177. Isolierung und Strukturaufklärung von 36 Diterpenoiden aus Trichomen von *Plectranthus edulis* (VATKE) T. T. AYE

von Josef Max Künzle¹), Peter Rüedi und Conrad Hans Eugster*

Organisch-chemisches Institut der Universität Zürich, Winterthurerstrasse 190, CH-8057 Zürich

(11. VIII. 87)

Isolation and Structure Elucidation of 36 Diterpenoids from Leaf-Glands of *Plectranthus edulis* (VATKE) T. T. AYE

Analysis of the polar diterpenoids from the yellow glands of the title plant from Kenya and Abyssinia led to the identification of several novel abietanoids. Main compound is the known edulon A (40), a $5(4\rightarrow 3)$ abeo-abietane. Minor compounds include 6 different royleanones, 15 spirocoleons, 3 vinylogous quinones, 8 acylhydroquinones (as their 6,7-dioxo compounds or the tautomeric diosphenols), 2 naphthaquinones (as the 1,10-seco-abietanoids), and deacetyledulon A. The known coleon-A-lactone (37) now has also been found in *Plectranthus edulis*. The intermediacy of the γ -enollactol 44 combined with a leaving group on C(3) is postulated to explain the biogenesis of the unusual 4H-5-oxaaceanthrylen skeleton of edulon A.

1. Einleitung. – Die vorliegende Arbeit ist eine Fortsetzung unserer seit längerem laufenden Untersuchungen über die abietanoiden Drüsenfarbstoffe von tropischen Labiaten des Subtribus *Plectranthinae*²). Die im Titel genannte Pflanze³) besitzt vor allem auf der Blattunterseite viele kleine, kugelige, aus 4–6 Segmenten zusammengesetzte gelbe Drüsen, welche sich beim Trocknen allmählich bräunlich-hellrot verfärben. Zwei vorangehende Untersuchungen beschäftigten sich mit der Struktur von Edulon A, dem roten Hauptfarbstoff [3][5]. In der vorliegenden Arbeit beschreiben wir die eingehende Analyse der Nebenkomponenten. Die ausserordentlich komplexe Zusammensetzung erforderte eine aufwendige Trennarbeit mit Säulenchromatographie an *Sephadex LH-20* und Kieselgel sowie präparativer HPLC (s. *Schema 2* im *Exper. Teil*). Aufgefunden wurden modifizierte Royleanone, Spirocoleone, vinyloge Chinone, 6,7-Dioxochinone und ihre Diosphenole, Naphthochinone sowie 4H-5-Oxaaceanthrylen-Derivate. Die Charakterisierung der einzelnen Verbindungen und die Strukturherleitungen erfolgen geordnet nach diesen Stoffgruppen.

¹) Aus der Dissertation [1].

²) Vorangehende Arbeiten [2] [3].

³) Erstmals von Vatke mit Material aus Abessinien als Coleus edulis beschrieben [4]. Das für die Untersuchungen in [3] [5] verwendete Pflanzengut stammte aus Stecklingen der Royal Botanical Gardens, Kew, England, erhalten 1975 und vermehrt im Freien in der Nähe von Zürich. Der Originalstandort befindet sich südlich der Mt. Kenya Castle Forest Station (Gillett and Matthew 19109 (1970)). Für die vorliegende Untersuchung dienten Pflanzen der Ernten 1978/1979. Später erhielten wir von Dr. J. Kahurananga (Addis Abeba, Äthiopien) eine Sendung von P. edulis aus der Nähe von Addis Abeba. Die Drüsen waren gleichartig wie bei den kenyanischen Pflanzen und enthielten als Hauptfarbstoff ebenfalls Edulon A [3] [5].

2. Strukturen der isolierten Verbindungen. – 2.1. Royleanone. Royleanon 1. Rote Nadelbüschel aus (i-Pr)₂O/Hexan. Nach UV/VIS- und IR-Spektren gehört diese Verbindung dem 6,7-Didehydroroyleanon-Typus an⁴). Aufgrund der ¹H-NMR-, CD- und Massenspektren ist die Verbindung identisch mit Lanugon A von Schmid et al. [6]. Somit hat 1 die Struktur des (4bS,8aS)-4b,5,6,7,8,8a-Hexahydro-3-hydroxy-4b,8,8-trimethyl-2-(2-propenyl)phenanthren-1,4-dions.



Royleanon 2. Leuchtend rote Prismen aus (i-Pr)₂O/Hexan. Die Spektren zeigen eine fast vollständige Übereinstimmung mit denjenigen von 1. Royleanon 2 besitzt die neue Struktur des (4bS,7R,8aR)-7-Formyloxy-4b,5,6,7,8,8a-hexahydro-3-hydroxy-4b,8,8-trimethyl-2-(2-propenyl)phenanthren-1,4-dions.

Das MS (M^{+} 356, 7%) von 2 ergibt die Summenformel C₂₁H₂₄O₅. Daraus und aus einer zusätzlichen Esterbande im IR bei 1720 cm⁻¹ kann auf eine Formyloxy-Verbindung geschlossen werden. Das ¹H-NMR zeigt das Vorliegen von 3 CH₃-Gruppen, einer (2-Propenyl)-Gruppe und eines *ABX*-Systems. Dieses ordnen wir H-C(5), H-C(6) und H-C(7) zu⁴). Die Formyloxy-Gruppe muss unter der Annahme eines normalen Abietan-Gcrüstes somit am Ring A stehen. Aufgrund der charakteristischen chemischen Verschiebung und Multiplizität von H_β-C(1) (2,71 ppm (br. *d*, ²*J* = 12, *w*_{1/2} ≈ 20 Hz)) kommen C(1) und C(2) als Substitutionsort nicht in Frage. Aus der Lage und der Halbwertsbreite des Signals bei 4,86 ppm (br. *s*, *w*_{1/2} ≈ 6 Hz, H_β-C(3)) ergibt sich die 3α-Stellung der Formyloxy-Gruppe⁵).

Royleanon **3**. Dunkelgelbe Kristalle aus CCl₄ mit charakteristischer, augenblicklicher Violettfärbung mit NH₃-Dampf auf DC-Platten. Aufgrund der MS, CD- und 'H-NMR-Spektren ist die Verbindung identisch mit dem in [2] [8] [10–12] beschriebenen 6β , 7α -Dihydroxyroyleanon, systematisch als (4bS,8aS,9S,10S) -4b,5,6,7,8,8a,9,10-Octahy-dro-3,9,10-trihydroxy-4b,8,8-trimethyl-2-(1-methylethyl)phenanthren-1,4-dion (**3**) zu bezeichnen.

Royleanon 4. Gelber Lack. Wir weisen Royleanon 4 die bisher nicht beschriebene Struktur des (4bS,7R,8aS,9S,10S)-4b,5,6,7,8,8a,9,10-Octahydro-3,9,10-trihydroxy-4b,7-dimethyl-8-methyliden-2-(2-propenyl)phenanthren-1,4-dions zu.

Aus dem MS (M^{++} 344, 100%) von 4 folgt die Molekularformel C₂₀H₂₄O₅. Das ¹H-NMR zeigt weiter die Anwesenheit einer (2-Propcnyl)-Gruppe, einer exocyclischen Methyliden-Gruppe (4,90 und 5,03 ppm (je br. *s*, $w_{1/2} \approx 5$ bzw. 5,5 Hz)) und einer sekundären CH₃-Gruppe (1,09 ppm (d, ³J = 7,2 Hz)), typisch für 18(4 \rightarrow 3)*abeo*-Strukturen. Die Stellung der exocyclischen Methyliden-Gruppe an C(4) ergibt sich aus der Allyl-Kopplung mit H–C(5) und aus der Abschirmung von C(20) (um *ca.* 0,3 ppm nach 1,32 ppm), vgl. [13]⁵). Die chemische Verschiebung von 2,62 ppm für H–C(3) sowie ein $\Delta\delta$ der exocyclischen Methyliden-Protonen von 0,13 ppm weisen der CH₃-Gruppe nach [7] die α -Stellung zu. Royleanon 4 trägt weiter an C(6) eine β -ständige und an C(7) eine

⁴⁾ Abietan-Numerierung.

⁵) Argumente zusammengefasst in [7-9].

 α -ständige OH-Gruppe: Nach Aufheben der Kopplungen zu den OH-Protonen durch H/D-Austausch erscheint H_{α}-C(6) bei 4,33 ppm (br. s, w_{1/2} \approx 5 Hz) und H_{β}-C(7) bei 4,62 ppm (d, ³J \approx 2 Hz), vgl. [11]. Die CD-Kurve von 4 ist qualitativ in Übereinstimmung mit derjenigen von **6a** in [7] und von **8a** in [11]. Daraus schliessen wir auf das Vorliegen einer normalen Abietan-Kofiguration.

Royleanon 5. Gelbe Kristalle aus CH₂Cl₂/(i-Pr)₂O/Hexan mit typischen Farbreaktionen und UV/VIS-Spektren. Gegenüber 4 zeigen sich nur Unterschiede im Substitutionsmuster des Rings A. Royleanon 5 besitzt die Struktur eines (4bS,7R,8aR,9S,10S)-7-Formyloxy-4b,5,6,7,8,8a,9,10-octahydro-3,9,10-trihydroxy-4b,8,8-trimethyl-2-(2-propenyl)phenanthren-1,4-dions. Die Verbindung ist neu.

Das MS (M^{+-} 390, 15%) von **5** ergibt die Summenformel C₂₁H₂₆O₇. Das ¹H-NMR zeigt das Vorliegen von 3 CH₃-Gruppen (CH₃(20) bei 1,62 ppm, 2 CH₃ an C(4) bei 1,03 und 1,34 ppm⁴)). Wie bei 2 finden wir an C(3) eine α -ständige Formyloxy-Gruppe (4,84 ppm (br. *s*, $w_{1/2} \approx 7$ Hz, H_{β}-C(3)); vgl. [9].

Royleanon 6. Gelber Lack mit charakteristischen UV/VIS-, CD- und IR-Spektren und Farbreaktionen. Wir formulieren für 6 die Struktur⁶) des $(2'\xi,4bS,7R,8aS,9S,10S)$ -4b,5,6,7,8,8a,9,10-Octahydro-3,9,10-trihydroxy-2-(2'-hydroxypropyl)-4b,7-dimethyl-8-methylidenphenanthren-1,4-dions. Die Verbindung ist neu.

Das ¹H-NMR von 6 ist praktisch identisch mit jenem von 4. Unterschiede zeigen sich in den Signalen der Seitenkette: Anstelle einer (2-Propenyl)-Gruppe finden wir die Signale für eine (2'-Hydroxypropyl)-Gruppe bei 1,24 ppm (d, ³J = 6,1 Hz, CH₃(17)), 4,03 ppm (q-ähnliches m, H–C(16)) und 2,63 ppm (br. s, CH₂(15), überlagert von H_{β}-C(3) und H_{α}-C(5)⁴)).

2.2. Spirocoleone. Spirocoleon 8. Blassgelbe Kristalle aus $CH_2Cl_2/(i-Pr)_2O/Hexan$. Nach ¹H-NMR Spektren liegt eine neue Spiroabietan-Verbindung vor. Die weitgehende Übereinstimmung der Daten mit denen von Coleon J (7) [13] lässt auf ein analoges



⁶) Die Konfiguration an C(2') muss vorläufig offen bleiben. Aus biogenetischen Gründen (s. *Kap. 3*) bevorzugen wir die (S)-Chiralität für C(2').

Grundgerüst schliessen. Wir formulieren für **8** die neue Struktur eines (2R,2'S,3'R,4'bS,7'R,8'aS,9'S,10'S) - 3',10' - Diacetoxy - 4'b,5',6',7',8',8'a,9',10' - octahydro-9' - hydroxy - 2,4'b,7' - trimethyl - 8' - methylidenspiro[cyclopropan - 1,2'(1'H) - phenanthren [-1',4'(3'H) - dions.

Aus dem MS (M^{++} 430, < 1%) von **8** folgt die Molekularformel C₂₄H₃₀O₇. Daraus und aus dem ¹H-NMR ergibt sich, dass es sich um ein 7,12-*O*-Diacetylcoleon-J-Derivat handeln muss: die Signale der beiden AcO-Gruppen erscheinen bei 2,00 und 2,16 ppm, die entsprechenden Signale von H_β-C(7) bei 5,70 ppm (d, ³J = 1,6) und H_β-C(12) bei 5,63 ppm (s)⁴); vgl. [13]. Für die relative Konfiguration an C(12), C(13) und C(15) sind die chemischen Verschiebungen von H_β-C(12) und CH₃(17) wichtig; vgl. ausführliche Begründung in [14]. Die (12*R*,13*S*,15*R*)-Chiralität ergibt sich aus dem Verlauf der CD-Kurve, vgl. [14].

Spirocoleon 9. Crèmefarbene Nädelchen aus $CH_2Cl_2/(i-Pr)_2O/Hexan$. Nach Spektren liegt eine Spiroabietan-Verbindung mit (12R, 13S, 15R)-Chiralität⁴) in der Spiro-Teilstruktur vor, verwandt mit Lanugon F (19, s. unten). Unterschiede betreffen das Oxydationsmuster. Wir ordnen dieser neuen Verbindung die Struktur des (2R, 2'S, 3'R, 4'bS, 7'R, 8'aR, 9'S, 10'S)-9'-Acetoxy-7'-formyloxy-4'b,5',6',7',8',8'a,9',10'-octahydro-3',10'-dihydroxy-2,4'b,8',8'-tetramethylspiro[cyclopropan-1,2'(1'H)-phenan-thren]-1',4'(3'H)-dions (9) zu.

Aufgrund des ¹H-NMR-Spektrums können die *O*-Acyl-Gruppen (1R: 1720 cm⁻¹) wie folgt zugeordnet werden: eine α -Formyloxy-Gruppe an C(3)⁴) (4,83 ppm (br. s, $w_{1/2} \approx 7$ Hz, H_{β} -C(3)); 8,08 ppm (s, HCOO-C(3)); vgl. **2**) sowie eine β -AcO-Gruppe an C(6)⁴) (5,45 ppm (br. s, $w_{1/2} \approx 4$ Hz, H_{α} -C(6)); 2,05 ppm (s, AcO-C(6)).

Spirocoleon 11. Die Verbindung lässt sich aus CH₂Cl₂/(i-Pr)₂O/Hexan entweder in gelblichen Drusen oder in leicht rosa schimmernden Plättchen erhalten. Aufgrund der UV-, IR-, CD- und ¹H-NMR-Spektren handelt es sich um eine neuartige Spiroabietan-Verbindung des Coleon-Q-Typs [15] mit (12*R*,13*S*,15*S*)-konfigurierter Spiro-Teilstruktur⁴). Für 11 ergibt sich die Struktur des (2S,2'S,3'R,4'bS,7'R,8'aR,9'S,10'S)-3',9'-Diacetoxy-7'-formyloxy-4'b,5',6',7',8',8'a,9',10'-octahydro-10'-hydroxy-2,4'b,8',8'-tetramethylspiro[cyclopropan-1,2'(1'H)-phenanthren]-1',4'(3'H)-dions.

Gegenüber Coleon Q (10) sind folgende Unterschiedc im ¹H-NMR von 11 erkennbar: α -Formyloxy-Gruppe an C(3) (H_{β}-C(3) bei 4,84 ppm (br. s, w_{1/2} \approx 8 Hz⁵)) und eine β -AcO-Gruppe an C(6) (H_{α}bei 5,41 ppm (s)).

Spirocoleon 12. Gelber Lack mit Spektren, die weitgehend mit jenen von Spirocoleon 8 identisch sind. Dem neuen Spirocoleon 12 ordnen wir die Struktur des (2R,2'S,3'R,4'bS,7'R,8'aS,9'S,10'S)-3'-Acetoxy-10'-formyloxy-4'b,5',6',7',8',8'a,9',10'-octahydro-9'-hydroxy-2,4'b,7'-trimethyl-8'-methylidenspiro[cyclopropan-1,2'(1'H)-phenanthren]-1',4'(3'H)-dions zu.

Im ¹H-NMR von **12** ist gegenüber **8** nur *eine* AcO-Gruppe (2,15 ppm (s, α -AcO-C(12)⁴))) und neu eine Formyloxy-Gruppe zu erkennen (8,03 ppm ($d, {}^{d}J = 0.9$ Hz, α -HCOO-C(7)); 5,81 ppm (br. s, H_{β} -C(7))). C(6) ist β -hydroxyliert (4,22 ppm, br. $s, w_{1/2} \approx 7$ Hz, H_{α} -C(6)).

Spirocoleon 13. Diese Verbindung erweist sich aufgrund ihrer Spektren als identisch mit dem aus *Plectranthus lanuginosus* isolierten Lanugon G (13) [6]⁷).

Spirocoleon 14. Amorphes, bräunliches Pulver; enthält nach UV/VIS- und IR-Spektren eine Spiro-Teilstruktur. Die (12*S*,13*S*,15*R*)-Konfiguration folgt aus dem ¹H-NMR und dem Verlauf der CD-Kurve, vgl. [14]. Dem Spirocoleon 14 kommt die neue Struktur des (2R,2'S,3'R,4'bS,7'R,8'aS,9'S,10'S)-10'-Acetoxy-4'b,5',6',7',8',8'a,9',10'-octahy-

⁷) Bestätigt durch HPL-Cochromatographie.

dro-3',9'-dihydroxy-2,4'b,7'-trimethyl-8'-methylidenspiro[cyclopropan-1,2'(1'H)-phen-anthren]-1',4'(3'H)-dions zu.

Ring A von 14 hat eine $18(4 \rightarrow 3)abeo$ -Struktur wie 8 und 12. Wie in 8 sitzt an C(7)⁴) eine α -AcO-Gruppe (1,98 ppm (s, AcO-C(7)); 5,69 ppm (d, ³J = 2,2 Hz, H_{\beta}-C(7))); OH-C(12) ist dagegen nicht verestert (4,65 ppm (nach D₂O-Zugabe s, H_β-C(12))).

Spirocoleon 16. Gelber, sehr instabiler Lack. Aus Spektren lässt sich die (12R, 13S, 15R)-Chrialität⁴) der Spiro-Teilstruktur ableiten. Dieser Verbindung schreiben wir die Konstitution des $(2R, 2'S, 3'R, 4'bS, 7\xi, 8'aR, 9'S, 10'S) - 7', 10' - Diacetoxy - 4'b, 5', 6', 7', 8', 8'a, 9', 10' - octahydro - 3', 9' - dihydroxy - 2, 4'b, 7' - trimethyl-8' - methylidenspiro-$ [cyclopropan-1,2'(1'H) - phenanthren] - 1', 4'(3'H) - dions (16) zu.

C(6) und C(12) von **16** sind hydroxyliert: H_{α} -C(6) bei 4,20 ppm (br. *s*, $w_{1/2} \approx 6,5$ Hz), H_{β} -C(12) bei 4,65 ppm (nach D₂O-Austausch *s*). C(7) ist α -acetoxyliert (5,70 ppm (d, ${}^{3}J = 2,2$ Hz, H_{β} -C(7)); 1,98 ppm (*s*, α -AcO-C(7))). Wie beim Coleon-N-Derivat **15**⁸) sitzt an C(3) eine AcO- und eine CH₃-Gruppe (2,08 und 1,61 ppm, je *s*)⁹). Die Differenz $\Delta \delta = 0,13$ ppm der chemischen Verschiebung von H_{α} -C(5) in **16** (bei 2,40 ppm) und in **15** (bei 2,27 ppm) muss wohl eher auf die fehlende O-Substitution an C(7) in **15**, denn auf die umgekehrte Konfiguration an C(3) zurückgeführt werden. Da aber von **15** kein CD-Spektrum vorliegt, muss die Konfiguration an C(3) von **16** offen bleiben.

Spirocoleon 17. Graustichige Drusen aus $CH_2Cl_2/(i-Pr)_2O$. Nach Spektren handelt es sich um ein Spirocoleon mit (12R, 13S, 15R)-Chiralität. Das 'H-NMR lässt auf eine Verbindung des Lanugon-F-Typs schliessen [6]. Diese neue Verbindung ist als (2R, 2'S, 3'R, 4'bS, 7'R, 8'aR, 9'S)-7'-Formyloxy-4'b,5',6',7',8',8'a,9',10'-octahydro-3',9'-dihydroxy-2,4'b,8',8'-tetramethylspiro[cyclopropan-1,2'(1'H)-phenanthren]-1',4'(3'H)-dion (17) zu bezeichnen.

Wie bei 9 ist C(3) von 17 α -O-formyliert (HCOO-C(3) bei 8,07 ppm als s, H_β-C(3) bei 4,79 ppm als br. s, $w_{1/2} \approx 7 \text{ Hz})^5$). OH-C(6) ist dagegen nicht verestert (H_α-C(6) bei 4,57 ppm als br. s, $w_{1/2} \approx 8 \text{ Hz}$). Wie in 15 ist C(7) von 17 nicht oxygeniert (2,64 ppm (br. s, $w_{1/2} \approx 6 \text{ Hz}$, CH₂(7)); vgl. [16]).

Spirocoleon 18. Gelbliches, amorphes Pulver, dessen Spektren weitgehend identisch mit jenen von 8, 12 und 14 sind. Dieses neue Spirocoleon hat die Struktur des (2R,2'S,3'R,4'bS,7'R,8'aS,9'S,10'S)-3'-Acetoxy-4'b,5',6',7',8',8'a,9',10'-octahydro-9', 10'-dihydroxy-2,4'b,7'-trimethyl-8'-methylidenspiro[cyclopropan-1,2'(1'H)-phenanthren]-1',4'(3'H)-dions (18).

Das MS (M^{++} 388, 2%) von **18** ergibt die Summenformel C₂₂H₂₈O₆. Aus dem ¹H-NMR folgt zusätzlich, dass nur 1 AcO-Gruppe vorkommt. Sie ist α -ständig an C(12)⁴) gebunden (2,15 ppm (AcO-C(12)); 5,67 ppm (s, H_{β}-C(12)), während OH-C(7) nicht verestert ist (4,55 ppm (nach D₂O-Zugabe d, ³J = 2 Hz, H_{β}-C(7)).

Spirocoleon 19. Aufgrund der Spektren erweist sich 19 als identisch mit dem aus Plectranthus lanuginosus isolierten Lanugon F (19) $[6]^{7}$).

Spirocoleon **20**. Crèmefarbene Nädelchen aus (i-Pr)₂O/Hexan. Diese Verbindung besitzt die Struktur des (2R,2'S,3'R,4'bS,7'R,8'aS,9'S,10'S)-10'-Formyloxy-4'b,5', 6',7',8',8'a,9',10'-octahydro-3',9'-dihydroxy-2,4'b,7'-trimethyl-8'-methylidenspiro[cyclo-propan-1,2'(1'H)-phenanthren]-1',4'(3'H)-dions **(20**).

Spirocoleon **20** ist in spektroskopischer Hinsicht praktisch identisch mit **14**, jedoch ist im ¹H-NMR an C(7)⁴) statt einer AcO- eine HCOO-Gruppe zu erkennen: 8,01 ppm (d, ⁴ $J \approx 1$ Hz) für HCOO-C(7) sowie 5,81 ppm (m mit Feinstruktur, $w_{1/2} \approx 5$ Hz) für H $_{\beta}$ -C(7).

⁸) In [16] Verbindung **6b**.

⁹) Aus biogenetischen Überlegungen sowie durch Vergleich mit **15** nehmen wir an, dass die CH₃-Gruppe die β -Konfiguration einnimmt (vgl. [16] und darin zit. Lit.).

Spirocoleon 21. Gelblicher Lack, bei dem es sich aufgrund der Spektren um eine neue $18(4\rightarrow 3)abeo$ -Verbindung mit derselben Chiralität in der Spiro-Teilstruktur wie in 8, 12, 14, 18 und 20 handelt. Sie besitzt die Struktur des (2 R, 2'S, 3'R, 4'bS, 7'R, 8'aS, 9'S, 10'S) - 4'b, 5', 6', 7', 8', 8'a, 9', 10'-Octahydro-3', 9', 10'-trihydroxy-2, 4'b, 7'-trimethyl-8'-methyliden-spiro[cyclopropan-1,2'-(1'H)-phenanthren]-1', 4'(3'H)-dions (21)¹⁰.

Aus dem MS (M^{+-} 346, 5%) von **21** ergibt sich die Molekularformel C₂₀H₂₆O₅. Folglich ist keine der O-Funktionen verestert. Dies deckt sich mit den Signalen im ¹H-NMR: H_a-C(6)⁴) bei 4,33 ppm (nach D₂O-Zugabe als 't', ³J \approx 1,4 Hz), H_β-C(7) bei 4,53 ppm (nach D₂O-Zugabe als d, ³J \approx 1,8 Hz) und H_β-C(12) bei 4,64 ppm (nach D₂O-Zugabe als s).

Spirocoleon 22. Gelblicher Lack mit ähnlichen Spektren wie 17 und 19 sowie den anderen Lanugon-F-Derivaten 9 und 13. Dieser neuen Verbindung wird die Struktur des (2R,2'S,3'R,4'bS,7'R,8'aR,9'S,10'S)-7',10'-Bis(formyloxy)-4'b,5',6',7',8',8'a,9',10'-oc-tahydro-3',9'-dihydroxy-2,4'b,8',8'-tetramethylspiro[cyclopropan-1,2'(1'H)-phenan-thren]-1',4'(3'H)-dions (22) zugeordnet.

Im Vergleich zu 17 handelt es sich bei 22 nicht um eine 7-Desoxy-Verbindung⁴), sondern um eine 7-Formyloxy-Verbindung: HCOO-C(7) bei 8,01 ppm (*d*, ${}^{4}J = 0,9$ Hz) und H_{β}-C(7) bei 5,72 ppm (br. *s*, $w_{1/2} \approx 5$ Hz). Daneben sind wie in 9 und 17 die Signale der 3 α -Formyloxy-Gruppe zu erkennen: HCOO-C(3) bei 8,09 ppm und H_{β}-C(3) bei 4,82 ppm (br. *s*, $w_{1/2} \approx 6,5$ Hz).

Spirocoleon 23. Aufgrund ihrer spektroskopischen Daten erweist sich die Verbindung als identisch mit dem aus Solenostemon sylvaticus und Coleus garckeanus isolierten Coleon Z (23), vgl. [16].

Spirocoleon 24. Farblose Nädelchen aus $CH_2Cl_2/(i-Pr)_2O/Hexan$, nach UV/VIS- und IR-Spektren ein Spirocoleon. Aus dem 'H-NMR und dem Verlauf der CD-Kurve ergibt sich die (12*R*,13*S*,15*S*)-Chiralität⁴) wie bei 11, einem Vertreter des Coleon-Q-Typus', vgl. auch [15]. Dieser bisher nicht isolierten Verbindung kommt die Struktur des (2S,2'S,3'R,4'bS,7'R,8'aR,9',10'S)-7'10'-Bis(formyloxy)-4'b,5',6',7',8',8'a,9',10'-octa-hydro-3',9'-dihydroxy-2,4'b,8',8'-tetramethylspiro[cyclopropan-1,2'(1'H)-phenanthren]-1',4'(3'H)-dions (24) zu.

OH-C(12) von **24** ist im Gegensatz zu **11** nicht verestert: H_{β} -C(12) bei 4,09 ppm (nach D₂O-Zugabe *s*). Wie in den Verbindungen **9**, **11**, **17** und **22** findet man im ¹H-NMR die charakteristischen Signale für eine 3 α -Formyl-oxy-Gruppe: HCOO-C(3) bei 8,08 ppm und H_{β} -C(3) bei 4,82 ppm (br. *s*, $w_{1/2} \approx 7$ Hz)⁵). Zusätzlich ist auch C(7) α -ständig HCOO-substituiert: HCOO-C(7) bei 8,03 ppm (*d*, ⁴J = 1,1 Hz) und H_{β} -C(7) bei 5,71 ppm (br. *s*, $w_{1/2} \approx 4$ Hz). Die β -Hydroxylierung von C(6) folgt aus dem Signal bei 4,26 ppm (br. *s*, $w_{1/2} \approx 8$ Hz, H_{α} -C(6)).

2.3. Vinyloge Chinone. Vinyloges Chinon 25. Die feinen, gelb-orangen Nädelchen erweisen sich als identisch (UV/VIS-, IR-, CD-, ¹H-NMR-Spektren, MS und Misch-Schmp.) mit dem aus *Plectranthus lanuginosus* isolierten (15S)-Lanugon O (25) [6].



¹⁰) Andere Bezeichnung: 15-Epicoleon J (vgl. [13]).

Vinyloges Chinon 26. Der dunkelgelbe Lack ist ziemlich labil. Das UV/VIS-Spektrum und der Verlauf der CD-Kurve sind praktisch identisch mit jenen von Lanugon O (25) [6]. Die Verbindung besitzt die neue Konstitution⁶) des (4bS,8aS)-2-(2-Acetoxypropyl)-4b,5,6,7,8,8a-hexahydro-1,4-dihydroxy-4b,8,8-trimethylphenanthren-3,9-dions (26).

Im ¹H-NMR fallen die Signale einer (2-Acetoxypropyl)-Gruppe auf: 2,53, 2,99 ppm (*AB* von *ABM* ²*J* = 14,4, ³*J* \approx 8, 3 Hz, CH₂(15)⁴)), *ca.* 4,5 ppm (*M* von *ABM*, H–C(16)) und 1,30 ppm (*d*, ³*J* = 7,4 Hz, CH₃(17))¹¹). Die restlichen Signale sind weniger beeinflusst: H_a–C(5) bei 2,56 ppm (in **25** bei 2,63 ppm) und H–C(7) bei 6,82 ppm (in **25** bei 6,69 ppm).

Vinyloges Chinon 27. Der gelbe Lack ist ähnlich instabil wie 26 und kann nicht kristallin erhalten werden. Es handelt sich bei dieser bisher nicht beschriebenen Verbindung um das Desacetyl-Derivat von 26, dem wir die Konstitution⁶) des $(2'\xi,4bS,8aS)$ -4b,5,6,7,8,8a-Hexahydro-1,4-dihydroxy-2-(2'-hydroxypropyl)-4b,8,8-trimethylphenan-thren-3,9-dions (27) zuschreiben.

Das UV/VIS-Spektrum von 27 ist praktisch identisch mit jenem von 26, im Kurvenverlauf des CD-Spektrums sind die Maxima aber bis zu 10 nm langwellig verschoben. Das MS (M^{++} 346, 80%) liefert die Summenformel $C_{20}H_{26}O_5$, was auf eine unveresterte Verbindung hinweist. Im ¹H-NMR fehlt denn auch im Vergleich zu 26 das Signal der AcO-Gruppe. Die Signale der Seitenkette erscheinen entsprechend verändert bei *ca.* 2,8 ppm (*m*, CH₂(15)), *ca.* 4,2 ppm (*m*, H–C(16)) und 1,25 ppm (*d*, ³J = 6,1 Hz, CH₃(17)).

2.4. Acylhydrochinone. Acylhydrochinon **28**. Gelber Lack, bei dem nach den UV/VIS-Spektren ein Acylhydrochinon-Chromophor des Diosphenol-Typs (vgl. [17]) vorliegt. Wir formulieren für **28** die neuartige Konstitution des $(2'\xi,3aR,10bR)$ -8-(2'-Acetoxy-1-methylethyl)-3,3a-dihydro-7,9,10-trihydroxy-3a,10b-dimethyl-1H-5-oxaacephenan-thrylen-4(2H),6(10bH)-dions (= $(2'\xi,3aR,10bR)$ -8-(2'-Acetoxy-1'-methylethyl)-3,3a-dihydro-7,9,10-trihydroxy-3a,10bR)-8-(2'-Acetoxy-1'-methylethyl)-3,3a-dihydro-7,9,10-trihydroxy-3a,10bR)-8-(2'-Acetoxy-1'-methylethyl)-3,3a-dihydro-7,9,10-trihydroxy-3a,10bR)-8-(2'-Acetoxy-1'-methylethyl)-3,3a-dihydro-7,9,10-trihydroxy-3a,10bR)-8-(2'-Acetoxy-1'-methylethyl)-3,3a-dihydro-7,9,10-trihydroxy-3a,10b-dimethyl-1H-phenanthro[10,1-bc]furan-4(2H), 6(10bH)-dion).



¹¹) Zum Vergleich in Lanugon O: 3,82, 4,01 ppm (*AB*, ${}^{2}J = 10,2$, ${}^{3}J \approx 3, 2$ Hz, CH₂(16)); *ca.* 3,5 ppm (*M*, H-C(15)); 1,18 ppm (*d*, ${}^{3}J = 6,3$ Hz, CH₃(17)).

Die Molekularformel $C_{22}H_{24}O_8$ für **28** lässt sich aus dem MS herleiten (M^{++} 416, 4%). Im IR findet man neben den Acylhydrochinon- und Ester-Banden ein charakteristisches v(C=O) bei 1802 cm⁻¹, das von einem γ -Enol-lacton stammt [18]. Das ¹H-NMR bestätigt das Vorliegen einer Acyl-Gruppe, und zwar in einer (2-Aceto-xypropyl)-Gruppe. Das dazugehörige $ABMX_3$ -System weist Signale bei 4,34 und 4,49 (AB, $^2J = 10$, 4, $^3J = 8,1$, 6,8 Hz, CH₂(15)), 3,75 (M, H–C(16)) und 1,34 ppm (X_3 , d, $^3J = 7,2$ Hz, CH₃(17)) auf⁴), die AcO-Gruppe erscheint bei 1,94 ppm (s). Ausserdem erkennt man die charakteristischen Signale für OH–C(14) bei 13,18 (s) und für H $_{\beta}$ -C(1) bei 3,22 ppm (br. d, $^2J = 13,5 w_{1/2} \approx 20$ Hz). Es bleiben 2 s für CH₃-Gruppen bei 1,63 und 1,76 ppm. Folglich ist cine der beiden geminalen CH₃-Gruppen zur Säure oxidiert und diese bildet mit OH–C(6) das γ -Enol-lacton. Aus dem Vergleich mit Coleon A (**38**; s. unten) und aus sterischen Gründen erwarten wir, dass C(18) oxydiert und lactonisiert wird. Die beiden CH₃-Signale sind damit CH₃(19) und CH₃(20) zuzuordnen. Offen bleibt die Konfiguration an C(15), da die CD-Spektren mit jenen von Coleon C nicht vergleichbar sind.

Acylhydrochinon 29. Der in geringen Mengen isolierte gelbe Lack erweist sich durch Spektrenvergleich als identisch mit dem von Grob et al. [7] aus Coleus coerulescens isolierten 16-O-Acetylcoleon C (29).

Acylhydrochinon 30. Diese Verbindung wird in geringen Mengen als dunkelgelber Lack isoliert. Aufgrund der spektroskopischen Daten handelt es sich um das Tautomere von 29, ebenfalls von Grob et al. [7] in Coleus coerulescens als 16-O-Acetylcoleon D (30) nachgewiesen.

Acylhydrochinon **32**. Nach UV/VIS- und IR-Spektren dieses gelben Lackes liegt ein Acylhydrochinon-Chromophor des Diosphenol-Typs vor (vgl. [17]). Diese neue Verbindung hat die Konstitution des $(2'\xi,4aR)$ -2,3,4,4a-Tetrahydro-5,6,8,10-tetrahydroxy-7-(2'-hydroxypropyl)-1,1,4a-trimethylphenanthren-9(1H)-ons (**32**).

Das MS (M^{++} 362, 25%) von **32** liefert die Summenformel C₂₀H₂₆O₆. Die weitgehende Übereinstimmung der ¹H-NMR-Daten mit den von Coleon C lassen auf ein analoges Grundgerüst schliessen. Unterschiede betreffen die Signale der Seitenkette, die eine (2'-Hydroxypropyl)-Gruppe ist. Das dazugehörige $ABMX_3$ -System weist Signale bei 2,83 und 2,99 (AB, ²J = 14,65, ³J = 2,7, 6,8 Hz, CH₂(15)), 4,27 (M, H–C(16)) und 1,22 ppm (X_3 , d, ³J = 6,2 Hz, CH₃(17)) auf. Der Kurvenverlauf des CD-Spektrums ist sehr ähnlich wie jener von Lanugon S (**31**) [6]. Auch hier muss die Konfiguration an C(16) vorläufig offen bleiben.

Acylhydrochinon **33.** Die Verbindung wird in geringer Menge als rote Prismen aus Aceton/Toluol isoliert. Diese neue Verbindung hat die Konstitution des $(2'\xi,4aS,10aS)$ -1,2,3,4,4a,10a-Hexahydro-5,6,8-trihydroxy-7-(2'-hydroxypropyl)-1,1,4a-trimethylphen-anthren-9,10-dions **(33)**.

Die UV/VIS- und 1R-Spektren weisen auf ein Acylhydrochinon des 6,7-Dioxo-Typs hin [17]. Aus dem MS $(M^+$ 362, 35%) ergibt sich die Molekularformel $C_{20}H_{26}O_6$. Aus den ¹H-NMR-Daten geht hervor, dass es sich dabei um die tautomere 6,7-Dioxo-Verbindung von **32** handelt.

Acylhydrochinon 34. Rote Plättchen aus Aceton/Toluol (Schmp. 199–203°), deren Spektren mit denen von (15S)-Coleon D (Schmp. 190–193°) bzw. (15R)-Coleon D (Schmp. 238-240°) übereinstimmen.

Im ¹H-NMR erkennt man für CH₃(17) 2 *d* bei 1,28 und 1,30 ppm mit dem Intensitätsverhältnis *ca.* 4:1. Zusammen mit dem Kurvenverlauf des CD-Spektrums und dem Schmp. ergibt sich, dass ein Epimerengemisch von (15S)-Coleon D/(15R)-Coleon D im Verhältnis von *ca.* 4:1 (vgl. Diskussion in [19]) vorliegt.

Acylhydrochinon **35**. In geringer Menge werden schwefelgelbe Prismen ($Et_2O/Hexan$) isoliert, deren UV/VIS- und ¹H-NMR-Spektren identisch sind mit dem aus verschiedenen *Plectranthus*-Arten gewonnenen Coleon U (**35**), s. z. B. [2][8].

Acylhydrochinon 36. Die Verbindung wird als schwefelgelbes Pulver (MeOH) erhalten. Aufgrund der Spektren handelt es sich um das Tautomere von 34, nämlich um ein Coleon C (36). Im ¹H-NMR ist das d für CH₃(17) bei 1,32 ppm zu erkennen, was darauf schliessen lässt, dass überwiegend das (15S)-Epimere vorliegt (vgl. Diskussion in [19]). Anders als bei Coleon D (34) lässt sich aber der vermutliche Anteil am (15R)-konfigurierten Epimeren auf diese Art und Weise nicht bestimmen.

2.5. Naphthochinone. Naphthochinon **37**. Die Verbindung wird in geringer Menge als gelbes Öl isoliert. Alle Spektren sind identisch mit partialsynthetisch aus Coleon A (**38**) hergestelltem Coleon-A-lacton¹²) (vgl. *Exper. Teil*). Damit hat **37** die Struktur des (3R)-6,9-Dihydroxy-3,4-dimethyl-7-(1-methylethyl)-3-(2-propenyl)naphtho[2,3-b]furan-2-(3H),5,8-trions.



Naphthochinon **39**. Aus dem orangen Lack werden nach Kristallisation aus $(i-Pr)_2O/$ Hexan wenig orange Plättchen gewonnen. Diese neue Verbindung hat die Konstitution des $(2'\xi,3R)$ -7-(2'-Acetoxy-I'-methylethyl)-6,9-dihydroxy-3,4-dimethyl-3-(2''-propenyl) naphthol[2,3-b]furan-2(3H),5,8-trions (**39**).

Die Spektren stimmen weitgehend überein mit jenen von 37 und 38. Unterschiede zeigen sich im ¹H-NMR bei den Signalen der Seitenkette. Es handelt sich nicht um eine (1'-Methylethyl)-, sondern um eine (2'-Acetoxy-1'-methylethyl)-Gruppe wie bei 28-30: 4,37 (AA', 'a', $^{3}J = 7,6$ Hz, CH₂(16)); 3,58 (q't', $^{3}J = 7,5$ Hz, H–C(15)); 1,31 ppm (d, $^{3}J = 7,3$ Hz, CH₃(17))⁴). Aus dem MS (M^{+*} 414, 20%) folgt zusätzlich die Summenformel C₂₂H₂₂O₈. Die Konfiguration an C(15) ist wie in 28-30 noch nicht geklärt.

2.6. $5(4 \rightarrow 3)$ abeo-Acylhydrochinone. abeo-Acylhydrochinon 40. Bei den rot-orangen Drusen aus AcOEt handelt es sich um den Hauptfarbstoff Edulon A (40; s. Schema 1), der in [3] und [6] beschrieben wurde (vgl. Kap. 1).

abeo-Acylhydrochinon **41**. Aus Aceton/Toluol werden dunkelrote Rhomben erhalten. Für diese neue Verbindung formulieren wir die Struktur des (1'S,10bS)-7,9,10-Trihydroxy-8-(2'-hydroxy-1'-methylethyl)-3,10b-dimethyl-1H-5-oxaaceanthrylen-4(2H),6-(10bH)-dions (41 = (1'S,10bS)-7,9,10-Trihydroxy-8-(2'-hydroxy-1'-methylethyl)-3, 10b-dimethyl-1H-benzo[g]cyclopenta[de][1]benzopyran-4(2H), 6(10bH)-dion).

Die Spektren von 41 sind praktisch identisch mit jenen von 40. Das MS (M^{++} 372, 15) liefert die Molekularformel C₂₀H₂₀O₇. Im ¹H-NMR zeigen sich Unterschiede in den Signalen der Seitenkette¹³): 3,86, 4,07 (*AB* von *ABM*, ²J = 10,7, ³J = 3,7, 1,7 Hz, CH₂(16)), *ca.* 3,75 (*M* von *ABM*, H–C(15)) und 1,30 ppm (d, ³J = 7,3 Hz, CH₃(17)). Es fehlt das Signal der AcO-Gruppe. Aufgrund des Kurvenverlaufs des CD-Spektrums sowie biogenetischer Zusammenhänge kann auf die (15*S*)-Konfiguration geschlossen werden.

¹²) Erstmals beschrieben in [20].

¹³) In Edulon A (**40**) zum Vergleich: 4,32, 4,47 (*AB*, ²*J* = 10,43, ³*J* = 7,97, 6,86 Hz, CH₂(16)); 3,73 (*M*, H–C(15)); 1,32 (*d*, ³*J* = 7,18 Hz, CH₃(17)) und 1,93 ppm (AcO–C(16)).



3. Diskussion und Deutung der Ergebnisse. – Die in *Kap. 2* vorgestellten Verbindungen aus *P. edulis* haben, ähnlich unserer früheren Analyse an der *P. sp.* aus Rwanda [12], die Fähigkeit dieser Pflanzen zur vielfältigen strukturellen Modifikation eines Grundkörpers erneut vor Augen geführt. So wird auch der Weg, auf dem die ursprüngliche Isopropyl-Gruppe in eine Allyl- oder (2'-Hydroxypropyl)-Seitenkette umgewandelt wird, gleich mit allen wesentlichen Zwischenprodukten belegt; vgl. [12]. Aus der unterschiedlichen Konfiguration an $C(15)^4$) der Spirocyclopropan-Substruktur (z. B. Verbindungen **8** und **10**) folgt, dass die Hydroxylierung der Isopropyl-Gruppe nicht diastereoselektiv erfolgt.

Ring B enthält nahezu alle Dehydrierungs- und Oxygenierungsmuster, die wir schon früher bei anderen *Plectranthus*- und *Coleus*-Arten festgestellt hatten: in *P. edulis* herrscht Oxygenierung sowohl von C(6) als auch von C(7) vor. Einzige Ausnahme bildet die 7-Desoxy-Verbindung **17**. Die vinylogen Chinone **25–27** betrachten wir als 1,6-Eliminationsprodukte aus den Positionen C(12) und C(7); die Acylhydrochinone (z. B. **29**, **30**) als Folgeprodukte einer weitergehenden Oxydation der C(6),C(7)-Diole.

Die α -Hydroxylierung von C(3) ist notwendige Voraussetzung für die Einleitung der Wanderung von CH₃(19) zu den 18(4 \rightarrow 3)*abeo*-Strukturen z. B. in 4, 8 usw. [15]. Verbindungen 16 und 23 gehören wohl auch in diesen Zusammenhang, wenn auch die Einzelheiten ihrer Entstehung nicht klar sind.

Für die Deutung der Entstehung der 1,10-seco-Strukturen 37 und 39 hatten wir eine Abgangsgruppe an C(2) postuliert [21]. Eine solche ist bisher unter den Inhaltsstoffen von P. edulis nicht aufgefunden worden. In diesem Zusammenhang kommt jedoch die Bedeutung des neu aufgefundenen γ -Enol-lactons **28** klar zum Vorschein, bietet es doch einen Schlüssel zum Verständnis der seco-Verbindungen 38 und 39 einerseits und der $5(4 \rightarrow 3)$ abeo-Verbindungen 40 und 41 andererseits; vgl. Schema 1. Wir postulieren als Vorläufer von 28 das Lactol 42a bzw. den Aldehyd 42b. Wird 42 an C(2) zu 43 hydroxyliert, so sind die Voraussetzungen zur Spaltung der C(1),C(10)-Bindung und Entstehung der Coleon-A-Derivate 37-39 gegeben (37 wurde 1965 partialsynthetisch hergestellt [20] und ist jetzt erstmals als Naturprodukt nachgewiesen worden). Wird 42 jedoch an C(3) zu 44 hydroxyliert, so ist eine Ringerweiterung des Lactol-Rings auf Kosten von Ring A, welcher dabei kontrahiert wird, plausibel: Dreiding-Modelle zeigen, dass Ring A in einer Sessel-Konformation vorliegt, und dass bei β -Hydroxylierung von C(3) eine stereoelektronisch günstige Anordnung zur Wanderung der C(4), C(5)-Bindung nach C(3) vorliegt. Verlust des Protons an der Halbacetal-Gruppe ergibt unmittelbar das sehr stabile α -Pyron-System von 40 und 41.

In diesem Zusammenhang muss die Struktur von 28 nochmals diskutiert werden. Wie in Kap. 2.4 ausgeführt, liegt kein Beweis für die Oxydation von CH₃(18) zur COOH-Gruppe vor. Sie wurde in Analogie zu Coleon A angenommen; vgl. [21]. Wäre CH₃(19) zum Lactol oxydiert, müsste Ring A in einer Wannenkonformation vorliegen und die Abgangsgruppe an C(3) α -konfiguriert sein. Da dieses Strukturmerkmal in den Verbindungen 2, 5, 9, 11, 17 und 24 gehäuft auftritt, können wir die zuletzt genannte Möglichkeit vorläufig nicht ausschliessen.

Wir danken dem Schweizerischen Nationalfonds zur Förderung der wissenschaftlichen Forschung für die finanzielle Unterstützung dieser Arbeit, Herrn Prof. Dr. J. B. Brenan, ehemals Royal Botanical Gardens, Kew, UK, und Dr. J. Kahurananga, Addis Abeba, für die Überlassung von P. edulis sowie den analytischen Abteilungen unseres Institutes für Spektren.

Experimenteller Teil

1. Allgemeines. - Arbeitstechniken und Spektraldaten s. [3] [12].

2. Isolierung und Spektraldaten. – Zur Isolierung s. [3] und Schema 2.

2.1. Royleanon 2. Leuchtend rote Prismen. Schmp. 128,7-130,2° ((i-Pr)₂O/Hexan). UV/VIS (Et₂O): 246 (3,89), 325,5 (3,89), 449 (2,98). CD (Et₂O, *c* = 9,82 × 10⁻⁵): 207 (0), 218,5 (-4.9), 222,5 (0), 243 (+16,9), 296 (+1,5), 323 (+2,6), 355 (0), 460 (-1,6), 526,5 (0), ca. 570 (+0,5), ca. 600 (0). IR (KBr): 3370-3330m (br.), 1720s, 1635s, 1368s, 1170s (br.), 1155s. ¹H-NMR (400 MHz, CDCl₃): 0,98 (s, CH₃(18)); 1,05 (s, CH₃(19)); 1,10 (s, CH₃(20)); 1,75–2,15 $(m, H_{\alpha} - C(1), CH_2(2)); 2,60 ('t', X \text{ von } ABX, {}^3J_{AX} + {}^3J_{BX} = 6, H_{\alpha} - C(5)); 2,71 (br. d, {}^2J = 12, w_{1/2} \approx 20, H_{\beta} - C(1));$

Schema 2. Isolierung aus getrockneten Blättern von Plectranthus edulis (500 g)					
Extraktio	on mit Hexan> 3,0 g				
	$Et_2O \longrightarrow 6,0 g$	Sephadex LH-20			
	$Et_2O \longrightarrow 3,5 g$	9,5 g Konexiraki — Frakuonen 1–19			
Fraktion	¹)				
l ve	rworfen				

a. nt: D1------1.1: (500

Sche	ema 2 (Fort	s.)								
Frak	tion ^a)									
2	D	2.1		• 2.1.1	A	• 2.1.1.1	KR	Roylear	ion l	
				2.1.2		• 2.1.2.1	A	2.1.2.1.1	KR	Royleanon 2
						2.1.2.2	- <u>A</u>	Naphth	ochinon 3'	7
		2.2	A	• 2.2.1	KR	Naphth	ochinon 3	9		
		2.3		• Vinylog	es Chinor	n 26				
		2.4	E	2.4.1	<u> </u>	2.4.1.1	KR	Spirocol	eon 8	
						2.4.1.2	►	2.4.1.2.1	KR	Spirocoleon 9
								2.4.1.2.2	KR	Spirocoleon 11
				2.4.2	HPLC	Spirocol	eon 9		2	Sphoeoleon 11
						Spirocol	eon 11			
3	<u>A</u>	3.1	HPLC	Spiroco Spiroco Spiroco	leon 8 leon 9 leon 12					
4	<u>A</u>	4.1	HPLC	Spiroco	leon 8					
5	A	5.1	HPLC -	Spirocol	leon 12					
6	A	6.1	B	6.1.1	HPLC	Spirocol	eon 12			
				6.1.2	HPLC	Spirocol Spirocol	eon 13 con 14			
		6.2	HPLC	6.2.1	B ►	Spirocol	eon 16			
				6.2.2	<u> </u>	Spirocole	eon 17			
				6.2.3	<u></u> ►	Spirocole Spirocole	eon 18 eon 19			
7	— <u> </u>	7.1	nicht we	iter unter	sucht					
		7.2	<u>_</u> G	7.2.1	nicht we	iter unters	ucht			
				7.2.2	A	7.2.2.1	HPLC	Spirocole	on 13	
						7.2.2.2	verworfe	n	on 20	
						7.2.2.3	B	7.2.2.3.1	nicht weit	ter untersucht
								7.2.2.3.2	HPLC	Spirocoleon 19 Spirocoleon 21
						7.2.2.4	<u> </u>	7.2.2.4.1	nicht weit	er untersucht
								7.2.2.4.2	HPLC	Spirocoleon 22
								7.2.2.4.3	HPLC	Spirocoleon 19 Spirocoleon 21

Scher	na 2 (Forts	.)	
Frakt	tion ^a)		
8	C	nach Auftrennung keine v	weiteren Spiroverbindungen gefunden
9	A	9.1 <u> </u>	verworfen
		9.1.2	KR Royleanon 3
10	A	10.1 verworfen	
		10.2 <u>B</u> 10.2.1	KR Spirocoleon 23
11	B	11.1 nicht weiter unters	ucht
		11.2 <u> </u>	C → Vinyloges Chinon 25
		11.2.2	A → Vinyloges Chinon 25
		11.2.3	nicht weiter untersucht
		11.2.4	A → Acylhydrochinon 28
12	<u></u> ►	12.1 A Acylhydr	ochinon 29
		12.2 <u>A</u> 12.2.1	Acylhydrochinon 29 Vinyloges Chinon 27
		12.2.2	B Acylhydrochinon 29 Royleanon 4
		12.2.3	Acylhydrochinon 28 Vinyloges Chinon 27 Royleanon 4
		12.2.4	B Acylhydrochinon 28
		12.3 A 12.3.1	B Royleanon 4
		12.3.2	$\xrightarrow{\text{C}} 12.3.2.1 \xrightarrow{\text{KR}} \text{Spirocoleon 24}$
			12.3.2.2 $\xrightarrow{\text{KR}}$ Royleanon 5
		12.4 <u>C</u> 12.4.1	H Spirocoleon 24
		12.4.2	H Royleanon 5
13	B	• 13.1 — B • 13.1.1	→ Acylhydrochinon 29
		13.1.2	$\xrightarrow{B} 13.1.2.1 \xrightarrow{H} 13.1.2.1.1 \xrightarrow{D} Acylhydrochinon 30$
		13.1.3	$\xrightarrow{\text{D}} 13.1.3.1 \xrightarrow{\text{H}} 13.1.3.1.1 \xrightarrow{\text{KR}} \text{Acylhydrochinon 30}$
		13.2 <u> </u> → 13.2.1	nicht weiter untersucht
		13.2.2	\xrightarrow{D} 13.2.2.1 \xrightarrow{D} Royleanon 5

13.3 komplexe Gemische, nicht weiter untersucht

Schema 2 (Forts.)

Frakti	on ^a)	
14	D	14.1 \xrightarrow{H} Acylhydrochinon 32
		14.2 C → Vinyloges Chinon 25 Acylhydrochinon 32
		14.3 \xrightarrow{A} 14.3.1 \xrightarrow{KR} Vinyloges Chinon 25
		14.3.2 \xrightarrow{A} 14.3.2.1 \xrightarrow{KR} Vinyloges Chinon 25
		14.3.2.2 KR Acylhydrochinon 33
		14.4 zers. Gemische
		14.5 $KR \rightarrow abeo$ -Acylhydrochinon 40
15	B	15.1 nicht weiter untersucht
		15.2 → Acylhydrochinon 34
		15.3 — A Gemische
		15.4 — D Gemische
16	D	16.1 \xrightarrow{I} 16.1.1 \xrightarrow{B} Acylhydrochinon 35
		16.1.2 \xrightarrow{B} Acylhydrochinon 36
		16.2 \xrightarrow{A} nicht weiter untersucht
		16.3 \xrightarrow{KR} Acylhydrochinon 34
		16.4 komplexe Gemische, nicht weiter untersucht
		16.5 \xrightarrow{A} 16.5.1 \xrightarrow{A} 16.5.1.1 \xrightarrow{KR} abeo-Acylhydrochinon 41
		16.6 \xrightarrow{D} 16.6.1 \xrightarrow{KR} abeo-Acylhydrochinon 40
17	D	17.1 nicht weiter untersucht
		17.2 \xrightarrow{A} 17.2.1 \xrightarrow{KR} abeo-Acylhydrochinon 41
		17.3 $\xrightarrow{\text{C}}$ 17.3.1 $\xrightarrow{\text{KR}}$ abeo-Acylhydrochinon 40
18	D	18.1 nicht weiter untersucht
		18.2 \xrightarrow{C} 18.2.1 \xrightarrow{KR} abeo-Acylhydrochinon 40
		$\frac{C}{18.2.2} \xrightarrow{C} abeo-Acylhydrochinon 40Royleanon 6$
19	nicht we	eiter untersucht

^a) Verwendete Elutionsmittel: A = Hexan/Aceton, B = CHCl₃/Aceton, C = CH₂Cl₂/Aceton, D = Toluol/Et₂O, E = Hexan/Et₂O, F = Hexan/CHCl₃, G = Hexan/CHCl₃/Aceton, H = Et₂O und I = CH₂Cl₂. KR = Kristallisation.

3,16 (d, ${}^{3}J = 6,5$, CH₂(15)); 4,86 (br. s, $w_{1/2} \approx 6$, H_β-C(3)); 4,98 (d, ${}^{3}J_{cis} = 10$, H–C(17)); 5,09 (d, ${}^{3}J_{trans} = 17$, H–C(17)); 5,81 (m, H–C(16)); 6,40, 6,84 (je dd, AB von ABX, ${}^{2}J_{AB} = 9,8$, ${}^{3}J_{AX} = 2,8$, ${}^{3}J_{BX} = 3,2$, H–C(6), H–C(7)); 7,23¹⁴) (s, OH–C(12)); 8,07 (br. s, $w_{1/2} \approx 3$, HCOO–C(3)). MS: 356 (7, M^{++} , C₂₁H₂₄O₅), 310 (34, M^{++} – CO – H₂O), 296 (21, M^{++} – Keten – H₂O), 295 (100, 310 – CH₃), 242 (12), 241 (13), 185 (14), 173 (10), 128 (12), 115 (12), 91 (21), 69 (12), 55 (13), 53 (13), 43 (25), 41 (42).

2.2. Royleanon 4. Gelber Lack. UV/VIS (Et₂O, qual.): 269,5 (1,00), *ca.* 400 (0,05). CD (Et₂O, qual.): 213 (+0,17), 226 (0), 241 (-0,12), 249 (0), 280 (+1,00), 320 (0), *ca.* 410 (-0,14). ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): 1,09 (*d*, ³J = 7,2 CH₃(18)); 1,32 (*s*, CH₃(20)); 2,34 (br. *d*, ²J \approx 12, $w_{1/2} \approx$ 20, H_{β} -C(1)); 2,62 (br. *s*, $w_{1/2} \approx$ 6, H_{β} -C(3), H_{α} -C(5)); 3,17 (*dt*, ³J \approx 6,5, ⁴J \approx 1,5, CH₂(15)); 4,33 (br. *s*, $w_{1/2} \approx$ 5, H-C(6)); 4,62¹⁵) (br. *s*, H-C(7)); 4,90, 5,03 (je br. *s*, $w_{1/2} \approx$ 5, 5,5, CH₂(19)); 5,02 (*dq*, ³J_{cix} \approx 10, ²J \approx ⁴J \approx 1,5, H-C(17)); 5,11 (*dq*, ³J_{trans} \approx 17, ⁴J \approx 1,5, H-C(17)); 5,83 (*m*, ³J \approx 6,5, ³J_{cix} \approx 10, ³J_{trans} \approx 17, H-C(16)); 7,19¹⁴) (br. *s*, OH-C(12)). MS: 344 (100, *M*⁺⁺, C₂₀H₂₄O₅), 326 (18, *M*⁺⁺ - H₂O), 311 (44, *M*⁺⁺ - H₂O - CH₃), 298 (67, *M*⁺⁺ - H₂O - CO), 297 (62), 283 (56, 311 - CO), 256 (29), 233 (36), 128 (23), 115 (31), 91 (43), 77 (40), 53 (44), 43 (48), 41 (88), 39 (45).

2.3. Royleanon 5. Gelbe Kristalldrusen. Schmp. 154–157° (CH₂Cl₂/(i-Pr)₂O/Hexan). UV/VIS (Et₂O, qual.): 269 (1,00), *ca.* 400 (0,05). ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): 1,03 (*s*, CH₃(18)); 1,34 (*s*, CH₃(19)); 1,62 (*s*, CH₃(20)); 1,89 (*s*, H_a-C(5)); 2,47 (br. *d*, ²*J* = 13, $w_{1/2} \approx 20$, H_β-C(1)); 3,16 (*d't*', ³*J* = 65, ⁴*J* \approx 1,4, CH₂(15)); 4,36 (br. *s*, H-C(6)); 4,50 (*d*, ³*J* \approx 1,7, H-C(7)); 4,84 (br. *s*, $w_{1/2} \approx 7$, H_β-C(3)); 5,02 (*dq*, ³*J*_{cis} = 10, ⁴*J* \approx 1,4, H-C(17)); 5,11 (*dq*, ³*J*_{trans} = 17, ⁴*J* \approx 1,4, H-C(17)); 5,81 (*dd* 't', ³*J*_{trans} = 17, ³*J*_{cis} = 10, ³*J* = 6,5, H-C(16)); 7,22¹⁴) (*s*, OH-C(12)); 8,07 (br. *s*, HCOO-C(3)). MS: 390 (15, *M*⁺, C₂₁H₂₆O₇), 372 (4, *M*⁺ - H₂O), 357 (7, *M*⁺ - H₂O - CH₃), 344 (11, *M*⁺ - HCOOH), 326 (9, *M*⁺ - HCOOH - H₂O), 311 (48, *M*⁺ - HCOOH - H₂O - CH₃), 298 (54, 344 - H₂O - CO), 295 (31), 283 (68, 311 - CO oder 298 - CH₃), 233 (33), 231 (34), 230 (36), 217 (42), 115 (26), 91 (39), 77 (32), 69 (30), 55 (44), 43 (100), 41 (94).

2.4. Royleanon 6. Gelber Lack. UV/VIS (Et₂O, qual.): 271,5 (1,00), *ca.* 400 (0,06). CD (Et₂O, qual.): 213 (+0,08), 216 (0), 233 (-0,20), 252 (0), 281 (+1,00), 321 (0), 412 (-0,16). IR (KBr): 3500-3300*s* (br.), 2950*s* (sh), 2910*s*, 2860*m* (sh), 1705*s* (sh), 1655*s* (sh), 1635*s*, 1600*s*, 1370*s*, 1330*s*, 1260*s*, 1025*s*, 985*s*. ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): 1,10 (*d*, ³*J* = 7,3 CH₃(18)); 1,24 (*d*, ³*J* = 6,1, CH₃(17)); 1,32 (*s*, CH₃(20)); 2,33 (br. *d*, ²*J* \approx 12, H_β-C(1)); 2,63 (br. *s*, H_β-C(3), H_α-C(5), CH₂(15)); 4,03 (*q*-ähnliches *m*, H-C(16)); 4,33 (br. *s*, H-C(6)); 4,63 (*d*, ³*J* = 1,9, H-C(7)); 4,91, 5,03 (je br. *s*, CH₂(19)).

2.5. Spirocoleon **8.** Blassgelbe Drusen. Schmp. 160,5–161,5° (CH₂Cl₂/(i-Pr)₂O/Hexan). UV/VIS (Et₂O, qual.): 240. CD (Et₂O, qual.): 216 (-0,34), 225 (0), 241 (+1,00), 292 (0), 350 (-0,06). ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): 0,98 (d, ³J = 6,3, CH₃(17)); 0,99 (dd, ²J \approx 4,5, ³J_{cis} \approx 9, H–C(16)); 1,10 (d, ³J = 7,1 CH₃(18)); 1,27 (s, CH₃(20)); 1,43 (dd, ²J \approx 4,5, ³J_{trans} \approx 7, H–C(16)); 1,72 (d-artiges m, ²J \approx 13, H_a–C(1)); 1,81 (q-ähnliches m, ³J \approx 6, H–C(15)); 2,00 (s, AcO–C(7)); 2,16 (s, AcO–(12)); 2,51 (br. s, H_a–C(5)); 2,61 (br. s, H_b–C(3)); 2,62 (br. d, ²J \approx 13, w_{1/2} \approx 20, H_b–C(1)); 4,21 (br. s, w_{1/2} \approx 6, H_a–C(6)); 4,94, 5,01 (je br. s, CH₂(19)); 5,63 (s, H_b–C(12)); 5,70 (d, ³J = 1,6, H–C(7)). MS: 430 (<1, M⁺⁺, C₂₄H₃₀O₇), 388 (1, M⁺ – Keten), 370 (4, M⁺⁺ – HOAc), 355 (2, M⁺⁺ – HOAc – CH₃), 328 (8, M⁺⁺ – HOAc – Keten), 310 (10, M⁺⁺ – 2 HOAc), 295 (25, 310 – CH₃), 282 (19, 310 – CO), 281 (34, 310 – HCO), 267 (22, 310 – CH₃ – CO), 91 (17), 81 (20), 69 (18), 67 (15), 55 (25), 43 (100), 41 (35), 39 (15).

2.6. Spirocoleon 9. Crèmefarbene Nädelchen. Schmp. 155,8–157,5° $(CH_2Cl_2/(i-Pr)_2O/Hexan)$. UV/VIS (Et₂O): 232 (3,91), 245 (3,93). CD (Et₂O, $c = 3,68 \times 10^{-5}$): 221,6 (-14,4), 233,6 (0), 250,4 (+13,4), 298,4 (0), 344,4 (-1,5), 431,2 (0). IR (KBr): 3450m, 1745s (sh), 1720s, 1695s (sh), 1665m, 1230s, 1192s, 1162s. ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): 0,94 (d, ³J = 6, 3, CH₃(17)); 1,04 (s, CH₃(18)); 1,11 (s, CH₃(19)); 1,19 (dd, ²J = 4,1, ³ $J_{cis} = 8,8$, H–C(16)); 1,45 (dd, ²J = 4,1, ³ $J_{cirs} = 7,3$, H–C(16)); 1,49 (s, CH₃(20)); 1,83 (q-ähnliches m, H–C(15)); 2,05 (s, AcO–C(6)); 2,14 (s, H_a–C(5)); 2,73 (br. d, ² $J \approx 13$, $w_{1/2} \approx 20$, H_β–C(11); 3,18¹⁴) (d, ³ $J \approx 3,4$, OH–C(7)); 3,56¹⁴) (d, ³ $J \approx 4,2$ OH–C(12)); 4,45¹⁶) (dd, ³ $J \approx 2,3,4$, H_β–C(7); 4,45¹⁶) (dd, ³ $J \approx 2,3,4$, H_β–C(7); 4,45¹⁶) (dd, ³ $J \approx 2,3,4$, H_β–C(7); 4,45¹⁶) (dd, ³ $J \approx 3,4$, H_β–C(12)); 4,83 (br. s, $w_{1/2} \approx 7$, H_β–C(3)); 5,45 (br. s, $w_{1/2} \approx 4$, H_a–C(6)); 8,08 (s, HCOO–C(3)). MS: M^+ fehlt, 416 (s, M^+ – H₂O), 374 (s, M^+ – HOAc, 357 (16, M^+ – HOAc – H₂O), 355 (14), 341 (5, 356 – CH₃), 328 (8, 356 – CO), 313 (9, 356 – CO – CH₃), 311 (12), 310 (7, 356 – HCOOH), 295 (23, 310 – CH₃), 283 (7), 271 (11), 267 (7), 242 (9), 217 (8), 201 (8), 189 (9), 173 (6), 111 (10), 91 (9), 83 (12), 77 (8), 69 (12), 55 (25), 43 (100), 41 (31).

¹⁴) Mit D₂O austauschbar.

¹⁵) Mit D₂O d, ³ $J \approx 2$.

¹⁶) Mit D₂O d, ³J \approx 3,5.

¹⁷} Mit D₂O s.

2.7. Spirocoleon **11.** Gelbliche Drusen. Schmp. 189,6 · 192,0° (CH₂Cl₂/(i-Pr)₂O/Hexan), und leicht rosa schimmernde Plättchen, Schmp. 202–207° (Zers.; CH₂Cl₂/(i-Pr)₂O/Hexan). UV/VIS (Et₂O): 234,2 (4,01). CD (Et₂O, $c = 8,69 \times 10^{-5}$): 211,6 (+5,1), 222,8 (0), 227,2 (sh, -1,7), 239,2 (-6,1), 246,0 (0), 257,6 (+13,7), 290,8 (0), 328,4 (-0,9), 352,4 (0), 379,6 (+0,7), 426,8 (0). IR (KBr): 3480–3400*m* (br.), 1760–1690s (br.), 1670s, 1370s, 1240–1160s (br.), 1025s. ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): 1,04 (*s*, CH₃(18)); 1,11 (*d*, ³*J* = 6,3, CH₃(17)); 1,13 (*s*, CH₃(19)); 1,34 (*dd*, ²*J* ≈ 4, ³*J*_{cis} ≈ 9, H−C(16)); 1,70 (*s*, CH₃(20)); 1,80 (*q*-ähnliches *m*, *J* ≈ 3, H_{*a*}−C(5)): 1,91 (*d* '*t*', ²*J* ≈ 13, ³*J* ≈ 3, H_{*a*}−C(1)); 2,04 (*s*, AcO−C(6)); 2,08 (*s*, AcO−C(12)); 2,18 (*q*-ähnliches *m*, ³*J* ≈ 6,5, H−C(15)); 2,73¹⁴) (br. *s*, OH−C(7)); 4,48 (br. *s*, *w*_{1/2} ≈ 8, H_{*b*}−C(3)); 4,92 (*s*, H_{*a*}−C(12)); 5,41 (*s*, H_{*a*}−C(6)); 8,06 (*s*, HOCO−C(3)). Abweichende Signale bei der höherschmelzendor Verbindung: 2,74¹⁴) (*d*, ³*J* ≈ 4, 3, OH−C(7)); 4,49¹⁷) (*d*, ³*J* ≈ 3, 2, H_{*b*}−C(7)). MS: *M*⁺ fehlt, 434 (< 1, *M*⁺ − Keten), 416 (< 1, *M*⁺ − HOAco, 356 (*s*, *M*⁺ − 2 HOAc), 341 (3, 356 − CH₃), 328 (3, 356 − CO), 310 (7, 356 − HCOOH), 295 (11, 310 − CH₃), 281 (7), 267 (7), 83 (6), 59 (10), 55 (10), 43 (100), 41 (15).

2.8. Spirocoleon **12.** Gelber Lack. UV/VIS (Et₂O, qual.): 242,5. CD (Et₂O, qual.): 216 (-0,31), 224 (0), 240 (+1,00), 293 (0), 347 (-0,06). ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): 1,00 (d, ³J = 6,3, CH₃(17)); 1,03 (dd, ²J $\approx 4,5, ^{3}J_{cis} \approx 9$, H–C(16)); 1,10 (d, J = 7,2, CH₃(18)); 1,27 (s, CH₃(20)); 1,44 (dd, ²J $\approx 4,5, ^{3}J_{trans} \approx 7,5$, H–C(16)); 1,72 (dd-artiges $m, ^{2}J \approx 13, ^{3}J \approx 4, H_{\alpha}$ –C(1)); 2,15 (s, AcO–C(12)); 2,54 (br. s, H_β–C(3), H_{{\alpha}–C(5)}); 2,58 (br. d, ²J $\approx 13, w_{1/2} \approx 20$, H_β–C(1)); 4,22 (br. s, $w_{1/2} \approx 7, H_{\alpha}$ –C(6)); 4,92, 5,01 (2 br. s, CH₂(19)); 5,58 (s, H_β–C(12)); 5,81 (br. s, H_β–C(7)); 8,03 (d, ⁴J = 0,9, HCOO–C(7)). MS: M⁺⁺ fehlt, 374 (8, M⁺⁺ – Keten), 370 (5, M⁺⁺ – HCOOH), 344 (4, M⁺⁺ – HCOOH – C₂H₂), 328 (13, M⁺⁺ – HCOOH – Keten), 310 (41, M⁺⁺ – HCOOH – HOAe), 295 (36, 310 – CH₃), 282 (33, 310 – CO), 281 (53, 310 – HCO), 267 (36, 310 – CO – CH₃), 253 (20), 239 (21), 201 (18), 115 (16), 91 (23), 77 (18), 67 (15), 55 (26), 43 (100), 41 (33).

2.9. Spirocoleon **14.** Bräunliches Pulver, amorph. UV/VIS (Et₂O): 232,5 (sh, 3,87), 249,5 (3,94), *ca*. 305 (3,04). CD (Et₂O, $c = 8,86 \times 10^{-5}$): 204,6 (0), 218 (-13,0), 229 (0), 244,2 (+27,9), 305 (0), 361,2 (-1,4), 437,6 (0). IR (KBr): 3470s (br.), 1735-1665s (br.), 1595*m*, 1370s, 1300s, 1240s, 1220s (br.), 1100s, 1015s. ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): 0,93 (*d*, ³J = 6,2, CH₃(17)); 1,11 (*d*, ³J = 7,1, CH₃(18)); 1,12 (*dd*, ²J ≈ 4 , ³J_{cis} ≈ 9 , H–C(16)); 1,23 (*s*, CH₃(20)); 1,40 (*dd*, ²J ≈ 4 , ³J_{trans} ≈ 7 , H–C(16)); 1,98 (*s*, AcO–C(7)); 2,52 (br. *s*, *w*_{1/2} ≈ 5 , H_β–C(3)); 2,64 (br. *t*, ³J $\approx 6,5$, H_z–C(5)); 2,82 (br. *d*, ²J ≈ 13 , *w*_{1/2} ≈ 20 , H_β–C(1)); 3,52¹⁴ (*d*, ³J $\approx 3,7$, OH–C(12)); 4,23 (br. *s*, *w*_{1/2} $\approx 6,5$, H–C(6)); 4,65¹⁷ (*d*, ³J $\approx 3,8$, H_β–C(12)); 4,94, 5,01 (*t*, ⁴J = 1,3, br. *s*, CH₂(19)); 5,69 (*d*, ³J = 2,2, H_β–C(7)). MS: *M*⁺⁺ fehtt, 328 (33, *M*⁺⁻ HOAc), 313 (16, *M*⁺⁺ HOAc – CH₃), 310 (18, *M*⁺⁺ HOAc – H₂O), 299 (19), 295 (36, 310 – CH₃), 285 (17, 310 – CO), 267 (19, 295 – CO), 253 (14), 229 (14), 217 (17), 201 (16), 189 (12), 185 (16), 179 (12), 165 (12), 141 (12), 129 (12), 128 (16), 115 (19), 91 (24), 77 (20), 60 (48), 55 (27), 45 (60), 43 (100), 39 (40).

2.10. *Spirocoleon* **16**.Gelblicher Lack. UV/VIS (Et₂O, qual.): 254. CD (Et₂O, qual.): 220 (-0,39), 228 (0), 245 (+1,00), 276 (sh, +0,41), 305 (0), 360 (-0,09). ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): 0,91 (d, ³J = 6,0, CH₃(17)); 1,18 (dd, ² $J \approx 45$, ³ $J_{cis} \approx 9$, H-C(16)); 1,30 (s, CH₃(20)); 1,61 (s, CH₃(19)); 1,98 (s, AcO-C(7)); 2,08 (s, AcO-C(3)); 2,40 (br. s, $w_{1/2} \approx 5,5$, H_a-C(5)); 2,96 (br. d, ² $J \approx 13,5$, $w_{1/2} \approx 23$, H_β-C(1)); 3,50¹⁴) (d, ³ $J \approx 3,6$, OH-C(12)); 4,20 (br. s, $w_{1/2} \approx 6,5$, H_a-C(6)); 4,65¹⁷) (d, ³ $J \approx 3,6$, H_β-C(12)); 5,19, 5,30 (je br. s, $w_{1/2} \approx 3,5$, 3, CH₂(18)); 5,70 (d, ³J = 2,2, H_β-C(7)).

2.11. Spirocoleon 17. Graustichige Drusen. Schmp. 161–164° (CH₂Cl₂/(i-Pr)₂O). UV/VIS (Et₂O): 227 (sh, 3,78), 255,5 (3,84). CD (Et₂O, $c = 3,26 \times 10^{-5}$): 206 (0), 215 (-7,9), 227,5 (0), 240,5 (+10,7), 273,5 (0), 298 (sh, -0,3), 352,5 (-0,9), 410 (0). ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): 0,90 ($d, {}^{3}J = 6,2$, CH₃(17)): 0,99 (s, CH₃(18)); 1,12 ($dd, {}^{2}J \approx 4, {}^{3}J_{cis} \approx 9$, H–C(16)); 1,32 (s, CH₃(19)); 1,39 ($dd, {}^{2}J \approx 4, {}^{3}J_{irans} \approx 7$, H–C(16)); 1,54 (s, CH₃(20)); 1,66 (s, H_a-C(5)); 1,79 (br. $d, {}^{2}J \approx 13$, H_a-C(1)); 2,64 (br. $s, w_{1/2} \approx 6$, CH₂(7)); 2,73 (br. $d, {}^{2}J \approx 13, w_{1/2} \approx 20$, H_β-C(1)); 3,57¹⁴) ($d, {}^{3}J \approx 3,9$, OH–C(12)); 4,57 (br. $s, w_{1/2} \approx 8, H_a$ -C(6)); 4,61¹⁷) ($d, {}^{3}J \approx 4, H_{\beta}$ -C(12)); 4,79 (br. $s, w_{1/2} \approx 7$, H_β-C(3)); 8,07 (s, HCOO–C(3)). MS: 377 (16, M^{++} +1), 376 (70, M^{++} , C₂₁H₂₈O₆), 348 (5, M^{+-} CO), 334 (6, M^{+-} – Keten), 330 (14, M^{+-} – HCOOH), 312 (7, M^{+-} – HCOOH – H₂O), 297 (8, 312 – CH₃), 288 (23, M^{++} – HOAc – H₂O), 255 (19), 218 (27), 173 (25), 151 (25), 119 (21), 105 (22), 91 (36), 83 (30), 77 (25), 69 (34), 55 (63), 43 (64), 41 (100), 39 (25).

2.12. Spirocoleon **18**. Gelbliches amorphes Pulver aus CH₂Cl₂/(i-Pr)₂O/Hexan. UV/VIS (Et₂O): 231 (sh, 3,89), 242 (3,90). CD (Et₂O, $c = 9,01 \times 10^{-5}$): 203 (0), 219 (-4,2), 227,5 (0), 248,5 (+11,0), 302,5 (0), ca. 352 (-1,4), 417 (0), ca. 500 (+0,2). ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): 1,04 (d, ³J = 6,3, CH₃(17)); 1,11 (d, ³J = 7,1, CH₃(18)); 1,25 (s, CH₃(20)); 1,51 (dd, ² $J \approx 4,5$, ³ $J_{trans} \approx 7,5$, H–C(16)); 1,70 (dd, ² $J \approx 13$, ³ $J \approx 4$, H_{α}–C(1)); 2,15 (s, AcO–C(12)); ca. 2,6-2,7 (m, H_{β}–C(1)); 2,62 (br. s, H_{β}–C(3)); 2,64 (br. s, H_{$\alpha}–C(5)$); 3,04¹⁴) (d, ³ $J \approx 3$, OH–C(6), OH–C(7)); 4,33 (br. s, $w_{1/2} \approx 5$, H_{α}–C(6)); 4,55¹⁸ (br. s, $w_{1/2} \approx 6$, H_{β}–C(7)); 4,89, 5,02 (je br. s, $w_{1/2} \approx 4$, 3,5, CH₂(19)); 5,67 (s, $w_{1/2} \approx 4$, 3,5, CH₂(19)); 5,67 (s, $w_{1/2} \approx 4$, $w_{1/2} </sub>$

¹⁸) Mit $D_2O d$, ${}^3J = 2$.

 $\begin{array}{l} H_{\beta}-C(12)). \quad \text{MS:} \quad 388 \quad (2, \ \ M^{+}, \ \ C_{22}H_{28}O_6), \ \ 346 \quad (4, \ \ M^{+}-\text{Keten}), \ \ 328 \quad (9, \ \ M^{+}-\text{HOAc}), \ \ 310 \quad (7, \ \ M^{+}-\text{HOAc}-H_2O), \ 295 \quad (8, \ 310-\text{CH}_3), \ 281 \quad (9), \ 267 \quad (7), \ 150 \quad (6), \ 91 \quad (11), \ 77 \quad (10), \ 55 \quad (22), \ 43 \quad (100), \ 41 \quad (27). \end{array}$

2.13. Spirocoleon **20.** Crèmefarbene Nädelchen. Schmp. 140–143° ((i-Pr)₂O/Hexan). UV/VIS (Et₂O): 232,5 (sh, 3,91), 248,5 (3,98). CD (Et₂O, $c = 7,45 \times 10^{-5}$): 218,4 (-15,4), 228,4 (0), 242,4 (+33,3), 304 (0), 348,4 (-1,5), 354,0 (-1,5), 438 (0). IR (KBr): 3520m, 3480–3420m (br.), 1725–1665s (br.), 1595w, 1150s. ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): 0,89 (d, ³J = 6,3, CH₃(17)); 1,11 (d, ³J = 7,2, CH₃(18)); 1,12 (dd, ²J ≈ 4 , ³J_{cix} ≈ 9 , H–C(16)); 1,24 (s, CH₃(20)); 1,45 (dd, ²J ≈ 4 , ³J_{trans} ≈ 7 , H–C(16)); ca. 2,1 (m, H–C(15)); 2,56 (br. s, H_α–C(5)); 2,63 (quint., ³J $\approx 6,5$, H_β–C(3)); 2,77 (br. d, ²J ≈ 13 , $w_{1/2} \approx 20$, H_β–C(1)); 3,52¹⁴) (d, ³J $\approx 3,8$, OH–C(12)); 4,23 (br. s, $w_{1/2} = 7$, H_α–C(6)); 4,66¹⁷ (d, ³J $\approx 3,8$, H_β–C(12)); 4,92 (t, ⁴J ≈ 1 , H–C(19)); 5,01 (s, H–C(19)); 5,18 (m mit Feinstruktur, $w_{1/2} \approx 5$, H_β–C(7)); 8,01 (d, ⁴J ≈ 1 , HCOO–C(7)). MS: M^+ fehlt, 345 (3, M^+ – HCO), 328 (92, M^+ – HCOOH), 313 (44, M^+ – HCOOH – CH₃), 310 (43, M^+ – HCOOH – H₂O), 299 (38), 295 (80, 310 – CH₃), 285 (50, 310 – CO), 267 (53, 295 – CO oder 285 – H₂O), 253 (40), 229 (37), 225 (33), 217 (38), 201 (45), 185 (47), 128 (43), 115 (52), 91 (66), 83 (45), 77 (56), 55 (70), 53 (43), 46 (70), 45 (53), 43 (61), 41 (100), 39 (56).

2.14. Spirocoleon **21**. Gelblicher Lack. UV/VIS (Et₂O, qual.): 254. CD (Et₂O, qual.): 220 (-0,60), 231 (0), 255 (+1,00), 306 (0), 368 (-0,16). IR (KBr): 3470–3400s (br.), 2950s, 2920s, 1690s, 1655–1645s (br.), 1372s, 1330s, 1265s, 1215s, 1195s, 1100s, 1085s (br.), 1030s, 1020s (sh). ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): 0,97 (d, ³J = 6,1, CH₃(17)); 1,11 (d, ³J = 7,1, CH₃(18)); 1,19 (dd, ²J = 4,2, ³ J_{ciss} = 8,8, H–C(16)); 1,23 (s, CH₃(20)); 1,46 (dd, ²J = 4,2, ³ $J_{trans} \approx 7,2$, H–C(16)); 1,75 (dd, ²J ≈ 13, ³J ≈ 4, H_a–C(1)); 1,8–2,1 (m, H–C(15)); 2,65 (br. s, w_{1/2} ≈ 6, H_β–C(3)); 2,75 (d 't', ²J ≈ 13, ³J ≈ 3,5, H_β–C(1)); 3,11¹⁴) (br. s, OH–C(6), OH–C(7)); 3,53¹⁴) (d, ³J ≈ 3,5, OH–C(12)); 4,33¹⁹) (br. s, w_{1/2} ≈ 5, H_a–C(6)); 4,53²⁰) (br. s, w_{1/2} ≈ 5, H_β–C(7)); 4,64¹⁷) (d, ³J ≈ 3,5, H_β–C(12)); 4,89, 5,02 ('t', ⁴J = 1,4, br. s, w_{1/2} ≈ 4, CH₂(19)). MS: 346 (5, M^+ , C₂₀H₂₆O₅), 328 (64, M^+ − H₂O), 313 (16, M^+ − H₂O − CH₃), 300 (14, M^+ − H₂O − CO), 295 (10, 313 − H₂O), 285 (13, 313 − CO), 271 (12, 313 − Keten), 267 (11, 285 − H₂O), 257 (10, 285 − CO), 150 (25), 111 (23), 109 (23), 95 (29), 91 (32), 77 (25), 71 (28), 69 (43), 67 (29), 57 (56), 55 (79), 43 (66), 41 (88), 39 (25).

2.15. Spirocoleon **22**. Gelblicher Lack. UV/VIS (Et₂O, qual.): *ca*. 240. ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): 0,87 (*d*, ³J = 6,4, CH₃(17)); 0,94 (*s*, CH₃(18)); 1,12 (*dd*, ²J = 4,2, ³J_{cis} = 8,8, H–C(16)); 1,31 (*s*, CH₃(19)); 1,42 (*dd*, ²J = 4,2, ³J_{trans} = 7,1, H–C(16)); 1,52 (*s*, CH₃(20)); 1,74 (*q*-ähnliches *m*, H–C(15)); 1,89 (br. *s*, *w*_{1/2} \approx 4, H_a–C(5)); 2,68 (br. *d*, ²J \approx 12, *w*_{1/2} \approx 20, H_β–C(1)); 3,53¹⁴) (*d*, ³J \approx 4, OH–C(12)); 4,25 (br. *s*, *w*_{1/2} \approx 7, H_a–C(6)); 4,66¹⁷) (*d*, ³J \approx 4, H_β–C(2)); 4,82 (br. *s*, *w*_{1/2} \approx 6,5, H_β–C(3)); 5,72 (br. *s*, *w*_{1/2} \approx 5, H_β–C(7)); 8,01 (*d*, ⁴J = 0,9, HCOO–C(7)); 8,09 (*s*, HCOO–C(3)). MS: *M*⁺⁺ fehlt, 391 (2, *M*⁺⁺ – HCO), 374 (40, *M*⁺⁻ – HCOOH), 357 (4, *M*⁺⁻ – HCOOH – CH₃), 346 (11, *M*⁺⁻ – HCOOH – CO), 328 (39, *M*⁺⁻ – 2 HCOOH), 313 (75, 328 – CH₃), 300 (20, 328 – CO), 299 (23), 295 (34, 313 – H₂O), 285 (31, 313 – CO), 271 (28, 313 – Keten), 257 (13), 243 (16), 229 (17), 217 (20), 201 (18), 189 (26), 91 (38), 83 (35), 77 (28), 69 (43), 55 (65), 46 (53), 45 (44), 43 (75), 41 (100), 39 (21).

2.16. Spirocoleon **24.** Farblose Nädelchen. Schmp. 148,5–152,0° (CH₂Cl₂/(i-Pr)₂O/Hexan). UV/VIS (Et₂O): 234,0 (3,98). CD (Et₂O, $c = 9,18 \times 10^{-5}$): 229 (+12,6), 243,5 (+1,8), 257 (+11,1), 294 (0), 325 (-0,6), 355 (0), 384 (+0,6), 443 (0). IR (KBr): 3500–3400s (br.), 1720–1680s (br.), 1650s (sh), 1375m, 1230–1130s (br.), 1030s. ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): 0,96 (s, CH₃(18)); 1,00 (dd, ²J ≈ 4 , ³J_{trans} ≈ 7 , H–C(16)); 1,26 (d, ³J = 6,3, CH₃(17)); 1,33 (s, CH₃(19)); 1,38 (dd, ²J ≈ 4 , ³J_{cis} ≈ 9 , H–C(16)); 1,71 (s, CH₃(20)); 1,87 (br. s, $w_{1/2} \approx 4$, H_{α} –C(5)); *ca.* 1,9–2,0 (m, H–C(15)); 2,11 (br. d, ²J ≈ 13 , $w_{1/2} \approx 20$, H_{α}–C(1)); 2,41¹⁴ (d, ³J = 4,4, OH–C(12)); 4,09¹⁷ (d, ³J = 4,3, H_{β}–C(12)); 4,26 (br. s, $w_{1/2} \approx 8$, H_{α}–C(6)); 4,82 (br. s, $w_{1/2} \approx 7$, H_{β}–C(3)); 5,71 (br. s, $w_{1/2} \approx 4$, H_{β}–C(7)); 8,08 (s, HCOO–C(3)). MS: M⁺⁺ fehlt, 374 (26, M⁺⁺ – HCOOH), 359 (7, M⁺⁺ – HCOOH – CH₃), 346 (11, M⁺⁺ – HCOOH – CO), 328 (32, M⁺⁺ – 2 HCOOH), 313 (100, 328 – CH₃), 295 (53, 313 – H₂O), 285 (52, 313 – CO), 271 (33, 313 – Keten), 267 (27, 295 – CO), 243 (22, 271 – CO), 229 (22, 271 – Keten), 217 (24), 201 (27), 189 (27), 173 (20), 111 (23), 91 (29), 83 (26), 77 (22), 69 (19), 55 (34), 46 (24), 43 (35), 41 (54), 39 (21).

2.17. Vinyloges Chinon **26**. Dunkelgelber Lack. UV/VIS (Et₂O, qual.): 270 (0,23), 327 (1,00), 341 (0,93), *ca*. 400 (0,06). CD (Et₂O, qual.): 218,8 (-0,49), 235,6 (-0,03), 254,8 (-0,22), 276 (-0,02), 325,6 (-1,00), 337 (sh, -0,87), 373,6 (0), 424 (+0,23), 491,6 (0), 513,2 (-0,03), 548,4 (0). ¹H-NMR (80 MHz, CDCl₃): 1,08 (*s*, CH₃(18)); 1,22 (*s*, CH₃(19)); 1,23 (*s*, CH₃(20)); 1,30 (*d*, ³*J* = 7,4, CH₃(17)); 2,12 (*s*, AcO-C(16)); 2,53, 2,99 (je *dd*, *AB* von *ABM*, ²*J*_{AB} = 14,4, ³*J*_{AM} ≈ 8, ³*J*_{BM} ≈ 3, CH₂(15)); 2,56 (*s*, H_{α}-C(5)); *ca*. 4,5 (*m*, *M* von *ABM*, H–C(16)); 6,82 (*s*, H–C(7)).

2.18. Vinyloges Chinon **27**. Gelber Lack. UV/VIS (Et₂O, qual.): ca. 270 (0,40), 325,5 (1,00), 339,5 (0,95). CD (Et₂O, qual.): 220 (sh, -0,67), 242 (sh, -0,17), 254 (0), 267,6 (+0,21), 310,8 (0), 336 (-1,00), 367,4 (sh, -0,32), 388,8

¹⁹) Mit D₂O 't', ${}^{3}J \approx 1,4$.

²⁰) Mit D₂O d, ${}^{3}J \approx 1,8$.

(0), 438,4 (+0,23), 496,8 (0). ¹H-NMR (80 MHz, CDCl₃): 1,09 (*s*, CH₃(18)); 1,24 (*s*, CH₃(19), CH₃(20)); 1,25 (*d*, ${}^{3}J = 6,1, CH_{3}(17)$); 2,55 (*s*, H_a-C(5)); *ca*. 2,8 (*m*, CH₂(15)); *ca*. 3,2 (br. *d*, H_b-C(1)); *ca*. 4,2 (*m*, H-C(16)); 6,81 (*s*, H-C(7)); 7,64¹⁴) (br. *s*, OH-C(11)). MS: 346 (80, M^{+} , C₂₀H₂₆O₅), 328 (82, $M^{+} - H_{2}O$), 313 (29, $M^{+} - H_{2}O - CH_{3}$), 302 (90, $M^{+} - CO_{2}$ oder $M^{+} - H_{2}O - C_{2}H_{2}$), 295 (30, 313 - H₂O), 285 (42, 313 - CO), 259 (35), 246 (30), 245 (32), 231 (36), 229 (28), 217 (27), 137 (30), 109 (44), 95 (35), 91 (36), 85 (30), 83 (48), 77 (30), 69 (51), 57 (29), 55 (68), 45 (40), 43 (59), 41 (100), 39 (33).

2.19. *Acylhydrochinon* **28**. Gelber Lack. UV/VIS (Et₂O, qual.): 265 (1,00) 312,5 (0,31), 385 (0,30). CD (Et₂O, qual.): 235,6 (-0,86) 240 (-0,79), 253,2 (sh, -0,98), 258 (-1,00), 283 (0), *ca*. 295 (+0,11), 335,4 (0), 388,8 (+0,14), 495,6 (0). 1R (KBr): 3410-3330*m* (br.), 1802*s*, 1720-1680*m* (br.), 1610*s*, 1255*s*, 1230*s* (sh). ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): 1,40 (*d*, ³*J* = 7,5, CH₃(17)); 1,61 (*s*, CH₃(19)); 1,71 (*s*, CH₃(20)); 2,14 (*s*, AcO-C(16)); 3,21 (br. *d*, ²*J* = 13, $w_{1/2} \approx 20$, H_β-C(1)); *ca*. 3,9 (*m*, *M* von *ABM*, H-C(15)); 4,22, 4,51 (je *dd*, *AB* von *ABM*, ²*J*_{*AB*} = 11, ³*J*_{*AM*} = 4,7, ³*J*_{*BM*} = 4,9, CH₂(16)); 5,81¹⁴) (br. *s*, OH-C(11)); 8,07¹⁴) (br. *s*, OH-C(12)); 13,18¹⁴) (*s*, OH-C(14)). ¹H-NMR (200 MHz, (D₆)Aceton): 1,34 (*d*, ³*J* = 7,2, CH₃(17)); 1,63 (*s*, CH₃(19)); 1,76 (*s*, CH₃(20)); 1,94 (*s*, AcO-C(16)); 3,22 (br. *d*, ²*J* = 13,5, $w_{1/2} \approx 20$, H_β-C(1)); 3,75 (*m*, *M* von *ABM*, H-C(15)); 4,34, 4,49 (je *dd*, *AB* von *ABM*, ²*J*_{*AB*} = 10,4, ³*J*_{*AM*} = 8,1, ³*J*_{*BM*} = 6,8, CH₂(16)). MS: 416 (4, *M*⁺⁺, C₂₂H₂₄O₈), 356 (64, *M*⁺⁻ HOAc), 341 (10, 356 - CH₃), 328 (28, 356 - CO), 314 (24, 356 - Keten), 313 (89, 356 - CH₃ - CO), 312 (52, 356 - CO₂), 285 (45, 313 - CO), 60 (45), 43 (100).

2.20. Acylhydrochinon **32**. Gelber Lack. UV/VIS (Et₂O, qual.): 267 (1,00), 286 (sh, 0,56), 326 (0,43), 395 (0,63). CD (Et₂O, qual.): 210 (+0,59), 224 (0), 234 (-0,24), 244 (0), 268 (+1,00), 273 (+0,94), 278 (+0,98), 293 (0), 301 (-0,55), 340 (-0,06), 383 (-0,13), ca. 445 (0). IR (KBr): 3500–3350s (br.), 2950s (sh), 2910s, 2860s (sh), 1700m, 1620s, 1595s, 1570m (sh), 1450s (br.), 1280s (br.), 1160s, 1135s. ¹H-NMR (200 MHz, (D₆) Aceton): 1,22 (d, ³J = 6,2, CH₃(17)); 1,44 (s, CH₃(18)); 1,46 (s, CH₃(19)); 1,68 (s, CH₃(20)); 2,83, 2,99 (jc dd, AB von ABM, ²J_{AB} = 14,65, ³J_{AM} = 2,7, ³J_{BM} = 6,8, CH₂(15)); 3,24 (m, H_β-C(1)); 4,27 (m, M von ABM, H-C(16)); 7,46¹⁴) (s, OH-C(6)); 12,94¹⁴) (s, OH-C(14)). MS: 362 (25, M^+ , C₂₀H₂₆O₆), 347 (12, M^+ - CH₃), 330 (23, M^+ - CH₃ - HO), 329 (100, M^+ - CH₃ - H₂O), 316 (15, M^+ - H₂O - CO), 301 (18, 329 - CO), 275 (35), 274 (17), 233 (15), 231 (19), 219 (14), 128 (10), 115 (12), 91 (15), 83 (19), 77 (14), 69 (25), 55 (34), 45 (19), 43 (26), 41 (49), 39 (20).

2.21. Acylhydrochinon **33**. Rote Prismen. Schmp. 159,5–161,5° (Aceton/Toluol). UV/VIS (Et₂O): 271 (sh, 3,75), 276,5 (3,76), 323 (3,79), 400,5 (3,61). CD (Et₂O, c = 8, 17×10^{-5}): 222 (0), 233,5 (+1,7), 247 (+0,7), 277,5 (+4,1), 293,5 (sh, +3,1), 314,5 (0), 324 (-0,8), 338 (0), 353 (+0,6), 374 (0), 400,5 (-0,8), 416,5 (0), 445 (+2,2), *ca.* 532,5 (0). IR (KBr): 3510–3380s (br.), 2950m (sh), 2920s, 2860s (sh), 1718m, 1625m (sh), 1600s, 1460s (sh), 1450s, 1390s (sh), 1372s, 1292s (br.), 1260s (sh), 1140m. ¹H-NMR (200 MHz, (D₆)Aceton): 1,02 (s, CH₃(19)); 1,24 (d, ³J = 6,2, CH₃(17)); 1,40 (br. s, CH₃(18), CH₃(20)); 2,81¹⁴) (br. s, OH–C(11), OH–C(12)); 2,83, 2,98 (je *dd, AB* von *ABX*, ²J_{AB} = 14,7, ³J_{AX} = 2,7, ³J_{BX} = 6,9, CH₂(15)); 3,15 (s, H_a–C(5)); *ca.* 3,5 (m, H_β–C(1)); 4,27 (m, X von *ABX*, H–C(16)); 13,32¹⁴) (s, OH–C(14)). MS: 362 (35, M^+ , C₂₀H₂₆O₆), 347 (14, M^+ – CH₃), 344 (13, M^+ – H₂O), 329 (100, M^+ – CH₃ – H₂O), 314 (15, 329 – CH₃), 301 (15, 329 – CO), 275 (43), 261 (17), 248 (15), 233 (14, 275 – Keten), 115 (10), 91 (11), 83 (14), 77 (12), 69 (13), 59 (12), 55 (23), 45 (18), 43 (48), 41 (34), 39 (17).

2.22. Naphthochinon **37** (Coleon-A-lacton). Gelbes Öl. UV/VIS (Et₂O, qual.): 249 (1,00), 305 (0,63), *ca.* 403 (sh, 0,33), 423,5 (0,35), *ca.* 444 (sh, 0,27). CD (Et₂O, qual.): 224 (+1,00), 266 (0), 298 (-0,33), 336 (0), 396 (+0,18), 456 (0), 513 (-0,07), 580 (0). IR (KBr): 3310*m* (br.), 1810*s*, 1650*s*, 1620*s*, 1370*s*, 1330*m* (sh), 1300*s*, 1250*m*, 1160*s*, 1028*s*. ¹H-NMR (80 MHz, CDCl₃): 1,31 (*d*, ³*J* = 7,1, CH₃(16), CH₃(17)); 1,65 (*s*, CH₃(19)); 2,69 (*s*, CH₃(20)); 2,83 ('*d*', ³*J* ≈ 6, CH₂(3)); 3,38 (*quint.*, ³*J* = 7,1, H-C(15)); 4,90-5,60 (*m*, CH₂(1), H-C(2)); 7,96¹⁴) (*s*, OH-C(12)); 13,25¹⁴ (*s*, OH-C(7)).

2.23. Naphthochinon **39**. Orange Plättchen. Schmp. 87,2–89,8° ((i-Pr)₂O/Hexan). UV/VIS (Et₂O): 248 (sh, 4,20), 301 (sh, 4,01), 305,5 (4,03), 405,5 (sh, 3,61), 425 (3,79), 445,5 (sh, 3,67), 474 (sh, 3,26). CD (Et₂O, $c = 9,22 \times 10^{-5}$): 212 (0), 227 (+4,7), 237,5 (sh, +3,5), 246,5 (+3,1), 276–278 (0), 303 (-1,1), 320 (0), 403,5 (+0,9), ca. 520 (0). IR (KBr): 3680w, 3330w, 3035s, I820m, 1730m (br.), 1660w (br.), 1630m, 1235s, 1200s¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): 1,31 (d, ³J = 7,3, CH₃(17)); 1,66 (s, CH₁(19)); 2,00 (s, AcO–C(16)); 2,69 (s, CH₃(20)); 2,837, 2,855 (je *dd*, *AB* von *ABX*, ²J_{AB} = 14, ³J_{AX} = 6,89, ³J_{BX} = 7,27, CH₂(3)); 3,58 (g⁺t⁻, ³J \approx 7,5, H–C(15)); 4,37 (*AA*⁺, ^{d⁺}, ³J \approx 7,6, CH₂(16)); 4,98 (dd, ²J ≈ 2 , ³J_{cis} = 9,8, H–C(1)); 5,06 (ddd, ²J ≈ 2 , ³J_{crans} = 170, ⁴J \approx 0,9, H–C(1)); 5,35 (m, ³J_{crans} = 170, ³J \approx 7,3, H–C(15)); 1,23 (d, ³J = 7,1, CH₃(17)); 1,67 (s, AcO–C(16)); 2,25 (s, CH₃(20)); 2,41 (m, CH₂(3)); 3,56 (g, ³J = 7,1, H–C(15)); 4,45 (d, ³J = 7,5, CH₂(10)); 4,45-5,50 (m, CH₂(1), H–C(2)); ca. 7,7¹⁴) (br. s, OH–C(12)); 13,48¹⁴) (s, OH–C(7)). ¹a-NMR (20 MHz, CDCl₃): 14,6 (a, C(17)); 17,1 (a, C(20)); 20,7 (a, AcO–C(16)); 22,7 (a, C(19)); 29,2 (d, C(15)); 41,5 (r, C(3)); 49,9 (s, C(4))); 63,7 (s, C(5)); 146,2 (2s, C(6), C(7)); 154,8 (s, C(12)); 170,7 (s, AcO–C(16)); 177,4 (s, C(18)); 180,8 (s, C(11)); 190,4 (s, C(14)). MS: 414 (20, 20) (3, 2, 10) (3, 10, 10) (3, 2, 10) (3, 2, 10) (3, 2, 10) (3, 2, 10) (3, 2, 10) (3, 2, 10) (3, 2, 10) (3, 2, 10) (3, 10, 10) (3, 2, 10) (3, 10, 10) (3, 2, 10) (3, 10, 10) (3, 10, 10) (3, 2, 10, 10) (3, 10, 10) (3, 10, 10) (3,

 M^+ , C₂₂H₂₂O₈), 372 (13, M^+ – Keten), 354 (70, M^+ – HOAc), 326 (45, 354 – CO), 313 (64, 354 – C₃H₅), 285 (100, 313 – CO), 257 (45, 285 – CO), 229 (15, 285 – 2 CO), 201 (9, 285 – 3 CO), 175 (10), 145 (15), 91 (18), 77 (13), 43 (79).

2.24. abeo-*Acylhydrochinon* **41.** Dunkelrote Rhomben. Schmp. 239,7–242,5° (Zers., Aceton/Toluol). UV/VIS (Et₂O): 259 (3,52), 308 (3,74), 322,5 (3,74), 354,5 (3,78), 422 (3,64). CD (Et₂O, $c = 8,84 \times 10^{-5}$): 211,5 (0), 227 (-11,8), 248 (sh, -7,0), 262 (sh, -4,51), 292 (sh, -2,0), 303 (0), 344 (sh, +4,8), 354 (+5,6), 371 (sh, +4,3), 397 (0), *ca.* 440 (-0,8), *ca.* 540 (0). IR (KBr): 3430–3300*m* (br.), 1720*s* (sh), 1700*s* (br.), 1665*s* (sh), 1610–1590*s* (br.), 1250*s*, 1205*m* (sh). ¹H-NMR (80 MHz, (D₆)Aceton): 1,30 (d, ³J = 7,3, CH₃(17)); 1,48 (*s*, CH₃(20)); 2,05 (br. *s*, CH₃(19)); *ca.* 2,1–2,45 (*m*, H_a–C(1)); *ca.* 2,8–3,1 (*m*, H_b–C(1), CH₂(2)); *ca.* 3,75 (*m*, *M* von *ABM*, H–C(15)); 3,86, 4,07 (je *dd*, *AB* von *ABM*, ²J_{AB} = 10,7, ³J_{AM} = 3,7, ³J_{BM} = 1,7, CH₂(16)); 13,36¹⁴) (*s*, OH–C(14)). MS: 372 (15, *M*⁺⁺, C₂₀H₂₀O₇), 357 (9, *M*⁺⁻ CH₃), 354 (13, *M*⁺⁻ H₂O), 339 (100, *M*⁺⁻ CH₃ - H₂O), 326 (13, *M*⁺⁻ H₂O - CO), 311 (9, 339 - CO), 283 (9, 339 - 2 CO), 115 (11), 44(9), 43 (10), 41 (8), 39 (12).

3. Oxidation von Coleon A zu Coleon-A-Lacton (37). – Ein Gemisch von 1,55 g (4,3 mmol) Coleon A (38), 6,3 g (27,2 mmol) Ag₂O und 230 g H₂O-freiem MgSO₄ wurde mit 300 ml CHCl₃ (*Merck-Lichrosolv*) versetzt und unter Lichtausschluss bei RT. 10 Tage gerührt. Die Lsg. wurde dann über *Celite* filtriert, eingedampft und durch SC an Kieselgel (95 × 35 mm, 50 g *Mallinckrodt*) mit Hexan/CH₂Cl₂ 1:1 gereinigt: *ca*. 550 mg (35%) 37. Gelber Lack. UV/VIS (Et₂O, qual.): 249 (1,00), 305 (0,65), *ca*. 403 (sh, 0,35), 423,5 (0,39), *ca*. 445 (sh, 0,29). CD (Et₂O, qual.): 225 (+1,00), 263 (0), 298 (-0,37), 338 (0), *ca*. 406 (+0,18), 456 (0), 513 (-0,07), 580 (0). IR (KBr): 3310m (br.), 1810s, 1650s, 1620s, 1370s, 1330m (sh), 1300s, 1250m, 1160s, 1028s. ¹H-NMR (80 MHz, CDCl₃): 1,31 (*d*, ³*J* = 7,1, CH₃(16), CH₃(17)); 1,65 (*s*, CH₃(19)); 2,69 (*s*, CH₃(20)); 2,83 (*d*', ³*J* ≈ 6, CH₂(3)); 3,38 (*quint.*, ³*J* = 7,1, H-C(15)); 4,90-5,60 (*m*, CH₂(1), H-C(2)); 7,96¹⁴) (*s*, OH-C(12)); 13,25¹⁴) (*s*, OH-C(7)). ¹³C-NMR (50 MHz, ¹H-gekoppelt, CDCl₃)²¹): 17,24 (*q**, ¹*J* = 129,3, C(20)); 19,61 (*q***quint.*, ¹*J* = 127,0, ²*J* = ³*J* = 5,1, C(16), C(17)); 22,79 (*q***t*, ¹*J* = 130,6, ³*J* = 6,1, C(6)); 116,95 (*d*, ³*J*_{0H} = 5,1, C(8)); 120,19 (*t***m*, ¹*J* = 153,9, *w*_{1/2} ≈ 6,5, C(1)); 122,46 (*q*, ²*J* = 3,8, C(10)); 126,21 (*m*, *w*_{1/2} = 12, C(13)); 130,67 (*d***t*, ¹*J* = 149,1, ²*J* = ³*J* ≈ 3, C(2)); 131,96 (*q*. ³*J* = 6,4, C(9)); 135.52 (*m*, *w*_{1/2} = 15, C(5)); 145,98 (*d*, ²*J*_{0H} = 5,1, C(1)); 146,76 (*d*, ³*J*_{0H} = 6,1, C(6)); 154,16 (*dd*, ²*J*_{0H} = ³*J* = 5,5, C(12)); 177,66 (*qt*, ³*J* ≈ 4,5, C(18)); 181,21 (*d*, ³*J*_{0H} = 3,1, C(11)); 190,76 (*d*, ³*J* = 5,4, C(14)).

LITERATURVERZEICHNIS

- [1] J. M. Künzle, 'Diterpenoide Drüsenfarbstoffe aus Plectranthus edulis', Dissertation, Universität Zürich, 1987.
- [2] F. Matloubi-Moghadam, P. Rüedi, C. H. Eugster, Helv. Chim. Acta 1987, 70, 975.
- [3] J. M. Künzle, P. Rüedi, R. Prewo, C. H. Eugster, Helv. Chim. Acta 1986, 69, 1513.
- [4] G.C.W. Vatke, Linnaea 1871-1873, 37, 319.
- [5] G. Buchbauer, P. Rüedi, C.H. Eugster, Helv. Chim. Acta 1978, 61, 1969.
- [6] J. M. Schmid, P. Rüedi, C. H. Eugster, Helv. Chim. Acta 1982, 65, 2136.
- [7] K. Grob, P. Rüedi, C. H. Eugster, Helv. Chim. Acta 1978, 61, 871.
- [8] T. Miyase, P. Rüedi, C. H. Eugster, Helv. Chim. Acta 1977, 60, 2770.
- [9] P. Rüedi, C. H. Eugster, Helv. Chim. Acta 1977, 60, 1233.
- [10] M. Hensch, P. Rüedi, C. H. Eugster, Helv. Chim. Acta 1975, 58, 1921.
- [11] H. Meier, P. Rüedi, C. H. Eugster, Helv. Chim. Acta 1981, 64, 630.
- [12] A.C. Alder, P. Rüedi, R. Prewo, J.H. Bieri, C.H. Eugster, Helv. Chim. Acta 1986, 69, 1395.
- [13] M. Moir, P. Rüedi, C.H. Eugster, Helv. Chim. Acta 1973, 56, 2539.
- [14] P. Rüedi, J. M. Schmid, R. Prewo, J. H. Bieri, C. H. Eugster, Helv. Chim. Acta 1983, 66, 429.
- [15] S. Arihara, P. Rüedi, C. H. Eugster, Helv. Chim. Acta 1973, 58, 343.
- [16] T. Miyase, F. Yoshizaki, N. T. Kabengele, P. Rüedi, C. H. Eugster, Helv. Chim. Acta 1979, 62, 2374.
- [17] P. Rüedi, C. H. Eugster, Helv. Chim. Acta 1975, 58, 1899.
- [18] M. Hesse, H. Meier, B. Zeeh, 'Spektroskopische Mcthoden in der organischen Chemie', Thieme Taschenbuch der organischen Chemie, Bd. A4, Thieme, Stuttgart, 1979.
- [19] P. Rüedi, J. M. Schmid, C. H. Eugster, Helv. Chim. Acta 1982, 65, 2181.
- [20] D. Karanatsios, C. H. Eugster, Helv. Chim. Acta 1965, 48, 471.
- [21] C.H. Eugster, Ber. Deutsch. Bot. Ges. 1975, 88, 141; C.H. Eugster, in 'Pigments in Plants', Ed. F.-C. Czygan, G. Fischer, Stuttgart, 1980, S. 149; C.H. Eugster, Rad. Jugosl. Akad. Znan. Umjet 1983, 29, 398.

²¹) Besternte Multiplizitäten aus¹H-'off-resonance'-entkoppelten, übrige aus¹H-gekoppelten¹³C-NMR-Spektren.