yl, C_9H_{15}) 309 (18%); 291 (20%); 268 (15%); 267 (21%); 43 (100%, CH_9CO-). – IR. (KBr, cm⁻¹): 2254 sehr schwach (--C=N); 1744 (C=O, Ester); 1699 (--C=N--) 1647, 1598 (--C=C--, konjugiert); 1234 (--C-O-C--, Ester).

LITERATURVERZEICHNIS

- [1] K. Pfoertner, Helv. 58, 833 (1975).
- [2] R.B. Woodward & R. Hoffmann, Angew. Chem. 81, 797 (1969).
- [3] A. Hassner, J. org. Chemistry 33, 2684 (1968).
- [4] H. W. Gschwend & H. P. Meier, Angew. Chem. 84, 291 (1972).
- [5] D. Sayre, Acta crystallogr. 5, 60 (1952). H. Hauptmann & J. Karle, Amer. crystallogr. Assoc. Monograph Nr. 3 (1953).
- [6] A.J.C. Wilson, Nature 150, 152 (1942).
- [7] J.L. Karle, K.S. Dragonette & S.A. Brenner, Acta crystallogr. 19, 713 (1965).
- [8] C.K. Johnson, Oak Ridge National Laboratory Report, ORNL-3794.
- [9] C.H. Stam, Acta crystallogr. B28, 2936 (1972).

96. Die basenkatalysierte Umlagerung von 9,10,10-Tricyano-5,9-methano-2,3,5,9-tetrahydro-cyclohepta[b]pyridinen

von Karl-Heinz Pfoertner

Chemische Forschungsabteilung

und Walter Meister, Willi E. Oberhänsli, Peter Schönholzer und Walter Vetter Abteilung für Physik und physikalische Chemie der F. Hoffmann-La Roche & Co. AG., Basel

Summary. The base catalyzed rearrangement of 9,10,10-tricyano-5,9-methano-2,3,5,9-tetrahydro-cyclohepta[b]pyridines depends on the nature of the substituent at C(14). Seven products were isolated and identified. One structure resulting from a further ring closure was determined by x-ray analysis.

$$R^{1} = -C_{0}H_{15}^{1}$$

$$R^{2} = -COCC_{2}H_{5}(a)$$

$$R^{2} = -CH_{2}OAc(b)$$

$$R^{2} = R^{2}$$

$$R^{3} = -CH_{2}OAc(b)$$

2) Die Numerierung orientiert sich am zugrunde liegenden Vitamin-A-Skelett. Siehe 5).

Die Diels-Alder-Reaktion von Vitamin-A-Derivaten 1 mit Tetracyanoäthylen liefert u.a. Cycloaddukte der Formel 2 [1], in welchen eine der vier Cyanogruppen zu einer intramolekularen ($_{\pi}4 + _{\pi}2$) Cycloaddition befähigt ist. Aus der erneuten Cycloaddition erhält man unter Verschiebung der C, C-Doppelbindung 9, 10, 10-Tricyano-5, 9-methano-2, 3, 5, 9-tetrahydro-cyclohepta [b] pyridine 3 [2], die sich unter dem Einfluss von Basen umlagern. Dabei lassen sich zwei Reaktionstypen unterscheiden, je nachdem ob dem Rest R^2 eine Carboxyl- (3a) oder eine Hydroxymethylgruppe (3b) zugrunde liegt. Im Fall 3a ist im Gegensatz zu 3b das H-Atom an C(14) aktiviert, andererseits kann sich nur bei 3b aus der potentiellen Hydroxymethylgruppe R^2 und dem Nitril an C(16) basenkatalysiert ein fünfgliedriges Imidolacton bilden. Daher resultieren aus der mit 3b beginnenden Reaktionsfolge andere Strukturen als aus derjenigen, die von 3a ausgeht.

1. Die Umlagerung von 3a. – Bei 3a katalysieren Basen die Öffnung der Brücke im 5,9-Methano-2,3,5,9-tetrahydro-cyclohepta[b]pyridin-Gerüst, wodurch ein 1*H*-2,3-Dihydro-cyclohepta[b]pyridin-Ringsystem entsteht. Führt man die Reaktion mit Piperidinacetat bei Raumtemperatur durch, so erhält man in 83proz. Ausbeute die Verbindung 4. Natriummethylat in Methanol greift zusätzlich noch eine Nitrilgruppe an, so dass sich der Imidoester 5 bildet.

Die Struktur von Verbindung 4 folgt aus dem Vergleich ihrer spektroskopischen Daten mit denjenigen des Ausgangsmaterials 3a, das seinerseits durch eine Röntgenstrukturanalyse identifiziert worden ist [2]. Aus der gleichbleibenden Lage der NMR.-Signale für die beiden Methylgruppen in 1-Stellung von R^1 (0,96 und 1,04 ppm) sowie aus dem im Massenspektrum auftretenden Signal für $M - C_0H_0^{-1}$) ist zu ersehen, dass nach der Reaktion 1 wie auch nach allen anderen in dieser Arbeit beschriebenen Umlagerungen der Substituent R^1 unverändert vorliegt. Im Falle der Verbindungen 4 und 5 gilt ähnliches für die Estergruppe. Im Gegensatz zu 3a enthält 4 aber eine NH-Gruppe (NMR.: 4,82 ppm, mit D_2O austauschbar; IR.: 3398

cm⁻¹) und im IR. erscheint neben der auch in 3a vorhandenen schwachen Bande für die nichtkonjugierten Cyanogruppen (2246 cm⁻¹) eine neue, starke Bande für eine konjugierte Cyanogruppe (2176 cm⁻¹). Durch NMR.-Doppelresonanzexperimente ist ferner gesichert, dass das Proton zwischen den beiden Cyanogruppen mit dem einzigen vorhandenen olefinischen Proton gekoppelt ist und als Folge davon ein Dublett bei 4,22 ppm (J=3,0 Hz) erscheint. Dadurch ist eine der konjugierten Doppelbindungen lokalisiert. Aus der Lage ihrer Signale im NMR. (1,77 und 2,05 ppm) ist schliesslich noch zu ersehen, dass 4 ebenso wie 3a drei Methylgruppen als Substituenten an Doppelbindungen enthält, und sein UV.-Spektrum zeigt gegenüber dem Chromophor von 3a ($\lambda_{max}=266$ nm) eine Verlängerung des konjugierten Doppelbindungssystems an ($\lambda_{max}=257$ und 354 nm).

5 hat das gleiche UV.-Spektrum wie 4, und nach IR. ist seine konjugierte Cyanogruppe noch intakt, weshalb die in der Elementaranalyse und im Massenspektrum erkennbare Methanoladdition an einer der nichtkonjugierten Cyanogruppen erfolgt sein muss. Im NMR. tritt das Signal für eine zusätzliche NH-Gruppe bei 7,55 ppm auf (IR.: 3402 cm⁻¹).

- 2. Die Umlagerung von 3b. Aus 3b bilden sich in Parallel- und Folgereaktionen mehrere Produkte. Die Umlagerung beginnt vermutlich in allen Fällen mit einem Angriff auf den Acetylrest und führt zunächst zum Imidolacton 6, das wir jedoch nicht isoliert haben³). Ausgehend von 6 gibt es verschiedene, nahezu gleichwertige Möglichkeiten für weitere basenkatalysierte Reaktionen. Es ist daher nicht verwunderlich, dass der weitere Verlauf der Umlagerung von den Reaktionsbedingungen abhängt, d.h. bei gleichbleibendem Lösungsmittel von der Art der verwendeten Base und von der Reaktionstemperatur.
- a) Angriff der Base auf die verbleibenden Cyanogruppen von 6. Mit Natriummethylat bei Raumtemperatur reagiert jeweils nur eine der beiden Cyanogruppen. Die Reaktion führt zu einem Gemisch von zwei syn/anti-Paaren 7a und 7b der so gebildeten Imidoester. In Konkurrenz dazu entsteht durch Öffnung des Fünf- bzw. Siebenringes und Ringschluss zu einem neuen Sechsring das 4,6-Diaza-16-oxa-gona-4,6,10(1),11-tetraen 8 (siehe Schema 2).
- b) Angriff der Base auf $C(17)^2$) von 6. Bei 0° entspricht die Reaktion von 3b mit Kaliummethylat bis zum cyclischen Imidoester 6 derjenigen mit Natriummethylat. Mit KOCH₃ bildet sich jedoch unter Ringöffnung ein Dihydromethoxypyridin aus, während die Cyanogruppen intakt bleiben. Ein erneuter Angriff der Base, diesmal auf $C(8)^2$) erzeugt im Dihydropyridin-Ring ein Dienamin-System, welches aufgrund eines Imin-Enamin-Gleichgewichtes im basischen Medium nicht am N-, sondern unter Dekonjugation am C-Atom 10 zu 9 protoniert wird (Schema 3). Marshall & Johnson [3] haben über einen ähnlichen Fall der Dekonjugation eines Dienamins berichtet. Häufiger wird die basenkatalysierte Dekonjugation jedoch an Δ^4 -3-Ketosteroiden beobachtet [4], wo sie über ein Keto-Enol-Gleichgewicht verläuft.

Auch die Strukturen der Verbindungen 7a, 7b, 8 und 9 resultieren aus dem Vergleich ihrer spektroskopischen Daten mit denjenigen des Ausgangsmaterials (3b).

In allen Fällen wurde dünnschichtehromatographisch ein Produkt nachgewiesen, das mit keiner der isolierten Verbindungen identisch ist und im weiteren Verlauf der Reaktion verschwindet.

Schema 3

Dessen Struktur leitet sich wiederum aus der in [2] beschriebenen Röntgenstrukturanalyse ab. Elementaranalytisch und an der entsprechenden Änderung des Massenspektrums erkennt man die im Schema 2 angegebene Umesterung unter Freisetzung der Hydroxymethylgruppe und die Methanoladdition. Auch fehlt in den NMR.-Spektren aller vier Verbindungen die Acetylgruppe (2,07 ppm in 3b). Dafür erscheinen die Signale der NH-Gruppen (mit D₂O austauschbar), und zwar für je zwei NH-Gruppen bei 7a, 7b und für je eine NH-Gruppe bei 8 und 9. In den NMR.-Spektren aller vier Verbindungen wird ferner das Signal für die Methoxygruppe sichtbar, während in ihren IR.-Spektren keine OH-Bande austritt. Letzteres deutet daraufhin, dass die freigesetzte Hydroxymethylgruppe in allen Fällen mit der benachbarten Cyanogruppe einen cyclischen Imidoester gebildet haben muss.

Bei 7a und 7b liegt der Dihydropyridin-Chromophor von 3b ($\lambda_{max} = 262$ nm) unverändert vor und nach dem *Schema 4* entsteht aus 7b in übersichtlicher Weise Verbindung 10, deren Struktur wieder durch eine Röntgenstrukturanalyse gesichert ist.

Wie bereits erwähnt hat Verbindung 8 im Gegensatz zu 7a, 7b bei gleicher Summenformel nur eine NH-Gruppe (NMR.: Singulett bei 4,65 ppm). Ferner enthält sie ihrem UV.-Spektrum zusolge nicht mehr den Chromophor von 3b (8: $\lambda_{max} = 234$ und 282 nm). Das Singulett einer zweiten NH-Gruppe fehlt im NMR.-Spektrum von 8. Dasür tritt bei 3,90 ppm ein Dublett auf, das dem H C(16)²) zugeschrieben werden muss. Im übrigen erkennt man die gleiche Anzahl olesinischer Protonen und von Methylgruppen als Substituenten an Doppelbindungen wie in den NMR.-Spektren von 3b, 7a und 7b.

Verbindung 9 enthält nach NMR. ein olesimisches Proton mehr als die Verbindungen 3b, 7a, 7b und 8, was in Kombination mit ihrer kurzwelligen UV.-Absorption ($\lambda_{max} = 214$ nm) den Schluss erlaubt, dass der Dihydropyridin-Chromophor des Ausgangsmaterials 3b dekonjugiert worden ist. Dem ¹³C-NMR.-Spektrum von 9 ist

zu entnehmen, dass diese Verbindung zwei Cyanogruppen besitzt, die nach IR. nicht konjugiert sind (2256 cm⁻¹). In den Verbindungen 7a, 7b und 8 tritt dagegen jeweils nur eine Cyanogruppe auf. Verglichen mit 8 fehlt daher in 9 ein Ring und die verbleibenden Sechsringe sind über nur eine Bindung miteinander verknüpft.

c) Erneuter Angriff der Base auf den Imidoester an C(18) 2) von 7b. Schon die Behandlung von 3b mit Natriummethylat in Methanol bei Raumtemperatur hatte 31% einer Verbindung (10) ergeben, deren Ausbeute sich durch Einwirkung von methanolischer KOH auf 3b bei gleichzeitiger Temperaturerhöhung bis zu 72% steigern liess. Da die Konstitution von 10 aus den üblichen spektroskopischen Daten nicht abgeleitet werden konnte, wurde eine (im exper. Teil beschriebene) Röntgenstrukturanalyse durchgeführt. Aus der so ermittelten Struktur ergab sich, dass 10 durch erneuten Angriff der Base auf die Imidoestergruppierung von 7b unter Ausbildung eines weiteren Ringes entstanden sein muss (Schema 1).

Schema 4

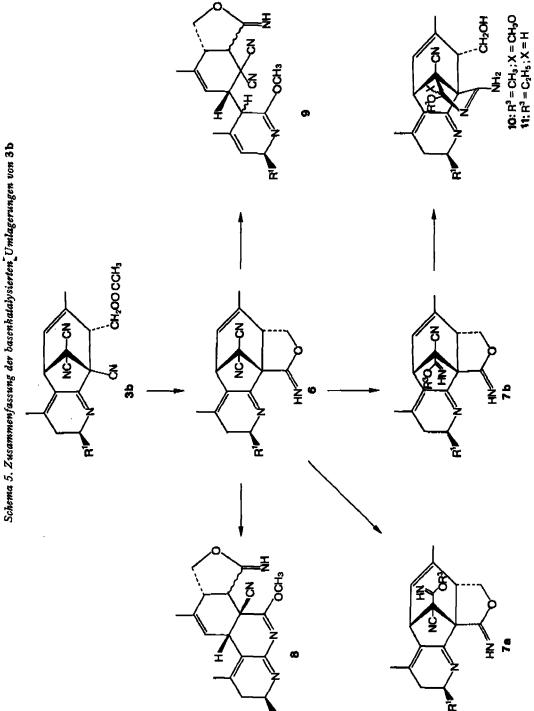
Mit NaOCH₃/CH₃OH: R³ = CH₃ = ;
$$X^{Q}$$
 = CH₃O $^{\Theta}$

Mit NaBH₄/C₂H₄OH: R³ = C₂H₅ = ; X^{Q} = H

The second second

Durch Natriumborhydrid in Methanol wird 3b ebensalls in die Dimethoxyverbindung 10 übergeführt. In Äthanol verläuft die Reaktion mit NaBH₄ dagegen anders: Der an der Nitrilgruppe primär addierte Alkohol behindert vermutlich den Angriff eines zweiten Äthanolat-Ions sterisch, so dass das kleinere Hydrid-Ion zum Zuge kommt. Als Folge davon entsteht eine Verbindung 11 mit dem gleichen Gerüst wie 10, aber mit dem Unterschied, dass eine Äthergruppe durch Wasserstoff ersetzt ist.





Nachdem das Ergebnis der Röntgenstrukturanalyse von 10 vorlag, wurde die Struktur von 11 durch Vergleich ihrer spektroskopischen Daten mit denjenigen von 10 ermittelt. Nach NMR.-Spektrum ist in 10 nur eine Äthergruppe vorhanden; ausserdem liefert das völlig abgeschirmte Proton am Amidinring (X = H) ein äusserst scharfes Singulett bei 4,67 ppm. Alle übrigen Strukturelemente von 11 sind mit denjenigen von 10 identisch.

Herrn K. Schaffner danken wir für die Durchführung der Versuche, den Dres. G. Englert, W. Arnold und Frl. Dr. M. Grosjean für die ¹⁸C-NMR-, ¹H-NMR.- und IR.-Spektren sowie unserem Mikroanalytischen Laboratorium (Leitung Dr. A. Dirscherl) für die Analysen.

Experimenteller Teil

Åthyl-{9-cyano-5-(dicyanomethyl)-4,7-dimethyl-2-(2,6,6-trimethyl-cyclohexen-1-yl)-2,3-dihydro-1H-cyclohepta[b]pyridin-8}-carboxylat (4). 30 g (0,066 mol) 3a werden in 500 ml Åthanol aufgeschlämmt mit 0,6 g Piperidinacetat zusammen 48 Std. bei RT. gerührt. Dann wird abfiltriert und der Rückstand auf dem Filter mit 0° kaltem Åthanol gewaschen: 27,5 g Rohprodukt. Aus Benzol umkristallisiert 25,0 g (83,3%) gelbe Kristalle, Smp. 254°.

C₂₈H₃₅N₄O₃ (456,58) Ber. C 73,65 H 7,06 N 12,27% Gef. C 73,55 H 6,92 N 12,14%

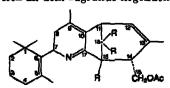
¹H-NMR. (100 MHz, CDCl₂) in ppm⁴): 0,96 s (3H) und 1,04 s (3H) ((CH₂)₂ C(1)⁵)); 1,43 t, J = 7.1 Hz (3H, Ester-CH₂); 1,77 s (3H, CH₃-C(5) oder -C(9)); 1,97 t, J = 6 Hz (2H, H₂C(4)); 2,05 m (6H, CH₃-C(13) und CH₂-C(9) oder -C(5)) 2,27 d×d (plus Fernkopplungen), $J_1 = 19$ Hz, $J_2 = 6.0$ Hz und 2,88 d×d, $J_1 = 19$ Hz, $J_2 = 14.5$ Hz, 2H, H₂C(8)); 4,11 d×d, $J_1 = 14.5$ Hz, $J_3 = 6.0$ Hz (1H an C(7)); 4,22 d, J = 3.0 Hz (1H, zwischen den Nitrilen); 4,45 q, J = 7.1 Hz (2H, Ester-CH₂); 4,82 s, br., langsam austauschbar mit D₂O, schnell austauschbar nach Zugabe von Säure (1H, N-H); 5,45 d×q, $J_1 = 3$ Hz, $J_2 = 1.5$ Hz (1H an C(12)). -MS.: Signifikante Signale bei m/e 4.56 (71%, M⁺); 441 (35%); 383 (100%, M - COOC₂H₅); 379 (17%); 333 (14%; M-2,6,6-Trimethyl-cyclohexen, C₉H₁₈); 307 (47%). - IR. (KBr) cm⁻¹: 3398 (N-H); 2246, sehr schwach (C≡N); 2176 sehr stark (C≡N, konjugiert); 1742 (C=O, Ester); 1647, 1557 (C=C, konjugiert); 1279 (C-O-C, Ester). - UV. (C₂H₅OH, 96%): 2 Maxima bei λ = 257 nm (ε = 12440) und λ = 354 nm (ε = 7230).

Athyl- $\{9\text{-}cyano-5\text{-}[cyano(1\text{-}methoxyformimidoyl)methyl]-4,7\text{-}dimethyl-2-(2,6,6\text{-}trimethyl-cyclohe-xen-1-yl)-2,3\text{-}dihydro-1 H-cyclohepta[b]pyridin-8}-carboxylat (5). - a) 2,3 g (5 mmol) 4 werden zusammen mit 0,3 g Natriummethylat in 40 ml Methanol 12 h bei RT. gerührt. Dabei fällt bereits ein Teil des Produktes aus. Nach beendeter Reaktion neutralisiert man mit <math>CO_2$, versetzt mit 40 ml Wasser und filtriert den Niederschlag (1,7 g) ab. Er wird aus Cyclohexan umkristallisiert: 1,1 g (47,8%) blassgelbe Kristalle, Smp. 199°.

b) 30 g (0,066 mol) 3a werden in 500 ml Methanol bei RT. gerührt. Zu dieser Aufschlämmung gibt man tropfenweise eine Lösung von 5 g Natriummethylat in 300 ml Methanol. Dabei geht 3a in Lösung während gleichzeitig das Produkt auszufallen beginnt. Man neutralisiert durch Einleiten von CO₂ und versetzt mit 300 ml Wasser. Es kristallisieren insgesamt 21,6 g Rohprodukt. Aus Cyclohexan mit wenig Benzol umkristallisiert: 14,4 g (44,7%) wie oben.

C₂₀H₃₆N₄O₃ (488,63) Ber. C 71,28 H 7,43 N 11,47% Gef. C 71,32 H 7,46 N 11,26%

b) Die Numerierung orientiert sich an dem zugrunde liegenden Vitamin-A-Derivat, z.B.



⁴⁾ Angegeben werden nur die signifikanten Signale. Bei Multipletten beziehen sich die Verschiebungen auf die Mitte des Multipletts. Interner Standard: Tetramethylsilan.

¹H- NMR. (100 MHz, CDCl₃) in ppm⁴): 0,95 s (3H) und 1,03 s (3H, (CH₃)₂ C(1)⁵)); 1,25 t, J = 7.1 Hz (3H, Ester-CH₃); 1,81 s (3H, CH₃-C(5) oder - C(9)); 2,0 m (3H) und 2,04 m (3H) (CH₃-C(13) und CH₃-C(9) oder -C(5)); 2,20 $d \times d$, $J_1 \approx 19$ Hz, $J_2 \approx 6$ Hz und 2,87 $d \times d$, $J_1 \approx 19$ Hz, $J_2 \approx 14$ Hz (beide plus Fernkopplungen, 2H, H₂C(8)); 3,69 s (3H, O-CH₃); ~4,02 nicht crkennbare Signalform (1H, zwischen den Nitrilen); 4,08 $d \times d$, $J_1 = 14$ Hz, $J_3 = 6$ Hz (1H, H-C(7)); 4,32 q, J = 7.1 Hz (2H, Ester CH₂); 4,72 s, br. (1H, N-\1 im Ring); 5,23 m (1H, H-C(12)); ~7,55 schr breit (1H, Imino-N-II). - MS.: Signifikante Signale bei m/e 488 (43%, M^{+}); 473 (100%); 459 (45%); 456 (40%, M-CH₃OH); 442 (30%; M-C₂H₆OH); 427 (41%); 415 (98%, M-COOC₂H₅); 383 (68%, 415-CH₃OH); 307 (63%); 183 (52%). - IR. (KBr) cm⁻¹: 3402, 3338 (2 N- H); 2250, sehr schwach (C=N); 2176 sehr stark (C=N, konjugiert); 1736 (C=O, Ester); 1662, 1562 (C=C, konjugiert); 1273 (C-O-C, Ester).

8-Cyano-15-imino-7-methoxy-1,12-dimethyl-3-(2,6,6-trimethyl-cyclohexen-1-yl)-4,6-diaza-16-oxa-gona-4,6,10(1),11-tetraen (8) und Methyl-{11-cyano-10-imino-4,7-dimethyl-2-(2,6,6-trimethyl-cyclohexen-1-yl)-10\text{11-2,3,5,7a,8,10a-hexahydro-5,10a-methano-furo}[3',4',6,7]cyclohepta[1,2-b]-pyridin-11-}carboximidat 7a,7b. 30 g 3b werden in einer Lösung von 1,5 g Natriummethylat in 500 ml wasserfreiem Methanol aufgeschlämmt und 6,5 Std. bei RT. gerührt. Dabei geht die Substanz in Lösung. Nun wird durch Einleiten von CO₂ neutralisiert. Nach dem Einengen der Lösung i.V. trennt man von dem ausgefallenen anorganischen Salz ab und dampft i.V. zur Trockne ein. Der Rückstand wird an 1 kg Kieselgel mit insgesamt 1,5 l Cyclohexan/Aceton 8:2 chromatographiert. Aus den ersten 250 ml Eluat kristallisieren beim Abkühlen 2,0 g (6,8%) 8 vom Smp. 212-214° (Zers.). Die Mutterlauge wird i.V. zur Trockne eingedampft und aus Cyclohexan kristallisiert: 4,8 g (16,4%) 7a,7b vom Smp. 119°C, Aus den letzten 1000 ml des Eluats wurden 8,5 g (31,7%) 10 isoliert.

 $8: C_{27}H_{34}N_4O_2 \ (446,59) \qquad \text{Ber. C } 72,62 \quad \text{H } 7,67 \quad \text{N } 12,55\% \qquad \text{Gef. C } 72,23 \quad \text{H } 7,63 \quad \text{N } 12,27\%$

¹H-NMR. (100 MHz, CDCl₃) in ppm⁴): 0,97 s (3H) and 1,03 s (3H, (CH₃)₂ C(1)⁵)); 1,80 d×d, $J_1 \approx 1.5$ Hz, $J_2 \approx 1.5$ Hz (3H, CH₃-C(13)); 1,84 s (3H, CH₃-C(5)); 2,02 s (3H, CH₃-C(9)); 2,24 d×d, $J_1 = 18$ Hz, $J_2 = 5.5$ Hz and 2,85 d×d, $J_1 = 18$ Hz, $J_2 \approx 13.5$ Hz (2H, H₂C(8)); 2,48 m (1H, H-C(14)); 3,46 s (3H, O- CH₃); 3,53 d×d, $J_1 = 11$ Hz, $J_2 = 2$ Hz and 3,76 d×d, $J_1 = 13$ Hz, $J_2 = 2$ Hz (2H, H₂C(15)); 3,90 d, $J_1 = 2.6$ Hz (1H, H-C(16)); 4,0 m aicht aufgelöst (1H, H-C(11)); 4,19 d×d, $J_1 = 13.5$ Hz, $J_2 = 6$ Hz (1H, H-C(7)); 4,65 s, tauscht langsam mit J_2 O aus (1H, N-H); 5,46 m (1H, H-C(12)). $J_2 = 0.0$ Hz (1H, H-C(12)): Hinweise auf die vorgeschlagene Struktur von 8 erhielten wir auch aus dem J_3 C-Spektrum; wegen der komplizierten Struktur von 8 konnten aber nicht alle Signale eindeutig zugeordnet werden.

MS.: Signifikante Signale bei m/e 446 (60%, M^{+}), 445 (35%); 431 (47%); 416 (44%, M-HCHO); 415 (65%, $M-CCH_{3}$); 414 (36%, $M-CH_{3}OH$); 413 (34%); 406 (35%); 340 (86%); 323 (24%); 304 (35%); 291 (100%); 289 (28%). – TR. (KBr) cm⁻¹: 3406 (N-H); 2250 (C=N); 1650, 1604 (C=N und C=C); 1119 (C-O-C, Äther).

¹H—NMR. (100 MIz, CDCl_a): Die vorgeschlagene Struktur ist mit dem NMR.-Spektrum im Einklang, jedoch wird die Lage der einzelnen Signale nicht angegeben, da es sich um ein aus vier Komponenten bestehendes Gemisch handelt, d.h. um zwei syn/anti-Paare von Imidoestern, die sterisch verschieden sind (Strukturformeln siehe Schema 2). – MS.: Signifikante Signale bei m/e 446 (18%, M[±]); 445 (13%); 431 (26%); 415 (39%, M – OCH₃); 414 (20%; M – CH₃OH); 349 (14%); 323 (100 %); 305 (16%); 291 (51%). – IR. (KBr) cm⁻¹: 3310 (N—H); 2248 (C≡N); 1669 (C=N); 1109, 1049 (C—O-C, Äther).

5-[3,6-Dihydro-2-methoxy-4-methyl-6-(2,6,6-trimethyl-cyclohexen-1-yl)-3-pyridyl]-3-imino-7-methyl-3a,4,5,7a-tetrahydro-4,4-phthalan-di(carbonitril) (9). 40 g 3b werden in einer vorgekühlten Lösung von 1 g Kalimmethylat in 800 ml wasserfreiem Methanol aufgeschlämmt und 24 Std. bei 0° - 4° gerührt. Danach filtriert man 3,8 g nicht umgesetztes 3b ab, neutralisiert durch Einleiten von CO₂, trennt vom anorganischen Salz und entfärbt die Lösung mit Aktivkohle (Norit SX-1). Nach dem Einengen i.V. auf 150 ml kristallisiert beim Abkühlen das Rohprodukt; aus Petroläther (Fraktion 80-105°) mit wenig Benzol kristallisiert: 9,5 g (26,2%) 9, Smp. 186°.

C₂₇H₃₄N₄O₂ (446,59) Ber. C 72,62 H 7,67 N 12,55% Gef. C 72,62 H 7,63 N 12,37%

¹H—NMR. (100 MHz, CDCl₃): Die vorgeschlagene Struktur ist mit dem NMR.-Spektrum im Einklang, jedoch wird die Lage der einzelnen Signale nicht angegeben, da es sich um ein aus zwei Komponenten bestehendes Gemisch, nämlich um Stereoisomere an C(3) des Dihydropyridin-Ringes, handelt.

¹³C—NMR.⁶) (CDCl₃): unterstützt ebenfalls die vorgeschlagene Struktur von **9**. Die vier Signale bei 115,9, 116,3, 117,5 und 117,7 ppm zeigen, dass nur noch zwei Cyanogruppen vorliegen, während das Ausgangsmaterial **3b** drei Cyanogruppen enthält. Auf die Angabe der übrigen Signale wird verzichtet, da sie wegen der komplizierten Struktur von **9** noch nicht alle eindeutig zugeordnet werden konnten. – MS.: Signifikante Signale bei m/e: 446 (15%, M^{\pm}); 431 (100%); 415 (18%, M − OCH₃); 414 (15%, M − CH₃OH); 399 (20%); 388 (24%); 383 (17%); 171 (29%); 257 (30%); 175 (42%). – IR. (KBr) cm ¹: 3320 (N -II); 2256 schwach (C≡N); 1667 (C=N--); 1050 (C—O—C, Äther).

8-Amino-9-(hydroxymethyl)-6,6-dimethoxy-4,10-dimethyl-2-(2,6,6-trimethyl-cyclohexen -1-yl)-2,3,5,5a-tetrahydro-5,8a-propeno-6H,11H-pyrrolo[3,4-g]-1-pyrindin-5a-carbonitril (10). 25 g 3b und 0,3 g KOH werden in 400 ml wasserfreiem Methanol 2 Std. unter Rückfluss erhitzt. Die klare gelbe Lösung wird mit 70 ml Wasser versetzt, mit Aktivkohle (Norit SX-1) entfärbt und langsam abgekühlt. Das sich abscheidende, feste Rohprodukt wird noch 2mal aus Methanol umkristallisiert. Ausbeute 19 g (72,5%) 10, Smp. 171°. (Mit 1 Molekel Methanol im Kristall schmilzt die Substanz bei 132°.)

C₂₈H₃₈N₄O₃ (478,64) Ber. C 70,26 H 8,00 N 11,71% Gef. C 70,07 H 8,01 N 11,64% 1 H—NMR. (100 MHz, CDCl₃) in ppm⁴): 0,97 s (3H) und 1,05 s (3H, (CH₃)₂ C(1)⁵)); 1,50 s (3H, CH₃—C(9)); 1,66 s (plus Fernkopplungen) (3H, CH₃ C(13)); 1,80 s (3H, CH₃—C(5)); 1,80 s (3H, CH₃—C(5)); 3,11 s (3H, O—CH₃); 3,46 s (3H, O—CH₃); 3,68 d, J = 7 Hz (1 II, H—C (11); 4,17 d×d, $J_1 = 16,5$ Hz, $J_2 = 9,5$ Hz (1 H, H—C(7)); 5,80 d (plus Fernkopplungen), J = 7 Hz, (1 H, H—C(12)); \sim 6,9 sehr breit (2 H) und \sim 8,0 sehr breit (1 H) (2 NH und 1 OH). MS.: Signifikante Signale bei 478 (74%, M^{\pm}); 477 (25%); 447 (87%); 446 (35%); 431 (25%); 355 (100%); 323 (40%). – IR. (KBr) cm⁻¹: 3396, 3340, 3180 (O—H, N—H); 2240 schwach (C≡N); 1645, 1607 (C=N, C—C, konjugiert) 1226, 1065 (C—O—C, Äther).

Röntgenstrukturanalyse von 10. – 10 kristallisiert aus Methanol/Wasser unter Einschluss von 1 Mol Methanol. Dabei entstehen farblose, monokline Prismen.

Raumgruppe	I 2 ₁ /c	
a ⁷)	$11,161 \pm 0$,006 Å
Ъ	14,646 + 0,	,00 7 Å
\mathbf{c}	$18,158 \pm 0$,009 Å
β	101,58 ₋ J ₂ 0,	.03°
ν	2907,7	ų
ϱ exp.	1,16	g/cm³
ρ ber.	1,17	g/cm³
Z	4	-

Tabelle 1. Wichtigste Kristallkonstanten von 10

Wie in [2] wurde die Messung der Beugungsintensitäten (ω -scan) mit einem Vierkreisdiffraktometer Hilger & Watts Y290/PDP8 unter Verwendung von Mo-K α -Strahlung durchgeführt, und zwar im Bereich $\Theta=0$ –13° mit Differenzfiltern und im Bereich $\Theta=13$ -24° mit einem normalen β -Filter. Der Kristall hatte die Abmessungen $0.4\times0.4\times0.3~\mathrm{mm}^3$. 2666 von 4457 gemessenen Reflexen erreichten eine Nettointensität, die grösser als die zweifache Standardabweichung der Mes-

^{6) 90} und 22,63 MHz (CW-Offset protonenentkoppelt) auf HX-90/15 Bruker Kernresonanzspektrometer mit Nicolei 1083 Computer.

⁷⁾ Die Zellkonstanten wurden aus den gemessenen Diffraktometerwinkeln von 16 Reflexen errechnet und ihre Werte mit Hilfe der Methode der kleinsten Fehlerquadrate verbessert.

sung war. Sie wurden zur Strukturanalyse verwendet und zu diesem Zweck mit der *Lorentz*- und Polarisationskorrektur versehen.

Nach Umwandlung der so erhaltenen Strukturamplituden in normierte Strukturfaktoren (E-Werte) ergab die Wilson-Statistik [5] sowie die E-Wert-Statistik [6] folgende Werte:

B (E)	4.65
(E)	0.79
$\langle \mathbf{E} ^2 \rangle$	1.00
⟨(E ² -1 ⟩	1.03

Da die zu untersuchende Verbindung kein Schweratom enthielt, musste wie in [2] zur Strukturbestimmung eine direkte Methode [7] herangezogen werden. Von acht Startphasen, mit denen die Phasenentwicklung eingeleitet wurde, waren fünf mit Symbolen verschen. Im Verlaufe der Phasenentwicklung traten genügend Beziehungen zwischen Symbolen und bekannten Phasen auf, so

Tabelle 2. Koordinaten der Atome (c.s.d. · 104)

Atome	X	Y	Z
C(1)	0,1895 (7)	0,1163 (4)	0,0043 (4)
C(2)	0,1246 (6)	0,0842 (4)	0,0530 (4)
C(3)	0,0525 (6)	0,1448 (4)	0,0954 (3)
C(4)	0,1416 (5)	0, 1971 (4)	0,1559 (3)
C(5)	0,1697 (7)	0,1885 (4)	0,2299 (4)
C(6)	0,2513 (7)	0,2604 (5)	0,2721 (3)
C(7)	0,3342 (6)	0,3066 (4)	0,2251 (3)
N(8)	0,2736 (4)	0,3267 (3)	0,1460 (3)
C(9)	0,1906 (5)	0,2719 (4)	0,1175 (3)
C(10)	0,1243 (6)	0,2736 (4)	0,0364 (3)
C(11)	0,1985 (6)	0,2186 (4)	- 0,0141 (3)
C(12)	0,3984 (6)	0,3906 (5)	0,2640 (4)
C(13)	0,5356 (6)	0,3750 (6)	0,2976 (4)
C(14)	0,5884 (11)	0,4535 (8)	0,3513 (8)
C(15)	0,5458 (11)	0,5421 (7)	0,3238 (9)
C(16)	0,4072 (9)	0,5533 (6)	0,3037 (5)
C(17)	0,3423 (7)	0,4697 (5)	0,2668 (4)
C(18)	0,0033 (6)	0,2240 (4)	0,0397 (3)
C(19)	-0,0765 (6)	0,3033 (4)	0,0597 (4)
N(20)	-0,0349 (5)	0,3833 (4)	0,0280 (3)
C(21)	0,0741 (6)	0,3694 (4)	0,0131 (3)
N(22)	0,1369 (6)	0,4305 (4)	-0.0168(3)
C(23)	-0,0562 (6)	0,1877 (4)	-0,0353(4)
N(24)	-0,1016 (7)	0,1612 (5)	-0,0913(4)
C(25)	0,1154 (9)	0,1185 (7)	0,2743 (5)
C(26)	0,2083 (8)	0,4863 (6)	0,2337 (5)
C(27)	0,5557 (7)	0,2891 (7)	0,3488 (5)
C(28)	0,6058 (8)	0,3587 (9)	0,2362 (6)
C(29)	0,2545 (11)	0,0510 (6)	-0.0400(5)
O(30)	-0,2025 (4)	0,2958 (3)	0,0278 (3)
C(31)	-0,2670 (8)	0,2263 (6)	0,0580 (6)
O(32)	- 0,0591 (4)	0,3066 (3)	0,1390 (3)
C(33)	-0,1048 (8)	0,3889 (6)	0,1683 (5)
C(34)	0,3320 (6)	0,2455 (5)	- 0,0046 (4)
O(35)	0,3445 (5)	0,3336 (4)	- 0,0378 (3)
C(36)	0,4085 (17)	0,5418 (9)	0,0836 (8)
O(37)	0,4120 (13)	0,5938 (10)	0,0172 (9)
O(38)	0,4207 (11)	0,4441 (8)	0,0804 (6)

dass alle Symbole durch Phasen ersetzt werden konnten. 615 E-Werten (E>1.5) wurden Phasen zugeordnet und die mit ihnen durchgeführte Fourier-Berechnung liess bereits einen grossen Teil der Molekelstruktur erkennen. Eine anschliessende Differenz-Fourier-Berechnung lieferte die Lage der noch fehlenden Atome, insbesondere diejenige der Methanolmolekel. Die Atomparameter wurden blockdiagonal nach der Methode der kleinsten Fehlerquadrate bis zu einem R-Wert von 10,5% verfeinert. Bei diesen Berechnungen wurden die anisotropen Temperaturfaktoren berücksichtigt, jedoch keine Wasserstoff-Lagen mitgeführt.

Ergebnisse. Die durch die Atomkoordinaten (Tab. 2) gegebene Struktur von 10 ist in den Fig. 1 und 2 dargestellt. Während Fig. 1 die willkürlich gewählte Numerierung der Atome enthält, ist Fig. 2 eine Stereoprojektion, in der die Ellipsoide einer Aufenthaltswahrscheinlichkeit der Atome von 20% entsprechen [8].

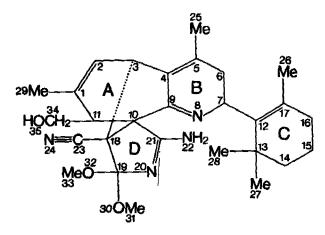


Fig. 1. Numerierungsschema der Atome

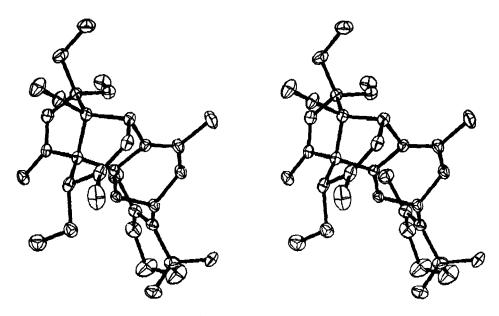


Fig. 2. Stereoprojektion

Fig. 3 gibt die Torsionswinkel an, welche für die Konformationen der einzelnen Ringe bestimmend sind. Ring A bildet zwei an der Verbindungslinie C(3)-C(10) abgewinkelte Ebenen mit einem Diederwinkel von 70°. Die Konformation der beiden Sechsringe B und C lässt sich dagegen angenähert als Halbsessel beschreiben, wobei die Atome 6 und 7 oberhalb und die Atome 14 und 15 unterhalb der Ebene liegen, die jeweils durch die restlichen vier Ringatome definiert ist. Alle übrigen Ringe, d.h. Ring D und die durch die C-Atome 1,2,3,18, 10 und 11 sowie 3,4,9,10 und 18 gebildeten, kondensierten Ringe, liegen als «C(18)-Envelope» vor.

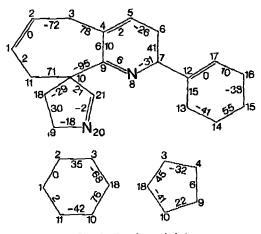


Fig. 3. Torsionswinkel

Mit Hilfe der Röntgenstrukturanalyse musste nicht nur die Lage der Atome und die Art ihrer Bindung bestimmt werden, sondern teilweise auch die Atomart. Aus der zu diesem Zweck mit Hilfe ausgesuchter Atomgruppen durchgeführten Berechnung von «besten Ebenen» liess sich der trigonale Charakter der Atome Nr. 1, 4, 5, 9, 12, 17 und 21 ableiten. Die Kombination mit den in Fig. 4 angegebenen Bindungslängen lieferte dann zwangsläufig die Lage der Doppelbindungen. Um die

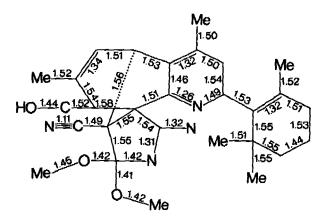


Fig. 4. Bindungslängen (c.s.d. $\approx 0.01 \text{ Å}$)

Natur der Substituenten zu erkennen, wurden dagegen neben den Bindungslängen und Bindungswinkeln noch die aus spektroskopischen Daten vorhandenen Informationen zu Hilfe genommen. Die Lage der Cyanogruppe ergab sich aus der sp-Hybridisierung von Atom 23, die aus dem errechneten Bindungswinkeln von 179,3° zwischen den Atomen Nr. 18, 23 und 24 folgte. Andererseits offenbarte sich der partielle Doppelbindungscharakter der C, N-Bindungen des cyclischen Amidins (Ring I) durch die kurzen Bindungslängen zwischen den Atomen Nr. 20 und 21 (1,31 Å). Wie die Elektronendichteberechnungen zeigen, liegen die Wasserstoff-Atome der Aminogruppe ungefähr in der Ebene dieses delokalisierten Doppelbindungssystems. Die Werte für die übrigen Bindungslängen und -winkel sind jedoch innerhalb der Fehlergrenze von der üblichen Grössenordnung. Mit 1,44 Å macht nur noch die C,C-Bindung zwischen den Atomen Nr. 14 und 15 eine Ausnahme. Sie erscheint für eine C,C-Einfachbindung stark verkürzt. Es ist anzunehmen, dass der Grund hierfür eine ungeordnete Ringstruktur ist, wie sie an den Cyclohexen-Ringen der meisten sich vom Vitamin A ableitenden Verbindungen beobachtet wird [9].

Im Kristall sind jeweils zwei Molekeln der Verbindung 10 über ein Symmetriezentrum durch zwei H-Brücken verbunden (Fig. 5). Das C-Atom (Nr. 36) des im

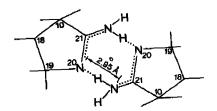


Fig. 5. Intermolekulare Wasserstoffbrücken

Kristall eingelagerten Methanols liegt zwar geordnet vor, sein Sauerstoffatom ist aber mit einem Besetzungsverhältnis von 0,45:0,55 statistisch auf zwei Lagen (Nr. 37 und Nr. 38) verteilt. Neben der H-Brücke zwischen den N-Atomen Nr. 20 und 22 ist eine Reihe weiterer H-Brücken durch die kurzen N-O- und O-O-Abstände gekennzeichnet, die alle das Sauerstoff-Atom des Methanols betreffen:

Atom-Nummern	Abstand
O(37) und O(30)	2,82 Å
O(37) und O(35)	2,87 Å
O(38) und N(8)	2,80 Å
O(38) und O(35)	2,68 Å
O(37) und O(38)	2,87 Å

Von diesen verbindet die letzte H-Brücke jeweils zwei Molekeln Methanol miteinander.

Tabelle 3, s, S, 860.

⁶⁻Åthoxy-8-amino-9-(hydroxymethyl)-1, 10-dimethyl-2-(2, 6, 6-trimethyl-1-cyclohexen-1-yl)-2, 3, 5,-5a-tetrahydro-5, 8a-propeno-6 II, 11 H-pyrrolo [3, 4-g]-1-pyrindin-5a-carbonitril 11. 30 g 3b werden zusammen mit 3,3 g Natriumborhydrid in 2 I abs. Äthanol aufgeschlämmt und 48 Std. bei RT. gerührt. Danach neutralisiert man durch Einleiten von CO_2 , trennt vom ausgefallenen anorgani-

schen Material ab und engt i.V. auf 1 l ein. Beim Abkühlen kristallisieren 11,5 g Rohprodukt. Umkristallisation aus Äthanol gibt 9,9 g (32,6%) 11 Smp., 206°.

C22H38N4O2 (462,64) Ber. C 72,69 H 8,28 N 12,11 Gef. C 72,63 H 8,26 N 12,04

¹H—NMR. (100 MHz, CDCl₈) in ppm⁴): 0,97 s (3H) und 1,04 s (3H) ((CH₈)₂.C(1)⁵)); 1,19 t, J = 7 Hz (3H, O—CH₂CH₃); 1,42 s (3H), 1,67 s (3H) und 1,85 s (3H) (CH₈—C(5), CH₈—C(9), CH₃—C(13)); 3,65 q, J = 7 Hz (2H, O—CH₂—CH₃); 4,67 s (1H, am gleichen C-Atom wie —OC₂H₅); 5,79 d (plus Fernkopplungen), J = 7 Hz (1H, H—C(12)). – MS.: Signifikante Signale bei m/e 462 (12%, M^{+}); 461 (9%), 433 (14%); 417 (100%, $M = CC_{2}H_{5}$); 339 (35%, M = 2,6,6-Trimethyl-1-cyclohexen-1-yl, $C_{8}H_{15}$); 295 (15%); 293 (16%); 266 (25%). – IR. (KBr) cm⁻¹: 3422, 3262, 3200 (O—H, N—H): 2244 schwach (C=N); 1644 (C=N); 1599 (C=C, konjugiert); 1120 (C—O—C, Åther).

Tabelle 3. Bindungswinkel (Grad)

Die geschätzten durchschnittlichen Standardabweichungen betragen 0,6°.					
Atome	Winkel	Atome	Winkel	Atome	Winkel
C(2) -C(1) -C(11)	123,5	C(9)C(10)C(18)	102,4	C(16)—C(17)—C(26)	113,2
C(2) -C(1) -C(29)	120,5	C(9) -C(10)-C(21)	111,3	C(3) -C(18)-C(10)	100,2
C(11)—C(1) —C(29)	115,9	C(11)C(10)C(18)	110,3	C(3)C(18)C(19)	123,2
C(1) -C(2) -C(3)	123,1	C(11)C(10)C(21)	120,8	C(3)C(18)C(23)	111,2
C(2) -C(3) -C(4)	109,0	C(18)C(10)C(21)	99,6	C(10) C(18) C(19)	101,8
C(2) $-C(3)$ $-C(18)$	105,1	C(1) - C(11) - C(10)	107,8	C(10) C(18) C(23)	111,4
C(4) —C(3) —C(18)	100,7	C(7)C(11)C(34)	109,4	C(19) -C(18)-C(23)	108,1
C(3) - $C(4)$ - $C(5)$	131,9	C(10)C(11)C(34)	114,9	C(18) -C(19)-N(20)	105,8
C(3) -C(4) -C(9)	106,5	C(7) -C(12)-C(13)	113,5	C(18) -C(19)-O(30)	114,6
C(5) $-C(4)$ $-C(9)$	121,4	C(7)C(12)C(17)	122,9	C(18) C(19) O(32)	107,2
C(4) $C(5)$ $C(6)$	116,6	C(13)C(12)C(17)	123,6	N(20)-C(19)-O(30)	106,0
C(4) -C(5) -C(25)	124,7	C(12)C(13)C(14)	111,1	N(20)—C(19)—O(32)	113,3
C(6) -C(5) -C(25)	118,3	C(12)C(13)C(27)	111,6	O(30) C(19)O(32)	110,0
C(5) $-C(6)$ $-C(7)$	113,4	C(12)C(13)C(28)	110,7	C(19) -N(20)-C(21)	110,2
C(6) -C(7) -N(8)	114,6	C(14)C(13)C(27)	103,5	C(10) -C(21)-N(20)	112,8
C(6) -C(7) -C(12)	112,1	C(14)C(13)C(28)	113,3	C(10)-C(21)-N(22)	122,5
N(8) -C(7) -C(12)	111,6	C(27)-C(13)-C(28)	106,3	N(20)C(21)-N(22)	124,7
C(7) -N(8) -C(9)	115,2	C(13)-C(14)-C(15)	113,3	C(18) -C(23)-N(24)	179,3
C(4) -C(9) -N(8)	126,7	C(14)-C(15)-C(16)	115,4	C(19)—O(30)—C(31)	115,9
C(4) -C(9) -C(10)	108,8	C(15)-C(16)-C(17)	113,1	C(19)C(32)C(33)	114,5
N(8) -C(9) -C(10)	124,6	C(12)-C(17)-C(16)	122,6	C(11)C(34)O(35)	111,0
C(9) -C(10)-C(11)	110,3	C(12)C(17)C(26)	124,2		

LITERATURVERZEICHNIS

- [1] K. Pfoertner, Helv. 58, 833 (1975).
- [2] K. Pfoertner & W.E. Oberhansli, Helv. 58, 840 (1975).
- [3] J.A. Marshall & W.S. Johnson, J. org. Chemistry 28, 421 (1963).
- [4] E.L. Shapiro, L. Weber, E.P. Oliveto, H.L. Herzog, R. Neri, S. Tolksdorf, M. Tanabe & D.F. Crowe, Steroids 8, 461 (1966). E.L. Shapiro, T. Legatt, L. Weber & E.P. Oliveto, Steroids 3, 183 (1964). H. J. Ringold & S.K. Malhotra, Tetrahedron Letters 1962, 669.
- [5] A. J. C. Wilson, Nature 150, 152 (1942).
- [6] I.L. Karle, K.S. Dragonette & S.A. Brenner, Acta crystallogr. 19, 713 (1965).
- [7] D. Sayre, Acta crystallogr. 5, 60 (1952). H. Hauptmann & J. Karle, Amer. crystallogr. Assoc. Monograph Nr. 3 (1953).
- [8] C. K. Johnson, Oak Ridge National Laboratory Report ORNL-3794.