

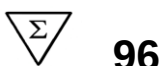


Instructions for Use

Zonulin (Stool) ELISA



REF EIA-5418



DRG Instruments GmbH, Germany
Frauenbergstraße 18, D-35039 Marburg
Phone: +49 (0)6421-1700 0, Fax: +49 (0)6421-1700 50
Website: www.drg-diagnostics.de
E-mail: drg@drg-diagnostics.de

Distributed by:



DRG International, Inc., USA
841 Mountain Ave., Springfield, NJ 07081
Phone: (973) 564-7555, Fax: (973) 564-7556
Website: www.drg-international.com
E-mail: corp@drg-international.com

**Please use only the valid version of the Instructions for Use provided with the kit.
Verwenden Sie nur die jeweils gültige, im Testkit enthaltene, Gebrauchsanweisung.
Si prega di usare la versione valida delle istruzioni per l'uso a disposizione con il kit.
Por favor, se usa solo la version valida de la metodico técnico incluido aqui en el kit.**

Table of Contents / Inhaltsverzeichnis

1	INTENDED USE.....	2
2	SUMMARY AND EXPLANATION OF THE TEST	2
3	MATERIAL SUPPLIED.....	2
4	MATERIAL REQUIRED BUT NOT SUPPLIED	2
5	PREPARATION AND STORAGE OF REAGENTS	3
6	STORAGE AND PREPARATION OF SAMPLES	4
7	PREPARATION OF THE ASSAY	4
8	ASSAY PROCEDURE	5
9	RESULTS.....	6
10	LIMITATIONS.....	6
11	QUALITY CONTROL	6
12	PERFORMANCE CHARACTERISTICS.....	7
13	PRECAUTIONS	8
14	TECHNICAL HINTS	9
15	GENERAL NOTES ON THE TEST AND TEST PROCEDURE.....	9
1	VERWENDUNGSZWECK.....	10
2	EINLEITUNG.....	10
3	INHALT DER TESTPACKUNG	10
4	ERFORDERLICHE LABORGERÄTE UND HILFSMITTEL	10
5	VORBEREITUNG UND LAGERUNG DER REAGENZIEN	11
6	PROBENVORBEREITUNG UND -LAGERUNG.....	12
7	TESTVORBEREITUNG	12
8	TESTDURCHFÜHRUNG	14
9	ERGEBNISSE	15
10	EINSCHRÄNKUNGEN	15
11	QUALITÄTSKONTROLLE.....	15
12	TESTCHARAKTERISTIKA.....	16
13	VORSICHTSMASSNAHMEN.....	17
14	TECHNISCHE MERKMALE.....	18
15	ALLGEMEINE HINWEISE ZUM TEST.....	18
16	REFERENCES / LITERATURE / LITERATUR.....	19
	SYMBOLS USED.....	20

1 INTENDED USE

This ELISA is intended for the quantitative determination of zonulin family peptides (ZFP) **in stool**.
For in vitro diagnostic use only.

2 SUMMARY AND EXPLANATION OF THE TEST

Zonulin is a human protein analogue to the zonula occludens toxin derived from *Vibrio cholerae* which regulates tight junctions of the digestive tract. Zonulin binds to a specific receptor on the surface of intestinal epithelia and triggers a cascade of biochemical events which induces tight junction disassembly and a subsequent permeability increase of the intestinal epithelia, allowing some substances to pass through and activate immune reactions.

Fasano and his co-workers found that the zonulin system is more activated in celiac disease and type 1 diabetes mellitus patients. Patients with active celiac disease showed higher levels of zonulin and anti-zonulin antibodies compared to non-celiac patients and patients in remission, who were on a gluten-free diet.

An increased intestinal permeability, also colloquially called 'leaky gut', is nowadays associated with the metabolic syndrome, obesity, and several autoimmune, inflammatory, and neoplastic diseases. Based on evidence, leaky gut plays a meaningful role in diseases such as multiple sclerosis, rheumatoid arthritis, asthma, and inflammatory bowel diseases. The polyclonal anti-body used in our ELISA is based on the zonulin sequence as published by Wang (Journal of Cell Science, 2000) and di Pierro (Journal of Biological Chemistry, 2001).

Correspondingly, the readings of Zonulin (Stool) ELISA detecting zonulin family peptides correlate well - as already found in many papers - with established metabolic traits linked to increased gut permeability, such as insulin resistance and obesity.

3 MATERIAL SUPPLIED

Label	Kit Components	Quantity
PLATE	Microtiter plate, pre-coated	12 x 8 wells
WASHBUF	Wash buffer concentrate, 10x	2 x 100 mL
DIL	Dilution buffer concentrate, 2.5x	2 x 100 mL
TRACER	Tracer concentrate, (biotinylated ZFP)	1 x 300 µL
CONJ	Conjugate concentrate, (peroxidase-labelled streptavidin)	1 x 200 µL
STD	Standards, lyophilized, (see specification for concentrations)	4 x 5 vials
CTRL 1	Control, lyophilized, (see specification for range)	4 x 1 vial
CTRL 2	Control, lyophilized, (see specification for range)	4 x 1 vial
SUB	Substrate (tetramethylbenzidine), ready to use	1 x 15 mL
STOP	Stop solution, ready to use	1 x 15 mL

4 MATERIAL REQUIRED BUT NOT SUPPLIED

- Ultrapure water*
- Stool sample application system such as Cat. No.:EIA-5674
- Calibrated precision pipettors and 10 - 1000 µL single-use tips
- Foil to cover the microtiter plate
- Horizontal microtiter plate shaker
- Multi-channel pipets or repeater pipets
- Vortex mixer
- Standard single-use laboratory glass or plastic vials, cups, etc.
- Microtiter plate reader

*DRG recommends the use of ultrapure water (water type 1; ISO 3696), which is free of undissolved and colloidal ions and organic molecules (free of particles > 0.2 µm) with an electrical conductivity < 0.055 µS/cm at 25 °C (≥18.2 MΩ cm).

5 PREPARATION AND STORAGE OF REAGENTS

- To run the assay more than once, ensure that reagents are stored at conditions stated on the label. **Prepare only the appropriate amount necessary for each assay.** The kit can be used up to 4 times within the expiry date stated on the label.
- Reagents with a volume less than **100 µL** should be centrifuged before use to avoid loss of volume.
- **Preparation of the wash buffer:**
The **wash buffer concentrate (WASHBUF)** should be diluted with ultrapure water **1:10** before use (100 mL WASHBUF + 900 mL ultrapure water), mix well.
Crystals could occur due to high salt concentration in the concentrate. Before dilution, the crystals have to be redissolved at room temperature or in a water bath at 37 °C.
The **WASHBUF** is stable at **2 °C - 8 °C** until the expiry date stated on the label.
Wash buffer (1:10 diluted WASHBUF) can be stored in a closed flask at **2 °C - 8 °C for 1 month**.
- **Preparation of the dilution buffer:**
The **dilution buffer concentrate (DIL)** should be diluted with ultrapure water **1:2.5** before use (100 mL DIL + 150 mL ultrapure water), mix well.
Crystals can occur due to high salt concentration in the concentrate. Before dilution, the crystals must be redissolved in a water bath at 37 °C.
The **DIL** is stable at **2 °C - 8 °C** until the expiry date stated on the label.
Diluted buffer (1:2.5 diluted DIL) can be stored in a closed flask at **2 °C - 8 °C for 1 month**.
- **Preparation of standards and controls:**
The **lyophilized standards (STD)** and **controls (CTRL)** are stable at **2 °C - 8 °C** until the expiry date stated on the label.
Reconstitution details are given in the **specification data sheet**.
Standards and controls (reconstituted STD and CTRL) **are not stable and cannot be stored**.
- **Preparation of the tracer:**
The **tracer concentrate (TRACER)** must be diluted **1:101** in **dilution buffer** (150 µL TRACER + 15 mL dilution buffer) immediately before use.
The **TRACER** is stable at **2 °C - 8 °C** until expiry date stated on the label.
Tracer (1:101 diluted TRACER) **is not stable and cannot be stored**.
- **Preparation of the conjugate:**
The **conjugate concentrate (CONJ)** must be diluted **1:101** in **dilution buffer** (100 µL CONJ + 10 mL dilution buffer) immediately before use.
The **CONJ** is stable at **2 °C - 8 °C** until expiry date given on the label.
Conjugate (1:101 diluted CONJ) **is not stable and cannot be stored**.
- All other test reagents are ready to use. Test reagents are stable until the expiry date (see label) when stored at **2 °C - 8 °C**.

6 STORAGE AND PREPARATION OF SAMPLES

6.1 Sample stability

ZFP is stable in

raw stool for 3 months at -20 °C as well as for 4 days at 2–8 °C,

stool extracts for 7 days at -20 °C as well as for 4 days at 2–8 °C,

according to internal stability studies.

6.2 Extraction of the stool samples

Dilution buffer is used as a sample extraction buffer. We recommend the following sample preparation:

Stool Sample Application System (SAS) (Cat. No.: EIA-5674)

Stool sample tube – Instruction for use

Please note that the dilution factor of the final stool suspension depends on the used amount of stool sample and the volume of the buffer.

SAS with 0.75 mL dilution buffer:

Applied amount of stool: 15 mg

Buffer Volume: 0.75 mL

Dilution Factor: 1:50

Please follow the instructions for the preparation of stool samples using the SAS as follows:

- The raw stool sample has to be thawed. For particularly heterogeneous samples we recommend a mechanical homogenisation using an applicator, inoculation loop or similar device.
- Fill the **empty stool sample tube** with **0.75 mL of dilution buffer** before using it with the sample.
Important: Allow the dilution buffer to reach room temperature.
- Unscrew the tube (orange part of cap) to open. Insert yellow dipstick into sample. The lower part of the dipstick has notches which need to be covered completely with stool after inserting it into the sample. Place dipstick back into the tube. When putting the stick back into the tube, excess material will be stripped off and leave 15 mg of sample to be diluted. Screw tightly to close the tube.
- Shake the tube well until no stool sample remains in the notches.
Important: Please make sure that you have a maximally homogenous suspension after shaking. Especially with more solid samples, soaking the sample in the tube with dilution buffer for ~ 10 minutes improves the result.
- Allow sample to stand for ~ 10 minutes until sediment has settled. Floating material like shells of grain can be neglected.
- Carefully unscrew the complete cap of the tube including the blue ring plus the dipstick. Discard cap and dipstick. Make sure, that the sediment will not be dispersed again.

Dilution Factor: 1:50

7 PREPARATION OF THE ASSAY

Prior to use, allow **all reagents** and **samples** to come to **room temperature** (15 °C - 30 °C) and mix well.

Mark the positions of standards/controls/samples on a protocol sheet.

Take as many microtiter strips as needed from the kit. Store unused strips together with the desiccant bag in the closed aluminium packaging at 2 °C - 8 °C. Strips are stable until expiry date stated on the label.

We recommend to carry out the tests in duplicate.

7.1 Preparation of standards, controls and diluted samples

Transfer **150 µL** of each **standard**, **control** or **stool extract** in the correspondingly labelled reaction tubes and add **150 µL** of **tracer**. Vortex well and use promptly in the test.

Important:

Carry out the addition of tracer simultaneously with standards, controls and stool extracts in order to ensure equal treatment.

Standards, controls and samples are now ready for use in the test.

8 ASSAY PROCEDURE

8.1 Principle of the test

This assay is based on the method of competitive ELISA.

As a first preparation step, biotinylated ZFP is added to the samples, standards and controls. Afterwards, aliquots of the treated samples, standards and controls are transferred and incubated in microtiter plate wells coated with polyclonal anti-ZFP antibodies. During the incubation, the free target antigen in the samples competes with the biotinylated ZFP for the binding of the polyclonal anti-ZFP antibodies immobilized on the microtiter plate wells. The unbound components are removed by a washing step. During a second incubation step, peroxidase-labeled streptavidin, which binds to the biotinylated ZFP, is added into each microtiter well. After a washing step to remove the unbound components, the peroxidase substrate tetramethylbenzidine is added. Finally, the enzymatic reaction is terminated by an acidic stop solution. The colour changes from blue to yellow and the absorbance is measured in the photometer at 450 nm.

The intensity of the yellow colour is inverse proportional to the ZFP concentration in the sample; this means, high ZFP concentration in the sample reduces the concentration of the biotinylated zonulin family peptides (ZFP) bound to the immobilized anti-ZFP antibodies and lowers the photometric signal.

A dose response curve of absorbance unit (optical density, OD at 450 nm) vs. concentration is generated using the values obtained from the standard.

8.2 Test procedure

For automated ELISA processors, the given protocol may need to be adjusted according to the specific features of the respective automated platform. For further details please contact your supplier or DRG.

1. Add each **100 µL** of the **prepared standards / controls / samples** into the respective well.
2. Cover the strips and incubate for **1 hour, shaking** on a horizontal shaker at 350 rpm with an orbit of 2 mm at room temperature (15 °C - 30 °C).
3. Discard the content of each well and wash **5 times** with **250 µL wash buffer**.
After the final washing step, remove residual wash buffer by firmly tapping the plate on absorbent paper.
4. Add **100 µL** of **conjugate** (diluted CONJ) into each well.
5. Cover the strips and incubate for **1 hour, shaking** on a horizontal shaker at 350 rpm with an orbit of 2 mm at room temperature (15 °C - 30 °C).
6. Discard the content of each well and wash **5 times** with **250 µL wash buffer**.
After the final washing step, remove residual wash buffer by firmly tapping the plate on absorbent paper.
7. Add **100 µL** of **substrate** (SUB) into each well.
8. Incubate for **10 - 20 minutes*** at room temperature (15 °C - 30 °C) in the **dark**.
9. Add **100 µL** of **stop solution** (STOP) into each well and mix well.
10. Determine **absorption immediately** with an ELISA reader at **450 nm** against 620 nm (or 690 nm) as a reference. If no reference wavelength is available, read only at 450 nm. If the extinction of the highest standard exceeds the range of the photometer, absorption must be measured immediately at 405 nm against 620 nm as a reference.

* The intensity of the colour change is temperature sensitive. We recommend observing the colour change and stopping the reaction upon good differentiation.

9 RESULTS

The following algorithms can be used alternatively to calculate the results. We recommend using the “4 parameter algorithm”.

1. *4-Parameter-algorithm*

It is recommended to use a linear ordinate for the optical density and a logarithmic abscissa for the concentration. When using a logarithmic abscissa, the zero standard must be specified with a value less than 1 (e.g. 0.01).

2. *Point-to-point-calculation*

We recommend a linear ordinate for the optical density and a linear abscissa for the concentration.

3. *Spline-algorithm*

We recommend a linear ordinate for the optical density and a linear abscissa for the concentration.

The plausibility of the duplicate values should be examined before the automatic evaluation of the results. If this option is not available with the programme used, the duplicate values should be evaluated manually.

Stool samples

The obtained results have to be multiplied by the **dilution factor of 50** to get the actual concentrations.

In case **another dilution factor** has been used, multiply the obtained result by the dilution factor used.

10 LIMITATIONS

Samples with concentrations above the measurement range (see definition below) can be further diluted and re-assayed. Please consider this higher dilution when calculating the results.

Samples with concentrations lower than the measurement range (see definition below) cannot be clearly quantified.

The upper limit of the measurement range can be calculated as:

highest concentration of the standard curve × sample dilution factor to be used

The lower limit of the measurement range can be calculated as:

LoB × sample dilution factor to be used

LoB see chapter “Performance Characteristics”.

11 QUALITY CONTROL

DRG recommends the use of external controls for internal quality control, if possible.

Control samples should be analysed with each run. Results, generated from the analysis of control samples, should be evaluated for acceptability using appropriate statistical methods. The results for the patient samples may not be valid if within the same assay one or more values of the quality control sample are outside the acceptable limits.

11.1 Reference range

Based on studies of stool samples of apparently healthy persons (n = 40), a median value of 61 ng/mL (± 46 ng/mL) was estimated.

We recommend each laboratory to establish its own reference range.

12 PERFORMANCE CHARACTERISTICS

12.1 Analytical Sensitivity

The following values have been estimated based on the concentrations of the standard without considering possibly used sample dilution factors

Limit of blank, LoB 0.118 ng/mL

Limit of detection, LoD 0.184 ng/mL

Limit of quantitation, LoQ 0.188 ng/mL

The evaluation was performed according to the CLSI-Guideline: EP17-A2. The specified accuracy goal for the LoQ was 20 % CV.

12.2 Accuracy – Precision

Repeatability (Intra-Assay); n = 24

The repeatability was assessed with 3 stool samples under **constant** parameters (same operator, measurement system, day and kit lot).

Sample	Mean value [ng/mL]	CV [%]
1	117.68	6.4
2	130.91	6.0
3	38.28	3.3

Reproducibility (Inter-Assay); n = 25

The reproducibility was assessed with 3 stool samples under **varying** parameters (different operators, measurement systems, days and kit lots).

Sample	Mean value [ng/mL]	CV [%]
1	74.01	13.1
2	53.30	17.6
3	61.98	18.3

12.3 Accuracy – Trueness

The trueness states the closeness of the agreement between the result of a measurement and the true value of the measurand. Therefore, 41 samples with known amounts of ZFP were measured. The recovery rate was found between 83.3 and 119.6 % for concentrations greater than the limit of quantitation.

12.4 Analytical specificity

The specificity of the antibody was tested by measuring the cross-reactivity against human haptoglobin. There was no cross-reactivity observed.

Substance tested	Concentration added	Concentration obtained	Conclusion
Human haptoglobin	2.9 mg/mL	< 0.118 ng/mL	< LoB

12.5 Linearity

The linearity states the ability of a method to provide results proportional to the concentration of analyte in the test sample within a given range. This was assessed according to CLSI guideline EP06-A with a serial dilution of 5 different stool samples.

For ZFP in stool, the method has been demonstrated to be linear from 0.37 to 4.17 ng/mL, showing a non-linear behaviour of less than $\pm 20\%$ in this interval. The table below shows the results in the linear range based on the concentrations of the standards without considering possibly used dilution factors:

Sample	Dilution	Expected [ng/mL]	Obtained [ng/mL]	Recovery [%]
A	1:50	3.00	3.00	100.00
	1:100	1.50	1.18	78.69
	1:200	0.75	0.69	92.56
	1:400	0.37	0.49	129.69
B	1:50	4.18	4.18	100.00
	1:100	2.09	1.57	75.32
	1:200	1.04	0.76	72.66
	1:400	0.52	0.54	102.90
	1:800	0.26	0.33	127.37
C	1:100	2.93	2.93	100.00
	1:200	1.46	1.49	102.05
	1:400	0.73	0.97	131.86
D	1:50	1.08	1.08	100.00
	1:100	0.54	0.39	72.31
E	1:50	2.93	2.93	100.00
	1:100	1.46	1.56	106.42
	1:200	0.73	0.90	122.49

13 PRECAUTIONS

- All reagents in the kit package are for *in vitro* diagnostic use only.
- Human materials used in kit components were tested and found to be negative for HIV, Hepatitis B and Hepatitis C. However, for safety reasons, all kit components should be treated as potentially infectious.
- Kit reagents contain sodium azide or ProClin as bactericides. Sodium azide or ProClin are hazardous to health and the environment. Substrates for enzymatic colour reactions may also cause skin and/or respiratory irritation. Any contact with the substances must be avoided. Further safety information can be found in the safety data sheet, which is available on request.
- The 10x Wash buffer concentrate (WASHBUF) contains surfactants which may cause severe eye irritation in case of eye contact.

Warning: Causes serious eye irritation.

IF IN EYES: Rinse cautiously with water for several minutes. Remove contact lenses, if present and easy to do. Continue rinsing. If eye irritation persists: get medical Advice/attention.

- The stop solution consists of diluted sulphuric acid, a strong acid. Although diluted, it still must be handled with care. It can cause burns and should be handled with gloves, eye protection, and appropriate protective clothing. Any spill should be wiped up immediately with copious quantities of water. Do not breath vapour and avoid inhalation.

14 TECHNICAL HINTS

- Do not interchange different lot numbers of any kit component within the same assay. Furthermore we recommend not assembling wells of different microtiter plates for analysis.
- Control samples should be analysed with each run.
- Reagents should not be used beyond the expiration date stated on kit label.
- Substrate solution should remain colourless until use.
- To ensure accurate results, proper adhesion of plate sealers during incubation steps is necessary.
- Avoid foaming when mixing reagents.
- Do not mix plugs and caps from different reagents.
- The assay should always be performed according to the enclosed manual.

15 GENERAL NOTES ON THE TEST AND TEST PROCEDURE

- This assay was produced and distributed according to the IVD guidelines of 98/79/EC.
- The guidelines for medical laboratories should be followed.
- Incubation time, incubation temperature and pipetting volumes of the components are defined by the producer. Any variation of the test procedure, which is not coordinated with the producer, may influence the results of the test. DRG can therefore not be held responsible for any damage resulting from incorrect use.

1 VERWENDUNGSZWECK

Der hier beschriebene Assay ist für die Bestimmung von Zonulin-Familien-Peptiden (ZFP) in Stuhl geeignet. Nur zur in-vitro-Diagnostik.

2 EINLEITUNG

Zonulin ist ein humanes Protein ähnlich dem Zonula-occludens-Toxin von *Vibrio cholerae*, das an der Regulation der interzellulären Kontakte (*tight junctions*) in der Darmwand beteiligt ist. Zonulin bindet an einen spezifischen Rezeptor an der Oberfläche der Epithelzellen der Darmbarriere und aktiviert eine Kaskade biochemischer Ereignisse, welche die Öffnung der *tight junctions* induzieren und als Folge die Durchlässigkeit der Darmepithelzellen erhöhen, so dass verschiedene Substanzen die Darmbarriere passieren und Autoimmunreaktionen auslösen können.

Die Arbeitsgruppe um Fasano hat festgestellt, dass bei Zöliakie- und Typ-1-Diabetes-mellitus-Patienten das Zonulin-System stärker aktiviert ist. Patienten mit aktiver Zöliakie zeigen erhöhte Konzentrationen von Zonulin und Zonulin-Antikörpern im Vergleich zu Nicht-Zöliakiepatienten und Patienten in Remission unter glutenfreier Diät.

Eine erhöhte Darmpermeabilität, die auch unter dem Begriff „*Leaky Gut Syndrom*“ bekannt ist, wird heutzutage mit dem metabolischen Syndrom, Fettleibigkeit und verschiedenen Autoimmun-, Entzündungs- und Tumorerkrankungen in Verbindung gebracht. Außerdem spielt die erhöhte Darmpermeabilität auch bei Krankheiten wie Multipler Sklerose, rheumatoider Arthritis, Asthma und entzündlichen Darmerkrankungen eine bedeutende Rolle.

Der in diesem ELISA verwendete polyklonale Antikörper basiert auf der Zonulinsequenz, die von Wang (Journal of Cell Science, 2000) und di Pierro (Journal of Biological Chemistry, 2001) publiziert wurde.

Die Messwerte des Zonulin (Stool) ELISA, der Zonulin-Familien-Peptide nachweist, korrelieren – wie bereits in vielen Veröffentlichungen festgestellt – mit etablierten metabolischen Merkmalen, die mit einer erhöhten Darmpermeabilität wie Insulinresistenz und Adipositas zusammenhängen.

3 INHALT DER TESTPACKUNG

Bezeichnung	Kit-Komponenten	Menge
PLATE	Mikrotitermodul, vorbeschichtet	12 x 8 Vertiefungen
WASHBUF	Waschpufferkonzentrat, 10x	2 x 100 mL
DIL	Verdünnungspufferkonzentrat, 2,5x	2 x 100 mL
TRACER	Tracerkonzentrat, (biotinyliertes ZFP)	1 x 300 µL
CONJ	Konjugatkonzentrat, (peroxidasemarkiertes Streptavidin)	1 x 200 µL
STD	Standards, lyophilisiert (Konzentrationen der Spezifikation entnehmen)	4 x 5 Fläschchen
CTRL 1	Kontrolle lyophilisiert (Bereich der Spezifikation entnehmen)	4 x 1 Fläschchen
CTRL 2	Kontrolle lyophilisiert (Bereich der Spezifikation entnehmen)	4 x 1 Fläschchen
SUB	Substrat (Tetramethylbenzidin), gebrauchsfertig	1 x 15 mL
STOP	Stopplösung, gebrauchsfertig	1 x 15 mL

4 ERFORDERLICHE LABORGERÄTE UND HILFSMITTEL

- Reinstwasser*
- Stuhlprobenaufbereitungssystem wie z.B. Artikel-Nr. EIA-5674
- Präzisionspipetten und Pipettenspitzen für den Einmalgebrauch mit variablen Volumina von 10 - 1000 µL
- Folie zum Abkleben der Mikrotiterplatte
- Mikrotiterplattenschüttler
- Multikanal- bzw. Multipipette
- Vortex-Mixer
- Laborübliche Glas- oder Plastikröhrchen (Einmalartikel) aus Polypropylen
- Mikrotiterplattenphotometer

*DRG empfiehlt die Verwendung von Reinstwasser nach ISO 3696. Es handelt sich dabei um Wasser des Typs 1, welches frei von ungelösten und kolloidalen Ionen und organischen Molekülen ist (frei von Partikeln > 0,2 µm) mit einer elektrischen Leitfähigkeit < 0,055 µS/cm bei 25 °C (≥18,2 MΩ cm).

5 VORBEREITUNG UND LAGERUNG DER REAGENZIEN

- Bitte achten Sie bei mehrfachem Einsatz des Testkits darauf, dass die Reagenzien, wie auf dem Etikett angegeben, gelagert und **nur die für den jeweiligen Ansatz benötigten Reagenzienmengen frisch angesetzt werden**. Der Kit kann so bis zu 4x, je nach Probenaufkommen, bis zum angegebenen Haltbarkeitsdatum verwendet werden.
- Reagenzien mit einem **Volumen kleiner 100 µL** sollten vor Gebrauch zentrifugiert werden, um Volumenverluste zu vermeiden.
- **Vorbereitung des Waschpuffers:**
Das **Waschpufferkonzentrat (WASHBUF)** muss vor Gebrauch **1:10** in Reinstwasser verdünnt werden (100 mL WASH- BUF + 900 mL Reinstwasser), gut mischen. Aufgrund des hohen Salzgehalts im Konzentrat kann es zu Kristallbildungen kommen. Die Kristalle lösen sich bei Raumtemperatur bzw. im Wasserbad bei 37 °C auf. Das **WASHBUF** kann bei **2 °C - 8 °C** bis zum angegebenen Haltbarkeitsdatum aufbewahrt werden. Der **Waschpuffer** (1:10 verdünntes WASHBUF) ist **1 Monat bei 2 °C - 8 °C** in einem geschlossenen Gefäß haltbar.
- **Vorbereitung des Verdünnungspuffers:**
Das **Verdünnungspufferkonzentrat (DIL)** muss vor Gebrauch **1:2,5 mit Reinstwasser verdünnt** werden (100 mL DIL + 150 mL Reinstwasser). Aufgrund des hohen Salzgehalts im Konzentrat kann es zu Kristallbildungen kommen. Die Kristalle lösen sich im Wasserbad bei 37 °C. Das **DIL** kann bei **2 °C - 8 °C** bis zum angegebenen Haltbarkeitsdatum aufbewahrt werden. Der **Verdünnungspuffer** (1:2,5 verdünntes DIL) ist in einem geschlossenen Gefäß **1 Monat bei 2 °C - 8 °C** haltbar.
- **Vorbereitung der Standards und Kontrollen:**
Die lyophilisierten Standards (STD) und Kontrollen (CTRL) sind bei **2 °C - 8 °C** bis zum angegebenen Haltbarkeitsdatum verwendbar.
Die Rekonstitutionsvorgaben für STD und CTRL sind dem Spezifikationsdatenblatt zu entnehmen.
Standards und Kontrollen (rekonstituierte STD und CTRL) sind nicht stabil und können nicht gelagert werden.
- **Vorbereitung des Tracers:**
Das **Tracerkonzentrat (TRACER)** wird unmittelbar vor Gebrauch **1:101** in **Verdünnungspuffer** verdünnt (150 µL TRACER + 15 mL Verdünnungspuffer).
Das **Tracerkonzentrat** ist bei **2 °C - 8 °C** bis zum angegebenen Haltbarkeitsdatum stabil.
Tracer (1:101 verdünntes TRACER) ist nicht stabil und kann nicht aufbewahrt werden.
- **Vorbereitung des Konjugats:**
Das **Konjugatkonzentrat (CONJ)** wird unmittelbar vor Gebrauch **1:101** in **Verdünnungspuffer** verdünnt (100 µL CONJ + 10 mL Verdünnungspuffer).
CONJ ist bei **2 °C - 8 °C** bis zum angegebenen Haltbarkeitsdatum stabil.
Konjugat (1:101 verdünntes CONJ) ist nicht stabil und kann nicht aufbewahrt werden.
- Alle anderen Testreagenzien sind gebrauchsfertig und, bei **2 °C - 8 °C** gelagert, bis zum angegebenen Verfallsdatum (siehe Etikett) verwendbar.

6 PROBENVORBEREITUNG UND -LAGERUNG

6.1 Probenstabilität

ZFP ist nach internen Stabilitätsstudien in

Rohstuhl: 3 Monate bei -20 °C sowie 4 Tage bei 2–8 °C und Raumtemperatur stabil.

Stuhlextrakt 7 Tage bei -20 °C sowie 4 Tage bei 2 °C - 8 °C stabil

6.2 Probenextraktion

Als Extraktionspuffer wird **Verdünnungspuffer** verwendet. Wir empfehlen folgende Probenvorbereitung:

Stuhlprobenaufbereitungssystem (SAS) (Artikel-Nr. EIA-5674)

Stuhlprobenröhrchen - Anwendung

Bitte beachten Sie, dass der Verdünnungsfaktor der Stuhlsuspension von der aufgenommenen Stuhlmenge und dem Puffervolumen abhängig ist:

SAS mit 0,75 mL Verdünnungspuffer::

Aufgenommene Stuhlmenge: 15 mg

Puffervolumen: 0,75 mL

Verdünnungsfaktor: 1:50

Die Aufbereitung von Stuhlproben mit Hilfe des SAS wird wie folgt durchgeführt:

- Die Rohprobe muss aufgetaut sein, bei auffallend inhomogenen Proben empfiehlt sich eine mechanische Homogenisierung durch Spatel, Impföse o. Ä.
- Das **unbefüllte Stuhlprobenröhrchen** vor der Verwendung mit **0,75 mL Verdünnungspuffer befüllen**. *Wichtig:* Verdünnungspuffer vor Gebrauch auf Raumtemperatur bringen!
- Röhrchen aufschrauben (gelbes Gewinde), der untere Teil des Stäbchens weist Einkerbungen auf, welche durch Einstechen in die Stuhlprobe vollkommen mit Probe bedeckt werden müssen. Anschließend das Stäbchen durch den Abstreifring zurück ins Röhrchen stecken (leichter Widerstand) und fest verschließen.
- Das Röhrchen solange vortexen bis keine Stuhlreste mehr in den Einkerbungen auszumachen sind. Für die Erhebung valider Messwerte ist darauf zu achten, dass die Stuhlsuspension nach dem Mischungsprozess eine möglichst homogene Konsistenz aufweist. Bei besonders festen Stühlen kann die Homogenität der Suspension durch längeres Einweichen (ca. 10 Minuten) des Stuhls in Verdünnungspuffer bedeutend gesteigert werden.
- Nach erfolgter Suspendierung der Probe wird das Röhrchen ca. 10 Minuten stehen gelassen. Aufschwimmende Schalen von Körnern u. Ä. können hierbei vernachlässigt werden.
- Anschließend wird der gesamte Kopf des Stuhlprobenröhrchens (blauer Ring) zusammen mit dem Stäbchen vorsichtig abgeschraubt und verworfen. Bei dem Abschrauben des Kopfes ist darauf zu achten, dass das abgesetzte Sediment nicht erneut aufgewirbelt wird.

Verdünnungsfaktor: 1:50

7 TESTVORBEREITUNG

Im Test dürfen nur **Reagenzien und Proben** verwendet werden, die **Raumtemperatur** (15 °C - 30 °C) aufweisen. Vor Gebrauch Reagenzien und Proben gut mischen.

Markieren Sie die Positionen für Standards/Kontrollen/Proben im Protokollblatt.

Die benötigten Mikrotiterstreifen aus dem Kit nehmen. Nicht verwendete Mikrotiterstreifen müssen zusammen mit dem Trockenmittelbeutel in der verschlossenen Aluminiumverpackung bis zum angegebenen Haltbarkeitsdatum bei 2 °C - 8 °C gelagert werden.

Wir empfehlen, die Bestimmungen in Doppelwerten durchzuführen.

7.1 Vorbereitung der Standards, Kontrollen und Proben

Je **150 µL Standard, Kontrolle** bzw. **Stuhlextrakt** in entsprechend beschriftete Reaktionsgefäße pipettieren und mit **150 µL Tracer** versetzen. Gut vortexen und zeitnah im Test einsetzen.

Wichtig: Führen Sie die Zugabe des Tracers bei den Standards und Kontrollen gleichzeitig mit den Stuhlextrakten durch, um deren Gleichbehandlung sicherzustellen.

Standards, Kontrollen und Proben sind nun bereit für den Einsatz im Test.

8 TESTDURCHFÜHRUNG

8.1 Testprinzip

Der Test basiert auf der Methode des kompetitiven ELISA.

Die zu untersuchenden Proben, Standards und Kontrollen werden mit biotinyliertem ZFP versetzt und anschließend in einer mit einem polyklonalen anti-ZFP-Antikörper beschichteten ELISA-Platte inkubiert. Während der Inkubation kompetitiert das freie Zielantigen in den Proben mit dem biotinylierten ZFP um die Bindung der polyklonalen anti-ZFP-Antikörper. Beim zweiten Inkubationsschritt wird peroxidasemarkiertes Streptavidin zugegeben, das an das biotinylierte ZFP bindet. Nach einem Waschschrift zur Entfernung ungebundener Komponenten wird das Peroxidasesubstrat Tetramethylbenzidin (TMB) zugegeben. Die Enzymreaktion wird durch Zugabe von Säure abgestoppt. Dadurch erfolgt ein Farbumschlag von blau nach gelb. Die entstandene chromogene Verbindung wird photometrisch bei 450 nm gemessen.

Die Intensität der Farbe ist umgekehrt proportional zur Konzentration des gemessenen Analyten, d. h. mit steigender ZFP-Konzentration in der Probe reduziert sich die Konzentration des an den anti-ZFP-Antikörper gebundenen biotinylierten ZFPs und das Signal nimmt ab. Aus den ermittelten Standardwerten wird eine Standardkurve, optische Dichte (Absorption bei 450 nm) gegen Standardkonzentration, erstellt, aus der die Konzentrationen der Proben berechnet werden.

8.2 Pipettierschema

Im Fall einer automatisierten Abarbeitung des Tests können automaten-spezifische Anpassungen der Prozedur notwendig sein, um den jeweiligen technischen Gegebenheiten gerecht zu werden. Für Unterstützung und Rückfragen wenden Sie sich bitte an Ihren Anbieter oder DRG.

1. **100 µL** der **vorbereiteten Standards/Kontrollen/verdünnten Proben** in die jeweiligen Vertiefungen pipettieren.
2. Streifen abdecken und **1 Stunde** bei Raumtemperatur (15 °C - 30 °C) **unter Schütteln bei 350 rpm mit einem Orbit von 2 mm** inkubieren.
3. Inhalt der Vertiefungen verwerfen und **5 x mit je 250 µL Waschpuffer** waschen. Nach dem letzten Waschschrift Reste von Waschpuffer durch Ausklopfen auf saugfähigem Papier entfernen.
4. **100 µL Konjugat** (verdünntes CONJ) in jede Vertiefung pipettieren.
5. Streifen abdecken und **1 Stunde** bei Raumtemperatur (15 °C - 30 °C) **unter Schütteln bei 350 rpm mit einem Orbit von 2 mm** inkubieren.
6. Inhalt der Vertiefungen verwerfen und **5 x mit je 250 µL Waschpuffer** waschen. Nach dem letzten Waschschrift Reste von Waschpuffer durch Ausklopfen auf saugfähigem Papier entfernen.
7. **100 µL Substrat** (SUB) in jede Vertiefung pipettieren.
8. **10 - 20 Minuten*** bei Raumtemperatur (15 °C - 30 °C) **im Dunkeln** inkubieren.
9. **100 µL Stopplösung** (STOP) in jede Vertiefung pipettieren und im Mikrotiterplattenphotometer im **Schüttelmodus** kurz mischen.
10. **Extinktion sofort** im Mikrotiterplattenphotometer bei **450 nm** gegen die Referenzwellenlänge 620 nm (oder 690 nm) messen. Ist keine Referenzwellenlänge vorhanden, wird nur bei 450 nm gelesen. Falls die Extinktion des höchsten Standards den Messbereich des Photometers übersteigt, sollte sofort bei **405 nm** gegen 620 nm (690 nm) gemessen werden.

* Die Intensität der Farbentwicklung ist temperaturabhängig. Es wird empfohlen den Farbumschlag während der Inkubationszeit zu beobachten und entsprechend der Farbentwicklung die Reaktion zu stoppen.

9 ERGEBNISSE

Die unten beschriebenen mathematischen Modelle können alternativ zur Auswertung benutzt werden. Wir empfehlen die 4-Parameter-Funktion:

1. *4-Parameter-Funktion*

Für die optische Dichte empfehlen wir eine lineare Ordinate und für die Konzentration eine logarithmische Abszisse (bei einer logarithmischen Abszisse muss für den Standard mit der Konzentration 0 ein Wert kleiner 1 eingegeben werden z. B. 0.01).

2. *Punkt-zu-Punkt-Auswertung*

Für die optische Dichte und für die Konzentration empfehlen wir eine lineare Ordinate bzw. Abszisse.

3. *Gewichtete Spline-Funktion*

Für die optische Dichte und für die Konzentration empfehlen wir eine lineare Ordinate bzw. Abszisse.

Vor jeder automatischen Auswertung sollte stets eine Kontrolle der Doppelwerte auf Plausibilität („Ausreißerkontrolle“) durchgeführt werden; falls dies nicht durch das verwendete Programm erfolgt, sollte die Kontrolle manuell durchgeführt werden.

Stuhlproben

Die ermittelten Ergebnisse werden mit dem **Verdünnungsfaktor 50** multipliziert, um die tatsächlichen Konzentrationen zu erhalten.

Sollte ein **anderer Verdünnungsfaktor** verwendet worden sein, so ist die ermittelte Konzentration mit dem verwendeten Verdünnungsfaktor zu multiplizieren.

10 EINSCHRÄNKUNGEN

Proben mit Konzentrationen oberhalb des Messbereichs (Definition siehe unten) können stärker verdünnt und erneut gemessen werden. Bitte beachten Sie diese stärkere Verdünnung bei der Ergebnisberechnung.

Proben mit Konzentrationen unterhalb des Messbereichs (Definition siehe unten) können nicht klar quantifiziert werden.

Die Obergrenze des Messbereichs ergibt sich aus:

$$\text{höchste Konzentration der Standardkurve} \times \text{anzuwendender Probenverdünnungsfaktor}$$

Die Untergrenze des Messbereichs ergibt sich aus:

$$\text{LoB} \times \text{anzuwendender Probenverdünnungsfaktor}$$

LoB siehe Kapitel „Testcharakteristika“.

11 QUALITÄTSKONTROLLE

DRG empfiehlt den Einsatz von externen Kontrollen für die interne Qualitätskontrolle, wenn möglich.

Wir empfehlen, bei jedem Testansatz Kontrollen mitzumessen. Die Ergebnisse der Kontrollen müssen auf Richtigkeit überprüft werden. Liegen eine oder mehrere Kontrollen außerhalb des angegebenen Bereiches, kann DRG die Richtigkeit der Messergebnisse nicht gewährleisten.

11.1 Referenzwerte

Anhand einer laborinternen Studie mit Stuhlproben von augenscheinlich Gesunden (n = 40) wurde ein Medianwert von 61 ng/mL ($\pm$ 46 ng/mL) ermittelt.

Wir empfehlen jedem Labor, einen eigenen Referenzbereich zu etablieren.

12 TESTCHARAKTERISTIKA

12.1 Analytische Sensitivität

Die im Folgenden aufgeführten Werte wurden in Bezug auf die Standardkurve ohne Berücksichtigung eventuell verwendeter Probenverdünnungsfaktoren ermittelt.

Leerwert (<i>limit of blank</i> , LoB)	0,118 ng/mL
Nachweisgrenze (<i>limit of detection</i> , LoD)	0,184 ng/mL
Bestimmungsgrenze (<i>limit of quantitation</i> , LoQ)	0,188 ng/mL

Die Auswertung wurde gemäß der CLSI-Richtlinie:EP17-A2 durchgeführt. Das festgelegte Präzisionsziel für die Bestimmungsgrenze lag bei 20 % VK.

12.2 Genauigkeit – Präzision

Wiederholbarkeit (Intra-Assay); n = 24

Die Wiederholbarkeit wurde mit 3 Stuhlproben unter **gleichbleibenden** Bedingungen (Bediener, System, Tag, Kitcharge) bestimmt.

Probe	Mittelwert [ng/mL]	VK [%]
1	117,68	6,4
2	130,91	6,0
3	38,28	3,3

Reproduzierbarkeit (Inter-Assay); n = 25

Die Reproduzierbarkeit wurde mit 3 Stuhlproben unter **variablen** Bedingungen (Bediener, System, Tag, Kitcharge) bestimmt.

Probe	Mittelwert [ng/mL]	VK [%]
1	74,01	13,1
2	53,30	17,6
3	61,98	18,3

12.3 Genauigkeit – Richtigkeit

Die Richtigkeit gibt das Verhältnis zwischen dem Messergebnis und der wahren Konzentration einer Probe an. Hierzu wurden 41 Proben mit bekannten Konzentrationen erstellt und gemessen. Die Wiederfindung lag im Bereich von 83,3 bis 119,6 % für Konzentrationen größer dem Limit of Quantitation.

12.4 Analytische Spezifität

Die Spezifität wurde nachgewiesen durch Bestimmung der Kreuzreaktivität zu humanem Haptoglobin. Es wurde keine Kreuzreaktivität nachgewiesen.

Getestete Substanz	Eingesetzte Konzentration	Gefundene Konzentration	Fazit
Humanes Haptoglobin	2,9 mg/mL	< 0,118 ng/mL	< LoB

12.5 Linearität

Die Linearität zeigt die Fähigkeit einer Methode, ein Ergebnis proportional zur Analytkonzentration in einer Probe zu liefern. Sie wurde gemäß CLSI-Richtlinie EP06-A mittels einer seriellen Verdünnung von vier Stuhl-Proben nachgewiesen.

Für ZFP im Stuhl wurde ein lineares Verhalten im Bereich von 0,37 bis 4,17 ng/mL nachgewiesen. Die Nicht-Linearität lag bei weniger als $\pm 20\%$. Die folgende Tabelle zeigt die Ergebnisse im linearen Bereich in Bezug auf die Standardkurve ohne Berücksichtigung des Verdünnungsfaktors.

Probe	Verdünnung	Erwartet [ng/mL]	Gemessen [ng/mL]	Wiederfindung [%]
A	1:50	3,00	3,00	100,00
	1:100	1,50	1,18	78,69
	1:200	0,75	0,69	92,56
	1:400	0,37	0,49	129,69
B	1:50	4,18	4,18	100,00
	1:100	2,09	1,57	75,32
	1:200	1,04	0,76	72,66
	1:400	0,52	0,54	102,90
	1:800	0,26	0,33	127,37
C	1:100	2,93	2,93	100,00
	1:200	1,46	1,49	102,05
	1:400	0,73	0,97	131,86
D	1:50	1,08	1,08	100,00
	1:100	0,54	0,39	72,31
E	1:50	2,93	2,93	100,00
	1:100	1,46	1,56	106,42
	1:200	0,73	0,90	122,49

13 VORSICHTSMASSNAHMEN

- Alle im Kit enthaltenen Reagenzien dürfen ausschließlich zur *in-vitro*-Diagnostik verwendet werden.
- Das für Kitkomponenten verwendete humane Material wurde auf HIV, Hepatitis B und Hepatitis C getestet und für negativ befunden. Dennoch wird empfohlen, die Kitkomponenten als Vorsichtsmaßnahme immer wie potentiell infektiöses Material zu behandeln.
- Die Kitkomponenten enthalten zum Schutz vor bakteriellen Kontaminationen Natriumazid oder ProClin. Natriumazid bzw. ProClin sind giftig. Auch Substrate für enzymatische Farbreaktionen sind als giftig und karzinogen beschrieben. Jeder Kontakt mit Haut oder Schleimhaut ist zu vermeiden.
- Die Kitkomponenten enthalten zum Schutz vor bakteriellen Kontaminationen Natriumazid oder ProClin. Natriumazid bzw. ProClin sind gesundheitsgefährdend und umweltschädlich. Auch Substrate für enzymatische Farbreaktionen können zu Haut- und/oder Atemwegsreizungen führen. Jeder Kontakt mit den Substanzen ist zu vermeiden. Weiterführende Sicherheitsinformationen sind dem Sicherheitsdatenblatt zu entnehmen, welches Sie auf Anfrage erhalten.
- Das 10x Waschpufferkonzentrat (WASHBUF) enthält Tenside, welche bei Augenkontakt zu schweren Augenreizungen führen können.

Achtung: Verursacht schwere Augenreizung.

BEI KONTAKT MIT DEN AUGEN: Einige Minuten lang behutsam mit Wasser spülen. Eventuell vorhandene Kontaktlinsen nach Möglichkeit entfernen. Weiter spülen. Bei anhaltender Augenreizung: Ärztlichen Rat einholen/ärztliche Hilfe hinzuziehen.

- Die Stopplösung besteht aus verdünnter Schwefelsäure (H_2SO_4). H_2SO_4 ist eine starke Säure und muss auch in verdünnter Form mit Vorsicht benutzt werden. H_2SO_4 verursacht bei Kontakt mit der Haut Verätzungen. Es sollte daher mit Schutzhandschuhen, Schutzkleidung und Schutzbrille gearbeitet werden. Bei Kontakt mit der Säure muss die verätzte Stelle sofort mit viel Wasser gespült werden. Dämpfe nicht einatmen und Inhalation vermeiden.

TECHNISCHE MERKMALE

- Reagenzien der Testpackung dürfen nicht mit anderen Chargen gemischt werden. Ferner dürfen Kavitäten unterschiedlicher Mikrotiterplatten, selbst der gleichen Charge, nicht zusammengefügt und zur Analyse verwendet werden.
- Qualitätskontrollen sollten immer mitgemessen werden.
- Die Reagenzien dürfen nach Ablauf des auf der Kitverpackung angegebenen Haltbarkeitsdatums nicht mehr verwendet werden
- Substratlösung muss vor Gebrauch farblos sein.
- Mikrotiterstreifen müssen während der Inkubationen mit Folie abgedeckt sein.
- Vermeiden Sie Schaumbildung beim Mischen der Reagenzien.
- Stopfen und Verschlüsse verschiedener Reagenzien dürfen nicht vertauscht werden.
- Der Assay ist immer nach der dem Kit beigefügten Arbeitsanleitung durchzuführen.

14 ALLGEMEINE HINWEISE ZUM TEST

- Dieser Kit wurde nach der IVD-Richtlinie 98/79/EG hergestellt und in den Verkehr gebracht.
- Für die Qualitätskontrolle sind die für medizinische Laboratorien erstellten Richtlinien zu beachten.
- Die Testcharakteristika wie Inkubationszeiten, Inkubationstemperaturen und Pipettiervolumina der verschiedenen Komponenten wurden vom Hersteller festgelegt. Nicht mit dem Hersteller abgesprochene Veränderungen in der Testdurchführung können die Resultate beeinflussen. Die Firma DRG übernimmt für die hierdurch entstandenen Schäden und Folgeschäden keine Haftung.

15 REFERENCES / LITERATURE / LITERATUR

1. Fasano, A, T Not, W Wang, S Uzzau, I Berti, A Tommasini, and S E Goldblum. 2000. "ZFP, a Newly Discovered Modulator of Intestinal Permeability, and Its Expression in Coeliac Disease." *Lancet* **355** (9214) (April 29): 1518–9. doi:10.1016/S0140-6736(00)02169-3.
2. Wang, W, S Uzzau, S E Goldblum, and A Fasano. 2000. "Human ZFP, a Potential Modulator of Intestinal Tight Junctions." *Journal of Cell Science* **113** Pt 24 (December): 4435–40.
3. Fasano, A. 2001. "Intestinal ZFP: Open Sesame!" *Gut* **49** (2) (August): 159–62.
4. Freemark, Michael, and Lynne L Levitsky. 2003. "Screening for Celiac Disease in Children with Type 1 Diabetes: Two Views of the Controversy." *Diabetes Care* **26** (6) (June): 1932–9.
5. Lazzarotto, Francesca, Daniela Basso, Mario Plebani, Alessandro Moscon, Renato Zanchetta, and Corrado Betterle. 2003. "Celiac Disease and Type 1 Diabetes." *Diabetes Care* **26** (1) (January): 248–9.
6. Watts, Tammara, Irene Berti, Anna Sapone, Tania Gerarduzzi, Tarcisio Not, Ronald Zielke, and Alessio Fasano. 2005. "Role of the Intestinal Tight Junction Modulator ZFP in the Pathogenesis of Type I Diabetes in BB Diabetic-Prone Rats." *Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America* **102** (8) (February 22): 2916-21. doi:10.1073/pnas.0500178102.
7. De Magistris, Maria Teresa. 2006. "Zonula Occludens Toxin as a New Promising Adjuvant for Mucosal Vaccines." *Vaccine* **24** Suppl 2 (April 12): S2–60–1.
8. Sapone, Anna, Laura de Magistris, Michelle Pietzak, Maria G Clemente, Amit Tripathi, Francesco Cucca, Rosanna Lampis, et al. 2006. "ZFP Upregulation Is Associated with Increased Gut Permeability in Subjects with Type 1 Diabetes and Their Relatives." *Diabetes* **55** (5) (May 1): 1443–9. doi:55/5/1443 [pii].
9. Thomas, Karen E, Anna Sapone, Alessio Fasano, and Stefanie N Vogel. 2006. "Gliadin Stimulation of Murine Macrophage Inflammatory Gene Expression and Intestinal Permeability Are MyD88-Dependent: Role of the Innate Immune Response in Celiac Disease." *Journal of Immunology* (Baltimore, Md. : 1950) **176** (4) (February 15): 2512–21.

SYMBOLS USED

Symbol	English	Deutsch	Italiano	Español	Français
	European Conformity	CE-Konformitäts-kennzeichnung	Conformità europea	Conformidad europea	Conformité normes européennes
	Consult instructions for use *	Gebrauchsanweisung beachten *	Consultare le istruzioni per l'uso	Consulte las instrucciones de uso	Consulter les instructions d'utilisation
	<i>In vitro</i> diagnostic medical device *	<i>In-vitro</i> -Diagnostikum *	Dispositivo medico-diagnostico in vitro	Producto sanitario para diagnóstico In vitro	Dispositif médical de diagnostic in vitro
	Catalogue number *	Artikelnummer *	Numero di Catalogo	Número de catálogo	Référence de catalogue
	Batch code *	Chargencode *	Codice del lotto	Código de lote	Numéro de lot
	Contains sufficient for <n> tests *	Ausreichend für <n> Prüfungen *	Contenuto sufficiente per "n" saggi	Contenido suficiente para <n> ensayos	Contenu suffisant pour "n" tests
	Temperature limit *	Temperaturbegrenzung *	Temperatura di conservazione	Temperatura de conservación	Température de conservation
	Use-by date *	Verwendbar bis *	Utilizzare prima del	Estable hasta	Utiliser jusque
	Manufacturer *	Hersteller *	Fabbricante	Fabricante	Fabricant
	Caution *	Achtung *			
	For research use only	Nur für Forschungszwecke	Solo a scopo di ricerca	Sólo para uso en investigación	Seulement dans le cadre de recherches
<i>Distributed by</i>	Distributed by	Vertreiber	Distributore	Distribuidor	Distributeur
<i>Content</i>	Content	Inhalt	Contenuto	Contenido	Contenu
<i>Volume/No.</i>	Volume / No.	Volumen/Anzahl	Volume/Quantità	Volumen/Número	Volume/Quantité