

CONGEN

SureCycle®

Art. No. F4001
260 rxn

User Manual **System Verification**



June 2022

 **Inhalt**

1.	Allgemeines	4
1.1	Verwendungszweck	4
1.2	Beschreibung	4
1.3	Kit-Inhalt und Lagerung	5
1.4	Zusätzlich benötigte Geräte und Materialien	5
1.5	Geräteeinstellungen	5
1.6	Detektionskanaleinstellungen	6
2	Protokoll	7
2.1	Empfohlenes Pipettierschema zur System-Verifizierung	7
2.2	Herstellen des Master-Mix	8
2.3	Herstellen des real-time PCR-Mix	8
3	Auswertung der Ergebnisse	8
3.1.1	Denaturierungs-System (VIC-Kanal)	8
3.1.2	Annealing-System (FAM-Kanal)	10
3.2	SureCycle® Profil 2 Annealing	11
3.2.1	Annealing-System (FAM-Kanal)	11
3.2.2	Denaturierungs-System (VIC-Kanal)	13
4	Weitere Informationen	13
4.1	Weitere Dokumente und Hilfsmittel	13
4.2	Technischer Support	13
4.3	Symbolerklärungen und Hinweise	13



Content

1	General Information	14
1.1	Intended Use.....	14
1.2	Description	14
1.3	Kit components and storage	15
1.4	Additionally required equipment and materials	15
1.5	Setup.....	15
2	Protocol	17
2.1	Recommended pipetting scheme for system verification.....	17
2.2	Preparation of the master-mix	18
2.3	Preparation of the real-time PCR mix.....	18
3	Interpretation of results	18
3.1	SureCycle® profile 1 Denaturation	18
3.1.1	Denaturation system (VIC channel).....	18
3.1.2	Annealing system (FAM-channel)	20
3.2	SureCycle® Profile 2 Annealing.....	21
3.2.1	Annealing system (FAM-channel)	21
3.2.2	Denaturation system (VIC-channel).....	23
4	Further Information	23
4.1	Product Information	23
4.2	Technical Support	23
4.3	Explanation of Symbols	23

1. Allgemeines

1.1 Verwendungszweck

SureCycle® eignet sich zur Routineüberprüfung der real-time PCR in allen Laboratorien. Besonders Laboratorien, die eine ständige Kontrolle ihrer Prüfmittel benötigen (ISO 15189 und 9001, GMP und GLP) verfügen mit SureCycle® über ein zuverlässiges und schnelles Prüfverfahren. Das Kit ist ausgelegt für die Überprüfung der Eignung des gewählten Plastikmaterials und insbesondere zur Überprüfung der korrekten Temperatursteuerung von Thermocyclern.

1.2 Beschreibung

Die real-time Polymerase Ketten Reaktion (PCR) ist ein etabliertes Verfahren zum empfindlichen und spezifischen Nachweis von DNA-Abschnitten. Das Anwendungsgebiet reicht von der klinischen Infektionsdiagnostik über den Nachweis von Pathogenen in Lebensmitteln bis hin zur forensischen Analytik. Jede PCR-Reaktion ist im Wesentlichen über die Primer Sequenz und ein PCR-Protokoll mit spezifischen Temperatur- und Zeitintervallen definiert. Der Nachweis ist daher abhängig von der korrekten Temperatursteuerung des verwendeten Thermocyclers. Zur Vermeidung von falsch positiven oder von falsch negativen Ergebnissen ist eine Kontrolle der korrekten Temperatursteuerung der verwendeten Geräte unerlässlich.

Beim SureCycle®-System handelt es sich um eine thermosensitive Duplex real-time PCR. Die Thermosensitivität des Verfahrens wird über die Instabilisierung der Primerbindungen erreicht. Die Bindung der Primer an den komplementären Strang wird destabilisiert und die Annealing- und Denaturierungsreaktion somit temperatursensitiv. Ein solches System reagiert sehr empfindlich auf das sogenannte 'overshooting' von Thermocyclern. Der Test ist ebenso sensitiv gegenüber einer unzureichenden Denaturierung der doppelsträngigen DNA (dsDNA), verursacht durch eine zu niedrige Denaturierungstemperatur ('undershooting'). Beides, 'overshooting' bei der Annealingtemperatur und 'undershooting' bei der Denaturierungstemperatur reduzieren die Effizienz der PCR.

Zur Überprüfung der korrekten Temperatur während der Annealing- und Denaturierungsreaktion, werden zwei Thermalprofile verwendet: SureCycle® Profil 1 Denaturation und SureCycle® Profil 2 Annealing.

Mit dem Profil 1 wird die optimale Denaturierungstemperatur programmiert, sowie eine suboptimale Annealing-Temperatur. In diesem Fall werden ein positives Ergebnis im VIC-Kanal und ein negatives Ergebnis im FAM-Kanal erwartet. In dem Profil 2 wird nun umgekehrt die optimale Annealing-Temperatur überprüft, sowie eine suboptimale Denaturierungs-Temperatur. Dabei werden ein positives Ergebnis im FAM-Kanal und ein negatives Ergebnis im VIC-Kanal erwartet.

Das Verfahren kann mit allen gängigen real-time PCR-Geräten, die mindestens die zwei Reporterfarbstoffe FAM und VIC/HEX gleichzeitig detektieren können, verwendet werden. Die technische Gerätevalidierung erfolgte am Roche LightCycler® 480 II, Roche cobas® z 480 Analyzer, Qiagen Rotor-Gene Q, Applied Biosystems 7500, Bio-Rad CFX96, Bio Molecular Systems MIC, LTF MyGo Pro, Agilent AriaDx sowie am Agilent Mx3005P.

1.3 Kit-Inhalt und Lagerung

Kit Code	Reagenz	Menge	Deckelfarbe
1	Reaction Mix	4 x 1400 µl	Gelb
2	Taq Polymerase	1 x 200 µl	Dunkelrot

Die Reagenzien sind lichtgeschützt bei –20°C zu lagern. Die Taq Polymerase kann bei mehrfacher Verwendung am selben Tag bei +2 bis +8°C gelagert werden.

Hinweis: Die Taq Polymerase kann in gefrorenem oder nicht gefrorenem Zustand vorliegen. Dies hat keinen Einfluss auf die Qualität der Taq Polymerase oder die Performance der real-time PCR.

1.4 Zusätzlich benötigte Geräte und Materialien

- Real-time PCR-Gerät mit zwei Detektionskanälen (510 nm und 580 nm)
- Real-time PCR-Verbrauchsmaterialien (Platten, Gefäße, Folien, Deckel)
- Pipetten, Pipettenspitzen mit Filtern
- Einmalhandschuhe, puderfrei
- Vortexmischer
- Mikrozentrifuge mit Rotor für Reaktionsgefäße

1.5 Geräteeinstellungen

	SureCycle® Profil 1 Denaturierung	SureCycle® Profil 2 Annealing
Initial Denaturation (HOLD)	1 min, 95°C	1 min, 95°C
Cycles	45	45
Denaturation	15 sec, 95°C	15 sec, 92°C
Annealing/Extension	30 sec, 63°C	30 sec, 60°C
Cooling	10 sec, 40 °C	10 sec, 40 °C
Temperature Transition Rate/ Ramp Rate	Maximum	Maximum

1.6 Detektionskanaleinstellungen

Real-time PCR-Gerät	Detektionskanal	Quencher	Bemerkung
Agilent Mx3005P	FAM	+	-
	HEX	+	
Agilent AriaDx	FAM	+	-
	HEX	+	
Applied Biosystems 7500	FAM	None	Stellen Sie den passiven Referenzfarbstoff ROX auf none.
	VIC	None	
Bio-Rad CFX96	FAM	+	-
	VIC / HEX	+	
R-Biopharm RIDA®CYCLER	green	+	-
	yellow	+	
LTF MyGo Pro	FAM	+	-
	VIC	+	
Qiagen Rotor-Gene Q	green	+	-
	yellow	+	
Roche LightCycler® 2.0	530	None	Das SureCC Color Compensation Kit II (Art. Nr. F4010) wird benötigt. Stellen Sie die Seek Temperature auf 58°C.
	560	None	
Roche LightCycler® 480 II	465-510	+	Das SureCC Color Compensation Kit I (Art. Nr. F4009) wird benötigt.
	533-580	+	
Roche cobas® z 480 Analyzer	465-510	+	Das SureCC Color Compensation Kit I (Art. Nr. F4009) wird benötigt.
	540-580	+	

2 Protokoll

2.1 Empfohlenes Pipettierschema zur System-Verifizierung

Blockcyler:

Zur Überprüfung des real-time PCR-Gerätes wird empfohlen 4 x 4 wells der Eckpositionen (rot markiert), sowie 4 wells in der Mitte der Platte (rot markiert) je SureCycle® Profil zu belegen (siehe Abbildung 1).

	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
A												
B												
C												
D												
E												
F												
G												
H												

Abbildung 1: Pipettierschema für Blockcyler im 96-well Format

Rotorcyler:

Es wird empfohlen 20 Reaktionen je SureCycle® Profil zu pipettieren. Davon werden 5 Reaktionen als Referenzreaktionen (Position 1-5, rot markiert) verwendet.

Als Beispiel wird im Folgenden der Rotor-Gene Q (72-well disc, Qiagen) dargestellt. Die Reaktionsverteilung für den RIDA®CYCLER kann entsprechend der 48-Reaktionen Belegung angepasst werden.



Abbildung 2: Pipettierschema für Rotorcyler am Beispiel der 72-well disc, Rotor-Gene Q (Qiagen)

2.2 Herstellen des Master-Mix

Die Gesamtzahl der für die PCR benötigten Reaktionen, ist entsprechend der empfohlenen Plattenbelegung für 20 Reaktionen je SureCycle® Profil zu berechnen (siehe 2.1.).

Des Weiteren wird empfohlen den Mix mit 10 % zusätzlichem Volumen anzusetzen, um einen Pipettierverlust auszugleichen. Vor der Benutzung die Reagenzien auftauen, mischen und zentrifugieren.

Beispiel für die Berechnung und Herstellung von 20 Reaktionen:

Komponenten des Master-Mix	Menge pro Reaktion	20 Reaktionen (zusätzlich 10 %)
Reaction Mix	19,3 µl	424,6 µl
Taq Polymerase	0,7 µl	15,4 µl
Gesamtvolumen	20 µl	440 µl

Master-Mix mischen und anschließend kurz zentrifugieren.

2.3 Herstellen des real-time PCR-Mix

- Pipettieren von 20 µl des Master-Mix in das jeweilige Reaktionsgefäß. Verschließen der Gefäße.
- Kurzes Zentrifugieren der Reaktionsgefäße mit wenigen Umdrehungen pro Minute.
- Reaktionsgefäße in das real-time PCR Gerät einsetzen und entsprechend der Geräteeinstellungen starten.

3 Auswertung der Ergebnisse

Die Auswertung der Ergebnisse wird mit der Analyse Software der jeweiligen real-time PCR-Geräte nach den Angaben des Herstellers durchgeführt.

Eine Reaktion wird als **positiv** bewertet, wenn eine Amplifikation im Kanal stattgefunden hat.

Eine Reaktion wird als **negativ** bewertet, wenn keine Amplifikation im Kanal stattgefunden hat.

3.1 SureCycle® Profil 1 Denaturierung

3.1.1 Denaturierungs-System (VIC-Kanal)

Das SureCycle® Profil 1 Denaturierung erfolgt mit der optimalen Denaturierungstemperatur von 95°C und der suboptimalen Annealing/Extension-Temperatur von 63°C. In diesem Fall werden für das Denaturierungs-System (VIC-Kanal) positive Ergebnisse erwartet. Im FAM-Kanal überprüft das System das korrekte Annealing/Extension. Da es sich um die suboptimale Temperatureinstellung handelt, sollte keine Amplifikation stattfinden und dementsprechend negative Ergebnisse erhalten werden.

Blockcycler

Als Soll-Wert wird der Mittelwert der Referenzreaktionen (Mittelwert Cp D6/D7/E6/E7, rot markiert) berechnet. Der Sollbereich der Kontrollreaktionen beträgt ± 2 Cp der Referenzreaktionen.

Befinden sich die Cp-Werte aller Kontrollreaktionen innerhalb dieses Soll-Bereiches, gilt die Verifizierung des real-time PCR-Gerätes als bestanden.

Befinden sich ein oder mehrere Cp-Werte aller anderen Kontrollreaktionen außerhalb dieses Soll-Bereiches, ist die Verifizierung nicht bestanden.

Ergibt sich eine Abweichung des Cp-Wertes einer Kontrollreaktion von dem Soll-Bereich, sollte eine vollständige Überprüfung aller Wells erfolgen.

	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
A	26,8	26,6									26,8	26,4
B	26,8	26,8									26,9	26,7
C												
D						26,9	27,0					
E						27,0	27,0					
F												
G	26,7	26,8									26,8	26,7
H	26,6	26,8									26,6	26,7

Abbildung 3: Beispielauswertung SureCycle® Profil 1 Denaturierung, VIC-Kanal

Mittelwert D6/D7/E6/E7: **27,0**

Soll-Bereich ± 2 Cp: **25,0 – 29,0**

Rotorcycler

Als Soll-Wert wird der Mittelwert der Referenzreaktionen (Mittelwert Cp Position 1-5, rot markiert) berechnet. Der Sollbereich der Kontrollreaktionen beträgt ± 2 Cp der Referenzreaktionen.

Befinden sich die Cp-Werte aller anderen Kontrollreaktionen innerhalb dieses Soll-Bereiches, gilt die Verifizierung des real-time PCR-Gerätes als bestanden.

Ergibt sich eine Abweichung des Cp-Wertes einer oder mehrerer Kontrollreaktion von dem Soll-Bereich, ist die Verifizierung nicht bestanden.

Als Beispiel wird im Folgenden der Rotor-Gene Q (72-well disc, Qiagen) dargestellt. Die Reaktionsverteilung für den RIDA®CYCLER kann entsprechend der 48-Reaktionen Belegung angepasst werden.

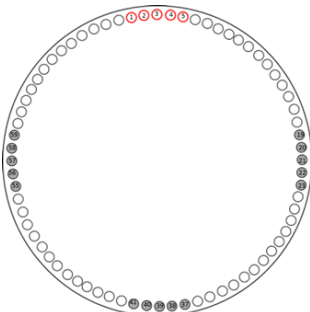


Abbildung 4: Beispielauswertung SureCycle® Profil 1 Denaturierung, VIC-Kanal

Mittelwert Pos. 1-5: **27,0**

Soll-Bereich ± 2 Cp: **25,0 – 29,0**

Tabelle 1: Interpretation der Ergebnisse des SureCycle® Profil 1 Denaturierung (VIC-Kanal)

VIC-Kanal Denaturierungs-System		Ergebnis	Konsequenz für weitere Analysen
Referenz-reaktion	Kontroll-reaktion		
positiv	Cp innerhalb Soll-Bereich	korrekt	Real-time PCR Gerät zeigt keine Temperaturfehler
positiv	Cp außerhalb Soll-Bereich	inkorrekt	Denaturierungstemperatur zu niedrig → potenziell falsche PCR-Ergebnisse
negativ	Cp; kein Soll-Bereich	inkorrekt	Denaturierungstemperatur zu niedrig → potenziell falsche PCR-Ergebnisse

3.1.2 Annealing-System (FAM-Kanal)

Für die Auswertung sollten nur negative Ergebnisse vorliegen.

Sind alle Reaktionen negativ, gilt die Verifizierung des real-time PCR-Gerätes als bestanden.

Liegen positive Cp-Werte für die Kontroll- oder Referenzreaktionen vor, müssen diese Ergebnisse anhand Tabelle 2 genauer bewertet werden.

Tabelle 2: Interpretation der Ergebnisse des SureCycle® Profil 1 Denaturierung (FAM-Kanal)

FAM-Kanal Annealing-System		Ergebnis	Konsequenz für weitere Analysen
Referenz-reaktion	Kontroll-reaktion		
negativ	negativ	korrekt	Real-time PCR-Gerät zeigt keine Temperaturfehler
positiv	negativ	inkorrekt	Annealingtemperatur zu niedrig → potenziell falsche PCR-Ergebnisse
positiv	positiv	inkorrekt	Annealingtemperatur zu niedrig → potenziell falsche PCR-Ergebnisse

3.2 SureCycle® Profil 2 Annealing

3.2.1 Annealing-System (FAM-Kanal)

Das SureCycle® Profil 2 Annealing erfolgt mit der suboptimalen Denaturierungstemperatur von 92°C und der optimalen Annealing/Extension-Temperatur von 60°C. In diesem Fall werden im Denaturierungs-System (VIC-Kanal) negative Ergebnisse erwartet. Im FAM-Kanal überprüft das System das korrekte Annealing/Extension. Da es sich um die optimale Temperatureinstellung handelt, sollte eine Amplifikation stattfinden und dementsprechend positive Ergebnisse erhalten werden.

Blockcycler

Als Soll-Wert wird der Mittelwert der Referenzreaktionen (Mittelwert Cp D6/D7/E6/E7, rot markiert) berechnet. Der Sollbereich der Kontrollreaktionen beträgt **±2 Cp** der Referenzreaktionen.

Befinden sich die Cp-Werte aller Kontrollreaktionen innerhalb dieses Soll-Bereiches, gilt die Verifizierung des real-time PCR-Gerätes als bestanden.

Befinden sich ein oder mehrere Cp-Werte aller anderen Kontrollreaktionen außerhalb dieses Soll-Bereiches, ist die Verifizierung nicht bestanden.

Ergibt sich eine Abweichung des Cp-Wertes einer Kontrollreaktion von dem Soll-Bereich, sollte eine vollständige Überprüfung aller wells erfolgen.

	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
A	26,8	26,6									26,8	26,4
B	26,8	26,8									26,9	26,7
C												
D						26,9	27,0					
E						27,0	27,0					
F												
G	26,7	26,8									26,8	26,7
H	26,6	26,8									26,6	26,7

Abbildung 5: Beispielauswertung SureCycle® Profil 2 Annealing, FAM-Kanal

Mittelwert D6/D7/E6/E7: **27,0**

Soll-Bereich **±2 Cp: 25,0 – 29,0**

Rotorcyclers

Als Soll-Wert wird der Mittelwert der Referenzreaktionen (Mittelwert Cp Positionen 1-5, rot markiert) berechnet. Der Sollbereich beträgt ± 2 Cp der Referenzreaktionen.

Befinden sich die Cp-Werte aller Kontrollreaktionen innerhalb dieses Soll-Bereiches, gilt die Verifizierung des real-time PCR-Gerätes als bestanden.

Ergibt sich eine Abweichung des Cp-Wertes einer oder mehrere Kontrollreaktion von dem Soll-Bereich, ist die Verifizierung nicht bestanden.

Als Beispiel wird im Folgenden der Rotor-Gene Q (72-well disc, Qiagen) dargestellt. Die Reaktionsverteilung für den RIDA®CYCLER kann entsprechend der 48-Reaktionen Belegung angepasst werden.

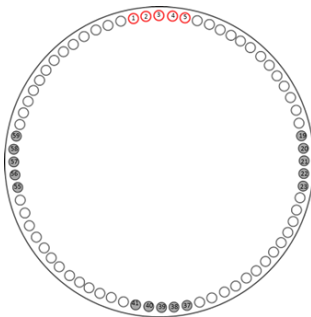


Abbildung 6: Beispielauswertung SureCycle® Profil 2 Annealing, FAM-Kanal

Mittelwert Pos. 1-5: **27,0** Soll-Bereich ± 2 Cp: **25,0 – 29,0**

Tabelle 3: Interpretation der Ergebnisse des SureCycle® Profil 2 Annealing (FAM-Kanal)

FAM-Kanal Annealing-System		Ergebnis	Konsequenz für weitere Analysen
Referenz-reaktion	Kontroll-reaktion		
positiv	Cp innerhalb Soll-Bereich	korrekt	Real-time PCR Gerät zeigt keine Temperaturfehler
positiv	Cp außerhalb Soll-Bereich	inkorrekt	Annealing-Temperatur zu hoch → potenziell falsche PCR-Ergebnisse
negativ	Cp; kein Soll-Bereich	inkorrekt	Annealing-Temperatur zu hoch → potenziell falsche PCR-Ergebnisse

3.2.2 Denaturierungs-System (VIC-Kanal)

Für die Auswertung sollten nur negative Ergebnisse vorliegen.

Sind alle Reaktionen negativ, gilt die Verifizierung des real-time PCR-Gerätes als bestanden.

Liegen positive Referenzreaktionen vor wird als Soll-Wert der Mittelwert auf dem Blockcycler D6/D7/E6/E7 bzw. dem Rotorcycler Positionen 1-5 (rot markiert) berechnet. Der Sollbereich der Kontrollreaktionen beträgt $\pm 2 C_p$ der Referenzreaktionen.

Liegen positive C_p -Werte für die Kontroll- oder Referenzreaktionen vor, müssen diese Ergebnisse anhand Tabelle 4 genauer bewertet werden.

Tabelle 4: Interpretation der Ergebnisse des SureCycle® Profil 2 Annealing (VIC-Kanal)

VIC-Kanal Denaturierungs-System		Ergebnis	Konsequenz für weitere Analysen
Referenz-reaktion	Kontroll-reaktion		
negativ	negativ	korrekt	Real-time PCR Gerät zeigt keine Temperaturfehler
positiv	negativ oder C_p außerhalb Soll-Bereich	inkorrekt	Denaturierungstemperatur zu hoch → unkritisches Verhalten, falsch positive Ergebnisse sind nicht zu erwarten
positiv	C_p innerhalb Soll-Bereich	inkorrekt	Denaturierungstemperatur zu hoch → unkritisches Verhalten, falsch positive Ergebnisse sind nicht zu erwarten

4 Weitere Informationen

4.1 Weitere Dokumente und Hilfsmittel

Detaillierte Informationen zur Einstellung bestimmter real-time PCR Geräte (Download: www.congen.de/unternehmen/download)

4.2 Technischer Support

Bei Fragen zur Durchführung wenden Sie sich bitte per E-Mail an info@congen.de.

4.3 Symbolerklärungen und Hinweise



Chargennummer



Artikelnummer



Verwendbar bis



Anzahl Tests



Lagertemperatur



Hersteller

1 General Information

1.1 Intended Use

The SureCycle®-Kit is intended to use for real-time PCR routine control in all laboratories. Especially laboratories which need a constant control concerning their testing devices (DIN EN ISO 15189 and DIN EN ISO 9001, GMP and GLP) may use the SureCycle®-Kit as a reliable and fast verification method.

The kit is designed to control compatibility of the selected plastic material and to verify the correct temperature control of the thermocycler.

1.2 Description

The real-time Polymerase chain reaction (PCR) is an established method for the specific and sensitive detection of DNA. The area of use spans the clinical infection diagnostics to the analysis of pathogens in food & feed as well as forensics. Each PCR-reaction basically is defined by the primer sequence and the PCR protocol with specific temperature and time intervals. The detection is therefore dependent to the correct temperature system of the thermocycler in use. To prevent false positive or false negative results, the control and verification of the correct temperature system is obligatory.

The SureCycle® -System is a thermosensitive duplex real-time PCR. The temperature sensitivity of the system results from the instability of the primer binding. Binding of the primer to the complementary chain is being destabilized and thereby the annealing- and denaturation reaction become temperature sensitive. Such a system is reacting very sensitively to 'overshooting' of thermocyclers. The test is equally sensitive regarding the inadequate denaturation of double-stranded DNA (dsDNA) due to a too-low denaturation temperature ('undershooting'). Both, 'overshooting' and 'undershooting' of denaturation temperature reduces the efficiency of the PCR.

To control the correct temperature during the annealing- and denaturation reactions, two thermal profiles are used: SureCycle® Profile 1 Denaturation and SureCycle® Profile 2 Annealing.

With Profile 1 an optimal denaturation temperature is programmed, as well as a suboptimal annealing temperature. In this case a positive result is to be expected for the VIC-channel and a negative result in the FAM-channel. Using Profile 2 the opposite situation is evaluated, here the optimal annealing temperature and the suboptimal denaturation temperature is performed. Therefore a positive result in case of the FAM-channel and a negative result in case of the VIC-channel is expected.

The real-time PCR assay can be performed with commonly used real-time PCR instruments, equipped for the detection of two fluorescence emissions at the channels FAM and VIC/HEX at the same time. The technical validation of instruments was performed on Roche LightCycler® 480 II, Roche cobas® z 480 Analyzer, Qiagen Rotor-Gene Q, Applied Biosystems 7500, Bio-Rad CFX96, Bio Molecular Systems MIC, LTF MyGo Pro, Agilent AriaDx and Agilent MX3005P.

1.3 Kit components and storage

Kit Code	Reagent	Amount	Lid Color
1	Reaction Mix	4 x 1400 µl	Yellow
2	Taq Polymerase	1 x 200 µl	Dark Red

Store all reagents at -20°C and protected from light. The Taq Polymerase can be stored at +2 to +8°C for multiple use on the same day.

Note: The Taq Polymerase may be in a frozen or unfrozen state. This does not affect the quality of the Taq Polymerase or the performance of the real-time PCR.

1.4 Additionally required equipment and materials

- real-time PCR instrument with two detection channels (510 nm and 580 nm)
- real-time PCR consumable (plates, tubes, capillaries, foils, caps)
- pipettes with filter tips
- powder-free disposable gloves
- Vortex mixer
- micro centrifuge with a rotor for the reaction tubes

1.5 Setup

	SureCycle® Profile 1 Denaturation	SureCycle® Profile 2 Annealing
Initial Denaturation (HOLD)	1 min, 95°C	1 min, 95°C
Cycles	45	45
Denaturation	15 sec, 95°C	15 sec, 92°C
Annealing/Extension	30 sec, 63°C	30 sec, 60°C
Cooling	10 sec, 40 °C	10 sec, 40 °C
Temperature Transition Rate/ Ramp Rate	Maximum	Maximum

Real-time PCR device	Detection channel	Quencher	Note
Agilent Mx3005P	FAM	+	-
	HEX	+	
Agilent AriaDx	FAM	+	-
	HEX	+	
Applied Biosystems 7500	FAM	None	Check the passive reference option ROX is none.
	VIC	None	
Bio-Rad CFX96	FAM	+	-
	VIC / HEX	+	
R-Biopharm RIDA®CYCLER	green	+	-
	yellow	+	
LTF MyGo Pro	FAM	+	-
	VIC	+	
Qiagen Rotor-Gene Q	green	+	-
	yellow	+	
Roche LightCycler® 2.0	530	None	The SureCC Color Compensation Kit II (Art. No. F4010) is required. Check the Seek Temperature is 58°C.
	560	None	
Roche LightCycler® 480 II	465-510	+	The SureCC Color Compensation Kit I (Art. No. F4009) is required.
	533-580	+	
Roche cobas® z 480 Analyzer	465-510	+	The SureCC Color Compensation Kit I (Art. No. F4009) is required.
	540-580	+	

2 Protocol

2.1 Recommended pipetting scheme for system verification

Blockcycler:

For verification of the real-time PCR instrument it is recommended to pipette 4 x 4 wells in the corner positions (highlighted in red) and 4 wells in the center (highlighted in red) per each SureCycle® profile (see figure 1).

	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
A	26,8	26,6									26,8	26,4
B	26,8	26,8									26,9	26,7
C												
D						26,9	27,0					
E						27,0	27,0					
F												
G	26,7	26,8									26,8	26,7
H	26,6	26,8									26,6	26,7

Figure 1: Blockcycler pipetting scheme in 96-well format

Rotorcycler:

It is recommended to pipette 20 reactions per SureCycle®. 5 reactions should be used as reference reactions (see figure 2, position 1-5, highlighted in red).

In the figure below the Rotor-Gene Q (72-well disc, Qiagen) is represented as an example. The positioning for use with a different rotor size (MIC, LightCycler® 2.0, RIDA®CYCLER) can be adjusted according to the reactions.

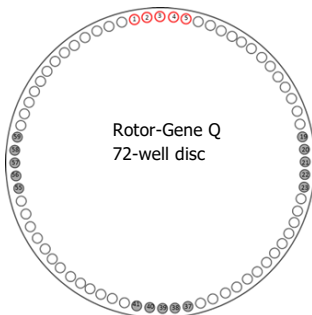


Figure 2: Rotorcycler pipetting scheme for e.g. 72-well disc, Rotor-Gene Q (Qiagen)

2.2 Preparation of the master-mix

The total number of reactions needed for the PCR should be calculated according to the recommended plate set-up with 20 reactions per SureCycle® profile (see 2.1).

It is also recommended to prepare the master-mix with 10 % additional volume in order to compensate reagent loss. Allow the reagents to thaw, mix and centrifuge before opening and use.

Example for the calculation and preparation of 20 reactions:

Components of the master-mix	Amount per reaction	20 reactions (with 10 % excess)
Reaction Mix	19.3 µl	424.6 µl
Taq Polymerase	0.7 µl	15.4 µl
Total volume	20 µl	440 µl

Mix each master-mix well and centrifuge shortly before use.

2.3 Preparation of the real-time PCR mix

- Pipette 20 µl of the master-mix into appropriate tubes/wells and close them.
- Centrifuge all tubes/plates or capillaries shortly at low speed.
- Place tubes/plates into the real-time PCR instrument and start run according to the setup.

3 Interpretation of results

The evaluation has to be made according to the usual analysis program recommended by the real-time PCR instrument manufacturer.

A reaction is evaluated as **positive**, if an amplification is shown in the respective channel.

A reaction is evaluated as **negative**, if no amplification is shown in the respective channel.

3.1 SureCycle® profile 1 Denaturation

3.1.1 Denaturation system (VIC channel)

The SureCycle® Profile 1 Denaturation takes place with an optimal denaturation temperature at 95°C and suboptimal Annealing/Extension-temperature of 63°C.

In this case positive results are to be expected for the Denaturation-System (VIC channel). The FAM-channel controls the correct Annealing/Extension. Since the temperature setting is suboptimal, no amplification should occur and hence negative results are to be expected.

Blockcycler

The target value is calculated with the mean value of the reference reactions (Mean value D6/D7/E6/E7, highlighted in red). The target range of control reactions is defined as ± 2 Cp of the reference reactions. The real-time PCR instrument passed the verification, if Cp-values of all control reactions are within the target range.

The real-time PCR instrument did not pass the verification, if one or more Cp-values of control reactions are out of the target range.

In case there is a Cp-value deviation of a control reaction from the target range, a complete inspection of all wells should be performed.

	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
A	26.8	26.6									26.8	26.4
B	26.8	26.8									26.9	26.7
C												
D						26.9	27.0					
E						27.0	27.0					
F												
G	26.7	26.8									26.8	26.7
H	26.6	26.8									26.6	26.7

Figure 3: Example calculation SureCycle® Profile 1 Denaturation, VIC-channel

Mean value D6/D7/E6/E7: **27.0** Target range ± 2 Cp: **25.0 – 29.0**

Rotorcycler

The target value is calculated with the mean value of the reference reactions (Mean value Position 1-5, highlighted in red). The target range of control reactions is defined as ± 2 Cp of the reference reactions. The real-time PCR instrument passed the verification, if Cp-values of all control reactions are within the target range.

The real-time PCR instrument did not pass the verification, if one or more Cp-values of control reactions are out of the target range.

In the figure below the Rotor-Gene Q (72-well disc, Qiagen) is represented as an example. The positioning for use with a different rotor size can be adjusted according to the reactions.

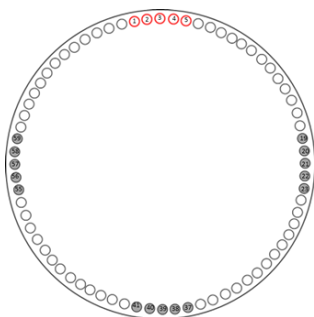


Figure 4: Example calculation SureCycle® Profile 1 Denaturation, VIC channel

Mean value Pos. 1-5: **27.0** target-range ± 2 Cp: **25.0-29.0**

Table 4: Results Interpretation of SureCycle® Profile 1 Denaturation (VIC-channel)

VIC-channel Denaturation-System		Result	Consequence for further analysis
Reference reaction	Control reaction		
positive	Cp within Target range	correct	Real-time PCR instrument temperature system works correctly
positive	Cp out of target range	incorrect	Denaturation temperature too low → potential false PCR-results
negative	Cp; no target range	incorrect	Denaturation temperature too low → potential false PCR-results

3.1.2 Annealing system (FAM-channel)

All results should be negative.

The real-time PCR instrument passed the verification, if all reactions are negative.

In case control or reference reactions show positive Cp-values, the results have to be interpreted according to table 2.

Table 5: Results Interpretation of SureCycle® Profile 1 Denaturation (FAM-channel)

FAM-channel Annealing-System		Result	Consequence for further analysis
Reference reaction	Control reaction		
negative	negative	correct	Real-time PCR instrument temperature system works correctly
positive	negative	incorrect	Annealing temperature too low → potential false PCR-results
positive	positive	incorrect	Annealing temperature too low → potential false PCR-results

3.2 SureCycle® Profile 2 Annealing

3.2.1 Annealing system (FAM-channel)

The SureCycle® Profile 2 Annealing takes place with a suboptimal denaturation temperature at 92°C and the optimal Annealing/Extension-temperature at 60°C.

In this case negative results are to be expected for the Denaturation-System (VIC-channel). The FAM-channel controls the correct Annealing/Extension. Since the temperature setting is optimal, amplification should occur and hence positive results are to be expected.

Blockcycler

The target value is calculated with the mean value of the reference reactions (Mean value D6/D7/E6/E7, highlighted in red). The target range of control reactions is defined as $\pm 2 \text{ Cp}$ of the reference reactions.

The real-time PCR instrument passed the verification, if Cp-values of all control reactions are within the target range.

The real-time PCR instrument did not pass the verification, if one or more Cp-values of control reactions are out of the target range.

In case there is a Cp-value deviation of a control reaction from the target range, a complete inspection of all wells should be performed.

	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
A	26.8	26.6									26.8	26.4
B	26.8	26.8									26.9	26.7
C												
D						26.9	27.0					
E						27.0	27.0					
F												
G	26.7	26.8									26.8	26.7
H	26.6	26.8									26.6	26.7

Figure 5: Example calculation SureCycle® Profile 2 Annealing, FAM-channel

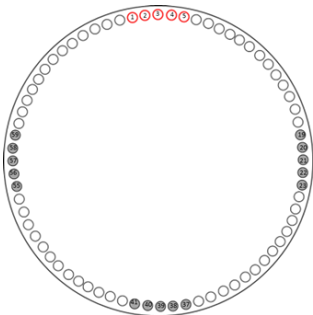
Mean value D6/D7/E6/E7: **27.0** Target-range $\pm 2 \text{ Cp}$: **25.0-29.0**

Rotorcycler

The target value is calculated with the mean value of the reference reaction (Mean value Position 1-5, highlighted in red). The target range of control reactions is defined as $\pm 2 C_p$ of the reference reactions. The real-time PCR instrument passed the verification, if C_p -values of all control reactions are within the target range.

The real-time PCR instrument did not pass the verification, if one or more C_p -values of control reactions are out of the target range.

In the figure below the Rotor-Gene Q (72-well disc, Qiagen) is represented as an example. The positioning for use with a different rotor size can be adjusted according to the reactions.



**Figure 6: Example calculation SureCycle® Profile 2
Annealing, FAM-channel**

Mean value Pos. 1-5: **27.0** target-range $\pm 2 C_p$: **25.0-29.0**

Table 6: Result Interpretation of SureCycle® Profile 2 Annealing (FAM-channel)

FAM-channel Annealing-System			
Reference reaction	Control reaction	Result	Consequence for further analysis
positive	C_p within target range	correct	Real-time PCR instrument temperature system works correctly
positive	C_p out of target range	incorrect	Anneling temperature too low → potential false PCR-results
negative	C_p ; no target range	incorrect	Anneling temperature too low → potential false PCR-results

3.2.2 Denaturation system (VIC-channel)

All results should be negative.

The real-time instrument passed the verification, if all reactions are negative.

In case of positive reference reactions the target value is calculated with the mean value of the reference reactions on a Blockcyler D6/D7/E6/E7 and positions 1-5 on a Rotorcyler respectively (highlighted in red).

The target range of control reactions is defined as $\pm 2 C_p$ of the reference reactions.

In case control or reference reactions show positive C_p -values, the results have to be interpreted according to table 4.

Table 4: Result Interpretation of SureCycle® Profile 2 Annealing (VIC-channel)

FAM-channel Denaturation-System		Result	Consequence for further analysis
Reference reaction	Control reaction		
negative	negative	correct	Real-time PCR instrument temperature system works correctly
positive	negative or C_p out of target range	incorrect	Denaturation temperature too high → uncritical, false PCR-results are not to be expected
positive	C_p within target range	incorrect	Denaturation temperature too high → uncritical, false PCR-results are not to be expected

4 Further Information

4.1 Product Information

Detailed information about setup of several real-time PCR devices

(Download: www.congen.de/en/company/downloads)

4.2 Technical Support

For further questions please send an e-mail to info@congen.de.

4.3 Explanation of Symbols



Lot number



Article number



Expiry date



Number of Tests



Storage temperature



Manufacturer