

CONGEN

SureFood® ANIMAL QUANT Beef

Art. No. S1010
2 x 50 rxn

User Manual



April 2024

 **Inhalt**

| | | |
|-------|--|---|
| 1 | Allgemeines | 3 |
| 1.1 | Beschreibung | 3 |
| 1.2 | Nachweis- und Bestimmungsgrenze | 3 |
| 1.3 | DNA-Präparation | 4 |
| 1.4 | Kit-Inhalt und Lagerung | 4 |
| 1.5 | Zusätzliche benötigte Geräte und Materialien | 4 |
| 1.6 | Geräteeinstellungen | 5 |
| 1.7 | Detektionskanaleinstellungen | 5 |
| 2 | Quantitative Analyse | 6 |
| 2.1 | Protokoll | 6 |
| 2.1.1 | Herstellen des Master-Mix | 6 |
| 2.1.2 | Herstellen der Standard DNA-Verdünnungen | 6 |
| 2.1.3 | Herstellen des real-time PCR-Mix | 7 |
| 2.2 | Interpretation der Ergebnisse | 7 |
| 3 | Grenzen der Methode | 8 |
| 4 | Weitere Informationen | 8 |
| 4.1 | Weitere Dokumente und Hilfsmittel | 8 |
| 4.2 | Technischer Support | 8 |
| 4.3 | Vertrieb und Bestellung | 8 |



Content

| | | |
|-------|--|----|
| 1 | General Information | 9 |
| 1.1 | Description | 9 |
| 1.2 | Limit of Detection and Limit of Quantification | 9 |
| 1.3 | DNA-preparation | 10 |
| 1.4 | Kit components and storage | 10 |
| 1.5 | Additionally, required equipment and materials | 10 |
| 1.6 | Setup | 11 |
| 1.7 | Detection channel Set-up | 11 |
| 2 | Qualitative Analysis | 12 |
| 2.1 | Protocol | 12 |
| 2.1.1 | Preparation of the master-mix | 12 |
| 2.1.2 | Preparation of the standard DNA dilutions | 12 |
| 2.1.3 | Preparation of the real-time PCR-mix | 13 |
| 2.2 | Interpretation of results | 13 |
| 3 | Limitations of the method | 14 |
| 4 | Further Information | 14 |
| 4.1 | Product Information | 14 |
| 4.2 | Technical Support | 14 |
| 4.3 | Distribution and Ordering | 14 |

1 Allgemeines

1.1 Beschreibung

SureFood® ANIMAL QUANT Beef ist eine real-time PCR zur relativen quantitativen Bestimmung des Rind-DNA Anteils (*Bos taurus*) relativ zum Gesamttier (Amnioten)-DNA Anteil in Fleischwaren. Hierzu wird ein real-time PCR-System für den Nachweis eines spezifischen Rind Gens (Nachweisgen) und ein real-time PCR-System für den Nachweis eines tierischen Gens (Referenzgen) verwendet.

Das Nachweisverfahren kann mit allen gängigen real-time PCR Geräten verwendet werden. Die technische Geräteverifizierung erfolgte am Roche LightCycler® 1.5, Roche LightCycler® 2.0, Roche LightCycler® 480 II, Qiagen Rotor-Gene Q, Applied Biosystems 7500, Bio-Rad CFX96, Eppendorf realplex und Agilent Mx3005P.

1.2 Nachweis- und Bestimmungsgrenze

Die Rind-spezifische real-time PCR hat eine Nachweisgrenze von ≤ 5 DNA-Kopien.

Die Nachweisgrenze des Gesamtverfahrens ist abhängig von Probenmatrix, Prozessierungsgrad, DNA-Präparation und DNA-Gehalt.

Die Bestimmungsgrenze für die Rind spezifische PCR ist abhängig von der Konzentration der eingesetzten DNA. Bei einer Kopienanzahl des Referenzgens von 50.000 Kopien liegt die Bestimmungsgrenze für Rind bei 0,04 %.

Die SureFood® PCR Systeme sind sehr sensitiv. Demzufolge sind bereits sehr geringe Ziel-DNA Gehalte für eine Analyse ausreichend. Über die Bestimmung der Gesamt-DNA in der Probe werden keine Informationen über die Menge und die Qualität an Ziel-DNA erhalten.

SureFood® ANIMAL QUANT Beef (2 x 50 rxn)

Art. Nr. S1010

April 2024

1.3 DNA-Präparation

Für die DNA-Präparation von Fleischwaren wird der SureFood® PREP Basic (Art. Nr. S1052) empfohlen.

1.4 Kit-Inhalt und Lagerung

| Kit Code | Reagenz | Menge | Deckelfarbe |
|----------|------------------------------|-------------|-------------|
| 1 | Reference Reaction Mix | 2 x 450 µl | Orange |
| 2 | Beef Reaction Mix | 2 x 450 µl | Gelb |
| 3 | Taq Polymerase | 1 x 11 µl | Rot |
| 4 | Dilution Buffer | 1 x 1300 µl | Weiß |
| 5 | Standard DNA | 1 x 25 µl | Dunkelblau |
| 6 | Positive Control (100% Rind) | 1 x 25 µl | Hellblau |

Die Reagenzien sind lichtgeschützt bei -28 bis -16°C zu lagern. Die Taq Polymerase sollte nicht aufgetaut werden.

1.5 Zusätzliche benötigte Geräte und Materialien

- DNA-Extraktionskit (z.B. SureFood® PREP Basic Art. Nr. S1052)
- Real-time PCR Gerät
- Real-time PCR Verbrauchsmaterialien (Platten, Gefäße, Folien, Deckel)
- Pipetten, Pipettenspitzen mit Filtern
- Einmalhandschuhe, puderfrei
- Vortexmischer
- Mikrozentrifuge mit Rotor für Reaktionsgefäße

1.6 Geräteeinstellungen

| | Blockcycler & R-Biopharm RIDA®CYCLER | Rotorcycler |
|--|---|--------------------|
| Initial Denaturation (HOLD) | 5 min, 95°C | 1 min, 95°C |
| Cycles | 45 | 45 |
| Denaturation | 10 sec, 95°C | 5 sec, 95°C |
| Annealing | 15 sec, 62°C | 10 sec, 62°C |
| Extension (CYCLE) | 30 sec, 65°C | 15 sec, 65°C |
| Temperature Transition Rate/ Ramp Rate | Maximum | Maximum |

1.7 Detektionskanaleinstellungen

| Real-time PCR Gerät | Nachweis | Detektions- kanal | Quencher | Bemerkung |
|--|-----------------|------------------------------|-----------------|---|
| Agilent Mx3005P | Rind | FAM | + | |
| | Referenz | FAM | + | |
| Applied Biosystems 7500 | Rind | FAM | TAMRA | Stellen Sie den passiven Referenzfarbstoff ROX auf none. |
| | Referenz | FAM | TAMRA | |
| Bio-Rad CFX96 /Dx/Opus | Rind | FAM | + | |
| | Referenz | FAM | + | |
| Qiagen Rotor- Gene Q | Rind | green | + | Achtung: Nur 0,1 ml Reaktionsgefäße verwenden. Die Gain-Einstellungen müssen für alle Kanäle auf 5 (Werkseinstellung) eingestellt sein. |
| | Referenz | green | + | |
| Roche LightCycler® 480 II | Rind | 465-510 | + | Quantitative Auswertung erfolgt über den Analyse Typ „Fit Points“ |
| | Referenz | 465-510 | + | |

2 Quantitative Analyse

2.1 Protokoll

2.1.1 Herstellen des Master-Mix

Die Gesamtzahl der für die PCR benötigten Reaktionen (Proben, Kontrollreaktionen und Standards) ist zu berechnen.

Zur Auswertung benötigte Reaktionen für den Referenz-Nachweis (siehe 2.2):

5 Reaktionen für die Standardkurve

3 Reaktionen für Kontrollen (1x Negativkontrolle, 2x Positive Control)

Je Probe: mindestens 1 Reaktion für jede Proben-DNA

Zur Auswertung benötigte Reaktionen für den Beef-Nachweis (siehe 2.2):

5 Reaktionen für die Standardkurve

3 Reaktionen für Kontrollen (1x Negativkontrolle, 2x Positive Control)

Je Probe: mindestens 1 Reaktion für jede Proben-DNA

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

Die Taq Polymerase sollte nicht im Vortex gemischt werden.

Beispiel für die Berechnung und Herstellung von 10 Reaktionen:

| Komponenten des Master-Mix | Menge pro Reaktion | 10 Reaktionen (zusätzlich 10 %) |
|----------------------------|--------------------|---------------------------------|
| Reaction Mix | 18,0 µl | 198,0 µl |
| Taq Polymerase | 0,1 µl | 1,1 µl |
| Gesamtvolumen | 18,1 µl | 199,1 µl |

Master-Mix mischen und anschließend kurz zentrifugieren.

2.1.2 Herstellen der Standard DNA-Verdünnungen

Für die Erstellung der Referenzgen- (**Reference**) und der Nachweisgen- (**Beef**) Standardkurven wird die Standard DNA (**Code 5**) in 1:10-Schritten in Dilution Buffer (**Code 4**) verdünnt. Insgesamt werden 5 Verdünnungen benötigt. Es werden 5 Reaktionsgefäße (markiert mit S1 bis S5) vorbereitet und mit je 45 µl Dilution Buffer (**Code 4**) befüllt.

Nach folgender Tabelle sind die Verdünnungen herzustellen:

| Standard | Verdünnungen | Kopienanzahl je µl | Gesamtkopienanzahl je Reaktion [#] |
|----------|---|--------------------|---|
| S1 | 45 µl Dilution Buffer + 5 µl Standard DNA | 100.000 Kopien | 200.000 Kopien |
| S2 | 45 µl Dilution Buffer + 5 µl DNA von S1 | 10.000 Kopien | 20.000 Kopien |
| S3 | 45 µl Dilution Buffer + 5 µl DNA von S2 | 1.000 Kopien | 2.000 Kopien |
| S4 | 45 µl Dilution Buffer + 5 µl DNA von S3 | 100 Kopien | 200 Kopien |
| S5 | 45 µl Dilution Buffer + 5 µl DNA von S4 | 10 Kopien | 20 Kopien |

^{# Hinweis:} Es werden 2 µl DNA im Reaktionsansatz verwendet. Die Gesamtkopienanzahl je Reaktion ist in das Setup File des Softwareprogramms des real-time PCR Gerätes einzutragen.

2.1.3 Herstellen des real-time PCR-Mix

- Pipettieren von 18 µl des Master-Mix in das jeweilige Reaktionsgefäß.
- Verschließen der Negativkontrolle (Die Negativkontrolle besteht nur aus dem Master-Mix).
- Pipettieren von 2 µl der Proben-DNA in die vorgesehenen Reaktionsgefäße. Verschließen der Gefäße.
- Pipettieren von 2 µl Positive Control und der Standard Verdünnungen in die vorgesehenen Reaktionsgefäße. 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.

2.2 Interpretation der Ergebnisse

Die Auswertung wird nacheinander für beide Reaktionssysteme (**Reference, Beef**) durchgeführt. Es werden die Reaktionen für die Standards, die Kontrollen und die Proben für das Nachweisgen (**Beef**) markiert und entsprechend der Auswertungsvorschrift des Geräteherstellers analysiert. Danach wird das gleiche Verfahren für das Referenzgen (**Reference**) wiederholt. Die Steigung (slope) der Standardkurve muss einen Wert zwischen -3,1 und -3,6 aufweisen und der Korrelationskoeffizient $R^2 > 0,98$ sein. Bei abweichenden Werten kann die Standardkurve nicht für die Auswertung verwendet werden.

Aus den berechneten Kopienzahlen für die untersuchte Probe und der Positive Control wird das Verhältnis von Rind-Nachweisgen (**Beef**) zum Tier-Referenzgen (**Reference**) ermittelt, wie im folgenden Beispiel gezeigt wird:

| | | | |
|------------------------|---------------|-----------------------------------|--------------|
| Probe Beef | 1.350 Kopien | Positive Control Beef | 900 Kopien |
| Probe Reference | 45.000 Kopien | Positive Control Reference | 1.100 Kopien |

Zur Berechnung des prozentualen Anteils ist die Nachweisgen Kopienzahl durch die Referenzgen Kopienzahl zu dividieren und mit einhundert zu multiplizieren.

Rind DNA-Anteil = Beef Kopienzahl * 100 / **Reference** Kopienzahl

Proben-DNA **Rind** Anteil = $1.350 * 100 / 45.000$ Proben-DNA **Rind** Anteil = 3 %

Somit ergibt sich für die Probe ein **Rind** DNA-Anteil von 3,0 % und nach derselben Berechnung ein Wert von 81,8 % für die Positive Control.

Zur Berechnung des endgültigen Wertes für die Probe, wird ein Korrekturfaktor (K) eingeführt, der Lauf-zu-Lauf-Schwankungen bereinigt. Dabei wird der im Lauf berechnete Wert für die Positive Control mit dem wahren Wert der Positive Control zu einem Korrekturfaktor K berechnet. Der wahre Wert der Positive Control beträgt 100 % **Rind**-Anteil.

$K = \text{wahrer Wert} / \text{bestimmter Wert}$ $K (\text{Beispiel}) = 100 \% / 81,8 \% = 1,2$

Der berechnete DNA-Anteil der Probe ist das Produkt aus dem in diesem Lauf bestimmten Anteil und K.

DNA-Anteil Probe = bestimmter DNA-Anteil Probe * K Probe (Beispiel) = $3,0 \% * 1,2 = 3,6 \%$

Somit errechnet sich ein Rind **DNA-Anteil von 3,6 %** für die hier beschriebene Beispiel-Probe.

3 Grenzen der Methode

- Die Anwesenheit von PCR-Inhibitoren kann zu nicht auswertbaren Ergebnissen führen.
- Äußerst niedrige Konzentrationen der Zielsequenzen, die unter dem Detektionslimit (LoD) liegen, können zu nicht reproduzierbaren Ergebnissen führen.
- Innereien, insbesondere Niere und Leber, weisen pro Gewichtsanteil aufgrund einer höheren Zellzahl einen entsprechend höheren DNA-Anteil als Muskelfleisch auf. Dies kann bei der Berechnung des prozentualen Spezies-Anteils zu einer „Über“quantifizierung des Tieres, aus dem die Innereien stammen, führen. Bei Fleischprodukten mit Innereienteilen > 5 % ist daher Vorsicht bei der Angabe der Speziesanteile geboten.
- Das rindspezifische Nachweisverfahren weist Querempfindlichkeiten zu Bison (Bison sp.) mit 100 % und zu Wasserbüffel (Bubalis arnee) mit 0,6 % auf.

4 Weitere Informationen

4.1 Weitere Dokumente und Hilfsmittel

- Microsoft Excel Berechnungsvorlage und detaillierte Informationen zur Einstellung bestimmter real-time PCR Geräte (Download:) www.congen.de/unternehmen/download
- Validierungsreport auf Anfrage

4.2 Technischer Support

Bei Fragen zur Durchführung wenden sie sich bitte an Ihren Distributor oder per E-Mail an sales@r-biopharm.de.

4.3 Vertrieb und Bestellung

R-Biopharm AG
An der neuen Bergstrasse 17,
64297 Darmstadt, Germany
Phone: +49 (0) 61 51 - 81 02-0
Fax: +49 (0) 61 51 - 81 02-20
E-Mail: orders@r-biopharm.de
www.r-biopharm.com

r-biopharm®



1 General Information

1.1 Description

The SureFood® ANIMAL QUANT Beef real-time PCR detects the relative beef (*Bos taurus*) DNA amount to the total animal (amniotic) DNA content in meat samples. Therefore, the kit contains two PCR systems, one for detection of a beef-specific gene (Beef detection gene) and one for the detection of an animal gene (**Reference** gene).

The real-time PCR assay can be used with established real-time PCR instruments. The technical verification of instruments was performed on Roche LightCycler® 1.5, Roche LightCycler® 2.0, Roche LightCycler® 480 II, Qiagen Rotor-Gene Q, Applied Biosystems 7500, Bio-Rad CFX96, Eppendorf realplex and Agilent Mx3005P.

1.2 Limit of Detection and Limit of Quantification

The beef specific real-time PCR has a limit of detection of ≤ 5 DNA-copies.

The assay limit of detection depends on sample matrix, processing grade, DNA-preparation and DNA-content.

The limit of quantitation depends on the concentration of the sample DNA used in the analysis. For example, if 50,000 target-sequence copies of the reference gene are present, the relative quantitation limit for beef DNA is 0.04 %.

The SureFood® PCR systems are very sensitive and therefore even a small amount of target DNA is sufficient for a successful analysis. The concentration of total DNA in the sample does not allow a conclusion on the quantity and quality of the target DNA.

SureFood® ANIMAL QUANT Beef

(2 x 50 rxn)

Art. No. S1010

April 2024

1.3 DNA-preparation

For DNA-preparation of meat samples the use of SureFood® PREP Basic (Art. No. S1052) is recommended.

1.4 Kit components and storage

| Kit Code | Reagent | Amount | Lid Color |
|----------|------------------------------|-------------|------------|
| 1 | Reference Reaction Mix | 2 x 450 µl | Orange |
| 2 | Beef Reaction Mix | 2 x 450 µl | Yellow |
| 3 | Taq Polymerase | 1 x 11 µl | Red |
| 4 | Dilution Buffer | 1 x 1300 µl | White |
| 5 | Standard DNA | 1 x 25 µl | Dark Blue |
| 6 | Positive Control (100% beef) | 1 x 25 µl | Light Blue |

Store all reagents at –28 to -16°C and protected from light. The tube of the Taq Polymerase should not be thawed.

1.5 Additionally, required equipment and materials

- DNA-Extraction kit (e.g. SureFood® PREP Basic Art. No.)
- real- time PCR instrument
- real-time PCR consumable (plates, tubes, foils, caps)
- pipettes with filter tips
- powder-free disposable gloves
- Vortex mixer
- micro centrifuge with a rotor for the reaction tubes

SureFood® ANIMAL QUANT Beef

(2 x 50 rxn)

Art. No. S1010

April 2024

1.6 Setup

| | Blockcycler & R-Biopharm RIDA®CYCLER | Rotorcycler |
|--|---|--------------------|
| Initial Denaturation (HOLD) | 5 min, 95°C | 1 min, 95°C |
| Cycles | 45 | 45 |
| Denaturation | 10 sec, 95°C | 5 sec, 95°C |
| Annealing | 15 sec, 62°C | 10 sec, 62°C |
| Extension (CYCLE) | 30 sec, 65°C | 15 sec, 65°C |
| Temperature Transition Rate/ Ramp Rate | Maximum | Maximum |

1.7 Detection channel Set-up

| Real-time PCR device | Detection | Detection channel | Quencher | Note |
|----------------------------------|------------------|--------------------------|-----------------|--|
| Agilent Mx3005P | Beef | FAM | + | |
| | Reference | FAM | + | |
| Applied Biosystems 7500 | Beef | FAM | TAMRA | Check the passive reference option ROX is none. |
| | Reference | FAM | TAMRA | |
| Bio-Rad CFX96 / Dx / Opus | Beef | FAM | + | |
| | Reference | FAM | + | |
| Qiagen Rotor-Gene Q | Beef | green | + | Note: Please use only 0.1 ml reaction tubes. The gain settings must be set to 5 (factory default) for all channels. |
| | Reference | green | + | |
| Roche LightCycler® 480 II | Beef | 465-510 | + | For the quantitative analysis use the type "Fit Points" |
| | Reference | 465-510 | + | |

2 Qualitative Analysis

2.1 Protocol

2.1.1 Preparation of the master-mix

Calculate the total number of reactions needed (samples, control reactions and standards) for the specific PCR assay.

Required reactions for the evaluation of the reference detection (see 2.2):

5 reactions for the standard curve

3 reactions for controls (1x negative control, 2x Positive Control)

For each sample: at least 1 reaction for each sample DNA

Required reactions for the evaluation of beef detection (see 2.2):

5 reactions for the standard curve

3 reactions for controls (1x negative control, 2x Positive Control)

For each sample: at least 1 reaction for each sample DNA

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 by vortexing and centrifuge before opening and use.

The tube of the Taq Polymerase should not be mixed by vortexing.

Example for the calculation and preparation of 10 reactions:

| Components of the master-mix | Amount per reaction | 10 reactions (with 10% excess) |
|------------------------------|---------------------|--------------------------------|
| Reaction Mix | 18.0 µl | 198.0 µl |
| Taq Polymerase | 0.1 µl | 1.1 µl |
| Total volume | 18.1 µl | 199.1 µl |

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

2.1.2 Preparation of the standard DNA dilutions

Dilute the Standard DNA (**Code 5**) in 1:10 steps in Dilution Buffer (**Code 4**) in order to prepare different DNA concentrations for the standard curves of the reference gene (**Reference**) and the detection gene (**Beef**). Prepare 5 dilutions of the supplied Standard DNA (**Code 5**) with the supplied Dilution Buffer (**Code 4**). Prepare 5 reaction tubes (labeled S1 to S5) and add 45 µl Dilution Buffer (**Code 4**) each.

The following procedure is recommended:

| Standard | Dilutions | Copy number per µl | Final copy number per reaction* |
|----------|---|--------------------|---------------------------------|
| S1 | 45 µl Dilution Buffer + 5 µl Standard DNA | 100,000 copies | 200,000 copies |
| S2 | 45 µl Dilution Buffer + 5 µl DNA of S1 | 10,000 copies | 20,000 copies |
| S3 | 45 µl Dilution Buffer + 5 µl DNA of S2 | 1,000 copies | 2,000 copies |
| S4 | 45 µl Dilution Buffer + 5 µl DNA of S3 | 100 copies | 200 copies |
| S5 | 45 µl Dilution Buffer + 5 µl DNA of S4 | 10 copies | 20 copies |

***Note:** 2 µl of standard DNA are used for each calibration point. The final copy number per reaction is to be entered in the analysis software of the real-time PCR detection system.

2.1.3 Preparation of the real-time PCR-mix

- Pipette 18 µl of the master-mix into appropriate tubes/wells.
- Close the negative control (the negative control is ready for PCR without any addition).
- Pipette 2 µl of sample DNA into the designated tubes/wells and close them.
- Pipette 2 µl of Positive Control and the standard dilutions into the designated 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 the run according to the setup.

2.2 Interpretation of results

The calculation for both reaction systems (**Reference, Beef**) has to be made separately. Mark the standards, the controls and the samples for the specific system (**Beef**) and make the evaluation according to the usual analysis program recommended by the real-time PCR instrument manufacturer. Repeat the same procedure for the reference gene system (**Reference**). The value for the slope of the standard curve has to be between -3.1 and -3.6 and the correlation coefficient $R^2 > 0.98$. In case of different values for the standard curve, it should not be used for calculation.

By using the calculated copy numbers for **Reference** and **Beef** the relative beef content of the sample DNA and the Positive Control can be determined in the following way (example):

| | | | |
|-------------------------|---------------|-----------------------------------|--------------|
| Sample Beef | 1,350 copies | Positive Control Beef | 900 copies |
| Sample Reference | 45,000 copies | Positive Control Reference | 1,100 copies |

Divide the copy number of the specific system by the copy number of the reference gene system and multiply by 100 to obtain the percentage.

Beef DNA content = **Beef** copy number * 100 / **Reference** copy number

sample **beef** DNA content = $1,350 * 100 / 45,000$ sample **beef** DNA content = 3 %

For the given example the numbers lead to a **beef** DNA content of 3.0 %, for the sample and 81.8 % for the Positive Control with the same calculation.

For a final calculation the use of a correction factor K for the correction of run-to-run fluctuations is necessary. The correction factor is the relation of the true percentage value of the Positive Control (100 % **Beef** content) and the measured percentage of the Positive Control.

$K = \text{true value} / \text{measured value}$ $K (\text{example}) = 100 \% / 81.8 \% = 1.2$

The measured DNA content for the sample is multiplied with K to obtain a corrected DNA content.

sample DNA content = measured sample DNA content * K sample (example) = $3.0 \% * 1.2 = 3.6 \%$

For that example the **Beef DNA content is 3.6 %**.

3 Limitations of the method

- The present of PCR inhibitors may cause invalid results.
- Extremely low levels of target below the limit of detection (LoD) may be detected, but results may not be reproducible.
- Innards, particularly kidney or liver, show a higher DNA content per weight unit when compared to muscle tissue. This could lead to over-estimation of the species content of the animal from which the innards come from. For meat products with innards content >5 % care must be taken when relative species contents are reported.
- Cross reactivity was observed with DNA extracts from bison (*Bison sp.*) with 100 % and (*Bubalis arnee*) with 0.6 %.

4 Further Information

4.1 Product Information

- Microsoft Excel template of calculation and detailed information about setup of several real-time PCR devices (Download: www.congen.de/en/company/downloads)
- Validation Report upon request

4.2 Technical Support

For further questions please contact your distributor or send an e-mail to sales@r-biopharm.de.

4.3 Distribution and Ordering

R-Biopharm AG
An der neuen Bergstrasse 17,
64297 Darmstadt, Germany
Phone: +49 (0) 61 51 - 81 02-0
Fax: +49 (0) 61 51 - 81 02-20
E-Mail: orders@r-biopharm.de
www.r-biopharm.com

