

IDKmonitor® Golimumab free ADA ELISA

**Zur in-vitro-Bestimmung von freien humanen Antikörpern
gegen Golimumab (z. B. Simponi®)
in EDTA-Plasma und Serum**

**For the in vitro determination of free human antibodies
against golimumab (e. g. Simponi®)
in EDTA plasma and serum**

Gültig ab / Valid from 2018-06-12



K 9649



Immundiagnostik AG, Stubenwald-Allee 8a, 64625 Bensheim, Germany

Tel.: +49 6251 70190-0

Fax: + 49 6251 849430

e.mail: info@immundiagnostik.com www.immundiagnostik.com

Inhalt

| | |
|---|-----------|
| 1. VERWENDUNGSZWECK | 2 |
| 2. EINLEITUNG | 2 |
| 3. INHALT DER TESTPACKUNG | 3 |
| 4. ERFORDERLICHE LABORGERÄTE UND HILFSMITTEL | 3 |
| 5. VORBEREITUNG UND LAGERUNG DER REAGENZIEN | 4 |
| 6. PROBENVORBEREITUNG UND -LAGERUNG | 4 |
| 7. TESTDURCHFÜHRUNG | 5 |
| <i>Testprinzip</i> | 5 |
| <i>Pipettierschema</i> | 5 |
| 8. ERGEBNISSE | 6 |
| 9. EINSCHRÄNKUNGEN | 7 |
| 10. QUALITÄTSKONTROLLE | 7 |
| <i>Referenzwerte</i> | 7 |
| 11. TESTCHARAKTERISTIKA | 7 |
| <i>Präzision und Reproduzierbarkeit</i> | 7 |
| <i>Analytische Sensitivität</i> | 8 |
| 12. VORSICHTSMASSNAHMEN | 8 |
| 13. TECHNISCHE MERKMALE | 9 |
| 14. ALLGEMEINE HINWEISE ZUM TEST | 9 |
| 15. LITERATUR | 10 |

1. VERWENDUNGSZWECK

Der hier beschriebene Assay ist für die Bestimmung von freien *anti-drug antibodies* (ADA) gegen den TNF α -Therapieantikörper Golimumab (z.B. Simponi $^{\circledR}$) in EDTA-Plasma und Serum geeignet. Nur zur *in-vitro*-Diagnostik.

2. EINLEITUNG

Die Behandlung von chronisch-entzündlichen Erkrankungen wie z.B. Morbus Crohn, Colitis ulcerosa oder rheumatischen Erkrankungen erfolgt immer häufiger mit anti-TNF α -Antikörpern, welche direkt in die zugrundeliegende Entzündungsreaktion eingreifen.

Die Wirksamkeit der anti-TNF α -Therapie korreliert mit der Menge an Therapieantikörpern, die kurz vor der nächsten Medikamentengabe im Serum des Patienten nachweisbar ist, dem sogenannten Talspiegel. Verschiedene Faktoren beeinflussen die Höhe des Talspiegels, neben der Dosis und Frequenz der anti-TNF α -Behandlung zählen dazu die Krankheitsaktivität, individuelle Unterschiede in der Pharmakokinetik und die Bildung von Patientenantikörpern gegen die Therapieantikörper (*anti-drug antibodies*, ADA) [1, 2]. Es wird davon ausgegangen, dass die Therapieantikörper durch die ADA funktionell neutralisiert oder schneller ausgeschieden werden. Folgen der ADA-Bildung können daher das langfristige Versagen der Therapie wie auch schwere allergische Reaktionen während der anti-TNF α -Antikörper-Applikation sein [1, 3].

Der IDKmonitor $^{\circledR}$ Golimumab free ADA ELISA zum Nachweis von Antikörpern gegen Golimumab (z.B. SIMPONI $^{\circledR}$) misst die freien anti-Golimumab-Antikörper. Zusammen mit der Bestimmung der Wirkstoffkonzentration von Golimumab bietet der IDKmonitor $^{\circledR}$ Golimumab free ADA ELISA dem behandelnden Arzt die Möglichkeit, die Therapie zu begleiten und frühzeitig zu optimieren.

3. INHALT DER TESTPACKUNG

| Art.-Nr. | Bezeichnung | Kit-Komponenten | Menge |
|----------|--------------|---|-----------------|
| K 9649 | PLATE | Mikrotiterplatte, vorbeschichtet ($F(ab)_2$) | 12 x 8 wells |
| K 9649 | WASHBUF | Waschpufferkonzentrat, 10 x | 1 x 100 ml |
| K 9649 | CONJ | Konjugatkonzentrat (Therapie-antikörper, peroxidasemarkiert) | 1 x 200 μ l |
| K 9649 | CTRL NEG | Negativkontrolle, lyophilisiert (Bereich der Spezifikation entnehmen) | 4 x 1 vial |
| K 9649 | CTRL POS | Positivkontrolle, lyophilisiert (Bereich der Spezifikation entnehmen) | 4 x 1 vial |
| K 9649 | CTRL CUT-OFF | Cut-off-Kontrolle, lyophilisiert | 4 x 1 vial |
| K 9649 | SAMPLEBUF | Probenpuffer, gebrauchsfertig | 1 x 30 ml |
| K 9649 | SUB | Substrat (Tetramethylbenzidin), gebrauchsfertig | 1 x 15 ml |
| K 9649 | STOP | Stopplösung, gebrauchsfertig | 1 x 15 ml |

Für Nachbestellungen von Einzelkomponenten verwenden Sie als Bestellnummer die Artikelnummer gefolgt von der Bezeichnung.

4. ERFORDERLICHE LABORGERÄTE UND HILFSMITTEL

- Reinstwasser*
- Präzisionspipetten und Pipettenspitzen für den Einmalgebrauch mit variablen Volumina von 10–1000 μ l
- Absorptionspapier
- Folie zum Abkleben der Mikrotiterplatte
- Mikrotiterplattenschüttler
- Multikanal- bzw. Multipipette
- Zentrifuge
- Vortex-Mixer
- Laborübliche Glas- oder Plastikrörchen (Einmalartikel)
- Mikrotiterplattenphotometer (benötigte Filter siehe Kapitel 7)

* Immundiagnostik AG 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 μ m) mit einer elektrischen Leitfähigkeit von 0,055 μ S/cm bei 25 °C (\geq 18,2 MΩ cm).

5. VORBEREITUNG UND LAGERUNG DER REAGENZIEN

- Bitte achten Sie bei mehrfachem Einsatz des Kits 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 WASHBUF + 900 ml Reinstwasser), gut mischen. Aufgrund des hohen Salzgehalts im Konzentrat kann es zu Kristallbildungungen kommen. Die Kristalle lösen sich bei Raumtemperatur bzw. im Wasserbad bei **37 °C** auf. Das **WASHBUF** kann bei **2–8 °C** bis zum angegebenen Haltbarkeitsdatum aufbewahrt werden. Der **Waschpuffer** (1:10 verdünntes WASHBUF) ist **1 Monat bei 2–8 °C** in einem geschlossenen Gefäß haltbar.
- **Die lyophilisierten Kontrollen (CTRL NEG, CTRL POS und CTRL CUT-OFF)** sind bei **2–8 °C** bis zum angegebenen Haltbarkeitsdatum verwendbar. Die **Rekonstitutionsvorgaben** sind dem **Spezifikationsdatenblatt** zu entnehmen. **Kontrollen** (rekonstituierte CTRL CUT-OFF, CTRL POS und CTRL NEG) **sind nicht stabil und können nicht gelagert werden**.
- **Vorbereitung des Konjugats:** Das **Konjugatkonzentrat (CONJ)** wird unmittelbar vor Gebrauch **1:101** in **Waschpuffer** verdünnt (100 µl CONJ + 10 ml Waschpuffer). Das CONJ ist bei **2–8 °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 **2–8 °C** gelagert, bis zum angegebenen Verfallsdatum (siehe Etikett) verwendbar.

6. PROBENVORBEREITUNG UND -LAGERUNG

EDTA-Plasma und Serum

EDTA-Plasma- oder Serumproben werden vor dem Einsatz im Test **1:10** verdünnt, z.B. **25 µl** Probe + **225 µl SAMPLEBUF** (Probenpuffer), gut mischen.

Für eine Bestimmung in Doppelwerten werden **2x je 100 µl** jeder vorbereiteten Probe im Test eingesetzt.

Lagerung

Frisch abgenommenes EDTA-Plasma bzw. Serum kann einen Tag bei Raumtemperatur (15–30 °C) gelagert werden. Bei längeren Aufbewahrungszeiten sind die Proben bei -20 °C zu lagern.

7. TESTDURCHFÜHRUNG

Testprinzip

Dieser Enzyme-Linked-Immonsorbent-Assay (ELISA) dient zur Bestimmung der freien Antikörper gegen den Therapieantikörper Golimumab (z. B. Simponi®). In diesem Assay bindet der freie Antikörper aus der Probe an auf der Platte fixierte Golimumab-F(ab)₂-Fragmente. Nach einem Waschschritt erfolgt die Detektion des gebundenen anti-Golimumab-Antikörpers durch Zugabe eines Peroxidase-Konjugats (POD-Therapieantikörper). Als Peroxidasesubstrat wird Tetramethylbenzidin (TMB) eingesetzt. Die Enzymreaktion wird durch Zugabe von Säure abgestoppt. Dadurch erfolgt ein Farbumschlag von blau nach gelb. Die entstandene chromogene Verbindung wird photometrisch gemessen. Die Intensität der Farbe ist dem Gehalt der freien ADAs (hier: anti-Golimumab-Antikörper) direkt proportional. Die Auswertung erfolgt über die Cut-off-Kontrolle.

Pipettierschema

Vor Gebrauch **alle Reagenzien und Proben** auf **Raumtemperatur** (15–30 °C) bringen, gut mischen.

Markieren Sie die Positionen für Kontrollen/Proben im Protokollblatt.

Die benötigten Mikrotiterstreifen aus dem Kit nehmen. Nicht verwendete Mikrotiterstreifen können abgeklebt bis zum angegebenen Haltbarkeitsdatum bei 2–8 °C gelagert werden.

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 Immundiagnostik AG.

Wir empfehlen, die Bestimmungen in Doppelwerten durchzuführen.

| | |
|----|---|
| 1. | Vertiefungen der Mikrotiterstreifen vor Gebrauch 5 x mit je 250 µl Waschpuffer waschen. Nach dem letzten Waschschritt Reste von Waschpuffer durch Ausklopfen auf saugfähigem Papier entfernen. |
| 2. | Je 100 µl Kontrollen/vorbereitete Proben in die jeweiligen Vertiefungen pipettieren. |

| | |
|-----|--|
| 3. | Streifen abdecken und 1 Stunde bei Raumtemperatur (15–30 °C) unter Schütteln bei 550 Upm mit einem Orbit von 2 mm inkubieren. |
| 4. | Inhalt der Vertiefungen verwerfen und 5x mit je 250 µl Waschpuffer waschen. Nach dem letzten Waschschritt Reste von Waschpuffer durch Ausklopfen auf saugfähigem Papier entfernen. |
| 5. | 100 µl Konjugat (verdünntes CONJ) in alle Vertiefungen pipettieren. |
| 6. | Streifen abdecken und 1 Stunde bei Raumtemperatur (15–30 °C) unter Schütteln bei 550 Upm mit einem Orbit von 2 mm inkubieren. |
| 7. | Inhalt der Vertiefungen verwerfen und 5x mit je 250 µl Waschpuffer waschen. Nach dem letzten Waschschritt Reste von Waschpuffer durch Ausklopfen auf saugfähigem Papier entfernen. |
| 8. | 100 µl Substrat (SUB) in alle Vertiefungen pipettieren. |
| 9. | 10–20 min* bei Raumtemperatur (15–30 °C) im Dunkeln inkubieren. |
| 10. | 100 µl Stopplösung (STOP) in alle Vertiefungen pipettieren, gut mischen. |
| 11. | 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 gemessen. 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.

8. ERGEBNISSE

Die Auswertung der Proben erfolgt über die Cut-off-Kontrolle. Proben, die eine höhere mittlere optische Dichte (OD) haben als die OD der Cut-off-Kontrolle, sind positiv. Proben, die eine niedrigere mittlere optische Dichte als die OD der Cut-off-Kontrolle haben, sind negativ.

Cut-off = 10 AU/ml = OD Cut-off-Kontrolle

Zur Berechnung der Konzentrationen der Proben empfehlen wir lineare Regression mit linearer Ordinate bzw. Abszisse für optische Dichte und Konzentration.

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.

Rechenbeispiel positive Probe

| | |
|-----------------------------------|---|
| mittlere OD der Patientenprobe | 0,735 |
| mittlere OD der Cut-off-Kontrolle | 0,065 = 10 AU/ml |
| Konzentration der Patientenprobe | $\frac{0,735 \times 10 \text{ AU/ml}}{0,065} = 113 \text{ AU/ml}$ |

9. EINSCHRÄNKUNGEN

Die Untergrenze des Messbereichs ist der LoB.

Proben mit Konzentrationen unterhalb des Messbereichs können nicht klar quantifiziert werden.

10. QUALITÄTSKONTROLLE

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

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

Referenzwerte

Wir empfehlen jedem Labor, einen eigenen Referenzbereich zu etablieren.

11. TESTCHARAKTERISTIKA

Präzision und Reproduzierbarkeit

Intra-Assay (n = 20)

| Probe | Golimumab [AU/ml] | VK [%] |
|-------|-------------------|--------|
| 1 | 80,5 | 2,5 |
| 2 | 40,5 | 3,5 |
| 3 | 20,6 | 6,1 |

Inter-Assay (n = 10)

| Probe | Golimumab [AU/ml] | VK [%] |
|-------|-------------------|--------|
| 1 | 87,1 | 8 |
| 2 | 45,2 | 7 |
| 3 | 24,1 | 8 |
| 4 | 12,6 | 7 |

*Analytische Sensitivität*Leerwert (*limit of blank*, LoB) 2,56 AU/mlNachweisgrenze (*limit of detection*, LoD) 10 AU/ml

Die Auswertung wurde gemäß der CLSI-Richtlinie EP-17-A2 durchgeführt. Das festgelegte Präzisionsziel für die Bestimmungsgrenze lag bei 20 % VK.

12. 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 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.

13. 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, da schon geöffnete Mikrotiterplatten anderen Bedingungen unterliegen als verschlossene.
- 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 beigelegten 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.
- *IDKmonitor*® ist eine Marke der Immundiagnostik AG.
- Die Testcharakteristika wie Inkubationszeiten, Inkubationstemperaturen und Pipettievolumina der verschiedenen Komponenten wurden vom Hersteller festgelegt. Nicht mit dem Hersteller abgesprochene Veränderungen in der Testdurchführung können die Resultate beeinflussen. Die Firma Immundiagnostik AG übernimmt für die hierdurch entstandenen Schäden und Folgeschäden keine Haftung.
- Bei Gewährleistungsansprüchen ist das beanstandete Material mit schriftlicher Erklärung innerhalb von 14 Tagen zum Hersteller, der Immundiagnostik AG, zurück zu senden.

15. LITERATUR

1. Ordás, Ingrid, Diane R Mould, Brian G Feagan, and William J Sandborn. 2012. "Anti-TNF Monoclonal Antibodies in Inflammatory Bowel Disease: Pharmacokinetics-Based Dosing Paradigms." *Clinical Pharmacology and Therapeutics* **91** (4). Nature Publishing Group: 635–46. doi:10.1038/cpt.2011.328.
2. Xu, Zhenhua, Thuy Vu, Howard Lee, Chuanpu Hu, Jie Ling, Hong Yan, Daniel Baker, et al. 2009. "Population Pharmacokinetics of Golimumab, an Anti-Tumor Necrosis Factor-Alpha Human Monoclonal Antibody, in Patients with Psoriatic Arthritis." *Journal of Clinical Pharmacology* **49** (9): 1056–70. doi:10.1177/0091270009339192.
3. Vincent, Fabien B, Eric F Morand, Kim Murphy, Fabienne Mackay, Xavier Mariette, and Christian Marcelli. 2013. "Antidrug Antibodies (ADAb) to Tumour Necrosis Factor (TNF)-Specific Neutralising Agents in Chronic Inflammatory Diseases: A Real Issue, a Clinical Perspective." *Annals of the Rheumatic Diseases* **72** (2): 165–78. doi:10.1136/annrheumdis-2012-202545.

Verwendete Symbole:



Temperaturbegrenzung



Bestellnummer



In-Vitro-Diagnostikum



Zu verwenden mit



Hersteller



Inhalt ausreichend für <n> Prüfungen



Chargenbezeichnung



Verwendbar bis



Achtung



Gebrauchsanweisung beachten

IDKmonitor® golimumab free ADA ELISA

*For the in vitro determination of free human antibodies against
golimumab (e. g. Simponi®) in EDTA plasma and serum*

Valid from 2018-06-12



K 9649



Immundiagnostik AG, Stubenwald-Allee 8a, 64625 Bensheim, Germany

Tel.: +49 6251 70190-0

Fax: + 49 6251 849430

e.mail: info@immundiagnostik.com www.immundiagnostik.com

Table of Contents

| | |
|---|-----------|
| 1. INTENDED USE | 13 |
| 2. INTRODUCTION | 13 |
| 3. MATERIAL SUPPLIED | 13 |
| 4. MATERIAL REQUIRED BUT NOT SUPPLIED | 14 |
| 5. PREPARATION AND STORAGE OF REAGENTS | 14 |
| 6. SPECIMEN COLLECTION AND PREPARATION | 15 |
| 7. ASSAY PROCEDURE | 15 |
| <i>Principle of the test</i> | 15 |
| <i>Test procedure</i> | 16 |
| 8. RESULTS | 17 |
| 9. LIMITATIONS | 17 |
| 10. QUALITY CONTROL | 17 |
| <i>Reference range</i> | 18 |
| 11. PERFORMANCE CHARACTERISTICS | 18 |
| <i>Precision and reproducibility</i> | 18 |
| <i>Analytical Sensitivity</i> | 18 |
| 12. PRECAUTIONS | 19 |
| 13. TECHNICAL HINTS | 19 |
| 14. GENERAL NOTES ON THE TEST AND TEST PROCEDURE | 20 |
| 15. REFERENCES | 20 |

1. INTENDED USE

This enzyme-linked immunosorbent assay (ELISA) kit is intended for the determination of free anti-drug antibodies (ADA) against the therapeutic TNF α antibody golimumab (e.g. Simponi $^{\circledR}$) in EDTA plasma and serum. For *in vitro* diagnostic use only.

2. INTRODUCTION

Chronic inflammatory diseases like Crohn's disease, ulcerative colitis, rheumatoid arthritis or psoriasis are often treated with anti-TNF α antibodies which target directly the underlying inflammatory processes.

The clinical efficacy of an anti-TNF α therapy correlates with the trough level of the therapeutic antibody, the drug level just before the next application of the anti-TNF α antibody. Several factors influence the trough level, among them dosage and frequency of anti-TNF α blocker infusion, disease activity, individual pharmacokinetics and immune reaction (formation of anti-drug antibodies, ADA) [1, 2]. It is thought that ADA functionally neutralise the therapeutic antibodies or induce their rapid elimination. Consequences of ADA formation can be therapy failure and allergic reactions during anti-TNF α antibody application [1, 3].

The IDKmonitor $^{\circledR}$ golimumab free ADA ELISA for the detection of antibodies against golimumab (e.g. SIMPONI $^{\circledR}$) measures free anti-golimumab antibodies. In combination with the drug level determination of golimumab, the IDKmonitor $^{\circledR}$ golimumab free ADA ELISA is an opportunity for the treating physician to monitor and optimise the therapy early on.

3. MATERIAL SUPPLIED

| Cat. No. | Label | Kit components | Quantity |
|----------|--------------|---|-----------------|
| K 9649 | PLATE | Microtiter plate, pre-coated with (F(ab) $_2$) | 12 x 8 wells |
| K 9649 | WASHBUF | Wash buffer concentrate, 10x | 1 x 100 ml |
| K 9649 | CONJ | Conjugate concentrate (therapy antibody), peroxidase-labelled | 1 x 200 μ l |
| K 9649 | CTRL NEG | Negative control, lyophilised (see specification for range) | 4 x 1 vial |
| K 9649 | CTRL POS | Positive control, lyophilised (see specification for range) | 4 x 1 vial |
| K 9649 | CTRL CUT-OFF | Cut-off control, lyophilised | 4 x 1 vial |
| K 9649 | SAMPLEBUF | Sample buffer, ready-to-use | 1 x 30 ml |

| Cat. No. | Label | Kit components | Quantity |
|----------|-------|--|-----------|
| K 9649 | SUB | Substrate (tetramethylbenzidine), ready-to-use | 1 x 15 ml |
| K 9649 | STOP | Stop solution, ready-to-use | 1 x 15 ml |

For reorders of single components, use the catalogue number followed by the label as product number.

4. MATERIAL REQUIRED BUT NOT SUPPLIED

- Ultra pure water*
- Calibrated precision pipettors and 10–1000 µl tips
- Absorbent paper
- Foil to cover the microtiter plate
- Horizontal microtiter plate shaker
- Multi-channel pipets or repeater pipets
- Centrifuge
- Vortex
- Standard laboratory glass or plastic vials, cups, etc.
- Microtiter plate reader (required filters see chapter 7)

* Immundiagnostik AG recommends the use of Ultra Pure 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 of 0.055 µS/cm at 25 °C ($\geq 18.2 \text{ M}\Omega\text{cm}$).

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 run.** 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)** has to be diluted with ultra pure water **1:10** before use (100 ml WASHBUF + 900 ml ultra pure 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 **2–8 °C** until the expiry date stated on the label. **Wash buffer** (1:10 diluted WASHBUF) can be stored in a closed flask at **2–8 °C for 1 month.**

- The **lyophilised controls** (CTRL NEG, CTRL POS and CTRL CUT-OFF) are stable at **2–8 °C** until the expiry date stated on the label. **Reconstitution** details are given in the **specification data sheet**. **Controls** (reconstituted CTRL CUT-OFF, CTRL POS and CTRL NEG) are **not stable and cannot be stored**.
- **Preparation of the conjugate:** Before use, the **conjugate concentrate (CONJ)** has to be diluted **1:101** in wash buffer (100 µl CONJ + 10 ml wash buffer). The CONJ is stable at **2–8 °C** until the expiry date stated 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 **2–8 °C**.

6. SPECIMEN COLLECTION AND PREPARATION

EDTA plasma and serum

EDTA plasma or serum samples must be diluted **1:10** before performing the assay,

e.g. **25 µl** sample + **225 µl** SAMPLEBUF (sample buffer), mix well.

For testing in duplicates, pipet **2x 100 µl** of each prepared sample.

Sample storage

Freshly collected EDTA plasma or serum can be stored for one day at room temperature (15–30 °C) or for longer storage at -20 °C.

7. ASSAY PROCEDURE

Principle of the test

This enzyme immunoassay is a sandwich assay for the determination of free antibodies against golimumab (e.g. Simponi®). In a first incubation step, the free anti-therapeutic antibodies from the sample are bound to the golimumab F(ab)₂ fragments coated on the plate. To remove all unbound substances, a washing step is carried out. In a further incubation step, peroxidase-labelled golimumab is added. After another washing step, to remove all unbound substances, the solid phase is incubated with the substrate, tetramethylbenzidine (TMB). An acidic stop solution is then added. The colour converts to yellow. The absorbance of the colour compound is determined photometrically. The intensity of the colour is directly proportional to the amount of bound ADAs (here: anti-golimumab antibodies) from the sample. The results are evaluated by a cut-off control.

Test procedure

Bring all **reagents and samples to room temperature** (15–30 °C) and mix well.

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

Take as many microtiter strips as needed from the kit. Store unused strips covered at 2–8 °C. Strips are stable until expiry date stated on the label.

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 Immundiagnostik AG.

We recommend to carry out the tests in duplicate.

| | |
|-----|---|
| 1. | Before use, wash the wells 5 times with 250 µl wash buffer . After the final washing step, remove residual wash buffer by firmly tapping the plate on absorbent paper. |
| 2. | Add each 100 µl controls/diluted samples into the respective wells. |
| 3. | Cover the strips and incubate for 1 hour at room temperature (15–30 °C) on a horizontal shaker at 550 rpm with an orbit of 2 mm. |
| 4. | 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. |
| 5. | Add 100 µl conjugate (diluted CONJ) into each well. |
| 6. | Cover the strips and incubate for 1 hour at room temperature (15–30 °C) on a horizontal shaker at 550 rpm with an orbit of 2 mm. |
| 7. | 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. |
| 8. | Add 100 µl substrate (SUB) into each well. |
| 9. | Incubate for 10–20 minutes* at room temperature (15–30 °C) in the dark . |
| 10. | Add 100 µl stop solution (STOP) and mix well. |
| 11. | 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.

8. RESULTS

The analysis of the results is done using the cut-off control. Samples with a higher optical density (OD) as the OD of the cut-off control are positive. Samples with an OD lower than the OD of the cut-off control are negative.

Cut-off = 10 AU/ml = OD of cut-off control

For the calculation of the sample concentrations, linear regression using a linear ordinate and abscissa is recommended.

The plausibility of the pairs of values should be examined before the automatic evaluation of the results. If this option is not available with the used program, a control of the paired values should be done manually.

Sample calculation for a positive sample

| | |
|---------------------------------------|---|
| average OD of patient's sample | 0.735 |
| average OD of cut-off control | 0.065 = 10 AU/ml |
| Concentration of the patient's sample | $\frac{0.735 \times 10 \text{ AU/ml}}{0.065} = 113 \text{ AU/ml}$ |

9. LIMITATIONS

The lower limit of the measurement range is the LoB.

Samples with concentrations lower than the measurement range cannot be clearly quantified.

10. QUALITY CONTROL

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

Provided 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.

Reference range

We recommend each laboratory to establish its own reference range.

11. PERFORMANCE CHARACTERISTICS

Precision and reproducibility

Intra-Assay (n = 20)

| Sample | Golimumab [AU/ml] | CV [%] |
|--------|-------------------|--------|
| 1 | 80.5 | 2.5 |
| 2 | 40.5 | 3.5 |
| 3 | 20.6 | 6.1 |

Inter-Assay (n = 10)

| Sample | Golimumab [AU/ml] | CV [%] |
|--------|-------------------|--------|
| 1 | 87.1 | 8 |
| 2 | 45.2 | 7 |
| 3 | 24.1 | 8 |
| 4 | 12.6 | 7 |

Analytical Sensitivity

Limit of blank, LoB 2.56 AU/ml

Limit of detection, LoD 10 AU/ml

The evaluation was performed according to the CLSI guideline EP-17-A2. The specified accuracy goal for the LoQ was 20% CV.

12. PRECAUTIONS

- 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 and Proclin are toxic. Substrates for the enzymatic colour reactions are toxic and carcinogenic. Avoid contact with skin or mucous membranes.
- 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 out immediately with copious quantities of water. Do not breath vapour and avoid inhalation.

13. TECHNICAL HINTS

- Do not interchange different lot numbers of any kit component within the same assay. Furthermore we recommend not to assemble wells of different microtiter plates for analysis, even if they are of the same batch as wells from already opened microtiter plates are exposed to different conditions as sealed ones.
- 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.

14. GENERAL NOTES ON THE TEST AND TEST PROCEDURE

- This assay was produced and distributed according to the IVD guidelines of 98/79/EC.
- Quality control guidelines should be followed.
- *IDKmonitor®* is a trademark of Immundiagnostik AG.
- 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. Immundiagnostik AG can therefore not be held responsible for any damage resulting from wrong use.
- Warranty claims and complaints in respect of deficiencies must be logged within 14 days after receipt of the product. The product should be send to Immundiagnostik AG along with a written complaint.

15. REFERENCES

1. Ordás, Ingrid, Diane R Mould, Brian G Feagan, and William J Sandborn. 2012. "Anti-TNF Monoclonal Antibodies in Inflammatory Bowel Disease: Pharmacokinetics-Based Dosing Paradigms." *Clinical Pharmacology and Therapeutics* **91** (4). Nature Publishing Group: 635–46. doi:10.1038/cpt.2011.328.
2. Xu, Zhenhua, Thuy Vu, Howard Lee, Chuanpu Hu, Jie Ling, Hong Yan, Daniel Baker, et al. 2009. "Population Pharmacokinetics of Golimumab, an Anti-Tumor Necrosis Factor-Alpha Human Monoclonal Antibody, in Patients with Psoriatic Arthritis." *Journal of Clinical Pharmacology* **49** (9): 1056–70. doi:10.1177/0091270009339192.
3. Vincent, Fabien B, Eric F Morand, Kim Murphy, Fabienne Mackay, Xavier Mariette, and Christian Marcelli. 2013. "Antidrug Antibodies (ADAb) to Tumour Necrosis Factor (TNF)-Specific Neutralising Agents in Chronic Inflammatory Diseases: A Real Issue, a Clinical Perspective." *Annals of the Rheumatic Diseases* **72** (2): 165–78. doi:10.1136/annrheumdis-2012-202545.

Used symbols:



Temperature limitation



Catalogue Number



In Vitro Diagnostic Medical Device



To be used with



Manufacturer



Contains sufficient for <n> tests



Lot number



Use by



Attention



Consult instructions for use



Immundiagnostik AG

Stubenwald-Allee 8a
D-64625 Bensheim

Tel.: +49(0)6251/701900
Fax: +49(0)6251/849430

info@immundiagnostik.com
www.immundiagnostik.com