

# RIDASCREEN®FAST Casein

**REF** R4612

Enzymimmunoassay zur quantitativen Bestimmung  
von Casein

Enzyme immunoassay for the quantitative determination  
of casein

In vitro Test

Lagerung bei 2 - 8 °C  
Storage at 2 - 8 °C



Für weitere Fragen stehen Ihnen gerne zur Verfügung:

Please contact for questions and further information:

R-Biopharm AG Zentrale  
Tel.: +49 (0) 61 51 - 81 02-0

R-Biopharm AG switchboard  
Phone: +49 (0) 61 51 - 81 02-0

Auftragsannahme  
Fax: +49 (0) 61 51 - 81 02-20  
E-Mail: [orders@r-biopharm.de](mailto:orders@r-biopharm.de)

Order department  
Fax: +49 (0) 61 51 - 81 02-20  
E-mail: [orders@r-biopharm.de](mailto:orders@r-biopharm.de)

Marketing & Vertrieb  
E-Mail: [info@r-biopharm.de](mailto:info@r-biopharm.de)

Marketing & sales  
E-mail: [sales@r-biopharm.de](mailto:sales@r-biopharm.de)

RIDA®, RIDASCREEN® und RIDASOFT®  
sind eingetragene Marken der R-Biopharm AG.  
Hersteller: R-Biopharm AG, Darmstadt, Deutschland

R-Biopharm AG ist ISO 9001 zertifiziert.

RIDA®, RIDASCREEN® and RIDASOFT®  
are registered trademarks of R-Biopharm AG.  
Manufacturer: R-Biopharm AG, Darmstadt, Germany

R-Biopharm AG is ISO 9001 certified.

## Kurzinformation

RIDASCREEN®FAST Casein (Art. Nr. R4612) ist ein Sandwich-Enzymimmunoassay zur quantitativen Bestimmung von Casein in für die Methode validierten Lebensmitteln (siehe Kapitel 1. Verwendungszweck).

Alle Reagenzien für die Durchführung des Enzymimmunoassays, inkl. Standards, sind im Testkit enthalten. Der Testkit ist ausreichend für maximal 48 Bestimmungen (einschließlich Standardbestimmungen). Zur Auswertung benötigt man ein Mikrotiterplatten-Photometer.

Probenvorbereitung:	homogenisieren und extrahieren
Zeitbedarf:	Probenvorbereitung für 10 Proben..... ca. 20 min für 10 erhitzte Proben ..... ca. 30 min  Testdurchführung (Inkubationszeit)..... 30 min
Standardmaterial:	Casein von SIGMA Aldrich (Art. Nr. C5890)
Nachweisgrenze: (Matrix-abhängig)	Allergen Extraktionspuffer..... 0,12 mg/kg Casein* ..... 0,07 - 0,19 mg/kg Casein RIDA® Extractor 2 ..... 0,71 mg/kg Casein* ..... 0,41 - 0,95 mg/kg Casein *Mittelwert
Bestimmungsgrenze:	Allergen Extraktionspuffer ..... 0,5 mg/kg Casein RIDA® Extractor 2 ..... 2,5 mg/kg Casein
Spezifität:	Die eingesetzten Antikörper reagieren spezifisch mit Casein aus der Kuhmilch. Es besteht eine Kreuzreaktivität zu Schaf-, Ziegen- und Büffel-Milch. Es sind keine weiteren Kreuzreaktivitäten bekannt. Insbesondere besteht keine Kreuzreaktivität zu $\beta$ -Lactoglobulin. Weitere Informationen können dem Validierungsbericht entnommen werden.

Die Kreuzreaktivitäten der in diesem Test eingesetzten Antikörper wurden für das reine Lebensmittel (z. B. Maismehl) bestimmt. In einem zusammengesetzten / verarbeiteten Lebensmittel (z. B. Maisbrot) können diese Kreuzreaktivitäten verändert sein. Potentiell interferierende Substanzen (z. B. Polyphenole) können durch Dotierversuche erkannt werden (siehe Kapitel 13. Grenzen der Methode).

Zur Erhöhung der Prüfungsqualität bei ELISA-Verfahren verweisen wir zusätzlich auf unser ELISA-Handbuch. Dieses führt Mindeststandards hinsichtlich der Rahmenbedingungen auf, die bei der Verwendung von Testsystemen der R-Biopharm AG und der Durchführung von ELISA-Analysen mit diesen Testsystemen zu beachten sind. Das Handbuch kann unter der Webseite <https://food.r-biopharm.com/media/technical-guides/> abgerufen, gedruckt oder gespeichert werden.

## **Weitere Produkte für den Nachweis von Milchprotein**

RIDA® Extractor 2 (Art. Nr. R4613)

RIDASCREEN®FAST Milk (Art. Nr. R4652)

RIDASCREEN®FAST  $\beta$ -Lactoglobulin (Art. Nr. R4912)

RIDASCREEN®  $\beta$ -Lactoglobulin (Art. Nr. R4901)

Bioavid Lateral Flow Milch/Milk (Art. Nr. BL613-10, BL613-25)

### **1. Verwendungszweck**

RIDASCREEN®FAST Casein (Art. Nr. R4612) ist ein Sandwich-Enzymimmunoassay zur quantitativen Bestimmung von Casein-Protein in Lebensmitteln. Aufgrund der Vielzahl unterschiedlicher Lebensmittel wurden folgende Proben stellvertretend für verschiedene Produktkategorien im Rahmen der Testentwicklung untersucht: Eis, Wein, Schokolade, Wurst und Kekse. Es ist davon auszugehen, dass der Test auch für die Analyse weiterer Lebensmittel geeignet ist; dies ist vom Anwender vor Anwendung des Testkits auf diese Produktkategorie zu überprüfen.

Detaillierte Ergebnisse hierzu, sowie weitere Informationen zu Validierungsdaten mit anderen Lebensmittelmatrizes entnehmen Sie bitte dem Validierungsbericht. Weitere Applikationen werden regelmäßig in unseren Laboratorien validiert, die wir in unseren Application Notes (siehe Kapitel 15. Weitere Applikationen) zur Verfügung stellen.

## 2. Allgemeines

Casein bezieht sich auf eine Familie von Proteinen, die häufig in Säugetiermilch vorkommen. Der Begriff "Casein" leitet sich vom lateinischen Wort "caseus" ab, das "Käse" bedeutet. Kuhmilch enthält 3,2 % Proteine, die zu ca. 10 % aus  $\beta$ -Lactoglobulin (Leitprotein der Molke), zu ca. 80 % aus Casein und zu ca. 10 % aus anderen Proteinen bestehen.  $\beta$ -Lactoglobulin ist als Allergen vor allem für Kinder von größter Bedeutung, während beim Erwachsenen eher Casein als Allergen zu dominieren scheint.

Kuhmilch ist einer der wichtigsten allergenen Bestandteile von Lebensmitteln, insbesondere bei Kindern. Deshalb ist die Kennzeichnung von Casein oder Milch in vielen Ländern weltweit vorgeschrieben. Obwohl es keine gesetzlichen Grenzwerte für Casein gibt, wird den Lebensmittelherstellern dringend empfohlen, auf sehr niedrige Casein-Konzentrationen zu testen, um Menschen mit Allergien zu schützen und allergenbedingte Rückrufaktionen zu vermeiden.

Darüber hinaus ist Casein ein Protein, das häufig als Schönungsmittel bei der Weinherstellung verwendet wird. Bei der Schönung wird Casein hinzugefügt, um die aus dem Wein abgesetzten Schwebeteilchen zu binden.

Casein ist ein grobes, flockiges Gerinnungsprotein, das in der Milch Mizellen bildet und unter sauren Bedingungen ausfällt. Die Gruppe der Caseine besteht aus den  $\alpha$ -Caseinen,  $\beta$ -Casein,  $\kappa$ -Casein und  $\gamma$ -Casein (proteolytisches Proteinfragment des  $\beta$ -Caseins durch das Milchprotease-Plasmin).  $\kappa$ -Casein kann durch Proteolyse, z. B. mit Hilfe eines Laborfermentes, in eine hydrophobe (para  $\kappa$ -Casein) und in eine wasserlösliche polare Komponente (Makropeptid) gespalten werden. Caseine können als Zutat oder als Verunreinigung in rohen und verarbeiteten Lebensmitteln vorkommen. Magermilchpulver oder Casein / Caseinate werden Lebensmitteln (z. B. in Würsten) häufig zur Erhöhung des Proteingehalts oder als Verdickungsmittel zugesetzt. Nach der **Verordnung (EU) Nr. 1169/2011** müssen Milch und deren Produkte auf Lebensmitteletiketten deklariert werden. Ähnliche Regelungen gibt es z. B. in den USA, Kanada, Australien und Neuseeland.

## 3. Testprinzip

Grundlage ist die Antigen-Antikörper-Reaktion. Die Vertiefungen der Mikrotiterstreifen sind mit spezifischen Antikörpern gegen Casein-Proteine beschichtet. Durch Zugabe von Standard oder Probe binden in der Probe vorhandene Casein-Proteine an die spezifischen Fängerantikörper, was zu der Bildung eines Antikörper-Antigen-Komplexes führt. Nicht gebundene Anteile werden in einem Waschschrift entfernt. Danach erfolgt die Zugabe der

Peroxidase-gekoppelten Antikörper-Lösung. Das Antikörperkonjugat bindet an den Ak-Ag-Komplex und es entsteht ein Antikörper-Antigen-Antikörper-Komplex (Sandwich). Nicht gebundenes Antikörperkonjugat wird in einem weiteren Waschschrift entfernt. Eine Substrat/Chromogen-Lösung wird in die Vertiefungen der Mikrotiterstreifen gegeben und inkubiert. Das an den Antikörper gebundene Enzym wandelt das farblose Chromogen in ein blaues Endprodukt um. Die Zugabe der Stopp-Lösung führt zu einem Farbumschlag von blau nach gelb. Die Extinktion der Lösung, die proportional zur Casein-Proteinkonzentration in der Probe ist, wird photometrisch bei 450 nm gemessen und als mg/kg Casein-Protein angegeben.

#### 4. Packungsinhalt

Mit den Reagenzien einer Packung können max. 48 Bestimmungen durchgeführt werden (einschließlich Standardbestimmungen). Jedes Testkit enthält:

Komponente	Deckelfarbe	Zustand		Inhalt
<b>Microtiter plate</b> Mikrotiterplatte	-	Gebrauchsfertig		48 Kavitäten
<b>Extractor 2</b> Extraktor 2	Blau	<b>Konzentrat</b>	<b>2x</b>	30 ml
<b>Allergen extraction buffer</b> Allergen Extraktionspuffer	Grün	<b>Konzentrat</b>	<b>10x</b>	100 ml
<b>Additive 1</b> Additiv 1	Blau			2 g
<b>Standard 1*</b> Standard 1	Transparent	Gebrauchsfertig	0 mg/kg	1,3 ml
<b>Standard 2*</b> Standard 2	Transparent	Gebrauchsfertig	0,5 mg/kg	1,3 ml
<b>Standard 3*</b> Standard 3	Transparent	Gebrauchsfertig	1,4 mg/kg	1,3 ml
<b>Standard 4*</b> Standard 4	Transparent	Gebrauchsfertig	4,5 mg/kg	1,3 ml
<b>Standard 5*</b> Standard 5	Transparent	Gebrauchsfertig	13,5 mg/kg	1,3 ml
<b>Wash buffer</b> Waschpuffer	Braun	<b>Konzentrat</b>	<b>10x</b>	100 ml
<b>Conjugate</b> Konjugat	Rot	<b>Konzentrat</b>	<b>11x</b>	0,7 ml
<b>Conjugate buffer</b> Konjugat-Puffer	Schwarz	Gebrauchsfertig		7 ml
<b>Substrate/Chromogen</b> Substrat/Chromogen Red Chromogen Pro	Braun	Gebrauchsfertig		10 ml
<b>Stop solution</b> Stopp-Lösung	Gelb	Gebrauchsfertig		14 ml

\* Die Konzentrationsangaben der Standards berücksichtigen bereits den Verdünnungsfaktor 20, der sich aus der Probenvorbereitung nach Kapitel 9.2. ergibt. So können die Casein-Konzentrationen der Proben direkt aus der Standardkurve abgelesen werden.

Wird die Probenaufarbeitung mit dem Extraktor 2 angewandt (siehe Kapitel 9.1.), ergibt sich ein Verdünnungsfaktor von 100. Die aus der Standardkurve abgelesenen Werte müssen zusätzlich mit dem Faktor 5 multipliziert werden.

## 5. Zusätzlich benötigte Reagenzien – erforderliches Zubehör

### 5.1. Geräte

- Laborhandschuhe
- Waage (Messbereich mindestens bis zu 50 g, Genauigkeit von  $\pm 0,01$  g)
- Schlagmühle, Mörser, Ultra-Turrax oder Homogenisator
- Zentrifuge (mind. 2.500 x g) + zentrifugierbare Reagenzröhrchen mit Verschluss (z. B. 50 ml centrifuge tubes von Greiner Art. Nr. 227261)
- Schüttler
- Wasserbad (60 °C und 100 °C; die Schwankungsbreite entnehmen Sie der Anweisung des Wasserbad-Herstellers)
- Faltenfilter (Porengröße 8 - 12  $\mu\text{m}$ )
- Messpipetten
- Messzylinder
- Variable 20 - 200  $\mu\text{l}$  und 200 - 1000  $\mu\text{l}$  Mikropipetten
- Gegebenenfalls: Mikrotiterplatte (z. B. Universal Binding, breakable MTP von Thermo Fisher Scientific Art. Nr. 95029390 oder low binding Greiner bio-one Art. Nr. 655901)
- Gegebenenfalls: 8-Kanalpipette für 100  $\mu\text{l}$
- Mikrotiterplatten-Photometer (450 nm)
- Optional: RIDASOFT® Win.NET (Art. Nr. Z9996FF)

### 5.2. Reagenzien

- Destilliertes Wasser (dest. Wasser) oder deionisiertes Wasser
- 1 M Natronlauge (NaOH)
- 1 M Salzsäure (HCl)
- Gegebenenfalls: Bovines Serum Albumin (BSA, z. B. Serva, Fraction V, Protease frei, Art. Nr. 11926)

## 6. Vorsichtsmaßnahmen

Dieser Test ist nur von geschultem Laborpersonal durchzuführen. Die Gebrauchsanweisung zur Durchführung des Tests ist strikt einzuhalten.

Dieses Kit kann gesundheitsgefährdende Substanzen enthalten. Sicherheitshinweise zu den enthaltenen Komponenten entnehmen Sie bitte den Sicherheitsdatenblättern (SDS) zu diesem Produkt auf unserer Internetseite [www.r-biopharm.de](http://www.r-biopharm.de).

Die Kavitäten der Mikrotiterstreifen (beschichtete Microtiterplatte aus dem Kit, sowie gegebenenfalls zusätzliche Platte zum Vorpipettieren (siehe Kapitel 10.2. Testdurchführung)) dürfen nicht wiederverwendet werden. Für jeden Standard und jedes Probenextrakt separate Pipettenspitzen verwenden, um Kreuzkontaminationen zu vermeiden.

Der Extraktor 2 enthält  $\beta$ -Mercaptoethanol. Es wird empfohlen, **unter einem Abzug** zu arbeiten. Hautkontakt ist zu vermeiden (Handschuhe tragen!).

Alle Reagenzien und Materialien müssen nach Gebrauch unter Beachtung des Schutzes von Mensch und Umwelt eigenverantwortlich verwertet oder beseitigt werden. Bitte beachten Sie bei der Entsorgung die jeweils national geltenden Vorschriften (z. B. Kreislaufwirtschaftsgesetz, Gefahrenstoffverordnung etc.).

## 7. Reagenzien und ihre Lagerung

Die Reagenzien bei 2 - 8 °C lagern. Komponenten des Testkits auf keinen Fall einfrieren.

Für die Entnahme von Mikrotiterstreifen den Folienbeutel erst nach Erreichen der Raumtemperatur (20 - 25 °C) öffnen, um die Bildung von Kondenswasser in den Kavitäten zu vermeiden.

Nicht benötigte Kavitäten zusammen mit dem Trockenmittel im Folienbeutel gut verschlossen aufbewahren und weiterhin bei 2 - 8 °C lagern.

Das rötlich gefärbte Substrat/Chromogen ist lichtempfindlich; deshalb direkte Lichteinwirkung vermeiden.

Nach Ablauf des Verfallsdatums (siehe Testkit-Außenetikett unter Expiration) darf das Testkit nicht mehr verwendet werden.

Ein Austausch von Einzelreagenzien zwischen Kits verschiedener Chargennummern ist nicht zulässig.



## 8. Anzeichen für Reagenzienverfall

- Bläuliche Färbung des rötlichen Substrats/Chromogens vor Zugabe in die Kavitäten
- Extinktion kleiner 1,2 ( $E_{450\text{ nm}} < 1,2$ ) für Standard 5

## 9. Probenvorbereitung

Vor Beginn und während der Durchführung der Probenextraktion und des Tests sind Laborhandschuhe zu tragen. Luftgetragene Allergene und unsaubere Laborausrüstung können zu einer Kontamination im Test führen. Daher wird empfohlen, die folgenden Vorkehrungen zu treffen:

- Oberflächen, Glasgefäße, Schlagmühlen und weitere Ausrüstung nach jeder Probe gründlich reinigen.
- Probenaufarbeitung und ELISA Testdurchführung in getrennten Räumen durchführen.

Alle Reagenzien vor Gebrauch auf Raumtemperatur (20 - 25 °C) bringen.

Der Allergen Extraktionspuffer liegt als 10fach Konzentrat vor und muss vor Gebrauch verdünnt werden. Eventuell im Konzentrat vorhandene Kristalle sind vor der Verdünnung durch Erwärmen (Wasserbad 37 °C) zu lösen. Anschließend das Konzentrat gut mischen. Das erwärmte Konzentrat 1:10 (1+9) mit dest. Wasser verdünnen (z. B. 100 ml Konzentrat + 900 ml dest. Wasser). Der **verdünnte Allergen Extraktionspuffer (AEP)** hat eine Haltbarkeit von ca. 4 Wochen bei Raumtemperatur (20 - 25 °C) bzw. 12 Wochen bei 2 - 8 °C.

Der AEP wird für die Verdünnung der gewonnenen Extrakte für die Verwendung im ELISA benötigt. Für die Extrakt-Verdünnung von Matrices, die Pinien-, Sonnenblumen- oder Kürbiskerne enthalten, muss der verdünnte AEP zusätzlich mit BSA versetzt werden (finale Konzentration: 2,5 %; z. B. 10 ml verdünnter AEP + 0,25 g BSA (= BSA-AEP)).

Um den finalen **Allergen Extraktionspuffer mit Zusatz von Additiv 1 (A-AEP)** herzustellen, der für die Extraktion nach Kapitel 9.1. benötigt wird, müssen 1,35 g Additiv 1 in ein Becherglas eingewogen und mit 15 ml 1 M NaOH gelöst werden. Rühren bis sich das Additiv 1 gelöst hat. Dann 700 ml verdünnten AEP (s.o.) in einen Messzylinder geben. Unter konstantem Rühren die 15 ml Additiv 1 Lösung dazugeben; eventuell vorhandene Reste der Additive 1 Lösung mit verdünntem AEP aufnehmen und in den Messzylinder

überführen. Den mit Additiv 1 versetzten Allergen Extraktionspuffer (A-AEP) mit 1 M HCl auf pH 9 einstellen und mit verdünntem AEP auf 750 ml auffüllen.

750 ml A-AEP reichen für ca. 45 Proben aus. Der Puffer ist ca. 3 Wochen bei Raumtemperatur (20 - 25 °C) haltbar (**nicht** im Kühlschrank aufbewahren). Den Puffer verwerfen, sobald Kristalle ausfallen. Bei der Herstellung sind saubere Flaschen zu benutzen. Stäube dienen als Kristallisationskeime und sind zu vermeiden.

Stellen Sie sicher, dass der A-AEP rechtzeitig im 60 °C Wasserbad erhitzt wird (das 100 °C Wasserbad wird für die Extraktion der Proben verwendet).

Der **Extraktor 2** liegt als 2fach Konzentrat vor und muss 1:2 (1+1) mit dest. Wasser verdünnt werden (z. B. 30 ml Extraktor 2 + 30 ml dest. Wasser). Der komplett verdünnte Extraktor 2 ist ausreichend für 15 Proben und hat eine Haltbarkeit von 3 Monaten bei Raumtemperatur (20 - 25 °C). Weiterer Extraktor 2 kann bei R-Biopharm unter der Artikelnummer R4613 bestellt werden.

In den folgenden Abschnitten werden folgende Abkürzungen verwendet:

- AEP: final verdünnter Allergen Extraktionspuffer
- A-AEP: AEP mit Zusatz von Additiv 1

#### 9.1. Extraktion mit Extraktor 2 und A-AEP als universale Probenextraktion

##### **Den A-AEP vor der Probenextraktion auf 60 °C erwärmen.**

- Homogenisierung (sorgfältig zerstoßen, fein zermahlen und gut mischen bzw. die Lösung gut mischen) einer ausreichenden Menge der Probe (z. B. 50 g bzw. 50 ml), um sicherzustellen, dass eine repräsentative Probenmenge entnommen wird.
- 1 g (bzw. im Falle von flüssigen Proben 1 ml) der homogenisierten Probe in ein frisches Gefäß überführen, mit 4 ml verdünntem Extraktor 2 (siehe Kapitel 9.) versetzen, das Gefäß verschließen und gut mischen.
- Für 10 min bei 100 °C im Wasserbad kochen (falls ein Klumpen entsteht, muss dieser in der noch warmen Flüssigkeit durch Schütteln des Gefäßes gelöst werden).
- Probe kurz auf der Laborbank abkühlen lassen (1 - 2 min).
- 16 ml (bzw. 15 ml im Falle von flüssigen Proben) vorgewärmten A-AEP (siehe Kapitel 9.) zu der gekochten Probe geben.
- Gründlich mischen (z. B. Vortexer).
- Anschließend 10 min bei 60 °C (Wasserbad) extrahieren.

- Probe im Eisbad kurz abkühlen lassen (3 - 5 min).
- Probe filtrieren oder für 10 min bei mind. 2.500 x g (wenn möglich bei 4 °C) zentrifugieren.  
(Alternativ: 2 ml des Extraktes in ein Reaktionsgefäß überführen und in einer Mikrozentrifuge für 10 min hochtourig > 10.000 x g zentrifugieren).
- Überstand vom Pellet abnehmen und in ein neues Gefäß überführen.
- Sollte nach der Zentrifugation kein partikelfreier Überstand vorliegen, sind die Extrakte zusätzlich zu filtrieren.
- Der Extrakt (Überstand des Zentrifugationsschritts bzw. das Filtrat) kann bis zur Verwendung im Test unverdünnt in einem gut verschlossenen Gefäß bei 2 - 8 °C aufbewahrt werden (Haltbarkeit ca. 3 Tage). Nicht verwendete Extrakte können darüber hinaus unverdünnt einige Monate bei -20 °C aufbewahrt werden.
- Die mit Extraktor 2 hergestellten Extrakte müssen vor der Verwendung im Test grundsätzlich mit AEP verdünnt werden (siehe Kapitel 10.2.). Die verdünnten Probenextrakte sind nur begrenzt haltbar und müssen innerhalb von 30 Minuten im Test eingesetzt werden.
- Falls nach einer ersten Testung höhere Verdünnungen der Extrakte notwendig werden (Proben mit Extinktionswerten ( $E_{450 \text{ nm}}$ ) > Standard 5), sollte hierfür folgender Puffer verwendet werden, um die Zusammensetzung des Extraktes gleich zu halten:
 

A-AEP	16 ml
Extraktor 2	2 ml
Dest. Wasser	2 ml

 Anschließend erfolgt die normale Verdünnung mit AEP (siehe Kapitel 10.2.).

### Anmerkung

**Die mittels Extraktor 2 und A-AEP erhaltenen Extrakte können auch im RIDASCREEN®FAST  $\beta$ -Lactoglobulin (Art. Nr. R4912) und im RIDASCREEN®FAST Milk (Art. Nr. R4652) eingesetzt werden.**

9.2. Probenextraktion mit AEP für Lebensmittel wie nicht-hydrolysierte Babynahrung, Eis, Wein, Schokolade, Getränke, Wurst, Reiswaffeln

*Die im Folgenden beschriebene Extraktion ist nur für die genannten Lebensmittel geeignet, da diese auch ohne Extraktor 2, Additiv 1 und einem Kochschritt aufgearbeitet werden können.*

**Den AEP vor der Probenextraktion auf 60 °C erwärmen.**

- Homogenisierung (sorgfältig zerstoßen, fein zermahlen und gut mischen bzw. die Lösung gut mischen) einer ausreichenden Menge der Probe (z. B. 50 g bzw. 50 ml), um sicherzustellen, dass eine repräsentative Probenmenge entnommen wird.
- 1 g (bzw. im Falle von flüssigen Proben 1 ml) der homogenisierten Probe in ein frisches Gefäß überführen und mit 20 ml (bzw. 19 ml im Falle von flüssigen Proben) vorgewärmten AEP (siehe Kapitel 9.) versetzen.

*1 ml Wein kann auch mit 9 ml AEP aufgearbeitet werden. Hierdurch erhöht sich die Sensitivität (LOD: 0,12 mg/l; LOQ: 0,25 mg/l).*

- Gründlich mischen (z. B. Vortexer).
- Für 10 min bei 60 °C (Wasserbad) unter gelegentlichem Schütteln extrahieren.
- Probe im Eisbad kurz abkühlen lassen (3 - 5 min).
- Probe filtrieren oder für 10 min bei mind. 2.500 x g (wenn möglich bei 4 °C) zentrifugieren.  
(Alternativ: 2 ml des Extraktes in ein Reaktionsgefäß überführen und in einer Mikrozentrifuge für 10 min hochtourig > 10.000 x g zentrifugieren).
- Überstand vom Pellet abnehmen und in ein neues Gefäß überführen.
- Sollte nach der Zentrifugation kein partikelfreier Überstand vorliegen, sind die Extrakte zusätzlich zu filtrieren.
- Der Extrakt (Überstand des Zentrifugationsschritts bzw. das Filtrat) sofort (innerhalb von 30 Minuten) im Assay verwenden. Ein längerer Zeitraum kann die Wiederfindung beeinflussen. Alternativ können die Probenextrakte bis zur Verwendung im Test in einem gut verschlossenen Gefäß bei 2 - 8 °C für ca. 1 Tag gelagert werden. Nicht verwendete Extrakte können bei -20 °C einige Monate aufbewahrt werden.

## 10. Testdurchführung

### 10.1. Testvorbereitungen

Alle Reagenzien vor Gebrauch auf Raumtemperatur (20 - 25 °C) bringen.

Das **Konjugat** (Flasche mit rotem Verschluss) liegt als 11fach Konzentrat vor. Da die rekonstituierte Konjugatlösung nur begrenzte Haltbarkeit aufweist, immer nur so viel Konjugat-Konzentrat mit Konjugat-Puffer mischen, wie unmittelbar benötigt wird. Das Konjugat-Konzentrat vor Entnahme vorsichtig mischen. Um das gebrauchsfertige Konjugat herzustellen, muss das Konzentrat 1:11 (1+10) mit Konjugat-Puffer verdünnt werden (z. B. 2 ml Konjugat-Puffer + 200 µl Konzentrat, ausreichend für 2 Mikrotiterstreifen).

Der **Waschpuffer** liegt als 10fach Konzentrat vor und muss vor Gebrauch 1:10 (1+9) mit dest. Wasser verdünnt werden (z. B. 900 ml dest. Wasser + 100 ml Pufferkonzentrat). Vor dem Verdünnen darauf achten, dass evtl. gebildete Kristalle vollständig durch Erwärmen im Wasserbad bei 37 °C gelöst werden. Der verdünnte Puffer hat eine Haltbarkeit von 4 Wochen bei 20 - 25 °C.

Nicht verwendete Reagenzien sofort wieder bei 2 - 8 °C lagern.

## 10.2. Testdurchführung

**Die nach Kapitel 9.1. (mit Extraktor 2 und A-AEP) hergestellten Extrakte müssen vor dem Einsatz im Test 1:5 (1+4) mit AEP (siehe Kapitel 9. Probenvorbereitung) verdünnt werden (z. B. 400 µl AEP + 100 µl).**

**Einzelne Proben, die mit Extraktor 2 und A-AEP extrahiert wurden (z. B. Mais oder Maisprodukte, Pinien-, Sonnenblumen- oder Kürbiskerne) können im ELISA unspezifische Matrixeffekte hervorrufen. Um diese zu vermeiden, können solche Probenextrakte vor dem Einsatz im Test 1:5 mit BSA-AEP (siehe Kapitel 9.) verdünnt werden (z. B. 400 µl BSA-AEP + 100 µl Probe). Hierfür wird der verdünnte AEP mit BSA (finale Konzentration: 2,5 %) versetzt: z. B. 10 ml verdünnter AEP + 0,25 g BSA.**

**Die verdünnten Probenextrakte sofort (innerhalb von 30 Minuten) im Assay verwenden. Ein längerer Zeitraum kann die Wiederfindung beeinflussen.**

Sorgfältiges Waschen ist sehr wichtig. Ein Eintrocknen der Kavitäten zwischen den Arbeitsschritten vermeiden.

Pro Testansatz sollten nicht mehr als drei Mikrotiterstreifen (24 Kavitäten) verwendet werden. Bei mehr als drei Streifen sollte eine zweite unbeschichtete Platte (siehe Kapitel 5.1.) als Vorplatte verwendet werden, um eine Zeitverzögerung über die Platte zu vermeiden. Alle Standards und Proben werden auf die unbeschichtete Platte pipettiert (mind. 150 µl pro Kavität) und hiervon dann genau 100 µl zügig mit einer 8-Kanalpipette auf die beschichtete Platte transferiert.

Es wird empfohlen das Konjugat, das Substrat/Chromogen und die Stopp-Lösung mit einer Multikanal- oder einer Multistepper-Pipette zu pipettieren, um eine Zeitverzögerung über die Platte zu vermeiden.

1. So viele Kavitäten in den Halterahmen einsetzen, wie für alle Standards und Proben in Doppelbestimmung benötigt werden. Die Positionen der Standards und der Proben protokollieren.
2. Je 100 µl der Standards bzw. der nach Kapitel 9. Probenvorbereitung extrahierten (und wenn zutreffend nach 10.2. Testdurchführung verdünnten) Proben als Doppelbestimmung in die entsprechenden Kavitäten pipettieren und 10 min bei Raumtemperatur (20 - 25 °C) inkubieren.
3. Die Kavitäten durch Ausschlagen der Flüssigkeit leeren und die Restflüssigkeit durch kräftiges Ausklopfen (dreimal hintereinander) auf saugfähigen Labortüchern entfernen. Alle Kavitäten mit jeweils 250 µl verdünntem Waschpuffer (siehe Kapitel 10.1.) befüllen und anschließend wie zuvor entleeren. Diesen Vorgang weitere zweimal wiederholen (insgesamt drei Waschzyklen).
4. Je 100 µl verdünntes Konjugat (siehe Kapitel 10.1.) in die entsprechenden Kavitäten pipettieren und 10 min bei Raumtemperatur (20 - 25 °C) inkubieren.
5. Die Kavitäten durch Ausschlagen der Flüssigkeit leeren und die Restflüssigkeit durch kräftiges Ausklopfen (dreimal hintereinander) auf saugfähigen Labortüchern entfernen. Alle Kavitäten mit jeweils 250 µl verdünntem Waschpuffer (siehe Kapitel 10.1.) befüllen und anschließend wie zuvor entleeren. Diesen Vorgang weitere zweimal wiederholen (insgesamt drei Waschzyklen).
6. Je 100 µl rot gefärbtes Substrat/Chromogen in die Kavitäten pipettieren und 10 min bei Raumtemperatur (20 - 25 °C) im Dunkeln inkubieren.
7. Je 100 µl Stopp-Lösung in jede Kavität pipettieren und vorsichtig manuell durch leichtes Schütteln der Platte mischen. Die Extinktion bei 450 nm innerhalb von 30 min nach Zugabe der Stopp-Lösung messen.

## 11. Auswertung

Für die Auswertung ist bei R-Biopharm optional eine speziell für die RIDASCREEN® Enzymimmunoassays entwickelte Software, die **RIDASOFT® Win.NET (Art. Nr. Z9996FF)**, erhältlich. Die Auswertung kann mittels 4-Parameter- oder Cubic-Spline-Funktion erfolgen. Eine einmal gewählte Auswertemethode sollte beibehalten und nicht zwischen den beiden Funktionen gewechselt werden. Aufgrund der verwendeten Mathematik kann mittels Cubic-Spline-Funktion keine Konzentration außerhalb des Messbereichs (< Standard 2 bzw. > Standard 5) berechnet werden. Die 4-

Parameter-Funktion ermöglicht auch die Berechnung von Werten zwischen Standard 1 und Standard 2 (siehe auch: 13. Grenzen der Methode).

Für die Auswertung ist abzuklären, dass für den aktuellen Testlauf die Qualitätskriterien erfüllt sind. Der Verlauf der Standardkurve kann dem beigefügten Analysenzertifikat entnommen werden.

Der Test kann auch im Falle der Durchführung von Einzelbestimmungen ausgewertet werden. Dies hat keinen Einfluss auf die Funktion des Testkits. In der RIDASOFT® Win.NET Software muss allerdings hierfür eine eigene Auswertung erstellt werden. Die Auswertung von Einzelbestimmungen ist standardmäßig nicht vorhanden. Jedes Labor kann für sich nach einer qualifizierten Risiko-Management-Analyse entscheiden, den Test in Einzelbestimmung durchzuführen. Es ist aber zu beachten, dass dies nicht dem Vorgehen entspricht, das in Standards wie EN 15633-1 und EN 15842 gefordert wird. Das Risiko, Fehler in der Durchführung des Tests (z. B. Pipettierfehler) zu übersehen, ist in diesem Fall erhöht. Außerdem ist eine höhere Schwankung der Ergebnisse bei Einzelbestimmungen zu erwarten.

### **Extraktion mit Extraktor 2 und A-AEP (siehe Kapitel 9.1.):**

Beim Arbeiten nach dieser Vorschrift ist der Verdünnungsfaktor der Proben 100. Ein Probenverdünnungsfaktor von 20 wurde bei den Konzentrationsangaben der Standards bereits berücksichtigt (siehe Kapitel 4\*). Deshalb müssen die aus der Standardkurve abgelesenen Werte nur mit dem Faktor 5 multipliziert werden.

### **Extraktion mit AEP (siehe Kapitel 9.2.):**

Beim Arbeiten nach dieser Vorschrift ist der Verdünnungsfaktor der Proben 20.

Da ein Probenverdünnungsfaktor von 20 bei den Konzentrationsangaben der Standards bereits berücksichtigt wurde (siehe Kapitel 4\*), kann die Casein-Konzentration direkt aus der Standardkurve abgelesen werden.

Wird Wein nur mit 9 ml AEP extrahiert, muss die geringere Probenverdünnung von 1:10 bei der Berechnung der Casein-Konzentration berücksichtigt werden. Der aus der Standardkurve abgelesene Wert ist mit dem Faktor 0,5 zu multiplizieren.

## 12. Interpretation der Ergebnisse

Das Ergebnis des Tests wird in mg Casein pro kg Lebensmittel angegeben und gibt somit eine Proteinkonzentration an.

Ergebnisse zwischen LOD und LOQ können auf einen geringen Gehalt des untersuchten Analyten in der Probe hinweisen. Ermittelte Werte in diesem Bereich sind aufgrund der hohen Schwankungsbreite des Tests aber mit einer hohen Unsicherheit versehen. Ergebnisse sollten deshalb nicht quantitativ als Wert, sondern qualitativ „< LOQ“ angegeben werden.

Ein Ergebnis unterhalb der LOD schließt nicht aus, dass eine Allergenkontamination unterhalb der Nachweisgrenze dieses Testes vorliegt, oder dass andere Allergenkomponenten, wie z. B. Lipide, in einer Probe enthalten sein können. Die Interpretation des Ergebnisses sollte entsprechend formuliert werden.

Proben mit Extinktionswerten ( $E_{450\text{ nm}}$ ) > Standard 5 können weiter verdünnt und nochmals bestimmt werden. Bei einer weiteren Verdünnung muss der zusätzliche Verdünnungsfaktor bei der Berechnung des Ergebnisses berücksichtigt werden.

Höhere Extinktionswerte ( $E_{450\text{ nm}}$ ) der Standardkurve im Vergleich zu den Daten laut Zertifikat, insbesondere für den Null-Standard, können auf ungenügendes Waschen oder eine Allergen-Kontamination hinweisen.

## 13. Grenzen der Methode

Testergebnisse können in Abhängigkeit von der Matrix, der Testdurchführung und den Laborbedingungen schwanken.

Nachweis- und Bestimmungsgrenzen sind abhängig von der jeweiligen Probenmatrix, dem Grad der Prozessierung und dem Extraktionsverfahren.

Außerhalb des angegebenen Messbereichs werden die technischen Grenzen der Testmethode erreicht, was sich durch größere Schwankungen der Ergebnisse bemerkbar macht. Hierdurch können besonders Proben, die an den charakteristischen Grenzen der Methode (LOD, LOQ, obere Grenze des Messbereichs) liegen, zwischen den Bereichen der Kalibrationskurve wechseln.

Roher Fisch bindet Casein stark. Aus diesem Grund kann die Wiederfindung auf 10 % reduziert sein. Das trifft auch auf gekochten Fisch zu, wenn Casein vor dem Kochen zugefügt wurde.



Eine falsche Einwaage der zu untersuchenden Probe hat Einfluss auf das Messergebnis (z. B. wird bei einer Einwaage von +10 % eine um 10 % höhere Konzentration gemessen). Zuverlässige Messergebnisse sind in der Regel bei einer Abweichung der Einwaage bis maximal  $\pm 1$  % gegeben.

Detaillierte Ergebnisse sowie weitere Informationen zu anderen Lebensmittelmatrizes entnehmen Sie bitte dem aktuellen Validierungsbericht. Darüber hinaus können zu einzelnen Lebensmitteln Daten aus Laborvergleichsuntersuchungen und Ringversuchen vorliegen.

Für den vorliegenden ELISA konnten aufgrund der Vielzahl an Lebensmitteln nur einzelne, exemplarische Lebensmittel aus unterschiedlichen Produktgruppen validiert werden. Bei der Analyse einer nicht validierten Matrix wird die Verifizierung der erhaltenen Ergebnisse mittels Dotierexperimenten empfohlen. Gegebenenfalls ist eine Validierung der zu untersuchenden Matrix vorzunehmen.

Aufgrund der Vielzahl an Lebensmitteln können Matrixeffekte nicht ausgeschlossen werden. Diese können zu falsch-positiven / erhöhten Ergebnissen führen, aber auch eine korrekte Reaktion verringern bzw. unterdrücken. Solche Matrixeffekte sind unabhängig von der Spezifität des im Test verwendeten Antikörpers und können durch Dotierversuche sichtbar gemacht werden.

Durch die Zugabe von Fremdprotein (abhängig vom Test z. B. BSA, Gelatine, Magermilchpulver) während der Extraktion oder der Testdurchführung können Matrixeffekte gegebenenfalls unterdrückt werden.

Die unter Kapitel 10.2. Testdurchführung genannte Empfehlung zum Einsatz von BSA ist in diesem Sinne nur dann anzuwenden, wenn ein Matrixeffekt tatsächlich vorliegt. Sie ist auch nicht auf die genannten Proben beschränkt, sondern als grundsätzliche Empfehlung für Proben mit Matrixeffekt zu verstehen.

In prozessierten (z. B. Erhitzung, Trocknung, etc.) Lebensmitteln können Proteine verändert und / oder fragmentiert werden. Dies kann die Wiederfindung und Testergebnisse beeinträchtigen.

Kreuzreaktivitäten sind Nebenreaktionen des im Tests verwendeten Antikörpers mit Antigenen, die ähnliche Epitope wie der gesuchte Analyt aufweisen. Diese treten besonders bei Antigenen aus nahe verwandten Spezies auf. Es handelt sich im Gegensatz zu Matrixeffekten um eine spezifische Reaktion des Antikörpers mit dem Antigen. Die antigenen Strukturen unterliegen ähnlichen Einflüssen (z. B. durch Erhitzung, Trocknung,

etc.) wie der eigentliche Analyt. In einzelnen Fällen können Kreuzreaktivitäten durch die Prozessierung von Lebensmitteln auch erst in Erscheinung treten oder aber verloren gehen.

Zur Bestimmung der Kreuzreaktivitäten verschiedener Lebensmittel wurde jeweils eine repräsentative Probe verwendet. Andere Proben der gleichen Lebensmittel können abweichende Ergebnisse liefern. Alle analysierten Kreuzreaktivitäten sind im Validierungsbericht beschrieben.

## 14. Empfehlung

Um eine hohe analytische Sicherheit zu gewährleisten wird empfohlen:

- Die allgemeinen Qualitätssicherungsanforderungen für Laboratorien, die in Normen wie EN 15633-1 und EN 15842 aufgeführt sind (z. B. Durchführung von Doppelbestimmungen) zu befolgen.
- Pipettenspitzen vor dem Pipettieren jeweils mit Standard oder Probenextrakt vorzuspülen.
- Zur Qualitätskontrolle und zur Prüfung auf richtige und störungsfreie Durchführung der Bestimmung Testkontrollen mitzuführen. Hierfür sind Casein-freie und Casein-haltige (natürlich oder künstlich kontaminierte) Proben zu verwenden. Ein Beispiel für eine Dotierung ist im Validierungsbericht angegeben.
- Bei extrem sauren oder basischen Proben kann es notwendig sein, den pH-Wert der Probe vor der Extraktion auf neutral (pH 6,5 bis 7,5) einzustellen.
- Bei der Analyse mittels Automaten (z. B. ThunderBolt® / GEMINI) sich an [info@r-biopharm.de](mailto:info@r-biopharm.de) zu wenden.

## 15. Weitere Applikationen

- Extraktion von stark flüssigkeitsabsorbierenden Matrices mit RIDA® Extraktor 2 (Art. Nr. R4613).
- RIDASCREEN®FAST Allergen - Swabbing Methode für die qualitative Analyse von Allergenen in der Produktionslinie oder für Laborgeräte.
- Sensitivere Allergen Analyse in Wein (Verdünnung 1:10).
- Aufarbeitung von Lebensmitteln mit der RIDA® Extraction Solution (colorless) (Art. Nr. R7098).

*Diese Aufarbeitung ergibt ähnliche Ergebnisse wie die hier beschriebene mit A-AEP und Extraktor 2. Die Probenextrakte können jedoch nicht im RIDASCREEN®FAST  $\beta$ -Lactoglobulin (Art. Nr. R4912) und im RIDASCREEN®FAST Milk (Art. Nr. R4652) eingesetzt werden.*









**Für weitere Produktinformationen und Applikationen kontaktieren Sie bitte [info@r-biopharm.de](mailto:info@r-biopharm.de).**

## **Versionsübersicht**

<b>Versionsnummer</b>	<b>Kapitel und Bezeichnung</b>
2019-05-03	Freigabeversion
2021-06-16	– Generelle Sprachliche Überarbeitung – Kapitel 1, 6, 9, 10, 11, 12, 13, 14
2022-05-06	Aktuelle Version Vorgenommene Änderungen: – Kapitel 10.2. Testdurchführung: Fehler aus Version 2021-06-16 mit „insgesamt vier Waschzyklen“ wieder zurück auf „insgesamt drei Waschzyklen“ korrigiert

## Symbolerklärung

Allgemeine Symbole:

	Gebrauchsanweisung beachten
	Chargennummer
	Verfallsdatum (YYYY-MM)
	Lagertemperatur
	Artikelnummer
	Anzahl Testbestimmungen
	Herstelldatum (YYYY-MM)
	Hersteller + Adresse

## Haftungsausschluss

Der Anwender trägt das alleinige Risiko bei der Verwendung der Produkte und Dienstleistungen der R-Biopharm AG.

Die R-Biopharm AG gewährleistet, dass ihre Produkte und Dienstleistungen allen von ihr festgelegten Qualitätskontrollstandards entsprechen. Die R-Biopharm AG wird nach ihrer Wahl Komponenten, Produkte oder wiederkehrende Dienstleistungen austauschen oder ausbessern, die sich innerhalb produktspezifischer Gewährleistungsfristen oder Ablaufdaten als mangelhaft in der Verarbeitung oder im Material erweisen und die sich nach der Prüfung und im Ermessen der R-Biopharm AG als mangelhaft erweisen.

Diese Gewährleistung tritt an die Stelle jeglicher Gewährleistungen hinsichtlich Qualität, Beschreibung, Eignung für einen bestimmten Zweck, Marktgängigkeit, Produktivität oder anderer Spezifikationen. Die R-Biopharm AG ist in keiner Weise verantwortlich für jegliche Nutzung ihrer Produkte und weist hiermit alle anderen ausdrücklichen oder stillschweigenden Rechtsbehelfe ab, bzw. übernimmt ausdrücklich keine, Garantien, Gewährleistungen oder Haftungen, die sich aus dem Gesetz oder anderweitig ergeben. Die R-Biopharm AG übernimmt des Weiteren keine Haftung für entgangenen Gewinn oder Schäden – direkt, indirekt oder anderweitig – an Personen oder Eigentum im Zusammenhang mit der Verwendung ihrer Produkte oder Dienstleistungen.

Diese Haftungsregelung kann nur durch ein schriftliches, von einem autorisierten Vertreter der R-Biopharm AG unterzeichnetes Dokument verlängert, geändert oder ausgetauscht werden.

# RIDASCREEN®FAST Casein

## Brief information

RIDASCREEN®FAST Casein (Art. No. R4612) is a sandwich enzyme immunoassay for the quantitative analysis of casein in food validated for the method (see chapter 1. Intended Use).

All reagents required for the enzyme immunoassay, including standards, are contained in the test kit. The test kit is sufficient for a maximum of 48 determinations (including standards). A microtiter plate spectrophotometer is required for quantification.

Sample preparation:	homogenization and extraction
Time requirement:	sample preparation: for 10 samples..... approx. 20 min for 10 heated samples..... approx. 30 min test implementation (incubation time)..... 30 min
Standard material:	Casein from SIGMA Aldrich (Art. No. C5890)
Limit of detection: (depending on matrix)	Allergen extraction buffer 0.12 mg/kg (ppm) Casein* ..... 0.19 mg/kg (ppm) Casein RIDA® Extractor 2..... 0.71 mg/kg (ppm) Casein* ..... 0.41 - 0.95 mg/kg (ppm) Casein *mean value
Limit of quantification:	Allergen extraction buffer 0.5 mg/kg (ppm) Casein RIDA® Extractor 2..... 2.5 mg/kg (ppm) Casein
Specificity:	The antibodies used specifically detect caseins of cow's milk. There is a cross reactivity to sheep's, goat's and buffalo's milk. Any further cross reactivity is not known. Especially, a cross reactivity to $\beta$ -lactoglobulin does not exist. Further information regarding cross reactivity is contained in the validation report.

Cross reactivities of the antibodies used for this test kit have been determined for the pure food (e.g. corn flour). In composed / processed food (e.g. maize bread) cross reactivities might be different. Interfering substances (e.g. polyphenols) can be detected by spiking experiments (see chapter 13. Limits of the method).

In order to increase the quality of assessment when performing ELISA procedures, we refer additionally to our Good ELISA Practice brochure. It lists minimum standards and conditions that are required when using test kits of R-Biopharm AG to perform ELISA analysis. The brochure can be retrieved, printed and downloaded from the website

<https://food.r-biopharm.com/media/technical-guides/>.

## **Related products for milk determination**

RIDA® Extractor 2 (Art. No. R4613)

RIDASCREEN®FAST Milk (Art. No. R4652)

RIDASCREEN®FAST  $\beta$ -Lactoglobulin (Art. No. R4912)

RIDASCREEN®  $\beta$ -Lactoglobulin (Art. No. R4901)

Bioavid Lateral Flow Milch / Milk (Art. No. BL613-10, BL613-25)

### **1. Intended use**

RIDASCREEN®FAST Casein (Art. No. R4612) is a sandwich enzyme immunoassay test developed for the quantitative analysis of casein in food. Due to the large number of different food products, the following samples were examined as representative for different food product categories within the scope of the test development: ice cream, wine, chocolate, sausage and cookies. It can be assumed that the assay is also suitable for the analysis of other foods, however, this must be verified by the user before applying the test kit to that food category.

For detailed results and further information on validation data with other food matrices, please refer to the validation report. Further applications are regularly validated in our laboratories, which we make available in our application notes (see chapter 15. Further application notes).

## 2. General information

Casein refers to a family of proteins commonly found in mammalian milk. The term “casein” is derived from the Latin word “*caseus*”, which means “cheese”. Cow’s milk contains 3.2 % proteins, which consist of approx. 10 %  $\beta$ -lactoglobulin (leading protein of whey), approx. 80 % caseins and approx. 10 % other proteins. The most important allergen for children is  $\beta$ -lactoglobulin while the caseins become the dominant allergen later in adults. Caseins are also heat-stable allergens.

Cow's milk is one of the most important allergenic components of food, especially for children. That is why the labeling of casein or milk is mandatory in many countries worldwide. Although there are no legal limits for casein, food producers are strongly advised to test for very low casein concentrations to protect people with allergies and to avoid allergen-related recalls.

Furthermore, Casein is a protein that is often used as a fining agent in wine production. In the fining process, casein is added to bind the suspended particles that settle out of the wine.

Casein is a rough flaked curdling protein, which forms micelles in the milk and precipitates under acidic conditions. The group of caseins consists of the  $\alpha$ -caseins,  $\beta$ -casein,  $\kappa$ -casein and  $\gamma$ -casein (proteolytic protein fragment of  $\beta$ -casein by the milk protease plasmin).  $\kappa$ -casein can be cleaved into a hydrophobic (para  $\kappa$ -casein) and into a water soluble polar component (macropeptid) by proteolysis, e.g. by using lab ferment. Caseins can be present as an ingredient or as a contaminant in raw and processed food products. Skim milk powder or caseins / caseinates are often added to food products (e.g. in sausages) to increase the protein content or as thickening agent. According to the **regulation (EU) No. 1169/2011**, milk and products thereof must be declared on food labels. Similar regulations exist e.g. in the USA, Canada, Australia and New Zealand.

## 3. Test principle

The principle of the test is the antigen-antibody reaction. The wells of the microtiter strips are coated with specific antibodies against casein. By adding the standard or sample solution to the wells, casein present in the sample will bind to the specific capture antibodies resulting in the formation of an antibody-antigen-complex. Components not bound by the antibodies are then removed in a washing step. Following the washing step, a solution containing antibodies conjugated to peroxidase is added. This conjugate binds to the Ab-Ag-complex and an antibody-antigen-antibody (sandwich) complex is formed. Any unbound

conjugate is then removed in another washing step. A substrate/chromogen solution is added to the wells and incubated. Bound conjugate converts the colorless chromogen into a blue product. A stop solution is added which results in a color change from blue to yellow. The absorbance of the solution which is proportional to the casein concentration in the sample is measured photometrically at 450 nm and expressed as mg/kg casein.

#### 4. Reagents provided

Each kit contains sufficient materials for a maximum of 48 measurements (including standard analyses). Each test kit contains:

Component	Cap color	Format		Volume
<b>Microtiter plate</b>	-	Ready to use		48 wells
<b>Extractor 2</b>	Blue	<b>Concentrate</b>	<b>2x</b>	30 ml
<b>Allergen extraction buffer</b>	Green	<b>Concentrate</b>	<b>10x</b>	100 ml
<b>Additive 1</b>	Blue			2 g
<b>Standard 1*</b>	Transparent	Ready to use	0 mg/kg	1.3 ml
<b>Standard 2*</b>	Transparent	Ready to use	0.5 mg/kg	1.3 ml
<b>Standard 3*</b>	Transparent	Ready to use	1.5 mg/kg	1.3 ml
<b>Standard 4*</b>	Transparent	Ready to use	4.5 mg/kg	1.3 ml
<b>Standard 5*</b>	Transparent	Ready to use	13.5 mg/kg	1.3 ml
<b>Wash buffer</b>	Brown	<b>Concentrate</b>	<b>10x</b>	100 ml
<b>Conjugate</b>	Red	<b>Concentrate</b>	<b>11x</b>	0.7 ml
<b>Conjugate buffer</b>	Black	Ready to use		7 ml
<b>Substrate/Chromogen</b> Red Chromogen Pro	Brown	Ready to use		13 ml
<b>Stop solution</b>	Yellow	Ready to use		14 ml

\* The concentration values of the standards already take into account the dilution factor 20, which results from the sample preparation according to chapter 9.2. Thus, the casein concentrations of the samples can directly be read from the standard curve.

If sample preparation with Extractor 2 is used (see chapter 9.1), a dilution factor of 100 is obtained. The values read from the standard curve must be multiplied by factor 5 in addition.



## 5. Reagents required but not provided

### 5.1. Equipment

- Gloves
- Scale (measurement range at least up to 50 g and precision of  $\pm 0.01$  g)
- Laboratory mincer / grinder, mortar, ultra-turrax or homogenizer
- Centrifuge (at least 2,500 x g) + centrifugal vials (e.g. 50 ml centrifuge tubes from Greiner Art. No. 227261)
- Shaker
- Water bath (60 °C / 140 °F and 100 °C / 212 °F; for fluctuation range please refer to the instructions of the water bath manufacturer)
- Fluted filter (pore size 8 - 12  $\mu\text{m}$ )
- Graduated pipettes
- Graduated cylinders
- Variable 20 - 200  $\mu\text{l}$  and 200 - 1000  $\mu\text{l}$  micropipettes
- If necessary: a further microtiter plate (e.g. universal binding, breakable MTP from Thermo Fisher Scientific Art. No. 95029390 or low binding Greiner bio-one Art. No. 655901)
- If necessary: 8-channel pipette for 100  $\mu\text{l}$
- Microtiter plate spectrophotometer (450 nm)
- Optional: RIDASOFT® Win.NET (Art. No. Z9996FF)

### 5.2. Reagents

- Distilled water (dist. water) or deionized water
- 1 M sodium hydroxide (NaOH)
- 1 M hydrochloric acid (HCl)
- If necessary: bovine serum albumin (BSA, e.g. Serva, fraction V, protease free, Art. No. 11926)

## 6. Warnings and precautions for the users

This test should only be carried out by trained laboratory personnel. The instruction for use must be strictly followed.

This kit may contain hazardous substances. For hazard notes on the contained substances please refer to the appropriate material safety data sheets (SDS) for this product, available online at [www.r-biopharm.com](http://www.r-biopharm.com).

Do not reuse wells of the microtiter strips (coated microtiter plate and pre-plate, if necessary (see chapter 10.2. Test procedure). Use separate pipette tips for each standard and each sample extract to avoid cross contamination.

The Extractor 2 is harmful to health. It contains mercaptoethanol. It should be worked **under a chemical hood** and skin contact should be avoided (use gloves!).

All reagents and materials must be recovered or disposed after use at customers own responsibility according to the protection of human health and the environment. Please observe the applicable national regulations concerning waste disposal (e.g. Waste Management Act, Regulations on Dangerous Chemicals, etc.).

## 7. Storage instructions

Store the kit at 2 - 8 °C (35 - 46 °F). Do not freeze any test kit components.

To avoid moisture inside the wells, open the foil bag for withdrawal of microwells only after having reached room temperature (20 - 25 °C / 68 - 77 °F).

Return any unused microwells to their original foil bag, reseal them together with the desiccant provided and further store at 2 - 8 °C (35 - 46 °F).

The reddish substrate/chromogen is light sensitive. Therefore, avoid exposure to direct light.

Do not use the test kit after the expiration date (see test kit label).

Do not interchange individual reagents between kits of different lot numbers.

## 8. Indication of instability or deterioration of reagents

- Bluish coloration of the reddish substrate/chromogen prior to test implementation
- Value of less than 1.2 absorbance units ( $A_{450\text{ nm}} < 1.2$ ) for standard 5

## 9. Preparation of Samples

Wear gloves before starting and during the assay. Airborne allergens and dirty laboratory equipment lead to contamination of the assay. Therefore, please notice the following recommendations:

- Clean surfaces, glass vials, mincers and other equipment before and after each sample preparation.
- Carry out the sample preparation in a room isolated from the ELISA procedure.

Bring all reagents to room temperature (20 - 25 °C / 68 - 77 °F) before use.

The Allergen extraction buffer (AEB) is provided as a 10-fold concentrate and must be diluted prior use. Before dilution of the buffer concentrate, dissolve any crystals in a water bath at 37 °C (99 °F) completely and mix well. After that, dilute the heated buffer concentrate 1:10 (1+9) with dist. water (e.g. 100 ml buffer concentrate + 900 ml dist. water). The **diluted Allergen extraction buffer (AEB)** is stable at 20 - 25 °C (68 - 77 °F) for approx. 4 weeks or at 2 - 8 °C (35 - 46 °F) for 12 weeks.

The AEB is required for the dilution of the extracts for use in ELISA. For the dilution of matrices containing pine, sunflower or pumpkin seeds, the diluted AEB must be additionally mixed with BSA (final concentration: 2.5 %; e.g. 10 ml diluted AEB + 0.25 g BSA (= BSA-AEB)).

For the preparation of the final **Allergen extraction buffer containing Additive 1 (A-AEB)**, which is required for the extraction according to chapter 9.1., weigh 1.35 g of Additive 1 in a glass beaker and add 15 ml 1 M NaOH. Stir until the Additive 1 is solved. Then, fill 700 ml diluted AEB (see above) in a measuring cylinder. Add the 15 ml Additive 1 solution by stirring constantly. Transfer any residues of the Additive 1 solution into the measuring cylinder by rinsing with diluted AEB. Adjust the Additive 1 containing Allergen extraction buffer (A-AEB) to pH 9 with 1 M HCl and fill up to 750 ml with diluted AEB.

750 ml A-AEB are sufficient for 45 samples. The buffer can be used for approx. 3 weeks at room temperature 20 - 25 °C (68 - 77 °F) (do **not** store in the refrigerator). Discard the buffer if crystals are present. Use clean bottles when preparing the buffer. Particles of dust can initiate crystallization.

Make sure to heat the A-AEB in time in the 60 °C (140 °F) water bath (the 100 °C / 212 °F water bath is used for the extraction of the samples).

The **Extractor 2** is provided as 2fold concentrate and has to be diluted 1:2 (1+1) with dist. water (e.g. 30 ml Extractor 2 + 30 ml dist. water). The complete diluted Extractor 2 is sufficient for 15 samples and can be used for approx. 3 month at room temperature (20 - 25 °C / 68 - 77 °F). Additional Extractor 2 can be ordered at R-Biopharm with the article number R4613.

In the following section, the following abbreviations are used:

- AEB: final diluted Allergen extraction buffer
- A-AEB: AEB with addition of Additive 1

## 9.1. Extraction with Extractor 2 and A-AEB as universal sample extraction

### **Heat the A-AEB to 60 °C (140 °F) before sample extraction.**

- Homogenize (grind thoroughly to powder and mix well or mix well a solution respectively) well a sufficient amount (e.g. 50 g or 50 ml) to ensure taking a representative test portion of sample.
- Transfer 1 g (or in case of liquid samples 1 ml) of homogenized sample to a new vial, add 4 ml prepared Extractor 2 (see chapter 9.), close the vial and mix well.
- Cook it for 10 min at 100 °C (212 °F) in a water bath (if a lump forms, it must be dissolved in the still warm liquid by shaking the vial).
- Let the sample cool down shortly on the lab bench (1 - 2 min).
- Add 16 ml (or 15 ml in case of liquid samples) pre-heated A-AEB (see chapter 9.) to the cooked sample.
- Mix vigorously (e.g. vortexer).
- Extract for 10 min at 60 °C (140 °F) in a water bath.
- Let the sample cool down shortly in ice water (3 - 5 min).
- Filter sample or centrifuge for 10 min at > 2,500 x g; if possible at 4 °C (39 °F).  
(Alternatively: transfer 2 ml of the extract into a reaction vial and centrifuge at high speed (> 10,000 x g) for 10 min in a microcentrifuge).
- Transfer the supernatant into a fresh vial.
- If the supernatant is not free of particles after centrifugation, filter the extract additionally.
- The extract (supernatant of centrifugation step or filtrate) can be stored undiluted in a well-sealed container at 2 - 8 °C until used in the test (shelf life approx. 3 days). Unused extracts can also be stored undiluted at -20 °C (- 4 °F) for several months.
- For use in the test, extracts prepared with Extractor 2 (supernatant of centrifugation step or filtrate) must be diluted with AEB (for dilution see chapter 10.2.). The diluted sample extracts have a limited shelf life and must be used in the test within 30 minutes.
- If further dilutions are required (samples with absorbance values ( $A_{450\text{ nm}}$ ) > Standard 5), these extract dilutions must be made BEFORE dilution with AEB for test use (see chapter 10.2.).
- For these dilutions, the following buffer should be used to keep the composition of the extract constant:

A-AEB	16 ml
Extractor 2	2 ml
Dest. water	2 ml

This is followed by the normal dilution with AEB (see chapter 10.2.).

## Remark

**The extracts prepared with Extractor 2 and A-AEB according to chapter 9.1. can be also used with the RIDASCREEN®FAST  $\beta$ -Lactoglobulin (Art. No. R4912) and RIDASCREEN®FAST Milk (Art. No. R4652) assays.**

9.2. Extraction with AEB for food like non-hydrolyzed infant formula, ice cream, wine, chocolate, beverages, sausage, rice crispies

*The following extraction procedure is only suited for the mentioned food since they can also be prepared without Extractor 2, Additive 1 and cooking step.*

### Heat the AEB to 60 °C (140 °F) before sample extraction

- Homogenize (grind thoroughly to powder and mix well or mix well a solution respectively) well a sufficient amount (e.g. 50 g or 50 ml) to ensure taking a representative test portion of sample.
- Transfer 1 g (or in case of liquid samples 1 ml) homogenized sample to a new vial and add 20 ml (or 19 ml in case of liquid samples) pre-heated AEB (see chapter 9.).

*1 ml wine can also be extracted with 9 ml diluted and heated AEB. Doing this increases the method's sensitivity (LOD: 0.12 mg/l; LOQ: 0.25 mg/l).*

- Mix vigorously (e.g. vortexer).
- Extract for 10 min at 60 °C (140 °F) in a water bath by shaking occasionally.
- Let the sample cool down shortly in ice water (3 - 5 min).
- Filter sample or centrifuge for 10 min at > 2,500 g; if possible at 4 °C (39 °F).

(Alternatively: transfer 2 ml of the extract into a reaction vial and centrifuge at high speed (> 10,000 g) for 10 min in a microcentrifuge).

- Transfer the supernatant into a fresh vial.
- If the supernatant is not free of particles after centrifugation, filter the extract additionally.
- Use the sample extracts (supernatant of centrifugation step or filtrate) immediately (within 30 minutes) in the assay. A longer time period may influence the recovery. Alternatively, the extracts can be stored in a well-sealed vial at 2 - 8 °C until it is used (shelf life approx. 1 day). Unused extracts can be stored undiluted at -20 °C (-4 °F) for several months.

## 10. Test implementation

### 10.1. Test preparation

Bring all reagents to room temperature (20 - 25 °C / 68 - 77 °F) before use.

The **conjugate** (bottle with red cap) is provided as a 11fold concentrate. Since the diluted conjugate has a limited stability, only the amount which actually is needed should be diluted. Before pipetting, the conjugate concentrate should be shaken carefully. For reconstitution, the conjugate concentrate is diluted 1:11 (1+10) in conjugate buffer (e.g. 2 ml conjugate buffer + 200 µl conjugate, sufficient for 2 microtiter strips).

The **wash buffer** is provided as a 10-fold concentrate. Before use, the buffer has to be diluted 1:10 (1+9) with dist. water (i.e. 900 ml dist. water + 100 ml buffer concentrate). Prior to dilution, dissolve eventually formed crystals by incubating the buffer in a water bath at 37 °C (99 °F). The diluted buffer is stable at 20 - 25 °C (68 - 77 °F) for 4 weeks.

Components should be stored immediately at 2 - 8 °C (35 - 46 °F) when no longer required.

### 10.2. Test procedure

**The extracts prepared according to chapter 9.1. (with Extractor 2 and A-AEB) must be diluted 1:5 (1+4) with AEB (see chapter 9. Sample preparation) before use (e.g. 400 µl AEB + 100 µl sample).**

**Individual samples extracted with Extractor 2 and A-AEB (e.g. corn or corn products, pine, sunflower or pumpkin seeds) may produce non-specific matrix effects in the ELISA. To avoid these, such sample extracts can be diluted 1:5 with BSA-AEB (see chapter 9.) before use in the test (e.g. 400 µl BSA-AEB + 100 µl sample). For this purpose, the diluted AEB is mixed with BSA (final concentration 2.5 %): e.g. 10 ml diluted AEB + 0.25 g BSA.**

**Use the diluted sample extracts immediately (within 30 minutes) in the assay. A longer time period may influence the recovery.**

Carefully follow the recommended washing procedure. Do not allow microwells to dry between working steps.

Do not use more than three strips (24 wells) at a time. If more than three strips are needed, a second uncoated plate (see chapter 5.1.) should be used as a pre-plate to avoid a time shift over the microtiter plate. All standards and samples are pipetted into the uncoated plate (at least 150 µl per well) and then exactly 100 µl are quickly transferred to the coated microtiter plate with an 8-channel pipette.

It is recommended to pipette the conjugate, the substrate/chromogen and the stop solution with a multi-channel or stepper pipette to avoid a time shift over the plate.

1. Insert a sufficient number of wells into the microwell holder for all standards and samples to be run in duplicate. Record standard and sample positions.
2. Add 100 µl of each standard or sample (prepared according to chapter 9. Sample preparation and - if necessary - diluted according to chapter 10.2. Test procedure) in duplicate to the wells and incubate for 10 min at room temperature (20 - 25 °C / 68 - 77 °F).
3. Pour out the liquid of the wells and tap the microwell holder upside down vigorously (three times) on absorbent paper to ensure complete removal of liquid from the wells. Fill all the wells with 250 µl diluted wash buffer (see chapter 10.1.) and pour out the liquid as before. Repeat two more times (a total of three wash cycles).
4. Add 100 µl of the diluted conjugate (see chapter 10.1.) to each well and incubate for 10 min at room temperature (20 - 25 °C / 68 - 77 °F).
5. Pour out the liquid of the wells and tap the microwell holder upside down vigorously (three times in a row) on absorbent paper to ensure complete removal of liquid from the wells. Fill all the wells with 250 µl diluted wash buffer (see chapter 10.1.) and pour out the liquid as before. Repeat two more times (a total of three cycles).
6. Add 100 µl of substrate/chromogen to each well and incubate for 10 min at room temperature (20 - 25 °C / 68 - 77 °F) in the dark.
7. Add 100 µl of the stop solution to each well. Mix gently by shaking the plate manually and measure the absorbance at 450 nm. Read within 30 min after addition of stop solution.

## 11. Evaluation

A special software, **RIDASOFT® Win.NET (Art. No. Z9996FF)**, is optional available for evaluation of the RIDASCREEN® enzyme immunoassays. The evaluation should be done using the 4-parameter or cubic spline function. Once an evaluation method has been selected, it should be retained and not be switched between the two functions. Due to its mathematical background, the cubic spline function cannot calculate concentrations outside the measuring range (< standard 2 and > standard 5). The 4-parameter function enables the calculation of values between standard 1 and standard 2 (refer to chapter 13. Limits of the method).

For the evaluation it should be clarified, that the quality criteria are fulfilled for the current test run. The course of the standard curve can be taken from the attached analysis certificate.

The assay can be also evaluated when running in single determinations. This has no influence on the function of the test kit. A special assay evaluation must be written in the RIDASOFT® Win.NET software for this purpose. It is not present by default. Each laboratory may decide to perform the test in single determinations after a qualified risk management analysis. However, it is not consistent with standards like EN 15633-1 and EN 15842. It should be noted that this increases the risk of overlooking errors in the performance of the test (e.g. pipetting errors). Moreover, a higher result variation will occur when pipetting in single determinations.

### **Extraction with Extractor 2 and A-AEB (see chapter 9.1.):**

When working according with this extraction, the sample dilution factor is 100. A dilution factor of 20 is already taken into account with the standard concentrations (see chapter 4\*). Hence, values read from the standard curve need to be multiplied with factor 5 only.

### **Extraction with AEB (see chapter 9.2.):**

When working in accordance with this extraction, the sample dilution factor is 20. Hence, a dilution factor of 20 is already taken into account with the standard concentrations (see chapter 4.\*), the casein concentration can directly be read from the standard curve.

If wine is extracted with 9 ml AEB only, a lower dilution of 1:10 needs to be respected when calculating the casein concentration. Values read from the standard curve need to be multiplied with factor 0.5 in this case.



## 12. Result interpretation

The test result is calculated in mg casein per kg food and thus indicates the protein concentration.

Results between LOD and LOQ indicate a low allergen concentration in the sample. Calculated results show a high uncertainty in this area due to the method's high variation below LOQ. Therefore, such results should not be reported with a quantitative value, but qualitative as "< LOQ".

A result below the LOD does not exclude an allergen contamination below the detection limit of the assay, or that other allergen components, such as lipids, may be present in a sample. The result should be reported accordingly.

A further dilution and new detection of samples is recommended for absorbance values ( $A_{450\text{ nm}}$ ) > standard 5. In case of a further dilution, the additional dilution factor must be taken into account when calculating the allergen concentration.

Compared to the certificate, higher absorbance values ( $A_{450\text{ nm}}$ ) for the standard curve, especially for the zero standard, may be a result of insufficient washing or allergen contamination.

## 13. Limits of the method

Test results may vary depending on the sample matrix, the actual test procedure and the laboratory environment.

Detection and quantification limits depend on the respective sample matrix, the degree of processing and the extraction method.

Technical limits of the test method are approached outside the designated measurement range resulting in higher variation. This may cause a switch of results between the different areas of the calibration curve especially at the test characteristic boundaries (LOD, LOQ, upper limit of measurement range).

Raw fish strongly binds casein. Therefore, the recovery may only be 10 %. This is also true for cooked fish if casein is added before cooking.

An incorrect weight of the sample to be analyzed will have a 1:1 effect on the measurement result (e.g. a 10 % higher concentration is measured with a weigh in of +10 %). A sufficient accuracy is given with a fluctuation of max  $\pm 1$  %.

For detailed results and further information for other food matrices, please refer to the current validation report. In addition, data on individual foods may be available from comparative laboratory tests and inter-laboratory comparisons.

For the present ELISA, only individual, exemplary foods from different product categories could be validated due to the large number of foods. When analyzing a non-validated matrix, it is recommended to verify the results obtained by means of spike experiments. If necessary, a validation of the sample matrix of interest will need to be performed.

Due to the multitude of food types, matrix effects cannot be excluded. These can lead to false-positive / increased results, but also reduce or suppress a correct reaction. Such matrix effects are independent of the specificity of the antibody used in the test and can be made visible by spiking experiments.

The addition of foreign protein (depending on the test e.g. BSA, gelatine, skim milk powder) during extraction or test procedure may suppress matrix effects.

The recommendation for the use of BSA mentioned under chapter 10.2. Test procedure should only be applied if a matrix effect is actually present. It is also not limited to the samples mentioned, but is to be understood as a basic recommendation for samples with matrix effect.

In processed foods (e.g. heat treatment, dehydration, etc.), proteins may be altered or fragmented and this may have an impact on the recovery and assay results.

Cross reactivities are side reactions of the antibody used for preparing the test kit with antigen showing similar epitopes as the investigated analyte. These appear especially with antigens from closely related species. In contrast to matrix effects, it is a specific reaction of the antigen with the antibody. The antigen structures are subject to similar influences (e.g. by heating or drying) as the actual analyte. Therefore, cross reactivities may also appear after food processing in single case or are lost.

For evaluation of the cross reactivity only one representative sample was analyzed, other samples may show a different result. All analyzed cross reactivities are described in the validation report.

## 14. Recommendation

In order to ensure a high analytical performance we recommend:

- To comply with the general quality assurance requirements for laboratories as listed in standards like EN 15633-1 and EN 15842 (e.g. performing duplicate determinations).
- Pre-flush pipette tips with standard or sample extract prior to pipetting.
- Carry along test controls for quality control and to ensure an accurate and correct test procedure. Casein-free and casein-containing (naturally contaminated or spiked) samples should be used. An example of a spike experiment is given in the validation report.
- In case of extremely acidic or basic samples, adjust the sample's pH value (pH 6.5 - 7.5) to neutral prior to extraction may be necessary.
- To contact [sales@r-biopharm.de](mailto:sales@r-biopharm.de) if automates (e.g. ThunderBolt® / GEMINI) are used.

## 15. Further application notes

- Sample extraction for heavily liquid absorbing matrices using RIDA® Extractor 2 (Art. No. R4613).
- More sensitive allergen analysis for wine (dilution 1:10).
- RIDASCREEN®FAST Allergen - Swabbing method for the qualitative analysis of allergens in the production line or for laboratory equipment.
- Preparation of food samples with the RIDA® Extraction Solution (colorless) (Art. No. R7098).

*This sample preparation shows similar results as the method with A-AEB and Extractor 2. However, the so prepared extracts cannot be used with the RIDASCREEN®FAST  $\beta$ -Lactoglobulin (Art. No. R4912) and in the RIDASCREEN®FAST Milk (Art. No. R4652).*

**Further product information and applications, please contact your local distributor or R-Biopharm at this address: [sales@r-biopharm.de](mailto:sales@r-biopharm.de).**

## Version overview

Version number	Chapter and title
2019-05-03	Release version
2021-06-16	– General linguistic revision – Chapter 1, 6, 9, 10, 11, 12, 13, 14
2022-05-06	Current version Changes made: – Chapter 10.2. test procedure: Mistake from version 2021-06-16 with "total of four wash cycles" corrected back to "total of three wash cycles"

## Explanation of symbols

General symbols:



Follow the instructions for use



Batch number



Expiry date (YYYY-MM)



Storage temperature



Article number



Number of test determinations



Manufacturing date (YYYY-MM)



Manufacturer + address

## Disclaimer

The user assumes all risk in using R-Biopharm AG's products and services.

R-Biopharm AG will warrant that its products and services meet all quality control standards set by R-Biopharm AG, and R-Biopharm AG will, at its option, replace or repair any components, product or repeat services which prove to be defective in workmanship or material within product specific warranty periods or expiration dates and which our examination shall disclose to our satisfaction to be defective as such.

This warranty is expressly in lieu of all other warranties, expressed or implied, as to quality, description, fitness for any particular purpose, merchantability, productiveness, or any other matter. R-Biopharm AG shall be in no way responsible for the proper use of its products and hereby disclaims all other remedies, warranties, guarantees or liabilities, expressed or implied, arising by law or otherwise, and it shall have no liability for any lost profits or damage, direct, indirect or otherwise, to person or property, in connection with the use of any of its products or services.

This warranty shall not be extended, altered or varied except by a written instrument signed by an authorized representative of R-Biopharm AG.

### **R-Biopharm AG**

Postanschrift / Postal Address:

An der neuen Bergstraße 17

64297 Darmstadt, Germany

Sitz / Corporate Seat: Pfungstadt

Tel.: +49 (0) 61 51- 81 02-0

Fax: +49 (0) 61 51- 81 02-40

E-mail: [info@r-biopharm.de](mailto:info@r-biopharm.de)

[www.r-biopharm.com](http://www.r-biopharm.com)

Vorsitzender des Aufsichtsrats /

Chairman of Supervisory Board:

Dr. Ralf M. Dreher

Vorstand / Board of Management:

Christian Dreher (Vorsitzender / Chairman),

Dr. Hans Frickel, Jochen Hirsch, Dr. Peter Schubert

Handelsregister / Commercial Register:

Amtsgericht Darmstadt HRB 8321