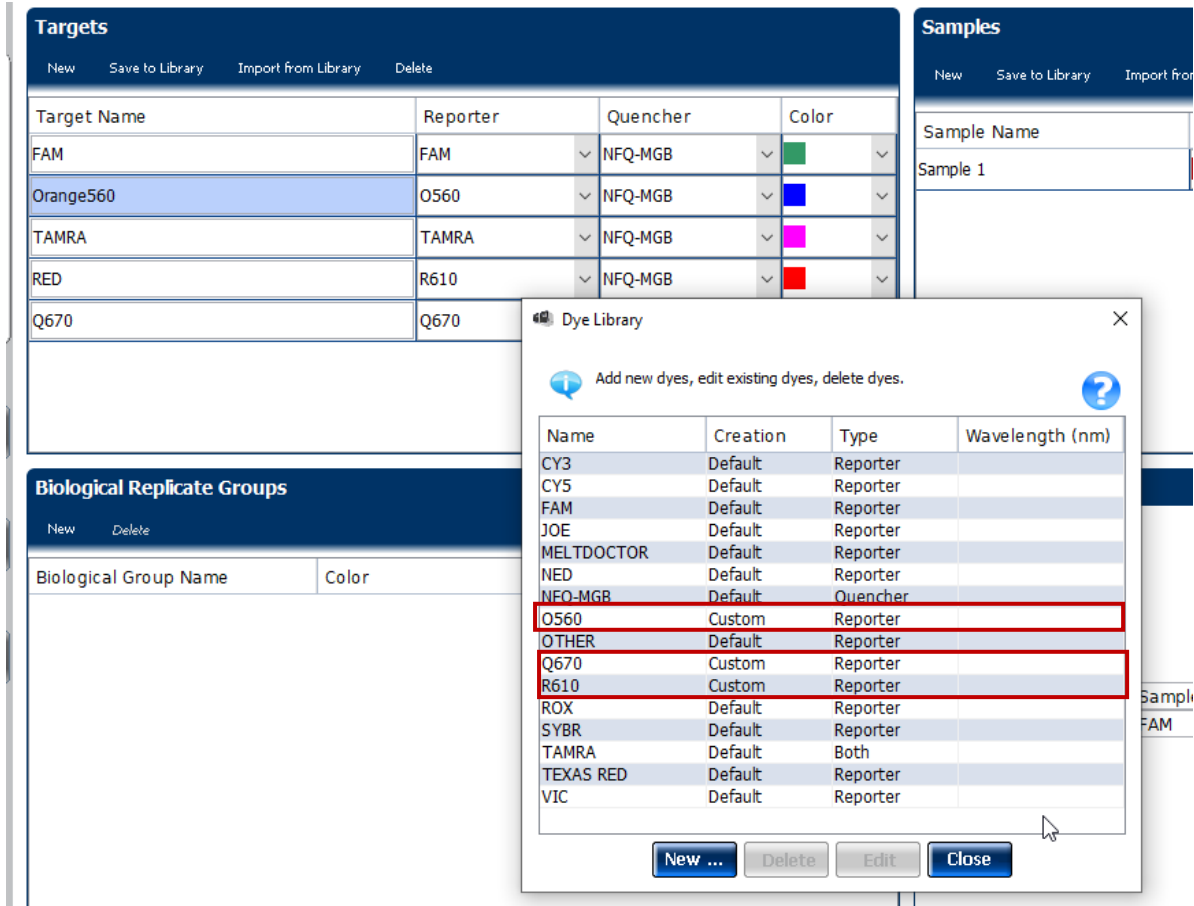
Die **QS6_fast_96_HISTO TYPE Rainbow.edt** Datei im **templates** Ordner der QuantStudio™ Real-Time PCR Software abspeichern.



Da einige der im Kit verwendeten Farben nicht zum Standardrepertoire des Cyclers gehören, müssen diese in der **Dye Library** im **Tools** Bereich als **Custom Dyes** angelegt werden.

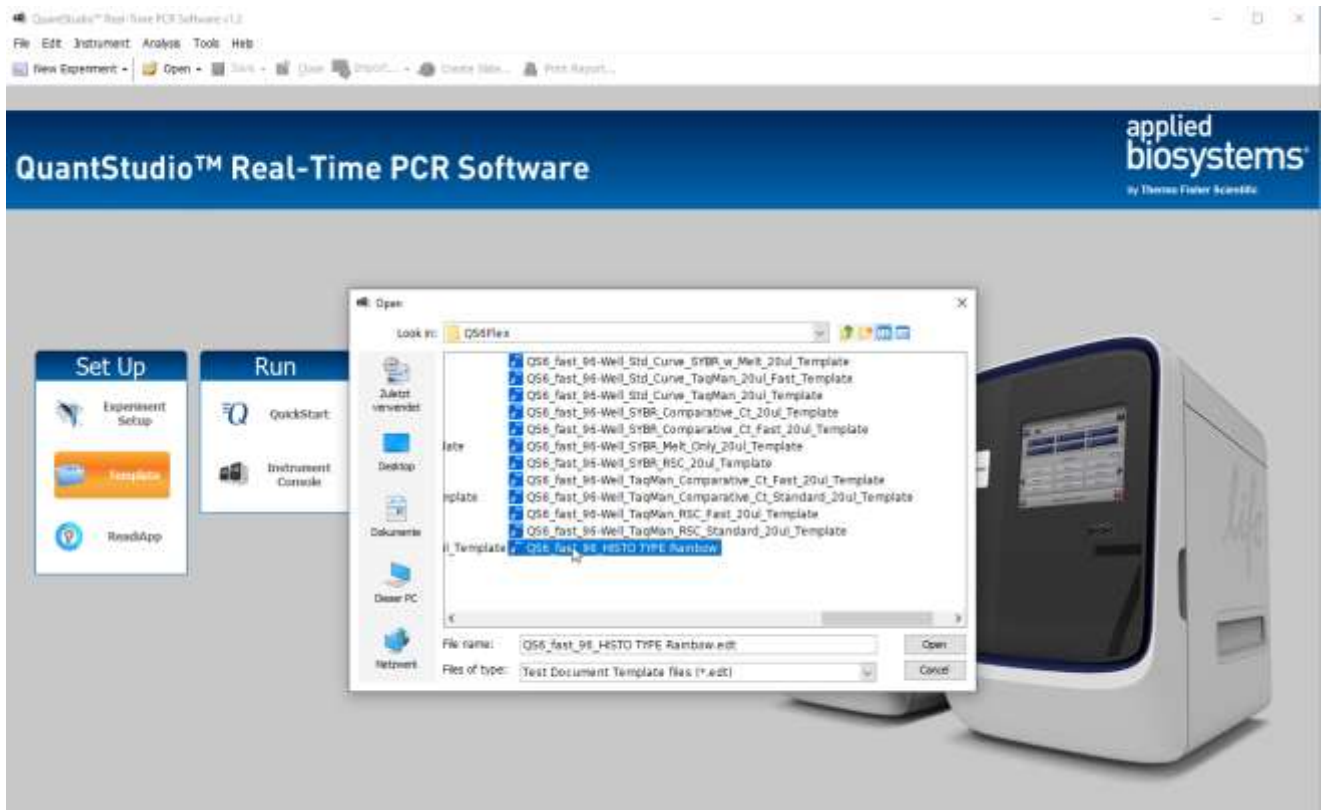


Die Farben O560, Q670 und R610 werden mit dem **New** Knopf wie unten gezeigt hinzugefügt.

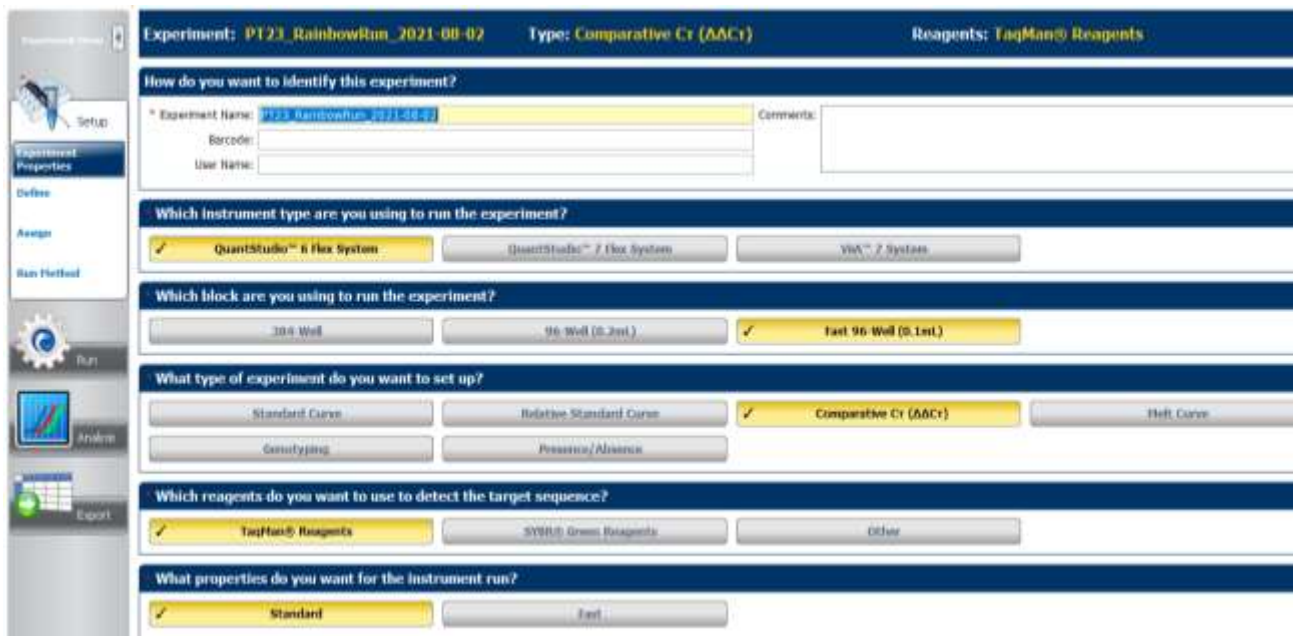


6.7 Den Real-Time PCR Lauf durchführen

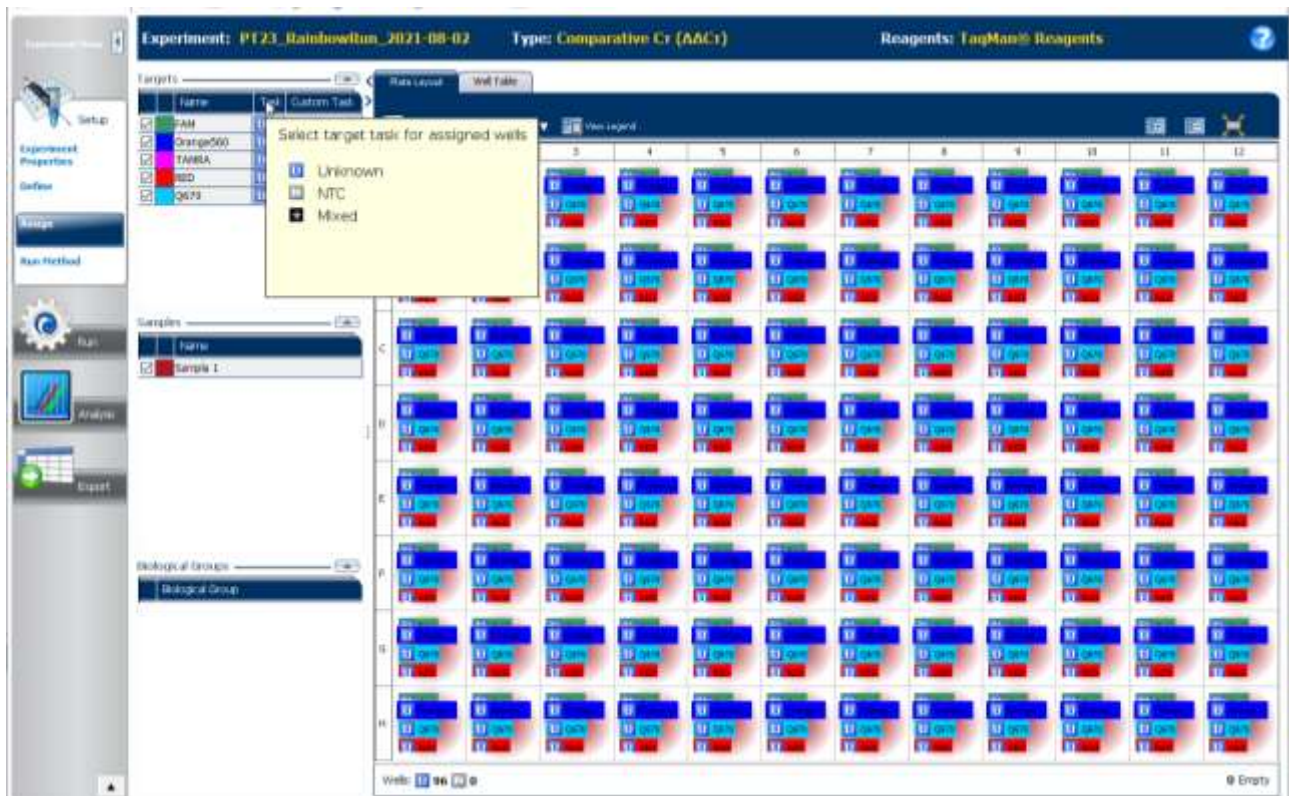
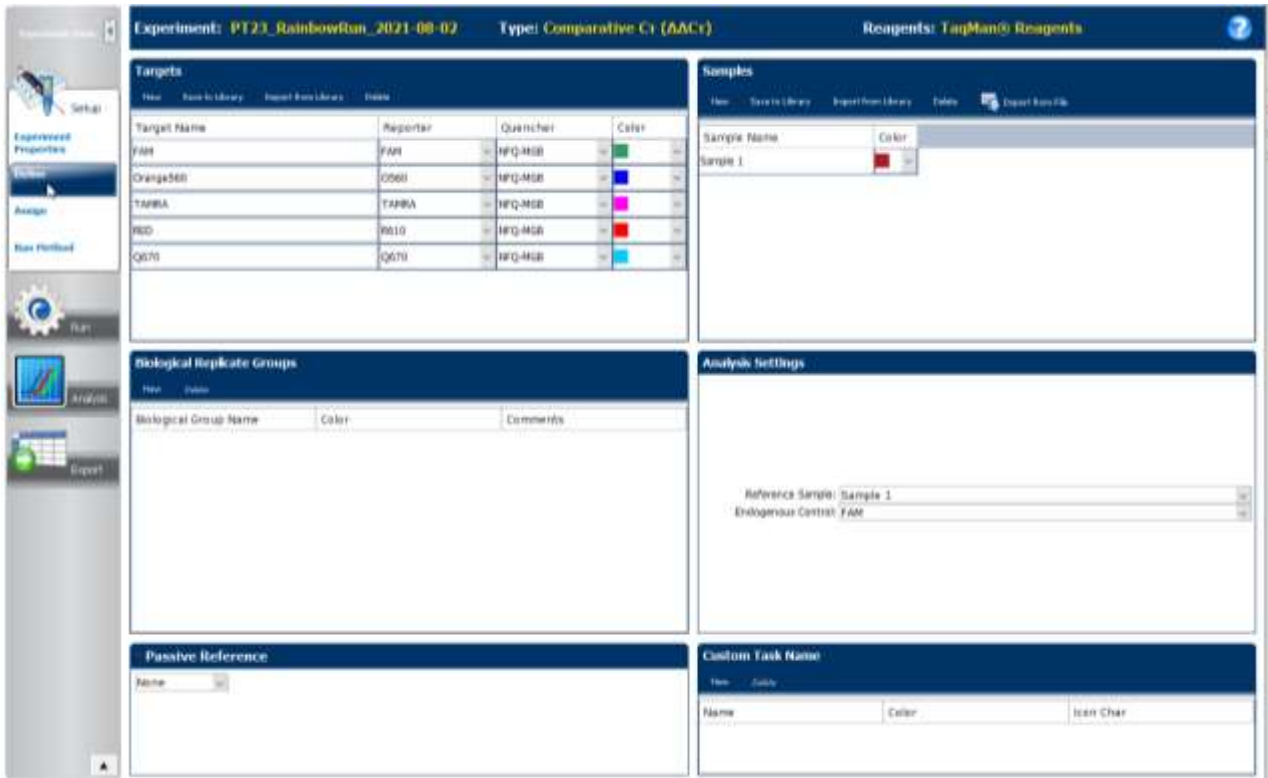
In der QuantStudio™ Real-Time PCR Software die **QS6_fast_96_HISTO TYPE Rainbow.edt** Datei unter **Setup** und **Template** im **templates** Ordner auswählen und **Open** drücken.

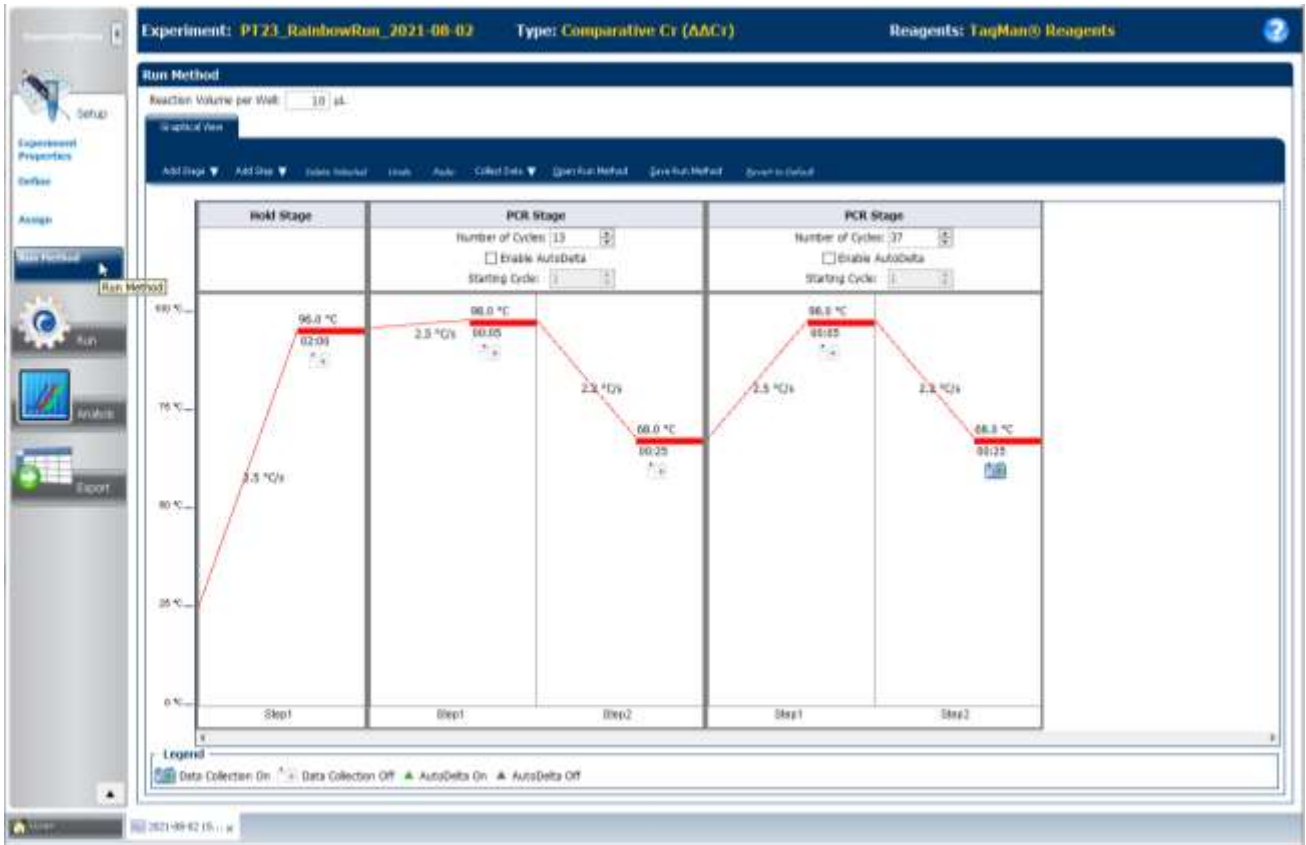


Der Bildschirm **Experiment Properties** öffnet sich und das Experiment kann hier benannt werden. Der Name sollte mit der in der PlexTyper® Software generierten RUN ID (PT1, PT2, PT3....) beginnen. Alle anderen Eigenschaften (Properties) sind schon im Run Template vordefiniert.

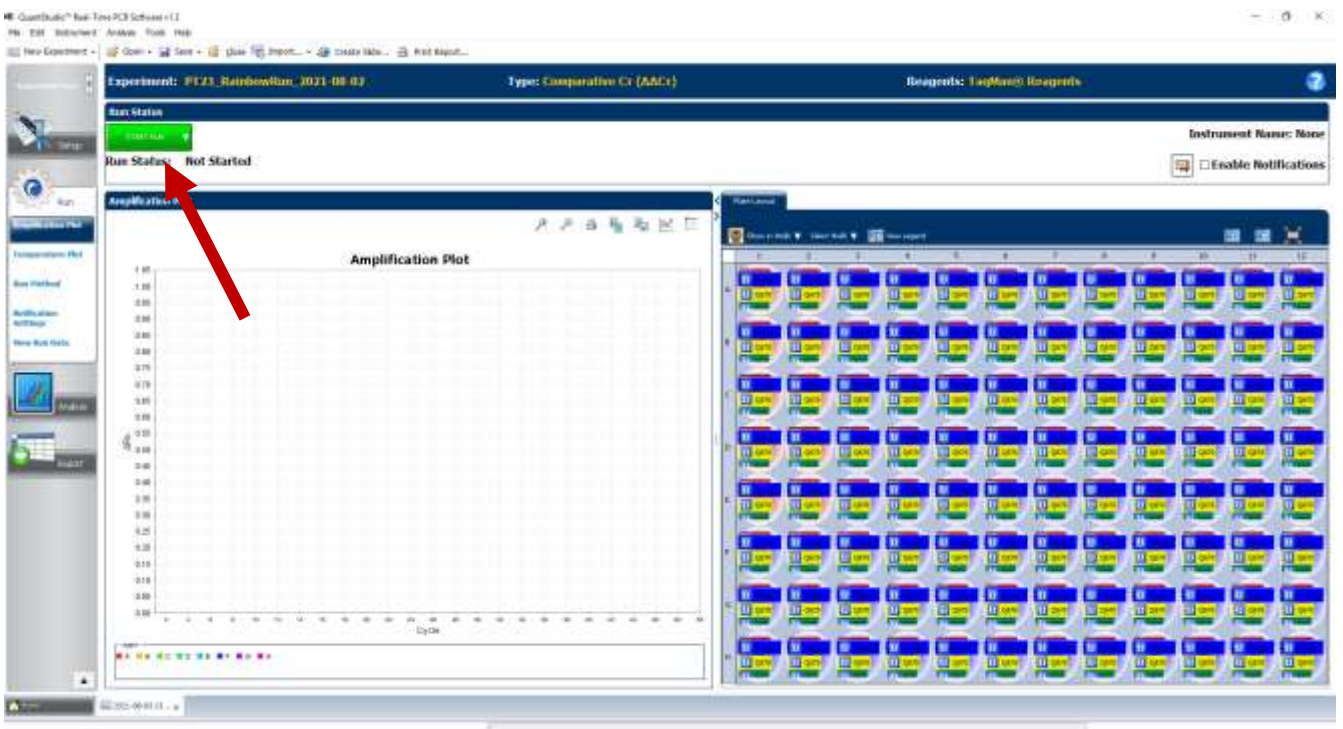


Alle Einstellungen in den Bereichen **Define**, **Assign** und **Run Method** sind im Run Template definiert wie unten gezeigt und dürfen nicht verändert werden.





Um den Lauf zu starten den **Run** Bereich auswählen und den grünen **Start Run** Knopf drücken.

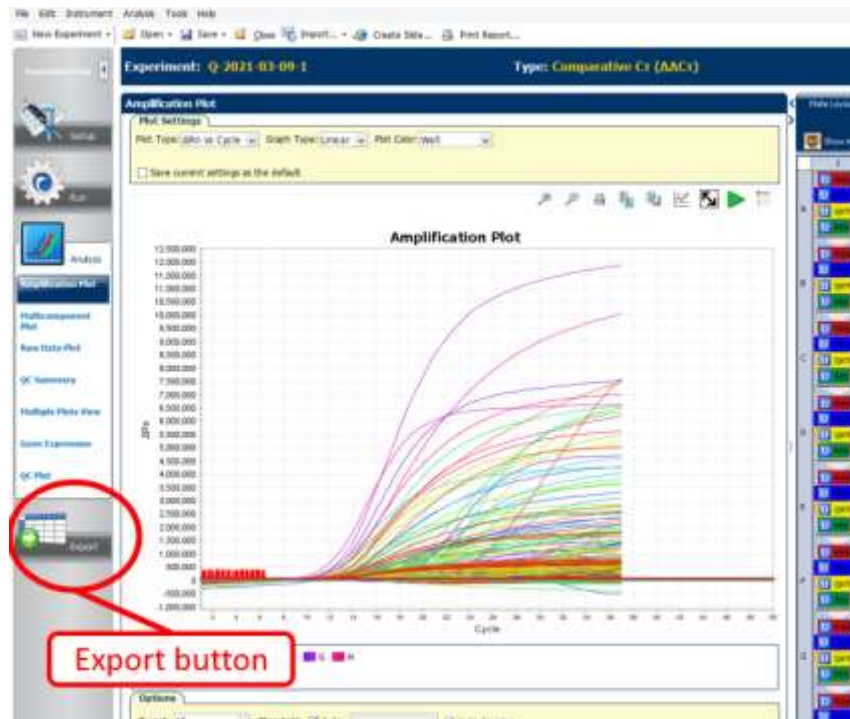


6.8 Export der Ergebnisse vom QuantStudio™ 6 Flex System

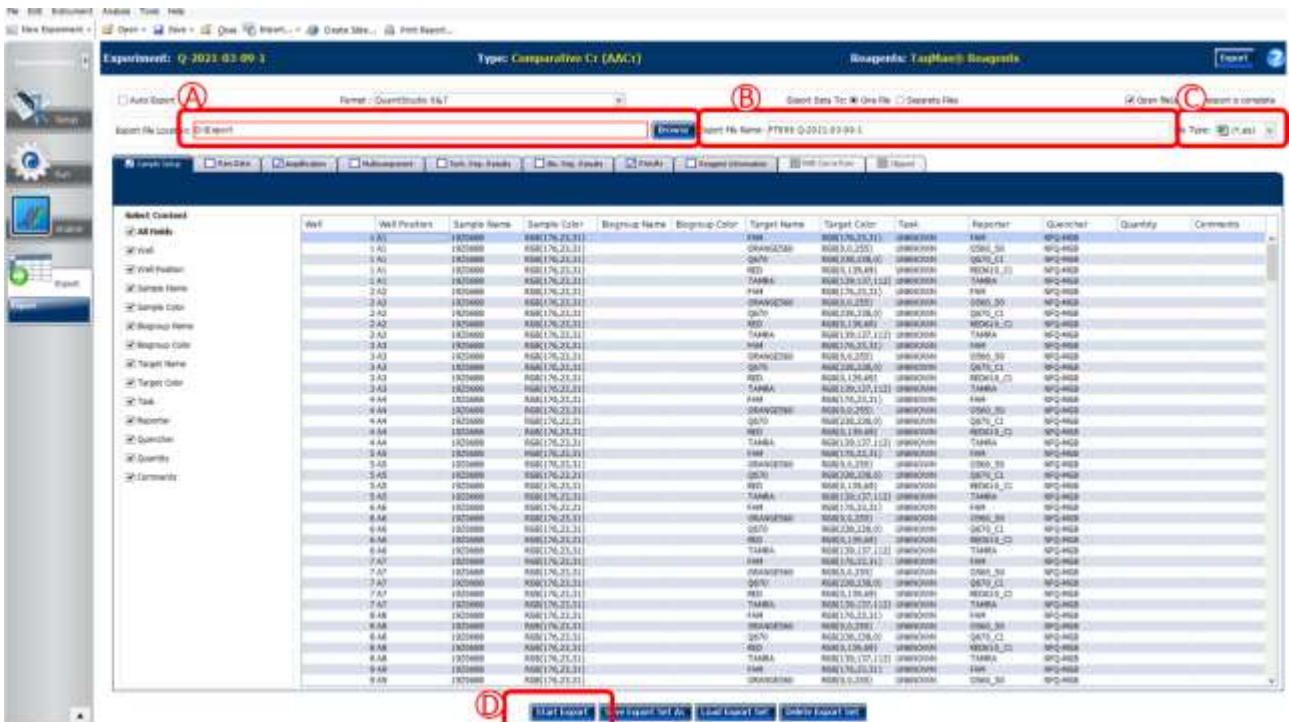
Nach Abschluss des PCR Laufs ist keine Analyse in der Applied Biosystems Software notwendig. Für die Analyse in der PlexTyper® Software **muss eine Excel Datei exportiert werden**. Dafür kann entweder die Gerätesoftware oder eine separate QS6 Software verwendet werden.

Die Rohdaten werden mit den folgenden Schritten im Excel Format exportiert.

1) Zum **Export Button** navigieren und **Export** wählen.



- 2) In der QS6 Software (siehe Abbildung unten) (A) den Ordner auswählen, in dem die Datei gespeichert werden soll und Öffnen zum Speichern auswählen. (B) Wenn notwendig, die Datei umbenennen und die PT Nummer der passenden RUN ID aus der Eingabe des Tests in die PlexTyper® Software dem Namen als Präfix voranstellen. (C) Wenn nicht schon ausgewählt, das Excel Format auswählen, (D) Export auswählen. **Die Reiter Sample Setup und Amplification müssen ausgewählt sein.**



- 3) Wenn die **Datei für das Experiment** nicht schon im QuantStudio™ 6 Flex System mit der PT Präfix-Nummer versehen wurde, muss sie nun das korrekte Präfix erhalten, das bei der Eingabe der Probandaten und PCR RUN Daten in die PlexTyper® Software generiert wurde.

6.9 Auswertung und Interpretation der Ergebnisse

Für die Auswertung der PCR-Daten muss die PlexTyper® Software (wird kostenlos von der BAG Diagnostics zur Verfügung gestellt) und der Kit File verwendet werden. Die zur Auswertung benötigten Kit File-Dateien stehen zum Herunterladen auf dem Download Server (www.service.bag-diagnostics.com) zur Verfügung.

Notieren Sie während der Durchführung und der Auswertung die Lotbezeichnung des Kits. Die Kit Files zur Interpretation der Daten sind produkt- und lotspezifisch. Bei Verwendung von falschen Kit Files können falsche Ergebnisse auftreten. Für die Auswertung und Interpretation müssen die Rohdaten vom RT-Cycler auf einen PC mit der installierten PlexTyper® Software transferiert werden (z.B. mit einem USB-Stick).

HISTO TYPE Rainbow QS6 ist ein 96 Well Multiplex Typisierungstest, der 5 Farbkanäle nutzt. Es ist möglich die Daten in der Software des Cyclers anzusehen, aber die Interpretation ist nur mit der PlexTyper® Software durchführbar. Für die Analyse der Daten vom QuantStudio™ 6 Flex System muss eine Colour Compensation angewendet werden.

6.10 Import der Ergebnisse in die PlexTyper® Software

Bitte beachten Sie die Gebrauchsinformation für die PlexTyper® Software bei der Interpretation der Daten.

Die PlexTyper® Software öffnen. Vom Startbildschirm **View plates with no associated results** unter **Plates** auswählen. Es öffnet sich eine Liste mit allen Tests, denen noch keine Rohdaten zugeordnet sind. Über der Tabelle befindet sich ein globales Suchfeld, mit dem die ganze Tabelle durchsucht werden kann.



The screenshot shows the 'View Plates With No Associated Results' window. A search bar at the top contains the text '19Z' and is labeled 'Suche'. Below the search bar is a table with the following data:

Run ID	Test Size	When Added	User	Product Number	Lot	Kit Name	KSI	Sample ID1	Sample ID2	Full Name	Date of Birth
PT4	96	13 May 2020	admin	728220	950FEHM06	HistoType Rainbow	1017	19Z-025	WOFAM		
PT5	96	13 May 2020	admin	728220	950FEHM06	HistoType Rainbow	1017	19Z0030	PAR		
PT6	96	13 May 2020	admin	728220	950FEHM06	HistoType Rainbow	1017	19Z0744			

Doppelklicken auf den zu interpretierenden Test öffnet das Fenster mit den Ergebnissen (results summary window) . **Import File** auswählen und dann die Excel Datei mit dem korrekten PT RUN ID Präfix (z.B. PT99.xls) auswählen, die vom QuantStudio™ 6 Flex System exportiert wurde.

Das initiale Laden der Kit File Daten dauert ca. 45 Sekunden, wenn er nicht schon geöffnet wurde. In der unteren linken Ecke erscheint ein Fortschrittsbalken. Danach werden die Ergebnisse zur Durchsicht angezeigt.

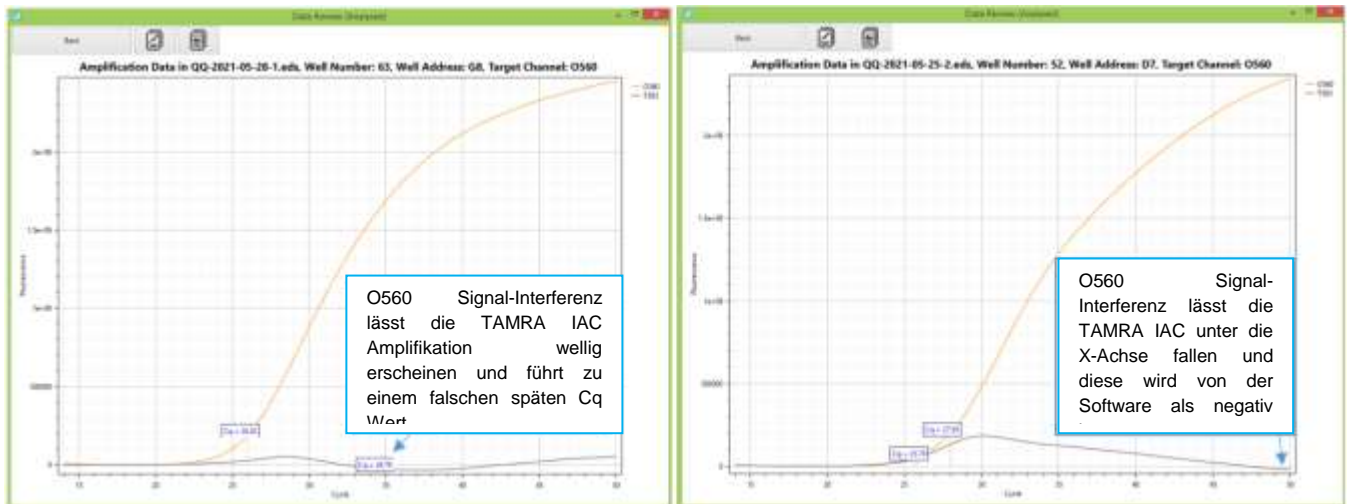
Eine Negativkontrolle (NTC) dient als Kontaminationskontrolle. Wenn DNA oder kontaminierende Amplifikate unbeabsichtigt in die NTC Reaktion gelangt sind, führt dies zu einem positiven Signal. Liegt der Cq unter 36 wird dies von der PlexTyper® Software als mögliche Kontamination erkannt und ein Warnhinweis erstellt. Amplifikationssignale mit einem höheren Cq als 36 in der NTC werden als PCR Artefakte angesehen und nicht berücksichtigt. Wird eine PCR Kontamination vermutet, ist es empfehlenswert den PCR-Laborplatz von DNA zu dekontaminieren und die Reagenzien auszutauschen.

Die aus der cyclerspezifischen Software ermittelten Rohdaten werden in die PlexTyper® Software importiert. Die PlexTyper® Software ermittelt anhand der Cq-Werte, RFUs (Relative Fluorescence Units), Quality Scores und dem Kurvenverlauf das molekulargenetische HLA-Muster der eingesetzten Proben (detaillierte Informationen, siehe PlexTyper®-Gebrauchsanweisung). Positive Reaktionen werden anhand der Cq Ratio zwischen dem Cq der internen Amplifikationskontrolle (IAC) und dem Cq der HLA-Allel spezifischen Reaktion bestimmt (Ausnahme s.u.).

Zur besonderen Berücksichtigung für die Analyse der HISTO TYPE Rainbow QS6 Ergebnisse:

In diesen Kits kann eine starkes allel-spezifisches O560 Signal das Erscheinungsbild der TAMRA IAC Amplifikation beeinflussen, da die beiden Emissions-Wellenlängen dann interferieren können. Dies kann zu sporadischen Ausfällen der IAC führen – entweder aufgrund eines falschen späten Cq Werts oder aufgrund eines Reaktionsausfalls, weil die Fluoreszenz im letzten Zyklus negativ ist. Die Abbildungen unten illustrieren das mögliche Erscheinungsbild, wenn das O560 Signal stark ist.

Wenn die IAC aufgrund starker O560 Signale negativ zu sein scheint oder zu spät kommt, kann das dazu führen, dass kein Ergebnis für den betroffenen HLA Genort gefunden wird. Um dieses Problem automatisch zu korrigieren, wurden die Schwellenwerte für die Reaktionen, bei denen das Phänomen beobachtet wurde, bezüglich der IAC modifiziert (Reaktionen 7, 20, 43, 52, 63, 84 & 85), so dass automatisch der korrekte Genotyp generiert wird. Die Software generiert eine Nachricht, um den Anwender darüber zu informieren.



Das Problem kann immer noch in weiteren Reaktionen auftauchen oder es kann passieren, dass eine suboptimale Form der Amplifikationskurve für andere Fluorophore dazu führt, dass von der PlexTyper® Software kein Ergebnis automatisch generiert wird. Die generelle Vorgehensweise bei Ausfällen in der automatischen Erstellung von Ergebnissen wird in der Gebrauchsinformation für die PlexTyper® Software beschrieben (siehe Kapitel: Vorgehen, wenn kein Ergebnis für einen HLA Genort angegeben wird).

7. WARN- UND ENTSORGUNGSHINWEISE

HISTO TYPE Rainbow QS6 ist für die **In-vitro-Diagnostik konzipiert**. Das Kit sollte nur von speziell ausgebildetem, qualifiziertem Personal verwendet werden. Alle Arbeiten sollten unter Berücksichtigung der guten Laborpraxis durchgeführt werden.

Sämtliche für den Test verwendete Materialien biologischen Ursprungs, die zur Gewinnung von DNA verwendet werden (z.B. Blut) sollten als potentiell infektiös betrachtet werden. Daher werden geeignete Sicherheitsvorkehrungen beim Umgang mit biologischem Material gemäß den Standards der guten Laborpraxis empfohlen.

Biologische Materialien müssen vor der Entsorgung inaktiviert werden (z.B. durch Autoklavieren), Einwegmaterialien sind nach Gebrauch zu autoklavieren oder zu verbrennen.

Verschüttetes, potentiell infektiöses Material sollte unverzüglich mit einem saugfähigen Papiertuch entfernt werden und der kontaminierte Bereich mit einem geeigneten Desinfektionsmittel oder 70%igem Ethanol desinfiziert werden. Material, das für die Entfernung von Verschüttetem benutzt wurde, muss vor der Entsorgung inaktiviert werden (z.B. durch Autoklavieren).

Die Entsorgung aller Proben, ungebrauchter Reagenzien und Abfälle sollte entsprechend der Gesetzgebung des jeweiligen Landes und der lokalen Behörden erfolgen.

Mikrobielle Kontamination der Reagenzien bei der Entnahme von Aliquots sollte vermieden werden. Der Gebrauch von sterilen Einmalpipetten und Pipettenspitzen wird empfohlen. Keine Reagenzien mit Trübung oder Anzeichen für mikrobielle Kontamination verwenden!

Für den Plex Mix gilt folgende Gefahrstoffkennzeichnung:



Symbol: Warnung

Gefahrenhinweise

H317 Kann allergische Hautreaktionen verursachen.

Sicherheitshinweise

P101 Ist ärztlicher Rat erforderlich, Verpackung oder Kennzeichnungsetikett bereithalten.

P102 Darf nicht in die Hände von Kindern gelangen.

P103 Lesen Sie sämtliche Anweisungen aufmerksam und befolgen Sie diese.

P302+P352 BEI BERÜHRUNG MIT DER HAUT: Mit viel Wasser waschen.

P280 Schutzhandschuhe/Schutzkleidung/Augenschutz/Gesichtsschutz/Gehörschutz tragen.

P333+P313 Bei Hautreizung oder -ausschlag: Ärztlichen Rat einholen/ärztliche Hilfe hinzuziehen.

P501 Inhalt/Behälter gemäß lokalen/nationalen Vorschriften der Entsorgung zuführen.

Ein Sicherheitsdatenblatt für den Plex Mix kann unter www.bag-diagnostics.com heruntergeladen werden. Weitere Sicherheitsdatenblätter gemäß Artikel 31 der REACH-Verordnung (EG) Nr. 1907/2006 sowie der Verordnung EG Nr. 1272/2008 für weitere Kitkomponenten sind nicht erforderlich.

8. KITSPEZIFIKATIONEN

Die Kombination der Primer und Sonden ermöglicht eine Bestimmung der humanen HLA Klasse I und II Allele entsprechend der lot-spezifischen Angaben (niedrige bis mittlere Auflösung, Erfassung aller Allele, mit Ausnahmen einzelner seltener Allele). Die Richtigkeit und Reproduzierbarkeit der Reaktivität des Test Kits wird für jede Lot anhand von Kontrollproben mit bekannten HLA-Allelen überprüft. Das Kit bestimmt die HLA-Loci A, B, C, DRB1, DRB3, DRB4, DRB5, DQA1, DQB1, DPA1 und DPB1.

8.1 LEISTUNGSMERKMALE

8.1.1 Diagnostische Sensitivität und Spezifität

116 für die relevanten HLA Genorte vortypisierte DNA Proben oder internationale Referenzelllinien wurden mit dem HISTO TYPE Rainbow QS6 getestet, um die korrekte Reaktivität zu zeigen. Die Übereinstimmung mit den Vorergebnissen lag bei 100% für alle Genorte.

Genort	Anzahl Proben mit Vortypisierung für den Genort	übereinstimmend	% Übereinstimmung
A	116	116	100%
B	116	116	100%
C	116	116	100%
DRB1	115	115	100%
DRB3	113	113	100%
DRB4	113	113	100%
DRB5	113	113	100%
DQA1	114	114	100%
DQB1	114	114	100%
DPA1	113	113	100%
DPB1	114	114	100%

8.1.2 Analytische Sensitivität und Messbereich

Validierungstests haben gezeigt, dass Abweichungen der DNA Mengen von 8 ng bis 30 ng pro Reaktion keinen signifikanten Einfluss auf den spezifischen Nachweis der HLA Allele haben.

8.1.3 Analytische Spezifität und Kreuzreaktivität

Acht Substanzen, die mit dem Test interferieren könnten, wurden getestet und für die folgenden Konzentrationen konnte kein negativer Effekt beobachtet werden.

Substanz	Maximale nicht inhibierende Konzentration
Protein (BSA)	0,2 mg/ml
TE (Tris/EDTA, pH 8,0)	7 mM Tris, 0,7 mM EDTA
NaCl	20 mM
Ethanol	1%
Hämoglobin	0,01 mg/ml
Natriumcitrat	7 mM
DNA Extraktionspuffer 1 (Qiagen QIAamp DNA Blood Kits)	1%
DNA Extraktionspuffer 2 (Qiagen QIAamp DNA Blood Kits)	2%

9. GRENZEN DER METHODE

Bei der DNA Isolation sollte darauf geachtet werden, dass das RT-PCR Verfahren sehr empfindlich auf Kreuz-Kontaminationen reagieren kann. Kontaminationen der Kit-Reagenzien und anderer Labormaterialien mit Amplikons oder DNA sollten sorgfältig vermieden werden.

Die Durchführung einer Negativkontrolle ohne DNA in Kavität H12 wird dringend empfohlen. In der Negativkontrolle mit Aqua dest. darf kein Fluoreszenzsignal unterhalb dem Cq von 36 nachgewiesen werden. Im Fall einer Signalentwicklung in der Negativkontrolle ist ggf. der PCR-Laborplatz von DNA zu dekontaminieren und gegebenenfalls die Reagenzien auszutauschen.

Alle Geräte (z.B. Pipetten, Real-Time Cycler) müssen entsprechend der Herstellervorgaben kalibriert werden.

10. INTERNE QUALITÄTSKONTROLLE

Interne Qualitätskontrollen für neue Lots können mit einer Kombination von DNA-Proben mit bekanntem HLA-Typ durchgeführt werden. Eine interne Kontrolle zur Überprüfung der erfolgreichen Amplifikation ist in den getrockneten Oligomixen enthalten.

Die Mitführung von Negativkontrollen (Kavität H12) zum Nachweis möglicher Kontaminationen wird empfohlen. Bereiten Sie zu diesem Zweck einen Test ohne DNA (NTC) vor, siehe Kapitel 6.4.

11. TROUBLESHOOTING

Das entsprechende Troubleshooting für die Interpretation der Ergebnisse entnehmen Sie bitte der Gebrauchsinformation für die PlexTyper® Software.

Fehler	mögliche Ursache	mögliche Lösung
TAMRA-Signal über die gesamte Platte schwach oder nicht vorhanden	Vorhandensein eines Inhibitors in der PCR-Reaktion.	Andere Isolationsmethode oder Probe verwenden.
	Unzureichende DNA im Reaktionsansatz.	Test mit korrekter DNA-Menge wiederholen.
	Falsche Amplifikationsparameter.	PCR Programm prüfen.
	Verunreinigte oder degradierte DNA.	Konzentration/Qualität der DNA überprüfen. DNA auf einem Gel überprüfen. DNA-Isolierung wiederholen.
	Fluoreszenzsonden bzw. Primer degradiert.	Lichtexposition sowie häufiges Einfrieren/Auftauen vermeiden. Lagerungsbedingungen beachten.
Schlechtes oder kein TAMRA-Signal in einzelnen Kavitäten	Bläschen im Reaktionsansatz / Restflüssigkeit an der Innenwand.	Vorsichtiges Pipettieren. Abzentrifugieren der PCR Platte.
	Anwenderfehler.	Sicherstellen, dass alle Kavitäten das notwendige Volumen enthalten.
	Verdunstung der Reagenzien durch falsches Verschließen der PCR-Gefäße.	Stellen Sie sicher, dass die PCR-Gefäße ordnungsgemäß verschlossen sind. Vorsicht bei Klebefolien im Randbereich.
	Starkes O560 Signal unterdrückt das TAMRA Signal und kann zu falsch negativen allel-spezifischen Ergebnissen führen.	Datenansicht in PlexTyper® nutzen, um die Ergebnisse zu korrigieren.
Signal in der Negativkontrolle	Kontamination mit DNA oder Amplifikat in der Negativkontrolle.	Wiederholen Sie den Test. Dekontaminieren Sie den Arbeitsplatz.
	Amplifikation aufgrund von PCR-Artefakten.	Nach dem Import in PlexTyper® überprüfen, ob die Signale unter dem Schwellenwert liegen oder die Daten doch korrekt sind (siehe Gebrauchsinformation PlexTyper®).







12. VERWENDETE MARKENNAMEN

QuantStudio™ 6 Flex System ist ein Markenname der Firma Applied Biosystem (Thermo Fisher Scientific)

TaqMan® ist ein Markenname der Firma Roche Molecular Systems Inc.

® Cal Fluor & Quasar Dyes sind registrierte Markennamen der Firma LGC Biosearch Technologies

13. ERKLÄRUNG DER SYMBOLE AUF DEN ETIKETTEN

	Ausreichend für n Tests
	Lagertemperatur / Unterer Temperaturgrenzwert
	Gebrauchsinformation beachten
	Hersteller
	Verwendbar bis
CONT	Inhalt, enthält
eIFU	Elektronische Gebrauchsinformation
HLA TYPING	Zweckbestimmung: HLA-Typisierung
IVD	In-vitro-Diagnostikum
LOT	Lot-Nr.
PCRFOIL	PCR-Folien
PCRPLATE	PCR-Platten
PLEX MIX	Plex Mix: Mastermix, enthält dNTPs, Taq Polymerase, Reaktionspuffer
REACTIONMIX	Reaktionsmixe
REF	Bestell-Nr.
RTU	Gebrauchsfertig
	Warnung (siehe Kapitel 7)

14. LITERATUR

1. Mack, S.J. et al., 2013. Tissue Antigens 81, 194–203
2. Beutler, E. et al., 1990. BioTechniques 9:166

Weitere Informationen finden Sie auf unserer Website www.bag-diagnostics.com oder kontaktieren Sie uns direkt über info@bag-diagnostics.com