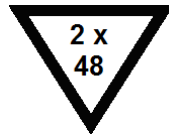


LISA TRACKER


Duo Infliximab

REF LTI 005

Français


42 déterminations

DEFINITION

Le coffret **LISA-TRACKER Duo Infliximab** () permet le dosage par méthode ELISA de l'Infliximab (anti-TNF α) ainsi que des anticorps anti-Infliximab, dans le sérum. Ces tests sont quantitatifs et peuvent s'effectuer de manière individuelle ou de manière simultanée grâce à un protocole de dosage uniformisé.

VALEUR DIAGNOSTIQUE

Les anti-TNF α sont des agents thérapeutiques largement utilisés pour traiter des patients atteints par diverses maladies inflammatoires. L'Infliximab est l'un des anti-TNF α préconisé pour le traitement de la polyarthrite rhumatoïde, la maladie de Crohn, la spondylarthrite ankylosante, etc. C'est un anticorps monoclonal chimérique capable de se fixer au TNF α . Il permet ainsi de bloquer l'action du TNF α responsable de l'état inflammatoire. Cependant, au cours du traitement, certains patients peuvent développer des anticorps dirigés contre l'Infliximab. Il en résulte une diminution du taux plasmatique de l'anti-TNF α ainsi qu'une réapparition ou une augmentation des symptômes de la maladie.

Le coffret **LISA-TRACKER Duo Infliximab** () permet le dosage de 2 paramètres : Infliximab et anticorps anti-Infliximab. Ce coffret permet aux praticiens de suivre au cours du temps l'évolution du taux plasmatique de ces 2 paramètres chez un patient.

ECHANTILLONS

- Les dosages peuvent être effectués sur plasma ou sérum.
- Eviter d'utiliser des sérums lipémiques, ainsi que des prélèvements congelés et décongelés plus de 1 fois.
- Afin de limiter toutes fixations non spécifiques, il est conseillé de centrifuger et de filtrer les échantillons congelés depuis plus de 6 mois et troubles.

PRINCIPE DES TESTS

A) Dosage de l'Infliximab

L'antigène TNF α humain est adsorbé sur un support solide constitué de 6 barrettes de 8 micropuits (microplaque).

- Dans un premier temps, l'échantillon dilué est distribué dans un puits de la microplaque. S'il contient de l'Infliximab, celui-ci va se fixer au TNF α adsorbé. Après incubation, un premier lavage permet d'éliminer les éléments non-fixés.

- On ajoute ensuite un anticorps anti-IgG humaines biotinylé. Après incubation, un deuxième lavage permet d'éliminer l'excès d'anticorps.

- Ensuite, la streptavidine conjuguée à la peroxydase de Raifort est ajoutée. Elle se fixe au complexe « TNF α / Infliximab / anti-IgGh biotinylé » précédemment formé. Après incubation, un troisième lavage permet d'éliminer l'excès de conjugué.

- L'étape de chromogénèse est réalisée en déposant le substrat de l'enzyme: TMB (3,3',5,5' tétraméthylbenzidine). Au cours de celle-ci, se développe une coloration proportionnelle à la quantité d'Infliximab présente dans l'échantillon.

- L'addition de H₂SO₄ (0.25 M) permet de bloquer la réaction enzymatique.

- La lecture des densités optiques à 450 nm sur un spectrophotomètre constitue la dernière étape de réalisation du test.

- Une gamme étalon permet de définir la quantité d'Infliximab (μ g/ml) présente dans l'échantillon.

B) Dosage des anticorps anti-Infliximab

L'Infliximab est adsorbé sur un support solide constitué de 6 barrettes de 8 micropuits (microplaque).

- Dans un premier temps, l'échantillon dilué est distribué dans un puits de la microplaque. S'il contient des anticorps anti-Infliximab, ceux-ci vont se fixer à l'Infliximab adsorbé. Après incubation, un premier lavage permet d'éliminer les éléments non-fixés.

- On ajoute ensuite de l'Infliximab biotinylé. Après incubation, un deuxième lavage permet d'éliminer l'excès d'anticorps.

- Ensuite, la streptavidine conjuguée à la peroxydase de Raifort est ajoutée. Elle se fixe au complexe « Infliximab adsorbé / anticorps anti-Infliximab / Infliximab biotinylé » précédemment formé. Après incubation, un troisième lavage permet d'éliminer l'excès de conjugué.

- L'étape de chromogénèse est réalisée en déposant le substrat de l'enzyme : TMB (3,3',5,5' tétraméthylbenzidine). Au cours de celle-ci, se développe une coloration proportionnelle à la quantité d'anticorps anti-Infliximab présente dans l'échantillon.

- L'addition de H₂SO₄ (0.25 M) permet de bloquer la réaction enzymatique.

- La lecture des densités optiques à 450 nm sur un spectrophotomètre constitue la dernière étape de réalisation du test.

- Une gamme étalon permet de définir la quantité d'anticorps anti-Infliximab (ng/ml) présente dans l'échantillon.

COMPOSITION DU COFFRET

Le coffret est composé de 3 familles de réactifs :

Couleur	Réactifs « dosage Infliximab »	Réactifs « dosage anticorps anti-Infliximab »	Réactifs « communs »
bouchons des flacons de réactifs	Bleu	Jaune	Vert, Blanc, Noir ou Violet
micropuits	Bleu	Jaune	-

A) Réactifs spécifiques au dosage de l'Infliximab

Une microplaque de 6 barrettes bleues amovibles, sensibilisée par du TNF α humain. MP	6 barrettes
Cinq flacons « Etalon - Infliximab », ($\mu\text{g/ml}$). <u>Prêts à l'emploi.</u> <u>Ils peuvent être utilisés plusieurs fois.</u> La quantité d'Infliximab est indiquée sur le flacon. Bouchons bleus. INF CAL n	5 x 1,5ml
Flacon « contrôle positif - Infliximab », ($\mu\text{g/ml}$). <u>A diluer.</u> <u>Il peut être utilisé plusieurs fois.</u> Les valeurs attendues ($\mu\text{g/ml}$) sont indiquées sur le flacon. Bouchon bleu. INF CONTROL +	1 x 250 μl
Flacon d'anticorps biotinylé. <u>Prêt à l'emploi.</u> Bouchon bleu. INF Ab BIOT	1 x 7,5ml

B) Réactifs spécifiques au dosage des anticorps anti-Infliximab

Une microplaque de 6 barrettes jaunes amovibles, sensibilisée par de l'Infliximab. MP	6 barrettes
Cinq flacons « Etalon - anti-Infliximab », (ng/ml). <u>Prêts à l'emploi.</u> <u>Ils peuvent être utilisés plusieurs fois.</u> La quantité en anticorps anti-Infliximab est indiquée sur le flacon. Bouchons jaunes. A-INF CAL n	5 x 1,5ml
Flacon « contrôle positif – anti-Infliximab », (ng/ml). <u>A diluer.</u> <u>Il peut être utilisé plusieurs fois.</u> Les valeurs attendues (ng/ml) sont indiquées sur le flacon. Bouchon jaune. A-INF CONTROL +	1 x 1ml
Flacon d'anticorps biotinylé <u>Prêt à l'emploi.</u> Bouchon jaune. A-INF Ab BIOT	1 x 7,5ml

C) Réactifs communs

Flacon de streptavidine conjuguée à la peroxydase. <u>Prêt à l'emploi.</u> CONJ HRP Bouchon vert.	1 x 12ml
Flacon de Tampon Phosphate-Tween pH 7,2 (concentré 10x) - <u>A reconstituer en eau distillée.</u> Bouchon blanc. BUF WASH 10x	1 x 100ml
Flacon de Substrat (TMB). <u>Prêt à l'emploi.</u> SUBS TMB Bouchon noir.	1 x 12ml
Flacon de solution d'arrêt H $_2$ SO $_4$ (0.25 M). <u>Prêt à l'emploi.</u> SOLN STOP Bouchon violet.	1 x 15ml

MATERIEL NECESSAIRE NON FOURNI

- Eau distillée
- Pipettes de précision
- Lecteur muni d'un filtre 450 nm
- Peigne de lavage 8 canaux.

STABILITE ET CONDITIONS DE CONSERVATION

- Tous les réactifs et les barrettes de puits sensibilisés doivent être conservés entre +2°C et +8°C dans leur conditionnement d'origine.
- Ne pas utiliser un coffret dont les dates de péremption sont dépassées.
- Après la première ouverture, conserver les barrettes non utilisées à l'intérieur de la pochette plastique en présence du sachet déshydratant et les remettre immédiatement entre +2°C et +8°C.

PREPARATION DES REACTIFS

A l'exception du TDL, qui peut être préparé à l'avance, les réactifs doivent être préparés de manière extemporanée.

1. Tampon de dilution et de lavage (TDL)

- Diluer le Tampon Phosphate-Tween concentré au 1/10 en eau distillée. **BUF WASH 10x**

- Durée de conservation : 3 mois entre +2°C et +8°C (ne plus utiliser si des signes de contaminations ou de modifications apparaissent)

Remarque : en présence de cristaux dans la solution concentrée, placer le flacon 15 min. à +37°C avant utilisation.

2. Préparation des échantillons et des contrôles positifs

a) Echantillons

- **Dosage de l'Infliximab** : les diluer au 1/201 en tampon TDL (exemple : 5 μl + 1ml de TDL). Agiter vigoureusement au vortex.
- **Dosage des anticorps anti-Infliximab** : les diluer au 1/2 en tampon TDL (exemple : 130 μl + 130 μl de TDL). Agiter vigoureusement au vortex.

b) Contrôles positifs

- **Dosage de l'Infliximab** : le diluer au 1/201 en tampon TDL (exemple : 5 μl + 1ml de TDL). Agiter vigoureusement au vortex.

- **Dosage des anticorps anti-Infliximab** : le diluer au 1/2 en tampon TDL (exemple : 130µl + 130µl de TDL). Agiter vigoureusement au vortex.

3. Utilisation des anticorps biotinylés - prêts à l'emploi

- Estimer le volume nécessaire à la manipulation et les transférer dans un tube à partir duquel se fera le dépôt.

4. Utilisation du conjugué (streptavidine-HRP) - prêt à l'emploi

- Estimer le volume nécessaire à la manipulation et le transférer dans un tube à partir duquel se fera le dépôt.

5. Utilisation du substrat - prêt à l'emploi

- Estimer le volume nécessaire à la manipulation et le transférer dans un tube opaque à partir duquel se fera le dépôt.

PRECAUTIONS D'EMPLOI

- Retirer tous les réactifs hors de leur logement de conditionnement et les ramener impérativement à température ambiante (+18°C / +25°C) au minimum une demi-heure avant de commencer le dosage.

- La température des réactifs peut influencer le résultat final.
- S'assurer que les plaques soient bien égouttées après chaque lavage.
- Ne pas utiliser les réactifs si des signes de contaminations ou de modifications apparaissent.

Les étalons et les contrôles sont d'origine humaine. Pour chacun, les recherches d'anticorps anti-HIV 1 et 2, anti-HCV et d'antigènes de l'hépatite B se sont révélées négatives. S'agissant de produits potentiellement infectieux, il est toutefois nécessaire de les manipuler avec les précautions d'usage.

- Les réactifs en solution (excepté la solution d'arrêt) contiennent comme agent de conservation, de l'azide de sodium à une concentration <0.1% (w/v) ou du ProClin® 300 à 0.02% (w/v). Ne pas avaler et éviter tout contact avec la peau et les muqueuses. L'azide de sodium peut former des mélanges explosifs lors de son élimination dans les canalisations de cuivre ou de plomb. Rincer abondamment lors de telles éliminations.

- Le coffret **LISA-TRACKER Duo Infliximab** (Theradiag) a été élaboré dans le respect des directives européennes 67/548/CEE et 1999/45/CE en ce qui concerne la classification, l'emballage et l'étiquetage des préparations dangereuses.

- **LISA-TRACKER Duo Infliximab** (Theradiag) a été optimisé pour les conditions opératoires précisées dans cette notice. Le non-respect des dilutions, de la préparation des réactifs, du protocole ou la substitution d'un réactif par un autre produit peuvent affecter les performances finales du test.

MODE OPERATOIRE

1. Préparation du test

Utiliser la feuille de travail contenue dans le coffret pour noter la localisation des échantillons.

Pour chaque essai, et pour chaque spécificité de dosage, prévoir :

- 5 puits « étalon » (gamme de calibration)
- 1 puits « contrôle positif »
- 1 puits par échantillon

Dans le cas d'un dosage « simultané » placer les barrettes correspondantes à chaque spécificité sur un support de plaque.

Remarque :

Dans le cadre de l'utilisation d'un automate de dilution/répartition, placer les barrettes dans l'ordre suivant : dosage de l'Infliximab puis dosage des anti-Infliximab.

2. Incubation des étalons, des contrôles positifs et des échantillons

Déposer 100µl par puits pour chaque étalon.

Déposer 100µl par puits de chaque contrôle dilué.

Déposer 100µl d'échantillons dilués dans les puits correspondant aux spécificités recherchées.

Laisser incuber 60 minutes à température ambiante.

Vider les puits par retournement de la plaque.

Procéder à une série de 3 lavages en tampon de dilution et de lavage (TDL) (300µl/puits).

Éliminer le liquide résiduel en tamponnant la plaque sur un papier absorbant.

3. Incubation de l'anticorps biotinylé

Déposer 100µl d'anticorps biotinylé spécifique, prêt à l'emploi, dans tous les puits respectifs.

Incuber 60 minutes à température ambiante.

Vider les puits par retournement de la plaque.

Procéder à une série de 3 lavages en tampon de dilution et de lavage (TDL) (300µl/puits).

Éliminer le liquide résiduel en tamponnant la plaque sur un papier absorbant.

4. Incubation du Conjugué

Déposer 100µl de conjugué prêt à l'emploi dans tous les puits.

Incuber 30 minutes à température ambiante.

Vider les puits par retournement de la plaque.

Procéder à une série de 3 lavages en tampon de dilution et de lavage (TDL) (300µl/puits).

Éliminer le liquide résiduel en tamponnant la plaque sur un papier absorbant.

5. Incubation du Substrat

Déposer 100µl de substrat dans tous les puits.

Incuber 15 minutes à température ambiante et à l'abri de la lumière.

6. Arrêt de la réaction

Ajouter 100µl de H₂SO₄ (0.25 M) dans tous les puits.

7. Lecture

Lire la densité optique de chaque puits avec un lecteur de microplaques muni d'un filtre 450nm au cours des 30 minutes suivant l'arrêt de la réaction.

RESULTATS ET INTERPRETATION

A) Dosage de l'Infliximab

- La densité optique (DO) de l'étalon 1 doit être au moins égale à 0.8.
- La valeur (µg/ml) du contrôle positif doit être comprise dans la fourchette d'acceptation inscrite sur le flacon.
- Tracer une *courbe d'étalonnage de type polynomial de degré 4 ou de type 4PL*, en portant en abscisse (axe des

X) la quantité d'Infliximab ($\mu\text{g/ml}$) de chaque étalon et, en ordonnée (axe des Y), la DO correspondante.

- La quantité d'Infliximab de l'échantillon dosée peut être lue directement sur la courbe.
- Tout échantillon possédant une DO supérieure à celle de l'étalon 1 est considéré « hors-gamme ». Il peut être redilué afin d'estimer précisément la quantité d'Infliximab. Dans ce cas, il faut tenir compte du facteur de dilution.

B) Dosage des anticorps anti-Infliximab

- La densité optique (DO) de l'étalon 1 doit être au moins égale à 0.8.
- La valeur (ng/ml) du contrôle positif doit être comprise dans la fourchette d'acceptation inscrite sur le flacon.
- Tracer la courbe d'étalonnage (polynomiale) en portant en abscisse (axe des X) la quantité d'anticorps anti-Infliximab (ng/ml) de chaque étalon et, en ordonnée (axe des Y), la DO correspondante.
- La quantité d'anticorps anti-Infliximab de l'échantillon dosée peut être lue directement sur la courbe.
- Tout échantillon possédant une DO supérieure à celle de l'étalon 1 est considéré « hors-gamme ». Il peut être redilué afin d'estimer précisément la quantité d'anticorps anti-Infliximab. Dans ce cas, il faut tenir compte du facteur de dilution.

CARACTERISTIQUES ET PERFORMANCES DES DOSAGES

Limite de détection

Estimée à partir d'une population « individus sains » :

- 146 échantillons pour l'anti-Infliximab
- 140 échantillons pour l'Infliximab

Limite de détection Infliximab Calculé avec la gamme étalon de 0-16 $\mu\text{g/ml}$	Limite de détection Anti-Infliximab
0,3 $\mu\text{g/ml}$	10 ng/ml
Au 95 ^{ème} percentile	Au 95 ^{ème} percentile

Plage de mesure

Infliximab Calculé avec la gamme étalon de 0-16 $\mu\text{g/ml}$	Anti-Infliximab
0,3 $\mu\text{g/ml}$ - 16 $\mu\text{g/ml}$	10 ng/ml - 200 ng/ml

Etude des substances interférentes

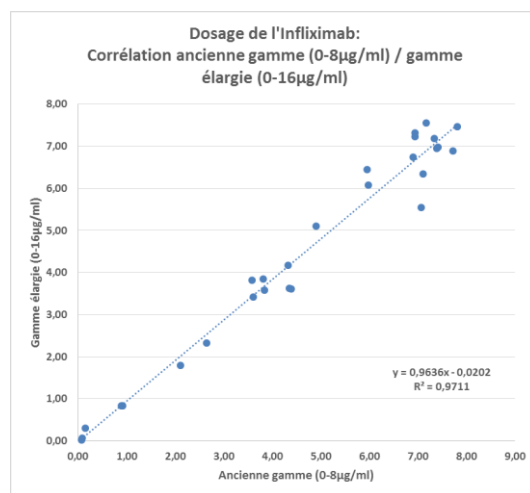
LISA-TRACKER Duo Infliximab (Theradiag) a été évalué sur une population de sérums contenant des substances potentiellement interférentes (cryoglobulines, facteurs rhumatoïdes, anticorps hétérophiles, taux élevés de triglycérides, de bilirubine, d'IgG et/ou d'IgM, de protéine C1q) et sur une population de sérums de patients présentant des maladies autoimmunes. Aucune interférence n'a été détectée.

Précision

Paramètres	Intra-essai *4 tests dans le même essai **30 tests dans le même essai		Inter-essais *4 tests dans 4 essais différents **2 tests dans 6 essais différents	
	Valeur moyenne	CV (%)	Valeur moyenne	CV (%)
Infliximab ($\mu\text{g/ml}$)** calculé avec la gamme étalon de 0-16 $\mu\text{g/ml}$	0.69	4.9	2.97	10.0
	4.97	6.4	5.73	10.6
	11.35	8.8	14.06	5.5
Anti- Infliximab (ng/ml)*	42	3.2	40	6.5
	67	1.8	67	8.6
	158	7.6	165	8.0

Corrélation :

Les performances du dosage de l'Infliximab – Gamme de mesure élargie (0 à 16 $\mu\text{g/ml}$) - ont été comparées à celles obtenues avec l'ancienne gamme de mesure (0-à 8 $\mu\text{g/ml}$). L'analyse de la courbe de régression linéaire montre que les résultats obtenus avec les deux gammes, sont équivalents.



LIMITES

Le dosage de l'Infliximab montre une réaction croisée vis-à-vis des sérums de patients traités par tout anti-TNF comportant un fragment Fc. (Adalimumab, Etanercept, Golimumab,...).

CONTROLE DE QUALITE

Il est conseillé d'utiliser des contrôles de qualité interne ou externe pour les différentes spécificités. Les contrôles IMMUNO-TROL Infliximab ou anti-Infliximab (Theradiag), réf: LTI 002-PC ou LTI 003-PC, renferment de l'Infliximab ou des anticorps dirigés contre l'Infliximab. Ils sont à tester de façon identique à celle des échantillons.

BIBLIOGRAPHIE

Ainsworth MA et al. Tumor necrosis factor-alpha binding capacity and anti-infliximab antibodies measured by fluidphase radioimmunoassays as predictors of clinical efficacy of infliximab in Crohn's disease. Am J Gastroenterol. 2008 Apr;103(4):944-8.

Afif W et al. Clinical Utility of Measuring Infliximab and Human Anti-Chimeric Antibody Concentrations in Patients With Inflammatory Bowel Disease. Am J Gastroenterol 2010; 105:1133-1139.

Arends S et al. The formation of autoantibodies and antibodies to TNF- α blocking agents in relation to clinical response in patients with ankylosing spondylitis. Clin Exp Rheumatol. 2010 Sep-Oct;28(5):661-8.

- Baert F et al.** Influence of Immunogenicity on the Long-Term Efficacy of Infliximab in Crohn's Disease. *N Engl J Med* 2003;348:601-8.
- Bartelds GM et al.** Development of antidrug antibodies against adalimumab and association with disease activity and treatment failure during long-term follow-up. *JAMA*. 2011 Apr 13;305(14):1460-8.
- Bendtsen K.** Is There a Need for Immunopharmacologic Guidance of Anti-Tumor Necrosis Factor Therapies. *ARTHRITIS & RHEUMATISM* Vol. 63, No. 4, April 2011, pp 867–870.
- Candon S et al.** Clinical and biological consequences of immunization to infliximab in pediatric Crohn's disease. *Clin Immunol*. 2006 Jan;118(1):11-9.
- Choy et al.** Efficacy of a novel PEGylated humanized anti-TNF (CDP870) in patients with rheumatoid arthritis : a phase II double-blinded, randomized, dose escalating trial. *Rheumatology* 2002;41:1133-1137.
- Desroches M et al.** Treatment failure with antagonists of TNF- α : mechanisms and implications for the care of patients. *Eur. Cytokine Netw.*, Vol. 21 n $^{\circ}$ 4, December 2010, 226-31.
- DeVries et al.** Inefficacy of infliximab in ankylosing spondylitis is correlated with antibody formation. *Ann Rheum Dis*. 2007 Jan;66(1):133-4.
- Edrees et al.** Anti-tumor necrosis factor (TNF) therapy in rheumatoid arthritis: correlation of TNF-alpha serumlevel with clinical response and benefit from changing dose or frequency of infliximab infusions. *Clin Exp Rheumatol*. 2005 Jul-Aug;23(4):469-74.
- Jaminitski et al.** The presence or absence of antibodies to infliximab or adalimumab determines the outcome of switching to etanercept. *Rheum Dis*. 2011 Feb;70(2):284-8.
- Koren et al.** Recommendation on risk-based strategies for detection and characterization of antibodies against biotechnology products. *Journal of Immunological Methods*, 333 (2008) 1-9.
- Korswagen LA et al.** Venous and Arterial Thromboembolic Events in Adalimumab-Treated Patients With Anti-adalimumab Antibodies. *ARTHRITIS & RHEUMATISM* Vol. 63, No. 4, April 2011, pp 877–883.
- Krzysiek R et al.** Circulating Concentration of Infliximab and Response to Treatment in Ankylosing Spondylitis: Results From a Randomized Control Study. *Arthritis & Rheumatism (Arthritis Care & Research)* Vol. 61, No. 5, May 15, 2009, pp 569–57.
- Marotte et al.** Circulating tumour necrosis factor-alpha bioactivity in rheumatoid arthritis patients treated with infliximab: link to clinical response. *Arthritis Res Ther*. 2005;7(1):R149-55.
- Mire-Sluis et al.** Recommendation for the design and optimization of immunoassays used in the detection of host antibodies against biotechnology products. *Journal of Immunological Methods*, 289 (2004) 1-16.
- Radstake TRDJ et al.** Formation of antibodies against infliximab and adalimumab strongly correlates with functional drug levels and clinical responses in rheumatoid arthritis. *Ann Rheum Dis* 2009;68:1739–1745.
- Ram Raj Singh, et al.** TNF α blockade in human diseases : mechanisms and future. *Clin.Immunol.*, 2008 February ; 126(2):121-136.
- Seow CH et al.** Trough serum infliximab: a predictive factor of clinical outcome for infliximab treatment in acute ulcerative colitis. *Gut*. 2010 Jan;59(1):49-54.
- Sparado A et al.** Switching from infliximab or etanercept to adalimumab in resistant or intolerant patients with spondyloarthritis: a 4-year study. *Rheumatology (Oxford)*. 2010 Jun;49(6):1107-11.
- Steenholdt C, et al.** Cut-off levels and diagnostic accuracy of infliximab trough levels and anti-infliximab antibodies in Crohn's disease. *Scandinavian Journal of Gastroenterology*, March 2011, Vol. 46, N $^{\circ}$ 3, Pages 310-318.
- Takeuchi et al.** Baseline tumour necrosis factor alpha levels predict the necessity for dose escalation of infliximab therapy in patients with rheumatoid arthritis. *Ann Rheum Dis*. 2011 Jul;70(7):1208-15.
- Ternant D et al.** An enzyme-linked immunosorbent assay for therapeutic drug monitoring of Infliximab. *Ther Drug Monit.*, 2006 April ; 28(2):169-174.
- Van den Bemt BJF et al.** Anti-infliximab antibodies are already detectable in most patients with rheumatoid arthritis halfway through an infusion cycle: an open-label pharmacokinetic cohort study. *BMC Musculoskeletal Disorders* 2011.
- Vetterlein et al.** No antibodies to PEG detected in patients treated with certolizumab pegol. *Ann Rheum Dis* 2008;67(Suppl II):236.
- Wolbink GJ et al.** Development of Anti-infliximab Antibodies and Relationship to Clinical Response in Patients With Rheumatoid Arthritis. *ARTHRITIS & RHEUMATISM* Vol. 54, No. 3, March 2006, pp711–715.

A) Dilution des échantillons :

Dosage de l'Infliximab	Dosage des anticorps anti-Infliximab
au 1/201	au 1/2

B) Dilution des contrôles positifs :

Dosage de l'Infliximab	Dosage des anticorps anti-Infliximab
au 1/201	au 1/2

C) Mode opératoire :

Réactifs	Mode opératoire
Etalons	100µl / puits
Contrôles positifs dilués	
Echantillons dilués	
Incubation	1 h à température ambiante
Lavage*	Laver 3 fois en tampon de dilution/lavage (TDL) : 3 x 300µl / puits
Anticorps secondaires biotinylés	100µl / puits (réactifs spécifiques)
Incubation	1 h à température ambiante
Lavage*	Laver 3 fois en tampon de dilution/lavage (TDL) : 3 x 300µl / puits
Streptavidine-HRP	100µl / puits
Incubation	30 minutes à température ambiante
Lavage*	Laver 3 fois en tampon de dilution/lavage (TDL) : 3 x 300µl / puits
Substrat (TMB)	100µl / puits
Incubation	15 minutes à température ambiante et à l'abri de la lumière
Solution « stop »	100µl / puits

* Eliminer le liquide résiduel en tamponnant la plaque sur un papier absorbant.

D) Exemples de configuration de dosage :

a) 42 sérums à doser en Infliximab et anti-Infliximab

	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
A	Etalon 5	Sérum3	Sérum11	Sérum19	Sérum 27	Sérum 35	Etalon 5	Sérum3	Sérum11	Sérum19	Sérum 27	Sérum 35
B	Etalon 4	Sérum4	Sérum12	Sérum20	Sérum 28	Sérum 36	Etalon 4	Sérum4	Sérum12	Sérum20	Sérum 28	Sérum 36
C	Etalon 3	Sérum5	Sérum13	Sérum21	Sérum 29	Sérum 37	Etalon 3	Sérum5	Sérum13	Sérum21	Sérum 29	Sérum 37
D	Etalon 2	Sérum6	Sérum14	Sérum22	Sérum 30	Sérum 38	Etalon 2	Sérum6	Sérum14	Sérum22	Sérum 30	Sérum 38
E	Etalon 1	Sérum7	Sérum15	Sérum23	Sérum 31	Sérum 39	Etalon 1	Sérum7	Sérum15	Sérum23	Sérum 31	Sérum 39
F	C+	Sérum8	Sérum16	Sérum24	Sérum 32	Sérum 40	C+	Sérum8	Sérum16	Sérum24	Sérum 32	Sérum 40
G	Sérum1	Sérum9	Sérum17	Sérum25	Sérum 33	Sérum 41	Sérum1	Sérum9	Sérum17	Sérum25	Sérum 33	Sérum 41
H	Sérum2	Sérum10	Sérum18	Sérum26	Sérum 34	Sérum 42	Sérum2	Sérum10	Sérum18	Sérum26	Sérum 34	Sérum 42

Dosage
Infliximab

Dosage anti-
Infliximab

b) 2 sérums à doser en Infliximab et anti-Infliximab

	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
A	Etalon 5	Etalon 5										
B	Etalon 4	Etalon 4										
C	Etalon 3	Etalon 3										
D	Etalon 2	Etalon 2										
E	Etalon 1	Etalon 1										
F	C+	C+										
G	Sérum1	Sérum1										
H	Sérum2	Sérum2										

Dosage Infliximab	Dosage anti- Infliximab
----------------------	----------------------------

c) 26 sérums à doser en anti-Infliximab

	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
A	Etalon 5	Sérum3	Sérum11	Sérum19								
B	Etalon 4	Sérum4	Sérum12	Sérum20								
C	Etalon 3	Sérum5	Sérum13	Sérum21								
D	Etalon 2	Sérum6	Sérum14	Sérum22								
E	Etalon 1	Sérum7	Sérum15	Sérum23								
F	C+	Sérum8	Sérum16	Sérum24								
G	Sérum1	Sérum9	Sérum17	Sérum25								
H	Sérum2	Sérum10	Sérum18	Sérum26								

Dosage anti- Infliximab

INDEX DES SYMBOLES



Déclaration de conformité CE



Nombre de tests



Test ELISA



Consulter les instructions d'utilisation



Référence produit



Limites de température



Numéro de Lot



Risque biologique



Date d'expiration



Contient de l'azide de sodium



Dispositif de Diagnostic *In Vitro*



A reconstituer



Fabricant

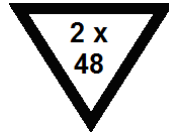


14 rue Ambroise Croizat
CS 90136 CROISSY BEAUBOURG
77435 MARNE LA VALLEE CX2
France

Tél : 01 64 62 10 12
Fax : 01 64 62 09 66

E-mail : support@theradiag.com
Internet : www.theradiag.com

LISA TRACKER Duo Infiximab

REF LTI 005

English

DEFINITION

LISA-TRACKER Duo Infiximab (Theradiag) is an enzyme linked immunoassay (ELISA) for the quantitative determination of Infiximab (anti-TNF α) and anti-Infiximab antibodies in human serum samples. These tests can be separately or simultaneously done by following the standardized assay protocols.

DIAGNOSTIC VALUE

Anti-TNF α are therapeutic agents widely used to treat patients with various inflammatory diseases. Infiximab is one of the anti-TNF α recommended for the treatment of the rheumatoid arthritis, Crohn's disease, ankylosing spondylitis, etc. This chimeric monoclonal antibody is able to bind TNF α . It blocks the action of TNF α responsible for the inflammatory state. However, during the treatment, some patients can develop antibodies against Infiximab. Consequently, the plasmatic level of anti-TNF α decreases and simultaneous the disease symptoms reappear or increase.

LISA-TRACKER Duo Infiximab (Theradiag) allows the detection of 2 parameters: Infiximab and anti-Infiximab antibodies. This kit allows the physician to monitor the level of these 2 parameters in patient sera.

SAMPLES COLLECTION AND HANDLING

- The test should be performed on serum or on plasma.
- Lipemic sera should be avoided, as well as samples which have been frozen and defrosted more than once.
- To avoid any non-specific binding, samples which have been frozen for more than 6 months or which are cloudy, should be centrifuged and filtered.

ASSAY PRINCIPLE

A. Dosage of Infiximab

The TNF α is coated onto a polystyrene microtiter plate (6 strips of 8 wells).

- First, the diluted sample is added to the TNF α coated well, which allows to bind. After incubation, unbound proteins are removed by washing.
- Anti-human IgG biotinylated antibodies is added. After incubation, unbound antibodies are removed by washing.
- Then horseradish peroxidase labelled streptavidin is added. The streptavidin binds to the complex formed with biotinylated anti-IgG antibodies. After incubation, the wells are washed again to eliminate any excess of conjugate.

42 determinations

- The bound enzyme is revealed by addition of substrate TMB (3,3',5,5' tetramethylbenzidin). The colour intensity is proportional to the amount of Infiximab.
- Adding H₂SO₄ (0.25M) allows to stop the enzymatic reaction.
- After stopping the reaction by H₂SO₄ (0.25M), the optical density is read by a spectrophotometer at 450nm.

A range of calibration allows to define the quantity of Infiximab of each patient samples expressed in $\mu\text{g/mL}$.

B. Dosage of anti-Infiximab

The Infiximab is coated onto a polystyrene microtiter plate (6 strips of 8 wells).

- First, the diluted sample is added to the antibody coated well, which allows to bind. After incubation, unbound proteins are removed by washing.
- Biotinylated infiximab is added. After incubation, unbound antibodies are removed by washing
- Then horseradish peroxidase labelled streptavidin is added. The streptavidin binds to the complex formed with biotinylated Infiximab. After incubation, the wells are washed again to eliminate any excess of conjugate.
- The bound enzyme is revealed by addition of substrate TMB (3,3',5,5' tetramethylbenzidin). The colour intensity is proportional to the amount of anti-Infiximab antibodies.
- Adding H₂SO₄ (0.25M) allows to stop the enzymatic reaction.
- After stopping the reaction by H₂SO₄ (0.25M), the optical density is read by a spectrophotometer at 450nm.

A range of calibration allows to define the quantity of anti-Infiximab antibodies of each patient samples expressed in ng/mL .

REAGENTS

3 reagent families :

Color	Infiximab reagents	anti-Infiximab antibodies reagents	Common reagents
cap of vials	Blue	Yellow	Green, White, Black or Purple
microwells	Blue	Yellow	-

A) Specific reagents for the Infliximab determination

Strips of individual breakaway blue wells coated with human TNF α . MP	6 strips
5 vials of « Infliximab » Standards, ($\mu\text{g/mL}$). <u>Ready to use.</u> <u>The vials can be reused several times.</u> The quantity of Infliximab is indicated on the vial label. Blue caps INF CAL n	5 x 1.5mL
«Positive control - Infliximab», ($\mu\text{g/mL}$). <u>To dilute.</u> <u>The vials can be reused several times.</u> The quantity of Infliximab is indicated on the vial label. Blue cap INF CONTROL +	1 x 250 μL
Biotinylated antibody vial. <u>Ready to use.</u> Blue cap INF Ab BIOT	1 x 7.5mL

B) Specific reagents for the anti-Infliximab antibodies determination

Strips of individual breakaway yellow wells coated with Infliximab. MP	6 strips
5 vials of « anti-Infliximab » Standards, (ng/mL). <u>Ready to use.</u> <u>The vials can be reused several times.</u> The quantity of anti-Infliximab is indicated on the vial label. Yellow caps A-INF CAL n	5 x 1.5mL
« Positive control – anti-infliximab», (ng/mL). <u>To dilute.</u> <u>The vial can be reused several times.</u> The quantity of anti-Infliximab is indicated on the vial label. Yellow cap A-INF CONTROL +	1 x 1mL
Biotinylated antibody vial. <u>Ready to use.</u> Yellow cap A-INF Ab BIOT	1 x 7.5mL

C) Common reagents

HRP labelled Streptavidin. <u>Ready to use.</u> Green cap CONJ HRP	1 x 12mL
Phosphate-Tween Buffer pH 7,2 (10x) – <u>To reconstitute with distilled water.</u> White cap BUF WASH 10x	1 x 100mL
Substrate (TMB). <u>Ready to use.</u> Black cap SUBS TMB	1 x 12mL
Stop solution - H ₂ SO ₄ (0.25 M). <u>Ready to use.</u> Purple cap SOLN STOP	1 x 15mL

MATERIAL REQUIRED BUT NOT PROVIDED

- distilled water
- precision pipettes
- microplate spectrophotometer with 450 nm filter
- 8 channel pipettes

STABILITY AND STORAGE

- Store reagents and micro-wells at +2°C/+8°C in their own package.
- Do not use kits beyond the expiration date.
- Store unused strips into their plastic bag with the desiccant.
- Store all components immediately after use again at +2°C/+8°C.

SETUP

Except the TDL, which can be prepared in advance, all reagents must be prepared extemporaneously.

1. Dilution and Wash buffer (TDL)

- Dilute concentrated Phosphate-Tween Buffer 1/10 in distilled water.

BUF **WASH** **10x**

- Shelf life : 3 months at +2°C/+8°C (avoid to use if signs of contamination or other visible changes occur).

NB. If there are crystals in the concentrated solution, warm the bottle up to +37°C for 15 minutes before use.

2. Preparation of samples and positive controls

a. Samples

- Infliximab determination

- Dilute to 1/201 in TDL

Ex : 5 μL sample + 1mL TDL

- Vortex vigorously.

- Anti-Infliximab determination

- Dilute to 1/2 in TDL

Ex : 130 μL sample + 130 μL TDL

- Vortex vigorously.

b. Positive controls

- Infliximab determination

- Dilute to 1/201 in TDL

Ex : 5 μL positive control + 1mL TDL

- Vortex vigorously.

- anti-Infliximab determination

- Dilute to 1/2 in TDL

Ex : 130 μL positive control + 130 μL TDL

- Vortex vigorously.

3. Use of ready-to-use biotinylated antibody.

- Estimate the amount required for handling and transfer to a tube.

4. Use of ready-to-use HRP Streptavidin conjugate.

- Estimate the amount required for handling and transfer to a tube.

5. Use of ready-to-use substrate.

- Estimate the amount required for handling and transfer to a dark tube.

PRECAUTIONS

Unpack all reagents in order to let them warm at room temperature (+18°C/+25°C) at least half an hour before starting the test.


⚠ The temperature of the reagents can impact the final result.


Check that all plates are well drained after each wash.

Avoid to use reagents if signs of contamination or other visible changes occur.

Human sources for the preparation of standards and controls have been tested and found negative for antibody to HIV 1 and 2, antibody to hepatitis C virus and hepatitis B virus antigen. Nevertheless, no test can offer complete assurance that HIV, hepatitis B virus or other infectious agents are absent. Therefore, the reagents should be handled as potentially infective materials.

Reagents in solution (except for substrate buffer and stop solution) contain less of 0.1% (w/v) sodium azide and 0.02% (w/v) of Proclin® 300. Do not eat and avoid contact with skin and eyes. Azide can form explosive mixtures in copper or lead piping. Rinse thoroughly after flushing.

LISA-TRACKER Duo Infliximab () has been developed according CE directives 67/548/EEC and 1999/45/EC relating to the classification, packaging and labeling of dangerous preparations.

LISA-TRACKER Duo Infliximab () has been optimized for the use as describe in this procedure. Do not substitute other manufacturer's reagents. Dilution or adulteration of these reagents may also affect the performance of the test. Close adherence to the test procedure will assure optimal performance.

METHOD

1. Preparing the test

Use the work sheet to note the sample locations.

Set out:

- 5 "standard" wells
- 1 well for positive control
- 1 well for each sample

For a simultaneous testing of the 2 parameters, detach the exact number of wells needed. Return unused wells to plastic pouch provided in the kit, with the desiccant bag.

Remark :

If a dispensing/diluting device is used, place the specific wells in the following order : dosage of Infliximab then dosage of anti-Infliximab.

2. Samples, positive controls and standards incubation

Add 100 µL of standards, diluted controls or samples.

Incubate for 60 minutes at room temperature (+18°C/+25°C).

Wash step:

Remove the content of the wells by rapid inversion.

Wash 3 times with 300µL of TDL buffer.

Dry the microplate by tapping it gently on an absorbent paper to eliminate the excess of liquid.

3. Incubation of biotinylated antibodies

Add 100µL of **specific** biotinylated antibodies in identified wells.

Incubate for 60 minutes at room temperature (+18°C/+25°C).

Wash step:

Remove the content of the wells by rapid inversion.

Wash 3 times with 300µL of dilution and washing buffer.

Dry the microplate by tapping it gently on an absorbent paper to eliminate the excess of liquid.

4. Incubation of Conjugate

Add 100µL of conjugate.

Incubate for 30 minutes at room temperature (+18°C/+25°C).

Wash step:

Remove the content of the wells by rapid inversion.

Wash 3 times with 300µL of dilution and washing buffer.

Dry the microplate by tapping it gently on an absorbent paper to eliminate the excess of liquid.

5. Incubation of Substrate

Add 100µL substrate into each well.

Incubate for 15 minutes at room temperature (+18°C/+25°C), in the dark.

6. Stop of the reaction

Add 100µL of H₂SO₄ (0,25M) to each well.

7. Reading

Read the optical density of each well at 450nm within 30 minutes after stopping reaction.

RESULTS AND INTERPRETATION

A. Dosage of Infliximab

- The OD of the standard 1 should be at least 0.8.
- The positive control value should be comprised into the range indicated on the vial label.
- Trace a *degree 4 polynomial standard curve or a 4PL standard curve*, with plotting the units of the 5 standard points (µg/mL) along the abscissa (X axis) and the corresponding OD values along the ordinate (Y axis).
- The Infliximab value can be directly read on the curve.
- Samples with values greater than that of standard 1 may be diluted to obtain a more precise result. The number of units should be multiplied by the selected dilution.

B. Dosage of anti-Infliximab

- The OD of the standard 1 should be at least 0.8.
- The positive control value should be comprised into the range indicated on the vial label.
- Trace the standard curve (polynomial curve), plotting the units of the 5 standard points (ng/mL) along the abscissa (X axis) and the corresponding OD values along the ordinate (Y axis).
- The anti-Infliximab value can be directly read on the curve.
- Samples with values greater than that of standard 1 may be diluted to obtain a more precise result. The number of units should be multiplied by the selected dilution.

CHARACTERISTICS AND PERFORMANCE OF THE TEST

Limits of detection / threshold values

Estimated on healthy patient population:

- 146 samples for Anti-Infliximab
- 140 samples for Infliximab

Limit of detection Infliximab calculated with the range standard of 0 -16µg/mL	Limit of detection Anti-Infliximab
0.3 µg/mL	10 ng/mL
95 th percentile	95 th percentile

Assay range

Infliximab calculated with the range standard of 0 -16µg/mL	Anti-Infliximab
0,3 µg/mL - 16 µg/mL	10 ng/mL - 200 ng/mL

Interfering Substances Study

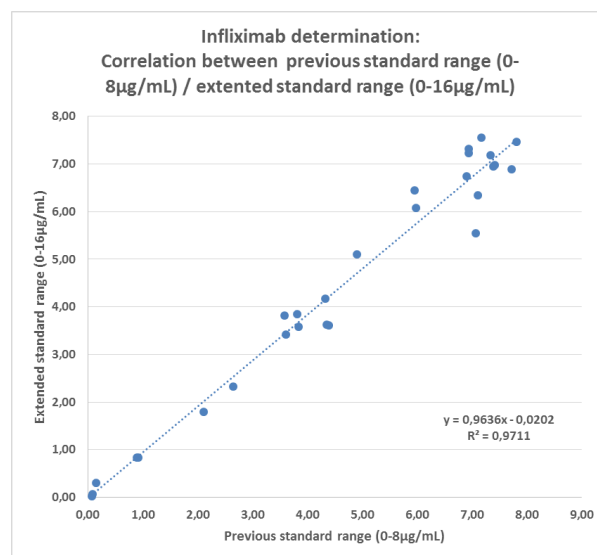
LISA-TRACKER Duo Infliximab (Theraclon) was evaluated to assess potential cross reactivity to other antibodies and interference from serum components (cryoglobulins, rheumatoid factors, heterophilic antibodies, high levels of triglycerides, bilirubin, IgG and/or IgM, and C1q proteins, autoantibodies). No interference was detected.

Precision

Parameters	Intra-run *4 tests in a same assay **30 tests in a same assay		Inter-runs *4 tests 4 different assays **2 tests 6 different assays	
	Mean	CV (%)	Mean	CV (%)
Infliximab (µg/mL)** calculated with the range standard of 0- 16µg/mL	0.69	4.9	2.97	10.0
	4.97	6.4	5.73	10.6
	11.35	8.8	14.06	5.5
Anti- Infliximab (ng/mL)*	42	3.2	40	6.5
	67	1.8	67	8.6
	158	7.6	165	8.0

Correlation

The performances of the **Infliximab determination obtained with the extended standard range (0-16µg/mL)** were compared to the performances obtained with the previous standard range (0-8µg/mL). A linear regression analysis of the two results showed that both are equivalent.



LIMITS

Serums of patients treated with anti-TNF containing a Fc fragment (Adalimumab, Etanercept, Golimumab,...) may cross-react with Infliximab test.

QUALITY CONTROL

It is recommended to use internally and externally sourced control material for the different specificities. **Infliximab** or **anti-Infliximab IMMUNO-TROL** controls (Theraclon, Cat.n: LTI 002-PC or LTI 003-PC) contain Infliximab or antibodies directed against Infliximab. These materials are to be assayed in the same manner as the unknown samples.

REFERENCES

- Ainsworth MA et al.** Tumor necrosis factor-alpha binding capacity and anti-infliximab antibodies measured by fluidphase radioimmunoassays as predictors of clinical efficacy of infliximab in Crohn's disease. *Am J Gastroenterol.* 2008 Apr;103(4):944-8.
- Aff W et al.** Clinical Utility of Measuring Infliximab and Human Anti-Chimeric Antibody Concentrations in Patients With Inflammatory Bowel Disease. *Am J Gastroenterol* 2010; 105:1133–1139.
- Arends S et al.** The formation of autoantibodies and antibodies to TNF-α blocking agents in relation to clinical response in patients with ankylosing spondylitis. *Clin Exp Rheumatol.* 2010 Sep-Oct;28(5):661-8.
- Baert F et al.** Influence of Immunogenicity on the Long-Term Efficacy of Infliximab in Crohn's Disease. *N Engl J Med* 2003;348:601-8.
- Bartelds GM et al.** Development of antidrug antibodies against adalimumab and association with disease activity and treatment failure during long-term follow-up. *JAMA.* 2011 Apr 13;305(14):1460-8.
- Bentzen K.** Is There a Need for Immunopharmacologic Guidance of Anti-Tumor Necrosis Factor Therapies. *ARTHRITIS & RHEUMATISM* Vol. 63, No. 4, April 2011, pp 867–870.
- Candon S et al.** Clinical and biological consequences of immunization to infliximab in pediatric Crohn's disease. *Clin Immunol.* 2006 Jan;118(1):11-9.
- Choy et al.** Efficacy of a novel PEGylated humanized anti-TNF (CDP870) in patients with rheumatoid arthritis : a phase II double-blinded, randomized, dose escalating trial. *Rheumatology* 2002;41:1133-1137.

Desroches M et al. Treatment failure with antagonists of TNF- α : mechanisms and implications for the care of patients. Eur. Cytokine Netw., Vol. 21 n° 4, December 2010, 226-31.

DeVries et al. Inefficacy of infliximab in ankylosing spondylitis is correlated with antibody formation. Ann Rheum Dis. 2007 Jan;66(1):133-4.

Edrees et al. Anti-tumor necrosis factor (TNF) therapy in rheumatoid arthritis: correlation of TNF-alpha serumlevel with clinical response and benefit from changing dose or frequency of infliximab infusions. Clin Exp Rheumatol. 2005 Jul-Aug;23(4):469-74.

Jaminitski et al. The presence or absence of antibodies to infliximab or adalimumab determines the outcome of switching to etanercept. Rheum Dis. 2011 Feb;70(2):284-8.

Koren et al. Recommendation on risk-based strategies for detection and characterization of antibodies against biotechnology products. Journal of Immunological Methods, 333 (2008) 1-9.

Korswagen LA et al. Venous and Arterial Thromboembolic Events in Adalimumab-Treated Patients With Anti-adalimumab Antibodies. ARTHRITIS & RHEUMATISM Vol. 63, No. 4, April 2011, pp 877–883.

Krzysiek R et al. Circulating Concentration of Infliximab and Response to Treatment in Ankylosing Spondylitis: Results From a Randomized Control Study. Arthritis & Rheumatism (Arthritis Care & Research) Vol. 61, No. 5, May 15, 2009, pp 569–57.

Marotte et al. Circulating tumour necrosis factor-alpha bioactivity in rheumatoid arthritis patients treated with infliximab: link to clinical response. Arthritis Res Ther. 2005;7(1):R149-55.

Mire-Sluis et al. Recommendation for the design and optimization of immunoassays used in the detection of host antibodies against biotechnology products. Journal of Immunological Methods, 289 (2004) 1-16.

Radstake TRDJ et al. Formation of antibodies against infliximab and adalimumab strongly correlates with functional drug levels and clinical responses in rheumatoid arthritis. Ann Rheum Dis 2009;68:1739–1745.

Ram Raj Singh, et al. TNF α blockade in human diseases : mechanisms and future. Clin.Immunol., 2008 February ; 126(2):121-136.

Seow CH et al. Trough serum infliximab: a predictive factor of clinical outcome for infliximab treatment in acute ulcerative colitis. Gut. 2010 Jan;59(1):49-54.

Sparado A et al. Switching from infliximab or etanercept to adalimumab in resistant or intolerant patients with spondyloarthritis: a 4-year study. Rheumatology (Oxford). 2010 Jun;49(6):1107-11.

Steenholdt C, et al. Cut-off levels and diagnostic accuracy of infliximab trough levels and anti-infliximab antibodies in Crohn's disease. Scandinavian Journal of Gastroenterology, March 2011, Vol. 46, N°3, Pages 310-318.

Takeuchi et al. Baseline tumour necrosis factor alpha levels predict the necessity for dose escalation of infliximab therapy in patients with rheumatoid arthritis. Ann Rheum Dis. 2011 Jul;70(7):1208-15.

Ternant D et al. An enzyme-linked immunosorbent assay for therapeutic drug monitoring of Infliximab. Ther Drug Monit., 2006 April ; 28(2):169-174.

Van den Bemt BJF et al. Anti-infliximab antibodies are already detectable in most patients with rheumatoid arthritis halfway through an infusion cycle: an open-label pharmacokinetic cohort study. BMC Musculoskeletal Disorders 2011.

Vetterlein et al. No antibodies to PEG detected in patients treated with certolizumab pegol. Ann Rheum Dis 2008;67(Suppl II):236.

Wolbink GJ et al. Development of Anti-infliximab Antibodies and Relationship to Clinical Response in Patients With Rheumatoid Arthritis. ARTHRITIS & RHEUMATISM Vol. 54, No. 3, March 2006, pp711–715.

SUMMARY OF METHOD

A) Sample Dilution

Infliximab	Anti-Infliximab
1/201	1/2

B) Positive Control Dilution

Infliximab	Anti-Infliximab
1/201	1/2

C) Procedure

Reagents	Procedure
Standards	100 μ L / wells
Diluted positive controls	
Diluted samples	
Incubation	1 h at room temperature
Washing*	Wash 3 times with TDL buffer : 3 x 300 μ L / wells
Biotinylated antibodies	100 μ L / wells (specific reagents)
Incubation	1 h at room temperature
Washing*	Wash 3 times with TDL buffer : 3 x 300 μ L / wells
HRP-Streptavidin	100 μ L / wells
Incubation	30 minutes at room temperature
Washing*	Wash 3 times with TDL buffer : 3 x 300 μ L / wells
Substrate (TMB)	100 μ L / wells
Incubation	15 minutes at room temperature. Protect from light.
Stop solution	100 μ L / wells

* Dry the microplate by tapping it gently on a towel to eliminate the excess of liquid.

D) Configuration of the assays

a. 42 sera for Infliximab and anti-Infliximab

	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
A	Standard 5	Sera 3	Sera 11	Sera 19	Sera 27	Sera 35	Standard 5	Sera 3	Sera 11	Sera 19	Sera 27	Sera 35
B	Standard 4	Sera 4	Sera 12	Sera 20	Sera 28	Sera 36	Standard 4	Sera 4	Sera 12	Sera 20	Sera 28	Sera 36
C	Standard 3	Sera 5	Sera 13	Sera 21	Sera 29	Sera 37	Standard 3	Sera 5	Sera 13	Sera 21	Sera 29	Sera 37
D	Standard 2	Sera 6	Sera 14	Sera 22	Sera 30	Sera 30	Standard 2	Sera 6	Sera 14	Sera 22	Sera 30	Sera 30
E	Standard 1	Sera 7	Sera 15	Sera 23	Sera 31	Sera 39	Standard 1	Sera 7	Sera 15	Sera 23	Sera 31	Sera 39
F	C+	Sera 8	Sera 16	Sera 24	Sera 32	Sera 40	C+	Sera 8	Sera 16	Sera 24	Sera 32	Sera 40
G	Sera 1	Sera 9	Sera 17	Sera 25	Sera 33	Sera 41	Sera 1	Sera 9	Sera 17	Sera 25	Sera 33	Sera 41
H	Sera 2	Sera 10	Sera 18	Sera 26	Sera 34	Sera 42	Sera 2	Sera 10	Sera 18	Sera 26	Sera 34	Sera 42

Infliximab assay

anti-Infliximab assay

b. 2 sera for Infliximab and anti-Infliximab

	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
A	Standard 5	Standard 5										
B	Standard 4	Standard 4										
C	Standard 3	Standard 3										
D	Standard 2	Standard 2										
E	Standard 1	Standard 1										
F	C+	C+										
G	Sera 1	Sera 1										
H	Sera 2	Sera 2										

Infliximab assay anti-Infliximab assay

c. 26 sera for anti-Infliximab determination

	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
A	Standard 5	Sera 3	Sera 11	Sera 19								
B	Standard 4	Sera 4	Sera 12	Sera 20								
C	Standard 3	Sera 5	Sera 13	Sera 21								
D	Standard 2	Sera 6	Sera 14	Sera 22								
E	Standard 1	Sera 7	Sera 15	Sera 23								
F	C+	Sera 8	Sera 16	Sera 24								
G	Sera 1	Sera 9	Sera 17	Sera 25								
H	Sera 2	Sera 10	Sera 18	Sera 26								

anti-
Infliximab
assay

SYMBOLS USED



EC Declaration of conformity



ELISA Test



Catalogue number



Lot Number



Expiry Date



In Vitro Diagnostic Device



Manufacturer



Number of test



Consult Instructions



Temperature limitation



Biological hazard



Contains sodium azide



Reconstitute with



14 rue Ambroise Croizat
CS 90136 CROISSY BEAUBOURG
77435 MARNE LA VALLEE CX2
France

Tel : +33 (0)1 64 62 10 12
Fax : +33 (0)1 64 62 09 66

E-mail : support@theradiag.com
Internet : www.theradiag.com