

r-biopharm®



RIDASCREEN®FAST Gliadin

Art. No. R7002

Test immunoenzimatico per l'analisi quantitativa dei frammenti peptidici delle gliadine e delle prolamine corrispondenti

Test in vitro

Conservare a 2 - 8 °C

Prodotto da:

R-Biopharm AG
An der neuen Bergstraße 17
D-64297 Darmstadt
www.r-biopharm.com

Per informazioni:

Telefono:

Centralino (0 61 51) 81 02-0

Telefax / E-Mail:

Ordini

(0 61 51) 81 02-20
orders@r-biopharm.de

Marketing

(0 61 51) 81 02-40
info@r-biopharm.de

Distribuito da:

R-Biopharm Italia Srl
Via Morandi, 10
20077 Melegnano MI
Telefono 02 9823 3330
info@r-biopharm.it - www.r-biopharm.com

RIDA® e RIDASCREEN®

sono marchi registrati della R-BIOPHARM AG

Produttore: R-BIOPHARM AG, Darmstadt, Germania

R-BIOPHARM AG è certificata ISO 9001

RIDASCREEN®FAST Gliadin

Introduzione

RIDASCREEN®FAST Gliadin (Art. Nr.: R7002) è un immunodosaggio enzimatico a sandwich per l'analisi quantitativa delle prolamine di frumento (gliadine), segale (secalina) e orzo (ordeina) in alimenti definiti "privi di glutine".

Tutti i reagenti richiesti per il dosaggio immunoenzimatico - inclusi gli standard - sono contenuti nel kit. Il kit è sufficiente per 48 determinazioni (inclusi gli standard). Per la quantificazione è richiesto uno spettrofotometro per micropiastra.

Preparazione campione: omogeneizzazione, estrazione

- Materiale standard: Il materiale standard RIDASCREEN® è calibrato per lo standard del Prolamin Working Group.
- Tempo richiesto: preparazione dei campioni
Cocktail (brevettato) (per 10 campioni) ca. 2 h
Cocktail ECO (per 10 campioni).....ca.35min
esecuzione del test (tempo d'incubazione) 30 min
- Limite di rilevabilità: 0.5 mg/kg (ppm) di gliadina, corrispondenti a 1 mg/kg (ppm) di glutine (a seconda della matrice)
- Limite di quantificazione: 5 mg/kg (ppm) di gliadina, corrispondenti a 10 mg/kg (ppm) di glutine
- Specificità: L'anticorpo monoclonale R5 reagisce con le frazioni di gliadina del frumento e con le prolamine correlate di segale e orzo.

La cross-reattività degli anticorpi utilizzati è stata determinata per le materie prime (ad esempio, farina di mais). In alimenti composti o trattati (ad esempio il pane di mais) le cross-reattività potrebbero essere diverse. Le sostanze interferenti (ad esempio polifenoli) possono essere rilevate con prove di contaminazione.

Al fine di aumentare la qualità della valutazione durante l'esecuzione di metodi ELISA, è disponibile la nostra guida Good ELISA Practice (GEP) che elenca gli standard minimi e le procedure concernenti le condizioni generali di utilizzo dei kit per analisi di R-Biopharm AG e di esecuzione dei test ELISA. Il manuale può essere recuperato, stampato e scaricato dal sito web <http://www.r-biopharm.com/products/food-feed-analysis>.

Il manuale può essere recuperato, stampato e scaricato sul sito www.r-biopharm.com/products/food-feed-analysis.

Prodotti correlati

RIDASCREEN® Gliadin (Art. Nr.: R7001)

RIDASCREEN® Gliadin competitive (Art. Nr.: R7021)

RIDASCREEN® FAST Gliadin sensitive (Art. Nr. R7051)

Cocktail (patented) (Art. Nr.: R7006/R7016)

RIDA® Extraction Solution (colorless) (Art. Nr.: R7098)

Set di 3 Gliadin Assay Controls (Art. Nr.: R7012)

RIDASCREEN® QUICK Gliadin (Art. Nr.: R7003/R7004/R7005)

SureFood® Allergen Gluten PCR (Art. Nr.: S3606)

1. Scopo

RIDASCREEN® FAST Gliadin è un immunodosaggio enzimatico a sandwich per l'analisi quantitativa delle contaminazioni da prolamine di frumento (gliadine), segale (secalina) e orzo (ordeina) in materie prime quali farine (grano saraceno, riso, mais, avena, teff) e spezie nonché in alimenti processati quali tagliatelle, piatti pronti, prodotti da forno, salumi, bevande e gelati.

La preparazione del campione usando Cocktail (brevettato) (R7006 / R7016) è il metodo ufficiale R5-Mendez secondo il Codex Alimentarius e l'AOAC.

La preparazione del campione più rapida con l'utilizzo del cocktail ECO ecocompatibile (R7080) è conveniente per lo screening di campioni. Il cocktail ECO ha un'efficienza di estrazione di ca. 70 - 110% rispetto a Cocktail (brevettato)

2. Generale

L'utilizzo della farina di frumento e del glutine nei prodotti alimentari è estremamente diffuso per la stabilità di questi ingredienti al calore e per gli utili effetti sulla struttura del prodotto, sulla ritenzione dell'umidità e sul sapore. Il glutine è una miscela delle proteine prolamine e gluteline presente nel frumento, nella segale e nell'orzo.

La celiachia è un'intolleranza permanente al glutine che causa danni all'intestino tenue ma i cui effetti sono reversibili se il glutine viene escluso dalla dieta.

La Commissione del Codex Alimentarius ha stipulato il "Codex Standard per Alimenti per uso alimentare speciale per persone intolleranti al glutine" (CODICE STAN 118-1979) il valore limite per alimenti senza glutine a 20 mg / kg di glutine. Questa soglia è stata anche adottata da molte legislazioni nazionali. Il contenuto di prolamine (ad es. gliadina) di glutine è generalmente assunto del 50% (CODICE STAN 118-1979)

3. Principio del test

La base del test è una reazione antigene-anticorpo. I pozzetti della micropiastra sono rivestiti con anticorpi R5 specifici contro le gliadine. Aggiungendo gli standard di gliadina oppure la soluzione campione nei pozzetti, la gliadina presente nel campione si lega agli specifici anticorpi di cattura, dando luogo a un complesso antigene-anticorpo. I componenti non legati dagli anticorpi vengono successivamente eliminati con un lavaggio. Si aggiunge quindi l'anticorpo R5 coniugato con perossidasi. Gli anticorpi coniugati si legano al complesso antigene-anticorpo, formando un complesso anticorpo-antigene-anticorpo (sandwich). L'enzima coniugato non legato viene eliminato con un lavaggio. Vengono poi aggiunti nei pozzetti e incubati il substrato enzimatico e il cromogeno. L'enzima coniugato legato converte il cromogeno incolore in un prodotto blu. L'aggiunta della soluzione di stop porta al viraggio del colore dal blu al giallo. La misurazione fotometrica viene eseguita a 450 nm; l'assorbimento è proporzionale alla concentrazione di gliadina presente nel campione.

4. Reagenti forniti

Ogni kit contiene materiale sufficiente per 48 analisi (incluse le analisi degli standard). In particolare:

| Componente | Colore Tappo | Formato | | Volume |
|---|--------------|--------------------|-------------------|-------------|
| Micropiastra | - | Pronta all'uso | | 48 pozzetti |
| Soluzione Tampone | Bianco | Concentrato | 5x | 60 ml |
| Standard 1 | Trasparente | Pronto all'uso | 0 ng/ml gliadina | 1.3 ml |
| Standard 2 | Trasparente | Pronto all'uso | 10 ng/ml gliadina | 1.3 ml |
| Standard 3 | Trasparente | Pronto all'uso | 20 ng/ml gliadina | 1.3 ml |
| Standard 4 | Trasparente | Pronto all'uso | 40 ng/ml gliadina | 1.3 ml |
| Standard 5 | Trasparente | Pronto all'uso | 80 ng/ml gliadina | 1.3 ml |
| Tampone di lavaggio | Marrone | Concentrato | 10x | 100 ml |
| Coniugato | Rosso | Concentrato | 11x | 0.7 ml |
| Substrato/Cromogeno Red Chromogen Pro | Marrone | Pronto all'uso | | 10 ml |
| Soluzione di stop | Giallo | Pronto all'uso | | 14 ml |

5. Materiale richiesto ma non fornito

5.1. Attrezzatura:

- spettrofotometro per micropiastre (450 nm)
- centrifuga con provette per centrifuga in vetro (es. Brand 10742512)
- agitatore
- macinino/tritatore da laboratorio, mortaio e pestello, ultra-turrax oppure omogenizzatore
- bagnetto termostato (50°C/122°F)
- pipette graduate
- micropipette variabili da 20 - 200 µl e da 200 - 1000 µ

5.2. Reagenti:

- acqua distillata o deionizzata
- latte scremato in polvere senza glutine (qualità alimentare)
- Cocktail (patented) (Art. Nr. R7006 / R7016, 105 ml / 1000 ml) o **RIDA® Cocktail ECO** (R7080)
- soluzione di **etanolo (80%)**: aggiungere ad esempio 120 ml di etanolo a 30 ml di acqua distillata e agitare bene

6. Avvertenze e precauzioni per gli utilizzatori

Il test deve essere eseguito solo da personale di laboratorio qualificato. Le istruzioni per l'uso devono essere seguite rigorosamente.

Questo kit può contenere sostanze pericolose. Per le informazioni sulla pericolosità delle sostanze contenute, consultare le schede di sicurezza (MSDS) appropriate per questo prodotto, disponibili online all'indirizzo <http://www.r-biopharm.com>

7. Conservazione

Conservare il kit a 2 - 8 °C (35 - 46 °F). **Non congelare alcun componente del kit.**

I pozzetti non utilizzati vanno riposti insieme all'essiccante nella loro confezione originale, che deve essere ben richiusa e conservata a 2 - 8 °C (35 - 46 °F).

Il substrato/cromogeno rosso è fotosensibile: evitarne l'esposizione alla luce diretta.

Non si applica alcuna garanzia di qualità dopo la data di scadenza (indicata sull'etichetta del prodotto).

Non scambiare singoli reagenti appartenenti a kit con numero di lotto differente.

8. Indicazioni di instabilità o deterioramento dei reagenti

- Qualsiasi colorazione bluastra della soluzione col cromogeno prima dell'esecuzione del test
- Valori inferiori a 1.2 unità di assorbanza (A_{450nm}) per lo standard 5

9. Preparazione dei campioni

9.1. Indicazioni preliminari

Polveri di cereali sospese nell'ambiente e un'attrezzatura da laboratorio non perfettamente pulita possono determinare la contaminazione del test. E' bene quindi indossare i guanti durante l'esecuzione del test e prima di avviare la procedura:

- pulire le superfici, le provette in vetro, i macinini/triticatori e tutta l'attrezzatura con etanolo al 40 % o 2-propanolo
- eseguire la preparazione del campione in un locale isolato da quello dove si esegue il test ELISA
- verificare l'eventuale contaminazione da gliadina dei reagenti e dell'attrezzatura utilizzando le strip RIDA®QUICK Gliadin (Art. Nr. R7003/R7004/R7005)
- Si raccomanda di lavorare **sotto cappa chimica** per la presenza di β -mercaptoetanolo nella Cocktail Solution
- Il β -mercaptoetanolo può interferire con l'ELISA; si raccomanda pertanto di diluire i campioni **almeno 1:500** (1:500 per campioni con un contenuto di glutine di circa 20 mg/kg e 1:2500 per campioni con un contenuto di glutine di circa 100 mg/kg gluten).

9.2. Estrazione con la Cocktail (patented) (Art. Nr. R7006 / R7016, metodo ufficiale AOAC)

Omogeneizzare bene un quantitativo sufficiente di campione (almeno 5 g o 5 ml) (rispettivamente macinare bene per ridurre in polvere e mescolare oppure mescolare bene).

- **campioni di alimenti liquidi:** utilizzare 0.25 ml del campione omogeneizzato (per campioni contenenti tannino e polifenoli, aggiungere 0.25 g di latte scremato in polvere) e aggiungere 2.5 ml della Cocktail (patented), chiudere la provetta e mescolare bene
- **altri campioni di alimenti (contenenti ad esempio soia e quinoa):** pesare 0.25 g del campione omogeneizzato e aggiungere 2.5 ml della Cocktail (patented), chiudere la provetta e mescolare bene
- **campioni contenenti tannini e polifenoli (ad esempio cioccolato, caffè o cacao, farina di castagne, miglio, grano saraceno e spezie):** pesare 0.25 g di campione omogeneizzato, aggiungere 0.25 g di latte scremato in polvere e aggiungere 2.5 ml di Cocktail (patented), chiudere il la provetta e mescolare bene
- **carni e insaccati:** In queste matrici la gliadina può non essere distribuita uniformemente, pertanto, pesare 50 g di campione e omogeneizzare, pesare 0.25 g del campione omogeneizzato e aggiungere 2.5 ml di soluzione Cocktail (patented), chiudere la provetta e mescolare bene
- **campioni d'avena:** la gliadina può non essere distribuita uniformemente, inoltre questi campioni sono difficili da omogeneizzare. Pertanto, omogeneizzare 200 g, eseguire l'estrazione con almeno la quantità quadruplicata dei reagenti: pesare 1 g di campione omogeneizzato e aggiungere 10 ml di cocktail (patented), chiudere la provetta e mescolare bene

Procedere con l'estrazione di tutti i campioni come descritto:

- incubare per 40 min a 50 °C (122 °F)
- lasciare raffreddare il campione e poi mescolarlo con 7.5 ml di etanolo all'80 % (vedi 5.2.) (per campioni d'avena: 30 ml di etanolo 80 %)
- chiudere la provetta e agitare per 1 ora per inversione o mediante agitatore rotante, a temperatura ambiente (20 - 25 °C / 68 - 77 °F)
- centrifugare per 10 min a 2500 g e a temperatura ambiente (20 - 25 °C / 68 - 77 °F) e/o filtrare l'estratto (in alternativa centrifugare 2 ml di estratto ad alta velocità per 10 min in provette di reazione con tappo utilizzando una microcentrifuga)
- mettere il surnatante in una provetta con tappo a vite
- diluire il campione almeno 1:12.5 (1+11.5 / 80 µl + 920 µl) col diluente del campione (vedi 10.1.): il fattore di diluizione finale è 500
- utilizzare **immediatamente** 100 µl per pozzetto

Nota:

Il surnatante ottenuto dopo la centrifugazione o il filtrato può essere conservato in un flacone ben chiuso al buio a temperatura ambiente (20 - 25 °C / 68 - 77 °F) per 4 settimane.

9.3. Estrazione con RIDA® Cocktail ECO per alimenti processati

La preparazione del campione più rapida con l'utilizzo del cocktail ECO ecocompatibile (R7080) è conveniente per lo screening di campioni. Il Cocktail ECO ha un'efficienza di estrazione di ca. 70 - 110% rispetto a Cocktail (brevettato).

Omogeneizzare bene una quantità sufficiente (almeno 50 g o 50 ml) di campione (ridurlo in polvere e mescolare bene o mescolare bene la soluzione, rispettivamente). Preparare la quantità necessaria di RIDA® Cocktail ECO in base alle informazioni del prodotto R7080.

- **campioni di alimenti liquidi:** utilizzare 0,25 ml del campione omogeneizzato (con i campioni contenenti polifenoli e tannino aggiungere 0,25 g di latte scremato in polvere) e aggiungere 2,5 ml di RIDA® Cocktail ECO, chiudere la fiala e mescolare bene
- **altri campioni di cibo (per esempio alimenti contenenti soia e quinoa):** a 0,25 g di campione omogeneizzato aggiungere 2,5 ml di RIDA® Cocktail ECO, chiudere la fiala e mescolare bene.

- **campioni di alimenti contenenti tannino e polifenoli** (ad esempio cioccolato, caffè, cacao, farina di castagne, grano saraceno, miglio e spezie): pesare 0,25 g del campione omogeneizzato, aggiungere 0,25 g di latte scremato in polvere e aggiungere 2,5 ml di RIDA[®] Cocktail ECO, chiudere la fiala e mescolare bene
- **carne e insaccati**: in queste matrici il glutine può essere distribuito in modo non uniforme; quindi, pesare 50 g di campione e omogeneizzare: pesare 0,25 g di campione omogeneizzato e aggiungere 2,5 ml di RIDA[®] Cocktail ECO, chiudere la fiala e mescolare bene
- **campioni di avena**: il glutine potrebbe non essere distribuito in modo uniforme; inoltre i campioni sono difficili da omogeneizzare. Pertanto, omogeneizzare 200 g, quindi eseguire l'estrazione con almeno la quadruplice quantità di reagenti: pesare 1 g di campione omogeneizzato e aggiungere 10 ml di RIDA[®] Cocktail ECO, chiudere la fiala e mescolare bene

Si prega di estrarre ulteriormente tutti i campioni come descritto di seguito:

- incubare per 10 minuti a 50 ° C (122 ° F)
- lasciare raffreddare il campione e miscelarlo con 7,5 ml di etanolo all'80% (vedere 5.2) (per campioni di avena: 30 ml di etanolo all'80%)
- chiudi la fiala e agita per 10 minuti verso il basso o da un rotatore a temperatura ambiente (20 - 25 ° C / 68 - 77 ° F)
- centrifuga: 5 minuti, almeno 2500 g, a temperatura ambiente (20 - 25 ° C / 68 - 77 ° F) oppure 2 ml dell'estratto possono essere centrifugati ad alta velocità per 5 minuti in provette utilizzando una microcentrifuga per ottenere un surnatante privo di particelle (in alternativa, l'estratto può essere solo filtrato)
- posizionare il surnatante privo di particelle in una provetta (a seconda del campione anche il supernatante deve essere filtrato)
- diluire il campione 1: 12,5 (1 + 11,5 / 80 µl + 920 µl) con tampone diluito (vedere 10.1): il fattore di diluizione finale è 500

- dopo la diluizione, usare immediatamente (entro 30 minuti) 100 µl per pozzetto nel dosaggio

Nota:

Il supernatante ottenuto dopo la centrifugazione o il filtrato può essere conservato in una provetta ben chiusa al buio a temperatura ambiente (20-25 ° C / 68 - 77 ° F) fino a due settimane.

10. Esecuzione del test

10.1. Indicazioni preliminari

Portare tutti i reagenti a temperatura ambiente (20 - 25 °C / 68 - 77 °F) prima dell'uso.

Il **tampone** è fornito concentrato 5 volte. Diluire 1:5 (1+4) con acqua distillata solamente la quantità necessaria per l'esecuzione del test (esempio 3 ml di concentrato + 12 ml di acqua distillata, sufficiente per la diluizione di 10 campioni). Accertarsi che il diluente non sia contaminato dalla gliadina contenuta nel campione.

Il **coniugato** (flacone con tappo rosso) è fornito concentrato (11 volte). Dal momento che l'enzima coniugato diluito ha una stabilità limitata, è consigliabile ricostituire solo la quantità necessaria ad effettuare il dosaggio. Prima di pipettare il coniugato concentrato, agitarlo accuratamente. Ricostituire il coniugato concentrato diluendolo 1:11 (1+10) con acqua distillata (es. 200 µl di coniugato concentrato + 2.0 ml di acqua, distillata, sufficiente per 2 strip). Assicurarsi che l'acqua non sia contaminata con gliadina.

Il **tampone di lavaggio** è fornito concentrato 10 volte. Prima dell'uso il tampone deve essere diluito 1:10 (1+9) con acqua distillata (ad esempio 100 ml di tampone concentrato + 900 ml di acqua distillata). Prima della diluizione sciogliere eventuali cristalli mediante riscaldamento a 37°C (99°F) in un bagnetto termostatico. Il tampone di lavaggio diluito è stabile a 20 - 25 °C (68 - 77 °F) per 4 settimane.

10.2. Procedura per l'esecuzione del test

Eseguire attentamente la procedura di lavaggio raccomandata. Evitare l'asciugamento dei pozzetti tra i vari passaggi del test.

Non utilizzare più di 3 strip (24 pozzetti) per volta. Nel caso in cui servano più di tre strip, usare una seconda piastra non rivestita (es. a ridotto legame Greiner bio-one Cat.-No. 655.101) come pre-piastra, per evitare un allungamento dei tempi di incubazione della piastra. Tutti gli standard e i campioni vengono pipettati nella piastra non rivestita (almeno 150 µl per pozzetto) e quindi velocemente trasferiti nella piastra rivestita con una pipetta a 8 canali.

1. Inserire un numero sufficiente di pozzetti nel supporto per tutti gli standard e campioni da eseguire in duplicato. Registrare le posizioni assegnate agli standard e ai campioni.
2. Pipettare 100 µl di ciascuna soluzione standard o di campione preparato nei pozzetti corrispondenti e incubare per 10 minuti a temperatura ambiente (20 - 25 °C / 68 - 77 °F).
3. Eliminare il liquido dai pozzetti e picchiettare energicamente per 3 volte la piastra capovolta su carta assorbente per eliminare ogni residuo di liquido. Riempire i pozzetti con 250 µl di tampone di lavaggio diluito (vedi par. 10.1.) e svuotarli nuovamente. Ripetere l'operazione di lavaggio altre due volte.
4. In ogni pozzetto aggiungere 100 µl di enzima coniugato diluito (vedi par. 10.1.) e incubare per 10 minuti a temperatura ambiente (20 - 25 °C / 68 - 77°F).
5. Eliminare il liquido dai pozzetti e picchiettare energicamente per 3 volte la piastra capovolta su carta assorbente per eliminare ogni residuo di liquido. Riempire i pozzetti con 250 µl di tampone di lavaggio diluito (vedi par. 10.1.) e svuotarli nuovamente. Ripetere l'operazione di lavaggio altre due volte.
6. Aggiungere in ogni pozzetto 100 µl di substrato/cromogeno. Agitare delicatamente facendo oscillare manualmente la piastra e incubare per 10 minuti a temperatura ambiente (20 - 25 °C / 68 - 77 °F) e al buio.
7. Aggiungere 100 µl di soluzione di stop in ogni pozzetto. Miscelare delicatamente facendo oscillare manualmente la piastra e leggere le assorbanze a 450 nm entro 30 minuti dall'aggiunta della soluzione di stop.

11. Risultati

Per la valutazione delle analisi eseguite con i kit per analisi immunoenzimatiche RIDASCREEN® è disponibile un apposito software, denominato RIDA®SOFT Win/ RIDA®SOFT Win.net (cod. Z9996). Il calcolo deve essere fatto usando una funzione spline cubica.

Il grafico della curva standard è riportato sul Certificato di Controllo di Qualità allegato ad ogni kit. Il documento "Criteri di conformità" fornisce i criteri per la valutazione delle curve standard..

In confronto al certificato, valori di assorbanza più elevati ($A_{450\text{ nm}}$) per la curva di calibrazione, soprattutto per lo standard zero, sono indice di lavaggio insufficiente o di contaminazione.

Si raccomanda una ulteriore diluizione ed una nuova lettura dei campioni per valori di assorbanza ($A_{450\text{ nm}}$) > dello standard 5.

La concentrazione di gliadina in ng/ml (ppb) può essere letta dalla curva di calibrazione del software RIDA®SOFT Win e successivamente deve essere moltiplicata per il fattore di diluizione raccomandato, ovvero 500. Moltiplicare per 2 il valore trovato per ottenere la concentrazione di glutine (la gliadina rappresenta normalmente il 50% delle proteine presenti nel glutine, Codex Definition). RIDA®SOFT Win (versione 1.93 o successive) indica il risultato in gliadina e glutine.

Esempio:

Il valore di assorbanza di un campione corrisponde a 10 ng/ml di gliadina sulla curva di calibrazione. Moltiplicando per il fattore di diluizione raccomandato (500) si ottengono 5000 ng/ml, corrispondenti a 5 mg/kg (ppm) di gliadina, ovvero lo 0,0005% di gliadina. Per calcolare il contenuto di glutine è necessario moltiplicare il valore trovato per 2, da cui si ottiene 10 mg/kg di glutine, ovvero lo 0,001% di glutine. Il campione analizzato viene considerato privo di glutine poiché la concentrazione di glutine è inferiore a 20 mg/kg.

In generale:

I campioni risultati negativi potrebbero ancora contenere una contaminazione di allergene al di sotto del limite di rilevazione del test, o potrebbero contenere altri componenti allergenici come ad esempio lipidi.

A causa del gran numero di tipi di alimenti, non si possono escludere effetti matrice. In alimenti processati (ad esempio il trattamento termico, disidratazione, ecc), le proteine possono essere modificate o frammentate, questo può avere un impatto sul recupero / reattività crociata.

Per la valutazione della reattività crociata è stato analizzato solo un campione di esempio, altri campioni possono fornire un risultato diverso. Tutte le reattività crociate e matrici di esempio analizzate sono descritte nel rapporto di validazione.

Raccomandazioni:

Per poter garantire elevate prestazioni analitiche:

- regolare il pH su un valore neutro per campioni estremamente acidi o alcalini
- analizzare ciascun campione in duplicato
- utilizzare anche campioni senza glutine e contenenti glutine (spiked) come controllo
- eseguire esperimenti di spike per garantire una procedura di test precisa e senza errori
- confermare i risultati con PCR (ad esempio SureFood® Allergen Gluten)
- contattare sales@r-biopharm.de se vengono utilizzati automaticamente (ad esempio ThunderBolt® / Bolt)

Durante la produzione di alimenti come birra o pasta madre, le proteine sono frammentate. Nei frammenti proteici ELISA a sandwich si ottiene un recupero ridotto, tali campioni dovrebbero essere analizzati con un sistema di test ELISA competitivo come il RIDASCREEN® Gliadin competitivo (R7021).

Ulteriori note applicative:

- preparazione del campione per alimenti processati con RIDA® Extraction Solution (incolore) (Art. Nr. R7098) – **solo dopo la validazione**
- preparazione del campione per materie prime con etanolo
- preparazione del campione per polifenoli contenenti materie prime con gelatina di pesce ed etanolo (ad esempio cioccolato, caffè, cacao, grano saraceno)

Il rapporto di validazione contenete ulteriori informazioni è disponibile presso il rivenditore locale o presso R-Biopharm AG.

I dati corrispondono al nostro attuale stato della tecnologia e forniscono informazioni sui nostri prodotti ed il loro utilizzo. R-Biopharm non fornisce alcuna garanzia, esplicita o implicita, oltre a quella relativa alla qualità standard dei materiali di cui sono costituiti i suoi prodotti. Nel caso tali materiali risultassero difettosi, R-Biopharm si impegna a fornire prodotti sostitutivi. Non esiste garanzia di commerciabilità o di idoneità del prodotto per uno scopo particolare. R-Biopharm non è da ritenersi responsabile per danni, ivi compresi danni speciali o indiretti, o spese derivanti direttamente o indirettamente dall'utilizzo del prodotto.

R-Biopharm AG

Indirizzo:

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