197. Tordanone, un stéroïde replié avec une jonction de cycle A/B β-cis(5β) et B/C α-cis(8α)

par Thierry Haag^a)¹)*, Charles Hetru^b) et Bang Luu^a)

^a) Laboratoire de chimie organique des substances naturelles, associé au CNRS (URA 31), 5, rue Blaise Pascal, F-67084 Strasbourg

^b) Laboratoire de biologie générale, associé au CNRS (UA 672), 12, rue de l'Université, F-67000 Strasbourg

(25.IX.89)

Tordanone, a Twice Bent Steroid Structure with Ring A/B β-cis(5β)- and Ring B/C α-cis(8α)-Fused

The 3β , 14α , 25-trihydroxy- 5β , 8α -cholestan-6-one (= tordanone; 4) has been prepared by stereospecific hydrogenation of 3β , 14α , 25-trihydroxy- 5β -cholesta-7, 22ξ -dien-6-one (5). This is the first stereospecific synthesis of a B/C *cis*-fused steroid belonging to the 5β , 8α -cholestane group with a H-atom at positions 5β (A/B *cis*-fused) and 8α . The resulting twice bent structure shows a particularly strong steric hindrance of the β -face where CH₃(18) at the C/D ring junction and H_{β}-C(7) of the B ring are very close to each other. Structural features and mechanistic aspects of the hydrogenation are discussed.

1. Introduction. – Les stéroïdes constituent une vaste famille de composés [1] qui ont été très largement étudiés depuis une cinquantaine d'années. D'un point de vue structural, si on ne tient compte que du squelette de C du noyau stéroïde, la plupart de ces composés (naturels ou synthétiques) ont un noyau de type 5α -androstane (1) ou 5β -androstane (2)²). Des structures présentant une inversion de configuration en position 8, 9, 10, 13 ou 14 par rapport aux structures 1 et 2 (8β , 9α , 10β , 13β , et 14α) ont été également rapportées.



Malgré la diversité des stéroïdes dérivant des structures de base 1 et 2 [1], on trouve peu de composés se rattachant à 1 par une inversion de configuration en 8 (c'est-à-dire 8 α au lieu de 8 β) [2]. Il en est de même pour les composés se rattachant à 2 par la même inversion de configuration [3]. A notre connaissance, la synthèse et la détermination structurale de stéroïdes pouvant être ramenés à la structure 3 avec un atome d'H en position 8 de configuration α (jonction A/B β -cis (H_g-C(5)) et B/C α -cis (H_g-C(8)) n'a

¹) Adresse actuelle: Laboratorium für Organische Chemie der Eidgenössischen Technischen Hochschule (Gruppe Prof. *D. Seebach*), ETH-Zentrum, Universitätstrasse 16, CH-8092 Zürich.

²⁾ Pour la nomenclature des stéroïdes, nous avons respecté les recommandations de l'IUPAC-IUB [1a].

jusqu'à présent jamais été décrite en dehors des travaux de *Reichstein* et collaborateurs en 1958 [4].

Nous décrivons dans cet article la synthèse et la détermination structurale d'un stéroïde appartenant à une famille voisine des ecdystéroïdes, mais ayant la particularité de présenter simultanément une jonction de cycle A/B β -cis (H $_{\beta}$ -C(5)) et B/C α -cis (H $_{\alpha}$ -C(8)): la 3 β , 14 α ,25-trihydroxy-5 β ,8 α -cholestan-6-one (4) que nous avons baptisé 'tordanone' (cf. plus loin). Ce travail constitue, à notre connaissance, la première synthèse stéréospécifique et la première analyse structurale par RMN-¹H et -¹³C d'un représentant de la famille du 5 β ,8 α -cholestane (3).

2. Résultats et discussion. – 2.1. Synthèse. Nous avons montré en 1988 [5] [6] que lorsqu'on soumet la 3β , 14α , 25-trihydroxy- 5β -cholesta-7, 22ξ -dién-6-one [5] (5) à l'hydrogénation en présence de Pd/C 5% dans le THF ou dans le dioxane (30 min, 20°), on obtient la réduction régiospécifique de la double liaison en 22 [5] [6] qui conduit à la 2,22-didéoxyecdysone (6; *schéma*). En revanche, en présence d'MeOH, l'hydrogénation sur Pd/C 5% (15 h, 20°) conduit à la réduction complète des deux doubles liaisons en 7 et 22. L'analyse par chromatographie en couche mince (CCM) n'indique qu'un seul produit de réaction. Ce procédé conduit à l'introduction stéréospécifique d'un atome d'H en position 8 avec la configuration α . On obtient ainsi la tordanone (4; 74%).



2.2. Analyse structurale de la tordanone (4). L'analyse par SM, la microanalyse et l'IR et l'attribution des déplacements chimiques obtenus en RMN-¹³C et -¹H à 1 dimension (¹H, ¹³C, DEPT, découplage homonucléaire, NOE) et à 2 dimensions (COSY-H, H phasée; corrélation ¹³C, ¹H; *J* résolue) permettent d'affirmer sans ambiguité que le produit d'hydrogénation du précurseur 5 dans l'MeOH correspond bien à la réduction des deux doubles liaisons en 7 et 22 (*tableau 1*). L'attribution des δ (H) et δ (C) de la tordanone (4) est en parfait accord avec ce qui a été rapporté pour des composés apparentés [5–8]. La configuration 5 β (présente dans le précurseur 5) est confirmée par la valeur des déplacements chimiques RMN-¹H et -¹³C des protons et des atomes de C en position 3, 5 et 19 par comparaison avec des composés analogues³) ayant une jonction de cycle A/B *trans*(5 α) ou *cis*(5 β) [5–8]. L'irradiation de β -CH₃-C(10) (1,24 ppm) induisant un NOE (4%) sur

³) Par exemple (22*E*)-3β,14α-dihydroxy-5α-cholesta-7,22,24-trién-6-one [7a], (22*E*)-3β, 14α-dihydroxy-5β-cholesta-7,22,24-trién-6-one [7a], 3β-hydroxy-5β-crgost-22-én-6-one [6], 3β-hydroxy-5α-ergost-22-én-6-one [8a], etc.; cf. également [5–8].

	RMN- ¹³ C ^a)	RMN- ¹ H ^b)	J(A,B) [Hz]
CH ₂ (1)	35,3	1,16, 1,63	
CH ₂ (2)	32,5	1,64, 1,77	
H-C(3)	67,8	3,79 (α)	$m, w_{\frac{1}{2}} = 25$
CH ₂ (4)	31,3	1,41 (β), 2,27 (α)	$J(4\alpha, 5\beta) = 11, J(4\beta, 5\beta) = 5, J(4\alpha, 4\beta) = 13^{\circ}$
H-C(5)	52,7	2,62 (β)	$J(5\beta,4\alpha) = 11, J(5\beta,4\beta) = 5, w_{1/2} = 10$
C(6)	215,4	-	
CH ₂ (7)	43,0	2,26 (α), 2,83 (β)	$J(7\alpha, 8\alpha) = 5, J(7\beta, 8\alpha) = 14, J(7\alpha, 9\alpha) = 1, J(7\alpha, 7\beta) = 14$
H-C(8)	44,8	2,47 (α)	$J(8\alpha,7\alpha) = 5, J(8\alpha,7\beta) = 14, J(8\alpha,9\alpha) = 5$
H-C(9)	43,9	2,10 (a)	$J(9\alpha,8\alpha) = 5, J(9\alpha,7\alpha) = 1$
C(10)	41,6	-	
CH ₂ (11)	21,1	1,84, 1,87	
CH ₂ (12)	29,0	1,35, 2,05	$J(12\alpha, 12\beta) = 14$
C(13)	48,1	-	
C(14)	86,8	-	
CH ₂ (15)	35,5	1,74, 1,90	$J(15\alpha, 15\beta) = 13$
CH ₂ (16)	32,7	1,25, 1,88	$J(16\alpha, 16\beta) = 14$
H-C(17)	53,4	1,91 (a)	
CH ₃ (18)	18,5	1,02	
CH ₃ (19)	24,9	1,23	
H-C(20)	37,4	1,48 (config. (20R))	
CH ₃ (21)	19,7	0,93	J(21,20) = 6,5
CH ₂ (22)	38,7	1,09, 1,45	
CH ₂ (23)	22,9	1,29, 1,51	
CH ₂ (24)	46,2	1,38, 1,49	
C(25)	72,4		
CH ₃ (26)	30,1	1,20	
CH ₃ (27)	30,0	1,20	

Tableau l. Attribution des déplacements chimiques des spectres $RMN^{-1}Het^{-13}C$ de la tordanone (4). Les attributions sont en accord avec la corrélation des déplacements chimiques ${}^{1}H, {}^{13}C$ et ${}^{1}H, {}^{1}H$, avec la spectroscopie J-résolue, avec les découplages homonucléaires et avec les NOE.

^a) A 100 MHz; δ (C) relatifs au TMS (tétraméthylsilane), référence interne CD₃OD (= 49,90 ppm).

^b) A 400 MHz; δ (H) relatifs au TMS, référence interne CHD₂OD (= 3,34 ppm); δ (H) (±0,02 ppm) d'après les spectres 2D.

^c) L'attribution des protons α et β peut être interchangée.

 H_{β} -C(5) (2,62 ppm) confirme la présence de la jonction A/B *cis* de la tordanone. Les configurations 9 α et 8 α sont essentiellement établies par l'analyse RMN-¹H des couplages et des NOE ('nuclear *Overhauser* effects') existants au niveau des cycles B et C.

Les analyses de RMN mentionnées ci-dessus nous ont permis de différencier totalement les signaux correspondant aux protons en position 5, 7, 8 et 9 (*Fig. 1* et *tableau 1*). Toutes ces attributions ont été confirmées et approfondies par des expériences de découplage homonucléaire. Les résultats (*tableau 1*) sont largement en faveur d'une jonction B/C 9a,8a -cis (J(8a,9a) petit (angle dièdre $\phi \approx 60^{\circ}$), J(7 β ,8a) grand ($\phi \approx 180^{\circ}$) et J(7a,8a) petit ($\phi \approx 60^{\circ}$)) comparativement à une jonction B/C 8 β ,9a -*trans* (J(8 β ,9a) grand ($\phi \approx 180^{\circ}$), J(7 β ,8 β) grand ($\phi \approx 180^{\circ}$) et J(7a,8 β) petit ($\phi \approx 60^{\circ}$)). La forme du massif à 2,47 ppm (H–C(8)) est en parfait accord avec un couplage de type fort-faible-faible (8 α ,9 α) alors qu'elle n'est pas compatible avec un couplage de type fort-fort-faible (8 β ,9 α).

La configuration 8α est également établie par l'existence d'un NOE important de 33% au niveau du signal d' H_{β} -C(7)) (2,83 ppm) après irradiation de β -C H_3 -C(13) (= C H_3 (18); 1,02 ppm; *tableau* 2). Cet effet important indique une grande proximité entre ces deux centres. Par ailleurs, l'absence de NOE au niveau de H-C(8) et H-C(9) au cours de l'irradition de β -C H_3 -C(13) confirme ce résultat. La seule façon d'avoir une grande proximité entre un H-C(7) et β -C H_3 -C(13) (sans qu'il y ait proximité entre H-C(8), H-C(9) et β -C H_3 -C(13) (correspond à une jonction B/C 8 α , 9 α -cis (v. fig. 2 ci-dessous). L'analyse d'autres NOE induit par l'irradiation des



Tableau 2. Principaux NOE (%)^a) observés dans la tordanone (4), dans les spectres ¹H, ¹H-NOE par différence

Protons irradiés		NOE sur					
		H_{β} -C(5)	H_{α} -C(7)	H_{β} -C(7)	H_{α} -C(8)	H-C(12)	H-C(18)
H_{α} -C(7)/ H_{α} -C(4)	(2,28 ppm)	2		11	9		
$H_{\beta}-C(7)$	(2,84 ppm)	2	13		6		2
$H_{\alpha} - C(8)$	(2,49 ppm)		3	12			
$H_{q} - C(9)$	(2,08 ppm)				3		
β -CH ₃ -C(10)	(1,24 ppm)	4				5	
β -CH ₃ -C(13)	(1,02 ppm) ^b)			33			

^a) Les pourcentages NOE donnés correspondent à l'augmentation de signal observée pour un signal donné par comparaison avec les spectres non irradiés.

^b) Puissance du découpleur AOL, présaturation pendant 3s, ca. 1000 balayages; en outre, NOE sur CH₂(11)/ CH₂(15)/CH₂(16) (8%) et H-C(20)/CH₂(23)/CH₂(24) (9%).

signaux H_{α} -C(7), H_{β} -C(7), H_{α} -C(8), H_{α} -C(9) et β -C H_{3} -C(10) permet également de confirmer cette structure (*tableau* 2).

D'autres éléments de démonstration nous sont apportés par la comparaison des différences de déplacements chimiques en RMN-¹H pour β -CH₃-C(10) (= CH₃(19)), β -CH₃-C(13) (= CH₃(18)) et CH₃-C(20) (= CH₃(21)) induites par le passage d'une liaison C(7)=C(8) à une jonction B/C 8 β ,9 α -trans ou 8 α ,9 α -cis. Le tableau 3 rassemble les

	•					
	$\Delta[\delta(4)-\delta(6)]$	$\Delta[\delta(7)-\delta(8)]$	$\Delta \left[\delta(\mathbf{7'}) - \delta(\mathbf{8'}) \right]$			
CH ₃ (18)	+0,28	+0,13	+0,13			
CH ₃ (19)	+0,23	-0,04	-0,07			
CH ₃ (21)	-0,07	-0,01	-0,01			

Tableau 3. Différence entre les déplacements chimiques $RMN^{-1}H(\Delta\delta [ppm])$ des composés saturés 4, 7, et 7' et ceux des composés insaturés 6, 8, et 8'

 $\Delta\delta$ de la tordanone (4; jonction B/C *cis*) et la 2,22-didéoxyecdysone (6), de la cheilanthone A (7; jonction B/C *trans*) et l'ecdysone (8) et de leurs dérivés 2,3,22-triacétylés 7' (jonction B/C *trans*) et 8' [9] ($\Delta\delta$ non affectés par les changements de solvant). La grande divergence entre $\Delta[\delta(4)-\delta(6)]$ d'une part et $\Delta[\delta(7)-\delta(8)]$ et $\Delta[\delta(7')-\delta(8')]$ d'autre part indique que la tordanone (4) possède une jonction de cycle B/C différente de celle de la cheilanthone A (7). La comparaison avec les différences observables en RMN-¹H et -¹³C de la (22*E*)-3*β*-hydroxy-5*β*-ergost-22-én-6-one [6] [7c] (jonction B/C *trans*) et de la (22*E*)-3*β*-hydroxy-5*β*-ergosta-7,22-dién-6-one [7b,c] conduit aux mêmes conclusions. Cet ensemble de résultats confirme donc que la jonction B/C de la tordanone n'est pas 8*β*,9*α* mais bien 8*α*,9*α*.



2.3. Conformations. L'analyse des constantes de couplages (d'après la relation de Karplus-Conroy [10]) entre H_{α} -C(7), H_{β} -C(7), H_{α} -C(8) et H_{α} -C(9) (tableau 1 et 2.2) ainsi qu'entre H_{β} -C(5) et les 2 H-C(4) (tableau 1; J(4 α ,5 β) grand ($\phi \approx 180^{\circ}$), J(4 β ,5 β) moyen ($\phi \approx 45^{\circ}$))⁴) est en faveur des conformations représentées dans la fig. 2, représentations faites à l'aide d'un programme SYBYL: conformère I, cycle B bâteau twisté et C chaise; conformère II, cycle B chaise et C chaise, conformère III, cycle B 'demi-bâteau' et C chaise⁵). La conformation du cycle B est étroitement liée à celle du cycle A. Si on suppose une conformation chaise pour le cycle A, deux formes sont possibles pour le cycle B (cf. conformère I et II) et la molécule est contrainte dans l'une des trois conformations I, II ou III. L'analyse par RMN des protons en 3, 4 et 5 (tableau 1) est en faveur du conformère I. Toutefois, en raison de la complexité des spectres dans les zones concernées, l'attribution des signaux H_{α} -C(4) et H_{β} -C(4) et la modélisation moléculaire ne

⁴) Les constantes de couplages que nous *proposons* entre H_{β} -C(5) et les 2 H_{β} -C(4) sont déduites des spectres J RES, des expériences d'excitation sélective et de découplages homonucléaires de **4**.

⁵) La nomenclature des conformères du cyclohexane (chaise, bâteau, bâteau twisté, et demi-chaise) est extrapolée ici au cycle B (type cyclohexanone).



Fig. 2. Conformations majeures envisageables pour la tordanone (4). A noter l'encombrement important existant au niveau des cycles B et C; l'espace occupé par β -CH₃-C(13) entre en conflit avec celui de H_g-C(7).

permettent aucune conclusion définitive⁶), la conformation I rend compte de façon assez satisfaisante de l'ensemble des résultats énoncés. Cette proposition semble par ailleurs confirmée par un dichroïsme circulaire $\Delta \varepsilon$ de +12 induit par le groupe carbonyle C(6) = 0 à 295 nm.

La présence de deux jonctions de cycle *cis* au niveau du cycle B de la tordanone (4), où les cycles A et C sont en position *transoide* l'un par rapport à l'autre, confère au composé 4 une structure stéroïdique deux fois coudée. En raison de cette structure repliée, nous lui avons donné le nom 'tordanone'.

2.4. Stéréospécificité et régiospécificité de l'hydrogénation. L'emploi de Pd/C 5% avec un solvant polaire comme l'MeOH est ici très important pour obtenir la réduction régiosélective de C(7)=C(8) de la cétone α,β -insaturée (sans toucher à C(6) = 0) [11a], puisqu'en présence de THF ou de dioxane, la réduction de l'énone n'a pas lieu [5] (schéma 1).

L'introduction stéréospécifique de l'atome d'H en 8 par la face α a eu lieu malgré la forte contrainte stérique résultant de la jonction de cycle B/C 8α , 9α -*cis* au sein de la tordanone (4). Nous pouvons envisager la participation active d'OH_{α}-C(14) de **5** pour expliquer ce résultat. Son rôle pourrait s'apparenter à celui d'une ancre qui se fixerait à la surface du catalyseur, forçant ainsi l'H₂ adsorbé à réagir par la face α au niveau des positions 7 et 8 (haptophilie renforcée) [11]. Le Pd est par ailleurs connu pour son affinité pour la face α de certains 5α - et 5β -stéroïdes (effet haptophile simple) [12]. On peut également envisager la migration de la double liaison en 7,8 en position 8,9 au cours de l'hydrogénation. La liaison C(8)=C(9) résultante est cependant particulièrement résistante à l'hydrogénation tant par la face β [13a] que par la face α [13b]. Si une telle

⁶) La modélisation moléculaire (après minimisation de l'énergie de chacun des conformères) ne nous a pas permis de différencier clairement une conformation préférentielle parmi les trois représentées dans la fig. 2.

migration avait lieu, l'hydrogénation serait donc probablement également placée sous la dépendance d' OH_a -C(14).

3. Conclusion. – La synthèse de la tordanone (4) que nous venons de décrire est la première synthèse stéréospécifique d'une jonction de cycle B/C 8 α (H),9 α (H)-cis conduisant à un stéroïde de la famille du 5 β (H),8 α (H)-cholestane. Il semble qu'aucun stéroïde appartenant à cette famille n'ait été décrit depuis les premiers travaux de *Reichstein* dans ce domaine il y a trente ans. La réaction d'hydrogénation dont est issue la tordanone (4) est probablement placée sous la dépendance d'OH_x-C(14), qui, en présence de l'MeOH et de Pd/C à 5%, autorise l'introduction stéréospécifique d'un atome d'H en position 8 de configuration α .

Les auteurs remercient M. le Prof. G. Ourisson pour la lecture critique de ce manuscrit, M. le Dr J.-P. Kintzinger de ses conseils pour l'interprétation des spectres RMN et Mme E. Kremp pour son assistance technique remarquable en RMN.

Partie expérimentale

Généralités. CCM anal.: plaque de gel de silice pré-traitées 60 F254 (épaisseur 0,25 mm; Merck). CC: gel de silice 60 (40–63 µm; Merck). P.f.: microscope à plaque chauffante Reichert. $[\alpha]_D$: polarimètre Perkin-Elmer 141. IR: spectromètre Pye Unicam SP3-300S (Philips); dans KBr; en cm⁻¹. DC: spectromètre Jobin-Yvon Dichrograph, Mark III; λ_{max} [nm] ($\Delta \varepsilon$). RMN-¹H et -¹³C: spectromètre Bruker AM (¹H, 400 MHz; ¹³C, 100 MHz); dans CD₃OD à temp. amb. en tube de 5 mm; δ (H) et δ (C) en ppm par rapport au tetramethylsilane avec le solvant comme référence interne (CHD₂OD, δ (H) = 3,34, δ (C) = 49,90); attribution des H et détermination des J par COSYPH, C,H CORRD, J RES et SEU⁷); proximités spatiales évaluées par NOE; attribution des C par spectres ¹³C découplés du proton, C,H CORRD (2D), DEPT ('distortionless enhancement by polarisation transfer') et comparaison avec des composés voisins. MS-IE: spectromètre à double-focus Thomson THN 208 B; 70 eV; introduction directe avec chauffage rapide; MS haute-résolution (HR) par 'peak-matching'. Les microanalyses ont été réalisées par la division du Service central de microanalyses du CNRS, Strasbourg.

3β,14α-25-Trihydroxy-5β,8α-cholestan-6-one (= tordanone; 4). A une soln. de 3β,14α,25-trihydroxy-5β-cholesta-7,22ξ-dién-6-one [8] (5; 60 mg, 0,140 mmol) dans MeOH/dioxane 10:1 (11 ml), on ajoute 15 mg de Pd/C à 5%. On purge à l'Ar, puis à l'H₂, et on hydrogène pendant 15 h à temp. amb. On filtre ensuite la suspension sur *Celite.* Après avoir été adsorbé sur silice grossière, le produit est chromatographié sur une colonne de silice (0,040–0,063 mm; hexane/AcOEt 1:1 → hexane/AcOEt/MeOH 50:50:5): 4 (45 mg, 74%). CCM (hexane/AcOEt/MeOH 50:51; révélation par H₂SO₄ 36N (50 ml)/vanilline (1 g)/EtOH (950 ml)): $R_{\rm f}$ (5) 0,25 (brun, absorbe en UV); $R_{\rm f}$ (4) 0,35 (rouge, n'absorbe pas en UV); aucun autre produit. Le produit brut est cristallisé dans MeOH/EtOH/ hexane/Et₂O 1:1:8:1 pour la microanalyse et le p.f. P.f. 93–95°. $[\alpha]_{22}^{22} = 7$ (c = 0,6, MeOH), DC (21°, c = 3 mg/ml, MeOH); 295 (+12). IR: 3650–3300vs, 3000vs, 2910vs, 1720vs, 1500m, 1400s, 1080s, RMN-¹H et RMN-¹³C: *tableau 1*. MS-HE: 434 (3, M⁺), 416 (30), 398 (52), 383 (12), 363 (58), 345 (40), 327 (22), 287 (100), 269 (12), 121 (38), 95 (44). MS-HR: 434,3397±1,2 · 10⁻³ u (C₂₇H₄₆O₄, calc. 434,3398). Anal. calc. pour C₂₇H₄₆O₄ · ½ MeOH: C 73,33, H 10,67; tr.: C 73,14, H 10.89.

⁷) COSYPH = 'homonuclear shift-correlated 2D-NMR with data acquisition for phase sensitive mode' [14a]; C,H CORRD = 'C,H shift correlation with ¹H decoupling in F1 domain' [14b]; J RES = 'homonuclear H,H J resolved 2D-NMR' [14c]. SEU = selective excitation unit [14d].

BIBLIOGRAPHIE

- a) IUPAC-IUB, Pure Appl. Chem. 1972, 31, 285; b) cf. 'Terpenoids and Steroids (A Specialist Periodical Report)', The Royal Society of Chemistry, London, 1971–1983, Vol. 1–12.
- [2] a) A. S. Hallsworth, H. B. Henbest, J. Chem. Soc. 1960, 4, 3571; b) D. J. Curry, J. M. Midgley, S. L. Leung, R. Watt, W. B. Whalley, J. Chem. Soc., Perkin Trans. 1 1977, 822; c) D. J. Aberhart, T.-Y. Chau, E. Caspi, *ibid.* 1979, 220; d) S. Bernstein, R. Littell, J.-H. Williams, J. Org. Chem. 1953, 18, 1418; e) D. H. R. Barton, A. A. L. Gunatilaka, T. Kananishi, H. Patin, D. A. Widdowson, B. R. Worth, J. Chem. Soc., Perkin Trans. 1 1976, 821.
- [3] a) L.-F. Fieser, S. Rajagopalan, J. Am. Chem. Soc. 1951, 73, 118; b) A. Lindner, W. Schneider, G. Friedrich, E. Kerschbaum, F. Wessely, Monatsh. Chem. 1952, 83, 1094; c) E. Berner, A. Lardon, T. Reichstein, Helv. Chim. Acta 1947, 30, 1542; d) P.-A. Plattner, L. Ruzicka, S. Holtermann, ibid. 1945, 28, 1660.
- [4] a) R. Jungmann, H. P. Sigg, O. Schindler, T. Reichstein, Helv. Chim. Acta 1958, 41, 1206; b) R. Jungmann, O. Schindler, T. Reichstein, *ibid.* 1958, 41, 1234.
- [5] T. Haag, C. Hetru, C. Kappler, B. Rousseau, J. A. Hoffmann, B. Luu, Tetrahedron 1988, 44, 1397.
- [6] T. Haag, C. Hetru, B. Luu, J. Chem. Soc., Perkin Trans. 1 1988, 2353.
- [7] a) T. Haag, C. Hetru, Y. Nakatani, B. Luu, J. Labelled Compd. Radiopharm. 1985, 22, 547; b) T. Haag, M. F. Meister, C. Hetru, C. Kappler, Y. Nakatani, J. P. Beaucourt, B. Luu, Insect Biochem. 1987, 117, 291; c) T. Haag, 'Voie de biosynthèse de l'ecdysone. Synthèse de précurseurs marqués à haute activité spécifique', Thèse, Université Louis Pasteur, Strasbourg, France, 1988.
- [8] a) M.J. Thompson, N. Mandava, J.L. Flippen-Anderson, J.F. Worley, S.R. Dutky, W.E. Robbins, W. Lusby, J. Org. Chem. 1979, 44, 5002; M.J. Thompson, N.B. Mandava, W.J. Meudt, W.R. Lusby, Steroids 1981, 38, 567; b) C. Hetru, Y. Nakatani, B. Luu, J.A. Hoffmann, Nouv. J. Chim. 1983, 7, 587; c) D.H.S. Horn, R. Bergamasco, dans 'Comprehensive Insect Physiology, Biochemistry, and Pharmacology', Eds. G.A. Kerkut et L. I. Gilbert, Pergamon Press, Oxford, 1985, Vol.7, Chapt. 6, pp. 185–248.
- [9] A. Faux, M. N. Galbraith, D. H. S. Horn, E. J. Middleton, J. Chem. Soc., Chem. Commun. 1970, 243.
- [10] a) H. Günter, 'NMR Spectroscopy', Ed. John Wiley & Sons, New York, 1985, pp. 106–113; b) C.A.G. Haasnoot, F.A.A.M. de Leeuw, C. Altona, *Tetrahedron* 1980, 36, 2783.
- [11] a) P. N. Rylander, 'Hydrogenation Methods', Eds. A. R. Katutzky, O. Meth-Cohn et C. W. Rees, Academic Press, London, 1985, pp. 40–41, pp. 67–75; b) *ibid*. pp. 45–47; c) M.J. Gula, T. A. Spencer, *J. Org. Chem.* 1980, 45, 805.
- [12] a) S. Nishimura, M. Murai, M. Shiota, Chem. Lett. 1980, 1239; b) S. Nishimura, I. Takahashi, M. Shiota, M. Ishige, *ibid.* 1981, 877.
- [13] a) V. Ku, J. Palmer, S. Siegel, J. Catal. 1976, 44, 449; b) S. Siegel, Adv. Catal. 1966, 16, 123.
- [14] a) G. Bodenhausen, H. Kogler, R. R. Ernst, J. Magn. Reson. 1984, 58, 370; b) J. A. Wilde, P. H. Bolton, *ibid.* 1984, 59, 343; c) W. P. Aue, J. Karhan, R. R. Ernst, J. Chem. Phys. 1976, 64, 4226; d) H. Kessler, C. Griesinger, H. Oschkinat, Bruker Rep. 1986, 1, 22.