

# Product information

Information about other products is available at: [www.demeditec.com](http://www.demeditec.com)



# Brazil nut ELISA

**REF**

**DEPARE01**



**96**



Demeditec Diagnostics GmbH  
Lise-Meitner-Strasse 2  
24145 Kiel – Germany  
[www.demeditec.com](http://www.demeditec.com)

**INHALTSVERZEICHNIS / CONTENT**

1. GENERAL INFORMATION ..... 3

2. PRINCIPLE OF THE TEST ..... 3

3. PRECAUTIONS..... 3

4. HEALTH AND SAFETY INSTRUCTIONS..... 3

5. REAGENTS..... 4

6. ADDITIONAL INSTRUMENTATION AND REAGENTS (NOT PROVIDED)..... 4

7. SAMPLE PREPARATION ..... 4

8. PROCEDURE..... 5

9. CALCULATION OF RESULTS..... 5

10. TYPICAL STANDARD VALUES..... 5

11. PERFORMANCE..... 6

1. ALLGEMEINES ..... 7

2. TESTPRINZIP ..... 7

3. VORSICHTSMAßNAHMEN ..... 7

4. GESUNDHEITS- UND SICHERHEITSVORSCHRIFTEN..... 8

5. REAGENZIEN ..... 8

6. ZUSÄTZLICH BENÖTIGTE GERÄTE UND REAGENZIEN ..... 8

7. PROBENVORBEREITUNG..... 9

8. TESTDURCHFÜHRUNG ..... 9

9. BERECHNUNG DER ERGEBNISSE ..... 10

10. TYPISCHE STANDARDKURVE ..... 10

11. TECHNISCHE DATEN ..... 10

12. REFERENCES / LITERATUR..... 11

SYMBOLS USED WITH DEMEDITEC ASSAYS ..... 12

Sensitivity (Brazil nut)	0.2 ppm
Recovery	76-112%
Incubation Time	60 min

## 1. GENERAL INFORMATION

The Brazil nut tree (*Bertholletia excelsa*) belongs to the family of Lecythidaceae. The amount of protein in brazil nut is about 14%. Some of these proteins are known for being allergenic, like the 2S albumin Ber e 1 or the 11S legumin Ber e 2. Compared to other nuts the allergenic potential of brazil nuts is still slightly characterized. Brazil nut allergies are relatively seldom, but can be very distinct in particular cases. For brazil nut allergic persons hidden brazil nut allergens in food are a critical problem. Already very low amounts of brazil nut can cause allergic reactions, which may lead to anaphylactic shock in severe cases. Because of this, brazil nut-allergic persons should strictly avoid the consumption of brazil nut containing food. Cross-contamination, mostly in consequence of the production process, is often noticed. This explains why in many cases the existence of brazil nut residues in food cannot be excluded. For this reason sensitive detection systems for brazil nut residues in foodstuff are required. The **Demeditec Brazil nut ELISA** represents a highly sensitive detection system for brazil nut and is particularly capable of the quantification of residues in cookies, cereals, ice-cream, chocolate and sausage.

## 2. PRINCIPLE OF THE TEST

The **Demeditec Brazil nut** quantitative test is based on the principle of the enzyme linked immunosorbent assay. An antibody directed against brazil nut proteins is bound on the surface of a microtiter plate. Brazil nut containing samples or standards are given into the wells of the microtiter plate. After 20 minutes incubation at room temperature the wells are washed with diluted washing solution to remove unbound material. A peroxidase conjugated second antibody directed against brazil nut proteins is given into the wells and after 20 minutes of incubation the plate is washed again. A substrate solution is added and incubated for 20 minutes, resulting in the development of a blue colour. The colour development is terminated by the addition of a stop solution, and the colour turns yellow. The yellow colour is measured photometrically at 450 nm. The concentration of brazil nut is directly proportional to the colour intensity of the test sample.

## 3. PRECAUTIONS

Full compliance of the following good laboratory practices (GLP) will determine the reliability of the results:

1. Prior to beginning the assay procedure, bring all reagents to room temperature (20-25°C).
2. All reagents should be mixed by gentle inversion or swirling prior to use. Do not induce foaming.
3. Once the assay has been started, all subsequent steps should be completed without interruption and within the recommended time limits.
4. Replace caps in all the reagents immediately after use. Do not interchange vial stoppers.
5. Use a separate disposable tip for each specimen to prevent cross-contamination.
6. All specimens and standards should be run at the same time, so that all conditions of testing are the same.
7. Do not mix components from different batches.
8. Do not use reagents after expiration date.
9. Check both precision and accuracy of the laboratory equipment used during the procedure (micropipets, ELISA reader etc.).

## 4. HEALTH AND SAFETY INSTRUCTIONS

1. Do not smoke or eat or drink or pipet by mouth in the laboratory.
2. Wear disposable gloves whenever handling patient specimens.
3. Avoid contact of substrate and stop solution with skin and mucosa (possible irritation, burn or toxicity hazard). In case of contact, rinse the affected zone with plenty of water.
4. Handling and disposal of chemical products must be done according to good laboratory practices (GLP).

## 5. REAGENTS

The kit contains reagents for 96 determinations. They have to be stored at 2-8°C. Expiry data are printed on the labels of the bottles and the outer package.

1. **SORB MT** Microtiter plate consisting of 12 strips with 8 breakable wells each, coated with anti-brazil nut antibodies.
2. **CAL 1 – 5** Brazil nut Standards (0, 1, 4, 10, 40 ppm of brazil nut): 5 vials with 2.0 mL each, dyed red, ready-to-use.
3. **ENZ CONJ** Conjugate (anti-brazil nut-peroxidase): 15 mL, dyed red, ready-to-use.
4. **SUB TMB** Substrate Solution (TMB): 15 mL, ready-to-use.
5. **STOP SOLN** Stop Solution (0.5 M H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>): 15 mL, ready-to-use.
6. **SAM DIL 10x** Extraction and sample dilution buffer (TRIS): 2 x 120 mL as 10x concentrate, dyed red. Dilute 1+9 with distilled water. Stored at 4°C the diluted buffer is stable for at least one week. If during the cold storage crystals precipitate, the concentrate should be warmed up to 37°C for 15 minutes.
7. **WASH SOLN 10x** Washing Solution (PBS + Tween 20): 60 mL as 10x concentrate. Dilute 1+9 with distilled water. Stored at 4°C the diluted buffer is stable for at least 4 weeks. If during the cold storage crystals precipitate, the concentrate should be warmed up to 37°C for 15 minutes.
8. Instruction Manual.

## 6. ADDITIONAL INSTRUMENTATION AND REAGENTS (NOT PROVIDED)

### Instrumentation

- 100 - 1000 µL micropipets
- Volumetric flask
- Analytical balance
- Mortar, mixer
- Water bath
- Centrifuge
- ELISA reader (450 nm)
- Plastic bag to store unused microtiter strips

### Reagents

- double distilled water

## 7. SAMPLE PREPARATION

Due to high risk of cross-contamination all applied instruments like applicator, mortar, glass vials etc. have to be **cleaned thoroughly** before and after each sample. Brazil nut proteins could adhere to different surfaces. To identify possible cross-contamination caused by previous extractions it is strongly recommended to note the sequence of the extractions.

The following sample preparation should be applied for all solid samples:

1. To maximize homogeneity and representativeness of the sample drawing, a minimum of 5 g sample should be pulverized finely in a mortar, impact mill, etc.
2. 1 g of the homogenized mixture is suspended in 20 mL of **pre-diluted** extraction and sample dilution buffer. Afterwards the suspension is incubated for 15 min in a preheated water bath at 60°C. To ensure good homogeneity, the samples should be shaken every two minutes.
3. The samples are centrifuged for 10 minutes at 2000 g. If it is not possible to separate the supernatant from the precipitate completely, the suspension should be filtrated if necessary.
4. 100 µL of particle-free solution are applied per well. If the results of a sample are out of the measuring range, further dilution with the **pre-diluted** extraction and sample dilution buffer is necessary. The additional dilution has to be considered when calculating the concentration.

The following sample preparation should be applied for liquid samples:

1 mL of liquid sample is diluted in 19 mL of **pre-diluted** extraction and sample dilution buffer. Afterwards the suspension is incubated for 15 min in a preheated water bath at 60°C. To ensure good homogeneity, the samples should be shaken every two minutes. The process is continued at point 3 of solid sample extraction process.

## 8. PROCEDURE

The washing solution is supplied as 10x concentrate and has to be **diluted** 1+9 with double distilled water before use. In any case the **ready-to-use** standards provided should be determined twofold. When samples in great quantities are determined, the standards should be pipetted once before the samples and once after the samples. For final interpretation the arithmetic mean is used for calculation. In consideration of GLP and quality control requirements a duplicate measurement of samples is recommended.

The procedure is according to the following scheme:

1. Prepare samples as described above.
2. Pipet 100  $\mu\text{L}$  **ready-to-use** standards or prepared samples in duplicate into the appropriate wells of the microtiter plate.
3. Incubate for 20 minutes at room temperature.
4. Wash the plate three times as follows: Discard the contents of the wells (dump or aspirate). Pipet 300  $\mu\text{L}$  of diluted washing solution into each well. After the third repetition empty the wells again and remove residual liquid by striking the plate against a paper towel. The wash procedure is critical. Insufficient washing will result in poor precision and falsely elevated absorbances.
5. Pipet 100  $\mu\text{L}$  of conjugate (anti-brazil nut-peroxidase) into each well.
6. Incubate for 20 minutes at room temperature.
7. Wash the plate as outlined in 4.
8. Pipet 100  $\mu\text{L}$  of substrate solution into each well.
9. Allow the reaction to develop in the dark (e.g. cupboard or drawer; the chromogen is light-sensitive) for 20 minutes at room temperature.
10. Stop enzyme reaction by adding 100  $\mu\text{L}$  of stop solution (0.5 M  $\text{H}_2\text{SO}_4$ ) into each well. The blue colour will turn yellow upon addition.
11. After thorough mixing, measure absorbance at 450 nm (reference wavelength 620 nm), using an ELISA reader. The colour is stable for 30 minutes.

## 9. CALCULATION OF RESULTS

The ready-to-use standards are prepared for a direct determination of sample concentrations. **The dilution of samples in the extraction process as described in the above stated sample preparation procedure is already considered.** Additional dilution due to high sample concentration has to be accounted for.

1. Calculate the average optical density (OD 450 nm) for each set of reference standards or samples.
2. Construct a standard curve by plotting the mean optical density obtained for each reference standard against its concentration in ppm on semi-log graph paper with the optical density on the vertical (y) axis and the concentration on the horizontal (x) axis. Alternatively the evaluation can be carried out by software. In this case the 4-parameter method should be preferred.
3. Using the mean optical density (OD) value for each sample, determine the corresponding concentration of brazil nut in ppm from the standard curve. Depending on experience and/or the availability of computer software, other methods of data reduction may be employed.

## 10. TYPICAL STANDARD VALUES

The following table contains an example for a typical standard curve. The OD% is calculated as percent of the absorption of the 40 ppm standard. These values are only an example and should not be used instead of the standard curve which has to be measured in each new test.

Brazil nut (ppm)	OD% of 40 ppm
40	100
10	58
4	28
1	10
0	3

## 11. PERFORMANCE

### Sensitivity

The limit of detection (LOD) of the **Demeditec Brazil nut test** is 0.2 ppm for the standard curve. Validation experiments with common matrices resulted in the following LODs [ppm].

Cookies	0.3
Cornflakes	0.1
Ice-cream	0.2
Chocolate	0.2
Sausage	0.2

The limit of quantification (LOQ) of the **Demeditec Brazil nut test** is 1 ppm. Due to the variety of sample matrices and their influence on the blank, results less than the LOQ should be treated as negative.

### Precision

Intra-assay Precision	8%
Inter-assay Precision	2.6-3.8%

### Linearity

The serial dilution of spiked samples (cookies, cereals, ice-cream, chocolate and sausage) resulted in a dilution linearity of 94-101%.

### Cross-reactivity

For the following foods no cross-reactivity could be detected:

Almond	Crab, raw	Peanut
Apricot	Cress	Pepper
Barley	Cumin	Pine seed
Bean, white	Egg	Pistachio
Beef	Egg white powder	Plum
Bovine gelatin	Ewe's milk	Poppy seed
Buckwheat	Fish gelatin	Pork
Caraway	Gliadin	Potato
Carob gum	Goat's milk	Pumpkin seed
Carrot	Guar gum	Rapeseed
Cashew	Isinglass	Rice
Cayenne	Kiwi	Rye
Celery	Lamb	Saccharose
Cherry	Lentil	Sesame
Chestnut	Lupin	Shrimp, cooked
Chevil	Macadamia	Shrimp, raw
Chicken	Mustard	Soy
Chickpea	Nutmeg	Soy lecithin
Cocoa	Oats	Sunfl. seeds
Coconut	Onion	Tofu
Cod	Paprika	Tomato
Corn	Pea	Walnut
Cow' milk	Peach	Wheat
Crab, cooked		

The following cross reactions were determined:

Pecan nut	0.0002%
Hazelnut	0.0007%

### Recovery

Mean recovery was determined by spiking samples with different amounts of brazil nut:

Cookies	93%
Cornflakes	112%
Ice-cream	107%
Chocolate	76%
Sausage	90%

---

Empfindlichkeit (Paranuss)	0,2 ppm
Wiederfindung	76-112%
Inkubationszeit	60 min

## 1. ALLGEMEINES

Der Paranussbaum (*Bertholletia excelsa*) gehört zur Familie der Topffruchtbaumgewächse (Lecythidaceae). Die Paranuss hat einen Proteinanteil von ca. 14%. Einige dieser Proteine sind als Allergieauslösend bekannt, wie zum Beispiel das 2S Albumin Ber e 1 oder das 11S Legumin Ber e 2. Im Vergleich zu anderen Nüssen ist das allergische Potential der Paranuss jedoch bisher nur geringfügig charakterisiert. Paranuss-Allergien sind relativ selten, können aber in Einzelfällen sehr ausgeprägt sein. Für Paranuss-Allergiker sind versteckte Paranuss-Proteine in Nahrungsmitteln ein kritisches Problem. Schon sehr geringe Mengen von Paranuss können allergische Reaktionen bis hin zum anaphylaktischen Schock auslösen. Daher müssen Paranuss-Allergiker auf den Konsum von Paranüssen oder Paranuss-haltigen Nahrungsmitteln strikt verzichten. Aufgrund von Kreuzkontaminationen, meist bedingt durch den Produktionsprozess von Nahrungsmitteln, kann bei einigen Lebensmitteln das Vorhandensein von Paranuss-Rückständen nicht ausgeschlossen werden. Um diese detektieren zu können, bedarf es sensitiver Nachweissysteme.

Der **Demeditec Paranuss Test** stellt ein hoch sensibles Nachweissystem für Paranuss dar und ist insbesondere zur Quantifizierung von Rückständen in Keksen, Zerealien, Eis, Schokolade und Wurst geeignet.

## 2. TESTPRINZIP

Der **Demeditec Paranuss Test** basiert auf dem Prinzip des Enzymimmunoassay (EIA). Ein gegen Paranuss-Protein gerichteter Antikörper ist auf der Oberfläche der Mikrotiterplatte gebunden. Darauf wird die Paranuss enthaltende Probe bzw. Standards in die Vertiefungen der Mikrotiterplatte gegeben. Es findet eine Bindung zwischen Antikörper und Paranuss-Protein statt. Nach 20-minütiger Inkubation bei Raumtemperatur wird die Platte mit verdünntem Waschpuffer gewaschen, um nichtgebundenes Material zu entfernen. Ein Peroxidase-markierter, gegen Paranuss-Protein gerichteter zweiter Antikörper wird in die Vertiefungen pipettiert. Nach einer weiteren 20-minütigen Inkubation wird erneut gewaschen. Eine Substratlösung wird hinzupipettiert und 20 Minuten inkubiert, wodurch in den Vertiefungen ein blauer Farbstoff entwickelt wird. Die Farbentwicklung wird durch Zugabe einer Stopp-Lösung beendet, wobei ein Farbumschlag von blau nach gelb stattfindet. Die resultierende Farbe wird spektrophotometrisch bei 450 nm gemessen. Die Paranuss-Konzentration ist der Intensität der Färbung direkt proportional.

## 3. VORSICHTSMAßNAHMEN

Die volle Übereinstimmung mit den folgenden Regeln für eine gute Laborpraxis (GLP) wird zu vertrauenswürdigen Ergebnissen führen:

1. Vor der Testdurchführung müssen alle Reagenzien auf Raumtemperatur gebracht werden (20°C-25°C).
2. Alle Reagenzien sollten vor der Verwendung durch leichtes Kippen oder Schwenken gemischt werden. Die Erzeugung von Schaum sollte dabei vermieden werden.
3. Wenn mit der Testdurchführung einmal begonnen ist, sollten alle nachfolgenden Schritte ohne Unterbrechung und innerhalb der empfohlenen Zeitgrenzen vollzogen werden.
4. Unmittelbar nach Entnahme der Reagenzien sollten die Flaschen wieder mit ihren Stopfen verschlossen werden. Die Verschlüsse dürfen nicht verwechselt werden!
5. Für jede Probe muss eine separate Einmal-Pipettenspitze verwendet werden, um eine Verschleppung bzw. Kreuzkontamination zu vermeiden.
6. Alle Proben und Standards sollten gleichzeitig getestet werden, so dass die Bedingungen für alle identisch sind.
7. Komponenten von verschiedenen Chargen dürfen nicht verwendet oder gemischt werden.
8. Reagenzien dürfen nach der Verfallszeit nicht benutzt werden.
9. Es sollten ständig die Präzision und die Richtigkeit für die Laborgeräte kontrolliert werden, die man für das Testverfahren benutzt (Mikropipetten, Washer, ELISA-Reader, etc.).

#### 4. GESUNDHEITS- UND SICHERHEITSVORSCHRIFTEN

1. Im Laboratorium darf nicht geraucht, gegessen und getrunken werden. Das Pipettieren mit dem Mund ist nicht zulässig.
2. Beim Einsatz von Proben menschlichen Ursprungs müssen Einmalhandschuhe getragen werden.
3. Der Kontakt der Stopp-Lösung mit Haut und Schleimhäuten sollte vermieden werden, da mögliche Reizungen, Verbrennungen oder Vergiftungsgefahr auftreten können. Sollte ein Kontakt entstehen, muss der betroffene Bereich mit ausreichend Wasser abgespült werden.
4. Die Handhabung und die Beseitigung von chemischen Produkten muss nach den Richtlinien für eine gute Laborpraxis (GLP) erfolgen.

#### 5. REAGENZIEN

Der Kit enthält Reagenzien für 96 Bestimmungen. Sie müssen bei 2-8°C gelagert werden. Das Verfallsdatum ist auf jeder Komponente sowie auf der Verpackung angegeben.

1. **SORB** **MT** Mikrotiterplatte mit 96 Kavitäten (12 Streifen mit je 8 Vertiefungen, einzeln abbrechbar), beschichtet mit Paranuss-bindenden Antikörpern.
2. **CAL** **1** – **5** Paranuss Standards: 5 Fläschchen mit je 2,0 mL (0, 1, 4, 10, 40 ppm Paranuss), rot eingefärbt, gebrauchsfertig.
3. **ENZ** **CONJ** Konjugat (anti-Paranuss-Peroxidase), 15 mL, rot eingefärbt, gebrauchsfertig.
4. **SUB** **TMB** Substratlösung (TMB), 15 mL, gebrauchsfertig.
5. **STOP** **SOLN** Stopp-Lösung (0,5 M H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>), 15 mL, gebrauchsfertig.
6. **SAM** **DIL** **10x** Extraktions- und Proben-Verdünnungspuffer (TRIS), 2 x 120 mL als 10x-Konzentrat, rot eingefärbt. Gebrauchslösung: 1+9 mit dest. Wasser verdünnen. Der verdünnte Puffer ist bei 4°C mindestens eine Woche haltbar. Falls bei der gekühlten Lagerung Kristalle ausfallen sollten, das Konzentrat 15 Minuten im Wasserbad (37°C) erwärmen.
7. **WASH** **SOLN** **10x** Waschlösung (PBS + Tween 20), 60 mL als 10x-Konzentrat. Gebrauchslösung: 1+9 mit dest. Wasser verdünnen. Der verdünnte Puffer ist bei 4°C mindestens 4 Wochen haltbar. Falls bei der gekühlten Lagerung Kristalle ausfallen sollten, das Konzentrat 15 Minuten im Wasserbad (37°C) erwärmen.
8. Arbeitsanleitung.

#### 6. ZUSÄTZLICH BENÖTIGTE GERÄTE UND REAGENZIEN

##### Geräte

- 100 - 1000 µL Mikropipetten
- Messkolben
- Analysenwaage
- Mörser, Mixer
- Wasserbad
- Zentrifuge
- Mikrotiterplatten-Photometer (450 nm)
- Ein wiederverschließbarer Plastikbeutel für die Lagerung unbenutzter Streifen

##### Reagenzien

- bidestilliertes Wasser



## 7. PROBENVORBEREITUNG

Aufgrund der hohen Gefahr von Kreuzkontaminationen müssen alle verwendeten Arbeitsgeräte wie Spatel, Mörser, Glasgefäße, etc. vor und nach jeder Probe **gründlich gereinigt** werden. Paranuss-Proteine könnten an den Oberflächen haften. Es wird empfohlen, die Reihenfolge der Extraktionen festzuhalten, um eventuelle Kreuzkontaminationen durch Vorextrakte besser identifizieren zu können.

Folgende Probenvorbereitung sollte für alle Arten von festen Proben angewandt werden:

1. Um eine möglichst homogene und repräsentative Probennahme zu gewährleisten, sollten mindestens 5 g Probe in einem Mörser, einer Schlagmühle etc. fein zermahlen und gut durchgemischt werden.
2. Von dieser Mischung wird 1 g entnommen und in 20 mL **verdünntem** Extraktionspuffer suspendiert. Anschließend wird die Suspension 15 min in einem vorgeheizten Wasserbad bei 60°C inkubiert. Die Proben sollten währenddessen alle zwei Minuten geschüttelt werden, um eine gute Durchmischung zu gewährleisten.
3. Die Proben werden bei mindestens 2000 g für 10 min zentrifugiert. Sollte sich der Überstand anschließend nicht partikelfrei abtrennen lassen, kann gegebenenfalls noch einmal filtriert werden.
4. Für den Test werden pro Kavität 100 µL partikelfreie Lösung eingesetzt. Sollte das Ergebnis des Tests oberhalb des Messbereichs liegen, kann die Lösung gegebenenfalls mit **verdünntem** Extraktionspuffer weiter verdünnt und erneut bestimmt werden.

Folgende Probenvorbereitung sollte für flüssige Proben angewandt werden:

1 mL flüssige Probe wird in 19 mL **verdünntem** Extraktionspuffer verdünnt. Anschließend wird die Suspension für 15 Minuten in einem vorgeheizten Wasserbad bei 60°C inkubiert. Die Proben sollten währenddessen alle zwei Minuten geschüttelt werden, um eine gute Durchmischung zu gewährleisten. Anschließend wird mit Punkt 3 der Feststoff-Extraktion fortgefahren.

## 8. TESTDURCHFÜHRUNG

Der Waschpuffer liegt als 10faches Konzentrat vor und muss vor dem Gebrauch 1+9 mit destilliertem Wasser **verdünnt** werden. Die **gebrauchsfertigen** Standards sollten in jedem Fall im Doppelansatz bestimmt werden. Bei größeren Mengen von Proben sollten die Standards einmal vor und einmal nach den Proben pipettiert und der Mittelwert zur Auswertung herangezogen werden. Unter Berücksichtigung von GLP und Qualitätsmanagement ist eine Bestimmung der Proben im Doppelansatz zu empfehlen. Die Testdurchführung verläuft nach dem folgenden Schema:

1. Proben nach Vorschrift vorbereiten.
2. 100 µL **gebrauchsfertige** Standards bzw. vorbehandelte Proben im Doppelansatz in die Vertiefungen der Mikrotiterplatte geben.
3. Platte 20 Minuten bei Raumtemperatur inkubieren.
4. Platte wie folgt dreimal waschen: Vertiefungen der Platte entleeren (auskippen oder absaugen) und 300 µL endverdünnte Waschlösung dazugeben. Nach der dritten Wiederholung Vertiefungen erneut leeren und Flüssigkeitsreste durch Ausschlagen der Mikrotiterplatte auf einem Papiertuch entfernen. Der Waschvorgang ist ein kritischer Schritt. Ungenügendes Waschen führt zu einer geringen Präzision und fälschlicherweise erhöhten Extinktionen.
5. 100 µL Konjugat (anti-Paranuss-Peroxidase) in die Vertiefungen pipettieren.
6. Platte 20 Minuten bei Raumtemperatur inkubieren.
7. Vertiefungen wie in Punkt 4 beschrieben waschen.
8. 100 µL Substratlösung zugeben.
9. Platte abdecken und 20 Minuten bei Raumtemperatur im Dunkeln inkubieren.
10. Substratreaktion durch Zugabe von 100 µL Stopp-Lösung (0,5 M H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>) beenden.
11. Nach sorgfältigem Mischen erfolgt die Messung der Extinktion bei 450 nm (eventuell Referenzwellenlänge 620 nm). Die Farbe ist maximal 30 Minuten stabil.

## 9. BERECHNUNG DER ERGEBNISSE

1. Für jede Probe bzw. jeden Standard wird die gemittelte Extinktion berechnet.
2. Aus den gemittelten Werten der Standardreihe wird graphisch auf halblogarithmischem Millimeterpapier oder über ein EDV-Programm (4-Parameter-Auswertung) eine Eichkurve erstellt. Die Extinktion jedes Standards (y-Achse) wird gegen die Konzentration in ppm (x-Achse) aufgetragen.
3. Mit Hilfe dieser Kurve wird für die gemittelten Extinktionen der Proben der Wert in ppm für Paranuss abgelesen. **Die ermittelten Konzentrationen beziehen sich direkt auf den Paranuss-Gehalt der Probe, die Probenverdünnung ist bereits berücksichtigt.** Sollte der Extrakt aufgrund eines zu hohen Paranuss-Gehalts zusätzlich verdünnt worden sein, muss dies bei der Auswertung berücksichtigt werden.

## 10. TYPISCHE STANDARDKURVE

Die folgende Tabelle enthält ein Beispiel für eine Standardreihe. Die Werte dieser Standardkurve sind nur als Beispiel bestimmt und dürfen nicht an Stelle der in jedem Test neu zu erstellenden Kurve verwendet werden.

Paranuss (ppm)	OD % von 40 ppm
40	100
10	58
4	28
1	10
0	3

## 11. TECHNISCHE DATEN

### Empfindlichkeit

Die mittlere untere Nachweisgrenze (LOD) des **Demeditec Paranuss Tests** beträgt 0,2 ppm bezogen auf die Standardkurve.

Validierungsexperimente mit gebräuchlichen Matrices resultierten in folgenden unteren Nachweisgrenzen [ppm].

Keks	0,3
Cornflakes	0,1
Eiscreme	0,2
Schokolade	0,2
Wurst	0,2

Die untere Bestimmungsgrenze (LOQ) des **Demeditec Paranuss Tests** beträgt 1 ppm.

Proben mit Ergebnissen kleiner der Bestimmungsgrenze sollten aufgrund der Vielfalt an Matrices und deren Einfluss auf den Hintergrund als negativ bewertet werden.

### Präzision

Intra-Assay Präzision	8%
Inter-Assay Präzision	2,6-3,8%

### Linearität

Die schrittweise Verdünnung dotierter Proben über fünf Stufen (Keks, Cornflakes, Eis, Schokolade, Wurst) ergab Verdünnungslinearitäten von 94-101%.

**Spezifität**

Für die folgenden Nahrungsmittel wurde ein negatives Ergebnis und damit keine Kreuzreaktivität festgestellt:

Aprikose	Kerbel	Pinienkern
Bohne, weiss	Kichererbse	Pistazie
Buchweizen	Kirsche	Raps
Cashew	Kiwi	Reis
Cayennepfeffer	Kokosnuss	Rind
Cumin	Krabbe, roh	Rindergelatine
Dorsch	Krabbe, gekocht	Roggen
Ei	Kresse	Sacharose
Erbse	Kümmel	Schafsmilch
Eiweißpulver	Kürbiskern	Schwein
Erdnuss	Lamm	Sellerie
Fischgelatine	Linse	Senf
Gerste	Lupine	Sesam
Garnele, roh	Macadamia	Soja
Garnele, gekocht	Mais	Soja-Lecithin
Gliadin	Mandel	Sonnenbl.
Guarkernmehl	Marone	Tofu
Hafer	Mohn	Tomate
Hausenblase	Muskat	Vollmilch
Huhn	Paprika	Walnuss
Johannisbrotk.	Pfeffer	Weizen
Kakao	Pfirsich	Ziegenmilch
Karotte	Pflaume	Zwiebel
Kartoffel		

Folgende Kreuzreaktionen wurden festgestellt:

Pekannuss	0,0002%
Haselnuss	0,0007%

**Wiederfindung**










Die folgenden mittleren Wiederfindungsraten wurden anhand aufgestockter Proben bestimmt:

Keks	93%
Cornflakes	112%
Eiscreme	107%
Schokolade	76%
Wurst	90%

**12. REFERENCES / LITERATUR**

1. Feng G, et al. (2007) – Purification, crystal-lization and initial crystallographic charac-terization of brazil-nut allergen Ber e 2. Acta Cryst, 63:976-979
2. Girdhari M, et al. (2009) – A sensitivite and robust competitive enzyme-linked immunosorbent assay for brazil nut (*Bertholletia excelsa*) detection. J Agric Food Chem, 57:769-776

## SYMBOLS USED WITH DEMEDITEC ASSAYS

Symbol	English	Deutsch	Française	Espanol	Italiano
	European Conformity	CE-Konformitätskennzeichnung	Conforme aux normes européennes	Conformidad europea	Conformità europea
	Consult instructions for use	Gebrauchsanweisung beachten	Consulter les instructions d'utilisation	Consulte las Instrucciones	Consultare le istruzioni per l'uso
	In vitro diagnostic device	In-vitro-Diagnostikum	Diagnostic in vitro	Diagnóstico in vitro	Per uso Diagnostica in vitro
	For research use only	Nur für Forschungszwecke	Seulement dans le cadre de recherches	Sólo para uso en investigación	Solo a scopo di ricerca
	Catalogue number	Katalog-Nr.	Référence	Número de catálogo	No. di catalogo
	Lot. No. / Batch code	Chargen-Nr.	No. de lot	Número de lote	Lotto no
	Contains sufficient for <n> tests/	Ausreichend für "n" Ansätze	Contenu suffisant pour "n" tests	Contenido suficiente para <n> ensayos	Contenuto sufficiente per "n" saggi
	Note warnings and precautions	Warnhinweise und Vorsichtsmaßnahmen beachten	Avertissements et mesures de précaution font attention	Tiene en cuenta advertencias y precauciones	Annoti avvisi e le precauzioni
	Storage Temperature	Lagerungstemperatur	Température de conservation	Temperatura de conservación	Temperatura di conservazione
	Expiration Date	Mindesthaltbarkeitsdatum	Date limite d'utilisation	Fecha de caducidad	Data di scadenza
	Legal Manufacturer	Hersteller	Fabricant	Fabricante	Fabbricante
<i>Distributed by</i>	Distributed by	Vertrieb durch	Distribution par	Distribución por	Distribuzione da parte di
	Version	Version	Version	Versión	Versione
	Single-use	Einmalverwendung	À usage unique	Uso único	Uso una volta