243. Strukturen von 13 Diterpenen (Coleonen) aus Blattdrüsen von Solenostemon sylvaticus und Coleus garckeanus (Labiatae)

von Toshio Miyase, Fumihiko Yoshizaki, N'Tanda Kabengele, Peter Rüedi und Conrad Hans Eugster

Organisch-chemisches Institut der Universität Zürich-Irchel, Winterthurerstr. 190, CH-8057 Zürich

(9.VII.79)

Leaf-gland pigments from labiatae: structures of 13 diterpenoids (coleons) from Solenostemon sylvaticus (GURKE) T.T. AYE and Coleus garckeanus VATKE

Summary

The above mentioned East-African *labiatae* have been investigated for their leaf-gland pigments. The two plants contain very similar abietanoic diterpenoids. Besides the already known coleons O (5a) and W (1a), 11 novel compounds have been isolated and their structures established:

Diosphenol: 16 (or 17)-O-acetyl-coleon W (1b).

Diketones: Coleon X (16 (or 17)-acetoxy-11, 12, 14, 17 (or 16)-tetrahydroxy-abieta-8, 11, 13-triene-6, 7-dione) (2a); 16 (or 17)-O-acetyl-coleon X (2b).

Spiro-coleons: 6-O-acetyl-19-acetyloxy-coleon Q (**3b**); 12-O-desacetyl-7-O-acetyl-19-acetyloxy-coleon Q (**3c**); 12-O-desacetyl-7-O-acetyl-19-acetyloxy-coleon P (**3e**); 12-O-desacetyl-7-O-acetyl-3 β , 19-diacetyloxy-coleon Q (**4b**); 19-acetyloxy-coleon O (**5b**); 12-O-desacetyl-6-O-acetyl-17-acetyloxy-coleon P (7); 7-desoxy-12-O-desacetyl-3-acetyloxy-coleon N (**6b**); coleon Z (**8**).

Compound 7 contains a *spiro* cyclopropane unit, substituted by one carbonyl and *two* carbinol functions. Compound 8 (Coleon Z) contains a unique *cis*-butadiene unit formed from C(3)-C(4)-C(18)-C(19).

1. Einleitung. – In Fortsetzung unserer Untersuchungen über die diterpenoiden Inhaltsstoffe von subtropischen Labiaten¹) beschreiben wir in dieser Arbeit die aus Solenostemon sylvaticus (GÜRKE) T.T. AYE²) und Coleus garckeanus VATKE³) isolierten Verbindungen. Sie werden gemeinsam besprochen, da beide Pflanzen, obwohl morphologisch ganz verschieden, ein sehr ähnliches Diterpenspektrum aufweisen (s. Tab.).

¹⁾ Vorangehende Arbeit s. [1]; vorläufige Mitt. s. [2].

²) Herkunft: Royal Botanical Gardens Kew, England. Aufzucht aus Stecklingen 1975-1977 im Freien in der N\u00e4he von Z\u00fcrich. Urspr\u00fcnglicher Standort Mt. Mlanje, Nayawani Shelf, Malawi. Accessionsnummer 402-70-03915, anf\u00e4nglich als Coleus silvaticus G\u00fcrkE bezeichnet.

³) Herkunft: Royal Botanical Gardens Kew, England. Aufzucht aus Stecklingen 1975-1977 im Freien in der N\u00e4he von Z\u00fcrich. Urspr\u00fcnglicher Standort Addis Abeba, Abessinien. Accessionsnummer 719-62. Anf\u00e4nglich als Plectranthus defoliatus bezeichnet.

| Verbindung Nr. | Summenformel | Smp. | Ausbeuten ^a) aus | |
|-------------------|---|------------------|------------------------------|-----------------------|
| | | | S. sylvaticus in mg | C.garckeanus in mg |
| 1a ^b) | C ₂₂ H ₂₈ O ₈ | 190-192° (Zers.) | 71 | 353 |
| 1b | $C_{24}H_{30}O_{9}$ | 157-158° (Zers.) | 13 | 91 |
| 2a | $C_{22}H_{28}O_8$ | - (amorph) | 18 | 57,2 |
| 2b | $C_{24}H_{30}O_{9}$ | - (amorph) | - | 62 |
| 3b | C ₂₆ H ₃₄ O ₉ | 200-202° (Zers.) | 40 | 114,7 |
| 3c | $C_{24}H_{32}O_8$ | 172-174° (Zers.) | 29 | 96 |
| 3e | $C_{24}H_{32}O_8$ | - (amorph) | 14 | - |
| 4b | C ₂₆ H ₃₄ O ₁₀ | 192-194° (Zers.) | 94 | 251 |
| 5a ^c) | $C_{22}H_{28}O_6$ | 172-174° (Zers.) | 26 | 174 |
| 5b | $C_{24}H_{30}O_8$ | - (amorph) | 12 | - |
| 6b | $C_{22}H_{28}O_{6}$ | - (amorph) | 9 | - |
| 7 | $C_{24}H_{32}O_8^{d}$ | - (amorph) | 37 | 28 |
| 8 | $C_{22}H_{26}O_{6}$ | 187-189° (Zers.) | 17 | 6,2 |

Tabelle. Übersicht über die isolierten Diterpene

^a) Ausbeute bezogen auf Reinsubstanzen aus 200 g luftgetrockneten Blättern von S. sylvaticus bzw. 210 g C. garckeanus.

b) Ebenfalls isoliert aus C. coerulescens [5] und P. myrianthus [4].

c) Ebenfalls isoliert aus C. coerulescens [5] und C. somaliensis [3].

d) In [2] ist irrtümlich eine falsche Summenformel angegeben.

Insgesamt wurden durch umfangreiche chromatographische Trennungen der polaren (hypophasischen) Diterpene 13 Verbindungen in reiner Form isoliert und in ihrer Struktur aufgeklärt, davon waren Coleon O [3] und Coleon W [4] bereits bekannt.

2. Argumente für die Strukturherleitungen. – Siehe die Zusammenstellungen in [4] (Diosphenole, *trans*-A/B-6,7-Diketone) und [5] (*spiro*-Cyclopropyl-cyclohexendione). In dieser Mitteilung werden zusätzlich folgende Argumente verwendet:

a) Für die O-Substitution an C(19) (vgl. auch Fussnote 7 in [5]):

- Tieffeldige Lage des AB-Systems der Oxymethylprotonen an C(19): ca. 0,4 ppm paramagnetisch gegenüber vergleichbaren Verbindungen mit O-Substitution an C(18) (vgl. [5]);

- Keine Entschirmung der äquatorialen H₃C(18) durch eine β -ständige O-Funktion an C(6) (δ = 1,00-1,10 ppm, s);

- Acetylierung und PISS.-Experimente [6] beeinflussen nur die chemische Verschiebung des *AB*-Systems;

- NOE von a-H-C(6) bei Bestrahlen der $a-H_3C(18)$.

b) Für die O-Substitution an C(17):

- ABX-System der Oxymethylprotonen an C(17) mit H-C(15); Spin-Entkopplungsexperimente;

c) Für die cis-Butadienstruktur an C(3)/C(4):

- 2 exocyclische Methylidengruppen, erkennbar in ¹³C-NMR.-Spektren als 2 Triplette⁴) um 109 und 2 Singulette um 148 ppm⁴) (vgl. [7]) und in ¹H-NMR.-

⁴⁾ In «off-resonance» entkoppelten Spektren.

Spektren als 4 gut voneinander getrennte triplettartige Signale, ${}^{2}J \approx 2$ Hz (Acetond₆). Zuordnungen durch gegenseitige Spin-Entkopplungsexperimente sowie Stellung im Ring A durch Löschen der allylischen ${}^{4}J$ mit a-H-C(5).

- Relative Stellung der exocyclischen Methylidengruppen: rasche Cycloaddition mit 4-Phenyl-1, 2, 4-triazolin-3, 5-dion; sehr intensiver, positiver *Cotton*-Effekt um 260 nm.

3. Isolierte Verbindungen (Übersicht s. Tab. und Formelschema).

a) Coleon W (1a), gelbe Prismen (aus Äther/Hexan), identisch mit dem aus Plectranthus myrianthus [4] und Coleus coerulescens [5] isolierten Diosphenol;

b) 16 (oder 17)-O-Acetyl-coleon W (1b), gelbe Nadeln (aus Äther/Hexan). – UV./VIS.: Diosphenol [4]. – IR.: Diosphenol-Acylhydrochinon [4], Ester ($\tilde{\nu}$ (CO):



1735,1715)⁵). - ¹H-NMR. (Aceton- d_6): 1,95 s (6 H, 2 OAc); 3,92 (br. qi, M-Teil, 1 H, H-C(15)); 4,36 und 4,60 (je $d \times d$, AB-Teil, ² J_{AB} =10,5 Hz, ³ J_{AM} ≈6 Hz, ³ J_{BM} ≈8 Hz, 4 H, H₂C(16), H₂C(17)). - MS.: 462 (28, M⁺), 402 (41, M⁺-HOAc), 387 (100, M⁺-HOAc-CH₃);

c) Coleon X (2a), orangeroter Lack. MS.: 420 (86, M^+), 402 (21, $M^+ - H_2O$), 387 (19, $M^+ - H_2O - CH_3$), 360 (100, $M^+ - HOAc$). - UV./VIS.: trans-A/B-6,7-Diketon [4]. - ¹H-NMR. (Aceton- d_6): 1,99 (s, 3 H, OAc); 3,14 (s, 1 H, H-C(5)), oxydierte C₃-Seitenkette an C(13) wie in den Coleonen K und L [6];

d) 16 (oder 17)-O-Acetyl-coleon X (2b), orangeroter Lack. - UV./VIS.: trans-A/B-6, 7-Diketon [4]. - ¹H-NMR. (CDCl₃): 2,11 und 2,13 (je s, je 3 H, 2 OAc); 2,97 (s, 1 H, H-C(5)); 3,91 («qi», ${}^{3}J \approx 6,5$ Hz, 1 H, H-C(15)); 4,50 («t», ${}^{3}J \approx 6,5$ Hz, 4 H, H₂C(16), H₂C(17)). - MS.: 462 (34, M^{+}), 402 (54, M^{+} -HOAc), 387 (100, M^{+} -HOAc-CH₃);

e) 6-O-Acetyl-19-acetyloxy-coleon Q (3b)⁶), farblose Nadeln (aus Methylenchlorid/Hexan). - UV. und IR.: Endion [5], Ester (\tilde{v} (CO): 1748, 1703)⁵). - MS.: 490 (<1, M^+), 472 (<1, M^+ - H₂O), 448 (11, M^+ - Keten), 430 (20, M^+ - HOAc), 370 (100, M^+ - 2 HOAc);



f) 12-O-Desacetyl-7-O-acetyl-19-acetyloxy-coleon Q (3c)⁶), leicht gelbliche Prismen (aus Methylenchlorid/Diisopropyläther). – UV. und IR.: Endion [5], Ester (\tilde{v} (CO): 1715 breit). – ¹H-NMR. (CDCl₃): 1,26 (d, ³J=6 Hz, 3 H, H₃C(17)); 2,04 und 2,08 (je s, je 3 H, 2 OAc); 4,04 (s, 1 H, β -H-C(12)); 4,29 ($d \times d$, ³J_{6,5}=1,5 Hz, ³J_{6,7}=2 Hz, 1 H, H-C(6)); 4,42 und 4,52 (je d, AB-System, ²J_{AB}=12 Hz, 2 H, H₂C(19)); 5,66 (d, ³J_{7,6}=2 Hz, 1 H, H-C(7)). – **3c** besitzt dasselbe Grundgerüst wie **3b**. Das gegenüber **3b** veränderte Acetylierungsmuster folgt aus dem ¹H-NMR.-Spektrum. – MS.: 388 (3, M^+ – HOAc), 328 (100, M^+ – 2 HOAc), 313 (7, 328 – CH₃);

g) 12-O-Desacetyl-7-O-acetyl-19-acetyloxy-coleon P (3e)⁸), cremefarbiger Lack. -UV. und IR.: Endion [5], Ester (\tilde{v} (CO):1742 sehr br.)⁵). - ¹H-NMR. (CDCl₃): 0,88 (d, ³J=6 Hz, 3 H, H₃C(17)); 2,98 (d-artiges m, ²J=12 Hz, $w_{1/2} \approx 20$ Hz, 1 H, H_{aa}-C(1)); 4,67 (s, 1 H, a-H-C(12)). - MS.: 448 (<1, M⁺), 388 (24, M⁺-HOAc),

⁵) IR.-Daten in KBr.

⁶) Coleon Q (**3a**) s. [3].

⁷) ¹H-NMR. in CDCl₃.

⁸) Coleon P (**3d**) s. [3].

328 (100, $M^{\pm} - 2$ HOAc). – Die Verbindungen 3c und 3e sind somit 12-Epimere (vgl. die Coleone P (3d) und Q (3a) [3]); Argumentenzusammenfassung in [5];

h) 12-O-Desacetyl-7-O-acetyl-3 β , 19-diacetyloxy-coleon Q (4b)⁶), farblose Prismen (aus Methylenchlorid/Diisopropyläther). - UV. und IR.: Endion [5], Ester (\tilde{v} (CO): 1729, 1714)⁵). - MS.: 446 (2, M^+ - HOAc), 404 (22, M^+ - HOAc-Keten), 386 (100, M^+ - 2 HOAc), 326 (40, M^+ - 3 HOAc);



Zur Stellung der Substituenten in Ring A vgl. Coleon Y (4c) [5]. Bemerkenswert ist die Epimerie an C(3) und C(4) gegenüber Coleon Y (4c) sowie an C(3) gegenüber Coleon R (4a) [3].

i) Coleon O (5a), farblose Nadeln (aus Äther/Hexan), identisch mit der aus Coleus somaliensis [3] und Coleus coerulescens [5] isolierten spiro-Verbindung;

j) 19-Acetyloxy-coleon O (**5b**)¹⁰)¹¹), gelblicher Lack. - UV. und IR.: Endion [5], Ester (\tilde{v} (CO): 1725 br.)⁵). - MS.: 386 (7, M^+ - HOAc), 368 (10, M^+ - HOAc-H₂O), 326 (49, M^+ - 2 HOAc), 311 (40, M^+ - 2 HOAc-CH₃).



Substituentenverteilung in Ring A: positiver NOE (ca. 20%) von a-H-C(6) und des AB-Systems bei Bestrahlen der H₃C-C(4) (1,88 ppm);

k) 12-O-Desacetyl-6-O-acetyl-17-acetyloxy-coleon P (7)⁸)¹³), leicht gelblicher Lack. - UV. und IR.: Endion [5], Ester (\tilde{v} (CO): 1740)⁵). - MS.: 448 (3, M^+), 430 (42, M^+ - H₂O), 388 (72, M^+ - HOAc), 371 (100), 370 (56, M^+ - HOAc-H₂O);

¹⁰) In [2] als «Syl-C» bezeichnet.

⁹) ¹H-NMR. in Aceton- d_6 .

¹¹) Numerierung der Methylgruppen nach [3]. Welche der beiden ursprünglichen CH₃-Gruppen an C(4) gewandert ist, kann nicht entschieden werden.

¹²) ¹H-NMR, in CDCl₃.

¹³⁾ In [2] als «Syl-A» bezeichnet.



l) 7-Desoxy-12-O-desacetyl-3-acetyloxy-coleon N (**6b**)¹⁵)¹⁶), gelblicher Lack. – UV. und IR.: Endion [5], Ester (\tilde{v} (CO): 1718)⁵). – MS.: 388 (50, M^+), 328 (82, M^+ – HOAc), 310 (50, M^+ – HOAc–H₂O), 295 (100, 310 – CH₃).



- 7-Desoxystruktur: ABX-System (H-C(6)=X-Teil) mit der für solche Methylengruppen typischen geminalen Kopplung von 20 Hz (vgl. [9] [10]);

- Stellung der Substituenten im Ring A: Bestrahlen von H-C(5) löscht die allylische ${}^{4}J$ mit den Vinylprotonen. Damit ist die exo-cyclische Methylengruppe an C(4) lokalisiert;

- Konfiguration an C(3): Paramagnetische Verschiebung der Methylgruppen an C(3) und C(10) im PISS.-Experiment [6];

m) Coleon Z (8)¹⁸), farblose Nadeln (aus Äther/Hexan). - UV. und IR.: Endion



- 14) ¹H-NMR. in CDCl₃.
- ¹⁵) In [2] als «Syl-B» bezeichnet. Aufgrund neuer Messungen und PISS.-Experimenten [6] wurde die in [2] angegebene Struktur revidiert.
- 16) Coleon N (6a) s. [3].
- ¹⁷) ¹H-NMR. in CDCl₃ bei 200 MHz. Werte in Klammern: $\Delta \delta = \delta_{Pyridin} \delta_{CDCl_3}$.
- 18) In [2] als «Syl-D» bezeichnet.
- ¹⁹) ¹H-NMR. in Aceton-d₆; ¹³C-NMR. in CDCl₃.

[5], Ester (\tilde{v} (CO): 1732)⁵). - MS.: 386 (2, M^+), 368 (2, $M^+ - H_2O$), 353 (3, $M^+ - H_2O - CH_3$), 326 (74, $M^+ - HOAc$), 311 (47, $M^+ - HOAc - CH_3$), 308 (37, $M^+ - HOAc - H_2O$), 283 (100).

Derivat: Cycloadditionsprodukt 9, gelblicher Lack, $C_{30}H_{31}N_3O_8$. - ¹H-NMR. (CDCl₃): 7,48 (m, 5 H); keine Vinylprotonen. - MS.: 501 (33, M^+ - HOAc), 483 (42, M^+ - HOAc-H₂O), 468 (44, 483 - CH₃).

Im Oxydationsmuster der neu aufgefundenen Verbindungen muss die Hydroxylierung von C(17) erwähnt werden, da damit eine doppelte Cyclopropylcarbinolfunktion entsteht. Neu ist auch die Hydroxylierung der gewanderten CH₃-Gruppe im $(4 \rightarrow 3)$ abeo-System. Die in einem Naturstoff erstmals aufgefundene *cis*-Butadien-Struktur von Coleon Z (8) könnte aus den Allyl-Oxyderivaten 5b und 6b durch Eliminierung entstanden sein.

Wir danken dem Schweizerischen Nationalfonds zur Förderung der wissenschaftlichen Forschung (Gesuch Nr.2.515-0.76) für die finanzielle Unterstützung dieser Arbeit; Herr Dr. N'Tanda Kabengele dankt der UNESCO für ein Stipendium. Herrn Prof. J. P. Brenan, Direktor der Royal Botanical Gardens in Kew, England, danken wir für Stecklinge von S. sylvaticus und C. garckeanus, Herrn J. D. Supthut, Leiter der Städtischen Sukkulentensammlung Zürich für deren Anzucht, den Herren Dr. F. W. Wehrli und Dr. T. Wirthlin, Varian AG Zug, für ¹³C-NMR.-Spektren und Herrn dipl. chem. H. Wagner, Physikalisch-chemisches Institut der Universität Zürich-Irchel, für CD.-Messungen. Den analytischen Abteilungen unseres Hauses danken wir für die Massen- und IR.-Spektren und Verbrennungsanalysen.

Experimenteller Teil

Allgemeines. S. [5]. 200-MHz-¹H-NMR.-Spektren wurden an einem Varian-XL-200-Spektrometer, CD.-Spektren an einem JASO-J-500-C-Dichrographen gemessen.

1. Isolierung. – a) Aus Solenostemon sylvaticus. Luftgetrocknete Blätter (200 g) wurden $3 \times je$ 4 Std. bei RT. mit Äther extrahiert, der Extrakt filtriert, i.V. eingedampft und der Rückstand zwischen Hexan/Benzol 1:1 und 80proz. Methanol verteilt. Die Hypophase (2,8 g, 1,4% bez. auf getrocknetes Blattmaterial) wurde an 75 g Kieselgel mit Hexan/Aceton 9:1 \rightarrow 1:1 aufgetrennt: 7 Hauptfraktionen A-G, wovon die unpolaraste (A) keine Diterpene enthielt.

Rechromatographie von B (562 mg) an Polyamid mit H₂O/Methanol (13:7 \rightarrow Methanol) gab die Fraktionen B₁ (farblos, 200 mg) und B₂ (gelb, 260 mg). Aus B₁ erhielt man nach Auftrennung an Kieselgel mit Hexan/Chloroform/Methanol 100:100:1 B_{1,1} (81 mg) und B_{1,2} (45 mg), welche erneut an Kieselgel chromatographiert wurden: Eluieren mit Hexan/Chloroform 1:2 gab aus B_{1,1} 37 mg 7, und Eluieren mit Hexan/Chloroform 2:1 gab aus B_{1,2} 14 mg 3e. Die gelbe Fraktion B₂ lieferte nach zweifacher Chromatographie an Kieselgel mit a) Hexan/Aceton 93:7 und b) Benzol/Diisopropyläther 49:1 und Umkristallisation aus Äther/Hexan 71 mg 1a.

Rechromatographie der Hauptfraktion C (508 mg) an Sephadex LH-20 mit Hexan/Methylenchlorid $3:2 \rightarrow 2:3$ gab C₁ (farblos, 69 mg) und C₂ (farblos, 363 mg). Umkristallisation von C₁ aus Methylenchlorid/Hexan gab 40 mg **3b**. Nachreinigung der Fraktion C₂ an Polyamid mit H₂O/Methanol 13:7 → Methanol gab C_{2,1} (farblos, 260 mg) und C_{2,2} (gelb, 51 mg). Aus C_{2,1} wurden nach Chromatographie an Kieselgel mit Hexan/Chloroform/Methanol 100:100:1 und Umkristallisation aus Äther/Hexan 26 mg **5a** erhalten; die Mutterlauge lieferte nach Reinigung an Kieselgel mit Hexan/Aceton 93:7 und Umkristallisation aus Äther/Hexan 17 mg Butadienderivat **8**. Nachreinigung der gelben Fraktion C_{2,2} an Kieselgel mit Benzol/Diisopropyläther 19:1 und Umkristallisation aus Äther/Hexan lieferte 13 mg **1b**.

Rechromatographie der Hauptfraktion D (290 mg) an Kieselgel mit a) Benzol/Äther 4:1 und b) Hexan/Aceton 22:3 ergab 18 mg 2a.

Rechromatographie der Hauptfraktion E (200 mg) an Polyamid mit H₂O/Methanol 3:2 und Nachreinigung der so erhaltenen Zone E₁ (92 mg) an Kieselgel mit Hexan/Aceton 22:3 und Umkristallisation aus Aceton/Hexan gab 29 mg 3c.

Rechromatographie der Hauptfraktion F (950 mg) an Polyamid mit H₂O/Methanol 2:3 gab F₁ (farblos, 105 mg) und Nachreinigung dieser Zone an Kieselgel mit Hexan/Aceton 87:13 lieferte F_{1,1} (40 mg) und F_{1,2} (28 mg). Aus F_{1,1} erhielt man nach Chromatographie an Kieselgel mit Benzol/Äther 17:3 9 mg **6b** und analog aus F_{1,2} 12 mg **5b**.

Rechromatographie der Hauptfraktion G (700 mg) an Polyamid mit H₂O/Methanol 3:2 und nachfolgende Reinigungen der so erhaltenen Fraktion G₁ (farblos, 305 mg) an Kieselgel mit a) Hexan/Aceton 39:11 und b) Chloroform/Methanol 200:1 und Umkristallisation aus Methylenchlorid/ Diisopropyläther gab 94 mg **4b**.

Total isolierte Reinsubstanzen: 380 mg (14% bezogen auf die Hypophase, 0,2% bezogen auf Blattmaterial).

b) Aus Coleus garckeanus. Analog zu a) wurden 210 g Blattmaterial aufgearbeitet. Ausbeute: 7,65 g Hypophase (3,64%). Chromatographie an Sephadex LH-20 mit Hexan/Methylenchlorid 1:6 (Abtrennung der meisten spiro-Coleone) \rightarrow Methylenchlorid/Aceton 1:1 (Abtrennung der Diosphenole und Diketone sowie 4b) lieferte 11 Hauptfraktionen, welche ähnlich zu a) an Polyamid und/oder Kieselgel nachgereinigt und umkristallisiert wurden. Trennung von 2a/2b: Chromatographie der an Sephadex sehr polaren Diosphenol/Diketon-Zone (2,116 g) an Kieselgel mit Hexan/Äther 3:1 gab 4 Fraktionen; aus der polarsten (rot, 240 mg) wurden nach Reinigung an Kieselgel mit Hexan/ Aceton 47:3 62 mg 2b erhalten, während aus der nur wenig rascher laufenden Zone (970 mg) nach Chromatographie an Kieselgel mit Hexan/Aceton 47:3 wiederum 4 Fraktionen erhalten wurden, deren polarste (rot, 290 mg) nach erneuter Reinigung an Kieselgel mit Hexan/Aceton 23:2 57,2 mg 2a lieferte.

Total isolierte Reinsubstanzen: 1,233 g (16% bezogen auf die Hypophase, 0,59% bezogen auf Blätter).

2. Weitere Daten der Diterpene²⁰). – Coleon W (1a). – IR. (KBr): 3485, 3340, 2955, 1697, 1627, 1600, 1462, 1376, 1277, 1168, 1037, 941²¹).

16(oder 17)-O-Acetyl-coleon W (1b). UV./VIS. (Äthanol): 264 (4,06), 286 (3,93), 330 (3,73), 381 (3,95). - IR. (KBr): 3400, 2960, 2940, 1735, 1715, 1630, 1602, 1565, 1460, 1399, 1317, 1280, 1247, 1043, 986, 961, 819. - CD. (c=0,121 mg/ml, Dioxan, d=5 mm): 233 (0), 240 (-0,93), 249 (0), 266 Sch. (+5,14), 283 (+8,14), 300 (0), 311 (-2,22), 433 (-1,06), 375 (-1,71), 550 (0). - ¹H-NMR. (Aceton- d_6): 1,43 und 1,47 (je s, je 3 H, H₃C(18), H₃C(19)); 1,69 (s, 3 H, H₃C(20)); 1,95 (s, 6 H, 2 CH₃COO); 3,15 (m, $w_{1/2} \approx 20$ Hz, H_{aq}-C(1)); 3,92 (br. qi, M-Teil, Linienabstand=7 Hz, $\Sigma J=28$ Hz, H-C(15)); 4,36 ($d \times d$, A-Teil, ² $J_{AB}=10,5$ Hz, ³ $J_{AM} \approx 6$ Hz, 2 H, H₂C(16 oder 17)); 4,60 ($d \times d$, B-Teil, ² $J_{AB}=10,5$ Hz, ³ $J_{AM} \approx 8$ Hz, 2 H, H₂C(16 oder 17)); 7,45 (br. s, 1 H, HO-C(6)); 13,22 (s, 1 H, HO-C(14)). - MS.: 462 (28, M⁺), 402 (41, M⁺-HOAc), 387 (100, M⁺-HOAc-CH₃), 345 (25, 387-Keten), 333 (47), 327 (27, M⁺-2 HOAc-CH₃), 273 (22).

Coleon X (2a). UV./VIS. (Äther): 278 (3,79), 320 (3,78), 400 (3,64). – IR. (KBr): 3440–3360, 2925, 2860, 1745 Sch., 1730, 1618, 1430, 1393, 1380, 1272, 1252, 1119, 1057, 1042, 976, 952. – CD. (c=0,164 mg/ml, Dioxan, d=5 mm): 237 (+0,78), 248 (+0,12), 280 (+5,19), 300 Sch. (+2,92), 315 (0), 324 (-0,75), 335 (0), 354 (+1,03), 376 (0), 400 (-1,68), 422 (0), 445 (+2,42), 550 (0). – ¹H-NMR. (Aceton-d₆): 1,03 (s, 3 H, H₃C(19)); 1,40 (s, 6 H, H₃C(18), H₃C(20)); 1,99 (s, 3 H, CH₃COO); 3,14 (s, 1 H, H-C(5)); 3,46 (m, $w_{1/2} \approx 16 \text{ Hz}$, 1 H, H_{aq}-C(1)); 3,8-4,7 (m, 5 H, H-C(15), H₂C(16) und H₂C(17)); 13,58 (s, 1 H, HO-C(14)). – MS.: 420 (86, M^+), 402 (21, M^+ -H₂O), 387 (19, M^+ -H₂O-CH₃), 360 (100, M^+ -HOAc), 345 (95, M^+ -HOAc-CH₃), 332 (38), 327 (29), 317 (48), 301 (52), 251 (48), 177 (43), 175 (48).

16(oder 17)-O-Acetyl-coleon X (2b). UV./VIS. (Äther): 269 (3,65), 319 (3,80), 385 (3,56); (Äthanol): 215 (4,16), 272 (3,63), 334 (3,79), 393-397 (3,73). - IR. (KBr): 3360-3420, 2930, 1745 Sch., 1730, 1620, 1440, 1370, 1280, 1250, 1040. - CD. (c=0,164 mg/ml, Dioxan, d=1 cm): 247 (0), 284 (+8,30), 301 Sch. (+4,02), 313 (0), 324 (-1,39), 337 (0), 355 (+0,89), 373 (0), 393 (-1,88), 444 (+1,87), 503 (0). - ¹H-NMR. (CDCl₃): 1,06 (s, 3 H, H₃C(19)); 1,42 und 1,44 (je s, je 3 H, H₃C(18)

²⁰) Im theoret. Teil aufgeführte Daten werden hier nicht wiederholt.

²¹) Vgl. die stark abweichenden Werte in CHCl₃ in [4].

und H₃C(20)); 2,11 und 2,13 (je s, je 3 H, 2 CH₃COO); 2,97 (s, 1 H, H–C(5)); 3,3 (m, $w_{1/2} \approx 20$ Hz, 1 H, H_{aq}–C(1)); 3,91 (*qi*-artig, ³J $\approx 6,5$ Hz, 1 H, H–C(15)); 4,50 (*t*-artig, J $\approx 6,5$ Hz, 4 H, H₂C(16) und H₂C(17)). – MS.: 462 (34, M^+), 402 (54, M^+ –HOAc), 387 (100, M^+ –HOAc–CH₃), 345 (22), 333 (50), 332 (39), 327 (21), 320 (17), 273 (22), 272 (21).

6-O-Acetyl-19-acetyloxy-coleon Q (3b). UV. (Äthanol): 236 (4,01). – IR. (KBr): 3425, 2965, 2940, 2860, 1748, 1703, 1680, 1613, 1443, 1403, 1377, 1232, 1035, 985, 918, 904, 783. – CD. (c=0,273 mg/ml, Dioxan, d=5 mm): 237 (0), 244 (-3,26), 259 (+14,47), 291 (0), 328 (-0,87), 356 (0), 380 (+0,59), 430 (0). – MS.: 490 (<1, M^+), 472 (<1, $M^+ - H_2O$), 448 (11, $M^+ - Keten$), 430 (20, $M^+ - HOAc$), 388 (31, $M^+ - HOAc-Keten$), 370 (100, $M^+ - 2$ HOAc), 328 (63, 370-Keten), 310 (94, 328 – H₂O).

C₂₆H₃₄O₉ (490,56) Ber. C 63,66 H 6,99% Gef. C 63,39 H 6,73%

12-O-Desacetyl-7-O-acetyl-19-acetyloxy-coleon Q (3c). UV. (Äthanol): 236 (4,03). – IR. (KBr): 3430, 2955, 2930, 1715, 1665, 1607, 1458, 1390, 1376, 1293, 1248, 1199, 1089, 1054, 1033, 1016, 977, 960, 930, 778, 735. – CD. (c=0,273 mg/ml, Dioxan, d=5 mm): 215 (0), 232 (+13,83), 245 (+2,69), 259 (+13,14), 300 (0), 335 (-0,56), 366 (0), 388 (+0,24), 445 (0). – ¹H-NMR. (CDCl₃): 1,00 (s, 3 H, H₃C(18)); 1,26 (d, ³J=6 Hz, 3 H, H₃C(17)); 1,55 (br. s, $w_{1/2}\approx4$ Hz, 1 H, H–C(5)); 1,67 (s, 3 H, H₃C(20)); 2,04 und 2,08 (je s, je 3 H, 2 CH₃COO); 4,04 (s, 1 H, β -H–C(12)); 4,29 ($d \times d$, ³J_{6,7}=2 Hz, ³J_{6,5}≈1,5 Hz, 1 H, H–C(6)); 4,42 und 4,52 (je d, AB-System, ²J_{AB}=12 Hz, je 1 H, H₂C(19)); 5,66 (d, ³J_{7,6}=2 Hz, 1 H, H–C(7)). – MS.: 388 (3, M^+ – HOAc), 328 (100, M^+ – 2 HOAc), 313 (7, M^+ – 2 HOAc–CH₃). 300 (61), 285 (30). 271 (30).

C₂₄H₃₂O₈ (448,52) Ber. C 64,27 H 7,19% Gef. C 64,03 H 7,01%

12-O-Desacetyl-7-O-acetyl-19-acetyloxy-coleon P (3e). UV. (Äthanol): 244 (4,00). – 1R. (KBr): 3470, 2935, 2875, 1742 br., 1678, 1376, 1235, 1109, 1031, 972. – CD. (c=0,285 mg/ml, Dioxan, d=5 mm): 210 (0), 220 (-14,29), 231 (0), 244 (+23,06), 294 (0), 333 (-1,14), 470 (0). – ¹H-NMR. (CDCl₃): 0,88 (d, ³J = 6 Hz, 3 H, H₃C(17)); 1,00 (s, 3 H, H₃C(18)); 1,49 (s, 3 H, H₃C(20)); 1,98 und 2,08 (je s, je 3 H, 2 CH₃COO); 2,98 (d-artiges m, ²J = 12 Hz, $w_{1/2} \approx 20$ Hz, 1 H, H_{4q}-C(1)); 4,31 m, $w_{1/2} \approx 6$ Hz, 1 H, H-C(6)); 4,43 (br. s, $w_{1/2} \approx 4$ Hz, 2 H, H₂C(19)); 4,67 (s, 1 H, a-H-C(12)); 5,69 (d, ³J_{7,6}=2 Hz, 1 H, H-C(7)). – MS.: 448 (<1, M^+), 388 (24, M^+ -HOAc), 328 (100, $M^+ - 2$ HOAc), 300 (50), 286 (30), 271 (32).

12-O-Desacetyl-7-O-acetyl-3 β , 19-diacetyloxy-coleon Q (4b). UV. (Äthanol): 234 (4,07). – IR. (KBr): 3520, 3365, 2960, 2935, 1729, 1714, 1693, 1677, 1613, 1495, 1373, 1240, 1205, 1059, 1043, 1024, 998, 972, 913, 778. – CD. (c=0,289 mg/ml, Dioxan): 219 (0), 233 (+13,06), 248 (+0,42), 260 (+17,19), 299 (0), 328 (-0,64), 361 (0), 386 (+0,33), 450 (0). – MS.: 446 (2, M^+ – HOAc), 404 (22, M^+ – HOAc–Keten), 386 (100, M^+ – 2 HOAc), 344 (40, 404– HOAc), 326 (40, M^+ – 3 HOAc), 314 (28), 311 (35, 326– CH₃), 294 (38), 292 (31), 149 (43).

C₂₆H₃₄O₁₀ (506,53) Ber. C 61,65 H 6,77% Gef. C 61,57 H 6,83%

19-Acetyloxy-coleon O (5b). UV. (Äthanol): 236 (3,93). – 1R. (KBr): 3470, 2940, 1725 br., 1676, 1620, 1380, 1240, 1024, 917, 834, 773. – CD. (c=0.262 mg/ml, Dioxan, d=5 mm): 215 (0), 230 (+13,22), 245 (+4,75), 258 (+12,70), 300 (0), 326 (-0,71), 360 (0), 385 (+0,37), 423 (0), 445 (-0,09), ca. 550 (0). – MS.: 388 (7), 386 (7, M^+ – HOAc), 368 (10, 386 – H₂O), 353 (6, 368 – CH₃), 344 (9, 386 – Keten), 326 (49, M^+ – 2 HOAc), 311 (40, M^+ – 2 HOAc–CH₃), 308 (46, M^+ – 2 HOAc–H₂O), 298 (69), 293 (89), 283 (100), 265 (74), 167 (45), 149 (100), 105 (100).

12-O-Desacetyl-6-O-acetyl-17-acetyloxy-coleon P (7). UV. (Äthanol): 245 (3,95). – IR. (KBr): 3470, 2935, 1740 br., 1662, 1600, 1470, 1445, 1375, 1242, 1107, 1038, 940. – CD. (c=0,273 mg/ml, Dioxan, d=5 mm): 210 (0), 226 (-14,51), 236 (0), 248 (+10,93), 295 (0), 332 (-1,33), 342 (-1,31), 355 (-1,33), 560 (0). – MS.: 448 (3, M^+), 430 (42, $M^+ - H_2O$), 388 (72, $M^+ - HOAc$), 371 (100), 370 (56, $M^+ - HOAc-H_2O$), 355 (42, 370 – CH₃), 328 (39, $M^+ - 2$ HOAc), 301 (50).

7-Desoxy-12-O-desacetyl-3-acetyloxy-coleon N (6b). UV. (Äthanol): 225 (3,89), 260 Sch. (3,80). – IR. (KBr): 3460, 2940, 2880, 1718 br., 1670, 1611, 1450, 1404, 1380, 1255, 1205, 1150, 1120, 1062, 1030, 1020, 973, 917, 887, 822, 783. – CD. (c = 0,273 mg/ml, Dioxan, d = 5 mm): 210 (0), 228 (+11,72), 242 (0), 246 (-1,81), 250 (0), 263 (+9,48), 317 (0), 326 (~0,05), 335 (0), 374 (+0,59), 422 (0), 440 (-0,07), ca. 550 (0). – MS.: 388 (50, M^+), 328 (82, M^+ – HOAc), 310 (50, M^+ – HOAc–H₂O), 295 (100, 310 – CH₃), 105 (100).

Coleon Z (8). UV. (Äthanol): 230 (4,15). – IR. (KBr): 3480–3450, 2985, 2950, 2870, 1732, 1692, 1672, 1642, 1620, 1453, 1417, 1406, 1384, 1378, 1328, 1308, 1269, 1251, 1230, 1205, 1188, 1150, 1135, 1109, 1090, 1052, 1030, 1015, 969, 937, 918, 910, 905, 895, 837, 784, 741, 691. – CD. (c=0,216 mg/ml, Dioxan, d=5 mm): 258 (+18,01), 296 (0), 336 (-0,36), 348 (0), 381 (+0,80), 450 (0). – ¹H-NMR. (CDCl₃): 0,99 ($d \times d$, ²J=4 Hz, ³ $J_{16,15}\approx$ 7,5 Hz, 1 H, a-H–C(16)); 1,29 (d, ³J=7 Hz, 3 H, H₃C(17)); 1,49 (s, 3 H, H₃C(20)); 2,05 (s, 3 H, CH₃COO); 4,18 (s, 1 H, H–C(12)); 4,31 (t-artiges m, $w_{1/2}\approx$ 4 Hz, 1 H, H–C(19)); 5,36 (t, $J\approx2$ Hz, 1 H, H–C(18)); 5,73 (d, ³ $J_{7,6}=2$ Hz, 1 H, H–C(7)). – MS.: 386 (2, M^+ , 368 (2, M^+ – H₂O), 353 (3, M^+ – H₂O–CH₃), 326 (74, M^+ – HOAc), 311 (47, 326–CH₃), 308 (37, 326–H₂O), 298 (65), 297 (63), 293 (60), 283 (100), 279 (58), 269 (47), 265 (70), 203 (58).

C22H26O6 (386,43) Ber. C 68,38 H 6,78% Gef. C 68,66 H 7,00%

Cycloadditionsprodukt 9. Die Lösung von 6 mg 4-Phenyl-1,2,4-triazolin-3,5-dion in 0,2 ml Aceton wurde bei 0° unter Rühren zu einer Lösung von 17 mg Coleon Z (8) in 0,5 ml Aceton getropft. Nach 10 Min. wurde i.V. getrocknet und der Rückstand an Kieselgel mit Benzol/Aceton 9:1 chromatographiert. Aus der Hauptzone erhielt man 12 mg Addukt 9, gelblicher Lack. - ¹H-NMR. (CDCl₃): 1,28 (d, J=6 Hz, 3 H, H₃C(17)); 1,50 (s, 3 H, H₃C(20)); 2,05 (s, 3 H, OAc); 4,1 (br. m, ca. 4 H, N-CH₂, H-C(6) und H-C(12)); 4,3 (m, ca. 2 H, N-CH₂); 5,71 (d, J=2 Hz, 1 H, H-C(7)); 7,48 (m, ca. 5 H, arom. H). - MS.: 501 (33, M^+ - HOAc), 483 (42, M^+ - HOAc-H₂O), 468 (44, 483-CH₃), 279 (56), 177 (100), 149 (77).

LITERATURVERZEICHNIS

- [1] G. Buchbauer, P. Rüedi & C. H. Eugster, Helv. 61, 1969 (1978).
- [2] T. Miyase, P. Rüedi & C. H. Eugster, Chem. Commun. 1977, 859.
- [3] S. Arihara, P. Rüedi & C. H. Eugster, Helv. 58, 343 (1975).
- [4] T. Miyase, P. Rüedi & C. H. Eugster, Helv. 60, 2770 (1977) und dort zitierte Literatur.
- [5] K. Grob, P. Rüedi & C. H. Eugster, Helv. 61, 871 (1978) und dort zitierte Literatur.
- [6] P. Rüedi & C. H. Eugster, Helv. 60, 1233 (1977).
- [7] H. U. Pfeffer & M. Klessinger, Org. magn. Res. 9, 121 (1977).
- [8] M. Moir, P. Rüedi & C.H. Eugster, Helv. 56, 2539 (1973).
- [9] P. Rüedi & C.H. Eugster, Helv. 58, 1899 (1975).
- [10] M. Hensch, P. Rüedi & C. H. Eugster, Helv. 58, 1921 (1975).