

## ANA 12 Ag R DOT

For BlueDiver Instrument

Code: AD ANA12RDBD

BlueDiver Protocol: 02

### 1. INDICATIONS D'UTILISATION

La trousse ALPHADIA ANA 12 Ag R DOT pour Instrument BlueDiver contient 24 tests Immunodot permettant la détection des auto-anticorps IgG dirigés contre les antigènes Sm, U1-RNP, Sm/RNP, SSA/Ro 60kD, SSA/Ro 52 kD, SSB, Jo-1, Scl-70, PM-Scl 100, CENP-A/B, PCNA et DFS-70 dans le sérum humain. Cette trousse est automatisée au moyen du *BlueDiver Instrument* (ci-après: *BDI*).

Plus d'informations sur le type/la source des antigènes sont disponibles par l'intermédiaire de votre distributeur ou sur notre site [www.alphadia.be](http://www.alphadia.be)


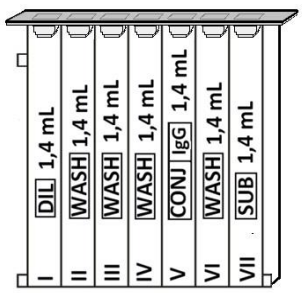
### 2. PRINCIPE DU TEST

Cette trousse est prévue pour une utilisation sur l'automate *BDI*. Le test est basé sur une méthode immuno-enzymatique. Les bandelettes sont composées d'une membrane fixée sur un support plastique spécifique. Durant l'automatisation du test, le *BDI* incube les bandelettes successivement dans les puits des cartouches contenant les réactifs prêts à l'emploi. En résumé : les bandelettes sont d'abord incubées avec le sérum dilué du patient. Les anticorps, s'ils sont présents dans l'échantillon, se lient à l'antigène/aux antigènes spécifique(s) sur la membrane. La fraction non liée est éliminée par lavage dans l'étape suivante. Ensuite les bandelettes sont incubées avec les immunoglobulines anti-IgG humaines conjuguées à de la phosphatase alcaline. Le conjugué se lie aux complexes antigènes-anticorps à la surface de la membrane. Après une étape de lavage permettant d'éliminer l'excès de conjugué, les bandelettes sont incubées dans une solution de chromogène/substrat ; celle-ci provoque l'apparition d'un produit insoluble coloré (violet) qui précipite sur le site de la réaction enzymatique. L'intensité de la coloration est directement proportionnelle à la quantité d'anticorps présents dans l'échantillon.

### 3. CONTENU DE LA TROUSSE

*Abréviations en ordre alphabétique:*

AP = Phosphatase alcaline; BCIP = Bromo-Chloro-Indolyl-Phosphate; BSA = albumine de sérum bovin; KCl = Chlorure de potassium; MgCl<sub>2</sub> = Chlorure de magnésium; MIT = MethylIsoThiazolone; NaCl = Chlorure de sodium; NaN<sub>3</sub>: Sodium azide; NBT = NitroBlue Tetrazolium; TBS = Tampon Tris Salin.

		BANDELETTE	CARTOUCHE
<b>Bandelettes</b>	3 x 8 unités dans un porte-bandelettes, sécables individuellement, scellées dans une pochette en aluminium 14 dots sur chacune: 1 contrôle positif (C+) 12 antigènes 1 contrôle négatif (C-)		
<b>Cartouche</b>	24 unités ayant chacune 7 puits ; scellés		
Diluent pour échantillon	Position I, 1 x 1,4 ml (jaune) <i>contenu</i> H <sub>2</sub> O É TBS É NaCl É Tween É conservateur (MIT) É colorant É émulsion anti-mousse		
Tampon de lavage	Position II, III, IV et VI, 4 x 1,4 ml (incolore) <i>contenu</i> H <sub>2</sub> O É TBS É NaCl É Tween É conservateur (MIT) É émulsion anti-mousse		
Conjugué	Position V, 1 x 1,4 ml (rouge) <i>contenu</i> H <sub>2</sub> O É TBS É NaCl É KCl É MgCl <sub>2</sub> É immunoglobulines de chèvre anti-IgG humaines/AP É conservateur (MIT) É colorant É émulsion anti-mousse		
Substrat	Position VII, 1 x 1,4 ml (solution jaune pâle) <i>contenu</i> H <sub>2</sub> O É NaN <sub>3</sub> (0.05 %) É MgCl <sub>2</sub> É TBS É stabilisateur NBT É NBT É BCIP É émulsion anti-mousse		
		C+ — Sm — U1-RNP — Sm/RNP — SSA/Ro 60kD — Ro52kD — SSB — Jo-1 — Scl-70 — PM-Scl 100 — CENP-A/B — PCNA — DFS-70 — C- —	<b>Autre matériel :</b> Papier absorbant (pour sécher les cupules au bout des porte-bandelettes, cf 8.1.16, scellé avec les bandelettes dans la pochette)
			<b>Documents :</b> Manuel d'Utilisation, Certificat d'Analyse, liste des antigènes

### 4. MATERIEL OBLIGATOIRE/NECESSAIRE MAIS NON FOURNI

*BDI*, Micropipettes, gants

### 5. CONSERVATION

La trousse doit être conservée à une température de +2°C à +8°C pendant toute sa période de validité (voir date d'expiration sur la trousse). Ne pas congeler.

Après ouverture de la trousse, les cartouches de réactifs non utilisées doivent être conservées à +2°C à +8°C et à l'abri de la lumière, de préférence dans la boîte originale de la trousse.

Les bandelettes non utilisées doivent être conservées dans les pochettes en aluminium, scellées et conservées entre +2°C à +8°C, de préférence dans la boîte originale de la trousse.

Lorsqu'ils sont conservés correctement, tous les composants de la trousse sont stables jusqu'à la date d'expiration indiquée.

### 6. PRECAUTIONS

Tous les réactifs sont destinés au diagnostic in vitro et à une utilisation professionnelle. La trousse ne peut être utilisée que par des techniciens formés. La trousse contient des composants potentiellement dangereux, donc tout contact avec la peau, les yeux ou les muqueuses doit être évité. Les échantillons des patients doivent être manipulés comme s'ils étaient capables de transmettre des maladies infectieuses.

Déchets : les échantillons des patients et les bandelettes incubées doivent être manipulées comme des déchets infectieux ; les autres réactifs ne nécessitent pas une collecte séparée à moins que les directives officielles le spécifient autrement.

ALPHADIA sa/nv et ses distributeurs autorisés ne peuvent être tenus responsables en cas de dommages directs ou indirects suite à un changement ou une modification de la procédure décrite. Dans tous les cas, les BPL doivent s'appliquer à l'utilisation de cette trousse avec toutes les règles générales ou individuelles en vigueur.

## 7. PRELEVEMENT DES ECHANTILLONS, MANIPULATION ET CONSERVATION

Le test doit être utilisé de préférence sur des échantillons récemment prélevés. Les sérums présentant des particules devraient être centrifugés à faible vitesse. Les échantillons de sang doivent être recueillis dans des tubes secs ou dans des tubes contenant de l'EDTA ou de l'héparine. Après séparation, les échantillons sériques doivent être utilisés immédiatement ou aliquotés et conservés à 2-8°C pendant quelques jours ou congelés à -20°C pour de plus longues périodes. Eviter les cycles répétés de congélation/décongélation des échantillons.

## 8. PROCEDURE DE TEST

### INDICATIONS PRELIMINAIRES, MANIPULATION ET CONSEILS:

#### Principe de la procédure de test:

Après l'insertion manuelle des bandelettes et des cartouches de réactifs, le *BDI* réalise automatiquement les incubations et les étapes de lavage. Par son mouvement continu, l'automate *BDI* assure une circulation efficace des réactifs prêts à l'emploi sur la bandelette. Toute la procédure de test doit être effectuée à température ambiante.

#### Description des BANDELETTES:

**La face réactive (avant)** des bandelettes contient les antigènes qui apparaissent sous forme de dots légèrement colorés en bleu. Cette coloration garantit que tous les antigènes ont été correctement adsorbés sur la membrane. Elle disparaît pendant la première étape de la procédure. La face avant affiche également un numéro de bandelette et un code à barres à deux dimensions permettant la traçabilité des bandelettes une fois sorties du *BDI* à la fin du test.

**La face non-réactive (arrière)** des bandelettes contient à la fois un code alphanumérique et un code à barres permettant l'identification par le *BDI* du type de bandelette et du numéro de lot du test.



Les bandelettes doivent être insérées manuellement dans le peigne prévu à cet effet avant de démarrer le test automatisé (cf. Préparation du test, pt 8.1.4). Durant cette opération, veiller à ne pas toucher directement avec les doigts les membranes de nitrocellulose. Veiller à porter des gants de laboratoire et à manipuler les bandelettes par leur support en plastique (porte-bandelettes).

#### Description des CARTOUCHES DE REACTIFS: (cf. image page 1)

Les cartouches de réactifs sont composées de 7 puits différents remplis de réactifs prêts à l'emploi. Les cartouches sont scellées (et les réactifs hermétiquement séparés). Elles doivent être descellées avant de démarrer le test. Une fois ouverte, veiller à manipuler les cartouches avec précaution de manière à éviter la perte de réactifs ou une contamination entre les puits.

La face arrière des cartouches est étiquetée au moyen d'un code alphanumérique et d'un code à barres qui permet l'identification par le *BDI* du type de cartouche ainsi que du numéro de lot de celle-ci.

Les cartouches doivent être chargées manuellement dans le porte-cartouches prévu à cet effet avant de démarrer le test automatisé (cf. pt 8.1.10). La face avant présente à sa base une forme triangulaire, et la face arrière présente à sa base et au sommet une forme carrée. Ces formes sont utilisées pour sécuriser l'insertion des cartouches et comme détrompeur pour leur orientation dans le porte-cartouches.

#### Association BANDELETTES/CARTOUCHES

Les bandelettes et les cartouches d'une même trousse partagent le même numéro de lot et doivent être utilisées ensemble. Veiller à ne pas dissocier les composants d'une trousse ou d'associer d'une manière erronée ceux-ci car le *BDI* le détectera comme une configuration invalide et arrêtera le test.

Pour autant que toutes les paires bandelettes/cartouches soient valides, le *BDI* peut tester différents types de trousse en même temps. Par contre, seulement des trousse ayant le même numéro de protocole (et donc le même temps d'incubation et de séquences) peuvent être automatisées simultanément (cf. le numéro de protocole indiqué page 1, sous la référence du kit).

### 8.1 Préparation du test










- Amener tous les réactifs à température ambiante (+18°C to +25°C) avant utilisation.
- Une liste de travail (soit éditée par le logiciel Dr DOT, soit une liste externe) pourrait faciliter le chargement correct des bandelettes, cartouches et échantillons de patients.
- Vérifier que le porte-cartouches est bien fixé dans son emplacement dans le *BDI*.
- Vérifier que le *BDI* est branché.

La liste des étapes ci-dessous résume le chargement et la préparation du *BDI*, des bandelettes, des cartouches et des échantillons de patients avant le début du test. Consulter le Manuel Utilisateur du *BDI* pour des informations plus détaillées en cas de problème.

1. Allumer le *BDI* et attendre quelques secondes jusqu'à ce que la date et l'heure s'affichent sur l'écran tactile.
2. Confirmer la date et l'heure en appuyant sur ✓ à l'écran tactile (en cas de première utilisation ou lors d'un reset, consulter le Manuel Utilisateur du *BDI*) "Initialiser?" est affiché à l'écran.
3. Confirmer l'initialisation en appuyant sur ✓ le bras horizontal de l'automate se place automatiquement en position centrale "Charger bandelettes (24)" est affiché.
4. (Veiller à ne pas confirmer le nombre de bandelettes directement). Enlever le peigne de son emplacement sur le bras horizontal en le soulevant doucement. Insérer les bandelettes à tester : tenir le peigne face numérotée vers le haut (position ouverte) et insérer les bandelettes, également face numérotée (réactive) vers le haut, en introduisant la partie supérieure des porte-bandelettes (langue) dans l'espace prévu à cet effet du peigne. Vérifier la bonne insertion en appliquant une légère pression sur le porte-bandelettes.

#### Notes:

- Charger toujours à partir de la position 1 du peigne (côté gauche) et ne pas laisser d'espace vide entre les bandelettes.
- Lorsque toutes les bandelettes sont chargées, vérifier visuellement l'alignement vertical, horizontal et latéral des bandelettes. Tout mauvais alignement doit être corrigé en sortant les bandelettes du peigne et en les insérant à nouveau.
- Des résidus plastiques peuvent se former lors de la séparation des bandelettes et provoquer des décalages sur le peigne ; pour éviter des problèmes lors de la réalisation des tests sur le *BDI* ou lors de la lecture avec le logiciel Dr DOT, ceux-ci doivent être éliminés avec une simple paire de ciseaux.
- 5. Replacer le peigne dans son emplacement sur le bras vertical du *BDI* en poussant légèrement vers le bas.
- 6. Sélectionner le nombre de bandelettes chargées sur le peigne en utilisant les flèches haut et bas sur l'écran tactile.
- 7. Confirmer le nombre de bandelettes chargées en appuyant sur ✓ le bras horizontal se déplace alors automatiquement vers l'arrière du *BDI* et se positionne au-dessus des trous de référence du porte-cartouches "Vérifier alignement" est affiché à l'écran.

8. Utiliser la fonction "Pas à Pas" pour vérifier l'alignement correct des bandelettes: maintenir une légère pression sur la flèche (bas) jusqu'à ce que les porte-bandelettes entrent dans les trous de référence. Si l'alignement est correct, les bandelettes ne touchent pas le bord des trous de référence.  
**Note:** en cas de mauvais alignement (contact des bandelettes avec le porte-cartouches), consulter le Manuel Utilisateur du *BDI*.
9. Confirmer le bon alignement des bandelettes en appuyant sur  le *BDI* descend les bandelettes complètement dans les trous de référence et commence la lecture des codes à barre des bandelettes. Une fois la lecture des codes à barres terminée, l'écran affiche "**Insérer les cartouches**".  
**Note:** si un ou plusieurs codes à barres des bandelettes n'est pas lu (LED clignotantes aux positions non-lues), consulter le Manuel Utilisateur du *BDI*.
10. Ouvrir les cartouches de réactifs et les insérer, sous leur bandelette respective, dans l'encoche prévue à cet effet du porte-cartouches.
11. Confirmer l'insertion des cartouches en appuyant sur  le *BDI* procède à la lecture des codes à barres des cartouches et vérifie la bonne association avec les bandelettes. Une fois la lecture des codes à barre terminée, le nombre de bandelettes (associations bandelettes/cartouches validées) est affiché.  
**Note:** dans le cas où un ou plusieurs codes à barre de cartouche sont illisibles, ou dans le cas d'une mauvaise association bandelette/cartouche (LED clignotantes aux positions correspondantes), consulter le Manuel Utilisateur du *BDI*.
12. Confirmer le nombre de bandelettes en appuyant sur  le numéro de protocole identifié sur les codes à barres est affiché à l'écran (**ID protocole : xx.**).
13. Confirmer le numéro de protocole en appuyant sur  "**Fermer le capot svp**" est affiché à l'écran.
14. Fermer le capot du *BDI* et confirmer la fermeture en appuyant sur  le *BDI* réalise un premier lavage (prétraitement) en incubant les bandelettes dans le 2<sup>ème</sup> puits des cartouches (Étape de lavage: 1 minute). À la fin de cette étape, l'écran affiche "**Ouvrir le capot svp**".
15. Ouvrir le capot du *BDI* et confirmer l'ouverture en appuyant sur  le bras horizontal se déplace alors automatiquement vers l'avant du *BDI* et présente les bandelettes à l'utilisateur. L'écran affiche "**Sécher les bandelettes**".
16. Sécher les bandelettes en appuyant doucement le papier absorbant à la base des porte-bandelettes, au niveau de la petite cupule servant à charger l'échantillon.
17. Confirmer le séchage des bandelettes en appuyant sur  l'écran affiche "**Déposer les échantillons**".
18. Déposer les échantillons en insérant 10 µl de sérum/plasma de patient dans la petite cupule à la base des porte-bandelettes.  
**Note:**  
 Alternativement, les 10µl de sérum peuvent être déposés directement dans le diluent (1<sup>er</sup> puits de la cartouche). Cette intervention peut être réalisée à n'importe quel moment après l'ouverture de la cartouche (voir point 8.1.10).
19. Confirmer l'ajout des échantillons en appuyant sur  "**Fermer le capot svp**" est affiché à l'écran.
20. Fermer le capot du *BDI* et confirmer la fermeture en appuyant sur  le *BDI* démarre automatiquement le test en suivant les étapes du protocole:

## 8.2 Réalisation du test (Protocole 02):

Étape	Description	Temps
01.	Les bandelettes sont incubées dans le 1 <sup>er</sup> puits de la cartouche ( <i>Diluent pour échantillon</i> ). Une fois en contact avec le diluent, l'échantillon préalablement déposé (cf. 8.1.18) est libéré de la petite cavité et dilué grâce à l'agitation.	30 min
02.	Le peigne se déplace vers l'avant et les bandelettes sont incubées dans le 2 <sup>ème</sup> puits ( <i>Tampon de lavage</i> ).	2 min
03.	Le peigne se déplace vers l'avant et les bandelettes sont incubées dans le 3 <sup>ème</sup> puits ( <i>Tampon de lavage</i> ).	2 min
04.	Le peigne se déplace vers l'avant et les bandelettes sont incubées dans le 6 <sup>ème</sup> puits ( <i>Tampon de lavage</i> ).	2 min
05.	Le peigne se déplace vers l'arrière et les bandelettes sont incubées dans le 5 <sup>ème</sup> puits ( <i>Conjugué</i> ).	10 min
06.	Le peigne se déplace vers l'arrière et les bandelettes sont incubées dans le 4 <sup>ème</sup> puits ( <i>Tampon de lavage</i> ).	2 min
07.	Le peigne se déplace vers l'arrière et les bandelettes sont incubées dans le 3 <sup>ème</sup> puits ( <i>Tampon de lavage</i> ).	2 min
08.	Le peigne se déplace vers l'arrière et les bandelettes sont incubées dans le 2 <sup>ème</sup> puits ( <i>Tampon de lavage</i> ).	2 min
09.	Le peigne se déplace vers l'avant et les bandelettes sont incubées dans le 7 <sup>ème</sup> puits ( <i>Substrat</i> ).	10 min
10.	Le peigne se déplace vers l'arrière et les bandelettes sont incubées dans le 6 <sup>ème</sup> puits ( <i>Tampon de lavage</i> ).	2 min

Une fois le test terminé, le peigne se déplace en position centrale pour faciliter la manipulation du peigne. L'automate émet un beep et l'écran affiche "Test fini".

Sécher les bandelettes en appuyant doucement le papier absorbant à la base des porte-bandelettes, au niveau de la petite cavité servant à charger l'échantillon et laisser les bandelettes sécher pendant 30 minutes avant d'interpréter les résultats. L'interprétation doit être faite dans les 24 heures qui suivent la réalisation du test.

*En cas d'utilisation du BlueScan et du Dr DOT, laisser les bandelettes révélées attachées sur le peigne.*

### ENREGISTREMENT DES DONNÉES DU TEST

Le protocole du test peut être téléchargé en appuyant sur le symbole de la clé USB et en suivant les indications à l'écran (Insérer clé USB Écriture clé USB Enlever clé USB). Cette étape n'est pas obligatoire, mais fortement recommandée pour établir la traçabilité et répondre à certaines exigences réglementaires.

## 9. INTERPRÉTATION DES RESULTATS

Une interprétation visuelle des résultats est possible, cependant l'utilisation du logiciel Dr DOT et du BlueScan est généralement recommandée pour plus de précision et pour une interprétation semi-quantitative.

Pour plus d'informations sur le logiciel Dr DOT, contacter le distributeur ou via le site [www.alphadia.be](http://www.alphadia.be).

### 9.1 Interprétation:

1. Enlever le peigne de l'automate *BlueDiver Instrument* et enlever les porte-bandelettes du peigne.
2. Déposer les porte-bandelettes avec la face réactive des bandelettes vers le haut sur la feuille d'interprétation fournie avec la trousse. Cette feuille d'interprétation permet de déterminer la position des différents contrôles et des antigènes sur la bandelette.
3. Le dot supérieur (Contrôle positif) doit toujours être positif (coloré) pour tous les échantillons. La coloration de ce contrôle positif garantit que le test a été réalisé correctement et que les composants de la trousse ne sont pas dégradés.
4. Comparer les dots antigènes avec le contrôle négatif toujours situé en dernière position.  
*L'intensité de la couleur des dots antigènes est directement proportionnelle à la concentration de l'anticorps spécifique dans l'échantillon du patient. Dans des conditions optimales, et si l'échantillon est dépourvu de substances interférentes, le contrôle négatif est presque incolore. Au contraire, un contrôle négatif plus coloré indique un taux important de liaisons non spécifiques dans l'échantillon.*

### RESULTAT POSITIF :

Un échantillon est positif pour un anticorps spécifique si l'intensité de la couleur du dot antigène correspondant est supérieure à l'intensité de la couleur du dot Contrôle Négatif.



### RESULTAT NEGATIF :

Un échantillon est négatif pour un anticorps spécifique si l'intensité de la couleur du dot antigène correspondant est inférieure ou égale à l'intensité de la couleur du dot Contrôle Négatif.

Note: Une interprétation visuelle peut être difficile pour les dots antigènes dont l'intensité de coloration est très faible et très proche de l'intensité du Contrôle Négatif. Dans de tels cas, l'utilisation du système Dr DOT/BlueScan peut être avantageuse (voir 9.2) et permettre une interprétation plus précise.

### 9.2 Utilisation du logiciel Dr DOT et du BlueScan

1. Enlever le peigne du BDI et laisser les porte-bandelettes contenant les bandelettes attachés au peigne.
2. Insérer le peigne dans l'emplacement prévu à cet effet dans le capot du scanner BlueScan. Veiller à introduire le peigne de telle manière que la face réactive des bandelettes soit sur la vitre du scanner.
3. Démarrer la numérisation des bandelettes au moyen du logiciel Dr DOT.

Pour plus d'information concernant le logiciel Dr DOT et le BlueScan, se référer au Manuel Utilisateur du logiciel Dr DOT.

Unités arbitraires Dr DOT (AU)	Interprétation
< 5	négatif
5 - 10	équivoque (*)
>10	positif

\* Des faibles concentrations d'auto-anticorps peuvent être observées chez des patients sains. Pour cette raison, un résultat positif faible (entre 5 et 10 UA), bien que valide, doit être considéré comme équivoque. Dans un tel cas, il est recommandé de réaliser un nouveau test du patient, de préférence en utilisant un nouvel échantillon. Si le résultat reste équivoque après ce nouveau test, d'autres tests de diagnostic et / ou clinique doivent être utilisés pour aider à déterminer le statut auto-immun du patient.

## 10. PERFORMANCES

### 10.1 Reproductibilité

Des échantillons de référence ont été testés pour chaque anticorps dans des séries successives statistiquement représentatives tant dans un même essai que lors de différents essais afin de calculer respectivement la variation intra- et inter-essais. Dans tous les cas, les variations d'intensité de coloration des dots se trouvaient dans les limites attendues et l'écart-type était inférieur à 10 %.

Les données détaillées sont disponibles sur demande.

### 10.2 Sensibilité et spécificité

Des échantillons de référence caractérisés (échantillons confirmés positifs ou négatifs pour certains anticorps spécifiques et ce par des laboratoires de référence et/ou des méthodes de référence) ont été testés en suivant les instructions du test

La sensibilité et la spécificité ont été calculées à partir des résultats générés par le logiciel Dr DOT.

<p><b>Sm</b></p> <table border="1"> <tr><td></td><td>+</td><td>-</td></tr> <tr><td>+</td><td>vrai positif 36</td><td>faux positif 2</td></tr> <tr><td>-</td><td>faux négatif 0</td><td>vrai négatif 100</td></tr> </table> <p>Sensibilité 100% Spécificité 98%</p>		+	-	+	vrai positif 36	faux positif 2	-	faux négatif 0	vrai négatif 100	<p><b>U1-RNP</b></p> <table border="1"> <tr><td></td><td>+</td><td>-</td></tr> <tr><td>+</td><td>vrai positif 43</td><td>faux positif 2</td></tr> <tr><td>-</td><td>faux négatif 0</td><td>vrai négatif 93</td></tr> </table> <p>Sensibilité 100% Spécificité 98%</p>		+	-	+	vrai positif 43	faux positif 2	-	faux négatif 0	vrai négatif 93	<p><b>Sm/RNP</b></p> <table border="1"> <tr><td></td><td>+</td><td>-</td></tr> <tr><td>+</td><td>vrai positif 24</td><td>faux positif 0</td></tr> <tr><td>-</td><td>faux négatif 0</td><td>vrai négatif 30</td></tr> </table> <p>Sensibilité 100% Spécificité 100%</p>		+	-	+	vrai positif 24	faux positif 0	-	faux négatif 0	vrai négatif 30	<p><b>SSA/Ro60kD</b></p> <table border="1"> <tr><td></td><td>+</td><td>-</td></tr> <tr><td>+</td><td>vrai positif 69</td><td>faux positif 0</td></tr> <tr><td>-</td><td>faux négatif 1</td><td>vrai négatif 78</td></tr> </table> <p>Sensibilité 99% Spécificité 100%</p>		+	-	+	vrai positif 69	faux positif 0	-	faux négatif 1	vrai négatif 78
	+	-																																					
+	vrai positif 36	faux positif 2																																					
-	faux négatif 0	vrai négatif 100																																					
	+	-																																					
+	vrai positif 43	faux positif 2																																					
-	faux négatif 0	vrai négatif 93																																					
	+	-																																					
+	vrai positif 24	faux positif 0																																					
-	faux négatif 0	vrai négatif 30																																					
	+	-																																					
+	vrai positif 69	faux positif 0																																					
-	faux négatif 1	vrai négatif 78																																					
<p><b>SSA/Ro52kD</b></p> <table border="1"> <tr><td></td><td>+</td><td>-</td></tr> <tr><td>+</td><td>vrai positif /</td><td>faux positif /</td></tr> <tr><td>-</td><td>faux négatif /</td><td>vrai négatif /</td></tr> </table> <p>Sensibilité - % Spécificité - % Pas de méthode de référence !</p>		+	-	+	vrai positif /	faux positif /	-	faux négatif /	vrai négatif /	<p><b>SSB</b></p> <table border="1"> <tr><td></td><td>+</td><td>-</td></tr> <tr><td>+</td><td>vrai positif 54</td><td>faux positif 1</td></tr> <tr><td>-</td><td>faux négatif 0</td><td>vrai négatif 93</td></tr> </table> <p>Sensibilité 100% Spécificité 99%</p>		+	-	+	vrai positif 54	faux positif 1	-	faux négatif 0	vrai négatif 93	<p><b>Jo-1</b></p> <table border="1"> <tr><td></td><td>+</td><td>-</td></tr> <tr><td>+</td><td>vrai positif 22</td><td>faux positif 0</td></tr> <tr><td>-</td><td>faux négatif 0</td><td>vrai négatif 119</td></tr> </table> <p>Sensibilité 100% Spécificité 100%</p>		+	-	+	vrai positif 22	faux positif 0	-	faux négatif 0	vrai négatif 119	<p><b>Scl-70</b></p> <table border="1"> <tr><td></td><td>+</td><td>-</td></tr> <tr><td>+</td><td>vrai positif 13</td><td>faux positif 0</td></tr> <tr><td>-</td><td>faux négatif 0</td><td>vrai négatif 91</td></tr> </table> <p>Sensibilité 100% Spécificité 100%</p>		+	-	+	vrai positif 13	faux positif 0	-	faux négatif 0	vrai négatif 91
	+	-																																					
+	vrai positif /	faux positif /																																					
-	faux négatif /	vrai négatif /																																					
	+	-																																					
+	vrai positif 54	faux positif 1																																					
-	faux négatif 0	vrai négatif 93																																					
	+	-																																					
+	vrai positif 22	faux positif 0																																					
-	faux négatif 0	vrai négatif 119																																					
	+	-																																					
+	vrai positif 13	faux positif 0																																					
-	faux négatif 0	vrai négatif 91																																					
<p><b>PM-Scl 100</b></p> <table border="1"> <tr><td></td><td>+</td><td>-</td></tr> <tr><td>+</td><td>vrai positif 10</td><td>faux positif 0</td></tr> <tr><td>-</td><td>faux négatif 0</td><td>vrai négatif 24</td></tr> </table> <p>Sensibilité 100% Spécificité 100%</p>		+	-	+	vrai positif 10	faux positif 0	-	faux négatif 0	vrai négatif 24	<p><b>CENP-A/B</b></p> <table border="1"> <tr><td></td><td>+</td><td>-</td></tr> <tr><td>+</td><td>vrai positif 16</td><td>faux positif 1</td></tr> <tr><td>-</td><td>faux négatif 0</td><td>vrai négatif 97</td></tr> </table> <p>Sensibilité 100% Spécificité 99%</p>		+	-	+	vrai positif 16	faux positif 1	-	faux négatif 0	vrai négatif 97	<p><b>PCNA</b></p> <table border="1"> <tr><td></td><td>+</td><td>-</td></tr> <tr><td>+</td><td>vrai positif 13</td><td>faux positif 0</td></tr> <tr><td>-</td><td>faux négatif 0</td><td>vrai négatif 34</td></tr> </table> <p>Sensibilité 100% Spécificité 100%</p>		+	-	+	vrai positif 13	faux positif 0	-	faux négatif 0	vrai négatif 34	<p><b>DFS-70</b></p> <table border="1"> <tr><td></td><td>+</td><td>-</td></tr> <tr><td>+</td><td>vrai positif 14</td><td>faux positif 0</td></tr> <tr><td>-</td><td>faux négatif 0</td><td>vrai négatif 24</td></tr> </table> <p>Sensibilité 100% Spécificité 100%</p>		+	-	+	vrai positif 14	faux positif 0	-	faux négatif 0	vrai négatif 24
	+	-																																					
+	vrai positif 10	faux positif 0																																					
-	faux négatif 0	vrai négatif 24																																					
	+	-																																					
+	vrai positif 16	faux positif 1																																					
-	faux négatif 0	vrai négatif 97																																					
	+	-																																					
+	vrai positif 13	faux positif 0																																					
-	faux négatif 0	vrai négatif 34																																					
	+	-																																					
+	vrai positif 14	faux positif 0																																					
-	faux négatif 0	vrai négatif 24																																					

Note : pour l' antigène *en gris*, comme aucun échantillon clairement caractérisé n'est disponible et/ou comme il n'existe pas de méthode de référence, aucune valeur ne peut raisonnablement être donnée

## 11. LIMITES DU TEST

1. Le diagnostic ne doit pas être établi uniquement sur base d'une seule méthode de test.
2. Les résultats doivent être toujours interprétés en tenant compte de l'examen clinique, de l'historique du patient et des résultats obtenus au moyen d'autres méthodes. Aucune technique utilisée seule ne peut écarter la possibilité de résultats faussement positifs ou faussement négatifs. Dans cette optique, un test d'immunofluorescence indirecte devrait, dans la mesure du possible, être réalisé en parallèle à la détermination des auto-anticorps faite avec les trousse ALPHADIA Dot pour BDI. L'immunofluorescence étant reconnue comme méthode de référence en auto-immunité.
3. ALPHADIA sa/nv et ses distributeurs autorisés ne peuvent pas être tenus responsables des dommages occasionnés indirectement ou consécutivement à un changement ou une modification dans le procédé indiqué. L'utilisation de cette trousse est réservée uniquement à un personnel technique qualifié.
4. L'utilisation de cette trousse est soumise au respect des Bonnes Pratiques de Laboratoires « BPL » et doit également tenir compte de tous les règlements généraux et spécifiques liés à l'utilisation d'une telle trousse.
5. La responsabilité d'ALPHADIA sa/nv se limite dans tous les cas au remplacement de la trousse.

