Chem. Ber. 114, 3430 – 3438 (1981)

Untersuchungen zur Biogenese der Indolalkaloide. Synthese und Verfütterung radioaktiv markierter Monoterpenaldehyde

Alan R. Battersby^a, Mervyn Thompson^a, Karl-Heinz Glüsenkamp^b und Lutz-F. Tietze*^b

University Chemical Laboratory^a, Lensfield Road, Cambridge CB2 1 EW, England, und

Organisch-Chemisches Institut der Universität Göttingen^b, Tammannstraße 2, D-3400 Göttingen

Eingegangen am 27. Februar 1981

Durch Oxidation von Citral (8a/b) mit Selendioxid wurden unter verschiedenen Reaktionsbedingungen die Hydroxyaldehyde 4a/b und die Dialdehyde 5a/b erhalten. Reduktion von 5a/b mit Kaliumborhydrid in Gegenwart von LiCl lieferte die Hydroxyaldehyde 4c/d. Fütterungsversuche mit den tritiierten Verbindungen 4a – d und 5a/b an Catharanthus roseus G. Don ergaben mit sehr großer Wahrscheinlichkeit, daß 4a/b und 4c/d sowie 5a/b Biogenesevorstufen von Secologanin (3) und den Indolalkaloiden der Corynanthe-, Aspidosperma- und Iboga-Gruppe sind.

Investigations of the Biosynthesis of Indole Alkaloids. Feeding Experiments with Synthetic Radioactively Labelled Monoterpene Aldehydes

Oxidation of citral (8a/b) with selenium dioxide using different reaction conditions gave the hydroxy aldehydes 4a/b and the dialdehydes 5a/b. Reduction of 5a/b with potassium borohydride in the presence of LiCl led to the hydroxy aldehydes 4c/d. Feeding experiments with the corresponding tritiated compounds 4a-d and 5a/b to Catharanthus roseus G. Don indicate that 4a/b, 4c/d, and 5a/b are biogenetic precursors of secologanin (3) and the indole alkaloids of the Corynanthe, Aspidosperma, and Iboga type.

Die Indolalkaloide vom Typ Corynanthe, Aspidosperma Iboga¹⁾, die Ipecacuanha-²⁾, Cinchona-³⁾ sowie Pyrrolochinolinalkaloide⁴⁾ werden in der Natur durch Kondensation einer Aminosäure bzw. eines biogenen Amins mit dem Monoterpenglycosid Secologanin⁵⁾ (3) und nachfolgende Umwandlungen gebildet. Als Vorstufen bei der Biosynthese von 3 konnten Geraniol (1a), Nerol (1b), 10-Hydroxygeraniol (1c) und 10-Hydroxynerol (1d)^{6,7)} sowie Desoxyloganin (2a)⁸⁾ und Loganin (2b)¹⁾ nachgewiesen werden. Die Art der Bildung des Cyclopenta[c]pyran-Systems in 2a ist bisher noch nicht bekannt. Man muß jedoch annehmen, daß hierbei primär eine Oxidation von 1c bzw. 1d erfolgt. Als mögliche Zwischenstufen lassen sich die isomeren Hydroxyaldehyde 4a/b und 4c/d sowie die Dialdehyde 5a/b und Trialdehyde 5c/d formulieren. Eine reduktive Cyclisierung von 5c/d nach Art einer Michael-Addition würde in der angedeuteten Weise zu der Cyclopenta[c]pyran-Verbindung 6b führen⁶⁾. 6b befindet sich

Chem. Ber. 114 (1981)

im Gleichgewicht mit 7, in dem C-9 und C-10 gleichwertig sind. Dies steht in Übereinstimmung mit dem Befund, daß im Laufe der Biogenese von Secologanin (3) eine Äquilibrierung von C-9 und C-10 in 1c/d erfolgt 1.6).

In dieser Arbeit beschreiben wir nun die Synthese und Verfütterung der markierten Hydroxyaldehyde 4a/b und 4c/d sowie der Dialdehyde 5a/b.

Synthese der Hydroxyaldehyde 4a/b und 4c/d sowie der Dialdehyde 5a/b

Die Darstellung der Dialdehyde 5a/b gelang durch Oxidation von käuflichem Citral (8a/b) (64% Geranial und 36% Neral) mit einem Überschuß an Selendioxid in siedendem Ethanol mit 38% Ausbeute. Als Nebenprodukte erhielt man zu etwa 3% die Hydroxyaldehyde 4a und 4b, die jedoch durch fraktionierte Destillation abgetrennt werden konnten. Gaschromatographische Untersuchungen von 5a/b ergaben einen Reinheitsgrad von ca. 99%. Führte man die Oxidation von 8a/b mit nur äquimolaren Mengen an Selendioxid durch, so erhielt man neben nicht umgesetzter Ausgangsverbindung 8a/b und 10% 5a/b die Hydroxyaldehyde 4a/b mit 15% Ausbeute. Die Abtrennung erfolgte hierbei durch Chromatographie an Kieselgel.

Das Verhältnis von E- und Z-Isomeren im eingesetzten Gemisch änderte sich während der Reaktion nicht. Es sollte daher möglich sein, durch Oxidation von 8a bzw. 8b die reinen Isomeren 4a bzw. 4b und 5a bzw. 5b herzustellen. Im vorliegenden Fall wurde jedoch darauf verzichtet.

Die Umsetzung von 8a/b mit Selendioxid verläuft stereoselektiv ausschließlich unter Oxidation der Methylgruppe mit E-Konfiguration an der stärker nucleophilen olefinischen Doppelbindung. Ein an C-4 oder C-9 oxidiertes Produkt konnte nicht nachgewiesen werden. Dieser Befund steht in Übereinstimmung mit den früheren Untersuchungen von Büchi⁹⁾ und Rapoport¹⁰⁾.

Chem. Ber. 114 (1981)

Zur Synthese von 4c/d wurde das Gemisch der Dialdehyde 5a/b mit Kaliumborhydrid in Dioxan/Isopropylalkohol in Gegenwart von Lithiumchlorid ¹¹⁾ und acetatgepuffertem Ionenaustauscher ¹²⁾ reduziert. Nach 4 Stunden erhielt man neben nicht umgesetzter Ausgangsverbindung 5a/b ausschließlich die Hydroxyaldehyde 4c/d. Diese Selektivität der Reduktion ist möglicherweise auf die geringere sterische Hinderung der C-1-Carbonylgruppe zurückzuführen. Verlängert man die Reaktionszeit, so findet man zusätzlich die Dihydroxy-Verbindungen 1c/d, die nach 40 Stunden als einziges Produkt isoliert werden. Zur Reindarstellung von 4c/d wurde nach 15 Stunden chromatographisch aufgetrennt und im Vakuum destilliert.

Versuche, die Hydroxyaldehyde 4a/b durch selektive Oxidation von 1a/b zu erhalten, blieben dagegen ohne Erfolg. Umsetzung mit Mangandioxid ^{13,14} ergab neben den Dialdehyden 5a/b stets nur ein Gemisch der Hydroxyaldehyde 4a/b und 4c/d, das chromatographisch nicht aufgetrennt werden konnte.

Diskussion der spektroskopischen Daten

Konstitution und Konfiguration der einzelnen Verbindungen sind spektroskopisch abgesichert. In den IR-Spektren findet man die Absorption für die α,β-ungesättigten Carbonyl-Gruppen bei 1680 cm⁻¹. Die Massenspektren von 4a/b, 4c/d und 5a/b zeigen die Molekül-Ionen m/e = 168, 168 und 166 sowie als Basispeak das Fragment m/e= 84, das durch Spaltung in Allylstellung gebildet wird. Besonders aufschlußreich zur Bestimmung der Konfiguration waren die ¹H-NMR-Spektren. So findet man die Signale der C-1-Aldehydprotonen der Verbindungen mit E-Konfiguration 4a und 5a bei tieferem Feld als die der Isomeren 4b und 5b¹⁵. Eine noch bessere Unterscheidung ermöglichten die Unterschiede in den chemischen Verschiebungen der 3-Methylgruppen. Die 4-H-Signale liegen in 4a bzw. 5a bei $\delta = 2.16$ bzw. 2.20 und in 4b bzw. 5b bei $\delta =$ 2.00 bzw. 2.01. Diese Daten stehen in guter Übereinstimmung mit den von Jackman¹⁶⁾ gefundenen Ergebnissen über die Anisotropie-Effekte durch β-Aldehydgruppen. Auch zur Konfigurationsbestimmung von 4c und 4d lassen sich solche Effekte heranziehen. Da hier jedoch die Unterschiede sehr viel geringer sind 17) und zudem Überlappung durch andere Signale vorliegt, wurde durch Oxidation mit Mangandioxid in die Dialdehyde 5a und 5b übergeführt. Eine Änderung der Konfiguration sollte hierbei nicht auftreten 18).

CHO
$$R^{1} \qquad R^{1} \qquad R^{2}$$

$$9a/b \quad CHO \quad Ac \quad E/Z$$

$$c/d \quad CH_{2}OR^{2}$$

$$8a/b: E/Z$$

Zur Konfigurationsbestimmung der C-7,8-Doppelbindung in 4c, 4d, 5a und 5b läßt sich das Signal des Vinylprotons nicht benutzen. Man findet hier jedoch charakteristische Unterschiede in den Absorptionen der Aldehydprotonen¹⁹⁾. Aufgrund der Singuletts für 10-H bei $\delta = 9.38$ läßt sich diesen Verbindungen eindeutig die *E*-Konfiguration an der C-7,8-Doppelbindung zuordnen. Bei Vorliegen der *Z*-Konfiguration sollte man Signale bei $\delta = 10.1$ finden¹⁹⁾.

Markierung von 4a/b, 4c/d und 5a/b mit dem Radioisotop ³H und Fütterungsversuche

Reduktion der Dialdehyde 5a/b mit einem Überschuß an [³H]Kaliumborhydrid (100 mC ³H) in der bereits beschriebenen Form ergab ein Gemisch von [1-³H₁]-4c/d und [1,10-³H₁]-1c/d, das durch Schichtchromatographie an Kieselgel aufgetrennt wurde. Oxidation von [1-³H₁]-4c/d mit Mangandioxid ¹³⁾ führte zu den an C-1 spezifisch markierten Dialdehyden [1-³H₁]-5a/b. Zur Synthese von [1-³H₁]-4a/b verwendeten wir die inaktiven Hydroxyaldehyde 4a/b. Die primäre Hydroxygruppe wurde durch Veresterung mit Acetanhydrid in Pyridin zu 9a/b geschützt. Nachfolgende Reduktion mit [³H]Kaliumborhydrid (100 mC ³H) zu [1-³H₁]-9c/d und Oxidation mit Mangandioxid ergaben [1-³H]-9a/b, das durch Solvolyse mit Bariumhydroxid in wasserfreiem Methanol die gewünschte Verbindung [1-³H₁]-4a/b lieferte. Der Verlauf der Reduktion und Esterspaltung wurde schichtchromatographisch verfolgt. Dies war notwendig, da bei zu langen Reaktionszeiten im ersteren Fall eine partielle Spaltung der Acetatgruppe und im letzteren Fall die Bildung von Kondensationsprodukten beobachtet wurde.

Die Applikation der markierten Verbindungen erfolgte durch hydroponische Verfütterung an blühende Zweige junger Catharanthus roseus G. Don-Pflanzen. Verwendet wurden Lösungen von je 5 mg von [1-3H₁]-4a/b, -4c/d und -5a/b in wäßrigem "Tween 80" bzw. einem "Tween 80"/Dimethylsulfoxid-Gemisch. Die Aufarbeitung der Pflanzenmaterialien erfolgte nach 72 Stunden unter Zugabe der inaktiven Trägersubstanzen Loganin (2b), Catharanthin (10) und Vindolin (11), die man nach Rückisolierung bis zur konstanten Radioaktivität umkristallisierte. Loganin wurde außerdem noch in das Pentaacetat übergeführt und der Verlust an Radioaktivität gemessen.

Die Ergebnisse der Verfütterung sind in Tab. 1 wiedergegeben. Die Zahlen sind entsprechend einem 50proz. Verlust von Tritium an C-1 in den [1-3H₁]-markierten Verbindungen korrigiert. Aus den Daten geht hervor, daß die Einbauraten der Hydroxyaldehyde 4a/b und 4c/d sowie der Dialdehyde 5a/b vergleichbar bzw. höher sind als die unter ähnlichen Verfütterungsbedingungen erhaltenen Werte von 10-Hydroxygeraniol/10-Hydroxynerol (1c/d)⁷⁾. Die Ergebnisse deuten daraufhin, daß in der Biogenese des Secologanins (3) und der Indolalkaloide nach Hydroxylierung von Geraniol (1a) bzw. Nerol (1b) an C-10 eine Oxidation der primären Hydroxygruppen an C-1 und C-10 zu Aldehydfunktionen erfolgt. Eine Aussage darüber, welche OH-Gruppe zuerst oxidiert wird, läßt sich aufgrund der Einbauraten jedoch nicht machen.

Für die Fütterungsversuche wurden die Gemische der an der C-2,3-Doppelbindung isomeren Verbindungen benutzt; denn es ist bekannt, daß α,β -ungesättigte Aldehyde sehr leicht isomerisieren ¹⁹. Zum anderen wurde durch Fütterungsexperimente mit **1a**

und b gezeigt, daß beide Isomeren eingebaut werden ²⁰. Arigoni⁶ fand allerdings für 1d gegenüber 1c eine etwas bessere Inkorporationsrate. Er nimmt daher an, daß die Verbindungen mit Z-Konfiguration an der C-2,3-Doppelbindung die eigentlichen Vorstufen sind.

Tab. 1. Absolute Einbauraten (in %) in Loganin (2b) und die Indolalkaloide 10 und 11 bei Verfütterung der markierten Monoterpenaldehyde [1-3H₁]-4a/b, -4c/d und -5a/b an Catharanthus roseus G. Don

Vorstufe	Catharanthin (10)	Einbauraten Vindolin (11)	Loganin (2b)c)
10-Hydroxy-[1-3H ₁]geranial/neral (4a/b) ^{a)}	0.22	0.14	0.91 (99)
10-Oxo-[1-3H ₁]geraniol/nerol (4c/d) ^{b)}	0.12	0.13	0.23 (97)
10-Oxo-[1-3H ₁]geranial/neral (5a/b) ^{b)}	0.09	0.12	0.28 (97)

a) Verfüttert als Emulsion in wäßrigem "Tween 80". – b) Verfüttert in einem wäßrigem "Tween 80"/DMSO-Gemisch (10:1). – c) In Klammern: Retention an Radioaktivität (in %) bei Überführung in das Pentaacetat.

Diese Arbeit wurde von der Deutschen Forschungsgemeinschaft, dem Science Research Council, England, und dem Fonds der Chemischen Industrie gefördert.

Experimenteller Teil

¹H-NMR-Spektren: TMS innerer Standard, Geräte Varian T 60 und HA 100. – Massenspektren: Varian MAT SM 1. – IR-Spektren: Perkin-Elmer Spektrometer 421 (als Film, wenn nicht anders angegeben). – UV-Spektren: Zeiss PMQ II und Beckman DK 2. – Radioaktivitätsmessungen: Flüssigkeits-Scintillationszähler Packard-Tricarb 3314 und Nuclear-Chicago Mark I 6860, Scintillator: Lösung von 4.0 g 2,5-Diphenyloxazol (PPO) und 50 mg 1,4-Bis(5-phenyl-2-oxazolyl)benzol (POPOP) in 1 Liter Toluol. Die Proben wurden in 15 ml Scintillator gelöst. Die Bestimmung der Zählausbeute erfolgte durch externen Standard (¹³³Ba-Quelle) in Verbindung mit Löschkurven. – Zur Analyse wurden die Substanzen, wenn nicht anders angegeben, bei 25 °C i. Hochvak. getrocknet. – Analytische Gaschromatographie (AGC): Geräte Perkin-Elmer F 7 und F 20, Silicongummi SE 52 auf Chromosorb G (62 S 5.57). – Analytische (0.2 mm) und präparative Schichtchromatographie (PSC): Kieselgel P_F 254 (E. Merck), Lösungsmittelsysteme: 1) Benzol/Essigester (1:1), 2) Ether, 3) Chloroform/Methanol (1:1).

Oxidation von Geranial (8a) und Neral (8b) mit Selendioxid

a) Zu 40.0 g (260 mmol) eines Gemisches aus 64% **8a** und 36% **8b** in 200 ml siedendem Ethanol gab man innerhalb von 45 min 34.0 g (300 mmol) Selendioxid. Die dunkelrote Lösung wurde filtriert, eingedampft und der Rückstand portionsweise im Kugelrohr bei 105°C (Ofentemp.)/10⁻² Torr destilliert. Man erhielt 16.4 g (38%) eines Gemisches aus 65% 10-Oxogeranial (5a) und 35% 10-Oxoneral (5b). Verunreinigungen mit 10-Hydroxygeranial und 10-Hydroxyneral (4a/b) lagen vor der Destillation bei 3% und nach der Destillation unter 1%.

IR: 2840 (CH), 1680 (C = O), 1650 (C = C), 1450 cm⁻¹. – MS (70 eV): m/e = 166 (6%, M⁺), 148 (31, M⁺ – H₂O), 137 (33), 84 (100, C₅H₈O). – ¹H-NMR (CDCl₃): $\delta = 10.00$ (d, J = 8 Hz; ca. 0.65 CH), 9.94 (d, J = 8 Hz; ca. 0.35 CH), 9.38 (s; CH), 6.44 (m; CH), 5.90 (m; CH), 2.9 – 2.3 (m; 2 CH₂), 2.20 (s; ca. 0.65 CH₃), 2.01 (s; ca. 0.35 CH₃), 1.74 (s; CH₃).

b) Wie oben beschrieben, wurden 6.00 g (40.0 mmol) **8a/b** in 100 ml Ethanol mit 3.00 g (27.0 mmol) Selendioxid oxidiert. Nach Aufarbeitung dampfte man nicht umgesetzte Ausgangsverbindung bei 85 °C (Ofentemp.)/10⁻² Torr ab und destillierte den Rückstand bei 120 °C (Ofentemp.)/10⁻² Torr. Das erhaltene viskose Öl wurde durch Chromatographie an Kieselgel (System 1) aufgetrennt:

Fraktion I; $R_F = 0.58$: 0.62 g (10%) eines Gemisches aus 64% 5a und 36% 5b.

Fraktion II; $R_F = 0.36$: 0.95 g (15%) eines Gemisches aus 10-Hydroxygeranial (4a) und 10-Hydroxyneral (4b). AGC (SE 52, 200 °C): Verhältnis der Retentionszeiten t_{4b} : $t_{4a} = 1$: 1.18. Verhältnis der Isomeren: 38% 4b und 62% 4a. – IR: 3230 (OH), 2890 (CH), 1680 (C = O), 1660 (C = C), 1450 cm⁻¹. – MS (70 eV): m/e = 168 (2%, M⁺), 150 (20, M⁺ – H₂O), 135 (19, 150 – CH₃), 84 (100, C₅H₈O). – ¹H-NMR (CDCl₃): $\delta = 9.97$ (d, J = 8 Hz; ca. 0.6 CH), 9.87 (d, J = 8 Hz; ca. 0.4 CH), 5.88 (d, J = 8 Hz; CH), 5.40 (m; CH), 3.96 (s; CH₂), 2.50 (s; OH, austauschbar mit D₂O), 2.7 – 2.2 (m; 2 CH₂), 2.16 (s; ca. 0.6 CH₃), 2.00 (s; ca. 0.4 CH₃) 1.66 (s; CH₃).

10-Oxogeraniol (4c) und 10-Oxonerol (4d): Eine Lösung von 1.00 mmol des Gemisches der Dialdehyde 5a/b in 4 ml 2-Propanol und 2 ml Dioxan wurde mit 35 mg (0.65 mmol) Kaliumborhydrid, 200 mg Lithiumchlorid ¹¹⁾ und 200 mg acetatgepuffertem Ionenaustauscher ¹²⁾ bei 20 °C 10 h gerührt. Nach Zugabe von 0.2 ml Eisessig dampfte man i. Vak. ein und trennte durch PSC an Kieselgel (System 1):

Fraktion I; $R_F = 0.15$: 69 mg (41%) 1c/d.

Fraktion II; $R_{\rm F} = 0.36$: 82 mg (49%) 4c/d. IR: 3230 (OH), 2890 (CH), 1680 (C=O), 1660 (C=C), 1450 cm⁻¹. – MS (70 eV): m/e = 168 (2%, M⁺), 150 (20, M⁺ – H₂O), 135 (19, 150 – CH₃), 84 (100, C₅H₈O). – ¹H-NMR (CDCl₃): $\delta = 9.38$ (s; CH), 6.46 (m; CH), 5.38 (m; CH), 4.08 (d, J = 7 Hz; CH₂), 3.30 (s; OH, austauschbar mit D₂O), 2.6 – 2.0 (m; 2 CH₂), 1.76 (s; CH₃ und ca. 0.4 CH₃), 1.64 (s; 0.6 CH₃).

In gleicher Weise wie oben wurden 201 mg (1.21 mmol) eines Gemisches aus 64% 5a und 36% 5b mit 59.0 mg (1.09 mmol) [³H]Kaliumborhydrid (³H:2.0 · 10¹¹ dpm/mmol) 15 h umgesetzt, und das entstandene Gemisch wurde durch zweifache PSC an Kieselgel (System 1) getrennt und gereinigt.

I; 10-Hydroxy- $[1,10^{-3}H_{\parallel}]$ geraniol ($[1,10^{-3}H_{\parallel}]$ -1c) und 10-Hydroxy- $[1,10^{-3}H_{\parallel}]$ nerol ($[1,10^{-3}H_{\parallel}]$ -1d): 63.4 mg (31%) (^{3}H : $1.11 \cdot 10^{11}$ dpm/mmol).

II; 10-Oxo-[1- $^{3}H_{1}]$ geraniol ([1- $^{3}H_{1}]$ - $\mathbf{4c}$) und 10-Oxo-[1- $^{3}H_{1}]$ nerol ([1- $^{3}H_{1}]$ - $\mathbf{4d}$): 36.5 mg (18%) (^{3}H : 6.06 · 10 10 dpm/mmol).

10-Oxogeranial (5a) und 10-Oxoneral (5b): 170 mg (1.00 mmol) des Gemisches von 10-Hydroxygeraniol (1c) und 10-Hydroxynerol (1d) wurden 60 h mit 4.0 g Mangandioxid ¹³⁾ in 40 ml wasserfreiem Chloroform gerührt. Man filtrierte, wusch mit konz. NaHCO₃-Lösung und erhielt nach Abdampfen des Lösungsmittels ein gelbes viskoses Öl, das im Kugelrohr destilliert wurde: 144 mg (87%), Sdp. 105 °C (Ofentemp.)/ 10^{-2} Torr. AGC (SE 52, 180 °C): Verhältnis der Retentionszeiten t_{5b} : $t_{5a} = 1:1.24$. Verhältnis der Isomeren: 64% (5b) unf 36% (5a).

Läßt man nur 24 h reagieren, so erhält man neben 5a/b ein Gemisch der Hydroxyaldehyde 4a/b und 4c/d im Verhältnis 76:24.

Wie oben beschrieben, wurden 15 mg (0.090 mmol) $[1^{-3}H_1]$ -4c/4d (${}^{3}H:6.06\cdot10^{10}$ dpm/mmol) mit 200 mg Mangandioxid 13) oxidiert. Das entstandene Produkt wurde durch zweifache PSC an Kieselgel (System 2) gereinigt. $10-Oxo-\{1-{}^{3}H_1\}$ geranial ($[1-{}^{3}H_1]$ -5a) und $10-Oxo-\{1-{}^{3}H_1\}$ neral ($[1-{}^{3}H_1]$ -5b): 3.67 mg (25%) (${}^{3}H:3.31\cdot10^{10}$ dpm/mmol).

10-Acetoxygeranial (9a) und 10-Acetoxyneral (9b): 250 mg (1.49 mmol) 4a/b wurden in 1 ml Pyridin und 1 ml Acetanhydrid 3 h bei 6°C gerührt. Anschließend engte man i. Vak. ein und destillierte den Rückstand im Kugelrohr: 288 mg (92%), Sdp. 110°C (Ofentemp.)/10⁻² Torr. – IR: 2940 (CH), 1750 (C = O), 1685 (C = O), 1645 cm⁻¹ (C = C). – MS (70 eV): m/e = 211 (4%, $M^+ + 1$), 210 (2, M^+), 181 (62, $M^+ - CHO$ oder $C_2H_4 + H$), 168 (17, $M^+ - C_2H_2O$), 150 (92, $M^+ - C_2H_4O_2$), 84 (100, C_5H_8O). – ¹H-NMR (CDCl₃): $\delta = 9.98$ (d, J = 8 Hz; ca. 0.6 CH), 9.90 (d, J = 8 Hz; ca. 0.4 CH), 5.85 (d, J = 8 Hz; CH), 5.42 (m; CH), 4.42 (s; CH₂), 2.8 – 2.2 (m, 2CH₂), 2.17 (s; ca. 0.6 CH₃), 2.04 (s; CH₃), 1.99 (s; ca. 0.4 CH₃), 1.65 (s; CH₃).

C₁₂H₁₈O₃ (210.3) Ber. C 68.54 H 8.63 Gef. C 68.79 H 8.93

10-Hydroxy-[1-³H₁]geranial ([1-³H₁]-4a) und 10-Hydroxy-[1-³H₁]neral ([1-³H₁]-4b): 210 mg (1.00 mmol) eines Gemisches aus 62% 9a und 38% 9b in 4 ml 2-Propanol und 2 ml Dioxan wurden mit 59 mg (1.09 mmol) [³H]Kaliumborhydrid (³H:2.0 · 10¹¹¹ dpm/mmol) in Gegenwart von 0.2 g Lithiumchlorid¹¹¹) und 0.2 g acetatgepuffertem Ionenaustauscher¹¹¹) 14 h bei 20°C gerührt²¹¹). Nach Zugabe von 0.2 ml Eisessig engte man i. Vak. ein, nahm in Ether auf und destillierte nach Abdampfen des Lösungsmittels im Kugelrohr. Man erhielt 172 g (81%) eines Gemisches aus 10-Acetoxy-[1-³H₁]geraniol ([1-³H₁]-9c) und 10-Acetoxy-[1-³H₁]nerol ([1-³H₁]-9d), Sdp. 130°C (Ofentemp.)/10⁻² Torr. – IR: 3340 (OH), 2900 (CH), 1740 (C=O), 1230 cm⁻¹. – ¹H-NMR (CDCl₃): δ = 5.42 (m; 2 CH), 4.42 (s; CH₂), 4.09 (d, J = 7 Hz; CH₂), 3.05 (s, OH, austauschbar mit D₂O), 2.09 (m, 2 CH₂, 2 CH₃), 1.66 (m, CH₃).

160 mg (0.75 mmol) des Gemisches von markiertem 9c/9d wurden 52 h mit 4.0 g Mangandioxid ¹³⁾ in wasserfreiem Chloroform gerührt. Man filtrierte, dampfte das Lösungsmittel ab und destillierte im Kugelrohr: Sdp. 120 °C (Ofentemp.)/10 ⁻² Torr. Das Destillat wurde mit 200 mg wasserfreiem Bariumhydroxid in 15 ml Methanol 10 min bei 0 °C gerührt ²⁰⁾. Nach Zugabe von 0.3 ml Eisessig dampfte man das Lösungsmittel ab, reinigte den Rückstand durch zweimalige PSC an Kieselgel (System 1, $R_F = 0.36$) und destillierte im Kugelrohr: 56.3 mg (45%) [1-³H₁]-4a/4b (³H: 2.30 · 10¹⁰ dpm/mmol), Sdp. 125 °C (Ofentemp.)/10 ⁻² Torr. - ¹H-NMR (CDCl₃): $\delta = 9.97$ (d, J = 8 Hz; ca. 0.6 CH), 9.87 (d, J = 8. Hz; ca. 0.4 CH), 5.88 (d, J = 8 Hz; CH), 5.40 (m; CH), 3.96 (s; CH₂), 2.50 (s; OH, austauschbar mit D₂O), 2.7 - 2.2 (m; 2 CH₂), 2.16 (s; ca. 0.6 CH₃), 2.00 (s; ca. 0.4 CH₃), 1.66 (s; CH₃).

Verfütterung der Monoterpenaldehyde 4a/b, 4c/d und 5a/b an Catharanthus roseus G. Don sowie Isolierung der Indolalkaloide Catharanthin (10) und Vindolin (11) und des Iridoidglycosids Loganin (2b): Ca. 5 mg [1-³H₁]-4a/b, gelöst in 6 ml 2proz. wäßr. "Tween 80", [1-³H₁]-4c/d und [1-³H₁]-5a/b, gelöst in 6 ml 5proz. wäßr. "Tween 80"/DMS (10:1), wurden auf je 30 Reagenzgläser verteilt und durch hydroponische Verfütterung an blühende Zweige von jungen Catharanthus roseus G. Don-Pflanzen appliziert. Nach 72 h Inkubation bei 29 – 30°C und hoher Luftfeuchtigkeit zerkleinerte man die Triebe im Mixer in 100 ml Methanol, gab Catharanthin-hydrochlorid (10 · HCl), Vindolin (11) und Loganin (2b) in 40 ml Methanol sowie 2 Tropfen wäßr. Ammoniumhydroxid-Lösung als inaktive Trägersubstanzen zu (Mengenangaben in Tab. 2) und perkolierte das Pflanzenmaterial in einer Glassäule (4 × 30 cm) mit 3 Liter Methanol. Die Lösung wurde i. Vak. eingedampft und der Rückstand zwischen 100 ml 2proz. Weinsäure und 100 ml Petrolether (60 – 80°C) verteilt. Man wusch die org. Phase nochmals mit 50 ml 2proz. Weinsäure und die vereinigten wäßr. Phasen mit 50 ml Petrolether, stellte die wäßr. Phase mit 2 N NaOH auf pH 4 ein, extrahierte mit Chloroform, wusch mit konz. NaCl-Lösung und trennte nach Eindampfen i. Vak. durch PSC an Kieselgel (System 2) auf.

Fraktion I; $R_F = 0.27$: Catharanthin (10). Zur Reinigung löste man in 5 ml mit Chlorwasserstoff gesättigtem Methanol und gab Ether zu, bis gerade keine bleibende Trübung auftrat. Die ausgefallenen farblosen Nadeln des Hydrochlorids kristallisierte man bis zur konstanten Aktivität aus Methanol/Ether um (s. Tab. 1 und 2).

Tab. 2. Radioaktivität der verfütterten Verbindungen [1-3H₁]-4a/b, [1-3H₁]-4c/d und [1-3H₁]-5a/b sowie der isolierten Alkaloide 10 und 11 und des Glycosids 2b

	$[1-^3H_1]-4a/b$	$[1-^{3}H_{1}]-4c/d$	$[1-^{3}H_{1}]-5a/b$
Applizierte Radioaktivität (dpm)	1.85 · 10 ⁸	1.52 · 10 ⁹	5.16 · 10 ⁸
Isoliertes 10:			
Verdünnung Spez. Radioaktivität (dpm/mg)	300 mg 1.34 · 10 ³	268 mg 3.48 · 10 ³	230 mg 2.05 · 10 ³
Isoliertes 11:			
Verdünnung Spez. Radioaktivität (dpm/mg)	200 mg 1.28 · 10 ³	200 mg 4.83 · 10 ³	180 mg 3.54 · 10 ³
Isoliertes 2b:			
Verdünnung Spez. Radioaktivität (dpm/mg)	220 mg 7.62 · 10 ³	300 mg 5.81 · 10 ³	295 mg 4.83 · 10 ³

Fraktion II; $R_F = 0.07$: Vindolin (11). Umkristallisation bis zur konstanten Aktivität aus Chloroform/Ether (s. Tab. 1 und 2).

Zur Isolierung von Loganin (2b) wurde die Mutterlauge des Chloroform-Extraktes auf pH 7 gebracht und mit 5×100 ml n-Butanol extrahiert. Die org. Phase wurde i. Hochvak. eingedampft, der Rückstand durch PSC an Kieselgel (System 3) gereinigt und aus Ethanol bis zur konstanten Radioaktivität umkristallisiert. Das so erhaltene Loganin wurde mit Acetanhydrid/Pyridin in das Pentaacetat $^{22)}$ übergeführt (s. Tab. 1 und 2).

Übersichtsartikel u. a. von A. R. Battersby in The Alkaloids, Chem. Soc. Spec. Period. Rep. 1, 31 (1971); A. I. Scott, Acc. Chem. Res. 3, 151 (1970); R. I. Parry, The Catharanthus Alkaloids (Edit. W. I. Taylor und N. R. Farnsworth, S. 141, Dekker, New York 1975).

²⁾ A. R. Battersby und R. J. Parry, J. Chem. Soc., Chem. Commun. 1971, 901; A. R. Battersby und B. Gregory, ebenda 1968, 134.

³⁾ A. R. Battersby und R. J. Parry, J. Chem. Soc., Chem. Commun. 1971, 30, 31; A. R. Battersby und E. S. Hall, ebenda 1970, 194.

⁴⁾ C. R. Hutchinson, A. H. Heckendorf, P. E. Daddona, E. Hagaman und E. Wenkert, J. Am. Chem. Soc. 96, 5609 (1974).

⁵⁾ A. R. Battersby, A. R. Burnett und P. G. Parsons, J. Chem. Soc. C 1969, 1187.

⁶⁾ S. Escher, P. Loew und D. Arigoni, J. Chem. Soc., Chem. Commun. 1970, 823.

A. R. Battersby, S. H. Brown und T. G. Payne, J. Chem. Soc., Chem. Commun. 1970, 827.
 H. Inouye, S. Ueda, Y. Aoki und Y. Takeda, Tetrahedron Lett. 1969, 2351; A. R. Battersby, A. R. Burnett und P. G. Parsons, Chem. Commun. 1970, 826.

⁹⁾ G. Büchi und H. Wuest, Helv. Chim. Acta 50, 2440 (1967).

- ¹⁰⁾ U. T. Bhalerao, J. J. Plattner und H. Rapoport, J. Am. Chem. Soc. 92, 3429 (1970).
- 11) H. C. Brown und K. Ichikawa, J. Am. Chem. Soc. 83, 4372 (1961).
- 12) Amberlit-Ionenaustauscher IR C-50 wurde mit 0.1 M Acetatpuffer (PH 4.75) gewaschen und i. Vak. über P₂O₅ getrocknet.
- ¹³⁾ L. A. Carpino, J. Org. Chem. 35, 3971 (1970).
- ¹⁴⁾ Die Oxidation wurde unabhängig auch von Herrn Dr. T. G. Payne untersucht.
- 15) P. B. Venuto und A. R. Day, J. Org. Chem. 29, 2735 (1964).
- 16) L. M. Jackman, Applications of Nuclear Magnetic Resonance Spectroscopy in Organic Chemistry, S. 121, Pergamon Press, Inc., New York, N.Y. 1959.
- 17) R. B. Bates und D. M. Gale, J. Am. Chem. Soc. 82, 5749 (1960).
- 18) E. J. Corey, N. W. Gilman und B. E. Ganem, J. Am. Chem. Soc. 90, 5616 (1968).
- 19) K. C. Chan, R. A. Jewell, W. H. Nutting und H. Rapoport, J. Org. Chem. 33, 3382 (1968).
- ²⁰⁾ A. R. Battersby, R. T. Brown, R. S. Kapil, J. A. Knight, J. A. Martin und A. O. Plunkett, J. Chem. Soc., Chem. Commun. 1966, 888.
- ²¹⁾ Der Verlauf der Reaktion wurde durch DC an Kieselgel verfolgt.
- 22) A. R. Battersby, E. S. Hall und R. Southgate, J. Chem. Soc. C 1968, 721.

[72/81]