

r-biopharm®



RIDASCREEN® Nitrofurantoin (SEM)

REF R3724

Enzymimmunoassay zur quantitativen Bestimmung
von Semicarbazid (SEM)

Enzyme immunoassay for the quantitative determination
of semicarbazide (SEM)

In vitro Test

Lagerung bei 2 - 8 °C
Storage at 2 - 8 °C (36 - 47 °F)



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

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

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

Marketing & Vertrieb
E-Mail: info@r-biopharm.de

Marketing & sales
E-mail: 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® Nitrofurantol (SEM) (Art. Nr. R3724) ist ein kompetitiver Enzymimmunoassay zur quantitativen Bestimmung von Semicarbazid (SEM) in Shrimps, Fleisch (Huhn, Schwein, Rind) und Fisch.

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

Probenvorbereitung: Homogenisieren, derivatisieren, extrahieren, zentrifugieren, evaporieren und entfetten

Je nach Arbeitsablauf im Labor können eine 3-stündige oder eine Über-Nacht Derivatisierung durchgeführt werden. Für die höchste Präzision wird die Über-Nacht Methode empfohlen.

Zeitbedarf:

Variante I (über-Nacht)

Probenvorbereitung: ca. 3 h

Derivatisierung ca. 16 h bei 37 °C

Variante II (3 h):

Probenvorbereitung: ca. 3 h

Derivatisierung ca. 3 h bei 50 °C

Testdurchführung (Inkubationszeit)..... 45 min

Nachweisgrenze (LoD): Shrimps ca. 230 ng/kg (ppt)

(Bezogen auf die Fleisch ca. 200 ng/kg

Standardsubstanz) Fisch ca. 200 ng/kg

Nachweisvermögen (CC β): Shrimps 250 ng/kg

(Bezogen auf die Fleisch 350 ng/kg

Standardsubstanz) Fisch 350 ng/kg

Wiederfindungsrate: Shrimps ca. 100 %

(Bezogen auf die Fleisch ca. 116 %

Standardsubstanz) Fisch ca. 85 %

Spezifität:	Nitrophenyl-(NP) SEM (Standardsubstanz)	100 %
	Nitrofurazon	1,37 %
	Semicarbazid (SEM).....	0,02 %
	Furaltadon, Furazolidon, Nitrofurantoin..	< 0,01 %
	Chloramphenicol, AMOZ, AOZ, AHD.....	< 0,01 %
	2-NP-AMOZ, 2-NP-AOZ, 2-NP-AHD.....	< 0,01 %

Die Spezifität des RIDASCREEN® Nitrofurantoin (SEM) Tests wurde durch die Bestimmung der Kreuzreaktivität zu den entsprechenden Substanzen im Puffersystem ermittelt. In Proben kann die Spezifität aufgrund von Matrixeffekten von den im Puffersystem ermittelten Werten abweichen. Vor der Analyse von kreuzreaktiven Substanzen muss deren Nachweisgrenze und Wiederfindungsrate in der jeweiligen Matrix durch den Anwender bestimmt werden. Der Test kann nicht zwischen Analyten und kreuzreaktiven Substanzen diskriminieren.

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 www.r-biopharm.com/de/produkte/lebensmittel-futtermittelanalytik abgerufen, gedruckt und gespeichert werden.

Weitere Produkte und Zubehör für den Nachweis von Nitrofurantoin

- RIDA® Nitrofurantoin (SEM) Dotierlösung (Art. Nr. R3797)
- RIDASCREEN® Nitrofurantoin (AOZ) (Art. Nr. R3703)
- RIDASCREEN® Nitrofurantoin (AHD) (Art. Nr. R3713)
- RIDASCREEN® Nitrofurantoin (AMOZ) (Art. Nr. R3722)
- RIDA® Nitrofurantoin (AOZ) Dotierlösung (Art. Nr. R3798)
- RIDA® Nitrofurantoin (AHD) Dotierlösung (Art. Nr. R3796)
- RIDA® Nitrofurantoin (AMOZ) Dotierlösung (Art. Nr. R3799)

1. Verwendungszweck

RIDASCREEN® Nitrofuran (SEM) (R3724) ist ein kompetitiver Enzymimmunoassay zur quantitativen Bestimmung von SEM in Shrimps, Fleisch (Huhn, Schwein, Rind) und Fisch.

2. Allgemeines

Nitrofurane sind synthetische Breitbandantibiotika, die aufgrund ihrer hervorragenden antibakteriellen und pharmakokinetischen Eigenschaften häufig in der Tierproduktion eingesetzt werden. Sie werden aber auch zur Wachstumsbeschleunigung in der Shrimps-, Geflügel- und Schweineproduktion eingesetzt. In Langzeitversuchen mit Labortieren wurden bei der Muttersubstanz und deren Metaboliten karzinogene und mutagene Eigenschaften beobachtet. Dies führte zu einem Anwendungsverbot von Nitrofuranen bei Tieren, die der Lebensmittelgewinnung dienen. Die Behandlung von Nutztieren mit den Nitrofuran-Antibiotika Furaltadon, Nitrofurantoin und Nitrofurazon wurde 1993 in der EU verboten, das Verbot von Furazolidon folgte 1995.

Die Rückstandsanalytik von Nitrofuranen basiert auf der Detektion der gewebegebundenen Metabolite der Muttersubstanzen. Da die Muttersubstanzen sehr schnell metabolisiert werden, sind sie nach kurzer Zeit nicht mehr nachweisbar. Die Nitrofuran-Metabolite sind jedoch noch lange nach Verabreichung nachweisbar und werden deshalb zur Rückstandskontrolle von Nitrofuranen bestimmt.

Muttersubstanz	Metabolit	Abkürzung
Nitrofurantoin	1-Aminohydantoin	AHD
Furaltadon	3-Amino-5-morpholinomethyl-2-oxazolidinon	AMOZ
Furazolidon	3-Amino-2-oxazolidinon	AOZ
Nitrofurazon	Semicarbazid	SEM

Vor der Analyse müssen die Metabolite mittels Inkubation mit 2-Nitrobenzaldehyd (2-NBA) zu NP-AHD, NP-AMOZ, NP-AOZ und NP-SEM derivatisiert werden.

3. Testprinzip

Grundlage des ELISA-Testsystems ist die Antigen-Antikörper-Reaktion. Die Vertiefungen der Mikrotiterstreifen sind mit Fänger-Antikörpern und anti-SEM-Antikörpern beschichtet. Zugegeben werden Standards bzw. Probelösung und enzymmarkiertes SEM (Enzymkonjugat). Freies und enzymmarkiertes SEM konkurrieren um die SEM-Antikörperbindungsstellen (kompetitiver Enzymimmunoassay). Nicht gebundenes, enzym-markiertes SEM wird anschließend in einem Waschschrift wieder entfernt.

Der Nachweis erfolgt durch Zugabe von Substrat/Chromogenlösung. Gebundenes Enzymkonjugat wandelt das Chromogen in ein blaues Endprodukt um. Die Zugabe des Stopp-Reagenzes führt zu einem Farbumschlag von blau nach gelb. Die Messung erfolgt photometrisch bei 450 nm; die Extinktion der Lösung ist umgekehrt proportional zur SEM-Konzentration in der Probe.

4. Packungsinhalt

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

Komponente	Deckelfarbe	Zustand		Inhalt
Microtiter plate Mikrotiterplatte	-	Gebrauchsfertig		96 Kavitäten
2-Nitrobenzaldehyde 2-Nitrobenzaldehyd		Feststoff		100 mg
Standard 1 Standard 1	Weiß	Gebrauchsfertig	0 ng/l	1,3 ml
Standard 2 Standard 2	Weiß	Gebrauchsfertig	100 ng/l	1,3 ml
Standard 3 Standard 3	Weiß	Gebrauchsfertig	300 ng/l	1,3 ml
Standard 4 Standard 4	Weiß	Gebrauchsfertig	900 ng/l	1,3 ml
Standard 5 Standard 5	Weiß	Gebrauchsfertig	2700 ng/l	1,3 ml
Standard 6 Standard 6	Weiß	Gebrauchsfertig	8100 ng/l	1,3 ml
Wash buffer salt Tween Waschpuffer	-	Salz zum Auflösen		
Conjugate Konjugat	Rot	Gebrauchsfertig		7,5 ml
Substrate/ Chromogen Substrat/ Chromogen Red Chromogen Pro	Braun	Gebrauchsfertig		13 ml
Stop solution Stopp-Lösung	Gelb	Gebrauchsfertig		14 ml

5. Zusätzlich benötigte Reagenzien – erforderliches Zubehör

5.1 Geräte

- Laborhandschuhe
- Waage
- Zentrifuge + zentrifugierbare Reagenzröhrchen mit Verschluss (z. B. 50 ml centrifuge tubes von Greiner Art. Nr. 227261)
- Schüttler (Vortex)
- Mixer (Stomacher, Ultraturrax)
- Evaporator
- Magnetrührer
- Pasteurpipetten
- Messpipetten
- Variable 20 - 200 µl und 200 - 1000 µl Mikropipetten
- Optional: Multistep- oder 8-Kanalpipette für 50 µl bzw. 100 µl
- Mikrotiterplatten-Photometer (450 nm)
- Optional: RIDASOFT® Win.NET (Art. Nr. Z9996FF)

5.2 Reagenzien

- Destilliertes oder deionisiertes Wasser
- 1 M HCl
- 1 M NaOH
- 0,1 M K₂HPO₄
- Ethylacetat
- n-Hexan
- Dimethylsulfoxid (DMSO)

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.

Die Kavitäten der Mikrotiterstreifen (beschichtete Mikrotiterplatte aus dem Kit, siehe Kapitel 10.2. Testdurchführung) dürfen nicht wiederverwendet werden.

Für jeden Standard und jedes Probenextrakt separate Pipettenspitzen verwenden, um Kreuzkontaminationen zu vermeiden.

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 Substrat / Chromogen vor Zugabe in die Kavitäten
- Extinktion kleiner 0,8 ($E_{450\text{ nm}} < 0,8$) für den Nullstandard (Standard 1)

9. Probenvorbereitung

Die Proben kühl und lichtgeschützt lagern.

- 10 mM 2-Nitrobenzaldehyd (siehe Kapitel 4.) in Dimethylsulfoxid (DMSO) ansetzen

(Hinweis: die Lösung muss jeweils vor Gebrauch frisch angesetzt werden, z. B. 7,6 mg 2-Nitrobenzaldehyd in 5 ml DMSO lösen)

9.1 Shrimps

- Shrimps-Probe zerkleinern und mit einem Mixer oder Pürierstab homogenisieren
- 1 g der homogenisierten Masse mit 4 ml destilliertem Wasser, 0,5 ml 1 M HCl und **100 µl** 10 mM 2-Nitrobenzaldehyd (in DMSO) kräftig vortexen

Derivatisierung

- 3 h bei 50 °C inkubieren bzw. über Nacht (ca. 16 h) bei 37 °C inkubieren
- 5 ml 0,1 M K₂HPO₄, 0,4 ml 1 M NaOH und 10 ml Ethylacetat zugeben, 30 s vortexen
- Zentrifugieren: 10 min / 4000 g / Raumtemperatur (20 - 25 °C)
- 5 ml der Ethylacetatphase (obere Phase) in ein neues Gefäß überführen und bei ca. 60 °C bis zur Trockene evaporieren

Anmerkung: Bei fettreichen Shrimps können ölige, nicht evaporierbare Rückstände entstehen. Sollte lediglich ein öliger Rückstand zu erkennen sein, kann die Probe als fertig evaporiert betrachtet werden.

- Den Rückstand mit 1 ml n-Hexan lösen, 10 s vortexen und mit 1 ml Waschpuffer 30 s vortexen
- Zentrifugieren: 10 min / 4000 g / Raumtemperatur (20 - 25 °C)
- Von der unteren, wässrigen Phase 750 µl abnehmen und 50 µl pro Kavität im Test einsetzen

9.2 Fleisch

- Fleisch-Probe zerkleinern und mit einem Mixer oder Pürierstab homogenisieren
- 1 g der homogenisierten Masse mit 4 ml destilliertem Wasser, 0,5 ml 1 M HCl und **300 µl** 10 mM 2-Nitrobenzaldehyd (in DMSO) vortexen

Derivatisierung

- 3 h bei 50 °C inkubieren bzw. über Nacht (ca. 16 h) bei 37 °C inkubieren
- 5 ml 0,1 M K₂HPO₄, 0,4 ml 1 M NaOH und 10 ml Ethylacetat zugeben, 30 s vortexen
- Zentrifugieren: 10 min / 4000 g / Raumtemperatur (20 - 25 °C)
- 5 ml der Ethylacetatphase (obere Phase) in ein neues Gefäß überführen und bei ca. 60 °C bis zur Trockene evaporieren

Anmerkung: Bei fettreichem Fleisch können ölige, nicht evaporierbare Rückstände entstehen. Sollte lediglich ein öliger Rückstand zu erkennen sein, kann die Probe als fertig evaporiert betrachtet werden.

- Den Rückstand mit 1 ml n-Hexan lösen, 10 s vortexen und mit 1 ml Waschpuffer 30 s vortexen
- Zentrifugieren: 10 min / 4000 g / Raumtemperatur (20 - 25 °C)
- Von der unteren, wässrigen Phase 750 µl abnehmen und 50 µl pro Kavität im Test einsetzen

9.3 Fisch

- Fischprobe zerkleinern und mit einem Mixer oder Pürierstab homogenisieren
- 1 g der homogenisierten Masse mit 4 ml destilliertem Wasser, 0,5 ml 1 M HCl und **200 µl** 10 mM 2-Nitrobenzaldehyd (in DMSO) vortexen

Derivatisierung

- 3 h bei 50 °C inkubieren bzw. über Nacht (ca. 16 h) bei 37 °C inkubieren
- 5 ml 0,1 M K₂HPO₄, 0,4 ml 1 M NaOH und 10 ml Ethylacetat zugeben, 30 s vortexen
- Zentrifugieren: 10 min / 4000 g / Raumtemperatur (20 - 25 °C)
- 5 ml der Ethylacetatphase (obere Phase) in ein neues Gefäß überführen und bei ca. 60 °C bis zur Trockene evaporieren

Anmerkung: Bei fettreichen Fischen können ölige, nicht evaporierbare Rückstände entstehen. Sollte lediglich ein öliger Rückstand zu erkennen sein, kann die Probe als fertig evaporiert betrachtet werden.

- Den Rückstand mit 1 ml n-Hexan lösen, 10 s vortexen und mit 1 ml Waschpuffer 30 s vortexen
- Zentrifugieren: 10 min / 4000 g / Raumtemperatur (20 - 25 °C)
- Von der unteren, wässrigen Phase 750 µl abnehmen und 50 µl pro Kavität im Test einsetzen

10. Testdurchführung

10.1 Testvorbereitungen

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

Als **Waschpuffer** wird ein PBS-Tween-Puffer benötigt, dazu bitte das dem Kit beiliegende Puffersalz benutzen. Zur Herstellung des Puffers wird der gesamte Inhalt des Beutels in 1 Liter destilliertem Wasser gelöst. Der gelöste Waschpuffer ist ca. 4 Wochen bei 2 - 8 °C haltbar.

Alternativ: Inhalt des Beutels in 100 ml dest. Wasser lösen (10-fach Konzentrat). Um die gebrauchsfertige Lösung herzustellen 1 Teil des 10-fach Konzentrats mit 9 Teilen dest. Wasser mischen. Die Lösung ist ca. 8 Wochen bei Raumtemperatur (20 - 25 °C) haltbar.

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

10.2 Testdurchführung

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

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

Bei allen Inkubationen direkte Sonneneinstrahlung vermeiden und die Mikrotiterplatte abdecken.

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. 50 µl Proben- bzw. Standardlösungen in die entsprechenden Kavitäten pipettieren.
3. 50 µl Konjugat (roter Verschluss) in jede Kavität pipettieren. Vorsichtig durch leichte manuelle Bewegung der Platte mischen und 30 min bei Raumtemperatur (20 - 25 °C) im Dunkeln inkubieren.
4. Die Kavitäten durch Ausschlagen der Flüssigkeit leeren und die Restflüssigkeit durch kräftiges Ausklopfen (dreimal hintereinander) auf saugfähigen Labortüchern entfernen. Die Kavitäten mit jeweils 250 µl Waschpuffer waschen. Diesen Vorgang zweimal wiederholen.
5. 100 µl Substrat-/Chromogen (brauner Verschluss) in jede Kavität pipettieren. Vorsichtig manuell mischen und 15 min bei Raumtemperatur (20 - 25 °C) im Dunkeln inkubieren.
6. 100 µl Stopp-Reagenz (gelber Verschluss) in jede Kavität pipettieren. Vorsichtig manuell mischen und die Extinktion bei 450 nm innerhalb von 15 min nach Zugabe des Stopp-Reagenzes 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.

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

Hinweis für die Berechnung ohne Software:

$$\frac{\text{Extinktion Standard (bzw. Probe)}}{\text{Extinktion Nullstandard}} \times 100 = \% \text{ Extinktion}$$

Den Nullstandard somit gleich 100 % setzen und die Extinktionswerte in Prozent angeben. Die errechneten Werte für die Standards in einem halblogarithmischen Koordinatensystem gegen die SEM-Konzentration [ng/l] auftragen.

12. Interpretation der Ergebnisse

Um die in den Proben enthaltene tatsächliche Konzentration in ng/l (ng/kg) zu erhalten, muss die aus der Standardkurve abgelesene Konzentration noch mit dem entsprechenden Verdünnungsfaktor multipliziert werden. Beim Arbeiten nach der angegebenen Vorschrift gelten folgende Verdünnungsfaktoren:

Shrimps:	2
Fleisch:	2
Fisch:	2

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.

14. Empfehlung

Um eine hohe analytische Sicherheit zu gewährleisten wird empfohlen, jede Probe als Doppelbestimmung zu analysieren. Jedes Labor kann für sich nach einer qualifizierten Risiko-Management-Analyse entscheiden, den Test in Einzelbestimmung durchzuführen. Dies hat keinen Einfluss auf die Funktion des Testkits. Es ist aber zu beachten, dass sich hierdurch das Risiko erhöht, Fehler in der Durchführung des Tests (z. B. Pipettierfehler) zu übersehen. Außerdem ist eine höhere Schwankung der Ergebnisse bei Einzelbestimmungen zu erwarten.

Um eine hohe analytische Sicherheit zu gewährleisten wird außerdem empfohlen:

- Pipettenspitzen vor dem Pipettieren jeweils mit Standard oder Probenextrakt vorzuspülen.
- Bei der Analyse mittels Automaten (z. B. ThunderBolt® / Bolt™) sich an info@r-biopharm.de zu wenden.

15. Weitere Applikationen

Applikationen sind auf Anfrage erhältlich.









Für weitere Produktinformationen und Applikationen kontaktieren Sie bitte info@r-biopharm.de.

Versionsübersicht

Versionsnummer	Kapitel und Bezeichnung
2021-03-23	Freigabeversion
2022-10-27	Aktuelle Version Generelle Überarbeitung Vorgenommene Änderungen: <ul style="list-style-type: none">– „Kurzinformation“, Kapitel 6, 7 und 10 aktualisiert– Kapitel 13, 14, 15 hinzugefügt

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® Nitrofuran (SEM)

Brief information

RIDASCREEN® Nitrofuran (SEM) (Art. No. R3724) is a competitive enzyme immunoassay for the quantitative analysis of semicarbazide (SEM) in shrimp, meat (bovine, porcine and chicken) and fish (see chapter 1. Intended use).

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

Sample preparation: Homogenization, derivatization, extraction, centrifugation, evaporation, defatting
Depending on the workflow in the laboratory, a 3-hour or an over-night derivatization may be performed. For highest precision, the over-night method is recommended.

Time requirement: Method I (over-night)
Sample preparation approx. 3 h
Derivatization approx. 16 h at 37 °C

Method II (3 hour)
Sample preparation approx. 3 h
Derivatization approx. 3 h at 50 °C

Test implementation (incubation time) 45 min

Limit of detection: Shrimp approx. 230 ng/kg (ppt)
(corresponding to the Meat approx. 200 ng/kg
standard substance) Fish approx. 200 ng/kg

Detection capability (cc β): Shrimp 250 ng/kg
(corresponding to the Meat 350 ng/kg
standard substance) Fish 350 ng/kg

Recovery rate:	Shrimp	approx. 100 %
(corresponding to the standard substance)	Meat	approx. 116 %
	Fish.....	approx. 85 %

Specificity:	Nitrophenyl-(NP) SEM (Standard substance)	
	100 %
	Nitrofurazon	1.37 %
	Semicarbazide (SEM).....	0.02 %
	Furaltadon, Furazolidon, Nitrofurantoin..	< 0.01 %
	Chloramphenicol, AMOZ, AOZ, AHD.....	< 0.01 %
	2-NP-AMOZ, 2-NP-AOZ, 2-NP-AHD.....	< 0.01 %

The specificity of the RIDASCREEN® Nitrofurantoin (SEM) test was determined by analyzing the cross-reactivities to corresponding substances in buffer system. In samples, the specificity may deviate from the values determined in the buffer system due to matrix effects. Prior to the analysis of cross-reactive substances, the user has to determine the limit of detection and the recovery for the substance in the respective sample matrix. The test cannot discriminate between analytes and cross-reactive substances.

In order to increase the quality of assessment when performing ELISA-procedures, we refer additionally to our Good ELISA Practice. Such lists minimum standards concerning the framework conditions when using test kits of R-Biopharm AG and performing ELISA-analysis. The manual can be retrieved, printed and downloaded under the website www.r-biopharm.com/products/food-feed-analysis.

Related products and accessories for nitrofurantoin determination

- RIDA® Nitrofurantoin (SEM) Spiking Solution (Art. No. R3797)
- RIDASCREEN® Nitrofurantoin (AOZ) (Art. No. R3703)
- RIDASCREEN® Nitrofurantoin (AHD) (Art. No. R3713)
- RIDASCREEN® Nitrofurantoin (AMOZ) (Art. No. R3722)
- RIDA® Nitrofurantoin (AOZ) Spiking Solution (Art. No. R3798)
- RIDA® Nitrofurantoin (AHD) Spiking Solution (Art. No. R3796)
- RIDA® Nitrofurantoin (AMOZ) Spiking Solution (Art. No. R3799)

1. Intended use

RIDASCREEN® Nitrofurantoin (SEM) (R3724) is a competitive enzyme immunoassay for the quantitative analysis of semicarbazide (SEM) in shrimp, fish, meat (bovine, porcine and chicken).

2. General

Nitrofurans are synthetic broad-spectrum antibiotics, which are frequently used in animal production due to their excellent antibacterial and pharmacokinetic properties. They have also been used as growth promoters during the production of shrimps, poultry and pigs. Long term animal experiments have shown that the parent compounds and their metabolites have carcinogenic and mutagenic characteristics. This led to the prohibition of nitrofurans for the treatment of animals used for food production. In 1993, the EU banned the nitrofurans furaltadone, nitrofurantoin and nitrofurazone for use in animals used as sources of food, and in 1995 the use of furazolidone was also prohibited. The analysis of nitrofurans are based on the detection of the tissue bound metabolites of nitrofurans. The parent compounds are difficult to detect accurately since they are metabolized very rapidly after treatment. The tissue bound nitrofurantoin metabolites however are present for a long time after administration and they are used to detect nitrofurantoin abuse.

Parent compound	Metabolite	Abbreviation
Nitrofurantoin	1-Aminohydantoin	AHD
Furaltadone	3-Amino-5-morpholinomethyl-2-oxazolidinone	AMTZ
Furazolidone	3-Amino-2-oxazolidinone	AOZ
Nitrofurazone	Semicarbazide	SEM

Prior to analysis, the metabolites have to be derivatized by incubation with 2-nitrobenzaldehyde (2-NBA) into NP-AHD, NP-AMTZ, NP-AOZ and NP-SEM.

3. Test principle

The basis of the test is the antigen-antibody reaction. The microtiter wells are coated with capture antibodies and anti-SEM antibodies. Standards or sample and SEM conjugate are added into the wells. Free and enzyme conjugated SEM compete for the antibody binding sites (competitive enzyme immunoassay). Any unbound conjugate is then removed in a washing step. The

conjugate converts the chromogen into a blue product. The addition of the stop solution leads to a color change from blue to yellow. The measurement is made photometrically at 450 nm. The absorption is inversely proportional to the SEM concentration in the sample.

4. Reagents provided

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

Component	Cap color	Format	Volume	
Microtiter plate	-	Ready-to-use	96 wells	
2-Nitrobenzaldehyde		Solid	100 mg	
Standard 1	White	Ready-to-use	0 ng/L	1.3 mL
Standard 2	White	Ready-to-use	100 ng/L	1.3 mL
Standard 3	White	Ready-to-use	300 ng/L	1.3 mL
Standard 4	White	Ready-to-use	900 ng/L	1.3 mL
Standard 5	White	Ready-to-use	2700 ng/L	1.3 mL
Standard 6	White	Ready-to-use	8100 ng/L	1.3 mL
Wash buffer salt Tween	-	Salt for dissolving		
Conjugate	Red	Ready-to-use	7.5 mL	
Substrate/ Chromogen Red Chromogen Pro	Brown	Ready-to-use	13 mL	
Stop solution	Yellow	Ready-to-use	14 mL	

5. Reagents required but not provided

5.1 Equipment

- Gloves
- Scale
- Centrifuge + centrifugal vials with cap (e.g. 50 mL centrifuge tubes from Greiner Art. No. 227261)
- Shaker (Vortex)
- Mixer (Stomacher, Ultraturrax)
- Rotary evaporator
- Magnetic stirrer
- Pasteur pipettes
- Graduated pipettes
- Variable 20 - 200 μ L and 200 - 1000 μ L micropipettes
- If necessary: Multistepper or 8-channel pipette for 50 μ L and 100 μ L
- Microtiter plate spectrophotometer (450 nm)

- Optional: RIDASOFT® Win.NET (Art. No. Z9996FF)

5.2 Reagents

- Distilled or deionized water
- 1 M HCl
- 1 M NaOH
- 0.1 M K₂HPO₄
- Ethyl acetate
- n-Hexane
- Dimethyl sulfoxide (DMSO)

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.

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

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 red-stained substrate/chromogen prior to test implementation
- A value of less than 0.8 absorbance units ($A_{450\text{ nm}} < 0.8$) for standard 1

9. Preparation of Samples

The samples should be stored in a cool place, protected against light.

For the derivatization step, a solution of 10 mM 2-nitrobenzaldehyde (see chapter 4.) in dimethyl sulfoxide (DMSO) has to be prepared directly before use (i.e. dissolve 7.6 mg 2-nitrobenzaldehyde in 5 mL DMSO).

9.1 Shrimps

- Homogenize the sample, use stomacher or mixer
- Prepare 10 mM 2-nitrobenzaldehyde in dimethyl sulfoxide (DMSO) (see chapter 5.2.)
- Mix 1 g of the homogenized sample with 4 mL distilled water, 0.5 mL 1 M HCl and 100 μ L 10 mM 2-nitrobenzaldehyde in DMSO (see chapter 5.2) by vortexing

Derivatization

- Incubate for 3 h at 50 °C (122 °F) or over-night (approx. 16 h) at 37 °C (98.6 °F)
- Add 5 mL 0.1 M K_2HPO_4 , 0.4 mL 1 M NaOH and 10 mL ethyl acetate, vortex for 30 s
- Centrifuge: 10 min / 4000 g / at room temperature (20 - 25 °C / 68 - 77 °F)
- Transfer 5 mL of the ethyl acetate layer (upper layer) into a new vial and evaporate to dryness at 60 °C (140 °F)

Note: If the sample has a high fat content, oily residues that cannot be evaporated may occur. In this case, the evaporation step is completed and sample preparation can be continued.

- Dissolve the residue in 1 mL n-hexane and vortex with 1 mL wash buffer for 30 s
- Centrifuge: 10 min / 4000 g / at room temperature (20 - 25 °C / 68 - 77 °F)
- Remove 750 μ L from the lower, aqueous phase and use 50 μ L per well in the assay

9.2 Meat and poultry

- Homogenize the sample, use stomacher or mixer
- Prepare 10 mM 2-nitrobenzaldehyde in dimethyl sulfoxide (DMSO) (see chapter 5.2.)
- Mix 1 g of the homogenized sample with 4 mL distilled water, 0.5 mL 1 M HCl and 300 μ L 10 mM 2-nitrobenzaldehyde in DMSO (see chapter 5.2) by vortexing

Derivatization

- Incubate for 3 h at 50 °C (122 °F) or over-night (approx. 16 h) at 37 °C (98.6 °F)
- Add 5 mL 0.1 M K_2HPO_4 , 0.4 mL 1 M NaOH and 10 ml ethyl acetate, vortex for 30 s
- Centrifuge: 10 min / 4000 g / at room temperature (20 - 25 °C / 68 - 77 °F)
- Transfer 5 mL of the ethyl acetate layer (upper layer) into a new vial and evaporate to dryness at 60 °C (140 °F)

Note:

If the sample has a high fat content, oily residues that cannot be evaporated may occur. In this case, the evaporation step is completed and sample preparation can be continued.

- Dissolve the residue in 1 mL n-hexane and vortex with 1 mL wash buffer for 30 s
- Centrifuge: 10 min / 4000 g / at room temperature (20 - 25 °C / 68 - 77 °F)
- Remove 750 μ L from the lower, aqueous phase and use 50 μ L per well in the assay

9.3 Fish

- Homogenize the sample, use stomacher or mixer
- Prepare 10 mM 2-nitrobenzaldehyde in dimethyl sulfoxide (DMSO) (see chapter 5.2.)
- Mix 1 g of the homogenized sample with 4 mL distilled water, 0.5 mL 1 M HCl and 200 μ L 10 mM 2-nitrobenzaldehyde in DMSO (see chapter 5.2) by vortexing

Derivatization

- Incubate for 3 h at 50 °C (122 °F) or over-night (approx. 16 h) at 37 °C (98.6 °F)
- Add 5 mL 0.1 M K₂HPO₄, 0.4 mL 1 M NaOH and 10 mL ethyl acetate, vortex for 30 s
- Centrifuge: 10 min / 4000 g / at room temperature (20 - 25 °C / 68 - 77 °F)
- Transfer 5 mL of the ethyl acetate layer (upper layer) into a new vial and evaporate to dryness at 60 °C (140 °F)

Note: If the sample has a high fat content, oily residues that cannot be evaporated may occur. In this case, the evaporation step is completed and sample preparation can be continued.

- Dissolve the residue in 1 mL n-hexane and vortex with 1 mL wash buffer for 30 s
- Centrifuge: 10 min / 4000 g / at room temperature (20 - 25 °C / 68 - 77 °F)
- Remove 750 µL from the lower, aqueous phase and use 50 µL per well in the assay

10. Test implementation

10.1 Test preparation

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

As wash buffer, a PBS Tween buffer is needed; please use the enclosed buffer salt (see chapter 4. Reagents provided). To prepare the buffer, dissolve the entire contents of the pouch in 1 L distilled water. The dissolved wash buffer can be stored for approximately 4 weeks at 2 - 8 °C.

Alternative: Dissolve the contents of the pouch in 100 ml distilled water (10-fold concentrate). The solution can be stored for approximately 8 weeks at room temperature (20 - 25 °C). To prepare the ready-to-use solution, mix 1 part of the 10-fold concentrate with 9 parts of distilled water.

Return all reagents to 2 - 8 °C immediately after use.

10.2 Test procedure

Carefully follow the recommended washing procedure to obtain unambiguous results. Do not allow microwells to dry between work steps.

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.

Avoid direct sunlight during all incubations. Therefore cover the microtiter plates.

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 50 µL of each standard or prepared sample to separate duplicate wells.
3. Add 50 µL of the conjugate to the bottom of each well, mix gently by shaking the plate manually and incubate for 30 min at room temperature (20 - 25 °C).
4. Pour the liquid out of the wells and tap the microwell holder upside down vigorously (three times in a row) against absorbent paper to ensure complete removal of liquid from the wells. Fill all the wells with 250 µL washing buffer (see chapter 10.1.) and pour out the liquid again. Repeat two more times.
5. Add 100 µL of substrate/chromogen solution to each well. Mix gently by shaking the plate manually and incubate for 15 min at room temperature (20 - 25 °C) in the dark.
6. 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 15 minutes after addition of stop solution.

11. Results

Special software, **RIDASOFT® Win.NET (Art. No. Z9996FF)**, is optional available for evaluation of the RIDASCREEN® enzyme immunoassays.

For the evaluation it should be clarified, that all quality criteria are fulfilled for the current test run. The course of the standard curve is shown in the Quality Assurance Certificate (certificate of analysis) enclosed in the test kit.

Remark for the calculation without software:

$$\frac{\text{absorbance standard (or sample)}}{\text{absorbance zero standard}} \times 100 = \% \text{ absorbance}$$

The zero standard is thus made equal to 100 % and the absorbance values are quoted in percentages. The values calculated for the standards are entered in a semi-logarithmic plot against the SEM concentration [ng/L].

12. Result interpretation

In order to obtain the SEM concentration in ng/kg actually contained in a sample, the concentration read from the standard curve must be further multiplied by the corresponding dilution factor. When working according to the instructions, the dilution factors are as follows:

Shrimp:	2
Meat:	2
Fish:	2

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.

14. Recommendation

In order to ensure a high analytical performance we recommend to analyze each sample material in duplicates. Each laboratory may decide to perform the test in single determinations after a qualified risk management analysis. This has no influence on the function of the test kit. However, 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.

In order to ensure a high analytical performance we recommend:

- Pre-flush pipette tips with standard or sample extract prior to pipetting.
- To contact sales@r-biopharm.de if automates (e.g. ThunderBolt® / Bolt™) are used.

15. Further application notes

Application notes are available on request.

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

Version overview

Version number	Chapter and title
2021-03-23	Release version
2022-10-27	Current version General revision Changes made: <ul style="list-style-type: none">– “Brief information”, chapter 6, 7 and 10 updated– Chapters 13, 14, 15 added

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

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,

Ute Salzbrenner, Dr. Peter Schubert

Handelsregister / Commercial Register:

Amtsgericht Darmstadt HRB 8321