

---

## Instructions for use

# GABA ELISA

**REF**

**DEE2500**



**RUO**

For Research use only-  
Not for use in diagnostic  
procedures

## 1. Introduction

### 1.1 Intended use and principle of the test

Enzyme Immunoassay for the quantitative determination of Gamma-aminobutyric acid (GABA) in human plasma, serum and urine.

After extraction and derivatization Gamma-aminobutyric acid (GABA) is quantitatively determined by ELISA.

The competitive ELISA uses the microtiter plate format. The antigen is bound to the solid phase of the microtiter plate. The acylated analyte concentrations of the standards, controls and samples and the solid phase bound analyte compete for a fixed number of antiserum binding sites. When the system is in equilibrium, free antigen and free antigen-antibody complexes are removed by washing. The antibody bound to the solid phase is detected by an anti-rabbit IgG-peroxidase conjugate using TMB as a substrate. The reaction is monitored at 450 nm.

Quantification of unknown samples is achieved by comparing their absorbance with a standard curve prepared with known standards.

## 2. Procedural cautions, guidelines, warnings and limitations

### 2.1 Procedural cautions, guidelines and warnings

- (1) This kit is intended for professional use only. Users should have a thorough understanding of this protocol for the successful use of this kit. Only the test instruction provided with the kit is valid and has to be used to run the assay. Reliable performance will only be attained by strict and careful adherence to the instructions provided.
- (2) This assay was validated for a certain type of sample as indicated in *Intended Use* (please refer to Chapter 1). Any off-label use of this kit is in the responsibility of the user and the manufacturer cannot be held liable.
- (3) Reagents of this kit which contain human serum or plasma have been tested and confirmed negative for HIV I/II, HBsAg and HCV by approved procedures. All reagents, however, should be treated as potential biohazards in use and for disposal.
- (4) The principles of Good Laboratory Practice (GLP) have to be followed.
- (5) In order to reduce exposure to potentially harmful substances, wear lab coats, disposable protective gloves and protective glasses where necessary.
- (6) All kit reagents and specimens should be brought to room temperature and mixed gently but thoroughly before use. Avoid repeated freezing and thawing of reagents and specimens.
- (7) For dilution or reconstitution purposes, use deionized, distilled, or ultra-pure water.
- (8) The microplate contains snap-off strips. Unused wells must be stored at 2 °C to 8 °C in the sealed foil pouch with desiccant and used in the frame provided.
- (9) Duplicate determination of sample is highly recommended to be able to identify potential pipetting errors.
- (10) Once the test has been started, all steps should be completed without interruption. Make sure that the required reagents, materials and devices are prepared ready at the appropriate time.
- (11) Incubation times do influence the results. All wells should be handled in the same order and time intervals.
- (12) To avoid cross-contamination of reagents, use new disposable pipette tips for dispensing each reagent, sample, standard and control.
- (13) A standard curve must be established for each run.
- (14) The controls should be included in each run and fall within established confidence limits. The confidence limits are listed in the QC-Report provided with the kit.
- (15) Do not mix kit components with different lot numbers within a test and do not use reagents beyond expiry date as shown on the kit labels.
- (16) Avoid contact with Stop Solution containing 0.25 M H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>. It may cause skin irritation and burns. In case of contact with eyes or skin, rinse off immediately with water.
- (17) Some reagents contain sodium azide (NaN<sub>3</sub>) as preservatives. In case of contact with eyes or skin, rinse off immediately with water. NaN<sub>3</sub> may react with lead and copper plumbing to form explosive metal azides. When disposing reagents, flush with a large volume of water to avoid azide build-up.
- (18) TMB substrate has an irritant effect on skin and mucosa. In case of possible contact, wash eyes with an abundant volume of water and skin with soap and abundant water. Wash contaminated objects before reusing them.
- (19) For information on hazardous substances included in the kit please refer to Material Safety Data Sheet (MSDS). The Material Safety Data Sheet for this product is made available directly on the website of the manufacturer or upon request.
- (20) The expected reference values reported in this test instruction are only indicative. It is recommended that each laboratory establishes its own reference intervals.

(21) Kit reagents must be regarded as hazardous waste and disposed of according to national regulations.

## 2.2 Limitations

Any inappropriate handling of samples or modification of this test might influence the results.

### 2.2.1 Interfering substances

#### Serum/Plasma

Samples containing precipitates or fibrin strands or which are haemolytic or lipemic might cause inaccurate results.

#### 24-hour urine

Please note the sample preparation! If the percentage of the final concentration of acid is too high, the buffer capacity of the Diluent is insufficient. As a consequence GABA will not be extracted quantitatively.

### 2.2.2 Drug interferences

There are no known substances (drugs) which ingestion interferes with the measurement of GABA level in the sample.

### 2.2.3 High-Dose-Hook effect

No hook effect was observed in this test.

## 3. Storage and stability

Store the unopened reagents at 2 - 8 °C until expiration date. Do not use components beyond the expiry date indicated on the kit labels. Once opened the reagents are stable for 1 month when stored at 2 - 8 °C. Once the resealable pouch has been opened, care should be taken to close it tightly with desiccant again.

## 4. Materials

### 4.1 Contents of the kit

<b>BA D-0090</b>	<b>FOILS</b>	<b>Adhesive Foil</b> - Ready to use
Contents:	Adhesive Foils in a resealable pouch	
Volume:	3 x 4 foils	
<b>BA D-0033</b>	<b>96</b> 48	<b>Macrotiter Plate</b> - Ready to use
Contents:	2 x 48 well plate, empty in a resealable pouch	
<b>BA E-2442</b>	<b>EXTRACT-PLATE</b> 48	<b>Extraction Plate</b> - Ready to use
Contents:	2 x 48 well plate, precoated with cation exchanger in a resealable pouch	
<b>BA E-0030</b>	<b>WASH-CONC</b> 50x	<b>Wash Buffer Concentrate</b> - Concentrated 50x
Contents:	Buffer with a non-ionic detergent and physiological pH	
Volume:	1 x 20 ml/vial, light purple cap	
<b>BA E-0040</b>	<b>CONJUGATE</b>	<b>Enzyme Conjugate</b> - Ready to use
Contents:	Goat anti-rabbit immunoglobulins conjugated with peroxidase	
Volume:	1 x 12 ml/vial, red cap	
<b>BA E-0055</b>	<b>SUBSTRATE</b>	<b>Substrate</b> - Ready to use
Contents:	Chromogenic substrate containing tetramethylbenzidine, substrate buffer and hydrogen peroxide	
Volume:	1 x 12 ml/black vial, black cap	
<b>BA E-0080</b>	<b>STOP-SOLN</b>	<b>Stop Solution</b> - Ready to use
Contents:	0.25 M sulfuric acid	
Volume:	1 x 12 ml/vial, light grey cap	
<b>BA E-2531</b>	<b>96</b> GABA	<b>GABA Microtiter Strips</b> - Ready to use
Contents:	1 x 96 well (12x8) antigen precoated microwell plate in a resealable foil pouch with desiccant	

**BA E-2510** **AS GABA** **GABA Antiserum** - Ready to use

Contents: Rabbit anti- GABA antibody, blue coloured

Volume: 1 x 6 ml/vial, blue cap

**Standards and Controls** - Ready to use

Cat. no.	Component	Colour/Cap	Concentration ng/ml	Concentration nmol/l	Volume/Vial
<b>BA E-2501</b>	<b>STANDARD A</b>	white	0	0	4 ml
<b>BA E-2502</b>	<b>STANDARD B</b>	light yellow	75	727	4 ml
<b>BA E-2503</b>	<b>STANDARD C</b>	orange	250	2 425	4 ml
<b>BA E-2504</b>	<b>STANDARD D</b>	dark blue	750	7 275	4 ml
<b>BA E-2505</b>	<b>STANDARD E</b>	light grey	2 500	24 250	4 ml
<b>BA E-2506</b>	<b>STANDARD F</b>	black	7 500	72 750	4 ml
<b>BA E-2551</b>	<b>CONTROL 1</b>	light green	Refer to QC-Report for expected value and acceptable range!		4 ml
<b>BA E-2552</b>	<b>CONTROL 2</b>	dark red			4 ml

Conversion: GABA (ng/ml) x 9.7 = GABA (nmol/l)

Contents: Acidic buffer with non-mercury preservative, spiked with defined quantity of GABA

**BA E-2513** **ASSAY-BUFF** **Assay Buffer** - Ready to use

Contents: Buffer with non-mercury preservative

Volume: 1 x 20 ml/vial, yellow cap

**BA E-2428** **EQUA-REAG** **Equalizing Reagent** - Lyophilized

Contents: Lyophilized protein

Volume: 1 vial, brown cap

**BA E-2446** **D-REAGENT** **D-Reagent** - Ready to use

Contents: Crosslinking agent in dimethylsulfoxide

Volume: 1 x 4 ml/vial, white cap

Hazards identification:



H318 Causes serious eye damage.

H334 May cause allergy or asthma symptoms or breathing difficulties if inhaled.

H332 Harmful if inhaled.

H315 Causes skin irritation.

H317 May cause an allergic skin reaction.

**BA E-2458** **Q-BUFFER** **Q-Buffer** - Ready to use

Contents: TRIS buffer

Volume: 1 x 20 ml/vial, white cap

**BA E-2561** **I-BUFFER** **I-Buffer** - Konzentriert

Contents: Buffer with non-ionic detergent and non-mercury preservative

Volume: 1 x 4 ml/vial, light red cap

**BA E-2541** **ELUTION-BUFF** **Elution-Buffer** - Ready to use

Contents: Buffer with citric acid

Volume: 1 x 50 ml/vial, dark green cap

**BA E-2560** **DILUENT** **Diluent** - Ready to use

Contents: Buffer with acidic pH

Volume: 2 x 20 ml/vial, blue cap

**BA E-2787****NAOH****NaOH** - Ready to use

Contents: Sodium hydroxide solution

Volume: 1 x 2 ml/vial, purple cap

Hazards  
identification:

H314 Causes severe skin burns and eye damage.

\*For the determination of serum and plasma, standards and controls should always be diluted 1:3 [e.g. 100 µl standard + 200 µl water (deionized, distilled, or ultra-pure)]. Do not forget to correct the result afterwards for the dilution. Urine values of GABA are higher than for serum and plasma. Dilution of the standards is to make sure sample is measured in linear part of standard curve.

**4.2 Additional materials and equipment required but not provided in the kit**

- Calibrated precision pipettes to dispense volumes between 10 – 400 µl; 1 ml; 10 ml
- Microtiter plate washing device (manual, semi-automated or automated)
- ELISA reader capable of reading absorbance at 450 nm and if possible 620 - 650 nm
- Microtiter plate shaker (shaking amplitude 3 mm; approx. 600 rpm)
- Vortex mixer
- Absorbent material (paper towel)
- Water (deionized, distilled, or ultra-pure)

**5. Sample collection and storage****Plasma**

Whole blood should be collected into centrifuge tubes containing EDTA as anti-coagulant (Monovette™ or Vacuette™ for plasma) and centrifuged at room temperature immediately after collection.

Fasting specimens or pre-feed specimens for children (2 - 3 hours after last meal) are advised.

Haemolytic and especially lipemic samples should not be used for the assay.

Storage: up to 24 hours at 2 - 8 °C, for longer period (up to 6 month) at -20 °C.

Repeated freezing and thawing should be avoided.

**Serum**

Collect blood by venipuncture (Monovette™ or Vacuette™ for serum), allow to clot, and separate serum by centrifugation at room temperature. Do not centrifuge before complete clotting has occurred. Patients receiving anticoagulant therapy may require increased clotting time.

Fasting specimens or pre-feed specimens for children (2 - 3 hours after last meal) are advised.

Haemolytic and especially lipemic samples should not be used for the assay.

Storage: up to 24 hours at 2 - 8 °C, for longer period (up to 6 month) at -20 °C.

Repeated freezing and thawing should be avoided.

**Urine**

Spontaneous urine or 24-hour urine, collected in a bottle containing 10 - 15 ml of 6 M HCl, can be used.

If 24-hour urine is used please record the total volume of the collected urine. If the percentage of the final concentration of acid is too high, the buffer capacity of the Diluent is insufficient. As a consequence GABA will not be extracted quantitatively.

Storage: for longer periods (up to 6 month) at -20 °C.

Repeated freezing and thawing should be avoided. Avoid exposure to direct sunlight!

**6. Test procedure**

Allow all reagents and samples to reach room temperature and mix thoroughly by gentle inversion before use. Duplicate determinations are recommended.

The binding of the antisera and of the enzyme conjugate and the activity of the enzyme are temperature dependent, and the absorption values may vary if a thermostat is not used. The higher the temperature, the higher the absorption values will be. Varying incubation times will have similar influences on the absorbance. The optimal temperature during the Enzyme Immunoassay is between 20 – 25 °C.



*In case of overflow, read the absorbance of the solution in the wells within 10 minutes, using a microplate reader set to 405 nm*

**6.1 Preparation of reagents****Wash Buffer**

Dilute the 20 ml Wash Buffer Concentrate with water (deionized, distilled, or ultra-pure) to a final volume of 1000 ml.

Storage: 1 month at 2 – 8 °C

### Equalizing Reagent

Reconstitute the Equalizing Reagent with **10 ml** of **Assay Buffer**.

Reconstituted Equalizing Reagent which is not used immediately has to be stored in aliquots for max 1 month at -20 °C and may be thawed only once.

### I-Buffer

Dilute the 4 ml I-Buffer Concentrate with water (deionized, distilled, or ultra-pure) to a final volume of 400 ml.

Storage: 1 month at 2 – 8 °C

### D-Reagent

The D-Reagent has a freezing point of 18.5 °C. Make sure that the D-Reagent has reached room temperature and forms a homogeneous, crystal-free solution.

## 6.2 Preparation of samples

The GABA ELISA is a flexible test system for various biological sample types and samples. It is not possible to give a general advice how to prepare the samples. However, the following basics should help the researcher to fit the protocol to his specific needs:

⚠ For the determination of samples in a **range between 25 – 2500 ng/ml**, standards and controls should always be **diluted 1:3** with water [e.g. 100 µl standard + 200 µl water (deionized, distilled, or ultra-pure)]. This predilution of the standards has to be taken into account in the calculation of results. The standards are diluted to make sure that the samples fall into the linear part of the standard curve.

**Do not dilute samples!**

⚠ For the determination of samples in a **range between 75 – 7 500 ng/ml**, **do not dilute standards, controls or samples.**

- Avoid excess of acid: excess of acid might exceed the buffer capacity of the dilution buffer. A pH of 3.0 during the extraction is mandatory.
- It is advisable to perform a **Proof of Principle** to determine the recovery of GABA from the samples. Prepare a stock solution of GABA. Add small amounts (to change the native sample matrix as less as possible) of the stock solutions to the sample matrix and check the recovery.
- The sample volume determines the sensitivity of this test. Determine the sample volume needed to determine GABA in your sample by testing different amounts of sample volumes.

*If you need any support in establishing a protocol for your specific purposes, do not hesitate to contact the manufacturer directly!*

## 6.3 Test procedure (75 – 7 500 ng/ml)

### 6.3.1 Extraction

1.	Pipette <b>100 µl</b> of the <b>standards, controls</b> and <b>samples</b> into the appropriate wells of the <b>Extraction Plate</b> .
2.	Add <b>100 µl</b> of the <b>Diluent</b> to all wells. Cover plate with <b>Adhesive Foil</b> and incubate for <b>15 min</b> at <b>RT</b> (20 – 25 °C) on a <b>shaker</b> (approx. 600 rpm).
3.	<b>Discard</b> and blot dry by tapping the inverted plate on absorbent material. <b>Wash</b> each well with <b>500 µl</b> of <b>water</b> (deionized, distilled, or ultra-pure) and incubate for <b>5 min</b> at <b>RT</b> (20 – 25 °C) on a <b>shaker</b> (approx. 600 rpm).
4.	<b>Discard</b> the wash and blot dry by tapping the inverted plate on absorbent material.
5.	Pipette <b>400 µl</b> of <b>Elution Buffer</b> into the appropriate wells of the <b>Extraction Plate</b> . Cover plate with <b>Adhesive Foil</b> and incubate for <b>10 min</b> at <b>RT</b> (20 – 25 °C) on a <b>shaker</b> (approx. 600 rpm).
6.	Use <b>100 µl</b> for the subsequent <b>derivatization!</b>

### 6.3.2 Derivatization

1.	Pipette <b>100 µl</b> of the <b>extracted standards, controls</b> and <b>samples</b> into the appropriate wells of the <b>Macrotiter Plate</b> .
2.	Pipette <b>10 µl</b> of the <b>NaOH</b> into all wells.
3.	Add <b>50 µl</b> of the <b>Equalizing Reagent</b> (fresh prepared before assay) to all wells and incubate for <b>1 min</b> on a <b>shaker</b> (approx. 600 rpm).
4.	Pipette <b>10 µl</b> of the <b>D-Reagent</b> into all wells.
5.	Cover plate with <b>Adhesive Foil</b> and incubate for <b>2 h</b> at <b>RT</b> (20 – 25 °C) on a <b>shaker</b> (approx. 600 rpm).
6.	Pipette <b>200 µl</b> <b>Q-Buffer</b> into all wells.
7.	Shake for <b>10 min</b> at <b>RT</b> (20 – 25 °C) on a <b>shaker</b> (approx. 600 rpm).
8.	<b>Use 50 µl</b> for the subsequent <b>ELISA!</b>

### 6.3.3 GABA ELISA

1.	Pipette <b>50 µl</b> of the <b>derivatized standards, controls</b> and <b>samples</b> into the appropriate wells of the <b>GABA Microtiter Strips</b> .
2.	Pipette <b>50 µl</b> of the <b>GABA Antiserum</b> into all wells and mix shortly.
3.	Cover plate with <b>Adhesive Foil</b> and incubate for <b>15 - 20 h</b> (overnight) at <b>2 – 8 °C</b> . <i><b>Alternatively incubate 2 h at RT (20 – 25 °C) on a shaker (approx. 600 rpm).</b></i>
4.	Remove the foil. Discard or aspirate the content of the wells. Wash the plate <b>3 x</b> by adding <b>300 µl</b> of <b>Wash Buffer</b> , <b>discarding</b> the content and <b>blotting dry each time</b> by tapping the inverted plate on absorbent material.
5.	Pipette <b>100 µl</b> of the <b>Enzyme Conjugate</b> into all wells.
6.	Incubate for <b>30 min</b> at <b>RT</b> (20 – 25 °C) on a <b>shaker</b> (approx. 600 rpm).
7.	Discard or aspirate the content of the wells. Wash the plate <b>3 x</b> by adding <b>300 µl</b> of <b>Wash Buffer</b> , <b>discarding</b> the content and <b>blotting dry each time</b> by tapping the inverted plate on absorbent material.
8.	Pipette <b>100 µl</b> of the <b>Substrate</b> into all wells and incubate for <b>20 - 30 min</b> at <b>RT</b> (20 – 25 °C) on a <b>shaker</b> (approx. 600 rpm). <b>Avoid exposure to direct sunlight!</b>
9.	Add <b>100 µl</b> of the <b>Stop Solution</b> to each well and shake the microtiter plate to ensure a homogeneous distribution of the solution.
10.	<b>Read</b> the absorbance of the solution in the wells within 10 minutes, using a microplate reader set to <b>450 nm</b> (if available a reference wavelength between 620 nm and 650 nm is recommended).

### 6.4 Test procedure (25 – 2 500 ng/ml)

#### 6.4.1 Extraction

1.	Pipette <b>300 µl</b> of the <b>diluted standards, controls</b> and <b>undiluted samples</b> into the appropriate wells of the <b>Extraction Plate</b> .
2.	Add <b>300 µl</b> of the <b>Diluent</b> to all wells. Cover plate with <b>Adhesive Foil</b> and incubate for <b>30 min</b> at <b>RT</b> (20 – 25 °C) on a <b>shaker</b> (approx. 600 rpm).
3.	<b>Washing step (2 cycles):</b> <b>Discard</b> and blot dry by tapping the inverted plate on absorbent material. <b>Add 1ml</b> of <b>I-Buffer</b> to each well and incubate the plate for <b>5 min</b> at <b>RT</b> (20 – 25 °C) on a <b>shaker</b> (approx. 600 rpm). <b>Discard</b> and blot dry by tapping the inverted plate on absorbent material. <b>Add 1ml</b> of <b>I-Buffer</b> to each well and incubate the plate for <b>5 min</b> at <b>RT</b> (20 – 25 °C) on a <b>shaker</b> (approx. 600 rpm).
4.	<b>Discard</b> and blot dry by tapping the inverted plate on absorbent material.
5.	Pipette <b>250 µl</b> of <b>Elution Buffer</b> into the appropriate wells of the <b>Extraction Plate</b> . Cover plate with <b>Adhesive Foil</b> and incubate for <b>10 min</b> at <b>RT</b> (20 – 25 °C) on a <b>shaker</b> (approx. 600 rpm).
6.	Use <b>100 µl</b> for the subsequent <b>derivatization!</b>

#### 6.4.2 Derivatization

1.	Pipette <b>100 µl</b> of the <b>extracted standards, controls</b> and <b>samples</b> into the appropriate wells of the <b>Macrotriter Plate</b> .
2.	Pipette <b>10 µl</b> of the <b>NaOH</b> into all wells.
3.	Add <b>50 µl</b> of the <b>Equalizing Reagent</b> (fresh prepared before assay) to all wells and incubate for <b>1 min</b> on a <b>shaker</b> (600 rpm).
4.	Pipette <b>10 µl</b> of the <b>D-Reagent</b> into all wells.
5.	Cover plate with <b>Adhesive Foil</b> and incubate for <b>2 h</b> at <b>RT</b> (20 – 25 °C) on a <b>shaker</b> (approx. 600 rpm).
6.	Pipette <b>150 µl</b> <b>Q-Buffer</b> into all wells.
7.	Incubate for <b>10 min</b> at <b>RT</b> (20 – 25 °C) on a <b>shaker</b> (approx. 600 rpm).
8.	<b>Use 25 µl</b> for the subsequent <b>ELISA!</b>

### 6.4.3 GABA ELISA

1.	Pipette <b>25 µl</b> of the <b>derivatized standards, controls</b> and <b>samples</b> into the appropriate wells of the <b>GABA Microtiter Strips</b> .
2.	Pipette <b>50 µl</b> of the <b>GABA Antiserum</b> into all wells and mix shortly.
3.	Cover plate with <b>Adhesive Foil</b> and incubate for <b>15 - 20 h</b> (overnight) at <b>2 - 8 °C</b> . <i>Alternatively incubate 2 h at RT (20 - 25 °C) on a shaker (approx. 600 rpm).</i>
4.	Remove the foil. Discard or aspirate the content of the wells. Wash the plate <b>3 x</b> by adding <b>300 µl</b> of <b>Wash Buffer, discarding</b> the content and <b>blotting dry each time</b> by tapping the inverted plate on absorbent material.
5.	Pipette <b>100 µl</b> of the <b>Enzyme Conjugate</b> into all wells.
6.	Cover plate with <b>Adhesive Foil</b> . Incubate for <b>30 min</b> at <b>RT</b> (20 - 25 °C) on a <b>shaker</b> (approx. 600 rpm).
7.	Remove the foil. Discard or aspirate the content of the wells. Wash the plate <b>3 x</b> by adding <b>300 µl</b> of <b>Wash Buffer, discarding</b> the content and <b>blotting dry each time</b> by tapping the inverted plate on absorbent material.
8.	Pipette <b>100 µl</b> of the <b>Substrate</b> into all wells and incubate for <b>20 - 30 min</b> at <b>RT</b> (20 - 25 °C) on a <b>shaker</b> (approx. 600 rpm). <b>Avoid exposure to direct sunlight!</b>
9.	Add <b>100 µl</b> of the <b>Stop Solution</b> to each well and shake the microtiter plate to ensure a homogeneous distribution of the solution.
10.	<b>Read</b> the absorbance of the solution in the wells within 10 minutes, using a microplate reader set to <b>450 nm</b> (if available a reference wavelength between 620 nm and 650 nm is recommended).

### 7. Calculation of results

Measuring range	GABA	
	Urine	49 - 7 500 ng/ml
Plasma/Serum	25 - 2 500 ng/ml	

The standard curve is obtained by plotting the absorbance readings (calculate the mean absorbance) of the standards (linear, y-axis) against the corresponding standard concentrations (logarithmic, x-axis). Use non-linear regression for curve fitting (e.g. spline, 4- parameter, akima).

#### Serum/plasma

The read concentrations of **plasma samples** have to be **divided by 3**.

#### Urine samples and controls

The concentrations of the samples and controls can be read directly from the standard curve.

The total amount of GABA excreted in urine during 24 h is calculated as following:

$$\mu\text{g}/24\text{h} = \mu\text{g}/\text{l} \times \text{l}/24\text{h}$$

#### Conversion

$$\text{GABA (ng/ml)} \times 9.7 = \text{GABA (nmol/l)}$$

#### Expected reference value

It is strongly recommended that each laboratory should determine its own reference value.

In a study conducted with 358 apparently normal healthy adults between 18 and 65 years, using the GABA ELISA the following value is observed:

Expected Reference Value	Spontaneous urine	230 - 1 290 µg/g creatinine
--------------------------	-------------------	-----------------------------

### 7.1 Quality control

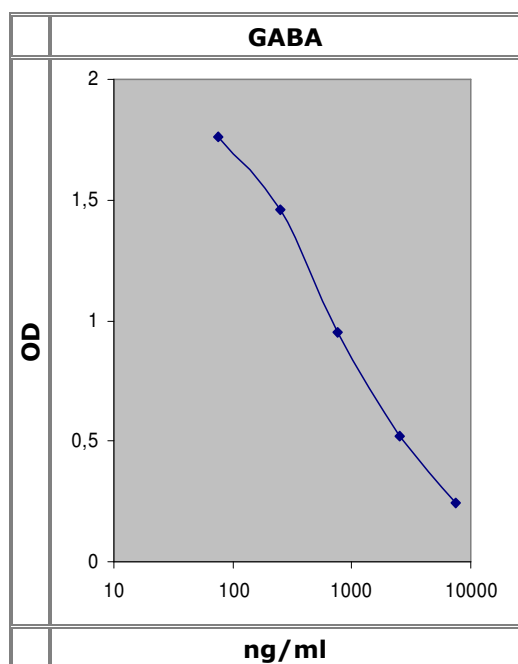
It is recommended to use control samples according to national regulations. Use controls at both normal and pathological levels. The kit or other commercial controls should fall within established confidence limits. The confidence limits of the kit controls are indicated on the QC-Report.



## 7.2 Typical standard curve



Example, do not use for calculation!



## 8. Assay characteristics

<b>Sensitivity</b> (lower limit of detection)	Urine (spontaneous)
	49 ng/ml

<b>Recovery</b>	Mean (%)	Range (%)	% Recovery after spiking
	104%	96 - 116%	

<b>Linearity</b>	Range (ng/ml)	Range (%)	Mean (%)
	35 - 4048	74-119	93

<b>Analytical Specificity (Cross Reactivity)</b>	<b>Substance</b>	<b>Cross Reactivity (%)</b>
		GABA
	GABA	100
	β-Alanine	1.6
	α-Aminobutyric acid	< 0.09
	Glycine	< 0.09
	L-Glutamine	< 0.09
	β-Aminobutyric acid	< 0.09

<b>Precision</b>					
<b>Intra-Assay</b>			<b>Inter-Assay</b>		
Sample	Range (ng/ml)	CV (%)	Sample	Range (ng/ml)	CV (%)
1	318 ± 32	10	1	279 ± 35	12
2	723 ± 94	13	2	661 ± 73	11
3	2457 ± 110	4.9	3	1492 ± 117	7.8







## 9. References/Literature

- (1) Shmais et al. Mechanism of nitrogen metabolism-related parameters and enzyme activities in the pathophysiology of autism. *Journal of Neurodevelopmental Disorders* 4(1):4 (2012)
- (2) El-Ansary et al. Relationship between chronic lead toxicity and plasma neurotransmitters in autistic patients from Saudi Arabia. *Clinical Biochemistry*, 44(23):1116-1120 (2011)
- (3) Lee et al. Astrocytes Are GABAergic Cells That Modulate Microglial Activity. *Glia* 59:152-165 (2011)

---

 **For updated literature or any other information please contact your local supplier.**

### Symbols:

	Storage temperature		Manufacturer		Contains sufficient for <n> tests
	Expiry date	<b>LOT</b>	Batch code	<b>IVD</b>	For in-vitro diagnostic use only!
	Consult instructions for use	<b>CONT</b>	Content	<b>CE</b>	CE labelled
	Caution	<b>REF</b>	Catalogue number	<b>RUO</b>	For research use only!

## 1. Einleitung

### 1.1 Verwendungszweck und Testprinzip

Enzymimmunoassay zur quantitativen Bestimmung von Gamma-Aminobuttersäure (GABA) in humanem Plasma, Serum und Urin.

Gamma-Aminobuttersäure (GABA) wird extrahiert und derivatisiert und anschließend quantitativ im ELISA bestimmt.

Der sich anschließende kompetitive ELISA basiert auf dem Mikrotiterplattenformat. Das Antigen ist an eine feste Phase gebunden. Die Analytkonzentrationen der Standards, Kontrollen und Proben und die an der festen Phase gebundenen Analytkonzentrationen, konkurrieren um die vorhandenen Bindungsstellen der Antikörper. Wenn das System im Gleichgewicht ist, werden die freien Antigene und die freien Antigen-Antikörper-Komplexe durch Waschen entfernt. Der an der festen Phase gebundene Antigen-Antikörper-Komplex wird mit einem enzymmarkierten Antikörper bestimmt und mit einem Substrat durch eine Farbreaktion nachgewiesen. Die Reaktion wird bei 450 nm gemessen.

Die Konzentrationen in den Proben werden mit Hilfe einer Standardkurve ermittelt.

## 2. Verfahrenshinweise, Richtlinien, Warnungen und Anwendungsgrenzen

### 2.1 Verfahrenshinweise, Richtlinien und Warnungen

- (1) Dieses Kit ist nur für den gewerblichen Gebrauch bestimmt. Für eine erfolgreiche Anwendung dieses Kits benötigen die Anwender ein umfassendes Verständnis dieses Protokolls. Einzig die im Kit enthaltene Testanleitung ist gültig und bei der Durchführung des Assays zu verwenden. Für eine zuverlässige Leistung müssen die mitgelieferten Anweisungen genau und sorgfältig befolgt werden.
- (2) Dieser Assay wurde für die unter *Verwendungszweck* (siehe Kapitel 1) angegebene Probenart validiert. Jede nicht zugelassene Anwendung dieses Kits obliegt der Verantwortung des Anwenders und entbindet den Hersteller von jeglicher Haftung.
- (3) Die humanes Serum oder Plasma enthaltenden Reagenzien des Kits wurden mit geprüften Verfahren auf HIV I/II, HBsAg und HCV getestet und als negativ bestätigt. Dennoch sollten sämtliche Reagenzien bei der Handhabung und Entsorgung als potenzielle biologische Gefahrstoffe behandelt werden.
- (4) Die Grundsätze der Guten Laborpraxis (GLP) sind zu befolgen.
- (5) Bei Bedarf Laborkittel, geeignete Einweghandschuhe und Schutzbrille tragen, um die Exposition gegenüber potenziell gesundheitsgefährdenden Stoffen zu reduzieren.
- (6) Alle Reagenzien des Kits sowie die Proben sollten vor der Verwendung auf Raumtemperatur gebracht und vorsichtig aber gründlich gemischt werden. Wiederholtes Einfrieren und Auftauen von Reagenzien und Proben vermeiden.
- (7) Wenn die Verdünnung oder Rekonstitution mit Wasser erfolgen soll, hierfür deionisiertes, destilliertes oder ultra-pures Wasser verwenden.
- (8) Die Mikrotiterplatte verfügt über abbrechbare Streifen. Ungenutzte Kavitäten müssen bei 2 °C bis 8 °C mit Trockenmittelbeutel im verschlossenen Folienbeutel gelagert und im mitgelieferten Rahmen verwendet werden.
- (9) Es ist sehr empfehlenswert, eine Doppelbestimmung der Proben durchzuführen, um mögliche Pipettierfehler erkennen zu können.
- (10) Sobald der Test begonnen wurde, sollten alle Schritte ohne Unterbrechung ausgeführt werden. Es muss dafür gesorgt werden, dass die erforderlichen Reagenzien, Materialien und Geräte zur vorgesehenen Zeit einsatzbereit sind.
- (11) Die Inkubationszeiten haben Einfluss auf die Ergebnisse. Alle Kavitäten sollten in der gleichen Reihenfolge und zeitlichen Abfolge behandelt werden.
- (12) Zur Vermeidung einer Kontamination der Reagenzien ist bei jeder Abgabe eines Reagenzes, einer Probe, eines Standards und einer Kontrolle eine neue Einwegpipettenspitze zu verwenden.
- (13) Bei jeder Testanwendung muss eine Standardkurve erstellt werden.
- (14) Bei jeder Testanwendung sollten Kontrollen mitgetestet werden, deren Werte innerhalb der bekannten Vertrauensgrenzen liegen müssen. Die gültigen Vertrauensgrenzen der Kitkontrollen können dem QC-Report entnommen werden, der dem Kit beiliegt.
- (15) Komponenten von Kits mit unterschiedlichen Chargenbezeichnungen nicht im selben Test verwenden. Reagenzien nach dem auf dem Kitetikett angegebenen Verfalldatum nicht mehr benutzen.
- (16) Kontakt mit der Stopplösung vermeiden, da sie 0,25 M H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> enthält. Die Lösung kann Hautreizungen und Verbrennungen verursachen. Bei Berührung mit den Augen oder der Haut sofort mit Wasser aus- bzw. abspülen.
- (17) Einige Reagenzien enthalten Natriumazid (NaN<sub>3</sub>) als Konservierungsmittel. Bei Berührung mit den Augen oder der Haut sofort mit Wasser aus- bzw. abspülen. NaN<sub>3</sub> kann mit Blei- oder Kupferleitungen reagieren und explosive Metallazide bilden. Bei der Entsorgung der Reagenzien mit reichlich Wasser spülen, um die Ansammlung von Azid zu vermeiden.

- (18) Das TMB-Substrat reizt die Haut und Schleimhäute. Bei möglichem Kontakt Augen mit reichlich Wasser und Haut mit Seife und reichlich Wasser aus- bzw. abspülen. Kontaminierte Gegenstände vor der erneuten Verwendung abspülen.
- (19) Für Informationen zu den im Kit enthaltenen gesundheitsgefährdenden Stoffen siehe die Sicherheitsdatenblatt (MSDS). Das Sicherheitsdatenblatt dieses Produkts ist direkt auf der Webseite des Herstellers abrufbar oder auf Anfrage erhältlich.
- (20) Die in dieser Testanleitung angegebenen erwarteten Referenzwerte dienen nur als Hinweis. Es wird empfohlen, dass jedes Labor seine eigenen Referenzbereiche erstellt.
- (21) Die Reagenzien des Kits sind als gesundheitsgefährdende Abfälle zu betrachten und gemäß den nationalen Vorschriften zu entsorgen.

## 2.2 Grenzen des Tests

Jede unsachgemäße Behandlung der Proben oder Modifikationen dieses Tests können die Ergebnisse beeinflussen.

### 2.2.1 Interferenzen

#### Serum/Plasma

Proben, die ein Präzipitat oder die Fibrinfäden enthalten oder die hämolytisch oder lipämisch sind, können zu ungenauen Ergebnissen führen.

#### Sammelurin

Probenvorbereitung beachten! Ist der Säuregehalt des 24 Stunden-Sammelurins zu hoch, reicht die Pufferkapazität des Diluent nicht aus. In der Folge wird GABA nicht mehr quantitativ extrahiert.

### 2.2.2 Beeinflussung durch Medikamente

Bislang sind uns keine Stoffe (Medikamente) bekannt, deren Einnahme die Bestimmung des GABA-Gehaltes in der Probe beeinflusst.

### 2.2.3 High-Dose-Hook Effekt

Ein Hook-Effekt tritt in diesem Test nicht auf.

## 3. Lagerung und Haltbarkeit

Die ungeöffneten Reagenzien sind bei 2 - 8 °C bis zum Verfallsdatum aufzubewahren. Die Reagenzien dürfen nach Überschreiten des Verfallsdatums nicht mehr verwendet werden. Einmal geöffnet sind die Reagenzien 1 Monat stabil, wenn sie bei 2 - 8 °C gelagert werden. Der einmal geöffnete Folienbeutel sollte stets mit Trockenmittelbeutel sehr sorgfältig wieder verschlossen werden.

## 4. Materialien

### 4.1 Reagenzien im Kit

<b>BA D-0090</b>	<b>FOILS</b>	<b>Adhesive Foil</b> - Gebrauchsfertig
Inhalt:	4 Klebefolien in einem wiederverschließbaren Beutel	
Volumen:	3 x 4 Folien	
<b>BA D-0033</b>	<b>48</b>	<b>Macrotiter Plate</b> - Gebrauchsfertig
Contents:	2 x 48 Well Platte, leer in einem wiederverschließbaren Beutel	
<b>BA E-2442</b>	<b>EXTRACT-PLATE 48</b>	<b>Extraction Plate</b> - Gebrauchsfertig
Inhalt:	2 x 48 Well Platte, beschichtet mit Kationenaustauscher in einem wiederverschließbaren Beutel	
<b>BA E-0030</b>	<b>WASH-CONC 50x</b>	<b>Wash Buffer Concentrate</b> - 50x konzentriert
Inhalt:	Puffer mit einem nicht-ionischen Detergenz und physiologischem pH	
Volumen:	1 x 20 ml/Fläschchen, Deckel helllila	
<b>BA E-0040</b>	<b>CONJUGATE</b>	<b>Enzyme Conjugate</b> - Gebrauchsfertig
Inhalt:	Ziege Anti-Kaninchen Immunglobulin konjugiert mit Peroxidase	
Volumen:	1 x 12 ml/ Fläschchen, Deckel rot	
<b>BA E-0055</b>	<b>SUBSTRATE</b>	<b>Substrate</b> - Gebrauchsfertig
Inhalt:	Chromogenes Substrat mit Tetramethylbenzidin, Substratpuffer und Wasserstoffperoxid	
Volumen:	1 x 12 ml/ Fläschchen schwarz, Deckel schwarz	

**BA E-0080** STOP-SOLN **Stop Solution** - Gebrauchsfertig

Inhalt: 0,25 M Schwefelsäure

Volumen: 1 x 12 ml/ Fläschchen, Deckel hellgrau

**BA E-2531** GABA **GABA Microtiter Strips** - Gebrauchsfertig

Inhalt: 1 x 96 Well (12x8) Antigen beschichtete Mikrotiterstreifen mit Trockenmittelbeutel in einem widerverschließbaren Folienbeutel

**BA E-2510** AS GABA **GABA Antiserum** - Gebrauchsfertig

Inhalt: Kaninchen Anti- GABA Antikörper, blau gefärbt

Volumen: 1 x 6 ml/Fläschchen, Deckel blau

**Standards** und **Controls** - Gebrauchsfertig

Artikelnr.	Komponente	Deckelfarbe	Konzentration ng/ml	Konzentration nmol/l	Volumen/ Fläschchen
<b>BA E-2501</b>	<u>STANDARD</u> A	weiß	0	0	4 ml
<b>BA E-2502</b>	<u>STANDARD</u> B	hellgelb	75	727	4 ml
<b>BA E-2503</b>	<u>STANDARD</u> C	orange	250	2425	4 ml
<b>BA E-2504</b>	<u>STANDARD</u> D	dunkelblau	750	7275	4 ml
<b>BA E-2505</b>	<u>STANDARD</u> E	hellgrau	2500	24250	4 ml
<b>BA E-2506</b>	<u>STANDARD</u> F	schwarz	7500	72750	4 ml
<b>BA E-2551</b>	<u>CONTROL</u> 1	hellgrün	Die zu erwartenden Konzentrationen und Akzeptanzbereiche sind auf dem QC-Report angegeben		4 ml
<b>BA E-2552</b>	<u>CONTROL</u> 2	dunkelrot			4 ml

Umrechnung: GABA (ng/ml) x 9,7 = GABA (nmol/l)

Inhalt: Saurer Puffer aufgestockt mit einer definierten Menge GABA

**BA E-2513** ASSAY-BUFF **Assay Buffer** - Gebrauchsfertig

Inhalt: Puffer mit quecksilberfreiem Konservierungsmittel

Volumen: 1 x 20 ml/Fläschchen, Deckel gelb

**BA E-2428** EQUA-REAG **Equalizing Reagent** - Lyophilisiert

Inhalt: Lyophilisiertes Protein

Volumen: 1 Fläschchen, Deckel braun

**BA E-2446** D-REAGENT **D-Reagent** - Gebrauchsfertig

Inhalt: Crosslinker in Dimethylsulfoxid

Volumen: 1 x 4 ml/Fläschchen, Deckel weiß

Mögliche Gefahren:



H318 Verursacht schwere Augenschäden.

H334 Kann bei Einatmen Allergie, asthmaartige Symptome oder Atembeschwerden verursachen.

H332 Gesundheitsschädlich bei Einatmen.

H315 Verursacht Hautreizungen.

H317 Kann allergische Hautreaktionen verursachen.

**BA E-2458** Q-BUFFER **Q-Buffer** - Gebrauchsfertig

Inhalt: TRIS Puffer

Volumen: 1 x 20 ml/Fläschchen, Deckel weiß

**BA E-2561** I-BUFFER **I-Buffer** - Konzentriert

Inhalt: Puffer mit nicht-ionischem Detergenz und quecksilberfreiem Konservierungsmittel

Volumen: 1 x 4 ml/Fläschchen, Deckel hellrot

**BA E-2541**    **ELUTION-BUFF**    **Elution-Buffer** - Gebrauchsfertig

Inhalt:            Puffer mit Zitronensäure  
Volumen:        1 x 50 ml/Fläschchen, Deckel dunkelgrün

**BA E-2560**    **DILUENT**    **Diluent** - Gebrauchsfertig

Inhalt:            Puffer mit saurem pH  
Volumen:        2 x 20 ml/Fläschchen, Deckel blau

**BA E-2787**    **NAOH**    **NaOH** - Gebrauchsfertig

Inhalt:            Verdünnte Natronlauge  
Volumen:        1 x 2 ml/Fläschchen, Deckel lila

Mögliche  
Gefahren:



H314 Verursacht schwere Verätzungen der Haut und schwere Augenschäden.

\*Für die Bestimmung von Plasma und Serum sollten die Standards und Kontrollen immer 1:3 verdünnt werden [z.B. 100 µl Standard + 200 µl Wasser (deionisiert, destilliert oder ultra-pur)]. Die Ergebnisse danach um den Faktor der Verdünnung korrigieren. Die GABA- Urinwerte sind höher als für Serum und Plasma. Die Verdünnung stellt sicher, dass die Probe im linearen Bereich der Standardkurve gemessen wird.

#### 4.2 Nicht im Kit enthaltene aber zur Durchführung erforderliche Geräte und Reagenzien

- Kalibrierte Präzisionspipetten zum Pipettieren von 10 – 400 µl; 1 ml; 10 ml
- Waschvorrichtung für Mikrotiterplatten (manuell, halbautomatisch oder automatisch)
- Photometer zur Auswertung von Mikrotiterplatten mit 450 nm- und, wenn möglich, 620 - 650 nm-Filter
- Mikrotiterplattenschüttler (ca. 600 rpm mit Amplitude 3 mm)
- Vortex-Mischer
- Wasser (deionisiert, destilliert oder ultra-pur)
- saugfähige Unterlage

#### 5. Probenmaterial und Lagerung

##### **Plasma**

Das durch Venenpunktion entnommene Vollblut in einem für EDTA-Plasma vorgesehenen Blutentnahmeröhrchen (Plasma Monovette™ oder Vacuette®) sammeln und das Plasma direkt durch Zentrifugation (nach Angaben des Herstellers) von den übrigen Blutbestandteilen trennen.

Es wird dazu geraten, Blutproben im nüchternen Zustand - bei Kindern 2 -3 Stunden nach der letzten Mahlzeit - zu verwenden. Hämolytische und insbesondere lipämische Proben sollten nicht verwendet werden.

Lagerung: bis zu 24 Stunden bei 2 - 8 °C, für längere Zeit (bis zu 6 Monate) bei -20 °C  
Wiederholtes Einfrieren und Auftauen sollte vermieden werden.

##### **Serum**

Blut durch Venenpunktion entnehmen (Serum Monovette™ oder Vacuette®), gerinnen lassen und das Serum durch Zentrifugation (nach Angabe des Herstellers) abtrennen. Vor der Zentrifugation muss die Gerinnung vollständig abgeschlossen sein. Bei Patienten, die Antikoagulantien erhalten, kann die Gerinnungszeit länger dauern.

Es wird dazu geraten, Blutproben im nüchternen Zustand - bei Kindern 2 -3 Stunden nach der letzten Mahlzeit - zu verwenden. Hämolytische und insbesondere lipämische Proben sollten nicht eingesetzt werden.

Lagerung: bis zu 24 Stunden bei 2 - 8 °C, für längere Zeit (bis zu 6 Monate) bei -20 °C  
Wiederholtes Einfrieren und Auftauen sollte vermieden werden.

##### **Urin**

Es kann Spontanurin oder 24 Stunden-Sammelurin verwendet werden (im Sammelbehälter werden zur Stabilisierung des Sammelurins 10 - 15 ml 6 M HCl vorgelegt). Wird 24 Stunden-Sammelurin verwendet, ist es notwendig, das Volumen zu bestimmen und für die spätere Auswertung der Ergebnisse zu notieren. Ist der Säuregehalt des 24 Stunden-Sammelurins zu hoch, reicht die Pufferkapazität des Diluent nicht aus. In der Folge wird GABA nicht mehr quantitativ extrahiert.

Lagerung: für längere Zeit (bis zu 6 Monate) bei -20 °C.  
Wiederholtes Einfrieren und Auftauen sollte vermieden werden.  
Direktes Sonnenlicht vermeiden!

## 6. Testdurchführung

Vor dem Gebrauch müssen alle Reagenzien auf Raumtemperatur gebracht und vorsichtig durchmischt werden. Die Durchführung von Doppelbestimmungen wird empfohlen.

Die Reaktion des Antiserums, Enzymkonjugats und die Aktivität des Enzyms sind temperaturabhängig. Die optimale Temperatur während des Enzymimmunoassay ist zwischen 20 – 25°C. Es wird empfohlen, dies mit einem Thermometer zu überprüfen.



*Liegt die gemessene Absorption außerhalb des Messbereichs, so muss diese innerhalb von 10 Minuten nochmals bei 405 nm gemessen werden.*

### 6.1 Vorbereitung der Reagenzien

#### Waschpuffer

20 ml **WASH-CONC 50X** mit Wasser (deionisiert, destilliert oder ultra-pur) auf ein Endvolumen von 1000 ml verdünnen.

Lagerung: 1 Monat bei 2 – 8 °C

#### Ausgleichsreagenz

Den Inhalt eines Fläschchen **EQUA-REAG** (BA E-2428) mit **10 ml ASSAY-BUFF** (BA E-2513) lösen. Rekonstituiertes Ausgleichsreagenz, welches nicht benötigt wird, sollte umgehend in Aliquots für max. 1 Monat bei -20 °C gelagert werden (nur einmal auftauen).

#### I-Puffer

4 ml **I-BUFFER** mit Wasser (deionisiert, destilliert oder ultra-pur) auf ein Endvolumen von 400 ml verdünnen.

Lagerung: 1 Monat bei 2 – 8 °C

#### D-Reagent **D-REAGENT**

Das **D-REAGENT** hat einen Gefrierpunkt von 18,5 °C. Es muss sichergestellt sein, dass es vor der Verwendung Raumtemperatur angenommen hat und eine homogene, kristallfreie Lösung bildet.

### 6.2 Probenvorbereitung

Der GABA ELISA ist ein flexibles Testsystem für verschiedene biologische Probentypen und Volumina. Es ist nicht möglich, eine pauschale Empfehlung zur Probenvorbereitung zu geben. Allerdings können die folgenden Grundlagen dazu beitragen, das Protokoll an die spezifischen Anforderungen anzupassen:



Für die Bestimmung von Proben in einem **Bereich zwischen 25 – 2500 ng/ml**, sollten die Standards und Kontrollen immer **1:3 mit Wasser verdünnt** werden [z.B. 100 µl Standard + 200 µl Wasser (deionisiert, destilliert oder ultra-pur)]. Diese Vorverdünnung der Standards muss bei der Berechnung der Ergebnisse berücksichtigt werden.

Die Standards werden vorverdünnt, um sicherzustellen, dass die Proben im linearen Bereich der Kurve gefunden werden.

**Keinesfalls die Proben verdünnen!**



Für die Bestimmung von Proben in einem **Bereich zwischen 75 – 7 500 ng/ml, keinesfalls Standards, Kontrollen oder Proben verdünnen.**

- Säureüberschuss vermeiden: Ein Säureüberschuss könnte die Pufferleistung des Verdünnungspuffers überschreiten. Ein **pH 3,0** während der Extraktion ist zwingend notwendig.
- Es ist ratsam, ein **Proof of Principle** zu erstellen, um die Wiederfindung von Glutamat in den Proben bestimmen zu können. Dazu eine Glutamat-Stocklösung herstellen. Von der hergestellten Stocklösung kleine Mengen (um die native Probenmatrix so wenig, wie möglich zu ändern) zur Probenmatrix hinzugeben und die Wiederfindung prüfen.
- Die Probenvolumina bestimmen die Sensitivität des Tests. Zur Bestimmung von Glutamat in der Probe, muss vorher das Probenvolumen durch Austestung verschiedener Mengen an Probenvolumina bestimmt werden.

*Falls Sie Unterstützung bei der Erstellung eines Protokolls für Ihre spezifischen Zwecke benötigen, wenden Sie sich vertrauensvoll direkt an den Hersteller!*

### 6.3 Testdurchführung (75 – 7 500 ng/ml)

#### 6.3.1 Extraktion

1.	Jeweils <b>100 µl</b> der <b>Standards, Kontrollen</b> und <b>Proben</b> in die entsprechenden Kavitäten der <b>EXTRACT-PLATE 48</b> pipettieren.
2.	Jeweils <b>100 µl</b> <b>DILUENT</b> in alle Kavitäten pipettieren. Platte mit <b>FOIL</b> abdecken und <b>15 Min</b> bei <b>RT</b> (20 – 25 °C) auf einem <b>Schüttler</b> (ca. 600 rpm) inkubieren.
3.	Den Inhalt der Kavitäten <b>ausleeren</b> und die Restflüssigkeit durch Ausklopfen auf einer saugfähigen Unterlage entfernen. Jede Kavität mit <b>500 µl Wasser</b> (deionisiert, destilliert oder ultra-pur) <b>waschen</b> und für <b>5 Min</b> bei <b>RT</b> (20 – 25 °C) auf einem <b>Schüttler</b> (ca. 600 rpm) inkubieren.
4.	Die <b>EXTRACT-PLATE 48</b> ausleeren und Restflüssigkeit durch Ausklopfen auf einer saugfähigen Unterlage entfernen.
5.	<b>400 µl</b> <b>ELUTION-BUFF</b> in die entsprechenden Kavitäten der <b>EXTRACT-PLATE 48</b> pipettieren. Platte mit <b>FOIL</b> abdecken und <b>10 Min</b> bei <b>RT</b> (20 – 25 °C) auf einem <b>Schüttler</b> (ca. 600 rpm) inkubieren.
6.	Jeweils <b>100 µl</b> für die <b>Derivatisierung</b> verwenden!

#### 6.3.2 Derivatisierung

1.	Jeweils <b>100 µl</b> der <b>extrahierten Standards, Kontrollen</b> und <b>Proben</b> in die entsprechenden Kavitäten der <b>µ 48</b> pipettieren.
2.	Jeweils <b>10 µl</b> <b>NAOH</b> in alle Kavitäten pipettieren.
3.	Jeweils <b>50 µl Ausgleichsreagenz</b> (siehe 6.1) in alle Kavitäten pipettieren und <b>1 Min</b> auf einem <b>Schüttler</b> (ca. 600 rpm) inkubieren.
4.	Jeweils <b>10 µl</b> <b>D-REAGENT</b> in alle Kavitäten pipettieren.
5.	Platte mit <b>FOIL</b> abdecken und <b>2 Stunden</b> bei <b>RT</b> (20 – 25 °C) auf einem <b>Schüttler</b> (ca. 600 rpm) inkubieren.
6.	Jeweils <b>200 µl</b> <b>Q-BUFFER</b> in alle Kavitäten pipettieren.
7.	Für <b>10 Min</b> bei <b>RT</b> (20 – 25 °C) auf einem <b>Schüttler</b> (ca. 600 rpm) inkubieren.
8.	Jeweils <b>50 µl</b> für den <b>ELISA</b> verwenden!

#### 6.3.3 GABA ELISA

1.	<b>50 µl</b> der <b>derivatisierten Standards, Kontrollen</b> und <b>Proben</b> in die entsprechenden Kavitäten der <b>µ GABA</b> pipettieren.
2.	<b>50 µl</b> <b>AS GABA</b> in alle Kavitäten hinzugeben und kurz schütteln.
3.	Platte mit <b>FOIL</b> abdecken und für <b>15 - 20 Stunden</b> (über Nacht) bei <b>2 – 8 °C</b> inkubieren. <b>Alternativ für 2 Stunden bei RT</b> (20 – 25 °C) auf einem <b>Schüttler</b> (ca. 600 rpm) inkubieren.
4.	<b>FOIL</b> entfernen und den Inhalt der Kavitäten ausleeren oder absaugen. Die Kavitäten <b>3 mal</b> gründlich mit <b>300 µl Waschpuffer</b> waschen, <b>ausleeren</b> und die Restflüssigkeit <b>jedes Mal</b> durch <b>Ausklopfen</b> auf einer saugfähigen Unterlage entfernen.
5.	<b>100 µl</b> <b>CONJUGATE</b> in alle Kavitäten pipettieren.
6.	Für <b>30 Min</b> bei <b>RT</b> (20 – 25 °C) auf einem <b>Schüttler</b> (ca. 600 rpm) inkubieren.
7.	Den Inhalt der Kavitäten ausleeren oder absaugen. Die Kavitäten <b>3 mal</b> gründlich mit <b>300 µl Waschpuffer</b> waschen, <b>ausleeren</b> und die Restflüssigkeit <b>jedes Mal</b> durch <b>Ausklopfen</b> auf einer saugfähigen Unterlage entfernen.
8.	<b>100 µl</b> <b>SUBSTRATE</b> in alle Kavitäten pipettieren und für <b>20 - 30 Min</b> bei <b>RT</b> (20 – 25 °C) auf einem <b>Schüttler</b> (ca. 600 rpm) inkubieren. <b>Direktes Sonnenlicht vermeiden!</b>
9.	<b>100 µl</b> der <b>STOP-SOLN</b> in alle Kavitäten pipettieren und die Mikrotiterplatte kurz schütteln.
10.	<b>Absorption</b> mit einem Mikrotiterplatten-Photometer bei <b>450 nm</b> (falls vorhanden gegen eine Referenzwellenlänge von 620 - 650 nm) innerhalb von 10 Minuten <b>messen</b> .



## 6.4 Testdurchführung (25 – 2 500 ng/ml)

### 6.4.1 Extraktion

1.	Jeweils <b>300 µl</b> der <b>verdünnten Standards, Kontrollen</b> und <b>unverdünnten Proben</b> in die entsprechenden Kavitäten der <b>EXTRACT-PLATE 48</b> pipettieren.
2.	Jeweils <b>300 µl DILUENT</b> in alle Kavitäten pipettieren. Platte mit <b>FOIL</b> abdecken und <b>30 Min</b> bei <b>RT</b> (20 – 25 °C) auf einem <b>Schüttler</b> (ca. 600 rpm) inkubieren.
3.	Waschschritt (2 Durchgänge) Den Inhalt der Kavitäten <b>ausleeren</b> und die Restflüssigkeit durch Ausklopfen auf einer saugfähigen Unterlage entfernen. <b>1 ml I-Puffer</b> (siehe 6.1) <b>hinzufügen</b> und für <b>5 Min</b> bei <b>RT</b> (20 – 25 °C) auf einem <b>Schüttler</b> (ca. 600 rpm) inkubieren. Den Inhalt der Kavitäten <b>ausleeren</b> und die Restflüssigkeit durch Ausklopfen auf einer saugfähigen Unterlage entfernen. <b>1 ml I-Puffer</b> (siehe 6.1) <b>hinzufügen</b> und für <b>5 Min</b> bei <b>RT</b> (20 – 25 °C) auf einem <b>Schüttler</b> (ca. 600 rpm) inkubieren.
4.	Die <b>EXTRACT-PLATE 48</b> ausleeren und Restflüssigkeit durch Ausklopfen auf einer saugfähigen Unterlage entfernen.
5.	<b>250 µl ELUTION-BUFF</b> in die entsprechenden Kavitäten der <b>EXTRACT-PLATE 48</b> pipettieren. Platte mit <b>FOIL</b> abdecken und <b>10 Min</b> bei <b>RT</b> (20 – 25 °C) auf einem <b>Schüttler</b> (ca. 600 rpm) inkubieren.
6.	Jeweils <b>100 µl</b> für die <b>Derivatisierung</b> verwenden!

### 6.4.2 Derivatisierung

1.	Jeweils <b>100 µl</b> der <b>extrahierten Standards, Kontrollen</b> und <b>Proben</b> in die entsprechenden Kavitäten der <b>48</b> pipettieren.
2.	Jeweils <b>10 µl NAOH</b> in alle Kavitäten pipettieren.
3.	Jeweils <b>50 µl Ausgleichsreagenz</b> (siehe 6.1) in alle Kavitäten pipettieren und <b>1 Min</b> auf einem <b>Schüttler</b> (ca. 600 rpm) inkubieren.
4.	Jeweils <b>10 µl D-REAGENT</b> in alle Kavitäten pipettieren.
5.	Platte mit <b>FOIL</b> abdecken und <b>2 Stunden</b> bei <b>RT</b> (20 – 25 °C) auf einem <b>Schüttler</b> (ca. 600 rpm) inkubieren.
6.	Jeweils <b>150 µl Q-BUFFER</b> in alle Kavitäten pipettieren.
7.	Für <b>10 Min</b> bei <b>RT</b> (20 – 25 °C) auf einem <b>Schüttler</b> (ca. 600 rpm) inkubieren.
8.	<b>Jeweils 25 µl für den ELISA verwenden!</b>

### 6.4.3 GABA ELISA

1.	<b>25 µl</b> der <b>derivatisierten Standards, Kontrollen</b> und <b>Proben</b> in die entsprechenden Kavitäten der <b>48 GABA</b> pipettieren.
2.	<b>50 µl AS GABA</b> in alle Kavitäten hinzugeben und kurz schütteln.
3.	Platte mit <b>FOIL</b> abdecken und für <b>15 - 20 Stunden</b> (über Nacht) bei <b>2 – 8 °C</b> inkubieren. <b>Alternativ für 2 Stunden bei RT (20 – 25 °C) auf einem Schüttler (ca. 600 rpm) inkubieren.</b>
4.	<b>FOIL</b> entfernen und den Inhalt der Kavitäten ausleeren oder absaugen. Die Kavitäten <b>3 mal</b> gründlich mit <b>300 µl Waschpuffer</b> waschen, <b>ausleeren</b> und die Restflüssigkeit <b>jedes Mal</b> durch <b>Ausklopfen</b> auf einer saugfähigen Unterlage entfernen.
5.	<b>100 µl CONJUGATE</b> in alle Kavitäten pipettieren.
6.	Platte mit <b>FOIL</b> abdecken. Für <b>30 Min</b> bei <b>RT</b> (20 – 25 °C) auf einem <b>Schüttler</b> (ca. 600 rpm) inkubieren.
7.	<b>FOIL</b> entfernen und den Inhalt der Kavitäten ausleeren oder absaugen. Die Kavitäten <b>3 mal</b> gründlich mit <b>300 µl Waschpuffer</b> waschen, <b>ausleeren</b> und die Restflüssigkeit <b>jedes Mal</b> durch <b>Ausklopfen</b> auf einer saugfähigen Unterlage entfernen.
8.	<b>100 µl SUBSTRATE</b> in alle Kavitäten pipettieren und für <b>20 - 30 Min</b> bei <b>RT</b> (20 – 25 °C) auf einem <b>Schüttler</b> (ca. 600 rpm) inkubieren. <b>Direktes Sonnenlicht vermeiden!</b>
9.	<b>100 µl</b> der <b>STOP-SOLN</b> in alle Kavitäten pipettieren und die Mikrotiterplatte kurz schütteln.
10.	<b>Absorption</b> mit einem Mikrotiterplatten-Photometer bei <b>450 nm</b> (falls vorhanden gegen eine Referenzwellenlänge von 620 - 650 nm) innerhalb von 10 Minuten <b>messen</b> .

**7. Berechnung der Ergebnisse**

<b>Messbereich</b>		<b>GABA</b>
	Urin	49 – 7 500 ng/ml
	Plasma/Serum	25 – 2 500 ng/ml

Eine Standardkurve, mit deren Hilfe die Konzentration der unbekanntenen Proben ermittelt werden kann, wird durch Auftragen der gemessenen Standard-Extinktionen (linearer Maßstab auf der y-Achse) gegen die entsprechenden Standardkonzentrationen (logarithmischer Maßstab auf der x-Achse) erstellt. Für die Auswertung wird eine nicht-lineare Regression (z.B.: spline, 4- parameter, akima) verwendet.

**Serum/ Plasma**

Die Konzentrationen der **Plasmaproben** müssen durch den **Faktor 3 dividiert** werden.

**Urinproben und Kontrollen:**

Die Konzentrationen der Proben und Kontrollen können direkt von der Standardkurve abgelesen werden.

Die Tagesmenge GABA, die innerhalb von 24 Stunden im Urin ausgeschieden wird, errechnet sich wie folgt:

**$\mu\text{g}/24 \text{ Stunden} = \mu\text{g}/\text{l} \times \text{l}/24 \text{ Stunden}$**

**Umrechnung**

$\text{GABA (ng/ml)} \times 9,7 = \text{GABA (nmol/l)}$

**Erwarteter Referenzbereich**

Es wird empfohlen, dass jedes Labor seinen eigenen Referenzwert ermittelt.


In einer Studie wurden insgesamt 358 Proben von gesunden Erwachsenen zwischen 18 und 65 Jahren untersucht. Dabei ergab sich mit dem GABA ELISA folgender Wert:

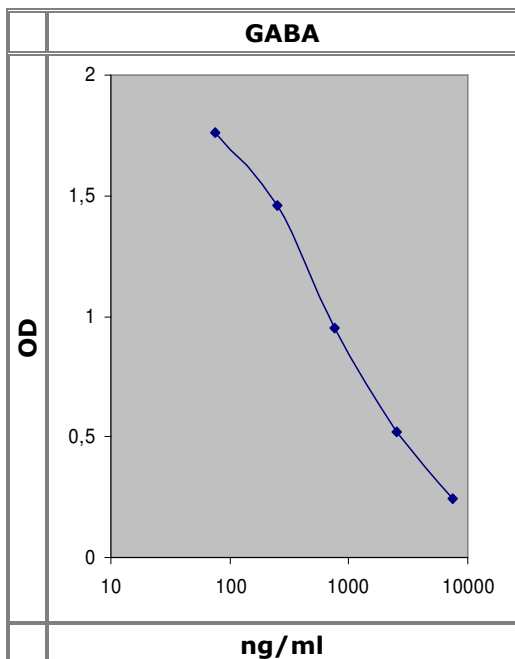
<b>Erwarteter Referenzwert</b>	Spontanurin	230 - 1 290 $\mu\text{g}/\text{g}$ Kreatinin
--------------------------------	-------------	--

**7.1 Qualitätskontrolle**

Es wird empfohlen, mit jeder Testserie entweder die Kitkontrollen und/oder andere kommerzielle Kontrollproben im normalen und pathologischen Bereich mitzubestimmen, um die Leistungsfähigkeit des Tests zu überprüfen. Die Kontrollproben müssen innerhalb der angegebenen Vertrauensbereiche liegen. Die Vertrauensbereiche der Kitkontrollen sind im QC-Report aufgeführt.

**7.2 Typische Standardkurve**

 *Beispiel: bitte nicht für die Auswertung verwenden!*



## 8. Testcharakteristika

<b>Sensitivität (Limit of Detection)</b>	Spontanurin
	49 ng/ml

<b>Wiederfindung</b>	Mittelwert (%)	Bereich (%)	% Wiederfindung nach Aufstockung
	104%	96 - 116%	

<b>Linearität</b>	Bereich (ng/ml)	Bereich (%)	Mittelwert (%)
	35 - 4048	74-119	93

<b>Analytische Spezifität (Kreuzreaktion)</b>	<b>Substanz</b>	<b>Kreuzreaktion (%)</b>
		GABA
	GABA	100
	β-Alanin	1,6
	α-Aminobuttersäure	< 0,09
	Glycin	< 0,09
	L-Glutamin	< 0,09
β-Aminobuttersäure	< 0,09	







<b>Präzision</b>					
<b>Intra-Assay</b>			<b>Inter-Assay</b>		
Probe	Bereich (ng/ml)	CV (%)	Probe	Bereich (ng/ml)	CV (%)
1	318 ± 32	10	1	279 ± 35	12
2	723 ± 94	13	2	661 ± 73	11
3	2457 ± 110	4,9	3	1492 ± 117	7,8

## 9. Referenzen/Literatur

- (1) Shmais et al. Mechanism of nitrogen metabolism-related parameters and enzyme activities in the pathophysiology of autism. Journal of Neurodevelopmental Disorders 4(1):4 (2012)
- (2) El-Ansary et al. Relationship between chronic lead toxicity and plasma neurotransmitters in autistic patients from Saudi Arabia. Clinical Biochemistry, 44(23):1116-1120 (2011)
- (3) Lee et al. Astrocytes Are GABAergic Cells That Modulate Microglial Activity. Glia 59:152-165 (2011)

 **Aktuelle Literatur oder weitere Informationen zum Test werden Ihnen auf Anforderung von Ihrem Anbieter gerne zu Verfügung gestellt.**

### Symbole:

	Lagertemperatur		Hersteller		Enthält Testmaterial für <n> Teste
	Verwendbar bis	<b>LOT</b>	Chargennummer	<b>IVD</b>	In vitro Diagnostikum
	Vor Gebrauch Packungsbeilage lesen	<b>CONT</b>	Inhalt	<b>CE</b>	CE gekennzeichnet
	Achtung	<b>REF</b>	Katalog-Nummer	<b>RUO</b>	Nur für Forschungszwecke