STEROIDES URINAIRES DANS UN CORTICOSURRENALOME VIRILISANT

René-Jean Begue, Jean-Marcel Brun, Jean Desgres et Prudent Padieu avec la collaboration technique de Madeleine Moriniere et Nicole Pitoizet

Groupe de Biochimie de la Différenciation Cellulaire, Laboratoire de Biochimie Médicale, Faculté de Médecine, 7 boulevard Jeanne d'Arc, Université de Dijon, France

(Received 24 October 1975)

SUMMARY

The present report concerns a gas chromatographic–mass spectrometric study on the urinary excretion of steroids during a virilizing malignant corticoadrenaloma resulting in the identification of thirty five steroids. They are: twelve 17-oxo-steroids, two 5α -androstane- 3α ,17-diols, two 5-androstane- 3α ,16,17-triols, the 5β -androstane- 3α ,11 β ,17 α -triol, the 5α -androstane- 2α ,3 α ,17 α -triol, the 5-androstane- 3β ,16 α ,17 β -triol, the 3α ,16 α -dihydroxy- 5α -pregnan-20-one, the 3β ,17 α -dihydroxy- 5α -pregnan-20-one, the 5β -pregnane- 3α ,20 α -diol, the 5-pregnene- 3β ,20 α -diol, the 5-pregnene- 3α ,17,20 α -triol, the 5-pregnane- 3α ,17,20 α -triol and the 3α ,17,21-trihydroxy- 5β -pregnan-20-one.

The quantitative assay of these metabolites done by g.l.c., showed that the 17-oxo-steroid excretion, averaging 111,9 mg/24 h, was linked to a major excretion of 3β -hydroxy-5-androsten-17-one, 3α -hydroxy-5 β ,androstan-17-one, 3α -hydroxy-5 β ,androstan-17-one and 3β ,16 α -dihydroxy-5-androsten-17-one averaging respectively 46.80, 30, 17.40, 6.10 et 5.25 mg/24 h. The relatively important metabolites are 5β -pregnane- 3α ,17,20 α -triol, 5-androsten- 3β ,17 β ,diol, 5α -androstane- 3β ,16 β ,17 α -triol, 5β -androstane- 3α ,16 α ,17 β -triol, 5α -androstane- 3α ,17 β -diol and 3α ,17,21-trihydroxy- 5β -pregnan-20-one averaging respectively 9.80, 7.60, 6.95, 3.25, 2.90 and 2.35 mg/24 h.

The identification of three 5-androstane- $3.16\beta.17$ 2-triols confirms the results of other authors which showed their formation from the 4.16-androstadien-3-one.

RESUME

L'analyse systématique de stéroïdes excrétés par une malade présentant un corticosurrénalome malin virilisant a été effectuée par chromatographie gaz-liquide et par spectrométrie de masse. 35 stéroïdes sont identifiés. Ce sont douze 17-oxostéroïdes, deux 5α -androstane- 3α ,17-diols, deux 5α -androstane- 3α ,16,17-triols le 5β -androstane- 3α ,11 β ,17 α -triol, le 5α -androstane- 2α ,3 α ,17 β -triol, le 5α -androstane- 2α ,3 α ,17 β -triol, le 5α -androstane- 2α ,3 α ,17 α -dihydroxy- 2α -prégnan-20-one, les 2α -prégnane- 2α ,20 α -diol, 2α -prégnane- 2α ,3 α -diol, et les 2α -prégnane- 2α ,10 α -triol, et les 2α -prégnane- 2α ,17,20 α -triol, et les 2α -prégnane- 2α ,17,20 α -triol, 2α -triol, et les 2α -prégnane- 2α ,17,20 α -triol, 2α -triol, et les 2α -prégnane- 2α ,17,20 α -triol, 2α -triol, et les 2α -prégnane- 2α ,17,20 α -triol, et les 2α -prégnane- 2α ,10 α -triol, et les 2α -prégnane- 2α ,17,20 α -triol, et les 2α -prégnane- 2α ,17,20 α -triol, et les 2α -prégnane- 2α -quant- 2α -one.

Le dosage de ces métabolites effectué par cgl montre que l'excrétion des 17-oxostéroïdes à 111,90 mg/24 h est liée aux excrétions massives de 3β -hydroxy-5-androsten-17-one, 3α -hydroxy-5 β -androsten-17-one, 3α -hydroxy-5 α -androstan-17-one et 3β ,16 α -dihydroxy-5-androstèn-17-one respectivement à 46,80, 30, 17,40, 6,10 et 5,25 mg/24 h.

Les autres métabolites quantitativement prépondérants sont les 5β -prégnane- 3α ,17,20 α -triol, 5-androstène- 3β ,17 β -diol, 5 α -androstane- 3β ,16 β ,17 α -triol, 5 β -androstane- 3α ,16 α ,17 β -triol. 5 α -androstane- 3α ,17 β -diol et 3α ,17,21-trihydroxy- 5β -prégnan-20-one respectivement à 9,80, 7,60, 6,95, 3,25, 2,90 et 2,35 mg/24 h.

L'identification des trois 5-androstane- $3.16\beta.17\alpha$ -triol isolés dans ce travail confirme les résultats obtenus in vivo par d'autres auteurs concernant leur formation à partir du 4,16-androstadien-3-one.

INTRODUCTION

Du point de vue biologique il est connu que les corticosurrénalomes androgéniques se caractérisent par une augmentation souvent très importante du taux d'excrétion des 17-oxostéroïdes urinaires, essentiellement liée à l'excrétion du sulfate de déhydroépiandrostérone lequel peut représenter 30 à 85% des 17-oxostéroïdes totaux. L'importance relative des autres 11-désoxy et des 11-oxy-17-oxostéroïdes est faible encore que leur taux d'excrétion soit majoré en valeur absolue. Elle peut s'accompagner d'une majoration importante de l'excrétion de certains autres catabolites tels les 5-androstène- 3β , 17β -diol, 5-pregnène- 3β ,17, 20α -triol et 5β -prégnane- 3α ,17, 20α -triol [1] et d'une augmentation de l'excrétion des 17-hydroxystéroïdes avec apparition de 11-désoxy-17,21-dihydroxystéroïdes, témoins pour certains auteurs d'un déficit relatif en 11β -stéroïde hydroxylase [2].

Disposant d'une méthode analytique qui, en associant deux procédés chromatographiques complèmentaires autorise l'analyse spécifique et le dosage d'une large gamme de C-18, C-19 et C-21 stéroïdes [3] il

nous a semblé intéressant de l'appliquer à l'analyse systématique des métabolites excrétés par une malade présentant un tel syndrome, pour isoler et identifier les catabolites qui auraient pu échapper aux investigations antérieures, préciser leur filiation métabolique, et leur impact physiopathologique.

MATERIEL ET METHODES

- (1) Léchantillon urinaire étudié provient d'une patiente âgée de 47 ans présentant un syndrome majeur de virilisation, un syndrome tumoral clinique et radiologique et un syndrome biologique comportant:
- (a) une excretion globale de 17-oxostéroïdes totaux à 136 mg/24 h, essentiellement représentée par les 3β -hydroxy-5-androsten-17-one (57 mg/24 h), 3α -hydroxy-5 α -androstan-17-one (38 mg/24 h) et 3α ,11 β -dihydroxy-5 α -androstan-17-one (21 mg/24 h).
- (b) une excrétion des 17-hydroxystéroides à 30 mg/24 h.
- (c) La négativité des épreuves dynamiques d'exploration fonctionelle de la corticosurrénale.

L'ensemble de ces données permet d'affirmer l'existence d'une tumeur virilisante maligne de la corticosurrénale gauche. L'examen anatomopathologique de la pièce d'exérèse chirurgicale confirme le diagnostic de carcinome dont le type cytologique reproduit celui de la zone réticulée.

(2) Produits. Les stéroïdes suivants: $3\alpha,16\alpha$ -dihydroxy- 5α -androstan-17-one, $3\alpha,16\alpha$ -dihydroxy- 5β -androstan-17-one et $3\alpha,16\alpha$ -dihydroxy- 5α -pregnan-20-one nous ont été donnés par le J. A. Gustafsson, Karolinska Institutet, Stockholm, tandis que les autres stéroïdes de référence proviennent des laboratoires Ikapharm Ramat—Gan, Israël. Le 5β -cholestan- 3α -ol provient de Sigma-Chemical Company, PO Box 14508 Saint Louis, U.S.A. La $[7\alpha^{-3}H]$ -déhydroépiandrostérone (activité spécifique 22 Ci/mmol) provient de Radiochemical Center, Amersham, Buckinghamshire, Angleterre.

Le Sephadex LH-20 (granulométrie 25 à 100 μ m) provient de Pharmacia, France SA, rue de Marly, Parly 2, F18150 Le Chesnay.

La kétodase (en solution à 5000 unités Fischman par ml de β -glucuronidase dans le tampon acide acétique-acétate de sodium, pH5) et le suc digestif d'hélix pomatia (SHP) utilisé en solution à 5000 unités Fischman par ml de β -glucuronidase dans le tampon acide acétique, acétate de sodium, 0,1M, pH 5,20, proviennent respectivement de Précibio, 2 rue Lhomond, Paris V° et de l'Industrie Biologique Française, 35 quai du Moulin de Cage, 92. Gennevilliers.

Les autres produits, les solvants, les réactifs silylants, comme l'ensemble du matériel utilisé: chromatographe en phase gazeuse, chromatographe en phase gazeuse couplé à un spectromètre de masse, compteur à scintillation liquide ont été décrits précédemment [4].

(3) Preparation des extraits urinaires. Dans les deux

séries de manipulation effectuées, l'hydrolyse enzymatique des stéroïdes conjugués a été réalisée sur un volume urinaire correspondant au 1/50 de la diurèse, complété à 50 ml avec de l'eau distillée, en utilisant dans leurs conditions optimales d'efficacité soit le SHP, soit la kétodase. Dans les deux cas la quantité de β -glucuronidase ajoutée aux échantillons urinaires a été de 2000 unités Fischman par ml d'urines soumis à l'hydrolyse.

Après 48 h à 37 °C sous agitation constante, les stéroïdes libérés sont extraits deux fois par l'acétate d'éthyle (2:1, v/v) et une fois par l'éther éthylique (1:1, v/v). Les phases organiques réunies sont lavées deux fois avec 10 ml d'une solution molaire de bicarbonate de sodium et trois fois avec 10 ml d'eau distillée. séchées sur du sulfate de sodium anhydre puis évaporées à sec sous vide partiel à 50°C dans un évaporateur rotatif. Le résidu obtenu est dissout par action des ultrasons dans 2 ml d'un mélange de chloroforme-heptane-méthanol (5:5:1, par vol.). La solution est appliquée sur une colonne de 0,7 cm. de dia. contenant 10 g de Sephadex LH-20 préparé dans le même système de solvant. Douze fractions de 7.5 ml chacune sont recueillies. Chaque fraction est évaporée à sec sous courant d'azote et le résidu obtenu est dissout dans 0,15 ml de mélange pyridine-N,0bis-(triméthylsilyl)-trifluoroacétamide (1:3, v/v). Après une h à 60°C, les solutions obtenues sont analysées par c.g.l. et c.g.l.-s.m.

- (4) Analyses par c.g.l. et par c.g.l. s.m. Les analyses par c.g.l. sont effectuées en programmation de température sur une colonne d'OV-1 et sur une colonne d'OV-17 [4] et en isotherme à 230 °C sur une colonne de SE-30. Dans certains cas, il a été nécessaire de chromatographier l'échantillon sur une colonne de QF-1 en isotherme à 210 °C. Les analyses par c.g.l.-s.m. ont été effectuées en programmation de température sur une colonne d'OV-1. L'ènergie de bombardement des électrons était fixée à 22,5 eV et le courant d'ionisation à 60 μA.
- (5) Analyse qualitative. L'identité des stéroïdes est reconnue pour certaine lorsque les diverses coordonnées chromatographiques: valeurs en unité méthylène (UM) [5] et indices de rétention par rapport au 5α-cholestane d'une part et les spectres de masse d'autre part, sont identiques à ceux obtenus avec les composés de référence.
- (6) Analyse quantitative. Les rendements d'extraction ont été déterminés en ajoutant aux échantillons urinaires après l'hydrolyse 5.10³ d.p.m. de DHEA tritiée. Les comptages sont effectués sur des fractions aliquotes correspondant respectivement au 1/100 du vol. de l'hydrolysat et au 1/100 du vol. de la solution obtenue avant la chromatographie sur Sephadex LH-20.

Le rendement de la chromatographie sur Sephadex LH-20 a été déterminé par c.g.l. selon une méthode décrite précédemment [3] en utilisant une solution méthanolique à 100 μ g/ml de chacun des stéroïdes de référence suivants: 3α -hydroxy- 5α -androstane-17-

one, 3α -hydroxy- 5β -androstan-17-one, 3β -hydroxy-5-androsten-17-one, 3α -hydroxy- 5β -androstane-11,17-dione, 3α , 11β -dihydroxy- 5α -androstan-17-one, 5-androstène- 3β ,17 β -diol, 5-androstène- 3β ,16 α -dihydroxy-5-androsten-17-one, 5α -androstane- 3α ,17 β -diol, 5α -androstane- 3β ,17 β -diol, de 5β -prégnane- 3α ,20 α -diol et de cholestérol.

Le dosage par c.g.l. des stéroïdes identifiés dans les diverses fractions analysées est effectué après détermination du coefficient de réponse des stéroïdes de référence en utilisant le 5β -cholestan- 3α -ol comme standard interne [4].

RESULTATS

(I) Analyse qualitative (Tableau 1). Le cholestérol est élué dans la fraction LH-20 n $^{\circ}$ 2.

Les composés n° 1 et 2 élués dans les fractions 3 et 4 présentent des spectres de masse respectivement identiques à ceux des 3α -hydroxy- 5α -androstan-17-one et 3α -hydroxy- 5β -androstan-17-one sous forme de leur dérivé 3α -triméthylsilyloxy [6]: pic moléculaire

à m/e = 362, pic de base à m/e = 272 (M-90), et pics à m/e = 306 (M-56) et 305 (M-57) caractéristiques des stéroïdes présentant un groupement oxo dans le cycle D.

585

Les composés n° 3, 4, 5 et 6 sont élués dans la fraction LH-20 n° 4.

Le composé $n^{\circ}3$ présente un spectre de masse dont le pic moléculaire à m/e = 360, le pic de base à m/e = 129 caractéristique des 3β -hydroxy-5-en-stéroïdes [7] et la séquence à m/e = 345 (M-15), 304 (M-56), 270 (M-90), 255 (M-(90 + 15)) et 231 (M-129) l'identifient à la 3β -hydroxy-5-androsten-17-one [6].

Le composé n° 4 présente un spectre de masse caractéristique des éthers bis-trimethylsilyloxy des 5-androsten-3,17-diols [6, 8]. Il est identifié par c.g.l. au 5-androsten-3 β ,17 α -diol.

Le composé n° 5 avec un pic moléculaire à m/e = 524 et une séquence à m/e = 169, 182, 239, 329, 419 et 434(pic de base) est rapporté à un 5ξ -androstane- 3ξ ,X, 17ξ -triol.

Le composé n° 6: pic moléculaire à m/e = 522 et séquence à m/e = 129, 169, 182, 237, 327, 417 et

Tableau 1. Stéroïdes identifiés par c.g.l.-s.m. dans l'hydrolysat urinaire étudié. La colonne de gauche indique le numéro de la fraction LH-20 dans laquelle les stéroïdes sont élués.

Fraction LH-20	Composé n°	*UM/OV-1	**Ir/SE-30	Stéroïdes identifiés par c.g.ls.m. Cholestérol		
2		30,68				
3 et 4	1	24,39	0,42	3α-hydroxy-5α-androstan-17-one		
3 et 4	2	24,50	0,42	3α -hydroxy- 5β -androstan-17-one		
4	3	24,92	0,49	3β -hydroxy-5-androsten-17-one		
4	4	24,93	0,50	5-androstène-3β,17α-diol		
4	5	24,95	0,51	5-androstane-3 ξ ,7 ξ ,17 ξ -triol		
4	6	25,43	0,58	5-androstène-3\(\xi,\X,17\xi-\triol\)		
5	7	24,15	0,34	5α-androstane-3α,17α-diol		
5	8	24,41	0,40	$3\alpha,16\beta$ -dihydroxy-5-androsten-17-one		
5	9	25,04	0,50	3α -hydroxy- 5β -androstane-11,17-dione		
5 5	10	25,58	0,60	3α,16α-dihydroxy-5-androsten-17-one		
5	11	26,54	0,87	3β , 15α -dihydroxy- 5α -androstan-17-one		
5 5	12	27,09	0.94	5β -prégnane- 3α , 20α -diol		
5	13	27,63	1,11	5-prégnène-3 β ,20 α -diol		
5	14	28,17	1,22	5-prégnène-3α,16α,20α-triol		
5 et 6	15	25,00	0.50	5α -androstane- 3α . 17β -diol		
5 et 6	16	25,57	0,62	5-androstène-3 β ,17 β -diol		
5 et 6	17	26,06	0.71	$3\alpha,11\beta$ -dihydroxy- 5α -androstan-17-one		
6	18	26,28	0,76	$3\alpha,11\beta$ -dihydroxy- 5β -androstan-17-one		
6	19	27,39	1,03	3β ,17-dihydroxy- 5α -prégnan-20-one		
6	20	27,44	1,00	3α,16α-dihydroxy-5α-prégnan-20-one		
6	21	28,30	1,24	5α -prégnane- 3α , 16α , 20α -triol		
6	22	28.61	1.42	5β -prégnane- 3α , 17 , 20α -triol		
6 et 7	23	25,67	0,64	3α,16α-dihydroxy-5α-androstan-17-one		
6 et 7	24	26,42	0,79	3β , 16α -dihydroxy- 5α -androstan-17-one		
6 et 7	25	26,62	0,84	3β , 16α -dihydroxy-5-androsten-17-one		
7	26	26,01	0,69	5α -androstane- 3α , 16β , 17α -triol		
7	27	26,86	-	X,17ξ-dihydroxy-4-androsten-3-one		
7	28	28,85	1,44	3α,17,21-trihydroxy-5β-prégnan-20-one		
7	29	29,27	1,66	5-prégnène-3 β ,17 α ,20 α -triol		
7 et 8	30	27,32	0,97	5α -androstane- 3β , 16β , 17α -triol		
8	31	26,34	0,77	5α -androstane- 2α , 3α , 17β -triol		
9	32	26,40	0,76	5β -androstane- 3α , 11β , 17α -triol		
9	33	26,88	0,84	5β -androstane- 3α , 16α , 17β -triol		
10	34	25,89	0,64	5β -androstane- 3α , 16β , 17α -triol		
10, 11, 12	35	27,89	1,15	5-androsten-3 β ,16 α ,17 β -triol		

^{*} UM/OV-1: valeur en unité méthylène sur une colonne d'OV-1.

^{**} Ir/SE-30: indice de rétention par rapport au 5α-cholestane, sur une colonne de SE-30.

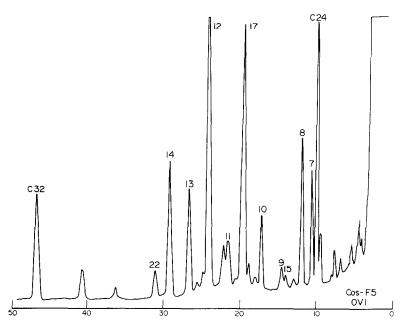


Fig. 1. Analyse par c.g.l. sur une colonne d'OV-l' des stéroïdes urinaires élués dans la fraction LH-20 n° 5. Les métabolites identifiés sont les 5χ-androstane-3χ.17χ-diol [7], 3χ.16β-dihydroxy-5-androsten-17-one [8], 5χ-androstane-3χ.17β-diol [15], 3χ-hydroxy-5β-androstane-11.17-dione [9], 3χ.16χ-dihydroxy-5χ-androstan-17-one [10], 3χ.11β-dihydroxy-5χ-androstan-17-one [11], 5β-prégnane-3χ.20χ-diol [12], 5-prégnène-3β.20χ-diol [13], 5-prégnène-3χ.16χ.20χ-triol [14] et 5β-prégnane-3χ.17.20χ-triol [22].

432(pic de base) est rapporté à un 5-androstène- 3ξ ,X,17 ξ -triol. Pour chacun des composés n° 5 et 6 la présence de pics à m/e = 169 et 182 suggère que la troisième fonction hydroxyle (X) soit en position 11β .

Huit composés sont élués quantitativement dans la fraction LH-20 n° 5 (Fig. 1).

Le composé n° 7 présente un pic moléculaire à m/e = 436 et une séquence à m/e = 129, 217, 241 (M-(2 × 90 + 15)), 256 (M-(2 × 90)), 331 (M-(90 + 15)), 346(M-90) et 421 (M-15) caractéristiques des éthers bis-triméthylsilyloxy des androstane-3,17-diol [6]. Ce composé est identifié par c.g.l. au 5α -androstane- 3α - 17α -diol.

Le composé n° 8: avec un spectre de masse caractéristique des éthers bis-triméthylsilyloxy des 3,16-dihydroxy-5-androsten-17-one [6, 9]: pic moléculaire à m/e = 448 et séquence à m/e = 117, 129, 196, 199, 214 (pic de base)et 304, est identifié par c.g.l. à la 3α ,16 β -dihydroxy-5-androsten-17-one.

Le composé n° 9 présente un pic moléculaire à m/e = 376 et une séquence à m/e = 232, 271 (pic de base), 286 (M-90), le rapportant à la 3α -hydroxy- 5β -androstane-11,17-dione [4].

Le composé n° 10 est identifié à la 3α ,16 α -dihydroxy-5-androsten-17-one [10,11] pic molèculaire à m/e = 448, et pics prédominants à m/e = 129, 196, 199, 214 (pic de base) et 304.

Le composé n° 11 présente un spectre de masse dont le pic moléculaire à m/e = 450 et le pic de base à m/e = 143 indiquent qu'il s'agit du dérivé bis-triméthylsilyloxy d'une 3,15 α -dihydroxy-androstan-17-one [12]. L'indice de rétention de ce composé permet

d'éliminer les isomères en $3\alpha/5\alpha$, $3\alpha/5\beta$ et $3\beta/5\beta$ de sorte que ce composé est identifié au 3β , 15α -dihydroxy- 5α -androstan-17-one [12].

Les composés n° 12, 13, 14 sont respectivement identifiés aux 5β -prégnane- 3α ,20 α -diol [13] au 5-prégnène- 3β ,20 α -diol [6] et au 5-prégnène- 3α ,16 α ,20 α -triol [14].

Les composés n° 15, 16 et 17 sont élués dans les fractions LH-20 n° 5 et 6.

Le composé n° 15 est identifié au 5α -androstane- 3α .17 β -diol [6].

Le composé n° 16 présente un spectre de masse caractéristique des éthers bis-triméthylsilyloxy des 5-androstène-3.17-diols [6]: pic moléculaire à m/e = 434 et séquence à me = 129, 213, 215 (M-(129 + 90)), 239 (M-(2 × 90 + 15)), 254 (M-(2 × 90)), 305 (M-129), 329 (M-(90 + 15)), 344 (M-90), 419 (M-15). Il est identifié au 5-androstène- 3β ,17 β -diol.

Le composé n° 17 présente un spectre de masse avec un pic moléculaire à m/e = 450 et une séquence à m/e = 156 (pic de base), 184 et 199 l'identifiant à la $3\alpha.11\beta$ -dihydroxy- 5α -androstan-17-one sous forme de son dérivé bis-triméthylsilyloxyl [12].

Cinq composés sont quantitativement élués dans la fraction LH-20 n 6 (Fig. 2). Ce sont:

Le composé n^{2} 18 dont le spectre de masse se distingue du précédent par un pic à m/e = 108 et par des différences affectant l'abondance relative des pics à m/e = 184 et 199. Il est identifié à la $3\alpha.11\beta$ -dihydroxy- 5β -androstan-17-one. Les composés n^{2} 19, 20, 21 et 22 sont identifiés par c.g.l.-s.m. aux:

Steroides urinaires 587

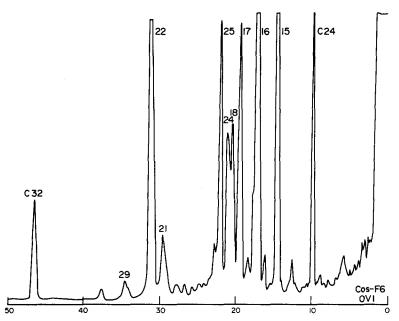


Fig. 2. Analyse par c.g.l. sur une colonne d'OV-1 des stéroïdes urinaires élués dans la fraction LH-20 n° 6. Les métabolites identifiés sont les 5α -androstane- 3α ,17 β -diol [15], 5-androstène- 3β ,17 β -diol [16], 3α ,11 β -dihydroxy- 5α -androstan-17-one [18], 3β ,16 α -dihydroxy- 5α -androstan-17-one [24], 3β ,16 α -dihydroxy- 5α -androstan-17-one [25], 5α -pregnane- 3α ,16 α ,20 α -triol [21], 5β -prégnane- 3α ,17,20 α -triol [22] et 5-prégnène- 3β ,17,20 α -triol [29].

 3β ,17-dihydroxy- 5α -prégnan-20-one: pic moléculaire à m/e = 478, pic de base à m/e = 255 ((M-(90 × 2 + 43)) et pic à m/e = 435 (M-43) caractéristique des 17-hydroxy-20-oxo-21-désoxystéroïdes [15, 16].

 3α , 16α -dihydroxy- 5α -prégnan-20-one: pic moléculaire à m/e=478 et séquence à m/e=96, 109, 157, 172 (pic de base) et 186 caractéristique des 16α -hydroxy-20-oxo-21-désoxystéroïdes [17], 5α -prégnane- 3α , 16α , 20α -triol: pic moléculaire à m/e=552, séquence typique à m/e=117, 141, 156, 157 et 462 [14] et 5β -prégnane- 3α , 17, 20α -triol: pic moléculaire à m/e=480, séquence à m/e=117, 255 (pic de base) et 273 typique des 17-hydroxy-3, 20-bis-triméthyl-sililoxy-21-désoxystéroïdes [18].

Trois composés sont élués dans les fractions LH-20 n° 6 et 7. Ce sont:

Les composés n° 23 et 24 lesquels présentent un spectre de masse caractéristique des éthers bis-triméthylsilyloxy des 3,16-dihydroxyandrostan-17-one: pic moléculaire à m/e = 450 et séquence à m/e = 117, 162, 201 (M-(144 + 90 + 15)) et 216 (M-(144 + 90)) [12] ils sont identifiés par c.g.l. respectivement aux 3α ,16 α -dihydroxy- 5α -androstan-17-one et 3β ,16 α -dihydroxy- 5α -androstan-17-one [19].

Le composé n° 25 avec un pic moléculaire à m/e = 448 et la séquence à m/e = 117, 129, 196, 199, 214 et 304 est identifié à la 3β , 16α -dihydroxy-5-androsten-17-one [6].

Dans la fraction LH-20 n° 7 sont élués 4 composés: Le composé n° 26 présente un spectre de masse caractéristique des éthers Tris-trimethylsilyloxy des androstane-3,16,17-triols [20]: pic moléculaire à m/e

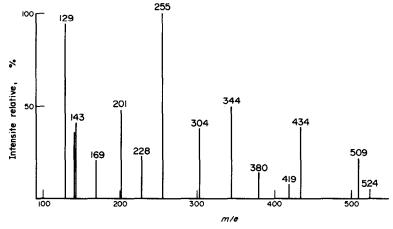


Fig. 3. Spectre de masse du composé n° 31 identifié au 5α -androstane- 2α , 3α , 17β -triol sous forme de son dérivé Tris-triméthylsilyloxy.

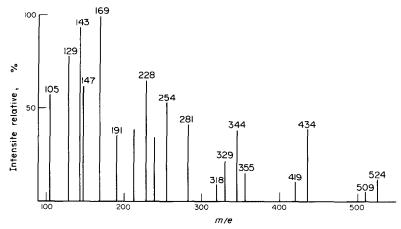


Fig. 4. Spectre de masse du compose n° 32 identifié au 5β-androstane-3α,11β,17α-triol sous forme de son dérivé Tris-triméthylsilyloxy.

= 524 et pic de base à m/e = 191 [20, 21]. Il est identifié par c.g.l. au 5α -androstane- 3α , 16β , 17α -triol [22].

Le composé n^c 27 présente un spectre de masse indiquant une X,17 ξ -dihydroxy-4-androsten-3-one: pic moléculaire à m/e = 448 et pic de base à m/e = 343.

Le composé $n^{\circ}28$ présente les coordonnées chromatographiques et un spectre de masse dont le pic moléculaire à m/e = 566 et la séquence à m/e = 231, 255 (M-131 + (2 × 90)), 344, 345, 434, 435 et 538 l'identifient au 3α ,17,21-trihydroxy- 5β -prégnan-20-one, et le composé n° 29: pic moléculaire à m/e = 478 et séquence à m/e = 117, 129, 213, 253, 271 (pic de base) identifié par c.g.l. au 5-prégnène- 3β ,17,20 α -triol [18].

Le composé n° 30 est élué dans les fractions LH-20 n° 7 et 8. Son spectre de masse est caractéristique des éthers Tris-triméthylsilyloxy des androstane-3,16,17-triol [20]. Il est identifié par c.g.l. au 5α -androstane- 3β , 16β , 17α -triol [23].

Le composé n° 31 élué dans la fraction LH-20 n° 8, présente un spectre de masse caractéristique des 5α -androstane-2,3 α ,17 β -triol [20, 24]: pic moléculaire

à m/e = 524 et séquence à m/e = 129, 142, 143, 255 (pic de base) et 509 (Fig. 3). Son indice de rétention sur SE-30 l'identifie au 5α -androstane- $2\alpha 3\alpha$, 17β -triol [24].

Les composés n° 32 et 33 sont élués dans la fraction LH-20 n° 9. Le spectre de masse du composé n° 32 (Fig. 4) présente un pic moléculaire à m/e = 524 et une séquence à m/e = 129, 143, 158, 169 (pic de base), 182, 213, 228 et 239 indiquant qu'il s'agit de l'éther Tris-triméthylsilyloxy d'un androstane-3,11\(\beta\),17-triol. La comparaison des spctres de masse obtenus avec isomères en $-5\alpha/3\alpha/11\beta/17\alpha$, $5\alpha/3\alpha/11\beta/17\beta$, $5\alpha/3\beta/11\beta/17\beta$, $5\beta/3\alpha/11\alpha/17\beta$ (pic de base à m/e =143), $5\beta/3\alpha/11\beta/17\alpha$ et $5\beta/3\alpha/11\beta/17\beta$ (Fig. 5) notamment pour ce qui concerne l'intensité relative des pics à m/e = 129, 143, 228, 239 et 254, exclut pour ce composé une configuration en 5x. Les spectres de masse des 5β -androstane- 3α , 11β , 17-triol diffèrent par une inversion de l'abondance relative des pics à m/e = 129 et 143, avec pour l'épimère en 17 β un pic à m/e = 129 supérieur à celui correspondant à m/e = 143 tandis que l'inverse est observe dans le spectre de masse de l'épimère en 17α. Sur la base de ces constatations, le composé nº 32 est identifié

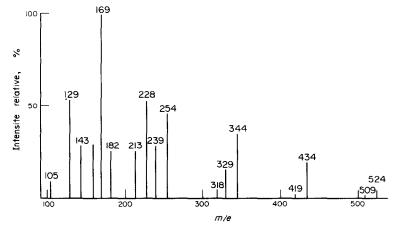


Fig. 5. Spectre de masse du 5β -androstane -3α , 11β , 17β -triol sous forme de son éther Tris-triméthylsilyloxy

Steroides urinaires

au 5β -androstane- 3α , 11β , 17α -triol, *Le composé* n° 33 avec un spectre de masse caractéristique des dérivés Tris-triméthylsilyloxy des androstane-3,16,17-trio [20] est identifié au 5β -androstane- 3α , 16α , 17β -triol [22].

Le composé n° 34 élué quantitativement dans la fraction LH-20 n° 10 est identifié au 5β -androstane- 3α .16 β .17 α -triol [22].

Le composé n° 35 élué dans les fractions LH-20 n° 10, 11 et 12, présente un spectre de masse typique des 5-androstène-3,16,17-triols [21]: pic moléculaire à m/e = 522, et séquence à m/e = 129, 191, 213, 239 (pic de base), 252, 329, 342, 417, 432 et 507. Ses coordonnées chromatographiques l'identifient au 5-androstène-3 β ,16 α ,17 β -triol [23].

La structure exacte de deux catabolites élués dans la fraction LH-20 n° 8 n'a pu être déterminée.

Le premier (UM/OV-1 = 28,63) avec un spectre de masse caractéristique des Tris-triméthylsilyloxymono-oxoprégnane: pic moléculaire à m/e = 566 et séquence à m/e = 476(M-90), 463 (M-103), 283(M-(2 × 90 + 103)) et 255 (M-(2 × 90 + 131)) est rapporté à une 3ξ ,X,21-trihydroxy- 5ξ -prégnan-20-one.

Le second (UM/OV-1 = 29,27) avec un pic moléculaire à m/e = 640 et une séquence à m/e = 147, 255 (pic de base), 345, 435 (M-(103 + 102)), 537 (M-103) est rapporté à un 5 ξ -pregnane-3 ξ ,X,20 ξ ,21-tétrol.

(II) Analyse quantitative. Le rendement des manipulations précédant le fractionnement des stéroides est de $86\% \pm 5$. Ceux de la chromatographie sur scphadex LH-20 sont compris entre $63\% \pm 8$ pour la $3\alpha,11\beta$ -dihydroxy- 5β -androstan-17-one et $88\% \pm 4$ pour les 5-androstène- $3\beta,17\beta$ -diol, 5α -androstane- $3\alpha,17\beta$ -diol et 5β -prégnane- $3\alpha,20\alpha$ -diol.

589

Compte tenu de ces facteurs de correction, le dosage par c.g.l. de 30 stéroïdes a été réalisé. Les résultats obtenus sont mentionnés dans le Tableau 2

(III) Discussion. Après hydrolyse acide, le résultat du dosage colorimétrique des 17-oxostéroïdes totaux est de 136 mg/24 h. Pour l'ensemble des 17-oxostéroïdes dosés par c.g.l. il est à 111 mg/24 h après hydrolyse par le suc digestif d'hélix pomatia et de 69 mg/24 h après hydrolyse par la kétodase. Le rapport des résultats obtenus après hydrolyse par le SHP et dosage chromatographique à celui obtenu après hydrolyse acide et dosage colorimétrique à 82% est en accord avec les résultats de Desgres et al [4]. La différence entre le résultat de ces deux dosages est liée à plusieurs facteurs parmi lesquels le mode d'hydrolyse et la spécificité des méthodes de dosage utilisés sont prépondérants. En effet les artéfacts introduits par l'hydrolyse acide et la spécificité relative de la réaction de Zimmerman d'une part, l'hydrolyse par-

Tableau 2. Résultats du dosage par c.g.l. des principaux métabolites urinaires isolés, après hydrolyse enzymatique des stéroïdes glycuro et sulfoconjugués par le suc digestif d'hélix pomatia (SHP) et hydrolyse spécifique des stéroïdes glycuroconjugués par la kétodase.

	Hydrol	Pourcentage des		
Stéroïdes dosés (en mg/24 h)	le SHP	la kétodase	sulfates	glucuronides
3α-hydroxy-5α-androstan-17-one	6,10	4,50	26	74
3α -hydroxy- 5β -androstan-17-one	38,00	37,15		.100
3β-hydroxy-5-androsten-17-one	46,80	5,60	88	12
5-androstène-3β,17β-diol	7,60	1,20	84	16
5α-androstane-3α,17α-diol	0,75	0,65	13	87
5α -androstane- 3α , 17β -diol	2,90	1,70	41	59
3α , 11 β -dihydroxy- 5α -androstan-17-one	17,40	15,10	14	86
3\(\alpha.11\beta\)-dihydroxy-5\(\beta\)-androstan-17-one	2,30	1,60	30	70
3α -hydroxy- 5β -androstane-11,17-dione	traces	0,65	_	
3β , 15α -dihydroxy- 5α -androstan-17-one	0,35	0,10	71	29
3α , 16α -dihydroxy- 5α -androstan-17-one	1.95	0,95	51	49
3β , 16α -dihydroxy- 5α -androstan-17-one	traces	0,35		100
5α -androstane- 3α , 16β , 17α -triol	0,45	0,30	33	67
5α -androstane- 3β , 16β , 17α -triol	6,95	1,45	79	21
5β -androstane- 3α , 16α , 17β -triol	3,25	3,50		100
5β -androstane- 3α , 16β , 17α -triol	0.75	0,65	13	87
5-androstène- 3β , 16α , 17β -triol	2,70	0,85	72	28
$3\alpha,16\beta$ -dihydroxy-5-androsten-17-one	1,00	0,85	15	85
3α,16α-dihydroxy-5-androsten-17-one	0,75	0,15	80	20
3β , 16α -dihydroxy-5-androsten-17-one	5,25	2,05	61	39
5β -androstane- 3α , 11β , 17α -triol	0,25	0,30		
5β -prégnane- 3α , 20α -diol	3,05	2,25	26	74
5-prégnène-3β,20α-diol	0,75	traces	100	
3α,16α-dihydroxy-5α-prégnan-20-one	traces	0,20		_
3β,17α-dihydroxy-5α-prégnan-20-one	traces	0,35		. —
5β -prégnane- 3α , $17,20\alpha$ -triol	9,80	6,70	32	68
5-prégnène-3β,17,20α-triol	1,50	0,70	53	47
5α-prégnane-3α,16α,20α-triol	0,50	0,65	30	70
5-prégnène-3α,16α,20α-triol	1,20	1,05	12	88
3α ,17,21-trihydroxy- 5β -prégnan-20-one	2,35	2,35		100

tielle de certains sulfates de stéroïdes tels les 5-androsten-17-one-3 β -yl sulfate et 5 α -androstan-17-one-3 α -yl sulfate par le suc digestif d'hélix pomatia d'autre part, expliquent en majeure partie la différence observée.

Après hydrolyse par le SHP, le dosage des composés identifiés à des 17-oxostéroïdes, montre la prédominance quantitative des 3β -hydroxy-5-androsten-17-one, 3α -hydroxy-5 β -androstan-17-one, 3α -hydroxy-5 α -androstan-17-one et 3β .16 α -dihydroxy-5-androsten-17-one (Tableau 2). La 3β -hydroxy-5-androsten-17-one (46.80 mg/24 h) excrétée pour 88% sous forme sulfoconjuguée représente 41% des 17-oxostéroïdes totaux.

Les stéroides éliminés sous forme conjuguée à l'acide glucuronique représentent 62% des 17-oxostéroïdes totaux. Ils sont essentiellement représentés par les 3α -hydroxy- 5β -androstan-17-one et 3α ,11 β -dihydroxy-5α-androstan-17-one. Excrétés respectivement au taux de 37 et de 15 mg/24 h, et formant 75% de la fraction métabolique glucuroconjuguée, ils proviennent respectivement du catabolisme des 4-androstène-3,17-dione et 11β -hydroxy-4-androsten-3,17dione [25]. L'excrétion de la 3α , 11β -dihydroxy- 5β androstan-17-one à 2,30 mg/24 h après hydrolyse par le SHP et à 1,60 mg/24 h après hydrolyse par la kétodase confirme les résultats obtenus par Saez et al. [1] concernant la prédominance quantitative des 11-oxy-5 α -androstan-17-one sur les 11-oxy-5 β -androstan-17-one urinaires alors que le résultat du dosage des 3α-hydroxy-11-désoxy-5-androstan-17-one montre la prédominance des composés réduits en 5β , notamment celle de la 3α -hydroxy- 5β -androstan-17-one. Ces résultats reflètent la dissociation du catabolisme des 4-androsténe-3,17-dione et 11β-hydroxy-4-androsténe-3.17-dione qu'elle soit liée à un débordement des capacités catalytiques de la 5β -stéroïde oxydoréductase impliquée dans le catabolisme de la 4-androsténe-3,17-dione et de la 5β -stéroïde oxidoréductase intervenant dans celle de la 11β -hydroxy-4-androsten-3,17-dione ou à toute autre action intrinséque ou non susceptible de moduler l'activité de ces enzymes.

L'excrétion des 5-prégnène- 3β ,17,20 α -triol, 5β -prégnane- 3α ,17,20 α -triol et 3α ,17,21-trihydroxy- 5β -pregnan-20-one, respectivement à 1,50,9,80 et 2,35 mg/24 h reflète la secrétion tumorale des 3β -hydroxy-5-prégnen-20-one, 3β ,17-dihydroxy-5-prégnen-20-one,17-hydroxy-4-prégnen-3,20-dione et de la 17,21-dihydroxy-4-prégnène-3,20-dione.

Des autres métabolites isolés, deux sont des 5-androsténe-3 β ,17-diol. L'excrétion de l'épimére en 17 β à 7.60 mg/24 h en mettant ce catabolite au rang des stéroïdes urinaires quantitativement prépondérant confirme les résultats de Saez *et al.* [1]. Elle traduit la secrétion tumorale du 5-androsténe-3 β ,17 β -diol, lequel de par ses propriétés androgéniques propres [26] peut contribuer aux manifestations virilisantes observées [27, 28] ceci d'autant que la testostéronémie à 80 ng/100 ml est normale.

Deux autres sont des 5α-androstane-3α,17-diol. L'excrétion de l'épimère en 17α est de 0.75 mg/24 h. celle du 5α-androstane-3α,17β-diol à 2,90 mg/24 h soit, 70 fois supérieure aux valeurs moyennes obtenues chez les femmes normales selon Berthou et al. [29] témoigne comme l'ont montré les travaux de Mauvais-Jarvis et de Beaulieu [30, 31] du catabolisme hépatique de la testostérone, cette dernière provenant essentiellement de l'interconversion de la 4-androstène-3,17-dione et de la DHA. Il est remarquable de noter que l'excrétion du 5β -androstane- 3α , 16α , 17β triol est à 3,25 mg/24 h tandis qu'aucun 5β-androstane-3,17-diol n'a pu être isolé dans ce travail Ceci laisse supposer que l'activité 16\alpha-hydroxylasique hépatique, s'exerce ici principalement sur les catabolites réduits en 5β de la testostérone.

Les trois autres androstanes-3,16.17-triol isolés sont des androstane-3,16 β ,17 α -triol. l'isomère en $5\alpha/3\beta/16\beta/17\alpha$ étant quantitativement prépondérant (6,95 mg/24 h). Il est montré après les travaux de Knuppen et Breuer [32] de Brooksbank *et al.* [22] et de Gustafsson [33] qu'une configuration en $16\beta/17\alpha$ implique la transformation d'un 16-déshydro- C_{19} -stéroïde en un 16β ,17 α -dihydroxy- C_{19} -stéroïde par l'intermédiaire d'un 16α ,17 α -époxy- C_{19} -stéroïde. Dans cette hypothèse il semblerait donc que ces trois métabolites aient comme précurseur le 4,16-androstadien-3-one, stéroïde identifié par Brooksbank *et al.* dans le plasma humain [34].

CONCLUSION

A l'exception de la 3β-hydroxy-5-androsten-7,17-dione, l'excrétion urinaire des 3α -hydroxy- 5α -androstan-17-one, 3α -hydroxy- 5β -androstan-17-one, 3β -hydroxy-5-androsten-17-one, 5α -androstène- 3β ,17β-diol, 3β ,16 α -dihydroxy-5-androsten-17-one, 5β -prégnane- 3α ,17,20 α -triol, et 3α ,17,21-trihydroxy- 5β -prégnan-20-one reproduit une silhouette catabolique semblable à celle décrite par d'autres auteurs [1, 29] et la complète notamment pour ce qui concerne les $C_{19}O_2$ et $C_{19}O_3$ stéroïdes identifiés dans ce travail.

Bien que limité à l'analyse des stéroïdes du seul cas de corticosurrénalome qu'il nous a été possible d'étudier, l'ensemble des métabolites isolés permet de dégager une carte métabolique qu'il conviendra de retrouver, voire de préciser par l'analyse d'échantillons urinaires provenant d'un nombre plus important de malades. De même, il serait nécessaire de les effecteur et de les interpréter en fonction non seulement du stade évolutif du corticosurrénalome mais aussi en fonction de son type anatomopathologique

Remerciement—Nous remercions le Professeur J. R. Pasqualini, Fondation pour la Recherche en Hormonologie, Paris, France, pous les conseils qu'il nous a donnés.

Ce travail a pu être réalisés grâce à l'aide du CNRS: ERA 267 de l'INSERM: ATP 74 1387, et de la DES: crédits du VIème Plan.

BIBLIOGRAPHIE

 Saez J. M., Loras B., Morera A. M. et Bertrand J.: J. clin. Endocr. Metab. 32 (1971) 462-469.

- West C. D., Kumagai L. F., Simons E. L., Dominguez O. V. et Berliner D. L.: J. clin. Endocr. Metab. 24 (1964) 567-576.
- 3. Begue R. J., Desgres J., Gustafsson J. Ä. et Padieu P.: J. steroid Biochem. 7 (1976) 211-221.
- Desgres J., Begue R. J. et Padieu P.: Clin. chim. Acta 52 (1974) 381-405.
- Horning E. C., Ikekawa N., Chambaz E. M., Jaakonnaki P. I. et Brooks C. J. W.: J. Gas Chromatog. 5 (1967) 283-292.
- 6. Vihko R.: *Acta endocr.*, *Copenh.*, suppl. **109** (1966) 1–67.
- Eneroth P., Hellström K. et Ryhage R.: J. Lipid. Res. 5 (1964) 245–262.
- 8. Janne O. et Vihko R.: Ann. Med. exp. Fenniae 46 (1968) 301–311.
- Schackleton C. H. L. et Gustafsson J. Ä.: Steroids 18 (1971) 175–186.
- Eriksson H. et Gustafsson J. Ä.: Clin. chim. Acta 41 (1972) 79–80.
- 11. Fant L.: J. Endocr. 56 (1973) 615-616.
- Gustafsson J. A. et Sjövall J.: Eur. J. Biochem. 6 (1968) 227–235.
- 13. Sjövall J. et Vihko R.: Steroids 7 (1966) 447-452.
- Gustafsson J. Ä., Shackleton C. H. L. et Sjövall J.: Eur. J. Biochem. 10 (1969) 302–311.
- 15. Gustafsson J. Ä.: Eur. J. Biochem. 16 (1970) 252-260.
- Ericksson H. et Gustafsson J. Ä.: Eur. J. Biochem. 16 (1970) 252–260.
- Gustafsson B. E., Gustafsson J. Ä. et Sjövall J.: Eur. J. Biochem. 4 (1968) 568-573.
- 18. Laatikainen T.: Eur. J. Biochem. 14 (1970) 372-378.

- Gustafsson J. Ä. et Lisboa B. P.: Eur. J. Biochem. 16 (1970) 475–480.
- Gustafsson J. Ä., Lisboa B. P. et Sjövall J.: Eur. J. Biochem. 6 (1968) 317–324.
- 21. Laatikainen T.: Steroids 15 (1970) 139-150.
- Brooksbank B. W. L., Wilson D. A. A. et Gustafsson J. A.: Steroid Lipid Res. 3 (1972) 263–285.
- 23. Jänne O.: J. steroid Biochem. 2 (1971) 33-41.
- Berg A. et Gustafsson J. Ä.: J. hiol. Chem. 248 (1973) 6559–6567.
- Goldzicher J. W. et Beering S. C.: J. clin. Endocr. Metab. 29 (1969) 171.
- Dorfman R. I. et Shipley R. A.: In Androgens: Biochemistry, Physiology and Clinical Significance (Edited by R. I. Dorfman and R. A. Shipey). John Wiley & Sons (1956) New York, pp. 116–117.
- Rosenfield R. L. et Otto J.: J. clin. Endocr. Metab. 35 (1972) 818–822.
- 28. Rosenfield R. L.: J. steroid. Biochem. 6 (1975) 695-702.
- Berthou F. L., Bardou L. G. et Floch H. H.: J. steroid. Biochem. 2 (1971) 141–153.
- Mauvais-Jarvis P. et Beaulieu E. E.: J. clin. Endocr. Metab. 25 (1965) 1167–1178.
- Beaulieu E. E. et Mauvais-Jarvis P.: J. biol. Chem. 239 (1964) 1578-1584.
- 32. Knuppen R. et Breuer H.: Z. Physiol. Chem. 328 (1962) 226-234.
- Gustafsson J. Ä.: Biochem. biophys. Acta 296 (1973) 179–188.
- Brooksbank B. W. L., Cunningham A. E. et Wilson D. A. A.: Steroids 13 (1969) 29-30.