

USADA 0026

SECTION 2
TECHNICAL PART

2.1 Immunological screening

LNDD	MODE OPÉRATEUR	Codification : M-AN-08 Version : J Date : 27/02/2006 1 / 5
ANALYSES IMMUNOLOGIQUES SUR L'AXSYM		

Objet

Description du mode opératoire pour la recherche par immunofluorescence des hormones peptidiques LH et β -hCG.

Il concerne toute personne impliquée dans les analyses de dépistage rapide et de vérification.

CONFIDENTIEL

SPECIMEN

Documents cités

M-E-04 ; M-V-13 ; M-TE-05 ; I-TE-03 ; I-CONF-06 ; I-LEC-06 ; I-LEC-06B ; E-Remis-06 ; E-Remisconf-01 ; I-M-11

Au cours de l'analyse, renseigner l'enregistrement de suivi des aliquotes : **E-TE-02C** pour une analyse de screening, **E-TE-03G** pour une analyse de vérification.

APPLICABLE le

02 MARS 2006

Contenu du mode opératoire

Toute personne utilisant l'AXSYM doit faire figurer à l'écran son code opérateur :

- Sélectionner "F6 Niveau d'accès"
- Saisir son code opérateur.
- Sélectionner "Accepter"

**ASSURANCE QUALITÉ
LNDD**

Les dosages immunologiques de dépistage rapide sont effectués sur les aliquotes échantillons issus de la mise en tube I-TE-03.

Les dosages immunologiques de vérification sont effectués sur les aliquotes mis en tube selon I-CONF-06.

Préalablement à toute analyse, s'assurer que la calibration et le contrôle journaliers de l'appareil ont été effectués et validés selon les modes opératoires **M-E-04** et **M-V-13**.

Les aliquotes du dépistage rapide ne sont sortis de la chambre froide à 4°C que lorsque l'automate est prêt. Si l'analyse ne peut être effectuée dans un délai de 5 jours suivant la mise en tube, les aliquotes sont bouchés et placés à -20°C ; il seront décongelés selon le mode opératoire **M-TE-05**. Ces étapes de congélation / décongélation sont consignées dans l'enregistrement de suivi des aliquotes **E-TE-02C**.

La vérification n'est commencée que lorsque l'automate est prêt.

LNDD	MODE OPÉRATOIRE	Codification : M-AN-08 Version : J Date : 27/02/2006 2 / 5
ANALYSES IMMUNOLOGIQUES SUR L'AXSYM		

Lancement des dosages

Les échantillons à analyser ont été préalablement homogénéisés au vortex, et sont centrifugés 10 minutes à 1370 g (température ambiante) avant de procéder à l'analyse.

Dosages à effectuer

Pour le blanc urinaire et les prélèvements issus de sujets de sexe masculin ou dont on ignore le sexe, les dosages à effectuer sont LH et β hCG ; ces analyses sont sélectionnées par le panel M-An08.

Séquence à respecter (dépistage rapide)

- Blanc urinaire
- Echantillons
- Contrôle LH de fin de séquence de l'appareil
- Contrôle β hCG de fin de séquence de l'appareil

**SPECIMEN
CONFIDENTIEL**

- 1 Sélectionner "Liste des demandes"
- 2 Sélectionner "F6 Patient"
- 3 Saisir l'identité "IDE" et un "commentaire" pour le blanc urinaire, puis sélectionner le panel M-An08.

"IDE" = BIU

"Commentaire" = jjmm-n-BIU-j'j'm'm'-n'

avec : jjmm = date d'analyse
n = numéro de séquence de la date d'analyse considérée
j'j'm'm' = date de mise en tube
n' = numéro de mise en tube de la journée considérée

(Ex : "Commentaire" = 0603-1-BIU-0503-2

Blanc urinaire aliquoté lors de la deuxième mise en tube du 5 mars et analysé lors de la première séquence du 6 mars)

Notes

S'il s'agit d'une vérification, ajouter "vérif" à la suite du commentaire.

De même s'il s'agit d'une contre-expertise, ajouter "CE" à la suite du commentaire.

- 4 Sélectionner "F6 Ajouter"
- 5 Saisir l'identité "IDE" de l'échantillon, puis sélectionner le panel M-An08.

"IDE" = Numéro de laboratoire + Numéro de l'échantillon

(Ex : 123/12 123456)

Notes

LNDD	MODE OPÉRATOIRE	Codification : M-AN-08 Version : J Date : 27/02/2006 3 / 5
ANALYSES IMMUNOLOGIQUES SUR L'AXSYM		

S'il s'agit d'un échantillon "Remis", l'indiquer par "R" devant le numéro échantillon (Ex : R 123/12 123456)
 S'il s'agit d'une vérification, renseigner la partie "commentaire" : numéro de laboratoire + numéro échantillon + vérif + lettre différenciant chacun des aliquotes (a, b, c, d)
 De même s'il s'agit d'une contre-expertise, renseigner la partie "commentaire" : numéro de laboratoire + numéro échantillon + CE + lettre différenciant chacun des aliquotes (a, b, c, d)

- 6 Sélectionner "F6 Ajouter"
- 7 Répéter les étapes 5 et 6 pour chaque échantillon.
- 8 Saisir l'identité "IDE" et un "commentaire" pour le contrôle LH de fin de séquence de l'appareil, puis sélectionner le panel CQ-LH.

"IDE" = CQ LH

"Commentaire" = jjmm-n-CQ LH

avec : jjmm = date d'analyse
 n = numéro de séquence de la date d'analyse considérée

(Ex : "Commentaire" = 0603-1-CQ LH
 Contrôle LH de fin de séquence de l'appareil pour la première séquence du 6 mars)

SPECIMEN

Notes

S'il s'agit d'une vérification, ajouter "vérif" à la suite du commentaire.
 De même s'il s'agit d'une contre-expertise, ajouter "CE" à la suite du commentaire.

CONFIDENTIEL

- 9 Sélectionner "F6 Ajouter"
- 10 Saisir l'identité "IDE" et un "commentaire" pour le contrôle β hCG de fin de séquence de l'appareil, puis sélectionner le panel CQ-HCG.

"IDE" = CQ HCG

"Commentaire" = jjmm-n-CQ hCG

avec : jjmm = date d'analyse
 n = numéro de séquence de la date d'analyse considérée

(Ex : "Commentaire" = 0603-1-CQ hCG
 Contrôle β hCG de fin de séquence de l'appareil pour la première séquence du 6 mars)

Notes

S'il s'agit d'une vérification, ajouter "vérif" à la suite du commentaire.
 De même s'il s'agit d'une contre-expertise, ajouter "CE" à la suite du commentaire.

- 11 Sélectionner "F6 Ajouter"
- 12 Sélectionner "F1 Sortir" pour revenir à l'écran "liste des demandes"
- 13 Imprimer la liste des demandes et l'archiver à la date du jour dans le classeur **C-MA-Axsym** Echantillons.

- Sortir les portoirs désignés par l'appareil du carrousel échantillons. Distribuer dans les cuves échantillons, placées sur les portoirs selon la liste des demandes :

26

LNDD	MODE OPÉRATOIRE	Codification : M-AN-08 Version : J Date : 27/02/2006 4 / 5
ANALYSES IMMUNOLOGIQUES SUR L'AXSYM		

- Pour le blanc urinaire et les échantillons : 300 µL minimum de chaque urine, à la micro-pipette ou avec les liquipettes, en évitant de remettre en suspension le culot de centrifugation.
- Pour les contrôles de fin de séquence de l'appareil : après homogénéisation et élimination de la première goutte, 6 gouttes du niveau "moyen" du contrôle LH (réf interne : AXR05-AB) et 6 gouttes du niveau "bas" du contrôle β hCG (réf interne : AXR06-AB).

Ex : « B04 : 123/12 123456 » = Cuve échantillon n°4 ; portoir B, échantillon 123456 de numéro de laboratoire 123/12

Replacer le portoir sur son carrousel.

- S'assurer que l'appareil dispose de suffisamment de cartouches de réaction pour effectuer les analyses demandées. Sinon, en ajouter.

- Lancer l'analyse au moyen de la touche verte "Lancer"

- Placer les tubes contenant le reste d'urine et les contrôles à +4°C.

SPECIMEN

Lorsque les analyses demandées sont terminées, l'AXSYM imprime automatiquement un rapport de résultats pour chaque échantillon ; ceux-ci sont dépouillés selon les instructions de lecture I-LEC-06 (dépistage rapide) ou I-LEC-06B (vérification).

Lorsque l'automate refuse de rendre un résultat :

- Imprimer l'exception, puis l'effacer de façon à ce que le résultat de l'autre dosage soit imprimé.
- "Remettre" l'échantillon concerné : renseigner l'enregistrement "E-Remis-06" ou "E-Remisconf-01"
- Lors de la nouvelle analyse de cet échantillon, celui-ci est dilué 2 fois :
 - Analyse LH : dilution avec le calibrateur A (0 U/L) AXR11-AB.
 - Analyse β hCG : dilution avec le Specimen Diluent Dil-AB.

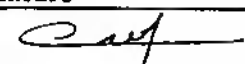

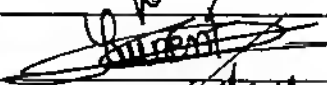
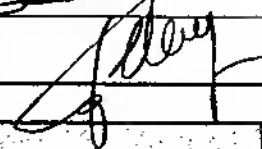
Si un résultat est obtenu, ne pas oublier de le multiplier par 2.
Si l'analyse est de nouveau impossible, imprimer l'exception.

A l'issue des analyses :

- Jeter les godets échantillons dans un container jaune.
- Effectuer les maintenances nécessaires selon l'instruction I-M-11.

CONFIDENTIEL

LNDD	MODE OPÉRATOIRE	Codification : M-AN-08 Version : J Date : 27/02/2006 5 / 5
ANALYSES IMMUNOLOGIQUES SUR L'AXSYM		

Action	Personne concernée	Date	Signature
rédigé par	Nathalie CREPIN	15/02/2006	
vérifié par	Francoise LASNE	17/02/2006	
vérifié par	Aurélie LAURENT	27/02/2006	
approuvé par	Jacques DE CEARRIZ	27/02/2006	

EVOLUTIONS

N° Version	Motif	Date
H	- Modification du paragraphe concernant les analyses non rendues par l'automate.	07/01/2005
I	- Préciser que le lancement de l'analyse se fait dans la foulée de la centri. - Lors d'une vérif, préciser "verif" devant le numéro d'échantillon	03/02/2006
J	Il existe un mode op de décongélation des aliquos, mais il n'étati écrit nulle part à quel moment il était nécessaire de les congeler.	27/02/2006

SPECIMEN

CONFIDENTIEL

LNDD

ENREGISTREMENT

Codification : E-TE-02C

Version : H

Date : 10/12/2004

1/1

DEPISTAGE RAPIDE IMMUNOLOGIE : FICHE DE SUIVI DES ALIQUOTES

Modèle opératoire

M-An-08

Version

J

Lot calibrateurs LH

36 613 Q100

Lot calibrateurs β -hCG

36 467 Q100

Lot contrôles LH

36 612 Q100

Lot contrôles β -hCG

35 320 Q100

Lot réactifs LH

40 622 Q100

Lot réactifs β -hCG

39 526 Q100

Séries

177/07 178/07

Remis

Mise en tube : date et n°

21.07.06. ①

Code blanc urinaire

2107 - 1 - Blu - 2107 - 1

Opération	Date	Heure	Identification du matériel utilisé	Signature
Congélation éventuelle		h	Congel. ou CH-FR.	
Décongélation		h		
Prise en charge de la mise en tube	21/07/06	10 ^h 10	Sans objet	IR
Vortex et centrifugation	21/07/06	10 ^h 10	Centri. 8	IR
Lancement de l'analyse, stockage des tubes à 4°C	21/07/06	10 ^h 20	Refrig. (3) ou CH-FR.	IR
Destruction des tubes	21/07/06	12 ^h 00	Sans objet	IR

Remarques

L'original de cet enregistrement est à conserver dans le classeur C-Fiches suivi-Imm, une copie est fournie avec le dossier de la série.

USADA 0033

29

LABORATOIRE NATIONAL DE DEPISTAGE DU DOPAGE
 143 avenue ROGER SALENGRO
 92290 CHATENAY MALABRY
 IDENTIFICATION APPAREIL: AXSYM

RAPPORT ECHANTILLON

IDE: 178/07 995474
 IDP:
 Nom:

Date: 21/07/06

DOSAGE	RÉSULTATS UNITES	INTERPRETATION	DILUTION	LIMITES
BhCG 21/07/06 10:59	1.45 IU/L		UNDILUTED	0.00 - 12.00
LH 21/07/06 11:09	1.09 IU/L		UNDILUTED	0.00 - 40.00

Date: 21/07/06
 Opérateur: Al
 Résultats: Dans les normes
 A vérifier
 Remarques:

NR

SECTION 2
TECHNICAL PART

2.2 Natural hormone screening

LNDD	ENREGISTREMENT (LISTE)	Codification : L-SCREENING Date : 31/03/2006 1/1
SPECIMEN	LISTE DES ESSAIS DE DEPISTAGE RAPIDE	ASSURANCE QUALITÉ LNDD

CODE de l'Essai	MATRICE analysée	ABREGE de la famille recherchée	INTITULE de l'Essai	MODE OPERATOIRE DE PREPARATION	MODE OPERATOIRE D'ANALYSE
ES02	Urine	BBS	Recherche par CG/SM de molécules basiques extractibles par SPE échangeuse de cations- Méthode de semi-quantification de la Morphine	M-EX-02	M-AN-04
ES02C	Urine	EPH	Recherche et semi-quantification des éphédrines	M-EX-02	M-AN-02C
ES03	Urine	CD	Recherche par CLHP/UV/SM de diurétiques et corticostéroïdes	M-EX-03G	M-AN-32
ES03B	Urine	LCH	Recherche par CLHP/SM multiétage d'anabolisants	M-EX-03D	M-AN-31
ES03C	Urine	LCHQ	Recherche par CLHP/SM d'anabolisants	M-EX-03D	M-AN-31B
ES04	Urine	ANABO (ou H)	Recherche CG/SM de molécules à effet anabolisant et autres molécules extractibles par SPE apolaire avec semi-quantification des stéroïdes endogènes et des molécules à seuil de positivité	M-EX-04	M-AN-06B
ES05	Urine	ANABO (ou MS2)	Recherche CG/SM/SM de molécules à effet anabolisant	M-EX-04	M-AN-07B
ES06	Urine	IMM (ou Immunologie)	Dosage par immunofluorescence des hormones peptidiques LH et β -hCG	M-AN-08	M-AN-08
ES07	Urine	EPO	Analyse par focalisation et double immunohlotting d' isoformes des erythropoïétines	M-EX-25	M-AN-43
ES08	Urine	HES ou HEA	Recherche de l'hydroxyéthylamidon par CG/SM	M-EX-22	MAN35Sc
ES08B	Urine	PS	Recherche de polysaccharides par colorimétrie	M-EX-50	M-AN-55

ESS01	Sang	HBOCs	Recherche d' Hemoglobin-Based Oxygen Carriers par électrophorèse	CONFIDENTIEL
ESS02	Sang	Transfusion sanguine (TS)	Recherche des transfusions sanguines homologues par cytométrie en flux	

N.B: Les codes des essais sont inscrits en gras lorsqu'ils sont dans la portée d'accréditation valide

EVOLUTIONS

Date de création	Motif	Date diffusion
02/2006	<ul style="list-style-type: none"> - Le mode opératoire de préparation dans l'ES03 a changé ce n'est plus le M-EX-03B mais le M-EX-03G Cf. E-INFO n°56. - Dans l'ESS01 le mode opératoire d'analyse n'est plus le M-AN-53. - Ajout de l'ES08B. - Ajout de l'ES02B. - Suppression de l'essai ES10 (Mésocarb par GC/MS) 	16/03/2006
03/2006	Modification de l'ES02B en ES02C	17/03/2006
J	Modification du Mode Opérateur d'analyse de l'ES04 (M-AN-06B au lieu de M-AN-06).	31/03/2006

LNDD	MODE OPÉRATOIRE	Codification : M-EX-04 Version : D Date : 03/11/2005 1 / 3
METHODE DE PREPARATION DES ALIQUOTES - DEPISTAGE RAPIDE ANABO		

Documents utilisés: M-P-03B, I-N-25, I-M-01, I-TRAC-01.

Remplir l'enregistrement E-TE-02J

SPECIMEN

OPÉRATIONS	MATÉRIEL	RÉACTIFS ET PRODUITS
Prise d'essai = 2 mL	Tubes 16x100 Pipette 1-5 mL, cônes de 5 mL	
Ajouter 100 µL de SIm02	Pipette Eppendorf à déplacement positif Combitips	Solution de 17αmethyltestostérone + Androstérone D4-glucuronide + salbu D3 (CH-FR.1)
Agiter au vortex	Vortex	
Ajuster à pH = 7 en agitant au vortex	Papier pH 0-14 Vortex	Flacons compte gouttes K2CO3, CH3COOH
Ajouter 1mL de tampon pH=6.5	Dispensette	Solution tampon pH 6.5 (CH-FR.1)
Agiter au vortex	Vortex	
Ajouter une goutte de β-glu	Flacon compte goutte	β-glu: β-glucuronidase (CH-FR.1)
Agiter au vortex Boucher les tubes	Vortex Bouchons	
Hydrolyser 1h à 55°C	Etuve	
Laisser refroidir à température ambiante		
Ajouter 100 µL de tampon pH=11	Pipette Eppendorf à déplacement positif Combitips	Solution tampon pH 11
Agiter au vortex	Vortex	
Ajuster à pH = 9 en agitant au vortex	Papier pH 7-14 Vortex	Flacons compte gouttes K2CO3, CH3COOH
Centrifuger 5 min	Centrifugeuse à 4000 tr/min	
Transvaser le surnageant	Tubes à hémolyse 12,5x100	
Extraire par SPE selon la méthode ANABO Cf I-N-25 et I-M-01	Gilson ASPEC XLA Cartouches Bond Elut C18, 200mg/3mL Bouchons d'étanchéité Tubes à hémolyse 12,5x75	

CONFIDENTIEL

ASSURANCE QUALITÉ
LNDD

APPLICABLE le

03 NOV. 2005

LNDD	MODE OPÉRATOIRE	Codification : M-EX-04 Version : D Date :03/11/2005 2 / 3
METHODE DE PREPARATION DES ALIQUOTES - DEPISTAGE RAPIDE ANABO		

**SI L'APPAREIL N'EST PAS PRET:
BOUCHER ET STOCKER LES TUBES
A +4°C
(temps de conservation max : 3 jours)**

Bouchons pour tubes à hémolyse 12,5x75
CH-FR-1

Evaporer jusqu'à séchage complet
(de 20 à 30 min)

Bain à sec à 60 °C + Soufflettes Azote

Sous la hotte et à température ambiante
Ajouter 50 µL de réactif H
et boucher les tubes

Seringue Solution de réactif H (CH-FR.1)
Bouchons pour tubes à hémolyse 12,5x75 Cf M-P-03B

Agiter au vortex

Vortex

Dérivier 20 min à 60°C

Bain à sec
Tubes fermés

Conditionner en vials préalablement
identifiés selon I-TRAC-01
En prélevant d'abord ~ 21 µL pour la MS2
puis ~ 20 µL pour les H

Vial polypropylène à insert 200 µL
Capsule à sertir

**SI L'APPAREIL N'EST PAS PRET:
CONSERVER LES VIALS A
TEMPERATURE AMBIANTE
(temps de conservation max: 24 h)**

SPECIMEN

CONFIDENTIEL

LNDD	MODE OPÉRATOIRE	Codification : M-EX-04
		Version : D Date : 03/11/2005 3 / 3
METHODE DE PREPARATION DES ALIQUOTES - DEPISTAGE RAPIDE ANABO		

Qui	Pr. suite au...	Date	Signature
rédigé par	Marjorie CARIOU	02/11/2005	<i>Marjorie Cariou</i>
vérifié par	Nathalie MECHIN	02/11/2005	<i>Nathalie Mechin</i>
vérifié par	Aurélie LAURENT	03/11/2005	<i>Aurélie Laurent</i>
approuvé par	Jacques DE CEARRIZ	03/11/2005	<i>Jacques de Ceaurriz</i>

ÉVOLUTIONS

N° Version	Motif	Date
B	rassemblement de M-EX-04, M-EX-04F, G et H, ne plus mettre dans le titre le critère "hydrolyse" .Ajouter ce critère ainsi que celui du réactif utilisé dans le contenu du doc.	17/03/2003
C	<ul style="list-style-type: none"> - Ajout d'une étape pour la préparation des échantillons lorsqu'ils doivent être re préparés pour Salbutamol > 500ng/ml - Précision sur l'homogénéisation de l'échantillon (vortex) (E-INFO du 17/03/04) - Ajout de l'étape de remplissage de la fiche de préparation E-TE-02J (action 7, audit 26) - L'évaporation des phases organiques se fait maintenant sous azote (E-INFO du 10/05/04) - Mode opératoire concernant uniquement les échantillons et non plus le recal et mix (création de M-EXMIX-04). 	03/12/2004
D	<p>Note d'information N°38: si salbutamol > 500ng/mL, ne plus remettre l'échantillon.</p> <p>Réajustement du temps de séchage : 20 à 30 min (séchage plus rapide avec l'azote qu'avec l'air).</p> <p>Précision d'une étape : vortexer les tubes après ajout du réactif H.</p>	03/11/2005

SPECIMEN

CONFIDENTIEL

LNDD	MODE OPÉRATOIRE	Codification : M-EXMIX-04
		Version : B Date : 03/11/2005 1/2
METHODE DE PREPARATION DU RECAL ET DU MIX - DEPISTAGE RAPIDE ANABO		

Documents utilisés: I-N-25, I-M-01, M-P-03B, I-TRAC-01.

Remplir l'enregistrement E-PMIX-04

CONFIDENTIEL

OPÉRATIONS

MATÉRIEL

RÉACTIFS ET PRODUITS

RECAL H	MIX MS2
Prise d'essai = 3 mL de tampon pB 6,5	Prise d'essai = 2 mL de blanc urinaire + 1 mL de tampon pH 6,5
Ajouter 50 µL de Recal H	Ajouter 50 µL de Mix MS2
Ajouter 100 µL de THC-M	
Agiter au vortex	
Ajouter 100 µL de SIm02	
Agiter au vortex	
Ajouter 100 µL de tampon pH=11	
Agiter au vortex	
Ajuster à pH = 9 en agitant au vortex	
Centrifuger 5 min	
Transvaser le surnageant	
Extraire par SPE selon la méthode ANABO Cf I-N-25 et I-M-01	
Evaporer jusqu'à séchage complet (de 20 à 30 min)	
Sous la hotte et à température ambiante Ajouter 50 µL de réactif H et boucher les tubes	
Agiter au vortex	
Dérivier 20 min à 60°C	
Conditionner en vials préalablement identifiés selon I-TRAC-01	

Tubes 16x100
Pipette 1-5 mL
Cônes

SPECIMEN

Seringues de 50 µL

Seringues de 50 µL

Vortex

Pipette Eppendorf à déplacement
positif et combitips

Vortex

Pipette Eppendorf à déplacement
positif et combitips

Vortex

Papier pH7-14
Vortex

Centrifugeuse à 4000 tr/min

Tubes à hémolyse 12,5x100

Gilson ASPEC XLA, cartouches Bond
Elut C18, 200mg/3mL, bouchons
d'étanchéité, tubes à hémolyse 12,5x75

Bain à sec à 60 °C + Soufflettes

Seringue
Bouchons pour tubes 12,5x75

Vortex

Bain à sec
Tubes fermés

Vial polypropylène à insert 200 µL
Capsule à sertir
Pipette, cônes 200 µL

Blanc urinaire < 5 jours (CH-FR.1)
Solution tampon pH 6,5 (CH-FR.1)

Solution de Recal H (CH-FR.1)
Solution de mix MS2 (CH-FR.1)

Solution de THC-M: STUP 32
(CH-FR.1)

Solution de 17α méthyltestostérone
+ Androstérone D4-glucuronide +
salbu D3 (CH-FR.1)

Solution tampon pH 11

Flacons compte gouttes K2CO3,
CH3COOH

URANCE QUALITÉ
LNDD

Azote

Solution de réactif H Cf M-P-03B
(CH-FR.1)

APPLICABLE le

03 NOV. 2005

LNDD	MODE OPÉRATOIRE	Codification : M-EXMIX-04
		Version : B Date : 03/11/2005 2 / 2
METHODE DE PREPARATION DU RECAL ET DU MIX - DEPISTAGE RAPIDE ANABO		

Version	Responsable	Date	Signature
rédigé par	Marjorie CARIOU	02/11/2005	<i>M. Cariou</i>
vérifié par	Nathalie MECHIN	02/11/2005	<i>N. Mechin</i>
vérifié par	Aurélie LAURENT	03/11/2005	<i>A. Laurent</i>
approuvé par	Jacques DE CEARRIZ	03/11/2005	<i>J. De Ceaurriz</i>

ÉVOLUTIONS

N° Version	Motif	Date
A	Création du document.	03/12/2004
B	Réajustement du temps de séchage : 20 à 30 min (séchage à l'azote plus rapide qu'avec de l'air). Précision d'une étape : vortexer les échantillons après avoir ajouté le réactif H.	03/11/2005

SPECIMEN

CONFIDENTIEL

LNDD	ENREGISTREMENT	Codification : E-INFO Version : C Date : 09/07/2004 1/1
COMPLEMENT TRANSITOIRE D'UN DOCUMENT QUALITE		

Cet enregistrement n'est à utiliser que si la modification est URGENTE et majeure et/ou conséquente et/ou applicable à plusieurs documents

Référence(s) du(des document(s) qualité concerné(s): **M_EXMIX_04**

Durée d'application de la modification:

TEMPORAIRE, date de début d'application:..... date de fin d'application:

DEFINITIVE (modification à apporter dans la prochaine version du(des)doc.concerné(s))

date de début d'application: **12/7/15**

Modification apportée:

Lors de la préparation du Mix MS2, ajouter :

- 50 µl de Mix MS2 (comme indiqué dans le mode opératoire)
- + 10 µl de MIX bis

SPECIMEN

CONFIDENTIEL

LNDD
ASSURANCE QUALITÉ

ASSURANCE QUALITÉ
LNDD

VISA DU RESPONSABLE TECHNIQUE:



Identification par un NUMERO **40**
et validation de cet enregistrement par l'Assurance Qualité (tampon)

L'original de cet enregistrement est à archiver vivant au Département Assurance Qualité

LNDD	ENREGISTREMENT	Codification : E-TE-02J
		Version : B Date : 18/07/2006 1/1
DEPISTAGE RAPIDE ANABO - FICHE DE SUIVI DES ALIQUOTES		

Mode opératoire d'extraction : M-EX-04 Version: D

Date et n° de la mise en tube : 21107106-① Code du CQH: 028C

CO*, densité et pH du BLU** : 45 d: 1,005
pH: 7 Code du CQ MS2: 007 B

n° Séries ou Echantillons : R 159127 994277 ; 216027 994183 - 994181;
~~ANABO~~ 177107

Opération	Date	Heure de début	Heure de récupération	Identification du matériel utilisé	CO* + paraphe
Stockage à +4°C	/		/		/
Ajout du Sim02	21107106	9R40		Code du Sim02 : 031A	ED 35
Mise à pH 7	21107106	9R45		Code du tampon pH 6.5: T06266-11	ED 35
Hydrolyse	21107106	9R50	10R55	DLU*** de la βglu: 16108106 Etuve n°: 5	ED 35
Mise à pH 9	21107106	11R15		Code du tampon pH 11: 250106	ED 35
Extraction	21107106	11R30	13R30	Gilson n°: 1	ED 35
Stockage à +4°C	/		/		/
Evaporation	21107106	13R30	14R20	Bain à sec n°: 7	ED 35
Dérivation	21107106	14R23	14R43	DLU*** du réactif H: 0268106	ED 35
Mise en vial	21107106	14R45		Bain à sec n°: 11	ED 35

* CO : Code Opérateur - ** BLU : Blanc Urinaire - ***DLU : Date Limite d'Utilisation

L'original de cet enregistrement est à archiver dans le classeur C- Fiche de suivi ANABO et une photocopie est à mettre dans le dossier de chaque série.

LNDD	ENREGISTREMENT	Codification : E-PMIX-04 Version : C Date : 18/07/2006 1/1
DEPISTAGE RAPIDE ANABO - FICHE DE SUIVI DU MIX ET RECAL		

Mode opératoire de préparation :

M-EXMIX-04

Version :

B

Préparation n° :

1

CO*, densité, pH du BLU** :

45 d: 1,005
pH: 7

Code du RECAL H :

028A

Code du THCM :

STUP32-019-10

Code du MIX MS2 :

046B ^{Kuo BSS}
02

Code du tampon pH 6,5 :

T060606-11

Opération	Date	Heure de début	Heure de récu ération	Identification du matériel utilisé	CO++ paraphe
Ajout du SIm 02	200706	AR10		Code du SIm 02 : 031A	ED 35
Mise à pH 9	200706	AR15		Code du tampon pH 11 : 250105	ED 35
Extraction	200706	AR30	2167105 2167100	Gilson n° : 1	ED 35
Evaporation	216706	9R05	9R30	Bain à sec n° : 18	ED 35
Dérivation	2167106	9R31	9R51	DLU *** du réactif H : 026806 Bain à sec n° : 11	ED 35
Mise en vial	216706	9R51			ED 35

* CO : Code Opérateur

** BLU : Blanc Urinaire

*** DLU : Date Limite d'Utilisation

L'original de cet enregistrement est à archiver dans le classeur C-PMIX.

USADA 0044

C:\MSDCHEM\1\METHODS\MAN06B_B.M

Control Information

Sample Inlet : GC
Injection Source : GC/ALS
Injection Location : ALS
Use MS : Yes

6890 GC METHOD

OPEN

Initial temp: 170 'C (On)
Initial time: 0.00 min

Maximum temp: 325 'C
Equilibration time: 0.50 min

Ramps:

#	Rate	Final temp	Final time
1	3.00	230	0.00
2	30.00	300	4.67
3	0.0 (Off)		

Post temp: 0 'C
Post time: 0.00 min
Run time: 27.00 min

FRONT INLET (SPLIT/SPLITLESS)

Mode: Split
Initial temp: 280 'C (On)
Pressure: 170.0 kPa (On)
Split ratio: 10:1
Split flow: 13.2 mL/min
Total flow: 17.8 mL/min
Gas saver: Off
Gas type: Helium

BACK INLET (UNKNOWN)

COLUMN 1

Capillary Column
Model Number: Agilent 19091Z-008

COLUMN 2
(not installed)

Max temperature: 325 'C
Nominal length: 17.0 m
Nominal diameter: 200.00 um
Nominal film thickness: 0.11 um
Mode: constant pressure
Pressure: 170.0 kPa
Nominal initial flow: 1.3 mL/min
Average velocity: 59 cm/sec
Inlet: Front Inlet
Outlet: MSD
Outlet pressure: vacuum

FRONT DETECTOR (NO DET)

BACK DETECTOR (NO DET)

SIGNAL 1

Data rate: 20 Hz
Type: test plot
Save Data: Off
Zero: 0.0 (Off)
Range: 0
Fast Peaks: Off
Attenuation: 0

SIGNAL 2

Data rate: 20 Hz
Type: test plot
Save Data: Off
Zero: 0.0 (Off)
Range: 0
Fast Peaks: Off
Attenuation: 0

COLUMN COMP 1

(No Detectors Installed)

COLUMN COMP 2

(No Detectors Installed)

THERMAL AUX 2

Use: MSD Transfer Line Heater

Description:
 Initial temp: 300 'C (On)
 Initial time: 0.00 min
 # Rate Final temp Final time
 1 0.0(Off)

POST RUN
 Post Time: 0.00 min

TIME TABLE
 Time Specifier Parameter & Setpoint

GC Injector

Front Injector:
 Sample Washes 0
 Sample Pumps 3
 Injection Volume 2.00 microliters
 Syringe Size 10.0 microliters
 PreInj Solvent A Washes 3
 PreInj Solvent B Washes 3
 PostInj Solvent A Washes 3
 PostInj Solvent B Washes 3
 Viscosity Delay 0 seconds
 Plunger Speed Fast
 PreInjection Dwell 0.00 minutes
 PostInjection Dwell 0.00 minutes

Back Injector:
 0 parameters specified

Column 1 Inventory Number : hp
 Column 2 Inventory Number :

MS ACQUISITION PARAMETERS

General Information

Line File : atune.u
 Acquisition Mode : Scan/SIM

Information

Solvent Delay : 3.00 min
 Absolute : False
 Offset : 200
 Resulting EM Voltage : 1964.7

Raw Scan Parameters]

Low Mass : 50.0
 High Mass : 800.0
 Threshold : 150
 Sample # : 1 A/D Samples 2

Sim Parameters]

GROUP 1
 Group ID : 1
 Resolution : Low
 Not 1 Ion : 86.00
 Masses/Dwell In Group (Mass, Dwell) (Mass, Dwell) (Mass, Dwell)
 (71.00, 10) (86.00, 10) (100.10, 10)
 (178.10, 10) (223.20, 10) (266.20, 10)
 (294.20, 10) (295.20, 10) (333.30, 10)
 (348.30, 10) (356.30, 10) (369.30, 10)

(371.30,	10)	(372.30,	10)	(377.30,	10)
(392.30,	10)	(426.40,	10)	(440.40,	10)
(441.40,	10)				

GROUP 2
 Group ID : 2
 Resolution : Low
 Group Start Time : 4.00
 Plot 1 Ion : 86.00
 Ions/Dwell In Group

(Mass,	Dwell)	(Mass,	Dwell)	(Mass,	Dwell)
(86.00,	10)	(178.10,	10)	(266.20,	10)
(300.30,	10)	(333.30,	10)	(335.30,	10)
(348.30,	10)	(369.30,	10)	(371.30,	10)
(372.30,	10)	(440.40,	10)	(441.40,	10)

GROUP 3
 Group ID : 3
 Resolution : Low
 Group Start Time : 5.00
 Plot 1 Ion : 86.00
 Ions/Dwell In Group

(Mass,	Dwell)	(Mass,	Dwell)	(Mass,	Dwell)
(72.00,	10)	(86.00,	10)	(98.00,	10)
(104.10,	10)	(175.10,	10)	(190.10,	10)
(200.20,	10)	(209.20,	10)	(217.20,	10)
(234.20,	10)	(266.20,	10)	(275.20,	10)
(276.20,	10)	(291.20,	10)	(293.20,	10)
(300.30,	10)	(308.30,	10)	(309.30,	10)
(335.30,	10)	(361.30,	10)	(410.40,	10)
(417.40,	10)	(432.40,	10)	(433.40,	10)
(491.40,	10)	(505.50,	10)	(520.50,	10)

GROUP 4
 Group ID : 4
 Resolution : Low
 Group Start Time : 10.00
 Plot 1 Ion : 86.00
 Ions/Dwell In Group

(Mass,	Dwell)	(Mass,	Dwell)	(Mass,	Dwell)
(86.00,	10)	(143.10,	10)	(194.10,	10)
(235.20,	10)	(272.20,	10)	(358.30,	10)
(362.30,	10)	(405.40,	10)	(417.40,	10)
(420.40,	10)	(422.40,	10)	(432.40,	10)
(436.40,	10)	(448.40,	10)	(491.40,	10)
(505.50,	10)	(520.50,	10)		

GROUP 5
 Group ID : 5
 Resolution : Low
 Group Start Time : 11.50
 Plot 1 Ion : 169.10
 Ions/Dwell In Group

(Mass,	Dwell)	(Mass,	Dwell)	(Mass,	Dwell)
(169.10,	10)	(225.20,	10)	(241.20,	10)
(275.20,	10)	(315.30,	10)	(329.30,	10)
(341.30,	10)	(405.40,	10)	(417.40,	10)
(419.40,	10)	(420.40,	10)	(422.40,	10)
(431.40,	10)	(432.40,	10)	(433.40,	10)
(434.40,	10)	(438.40,	10)	(446.40,	10)
(448.40,	10)				

GROUP 6
 Group ID : 6
 Resolution : Low
 Group Start Time : 13.00
 Plot 1 Ion : 91.00
 Ions/Dwell In Group

(Mass,	Dwell)	(Mass,	Dwell)	(Mass,	Dwell)
(91.00,	10)	(144.10,	10)	(169.10,	10)
(194.10,	10)	(209.20,	10)	(220.20,	10)
(225.20,	10)	(241.20,	10)	(270.20,	10)
(275.20,	10)	(310.30,	10)	(315.30,	10)
(326.30,	10)	(329.30,	10)	(341.30,	10)
(343.30,	10)	(345.30,	10)	(353.30,	10)
(393.30,	10)	(395.30,	10)	(405.40,	10)
(417.40,	10)	(419.40,	10)	(431.40,	10)

(432.40,	10)	(433.40,	10)	(434.40,	10)
(435.40,	10)	(443.40,	10)	(446.40,	10)
(448.40,	10)	(482.40,	10)	(485.40,	10)

GROUP 7
 Group ID : 7
 Resolution : Low
 Group Start Time : 14.00
 Plot 1 Ion : 130.10
 Ions/Dwell In Group

(Mass,	Dwell)	(Mass,	Dwell)	(Mass,	Dwell)
(129.10,	10)	(130.10,	10)	(194.10,	10)
(206.20,	10)	(208.20,	10)	(209.20,	10)
(220.20,	10)	(221.20,	10)	(234.20,	10)
(270.20,	10)	(275.20,	10)	(307.30,	10)
(322.30,	10)	(326.30,	10)	(339.30,	10)
(341.30,	10)	(343.30,	10)	(345.30,	10)
(353.30,	10)	(360.30,	10)	(368.30,	10)
(412.40,	10)	(413.40,	10)	(415.40,	10)
(417.40,	10)	(428.40,	10)	(430.40,	10)
(431.40,	10)	(432.40,	10)	(433.40,	10)
(434.40,	10)	(435.40,	10)	(437.70,	10)
(443.40,	10)	(444.40,	10)	(446.40,	10)
(448.40,	10)	(452.40,	10)	(485.40,	10)

GROUP 8
 Group ID : 8
 Resolution : Low
 Group Start Time : 15.00
 Plot 1 Ion : 130.10
 Ions/Dwell In Group

(Mass,	Dwell)	(Mass,	Dwell)	(Mass,	Dwell)
(129.10,	10)	(130.10,	10)	(143.10,	10)
(157.10,	10)	(195.10,	10)	(206.20,	10)
(208.20,	10)	(234.20,	10)	(270.20,	10)
(284.20,	10)	(301.30,	10)	(331.30,	10)
(343.30,	10)	(360.30,	10)	(415.40,	10)
(417.40,	10)	(421.40,	10)	(430.40,	10)
(431.40,	10)	(432.40,	10)	(437.40,	10)
(446.40,	10)	(448.40,	10)	(449.40,	10)
(451.40,	10)	(452.40,	10)	(466.40,	10)
(468.40,	10)	(522.50,	10)		

GROUP 9
 Group ID : 9
 Resolution : Low
 Group Start Time : 16.50
 Plot 1 Ion : 246.20
 Ions/Dwell In Group

(Mass,	Dwell)	(Mass,	Dwell)	(Mass,	Dwell)
(246.20,	10)	(301.30,	10)	(355.30,	10)
(371.30,	10)	(393.30,	10)	(424.40,	10)
(431.40,	10)	(439.40,	10)	(441.40,	10)
(445.40,	10)	(446.40,	10)	(456.40,	10)
(460.40,	10)	(473.40,	10)	(488.40,	10)
(507.20,	10)	(522.50,	10)		

GROUP 10
 Group ID : 10
 Resolution : Low
 Group Start Time : 17.40
 Plot 1 Ion : 117.10
 Ions/Dwell In Group

(Mass,	Dwell)	(Mass,	Dwell)	(Mass,	Dwell)
(117.10,	10)	(205.20,	10)	(267.20,	10)
(279.20,	10)	(282.20,	10)	(301.30,	10)
(319.30,	10)	(355.30,	10)	(371.30,	10)
(413.40,	10)	(441.40,	10)	(445.40,	10)
(456.40,	10)	(460.40,	10)	(473.40,	10)
(488.40,	10)	(489.40,	10)	(501.50,	10)
(503.50,	10)	(504.50,	10)	(516.50,	10)
(518.50,	10)				

GROUP 11
 Group ID : 11
 Resolution : Low

Group Start Time : 18.50
 Plot 1 Ion : 143.10
 Ions/Dwell In Group (Mass, Dwell) (Mass, Dwell) (Mass, Dwell)
 (58.00, 10) (72.00, 10) (143.10, 10)
 (294.20, 10) (307.30, 10) (319.30, 10)
 (335.30, 10) (387.30, 10) (393.30, 10)
 (402.40, 10) (405.40, 10) (429.40, 10)
 (430.40, 10) (431.40, 10) (433.40, 10)
 (445.40, 10) (454.40, 10) (462.40, 10)
 (469.40, 10) (470.40, 10) (503.50, 10)
 (505.50, 10) (507.50, 10) (517.50, 10)
 (518.50, 10) (520.50, 10) (522.50, 10)
 (532.50, 10) (552.50, 10) (627.60, 10)

GROUP 12 : 12
 Group ID : Low
 Resolution : 20.00
 Group Start Time : 20.00
 Plot 1 Ion : 143.10
 Ions/Dwell In Group (Mass, Dwell) (Mass, Dwell) (Mass, Dwell)
 (58.00, 10) (72.00, 10) (143.10, 10)
 (294.20, 10) (301.30, 10) (308.30, 10)
 (322.30, 10) (343.30, 10) (349.30, 10)
 (370.30, 10) (383.30, 10) (387.30, 10)
 (393.30, 10) (402.40, 10) (403.40, 10)
 (405.40, 10) (422.40, 10) (460.40, 10)
 (462.40, 10) (484.40, 10) (489.40, 10)
 (507.50, 10) (512.50, 10) (517.50, 10)
 (519.50, 10) (522.50, 10) (532.50, 10)
 (534.50, 10) (536.50, 10) (543.50, 10)
 (545.50, 10) (552.50, 10) (558.50, 10)

GROUP 13 : 13
 Group ID : Low
 Resolution : 21.00
 Group Start Time : 21.00
 Plot 1 Ion : 58.00
 Ions/Dwell In Group (Mass, Dwell) (Mass, Dwell) (Mass, Dwell)
 (58.00, 10) (72.00, 10) (143.10, 10)
 (243.20, 10) (301.30, 10) (308.30, 10)
 (315.30, 10) (322.30, 10) (334.30, 10)
 (335.30, 10) (349.30, 10) (370.30, 10)
 (383.30, 10) (403.40, 10) (424.40, 10)
 (425.40, 10) (440.40, 10) (460.40, 10)
 (462.40, 10) (484.40, 10) (489.40, 10)
 (519.50, 10) (534.50, 10) (536.50, 10)
 (543.50, 10) (545.50, 10) (548.50, 10)
 (550.50, 10) (552.50, 10) (558.50, 10)

GROUP 14 : 14
 Group ID : Low
 Resolution : 21.50
 Group Start Time : 21.50
 Plot 1 Ion : 58.00
 Ions/Dwell In Group (Mass, Dwell) (Mass, Dwell) (Mass, Dwell)
 (58.00, 10) (72.00, 10) (86.00, 10)
 (100.10, 10) (143.10, 10) (243.20, 10)
 (308.30, 10) (315.30, 10) (334.30, 10)
 (335.30, 10) (424.40, 10) (425.40, 10)
 (440.40, 10) (460.40, 10) (489.40, 10)
 (493.40, 10) (548.50, 10) (550.50, 10)
 (636.60, 10)

GROUP 15 : 15
 Group ID : Low
 Resolution : 22.30
 Group Start Time : 22.30
 Plot 1 Ion : 254.20
 Ions/Dwell In Group (Mass, Dwell) (Mass, Dwell) (Mass, Dwell)
 (86.00, 10) (100.10, 10) (254.20, 10)
 (262.20, 10) (368.30, 10) (369.30, 10)
 (396.30, 10) (450.40, 10) (468.40, 10)

(493.40,	10)	(506.50,	10)	(524.50,	10)
(527.50,	10)	(545.50,	10)	(554.50,	10)
(560.50,	10)	(572.50,	10)	(616.60,	10)
(632.60,	10)	(636.60,	10)		

[MSZones]

MS Quad : 150 C maximum 200 C
 MS Source : 230 C maximum 250 C

END OF MS ACQUISITION PARAMETERS

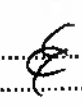
TUNE PARAMETERS for SN: US10340332

EMISSION :	34.610
ENERGY :	69.922
REPELLER :	34.814
IONFOCUS :	90.157
ENTRANCE_LE :	9.500
EMVOLTS :	1764.706
EMUGAIN :	1829.000
EMUOFFSET :	136.000
FILAMENT :	2.000
DCPOLARITY :	0.000
ENTLENSOFFS :	17.318
EMASSGAIN :	-179.000
EMASSOFFSET :	-12.000

END OF TUNE PARAMETERS

END OF INSTRUMENT CONTROL PARAMETERS

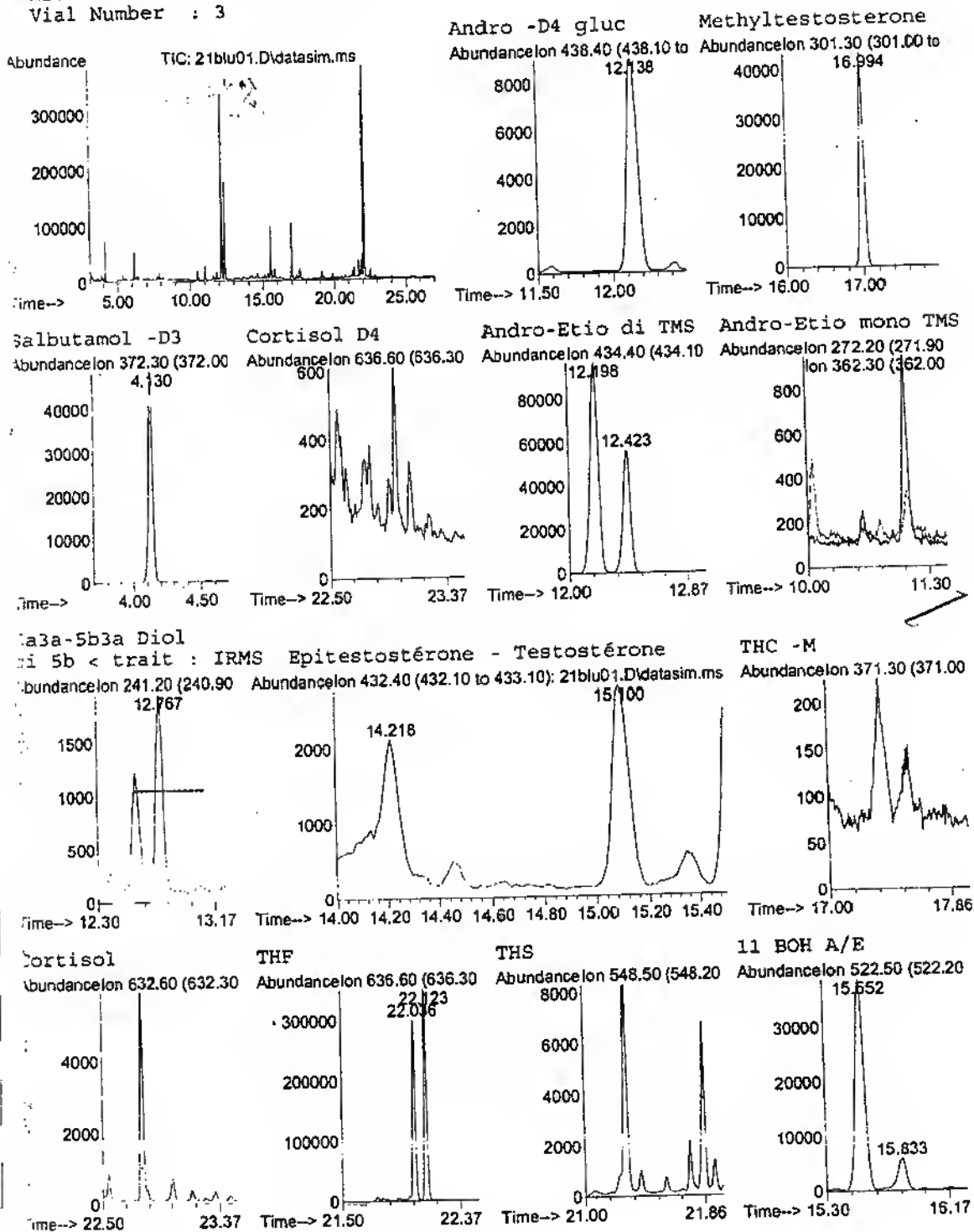
Data File Path C:\MSD18\JUILLET06\2107\
 Data File Name 21blu01.D
 Operator m37p35
 Acq. Method File MAN06B_B.M
 Sample Name 2107 blu 2107 H1
 Misc Info
 Vial Number 3
 Instrument Name GC M5D
 Calibration Title Calibration des stéroïdes endogènes
 Last Calibration Update Fri Jul 21 13:26:58 2006
 Fichier recal utilise 21rc103.0

Date : 22/07/06
 Opérateur : L.O.
 C [] HC []
 Résultats : Négatif []
 A vérifier []
 Remarques : 

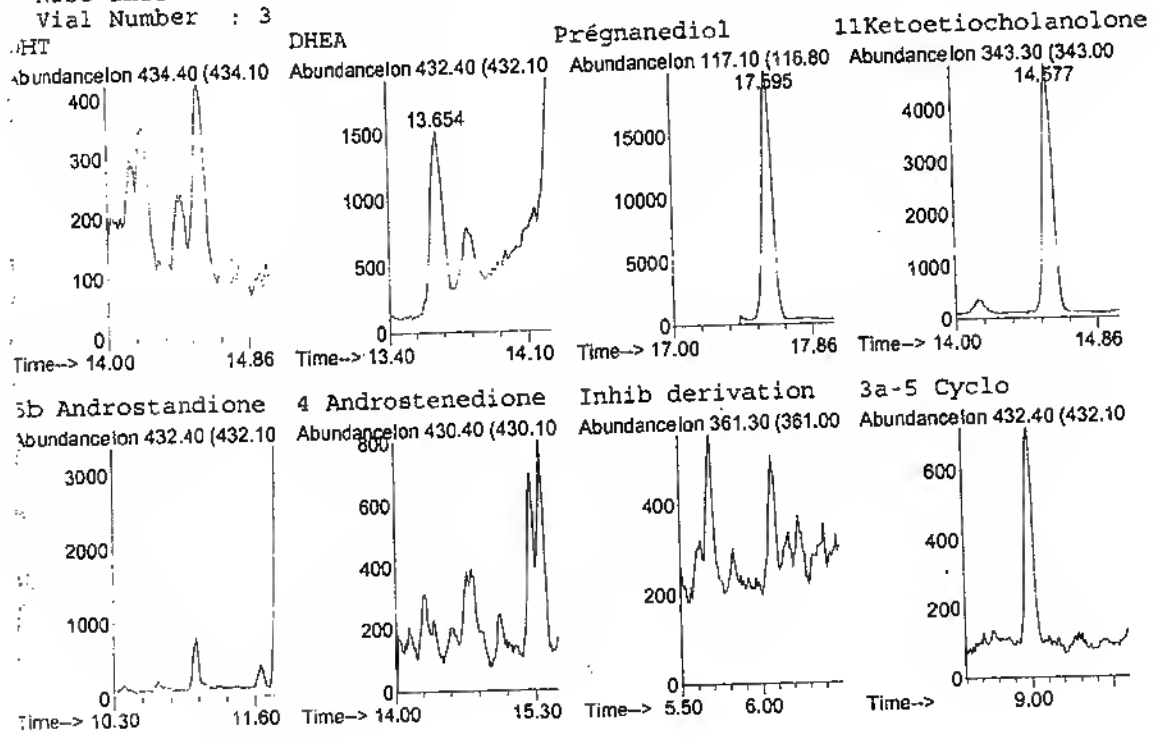
#	Peak Type	Ret Time	Signal	Name	Target Response	Amount	Units
1)	*ISTD	17.00	301.3	Methyltestosterone	1,788,970	200	ng/ml
2)		12.14	438.4	Andro -D4 gluc	453,060	798	ng/ml
3)		4.13	372.3	Salbutamol -D3	1,030,764	194	ng/ml
4)		12.20	434.4	Androsterone	3,875,172	710	ng/ml
5)		12.42	434.4	Etiocolanolone	2,128,068	381	ng/ml
6)		0.00	241.2	5a3a diol	0	0	ng/ml
7)		12.77	241.2	5b3a diol	67,799	23	ng/ml
8)		0.00	117.1	Pregnadiol	0	0	ng/ml
9)		0.00	434.4	DHT	0	0	ng/ml
10)		13.65	432.4	DHEA	50,289	10	ng/ml
11)		14.22	432.4	Epitestosterone	115,169	9	ng/ml
12)		15.10	432.4	Testosterone	118,839	8	ng/ml
13)		0.00	371.3	THC -M	0	0	ng/ml
14)		0.00	369.3	Salbutamol	0	-45	ng/ml
15)		15.83	522.5	11 bOH Etiocolanolone	223,951	43	ng/ml
16)		21.29	548.5	THS	181,600	14	ng/ml
17)		22.04	636.6	THF	4,385,482	355	ng/ml
18)		0.00	632.6	Cortisol	0	0	ng/ml
19)		14.58	343.3	11 Ketoetiocolanolone	205,105	49	ng/ml
20)		10.15	432.4	3a-5C	1,445		ng/ml

	[Surface]	[concentration]	Valeurs conventionnelles de rejet
Ad4 glu / Si *100	25.3		< 19.1
T / ET	1.0		Rapport > 4
Testosterone		8.5	Concentration > 200
Epitestosterone		9.2	Concentration > 200
Androsterone		710	Concentration > 10000
Etiocolanolone		381	Concentration > 10000
DHEA		10	Concentration > 200
DHT		0	Concentration > 20
Andro / Etio	1.8		Rapport > 3
5a3a / 5b3a diol	0.0		Rapport > 2
THC -M		0.0	Concentration > 15
Salb/Salb D3 * 100	0	-45.0	Concentration > 75
Cortisol / THS		0.0	Pour info (R&D)
THF / THS		25.8	
11 bOH etlo / THS		3.1	
THF		355	
SI/3a5c	1237.8		

File: C:\MSD18\JUILLET06\2107\21blu01.D\da
 Operator: m37p35
 Date Acquired: 21 Jul 06 3:36 pm
 Instrument: GC MSD
 Method File: MAN06B B.M
 Sample Name: 2107 blu 2107 H1
 Misc Info:
 Vial Number : 3



File: C:\MSD18\JUILLET06\2107\21blu01.D\da
 Operator: m37p35
 Date Acquired: 21 Jul 06 3:36 pm
 Instrument: GC MSD
 Method File: MAN06B_B.M
 Sample Name: 2107 blu 2107 H1
 Misc Info:
 Vial Number : 3



Data File Path C:\MSD18\juillet06\2107\
 Data File Name 21h08.D
 Operator m37p35
 Acq. Method File MAN06B_B.M
 Sample Name 178/07 995474 H
 Misc Info
 Vial Number 11
 Instrument Name GC MSD
 Calibration Title Calibration des stéroïdes endogènes
 Last Calibration Update Fri Jul 21 13:26:58 2006
 Fichier recal utilise 21rci03.D

Date : 22/07/06
 Opérateur : 18
 C [] HC []
 Résultats : Négatif []
 A vérifier [X]
 Remarques : T/E
 Inhibiteurs de dérivaison

#	Peak Type	Ret Time	Signal	Name	Target Response	Amount	Units
1)	*ISTD	17.09	301.3	Methyltestosterone	1,209,250	200	ng/ml
2)		12.27	438.4	Andro -D4 gluc	62,604	163	ng/ml
3)		4.22	372.3	Salbutamol -O3	814,633	226	ng/ml
4)		12.30	434.4	Androsterone	846,467	230	ng/ml
5)		12.52	434.4	Etiocholanolone	813,037	215	ng/ml
6)		12.70	241.2	5a3a diol	197,002	96	ng/ml
7)		12.88	241.2	5b3a diol	439,619	224	ng/ml
8)		17.85	117.1	Pregnanediol	10,142,344	1316	ng/ml
9)		0.00	434.4	DHT	0	0	ng/ml
10)		0.00	432.4	DHEA	0	0	ng/ml
11)		14.30	432.4	Epitestosterone	116,467	14	ng/ml
12)		15.20	432.4	Testosterone	575,745	61	ng/ml
13)		0.00	371.3	THC -M	0	0	ng/ml
14)		0.00	369.3	Salbutamol	0	-45	ng/ml
15)		0.00	522.5	11 bOH Etiocholanolone	0	0	ng/ml
16)		0.00	548.5	THS	0	0	ng/ml
17)		0.00	636.6	THF	0	0	ng/ml
18)		0.00	632.6	Cortisol	0	0	ng/ml
19)		14.68	343.3	11 Ketoetiocholanolone	183,640	65	ng/ml
20)		10.25	432.4	3a-5C	23,035		ng/ml

	[Surface]	[concentration]	Valeurs conventionnelles de rejet
Ad4 glu / SI *100	5.2		< 19.1
T / ET	4.9		Rapport > 4
Testosterone		60.6	Concentration > 200
Epitestosterone		13.7	Concentration > 200
Androsterone		230	Concentration > 10000
Etiocholanolone		215	Concentration > 10000
DHEA		0	Concentration > 200
DHT		0	Concentration > 20
Andro / Etio	1.0		Rapport > 3
5a3a / 5b3a diol	0.4		Rapport > 2
THC -M		0.0	Concentration > 15
Salb/Salb O3 * 100	0	-45.0	Concentration > 75
Cortisol / THS		#DIV/0!	Pour info (R&O)
THF / THS		#DIV/0!	
11 bOH etio / THS		#DIV/0!	
THF		0	
SI/3a5c	52.5		

File: C:\MSD18\JUILLET06\2107\21h08.D\da
 Operator: m37p35
 Date Acquired: 21 Jul 06 7:36 pm
 Instrument: GC MSD
 Method File: MAN06B_B.M
 Sample Name: 178/07 995474 H
 Misc Info:
 Vial Number : 11

