Chem. Ber. 106, 1198-1220 (1973)

Pilzinhaltsstoffe, 231)

# Stereospezifische Synthese der 10-Methyl-10-desmethoxycarbonyl-hemisecalonsäure A

Burchard Franck\*, Joachim Stöckigt, Ulrich Zeidler und Gerhard Franckowiak

Organisch-Chemisches Institut der Universität Münster, D-4400 Münster, Orléans-Ring 23

Eingegangen am 21. September 1972

Durch Synthese und oxidative Kondensation des Tetrahydroxybenzophenons 2b wurde das Xanthon-Dienon 3b gewonnen. Dieses konnte durch stereoselektive Reduktion in 10-Methyl-10-desmethoxycarbonyl-hemisecalonsäure A (4) übergeführt werden. 4 stimmt in der Konfiguration an seinen drei Chiralitätszentren mit einer Molekülhälfte des Ergochroms Secalonsäure A (1) überein und unterscheidet sich davon nur durch den Austausch der  $CO_2CH_3$ -Gruppe gegen Methyl. Im Rahmen dieser Totalsynthese wurden Bildung und Stereochemie von Umwandlungsprodukten der Xanthon-Dienone 3a und b, wie z. B. auch des mit dem Mutterkorn-Farbstoff Ergoxanthin (30) strukturverwandten seco-Xanthons 24, untersucht.

### Natural Products from Fungi, 23<sup>1)</sup>

### Stereospecific Synthesis of 10-Methyl-10-desmethoxycarbonyl-hemisecalonic Acid A

The xanthone dienone **3b** was obtained by synthesis and oxidative condensation of the tetrahydroxybenzophenone **2b**. **3b** could be transformed into 10-methyl-10-desmethoxycarbonyl-hemisecalonic acid A (4) by stereoselective reduction. 4 corresponds to one half of the ergochrome secalonic acid A (1) molecule with respect to its configuration at the three centers of chirality and differs from it only by exchange of the  $CO_2CH_3$  group with methyl. In connection with this total synthesis an investigation was carried out on the formation and stereochemistry of transformation products of the xanthone dienones **3a** and **b**, as for instance also the seco-xanthone **24**, which is structurally related to the ergot pigment ergoxanthin (**30**).

Secalonsäure A (1) <sup>2,3</sup> ist nach Menge und Verbreitung Hauptvertreter der im Mutterkorn<sup>4</sup>) sowie in Flechten<sup>5</sup> und Schimmelpilzen<sup>6</sup> aufgefundenen Ergochrome<sup>4,8</sup>. Die Ergochrome erlangten zusätzliches Interesse in physiologischer

<sup>1) 22.</sup> Mitteil.: B. Franck und U. Zeidler, Chem. Ber. 106, 1182 (1973), vorstehend.

<sup>&</sup>lt;sup>2)</sup> B. Franck, E. M. Gottschalk, U. Ohnsorge und F. Hüper, Chem. Ber. 99, 3842 (1966).

<sup>&</sup>lt;sup>3)</sup> J. W. Hooper, W. Marlow, W. B. Whalley, A. D. Borthwick und R. Bowden, J. chem. Soc. [London] C 1971, 3580.

<sup>&</sup>lt;sup>4)</sup> B. Franck, Angew. Chem. 81, 269 (1969); Angew. Chem. internat. Edit. 8, 251 (1969).

<sup>5)</sup> I. Yosioka, T. Nakanishi, S. Izumi und I. Kitagawa, Chem. pharmac. Bull. [Tokyo] 16, 2090 (1968).

<sup>6)</sup> M. Yamazaki, Y. Maebayashi und K. Miyaki, Chem. pharmac. Bull. [Tokyo] 19, 199 (1971).

<sup>&</sup>lt;sup>7)</sup> P. S. Steyn, Tetrahedron [London] 26, 51 (1970).

<sup>8)</sup> B. Franck und H. Flasch, Fortschr. Chem. org. Naturstoffe [Wien] 30, 151 (1973).



Hinsicht, seitdem kürzlich 1 und dessen Antipode, die Secalonsäure D, als das toxische Prinzip von Reis-<sup>6)</sup> bzw. Maisschimmelpilzen<sup>7)</sup> erkannt wurden. Nachstehend berichten wir über die Synthese der *10-Methyl-10-desmethoxycarbonyl-hemisecalonsäure A* (4), die in ihrem Tetrahydroxanthon-Grundgerüst, der Konfiguration an allen drei Chiralitätszentren und dem aciden, enolisierten  $\beta$ -Dicarbonylsystem mit einer Molekülhälfte von 1 übereinstimmt. Sie unterscheidet sich davon nur durch den Austausch der CO<sub>2</sub>CH<sub>3</sub>-Gruppe an C-10 gegen CH<sub>3</sub>.

Eine Synthese der Secalonsäure A (1) ist durch deren symmetrische Struktur erleichtert. Es braucht daher nur ein Xanthon-Baustein mit dreien der sechs Chiralitätszentren aufgebaut und dessen anschließende Dimerisierung etwa mit Hilfe der Phenol-Oxidation durchgeführt zu werden. Somit ergeben sich für die Synthese drei Abschnitte:

- 1) Bildung des substituierten Tetrahydroxanthon-Grundgerüstes
- 2) Stereospezifische Einführung der Chiralitätszentren an den C-Atomen 10, 5 u. 6
- 3) Dimerisierung des Monomeren (Hemisecalonsäure).

Für den ersten Abschnitt kam eine Reaktionsfolge in Anlehnung an die Biosynthese von 1 in Betracht. Deren Molekülhälfte 7 entsteht nach dem Ergebnis von Fütterungsversuchen mit radioaktiv markierten Biosynthesevorstufen<sup>9,10</sup> ebenso wie die der anderen Ergochrome wahrscheinlich durch oxidative Cyclisierung eines Hydroxybenzophenons, wie z.B. 6. Das Hydroxybenzophenon geht seinerseits aus dem Anthrachinon Emodin (5) durch oxidative Ringöffnung und weitere Um-

<sup>&</sup>lt;sup>8a)</sup> Um den Zusammenhang mit Secalonsäure A (1) zu verdeutlichen, wird nicht die systematische Xanthon-Ringbezifferung, sondern die Bezifferung des Naturstoffs verwendet.

<sup>9)</sup> B. Franck, F. Hüper, D. Gröger und D. Erge, Chem. Ber. 101, 1954 (1968).

<sup>&</sup>lt;sup>10)</sup> D. Gröger, D. Erge, B. Franck, U. Ohnsorge, H. Flasch und F. Hüper, Chem. Ber. 101, 1970 (1968).



wandlungen hervor. Auf ähnliche Weise konnten wir bereits das Dihydroxanthon **3a** durch Phenol-Oxidation von **2a** mit guter Ausbeute darstellen<sup>1)</sup>. Analog sollte sich **2b** in das entsprechende Dihydroxanthon **3b** überführen lassen. Die Struktur von Ring C dieser Hydroxanthone bietet gute Voraussetzungen zur weiteren Umwandlung in die 10-Methyl-10-desmethoxycarbonyl-hemisecalonsäure A (**4**).

# Synthese und oxidative Cyclisierung des 2',3,6,6'-Tetrahydroxy-2,4-dimethylbenzophenons (2b)

Es bestanden nur geringe Aussichten, das für einen Ringschluß zum Dihydroxanthon **3b** benötigte **2b** durch Friedel-Crafts-Kondensation von 2,6-Dihydroxybenzoesäure (**8a**) mit dem Hydrochinon-Derivat **9a** herzustellen. Wie bei Versuchen zur Darstellung anderer Hydroxybenzophenone mit zwei und mehr Hydroxygruppen in *o*-Stellung zur Carbonylgruppe<sup>11, 12</sup>) muß dabei mit der Bildung von Depsiden und Xanthonen anstelle von **2b** gerechnet werden. Dennoch war unter Verwendung der schwachen Lewis-Säure Zinkchlorid als Katalysator in Phosphoroxychlorid die



<sup>&</sup>lt;sup>11)</sup> P. H. Gore in G. A. Olah, Friedel-Crafts and Related Reactions, Bd. 3, S. 47, Wiley, New York 1964.

<sup>12)</sup> M. Afzal, J. S. Davies und C. H. Hassall, J. chem. Soc. [London] C 1969, 1721.

1973

Synthese von 2,2'-Dihydroxybenzophenonen mit guten Ausbeuten gelungen 1, 13). Nach Anwendung dieses Systems zur Kondensation von 8a mit 9a unter milden Bedingungen bei 50° ließen sich jedoch nur das Didepsid 10a sowie das Xanthon 11, nicht aber 2b gewinnen. Auch die Umsetzung von 2,6-Dimethoxybenzoesäure (8b) mit **9a** in Trifluoracetanhydrid<sup>14)</sup> ergab lediglich das Didepsid **10b** und kein Benzophenon. Das für diese und spätere Versuche verwendete Dimethylhydrochinon 9a war durch Oxidation von m-Xylenol (9b) mit Kaliumnitrosodisulfonat und nachfolgende Reduktion des gebildeten p-Chinon-Derivates mit Natriumborhydrid gut zugänglich. Bei der von Nölting und Baumann<sup>15)</sup> beschriebenen Darstellung von 9adurch Chromsäure-Oxidation von Mesidin  $(9, R = NH_2, CH_3 \text{ anstelle von OH})$ war die Ausbeute erheblich geringer. Weiterhin wurde die photochemisch katalysierte Fries-Umlagerung des Didepsides 10a zu 2b versucht. Dieses Verfahren hatte, wenn auch in geringer Ausbeute, die Synthese eines Benzophenons mit drei o-ständigen Hydroxygruppen ermöglicht<sup>12)</sup>. Im Falle von **10a** wurden nach Bestrahlen mit einer Quecksilber-Hochdrucklampe in Benzol neben Ausgangsmaterial und polymeren Produkten 4% umgelagertes Didepsid 12 und 12% Tridepsid 13 anstelle des gesuchten Benzophenons 2b erhalten.

Die Struktur des Xanthons 11 ist durch die spektroskopischen Daten, insbesondere UVund Massenspektrum sowie seine eindeutige Bildungsweise gesichert. Die Depside 10a, 12 und 13 zeigen im IR-Spektrum chelatisierte Estercarbonyl-Gruppen bei 1670-1695 cm<sup>-1</sup>. Im Dimethoxy-Derivat 10b liegt diese Frequenz um etwa 50 cm $^{-1}$  höher. Spaltung der CO-O-Bindung (....) ergibt die Basispeaks im Massenspektrum. Aufschlußreich für Unterscheidung und Strukturzuordnung der Depside 10 und 12 erwiesen sich deren OH-Signale im NMR-Spektrum. Die Signale der OH-Gruppen im Hydrochinonteil der Moleküle (Ring B) liegen bei höherem Feld als die der im Benzoesäureteil (Ring A) von 10a und 12 ( $\delta = 9.92$  bzw. 9.84 ppm) und sind in charakteristischer Weise durch die Stellung der beiden Methylgruppen bestimmt. So bewirkt im Falle von 12 der Donoreffekt der o-ständigen Methylgruppen für die OH-Gruppe an Ring B eine Verschiebung der Resonanzabsorption nach höherem Feld  $(\delta = 7.44 \text{ ppm})$  gegenüber 10a und b  $(\delta = 8.30 \text{ bzw. } 7.96 \text{ ppm})$ . In entsprechender Weise unterscheiden sich die Signale der OH-Gruppen des Dimethylhydrochinons 9a in o- und *m*-Stellung zu den Methylgruppen ( $\delta = 6.50$  bzw. 7.39 ppm). Da hier die Akzeptorwirkung des Benzoylrestes fehlt, finden sich diese Signale bei höherem Feld als bei den Didepsiden 10 und 12.

Die beschriebenen Versuche zeigen, daß eine Synthese des Tetrahydroxybenzophenons **2b** durch direkte Acylierung kaum gelingen dürfte. Jedoch führte eine neue, kürzlich beschriebene Benzophenon-Synthese<sup>16)</sup> zum Erfolg. Kondensation von 2,6-Dimethoxybenzoylchlorid (**14**) mit der Lithiumverbindung **15** bei 0° in Äther ergab 60% Benzophenon **16**. Letzteres enthält drei Methoxygruppen in *o*-Positionen zur Carbonylgruppe, die sich mit Bortribromid<sup>16)</sup> unter Bedingungen abspalten lassen, die milde genug sind, um eine unerwünschte Kondensation zum Xanthon auszuschließen. Da die Entmethylierung in anderen Positionen, wie z.B. an C-3

<sup>13)</sup> P. K. Grover, G. D. Shah und R. C. Shah, J. chem. Soc. [London] 1955, 3982.

<sup>&</sup>lt;sup>14)</sup> G. H. Stout, E. N. Christensen, W. J. Balkenhol und K. L. Stevens, Tetrahedron [London] 25, 1961 (1969).

<sup>15)</sup> E. Nölting und Th. Baumann, Ber. dtsch. chem. Ges. 18, 1150 (1885).

<sup>&</sup>lt;sup>16)</sup> H. D. Locksley und I. G. Murray, J. chem. Soc. [London] C 1970, 392.

von 16, energischere Bedingungen erfordert, wurde für diese Benzophenon-Synthese die Benzyloxyverbindung 15 eingesetzt. Sie konnte aus 2,6-Dimethylhydrochinon (9a) durch selektive Methylierung der Hydroxygruppe an C-4 mit Methanol/Schwefel-



säure<sup>17)</sup>, Monobromierung, Benzylierung und anschließende Umsetzung mit n-Butyllithium in Äther/Hexan in guter Ausbeute gewonnen werden. Zur Überführung von 16 in die Tetrahydroxy-Verbindung 2b wurde hydrogenolytisch mit Palladium-Katalysator entbenzyliert und mit Bortribromid in Methylenchlorid entmethyliert.

Dabei erfolgte nach Einwirkung von Bortribromid in Methylenchlorid unter den von Locksley und Murray<sup>16</sup>) zur Entmethylierung mit diesem Reagens beschriebenen Bedingungen (1 h, 20°) zunächst nur unvollständige Entmethylierung zu einem Monomethyläther (2b, OCH<sub>3</sub> anstelle von 6'-OH). Erst längeres Kochen mit dem Reagens (90 h) ergab 2b. Die Neigung des Tetrahydroxybenzophenons 2b zur intramolekularen Kondensation ist so groß, daß schon nach Umkristallisieren aus siedendem Benzol 6% des Xanthons 11 isoliert werden konnten. Die Strukturen der Benzophenone 16 und 2b sind eindeutig durch spektroskopische Daten, insbesondere die Massenspektren, gesichert.

Nach dem Ergebnis der vorhergehenden Untersuchung<sup>1)</sup> sollte sich das Tetrahydroxybenzophenon **2b** oxidativ zum Dihydroxanthon **3b** kondensieren lassen. Analog wie aus **2a** entstanden bei der Oxidation mit Eisen(III)-chlorid innerhalb weniger Minuten zunächst 88% gelbrotes, kristallisiertes *p*-Chinon **17**. Dieses kondensierte in verd. Natriumcarbonatlösung während einer Minute zu 75% zum Dienon **3b**.

Das p-Chinon 17 unterscheidet sich vom Dienon 3b durch seinen Schmp. sowie durch das Fehlen der typischen Dienon-IR-Banden im Carbonylbereich. Dagegen stimmen die Massenspektren überein, da 17 auch thermisch leicht in 3b übergeht.

<sup>&</sup>lt;sup>17)</sup> E. Bamberger, Ber. dtsch. chem. Ges. 36, 2028 (1903).

Für das aus 17 gebildete Dienon käme als Alternative zu 3b die Spiro-Struktur 18 in Betracht (vgl. *Franck* und *Zeidler*<sup>1)</sup>). Dem widerspricht jedoch die Verschiebung des NMR-Signals einer Methylgruppe zu höherem Feld nach  $\delta = 1.46$  ppm beim Übergang des Benzophenons 2b in das Dienon 3b sowie dessen langwellige UV-Absorption. Ferner geht die Struktur 3b aus den im folgenden beschriebenen weiteren Umwandlungsreaktionen eindeutig hervor.

### Stereoselektive Reduktion des Dihydroxanthon-Dienons 3a

Mit den Dihydroxanthon-Dienonen  $3a^{1}$  und **b** standen Verbindungen zur Verfügung, an deren Ring C sich durch selektive Hydrierung der Carbonylgruppe und der nichtenolischen C=C-Doppelbindung die für Secalonsäure A (1) typische Struktur herstellen lassen sollte. Weil hierbei zwei neue Chiralitätszentren entstehen, kam es darauf an, diese Umwandlung möglichst stereoselektiv durchzuführen und die Konfiguration der nach den zwei Hydrierungsschritten zu erwartenden diastereomeren Racemate zu bestimmen. Vor der Überführung des Dihydroxanthons 3b in 10-Methyl-10-desmethoxycarbonyl-hemisecalonsäure A (4), deren Synthese das Ziel dieser Arbeit darstellt, wurden zunächst mit dem leichter zugänglichen<sup>1)</sup> 3a Bildung und Stereochemie seiner Hydrierungsprodukte untersucht. Formal könnten bei der Hydrierung von 3a unter Aufnahme von 2 mol Wasserstoff die vier diastereomeren Racemate 19a-d mit unterschiedlichen Konfigurationen der drei Chiralitätszentren an den C-Atomen 10, 5 und 6 gebildet werden. Wie nachstehend beschrieben, entstanden unter *selektiven* Bedingungen jedoch nur 19a und b, von denen das erste die dier Secalonsäure A (1) entsprechende Konfiguration hat.

Das Dihydroxanthon 3a ergab nach katalytischer Hydrierung (Palladium/Kohle) mit zwei mol Wasserstoff und anschließender schichtchromatographischer Trennung 22% farbloses Diketon 20 und 24% hellgelbes Enolketon 19a. Bei 20 handelt es sich bemerkenswerterweise um das Ketotautomere des mit 19a diastereomeren Enolketons 19b. Analog zum Verhalten des 1,8-Decalindions<sup>18</sup>) stellt das Enol 19b die energieärmere tautomere Form dar und kann sowohl durch kurze Einwirkung von verdünnter Sodalösung als auch thermisch bei 100° in hoher Ausbeute aus 20 gewonnen werden. Ungewöhnlich an dieser Keto-Enol-Tautomerie ist die offenbar hohe Energieschwelle zwischen beiden Formen, die eine Isolierung des Diketons 20 ermöglicht.

Die Struktur von **20** ist spektroskopisch gesichert. So stimmt das Massenspektrum mit dem seines Enolisierungsproduktes **19b** überein. Im NMR-Spektrum findet sich ein Singulett bei  $\delta = 3.41$  ppm für das Proton an C-9 statt eines Enolproton-Signals und im IR eine zusätzliche Carbonylbande bei 1714 cm<sup>-1</sup>, typisch für nichtenolisierte  $\beta$ -Diketone. Die UV-Absorption,  $\lambda_{max}$  211, 233, 278, 311 nm, entspricht der des 7-Methoxycromanons (**22**),  $\lambda_{max}$  213, 233, 272, 313 nm. Kennzeichnend für dieses  $\beta$ -Diketon mit behinderter Enolisierung ist auch die verzögert eintretende positive FeCl<sub>3</sub>-Reaktion <sup>19</sup>).

<sup>&</sup>lt;sup>18)</sup> H. Stetter und U. Milbers, Chem. Ber. 91, 977 (1958).

<sup>&</sup>lt;sup>19)</sup> Mit der Isolierung von 20 nach Hydrierung von 3a findet eine früher bei der Strukturaufklärung der Secalonsäure A (1) geäußerte Vermutung<sup>2)</sup> ihre Bestätigung. Die Beobachtung, daß sich die Enoldoppelbindung von 1 im Gegensatz zu deren Enolacetat nicht hydrieren läßt, wurde damit erklärt, daß 1 am Katalysator in der Ketoform adsorbiert ist. Die Ketoform stellt möglicherweise einen besseren Akzeptor für Wasserstoffbrücken mit den Protonen in der Katalysator-Oberfläche dar,











19b





19c





19d



Bei den Enolketonen **19a** und **b** handelt es sich nach der Wasserstoffaufnahme bei ihrer Bildung und den Massenspektren um Tetrahydro-Derivate des Dienons **3a**. Entsprechend Struktur **19** enthalten sie eine Enolgruppierung (FeCl<sub>3</sub>-Reaktion, CO-Bande bei 1600 cm<sup>-1</sup>, Phenol- und Enol-OH bei  $\delta = 10.42$ , 10.26 bzw. 15.40, 15.54 ppm) und keine Methylgruppe an einem sp<sup>2</sup>-C-Atom. Ihre Cyclohexen-Struktur von Ring C gibt sich im Massenspektrum durch ein intensives (Basispeak) Retro-Diels-Alder-Fragment bei m/e 218, das durch Abspaltung von Propionaldehyd (als HOCH=CHCH<sub>3</sub>) mit den C-Atomen 5 und 6 entsteht, zu erkennen.

Aufschlußreich für die *Konfigurationsbestimmung* der Enolketone **19a** und **b** sind das aus **3a** mit NaBH<sub>4</sub> erhaltene Dihydroprodukt **21a** sowie eine aus **19b** mit gesättigter Sodalösung nach dem Mechanismus der Säurespaltung und nachfolgendem Lactonringschluß gebildete seco-Verbindung **24**. Die Struktur des Dienols **21a** geht aus seinen spektroskopischen Daten, insbesondere aus dem Fehlen der Dienon-Carbonylbande (1694 cm<sup>-1</sup>) und aus der kurzwelligen Verschiebung des längstwelligen UV-Maximums um 28 nm gegenüber dem Dienon **3a** hervor. Nach den folgenden drei Befunden ist für das Dienol **21a** *cis*-Anordnung der Substituenten an den Chiralitätszentren C-5 und C-10 anzunehmen:

- 1) Stereoselektive Bildungsweise bei der NaBH<sub>4</sub>-Reduktion
- 2) Allylkopplung von 7-H mit 5-H im NMR-Spektrum
- 3) Massenspektren der Enolketone 19a und b.

Zu 1): Da **21a** bei der NaBH<sub>4</sub>-Reduktion des Dienons **3a** mit 82% Ausb. als einziges Produkt isoliert wurde, erfolgt seine Bildung weitgehend stereoselektiv. In Analogie zum Verhalten anderer Verbindungen mit sterisch gehinderten Carbonylgruppen<sup>20, 21)</sup> sollte dabei das Hydrid-Ion von der der 10-Methylgruppe abgewandten Molekülseite angelagert werden.

Zu 2): Im NMR-Spektrum von 21a (Abb. 1a) zeigen die Protonen an C-7 und C-5 ähnliche Multipletts ( $\delta = 6.05$  bzw. 5.10 ppm), die als Doppelquartetts (Abb. 1c) gedeutet werden können. Im Falle von 7-H ist diese Aufspaltung durch *cisoide* bzw. transoide Allylkopplung mit der 6-Methylgruppe ( $J_{7,11} = 1.5$  Hz) und 5-H ( $J_{7,5} =$ 2.3 Hz) verursacht. In entsprechender Weise zeigt das Doppelquartett des 5-Protons long range-Kopplung mit der 6-Methylgruppe ( $J_{5,11} = 1.5$  Hz) und transoide Allylkopplung mit dem olefinischen 7-Proton ( $J_{5,7} = 2.3 \text{ Hz}$ ) an. Das Signal der 6-Methylgruppe ( $\delta = 2.15$  ppm) ist infolge gleicher Wechselwirkung mit 7- und 5-H zu einem Triplett (J = 1.5 Hz) aufgespalten. Die Zuordnung der Kopplungskonstanten wird durch einen Vergleich mit dem NMR-Spektrum des 5-Deuterio-dienols 21b (Abb. 1b), durch NaBD<sub>4</sub>-Reduktion von **3a** gewonnen, bestätigt. Darin entfällt die Kopplung mit dem 5-Proton. Infolgedessen vereinfacht sich das Signal des 7-Protons zu einem nicht voll ausgebildeten Quartett ( $J_{7,11} = 1.5 \text{ Hz}$ ) und das der 6-Methylgruppe zu einem Dublett ( $J_{11,7} = 1.5$  Hz). Nach dieser Auswertung kommt die größere Kopplungskonstante von 7-H (J = 2.3 Hz) im Spektrum des nichtdeuterierten Dienols 21a der Allylkopplung mit 5-H zu. Der Kopplungskonstanten entsprechend muß der Interplanarwinkel zwischen 5- und 7-H nahezu 90° betragen 22). 5-H steht aber nur dann senkrecht zur Ebene der Substituenten an der C-6,7-Doppelbindung (Interplanarwinkel 90°), wenn die Hydroxygruppe auf derselben Seite wie die anguläre Methylgruppe angeordnet ist. Anderenfalls befände sich das Proton praktisch in der Allyl-

<sup>20)</sup> A. Hajos, Komplexe Hydride und ihre Anwendung in der organischen Chemie, S. 351, VEB Deutscher Verlag der Wissenschaften, Berlin 1966.

<sup>&</sup>lt;sup>21)</sup> H. Rapoport und S. Masumme, J. Amer. chem. Soc. 77, 4330 (1955).

<sup>22)</sup> F. A. Bovey, Nuclear Magnetic Resonance Spectroscopy, S. 143, Academic Press, New York 1969.

ebene mit der Kopplungskonstanten J = 0 Hz. Die weiter unten erläuterte Auswertung der Massenspektren der Enolketone **19a** und **b** liefert einen zusätzlichen Hinweis für die *cis*-Anordnung der Substituenten an C-10 und C-5.



Abb. 1. NMR-Spektren des Dienols **21a** (a) und des 5-Deuteriodienols **21b** (b) in Pyridin-d<sub>5</sub> sowie ein Spektrenausschnitt von **21a** mit Multiplett-Zuordnung (c)

Die seco-Verbindung 24 hat in Einklang mit der angegebenen Struktur dieselbe Summenformel wie 19b, eine  $\gamma$ -Lactonbande im IR und ein Chromanon-UV-Spektrum wie 20 und 22. Das Massenspektrum zeigt außer dem Molekül-Ion (m/e 276) nur zwei intensive Fragmente (26, 27) bei m/e 137 und 177, die durch die angedeuteten Spaltungen (-) entstehen. Im NMR-Spektrum ist das Signal von 2'-H ( $\delta = 4.27$  ppm)



zu einem Dublett (J = 4 Hz) aufgespalten und läßt damit eine *trans*-Konfiguration der Substituenten an den C-Atomen 2' und 3' erkennen. Nach *Karplus*<sup>23)</sup> sollte die Kopplungskonstante für benachbarte Cyclopentanprotonen in *cis*-Stellung 8 Hz betragen. In guter Übereinstimmung damit wurden für die Carbinolprotonen der analog substituierten *cis*- und *trans*- $\alpha$ -Hydroxy- $\beta$ -methylglutarsäurelactone (**25a**, **b**) die Kopplungskonstanten 7.6 bzw. 4.8 Hz beobachtet<sup>2, 24)</sup>.

Außer durch katalytische Hydrierung des Dienons 3a entstehen die diastereomeren Enolketone 19a und b auch bei der Hydrierung des Dienols 21a mit anschlie-Bender Alkalibehandlung (zur Enolisierung des Diketons 20). Sie können sich daher nur in der Konfiguration des hierbei neu gebildeten Chiralitätszentrums an C-6 unterscheiden. Das Chiralitätszentrum an C-5 bleibt bei der Hydrierung der C-6/7-Doppelbindung unbeeinflußt. Dies ist dadurch gesichert, daß bei der Hydrierung des 5-Deuteriodienols 21b kein Deuterium-Austausch erfolgt. Es war daher zur Bestimmung der relativen Konfigurationen von 19a und b nur noch die Frage zu klären, in welchem dieser beiden Enolketone die nichtanguläre Methylgruppe *cis*bzw. trans-Anordnung zu den beiden cis-ständigen Nachbarsubstituenten an C-5 und C-10 hat. Zugleich entfallen für die Enolketone die Konfigurationen der Racemate 19c und d, da sie wegen trans-Konfiguration ihrer 5- und 10-Substituenten nicht aus dem Dienol 21 hervorgehen können. Wie nachstehend beschrieben, ließ sich aus den Massen- und NMR-Spektren sowie aus einem Vergleich mit dem Secoxanthon 24 ableiten, daß die nichtanguläre Methylgruppe des Enolketons 19a trans und die von 19b cis zu den benachbarten Substituenten am Ring C steht.

Die sehr ähnlichen Massenspektren von **19a** und **b** zeigen ein Fragment bei m/e 261, das durch Abspaltung einer Methylgruppe aus dem Molekül-Ion (m/e 276) hervor-

<sup>&</sup>lt;sup>23)</sup> M. Karplus, J. Amer. chem. Soc. 85, 2870 (1963).

<sup>&</sup>lt;sup>24)</sup> F. Hüper, Diplomarbeit, Univ. Kiel 1965.

geht. Die relative Intensität dieses Fragments gegenüber der des Molekül-Ions ist - besonders mit herabgesetzter Elektronenenergie - in reproduzierbarer Weise bei 19b größer, als bei 19a. Bezogen auf die relative Intensität des Molekül-Ions (m/e)276 = 100%) beträgt z.B. bei 39 eV die des 261-Fragments von 19b 34% und von 19a 9%. Somit wird unter Elektronenbeschuß die 10-Methylgruppe von 19b leichter abgespalten als die von 19a, was analog zu Beobachtungen an ähnlichen Diastereomeren 2, 25, 26) durch sterische Wechselwirkung mit der 6-Methylgruppe erklärt werden kann. Die beiden Methylgruppen sollten daher in 19b eine cis-1,3-quasidiaxiale und in 19a die entsprechende trans-Anordnung haben. In den NMR-Spektren ist das 5-Proton aufschlußreich für die relativen Konfigurationen an den C-Atomen 5 und 6. Es zeigt im Falle von 19a ein Dublett bei  $\delta = 3.97$  ppm mit  $J_{5.6} = 10$  Hz. Hiernach stehen die Protonen an den genannten C-Atomen trans-diaxial und die beiden Substituenten trans-diaguatorial. Demgegenüber gibt das 5-Proton von 19b ein Dublett ( $\delta = 3.96$  ppm) mit  $J_{5.6} = 2$  Hz entsprechend einer diäquatorialen, axial-äquatorialen oder äquatorial-axialen Stellung zum Nachbarproton an C-6. Davon scheidet die erste Möglichkeit aus, weil dann die Substituenten sich in der sterisch ungünstigen trans-axialen Konformation befänden. Somit sind die Substituenten axial-äquatorial oder äquatorial-axial, also in *cis*-Stellung, angeordnet. Diese Feststellung steht in Einklang mit der bereits abgeleiteten Konfiguration des seco-Xanthons 24 an den C-Atomen 2' und 3' im  $\gamma$ -Lactonring. Die Protonen an diesen beiden C-Atomen von 24 sind trans-angeordnet. Da angenommen werden kann, daß beim Lactonringschluß keine Inversion eintritt, müssen die entsprechenden Protonen an C-5 und C-6 von 19b, aus dem 24 durch Alkalieinwirkung über 23 entsteht, cis-konfiguriert sein. Somit hat das Enolketon 19b auch hiernach die in der Strukturformel angegebene Konfiguration.

Wie bereits erwähnt, geben die Massenspektren der Enolketone **19a** und **b** in Verbindung mit der eben beschriebenen NMR-Untersuchung einen zusätzlichen Hinweis für die *cis*-Anordnung der Substituenten an C-5 und C-10 des Dienols **21** und der Enolketone **19a** und **b**. Währe nämlich deren Anordnung *trans*, so kämen den beiden Enolketonen die Strukturen **19d** bzw. **c** zu, wenn man die NMR-spektroskopisch ermittelten relativen Konfigurationen an C-5,6 mit berücksichtigt. Dann wäre aber ein umgekehrtes Verhalten der diastereomeren Enolketone bei der Fragmentierung im Massenspektrometer zu erwarten, indem dasjenige mit *trans*-Anordnung der 5,6-Substituenten (**19d**) das intensivere (M-15)-Fragment (*m/e* 261) zeigt. In diesem Falle wären ja, anders als bei **19a**, die beiden Methylgruppen *cis*-ständig

Für die Tetrahydroxanthone 19a und b ließen sich weiterhin die in Lösung vorherrschenden Konformationen von Ring C ermitteln. Möglich sind die vier Konformationen 19aa-bb. Von den beiden Konformationen 19aa und ab für 19a kommt nur 19ab in Betracht, weil die andere mit zwei axialen Substituenten sterisch benachteiligt ist. Im Falle des diastereomeren Tetrahydroxanthons 19b sollte das Gleichgewicht zwischen den beiden Konformeren 19ba und bb durch die relative Raumerfüllung der Substituenten an C-5 und C-6 bestimmt sein, da jeweils nur einer

<sup>&</sup>lt;sup>25)</sup> B. Franck und G. Baumann, Chem. Ber. 99, 3863 (1966).

<sup>&</sup>lt;sup>26)</sup> P. S. Steyn, Tetrahedron [London] **26**, 51 (1970).



von ihnen axial steht. Die naheliegende Vermutung, daß das Konformere **19bb** mit äquatorialer Position der durch Solvatation vergrößerten Hydroxygruppe vorherrscht, wird durch die NMR-Spektren gestützt. So zeigen die 5-Protonen von **19a** und **b** praktisch dieselbe chemische Verschiebung ( $\delta = 3.97$  bzw. 3.96 ppm). Infolgedessen sollte auch das 5-Proton von **19b** entsprechend der Konformation **19bb** axial angeordnet sein. Anderenfalls wäre sein NMR-Signal um etwa 0.5 ppm verschoben <sup>27)</sup>.

## Reduktion des Dihydroxanthon-Dienons 3b zur 10-Methyl-10-desmethoxycarbonyl-hemisecalonsäure A (4)

Für die Synthese der 10-Methyl-10-desmethoxycarbonyl-hemisecalonsäure A (4) war analog zur Umwandlung des Dienons **3a** in **19a** die stereospezifische Reduktion des Dienons **3b** durchzuführen. Dessen katalytische Hydrierung lieferte, anders als es nach dem Verhalten des Isomeren **3a** zu erwarten gewesen wäre, nicht das Enol **4**, sondern neben anderen, nicht identifizierten Produkten unter Hydrogenolyse der Allyläther-Gruppierung das Benzophenon **2b**. Ähnlich wie **3a** reagierte **3b** jedoch bei der Reduktion mit NaBH<sub>4</sub>. Durch sterisch kontrollierte Anlagerung des Hydrid-Ions entstand das entsprechende Dienol mit der Konfiguration **28a**. Zusätzlich ließ sich in wesentlich geringerer Ausbeute das diastereomere Dienol **28b** isolieren.



27) E. Eliel, Angew. Chem. 77, 784 (1965); Angew. Chem. internat. Edit. 4, 761 (1965).

Die Strukturen von 28a und b geben sich ähnlich wie die von 21a durch das Fehlen der Dienon-Carbonylbande (1710 cm<sup>-1</sup>) und weitere analytische Daten zu erkennen. Aufschlußreich für die Konfiguration am neu entstandenen Chiralitätszentrum C-5 ist auch hier die Allylkopplung von 5-H mit 7-H im NMR-Spektrum. Dabei ist die Konfigurationszuordnung gegenüber 21 a dadurch erleichtert, daß hier beide Diastereomeren zur Verfügung stehen. Sie unterscheiden sich im Dreiding-Modell darin, daß bei 28a das 5-Proton nahezu senkrecht zur Ebene der Allyldoppelbindung mit ihren Substituenten steht, während es sich beim Diastereomeren 28b in deren Ebene befindet. Wie schon bei der Konfigurationsbestimmung des Dienols 21a erläutert, sollte deshalb bei 28a das NMR-Signal von 5-H eine Aufspaltung von J = 2-3 Hz durch Allylkopplung mit 7-H zeigen. Tatsächlich stimmen die Kernresonanzen von 5- und 7-H sowie der 6-Methylgruppe von 21a praktisch mit denen von 28a überein. So geben 5- und 7-H jeweils nicht ganz aufgelöste Doppelquartetts bei  $\delta = 5.08$  und 5.97 ppm durch Allylkopplung miteinander (J = 2.3 Hz) und long range- bzw. Allylkopplung mit der 6-Methylgruppe (J = 1.5 Hz). Dementsprechend bildet die 6-Methylgruppe ein Triplett ( $\delta = 2.16$  ppm, J = 1.5 Hz). Hiernach kommt für 28a ebenso wie bei 21a nur cis-Anordnung der Substituenten an C-10 und C-5 in Betracht. Das diastereomere Dienol 28b muß die verbleibende trans-Konfiguration haben, bei der infolge koplanarer Stellung des C-5-Protons zum Allylsystem die Allylkopplung entfällt. Offenbar ist auch die long range-Wechselwirkung zwischen 5-H und 6-Methyl aufgehoben, denn im NMR-Spektrum von 28b zeigt sich das Signal von 5-H als scharfes Singulett ( $\delta = 4.19$  ppm). Die Resonanzen von 7-H und 6-Methyl lassen nur sehr geringe Aufspaltung erkennen. Von den hierdurch konfigurativ aufgeklärten Dienolen entspricht 28a hinsichtlich der Konfiguration an den C-Atomen 10 und 6 der 10-Methyl-10-desmethoxycarbonyl-hemisecalonsäure A (4).

Katalytische Hydrierung von **28a** mit Palladium/Kohle lieferte 32% Enol **4**. Die Festlegung seiner Struktur als *10-Methyl-10-desmethoxycarbonyl-hemisecalonsäure A* (**4**) ergab sich aus den spektroskopischen Daten, insbesondere im Vergleich mit dem Tetrahydroxanthon **19a** und Secalonsäure A (**1**) (s. a. Tab. 1).

	19a	4	1
Schmp.	215-218°	187–190°	$246 - 248^{\circ}$
$M^{\oplus}(m/e)$	276	276	638
FeCl <sub>3</sub> -Reaktion	rot	rot	rot
$\lambda_{max}$ (CH <sub>3</sub> OH, nm)	350, 204	334, 222	340, 247
$vC = O(KBr, cm^{-1})$	1620	1620	1605

Tab. 1. Vergleich einiger Eigenschaften von 10-Methyl-10-desmethoxycarbonyl-hemisecalonsäure (4) mit denen des Tetrahydroxanthons 19a und der Secalonsäure A (1)

So weist das Massenspektrum ein intensives Molekül-lon m/e = 276 und als Basispeak ein Retro-Diels-Alder-Fragment m/e 218 auf, das durch Abspaltung der C-Atome 5 und 6 mit ihren Substituenten (als Enol des Propionaldehyds) gebildet wird. Die Absättigung der 6-Doppelbindung wird auch am NMR-Signal der 6-Methylgruppe durch Dublettaufspaltung und Verschiebung nach höherem Feld ( $\delta =$ 1.20 ppm, CDCl<sub>3</sub>) angezeigt. Die *trans*-Konfiguration der Methylgruppe am Chiralitätszentrum C-6 zu den Nachbarsubstituenten geht wie bei **19a** und Secalonsäure A (1) daraus hervor, daß die Aufspaltung des Signals vom 5-Proton ( $\delta = 3.80$  ppm, J = 11.5 Hz) *trans*-diaxiale Anordnung der Protonen an den C-Atomen 5 und 6 ausweist (Abb. 2). Hiermit ist zugleich die in Lösung vorliegende Konformation der



Abb. 2. 220 MHz-NMR-Spektrum der 10-Methyl-10-desmethoxycarbonyl-hemisecalonsäure A (4) in CDCl<sub>3</sub>

10-Methyl-10-desmethoxycarbonyl-hemisecalonsäure (4) analog 19a ermittelt. Wie nach der Strukturverwandtschaft der Chromophore wegen der sterisch gehinderten Biphenylkonjugation in 1 zu erwarten, ist das Elektronenspektrum von 4 dem von 1 sehr ähnlich bei relativ geringfügiger kurzwelliger Verschiebung der Absorptionsmaxima (Abb. 3).



Abb. 3. Elektronenspektren von 10-Methyl-10-desmethoxycarbonyl-hemisecalonsäure A (4) und Secalonsäure A (1) in Methanol

Durch die stereospezifische Synthese der 10-Methyl-10-desmethoxycarbonyl-hemisecalonsäure A (4) ist das Ziel, die Darstellung einer Molekülhälfte des Pilztoxins Secalonsäure A (1), weitgehend erreicht. Mit der Bearbeitung der verbleibenden Schritte zur Synthese der Secalonsäure A selbst, nämlich Dimerisierung, Ersatz des 10-Methyls gegen  $CO_2CH_3$  und Enantiomerentrennung, sind wir beschäftigt.

Aufschlußreich zum Verständnis der Entstehungsweise weiterer Ergochrome ist die bei der Alkalibehandlung von **19b** beobachtete Bildung des seco-Xanthons **24**. Aus portugiesischem Mutterkorn hatten *de Mayo* und Mitarbb.<sup>28, 29)</sup> ein Ergochrom, das Ergoxanthin (**30**), isoliert. Dessen Konstitutionsermittlung<sup>3,28,29)</sup>, welche die Frage nach den Konfigurationen der Chiralitätszentren noch offen läßt, ergab für eine Molekülhälfte eine ähnliche seco-Xanthon-Struktur. Es erschien möglich, daß das Ergoxanthin aus einem anderen Ergochrom, wie z. B. Ergochrysin A (**29**), bei der Biosynthese oder auch während der Isolierung durch Säurespaltung der  $\beta$ -Diketon-Gruppierung einer Molekülhälfte und nachfolgenden  $\gamma$ -Lactonringschluß gebildet wird. Nach Erhitzen von **29** und des diastereomeren Ergochrysins B mit



Natronlauge, Lactonisieren durch Kochen in Eisessig und Remethylierung der Carboxylgruppe mit Diazomethan konnten die Autoren jedoch kein mit Ergoxanthin (**30**) identisches Produkt gewinnen<sup>29)</sup>. Sie nahmen deshalb an, daß **30** nicht aus einem der beiden Ergochrysine hervorgeht. Die von uns beobachtete Bildung des seco-Xanthons **24** läßt andererseits vermuten, daß eine solche Umwandlung unter geeigneten Bedingungen doch möglich ist.

Herrn Dr. D. Wendisch, Farbenfabriken Bayer, Leverkusen, danken wir für die Messung und Diskussion von 220 MHz-NMR-Spektren. Fräulein D. Offermann trug durch geschickte experimentelle Mitarbeit zu der Untersuchung bei. Die Arbeit wurde von der Deutschen Forschungsgemeinschaft, Bonn – Bad Godesberg, dem Landesamt für Forschung des Landes Nordrhein-Westfalen, Düsseldorf, und dem Fonds der Chemischen Industrie, Frankfurt, finanziell gefördert.

<sup>28)</sup> D. J. Aberhart, Y. S. Chen, P. de Mayo und J. B. Stothers, Tetrahedron [London] 21, 1417 (1965).

<sup>29)</sup> D. J. Aberhart und P. de Mayo, Tetrahedron [London] 22, 2359 (1966).

### **Experimenteller** Teil

Die NMR-Spektren wurden mit TMS als innerem Standard im Varian A-56/60 und A-100, die Massenspektren im Varian MAT SM1, die IR-Spektren in KBr im Perkin-Elmer Spektrometer 137 und die UV-Spektren in Methanol im Leitz Unicam 800 A aufgenommen. Die Schmelzpunkte sind korrigiert. Zur Analyse wurden die Substanzen, wenn nicht anders angegeben, bei 80° i. Hochvak. getrocknet.

Für die analytische (0.2 mm) und präparative Schichtchromatographie (2 mm) diente mit Weinsäure imprägniertes Kieselgel G (E. Merck) (14 g Weinsäure/100 g Kieselgel). Zur Säulenchromatographie benutzte man Kieselgel G (0.05-0.2 mm, E. Merck). Es wurden folgende Lösungsmittelsysteme verwendet: 1) Benzol, 2) Benzol/Aceton (20:1), 3) Benzol/ Aceton (8:1), 4) Benzol/Aceton (5:1), 5) Benzol/Aceton (6:1), 6) Benzol/Aceton (10:1).

Synthese und oxidative Cyclisierung des 2',3,6,6'-Tetrahydroxy-2,4-dimethylbenzophenons (2b)

2,6-Dimethylhydrochinon (9a): 2.0 g (16.4 mmol) m-Xylenol (9b) in 500 ml Aceton wurden mit einer Lösung von 15 g (58 mmol) frisch hergestelltem, feuchtem Kaliumnitrosodisulfonat in 600 ml Wasser und 4 g Natriumacetat versetzt. Man ließ 3 d bei Raumtemp. stehen, verdünnte dann mit Wasser, extrahierte mit CHCl<sub>3</sub>, dampfte dieses ab, nahm den Rückstand in 100 ml Methanol auf, reduzierte mit einem Überschuß NaBH<sub>4</sub>, verdünnte mit Wasser und extrahierte die Lösung mit Essigester. Nach Trocknen und Eindampfen des Lösungsmittels verblieben 1.46 g (65%) 9a vom Schmp. 148° (Lit. <sup>15</sup>): 150°).

2,6-Dihydroxybenzoesäure-(4-hydroxy-2,6-dimethylphenylester) (10a): 2.0 g (14.5 mmol) 9a erhitzte man 5 h bei 50° mit 3.5 g (22.4 mmol) 2,6-Dihydroxybenzoesäure (8a), 15 ml POCl<sub>3</sub> und 18 g ZnCl<sub>2</sub>. Dann wurde mit Eis hydrolysiert und der Rückstand über eine kurze Säule aus Kieselgel (System 1) filtriert. Der nach Einengen erhaltene gelbe Rückstand wurde an Kieselgel G chromatographiert (System 2). Umkristallisieren der Hauptfraktion aus Methanol/Wasser ergab 400 mg (10%) fast farblose Kristalle vom Schmp. 176–178°. FeCl<sub>3</sub>-Reaktion grün. – IR: 3500 (OH), 3320 (OH), 1670 (CO, chelatisiert), 1640 cm<sup>-1</sup>. – UV: 208 nm ( $\epsilon$  16000), 220 (23200), 255 (13600), 283 (3290) Schulter, 326 (3290). – MS: m/e (%) 275 (9, M<sup>⊕</sup>+1), 274 (47, M<sup>⊕</sup>), 138 (100, C<sub>7</sub>H<sub>6</sub>O<sub>3</sub>), 137 (90, M<sup>⊕</sup> – C<sub>7</sub>H<sub>5</sub>O<sub>3</sub>). – NMR (100 MHz, Aceton-d<sub>6</sub>):  $\delta$  2.14 ppm s (6H, 2 CH<sub>3</sub>), 6.52 d (2H,  $J_o$  = 8 Hz, 2 aromat. H), 6.64 s (2H, 2 aromat. H), 7.42 t (1H,  $J_o$  = 8, aromat. H), 8.30 s (1H, phenol. OH), 9.92 s (2H, 2 phenol. OH). Die OH-Signale verschwinden bei Zusatz von D<sub>2</sub>O.

C<sub>15</sub>H<sub>14</sub>O<sub>5</sub> (274.3) Ber. C 65.68 H 5.14 Gef. C 65.92 H 5.22

Als Nebenprodukt erhielt man bei der Chromatographie 2,8-Dihydroxy-1,3-dimethylxanthon (11). 40 mg (1%) gelbe Nadeln aus Methanol vom Schmp. 212–215°. FeCl<sub>3</sub>-Reaktion grün. – IR: 3550 (OH), 3400 (OH), 1645 cm<sup>-1</sup> (CO, chelatisiert). – UV: 208 nm ( $\varepsilon$  16100), 238 (22600), 248 (22100), 260 (24600), 267 (21700) Schulter, 291 (9800), 315 (3900) Schulter, 382 (5600). – MS: m/e (%) 257 (17, M<sup>⊕</sup>+1), 256 (100, M<sup>⊕</sup>), 228 (7, M<sup>⊕</sup>-CO), 227 (16, M<sup>⊕</sup> – COH). – NMR (60 MHz, DMSO-d<sub>6</sub>):  $\delta$  2.33 ppm s (3H, CH<sub>3</sub>), 2.70 s (3H, CH<sub>3</sub>), 6.80 t (2H,  $J_o$  = 8.5 Hz, 2 aromat. H), 7.12 s (1H, aromat. H), 7.67 t (1H,  $J_o$  = 8.5, aromat. H), 8.65 s (1H, phenol. OH), 13.15 s (1H, phenol. OH).

C<sub>15</sub>H<sub>12</sub>O<sub>4</sub> (256.3) Ber. C 70.30 H 4.72 Gef. C 70.46 H 4.74

2,6-Dimethoxybenzoesäure-(4-hydroxy-2,6-dimethylphenylester) (10b): 1.82 g (0.01 mol) 2,6-Dimethoxybenzoesäure (8b) und 1.5 g (10.9 mmol) 2,6-Dimethylhydrochinon (9a) ließ man in 10 ml Trifluoracetanhydrid 10 d bei Raumtemp. stehen. Die Reaktionsmischung wurde mit Wasser hydrolysiert und mit CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>/Essigester ausgeschüttelt. Die organische Phase engte man ein, filtrierte über eine kurze Säule aus Kieselgel (System 3), dampfte das Filtrat ein und kristallisierte den Rückstand aus Methanol/Wasser um. 450 mg (15%) farblose Nadeln vom Schmp. 232–235°. FeCl<sub>3</sub>-Reaktion negativ. – IR: 3320 (OH), 2940, 1725 (CO), 1605, 1480 cm<sup>-1</sup>. – UV: 209 nm ( $\varepsilon$  26100), 245 (4110), 278 (4600). – MS: m/e (%) 302 (18, M<sup>⊕</sup>), 166 (100, C<sub>9</sub>H<sub>10</sub>O<sub>3</sub>), 165 (100, C<sub>9</sub>H<sub>9</sub>O<sub>3</sub>), 150 (100, 165 – CH<sub>3</sub>), 137 (49, C<sub>7</sub>H<sub>5</sub>O<sub>3</sub>), 122 (58, 150 – CQ). – NMR (100 MHz, Aceton-d<sub>6</sub>):  $\delta$  2.26 ppm s (6H, 2 CH<sub>3</sub>), 3.90 s (6H, 2 OCH<sub>3</sub>), 6.59 s (2H, 2 aromat. H), 6.74 d (2H,  $J_o = 8$  Hz, 2 aromat. H), 7.40 t (1H,  $J_o = 8$ , aromat. H), 7.96 s (1H, phenol. OH).

C<sub>17</sub>H<sub>18</sub>O<sub>5</sub> (302.3) Ber. C 67.54 H 6.00 Gef. C 67.54 H 5.99

*UV-katalysierte Fries-Reaktion:* 200 mg (0.73 mmol) **10a** in 100 ml Benzol bestrahlte man 7 h mit einer Quecksilber-Hochdruck-Tauchlampe (TQ 81 NS der Quarzlampen-Gesellschaft, Hanau). Trotz Außenkühlung des Reaktionsgefäßes verharzte der größte Teil der Substanz. Neben der Ausgangsverbindung traten zwei Produkte auf, die schichtchromatographisch an ungepuffertem Kieselgel G abgetrennt wurden (System 2). Man erhielt 7 mg (4%) 2,6-Dihydroxybenzoesäure-(4-hydroxy-3,5-dimethylphenylester) (**12**) als farblose Nadeln (Benzol/ Cyclohexan) vom Schmp. 174°. – IR: 3480 (OH), 3300 (OH), 1680 (CO, chelatisiert), 1635 cm<sup>-1</sup>. – UV: 208 nm ( $\varepsilon$  19100) Schulter, 220 (25700), 255 (12400), 283 (4350) Schulter, 326 (3700). – MS: m/e (%) 274 (81, M<sup>⊕</sup>), 165 (51, C9H9O3), 138 (99, C7H<sub>6</sub>O3), 137 (100, C7H<sub>5</sub>O<sub>3</sub>). Hochaufgelöstes MS: C<sub>15</sub>H<sub>14</sub>O<sub>5</sub> ber. 274.0841, gef. 274.0823. – NMR (100 MHz, Aceton-d<sub>6</sub>):  $\delta$  2.32 ppm s (6H, 2 CH<sub>3</sub>), 6.52 d (2H,  $J_o$  = 8 Hz, 2 aromat. H), 6.98 s (2H, 2 aromat. H), 7.44 s (1H, phenol. OH), 7.44 t (1H,  $J_o$  = 8, aromat. H), 9.84 s (2H, phenol. OH).

Von dem zweiten Produkt erhielt man 12 mg (12%) 2,6-Dimethyl-*p*-phenylen-bis(2,6-dihydroxybenzoat) (13) vom Schmp. 173–176° (Benzol/Cyclohexan). – IR: 3450 (OH), 3180 (OH), 1695 cm<sup>-1</sup> (CO, chelatisiert). – UV: 208 nm ( $\varepsilon$  29000) Schulter, 220 (40700), 254 (20700), 284 (4010), 325 (7100). – MS: m/e (%) 410 (89, M<sup>⊕</sup>), 273 (55, M<sup>⊕</sup> – 137), 138 (94, C<sub>7</sub>H<sub>6</sub>O<sub>3</sub>), 137 (100, C<sub>7</sub>H<sub>5</sub>O<sub>3</sub>). Hochaufgelöstes MS: C<sub>22</sub>H<sub>18</sub>O<sub>8</sub> ber. 410.1001, gef. 410.0967. – NMR (100 MHz, Aceton-d<sub>6</sub>):  $\delta$  2.29 ppm s (6H, 2 CH<sub>3</sub>), 6.51 d (2H,  $J_o$  = 8 Hz, 2 aromat. H), 6.54 d (2H,  $J_o$  = 8 Hz, 2 aromat. H), 7.43 t (1H,  $J_o$  = 8, aromat. H), 9.80 s (2H, 2 phenol. OH), 9.91 s (2H, 2 phenol. OH). Tauscht man mit D<sub>2</sub>O aus, so verschwinden die OH-Signale, und die beiden Tripletts fallen zusammen.

3-Brom-4-methoxy-2,6-dimethylphenol: Zu 446 mg (2.94 mmol) 4-Methoxy-2,6-dimethylphenol<sup>17)</sup> wurden bei 20° 0.15 ml (2.94 mmol) Brom in 20 ml CCl<sub>4</sub> getropft. Die Reaktionslösung wurde dann mit Hydrogensulfit-Lösung geschüttelt, mit Wasser neutral gewaschen, mit Na<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> getrocknet und eingedampft. Der fast farblose Rückstand lieferte aus Petroläther 614 mg (91%) farblose Nadeln vom Schmp. 107–109°. – IR: 3400 (OH), 2920, 1580, 1470, 1215, 1095 cm<sup>-1</sup>. – UV: 210 nm ( $\varepsilon$  15900), 225 (9550) Schulter, 292 (4100). – MS: m/e (%) 232 (98, M<sup>+</sup><sub>1</sub>), 231 (14, M<sup>+</sup><sub>2</sub> +1), 230 (100, M<sup>+</sup><sub>2</sub>), 217 (61, M<sup>+</sup><sub>1</sub> – CH<sub>3</sub>), 215 (63, M<sup>+</sup><sub>2</sub> – CH<sub>3</sub>). – NMR (60 MHz, Aceton-d<sub>6</sub>):  $\delta$  2.24 ppm s (3H, CH<sub>3</sub>), 2.35 s (3H, CH<sub>3</sub>), 3.78 s (3H, OCH<sub>3</sub>), 6.74 s (1H, phenol. OH), 7.06 s (1H, aromat. H).

C<sub>9</sub>H<sub>11</sub>BrO<sub>2</sub> (231.1) Ber. C 46.76 H 4.80 Gef. C 46.53 H 4.77

4-Benzyloxy-2-brom-3,5-dimethylanisol: 6.4 g (27.7 mmol) 3-Brom-4-methoxy-2,6-dimethylphenol, 3.9 g (30.8 mmol) Benzylchlorid, 20 g wasserfreies  $K_2CO_3$  und 8 g Kaliumjodid wurden in 100 ml absol. Aceton 15 h gerührt und anschließend 8 h unter Rückfluß gekocht. Es wurde vom Ungelösten abfiltriert, das Filtrat mit Wasser verdünnt und angesäuert. Man extrahierte mit CHCl<sub>3</sub>, dampfte dieses ab und kristallisierte den Rückstand aus Petroläther um. 7.2 g (81%) farblose Prismen vom Schmp.  $66.5-68^{\circ}$ . – IR: 2930, 1600, 1470, 1380, 1340, 1240 cm<sup>-1</sup>. – UV: 211 nm ( $\varepsilon$  27700), 230 (10500) Schulter, 282 (3100) Schulter, 289 (3300). – MS: m/e (%) 323 (10, M<sub>1</sub><sup> $\oplus$ </sup> +1), 322 (50, M<sub>1</sub><sup> $\oplus$ </sup>), 321 (11, M<sub>2</sub><sup> $\oplus$ </sup> +1), 320 (50, M<sub>2</sub><sup> $\oplus$ </sup>), 231 (99, M<sub>1</sub><sup> $\oplus$ </sup> -91), 229 (100, M<sub>2</sub><sup> $\oplus$ </sup> -91), 91 (C<sub>6</sub>H<sub>5</sub>CH<sub>2</sub>). – NMR (60 MHz, Aceton-d<sub>6</sub>):  $\delta$  2.27 ppm s (3H, CH<sub>3</sub>), 2.35 s (3H, CH<sub>3</sub>), 3.82 s (3H, OCH<sub>3</sub>), 4.78 s (2H, Benzyl-CH<sub>2</sub>), 6.80 s (1H, aromat. H), 7.2–7.6 m (5H, aromat. H).

C<sub>16</sub>H<sub>17</sub>BrO<sub>2</sub> (320.9) Ber. C 59.83 H 5.33 Gef. C 59.93 H 5.33

3-Benzyloxy-2',6,6'-trimethoxy-2,4-dimethylbenzophenon (16): Eine Lösung von 7.66 g (23.9 mmol) 4-Benzyloxy-2-brom-3,5-dimethylanisol in 50 ml absol. Äther wurde schnell mit 14 ml n-Butyllithium in Hexan (20-25 proz.) versetzt. Die entstandene Suspension kochte man mehrmals kurz auf und goß sie unter Stickstoff in eine Lösung von 4.9 g (24.5 mmol) 2,6-Dimethoxybenzoylchlorid (14) in 25 ml absol. Äther. Das Reaktionsgemisch wurde sofort 1 h unter Rückfluß gekocht. (Bei niedrigeren Temperaturen entstanden immer mehrere Nebenprodukte.) Man hydrolysierte mit Eis, extrahierte mit Essigester und dampfte die Extrakte ein. Der Rückstand wurde mehrmals mit Methanol/Aktivkohle aufgekocht und die Lösung eingeengt. 5.82 g (60%) farblose Nadeln vom Schmp. 154-156°. – IR: 2900, 1670 (CO), 1590, 1470, 1250 cm<sup>-1</sup>. – UV: 211 nm ( $\varepsilon$  40000), 226 (19950) Schulter, 267 (7600), 307 (4650). – MS: m/e (%) 407 (11, M<sup>⊕</sup>+1), 406 (39, M<sup>⊕</sup>), 315 (100, M<sup>⊕</sup>-91), 177 (46, M<sup>⊕</sup>-91-137), 165 (63, C9H9O3), 150 (6, 165-CH3), 91 (15, C6H5CH2). – NMR (60 MHz, Aceton-d<sub>6</sub>):  $\delta$  2.28 ppm s (3H, CH<sub>3</sub>), 2.32 s (3H, CH<sub>3</sub>), 3.47 s (3H, OCH<sub>3</sub>), 3.67 s (6H, 2 OCH<sub>3</sub>), 4.81 s (2H, CH<sub>2</sub>), 6.63 d (2H,  $J_o = 8$  Hz, 2 aromat. H), 6.66 s (1H, aromat. H), 7.1-7.6 m (6H, 6 aromat. H).

#### C25H26O5 (406.5) Ber. C 73.86 H 6.45 Gef. C 73.84 H 6.39

3-Hydroxy-2',6,6'-trimethoxy-2,4-dimethylbenzophenon (16, H anstelle von  $CH_2C_6H_5$ ): Eine Lösung von 8.06 g (19.8 mmol) 16 in 300 ml Essigester/Methanol wurde an Pd/C hydriert. Erst nach Zusatz von 4 Tropfen 70 proz. Perchlorsäure wurde die ber. Menge H<sub>2</sub> aufgenommen. Nach Abfiltrieren und Einengen fielen 6.0 g (96%) der entbenzylierten Verbindung in farblosen Nadeln aus. Schmp. 185–186°. – IR: 3520 (OH), 2920, 1670 (CO), 1610, 1480 cm<sup>-1</sup>. – UV: 210 nm ( $\varepsilon$  30400), 226 (14700), 260 (7350), 325 (3420). – MS: *m/e* (%) 316 (31, M<sup>⊕</sup>), 301 (3, M<sup>⊕</sup> – CH<sub>3</sub>), 286 (78, M<sup>⊕</sup> – 2 CH<sub>3</sub>), 285 (100, M<sup>⊕</sup> – OCH<sub>3</sub>), 270 (10, 285 – CH<sub>3</sub>), 255 (5, 270 – CH<sub>3</sub>), 179 (12, C<sub>10</sub>H<sub>11</sub>O<sub>3</sub>), 165 (31, C<sub>9</sub>H<sub>9</sub>O<sub>3</sub>), 150 (5, 179 – COH). – NMR (60 MHz, DMSO-d<sub>6</sub>):  $\delta$  2.12 ppm s (3H, CH<sub>3</sub>), 2.19 s (3H, CH<sub>3</sub>), 3.35 s (3H, OCH<sub>3</sub>), 3.60 s (6H, 2 OCH<sub>3</sub>), 6.55 s (1H, aromat. H), 6.64 d (2H, J<sub>o</sub> = 8.0 Hz, aromat. H), 7.28 dd (1H, J<sub>o</sub> = 8.0, aromat. H), 7.81 s (1H, phenol. OH).

C18H20O5 (316.3) Ber. C 68.34 H 6.37 Gef. C 68.54 H 6.38

2',3,6-Trihydroxy-6'-methoxy-2,4-dimethylbenzophenon (2b, OCH<sub>3</sub> anstelle von 6'-OH): Zu 5.43 g (17.3 mmol) 16 (H anstelle von CH<sub>2</sub>C<sub>6</sub>H<sub>5</sub>) in 600 ml absol. Methylenchlorid gab man tropfenweise 6.4 ml (67 mmol) Bortribromid in 100 ml absol. Benzol. Nach 1 h wurde vorsichtig mit Wasser zersetzt und mit CCl<sub>4</sub> ausgeschüttelt. Die Extrakte trocknete man mit Na<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> und dampfte sie ab. Es blieb ein gelbbrauner Rückstand übrig, der im Dünnschichtchromatogramm eine Spur einer Nebenzone zeigte (wahrscheinlich völlig entmethyliertes Produkt). Ausb. 5.13 g (quantitativ). Eine Probe kristallisierte aus Benzol/ Petroläther in gelben Prismen. Schmp. 188–191°. FeCl<sub>3</sub>-Reaktion braun. – IR: 3450 (OH), 2910, 1620 (CO, cheliert), 1580, 1450, 1255, 1230, 1090, 910, 800 cm<sup>-1</sup>. – UV: 210 nm ( $\varepsilon$  17400), 221 (14850) Schulter, 246 (9020), 266 (9200), 283 (8700), 344 (3320). – MS: *m/e* (%) 289 (17, M<sup>⊕</sup>+1), 288 (97, M<sup>⊕</sup>), 165 (38, M<sup>⊕</sup> - C<sub>7</sub>H<sub>7</sub>O<sub>2</sub>), 164 (100, M<sup>⊕</sup> - C<sub>7</sub>H<sub>7</sub>O<sub>2</sub> - H), 151 (18, M<sup>⊕</sup> - 137), 137 (7, M<sup>⊕</sup> - 151). – NMR (60 MHz, DMSO-d<sub>6</sub>):  $\delta$  1.94 ppm s

Chemische Berichte Jahrg. 106

(3 H, CH<sub>3</sub>), 2.16 s (3 H, CH<sub>3</sub>), 3.49 s (3 H, OCH<sub>3</sub>), 6.47 s (1 H, aromat. H), 6.48 d (1 H,  $J_o = 8$  Hz, aromat. H), 6.53 d (1 H,  $J_o = 8$ , aromat. H), 7.35 t (1 H,  $J_o = 8$ , aromat. H), 7.60 s (1 H, phenol. OH), 9.35 s (1 H, phenol. OH), 11.77 s (1 H, phenol. OH).

C<sub>16</sub>H<sub>16</sub>O<sub>5</sub> (288.3) Ber. C 66.66 H 5.59 Gef. C 66.64 H 5.62

2',3,6,6'-Tetrahydroxy-2,4-dimethylbenzophenon (**2b**): Zur Lösung von 3.5 g (12.2 mmol) **2b** (OCH<sub>3</sub> anstelle von 6'-OH) in 650 ml absol. CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> gab man 5 ml (53 mmol) BBr<sub>3</sub> in 200 ml CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>, kochte dann 90 h und gab portionsweise insgesamt 10 ml (105 mmol) BBr<sub>3</sub> zu. Es wurde mit Eis hydrolysiert, die organische Phase eingedampft und der Rückstand schichtchromatographisch gereinigt (System 4). Neben 0.53 g (14%) Ausgangsprodukt erhielt man nach Umkristallisieren aus Benzol 2.0 g (58%) gelbe Prismen vom Schmp. 171–174°. FeCl<sub>3</sub>-Reaktion braun. – IR: 3500 (OH), 3400 (OH), 3250 (OH), 1620 (CO, chelatisiert), 1570, 1440, 1345, 1240, 1200 cm<sup>-1</sup>. – UV: 209 nm ( $\varepsilon$  19750), 221 (14830), 282 (10950), 356 (3000). – MS: m/e (%) 275 (17, M<sup>⊕</sup>+1), 274 (100, M<sup>⊕</sup>), 165 (24, C<sub>9</sub>H<sub>9</sub>O<sub>3</sub>), 164 (63, C<sub>9</sub>H<sub>9</sub>O<sub>3</sub>-H), 137 (33, M<sup>⊕</sup> – C<sub>7</sub>H<sub>5</sub>O<sub>3</sub>). – NMR (60 MHz, DMSO-d<sub>6</sub>):  $\delta$  1.94 ppm s (3H, CH<sub>3</sub>), 2.13 s (3H, CH<sub>3</sub>), 6.28 d (2H, J<sub>o</sub> = 8 Hz, 2 aromat. H), 6.42 s (1H, aromat. H), 7.24 dd (1H, J<sub>o</sub> = 8, aromat. H), 7.54 s (1H, phenol. OH), 8.76 s (1H, phenol. OH), 11.31 s (2H, 2 phenol. OH).

C15H14O5 (274.3) Ber. C 65.68 H 5.14 Gef. C 65.57 H 5.24

Aus der Mutterlauge ließen sich 0.20 g (6%) 2,8-Dihydroxy-1,3-dimethylxanthon (11) isolieren.

2-(2,6-Dihydroxybenzoyl)-3,5-dimethyl-p-benzochinon (17): Zu 100 mg (0.37 mmol) 2b in 15 ml Aceton gab man eine Lösung von 0.6 g (2.2 mmol) FeCl<sub>3</sub> in 25 ml Wasser. Nach 10 min säuerte man mit verd. Salzsäure an, verdünnte mit Wasser und extrahierte mit Essigester. Die Extrakte wurden eingeengt und der Rückstand chromatographiert (System 5). 87 mg (88%) orangefarbene Kristalle vom Schmp. 112-113°. FeCl<sub>3</sub>-Reaktion rotbraun. — IR: 3400 (OH), 1640 (CO), 1615 (CO), 1580 cm<sup>-1</sup>. — MS: Bis auf den Peak m/e 215 (94) mit dem des Dienons 3b übereinstimmend. — Das Produkt konnte trotz mehrfacher chromatographischer Reinigung nicht völlig rein erhalten werden, da es sich schr leicht in 3b umwandelt.

5,10-Dihydro-1,8-dihydroxy-6,10-dimethyl-5-oxoxanthon<sup>8a)</sup> (3b): Zur Lösung von 280 mg (1.03 mmol) 17 in etwa 100 ml Methanol wurden 40 ml N Na<sub>2</sub>CO<sub>3</sub> gegeben. Man säuerte nach 1 min mit verd. Salzsäure an und extrahierte mit Essigester. Trennung über Schichtplatten (System 5) ergab 210 mg (75%) 3b vom Schmp. 147–149°. FeCl<sub>3</sub>-Reaktion rotbraun. – IR: 3450 (OH), 1710 (CO, Enon), 1645 (C=C), 1630 (CO, chelatisiert) 1580, 1470, 1290, 1235, 1215 cm<sup>-1</sup>. – UV: 218 nm ( $\varepsilon$  18300), 290 (10700), 357 (6850). – MS: *m/e* (%) 273 (18, M<sup>⊕</sup>+1), 272 (100, M<sup>⊕</sup>), 257 (8, M<sup>⊕</sup> – CH<sub>3</sub>), 229 (25, M<sup>⊕</sup> – CH<sub>3</sub> – CO), 203 (13, M<sup>⊕</sup> – C<sub>4</sub>H<sub>4</sub>O+H), 137 (7, C<sub>7</sub>H<sub>5</sub>O<sub>3</sub>). – NMR (60 MHz, DMSO-d<sub>6</sub>):  $\delta$  1.46 ppm s (3H, CH<sub>3</sub>), 1.98 d (3H, *J* = 1.5 Hz, olef. CH<sub>3</sub>), 6.50 d (2H, *J<sub>o</sub>* = 8.5 Hz, 2 aromat. H), 7.01 q (1H, *J* = 1.5, olef. H), 7.42 t (1H, *J<sub>o</sub>* = 8.5, aromat. H), 11.20 s (2H, 2 OH).

C<sub>15</sub>H<sub>12</sub>O<sub>5</sub> (272.3) Ber. C 66.17 H 4.44 Gef. C 66.31 H 4.41

Stereoselektive Reduktion des Dihydroxanthon-Dienons 3a

5,6,7,10-Tetrahydro-3,5,8-trihydroxy-6,10-dimethylxanthon<sup>8a)</sup> (19a): 232 mg (0.85 mmol) in 500 ml Methanol gelöstes  $3a^{1}$  hydrierte man an 23 mg Palladium/Kohle (5proz.) bei 20°. Nach 6 h waren 1.6 mmol H<sub>2</sub> aufgenommen. Das Lösungsmittel wurde abgedampft und der Rückstand in wenig Äther gelöst. Es fielen 40 mg blaßgelbe Prismen aus, Schmp. 215–218°. FeCl<sub>3</sub>-Reaktion rot. Die Mutterlauge ergab nach chromatographischer Auftrennung (System 5) weitere 18 mg. Gesamtausb. 24%. – IR: 3480 (OH), 3300 (OH), 2950, 1620 (CO, chelatisiert), 1600 cm<sup>-1</sup>. – UV: 204 nm ( $\varepsilon$  16400), 220 (10900) Schulter, 242 (7000) Schulter, 248 (7300), 301 (9800), 350 (14100). – MS: m/e ( ${}^{\circ}_{o}$ ) 276 (89, M $^{\oplus}$ ), 261 (26, M $^{\oplus}$  – CH<sub>3</sub>), 219 (55, M $^{\oplus}$  – C<sub>3</sub>H<sub>5</sub>O), 218 (100, M $^{\oplus}$  – HOCH=CHCH<sub>3</sub>), 203 (51, 218 – CH<sub>3</sub>), 200 (35, 218 – H<sub>2</sub>O), 177 (56, C<sub>10</sub>H<sub>9</sub>O<sub>3</sub>), 137 (24, C<sub>7</sub>H<sub>5</sub>O<sub>3</sub>). – NMR (100 MHz, Aceton-d<sub>6</sub>/DMSO-d<sub>6</sub>):  $\delta$ 1.10 ppm d (3H, J = 5 Hz, 6-CH<sub>3</sub>), 1.38 s (3H, 10-CH<sub>3</sub>), 2.0 – 2.7 m (3H, CH<sub>2</sub>CH), 3.67 dd (1H,  $J_{5,6} = 10$ ,  $J_{5,5-OH} = 5$ , 5-H), 5.20 d (1H,  $J_{5,5-OH} = 5$ , 5-OH), 6.32 d (1H,  $J_m = 2$ , aromat. H), 6.49 dd (1H,  $J_o = 9$ ,  $J_m = 2$ , aromat. H), 7.64 d (1H,  $J_o = 9$  Hz, aromat. H), 10.42 s (1H, phenol. OH), 15.40 s (1H, enol. OH). Die OH-Signale verschwinden bei Zusatz von D<sub>2</sub>O. – NMR (100 MHz, Pyridin-d<sub>5</sub>):  $\delta$  1.20 ppm d (3H, J = 6 Hz, CH<sub>3</sub>), 1.64 s (3H, CH<sub>3</sub>), 1.8–2.7 m (3H, CH<sub>2</sub>CH), 3.97 d (1H, J = 10, 5-H), 6.46 d (1H,  $J_m = 2$ , aromat. H), 6.70 dd (1H,  $J_o = 8.5$ ,  $J_m = 2$ , aromat. H), 7.96 d (1H,  $J_o = 8.5$ , aromat. H).

C15H16O5 (276.3) Ber. C 65.22 H 5.84 Gef. C 65.35 H 5.97

5,6,7,8,9,10-Hexahydro-3,5-dihydroxy-6,10-dimethyl-8-oxoxanthon<sup>8a)</sup> (20) erhielt man nach chromatographischer Auftrennung (System 5) der Mutterlauge von 19a in farblosen Prismen. 52 mg (22%), Schmp. 172–174° (Äther). FeCl<sub>3</sub>-Reaktion zunächst negativ, nach einigen Sekunden rot. – IR: 3240, 1714 (CO, Cyclohexanon), 1647 (CO), 1602, 1582 cm<sup>-1</sup>. – UV: 211 nm ( $\varepsilon$  18100), 233 (9800), 278 (11800), 311 (8000). – MS: Übereinstimmend mit dem von 19b, in das sich 20 beim Erhitzen umwandelt. – NMR (60 MHz, Aceton-d<sub>6</sub>):  $\delta$  1.16 ppm d (3H, J = 5 Hz, 6-CH<sub>3</sub>), 1.51 s (3H, 10-CH<sub>3</sub>), 2.2–2.8 m (3H, CH<sub>2</sub>CH), 3.41 s (1H, 9-H), 3.81 breit (1H, 5-H), 4.98 s breit (1H, OH), 6.37 d (1H,  $J_m = 2$ , aromat. H), 6.59 q (1H,  $J_o = 8.5$ ,  $J_m = 2$ , aromat. H), 7.73 d (1H,  $J_o = 8.5$ , aromat. H), 9.28 s breit (1H, OH). Die OH-Signale verschwinden mit D<sub>2</sub>O.

C15H16O5 (276.3) Ber. C 65.22 H 5.84 Gef. C 65.30 H 5.86

5,6,7,10-Tetrahydro-3,5,8-trihydroxy-6,10-dimethylxanthon<sup>8a)</sup> (19b)

a) 27.6 mg (0.1 mmol) **20** wurden in 10 ml N Na<sub>2</sub>CO<sub>3</sub> gelöst. Nach 1 min säuerte man an, extrahierte mit Essigester, dampfte ein und nahm den Rückstand mit wenig Äther auf. Nach einiger Zeit kristallisierten 18 mg (65%) hellgelbe Prismen aus, Schmp. 193°. FeCl<sub>3</sub>-Reaktion rot.

b) 2 mg 20 wurden in 2 ml Äthylenglykol-monomethyläther (E. Merck, zur Synthese) 2 h auf dem Dampfbad erhitzt. Dabei färbte sich die anfangs farblose Lösung gelb. Nach Aussage des Dünnschichtchromatogramms hatte sich 20 quantitativ in 19b umgelagert.

c) 113 mg (0.42 mmol) 20 hydrierte man wie bei 19a an Pd/C, jedoch bei 40°. Das Lösungsmittel wurde eingedampft und die Lösung des Rückstands in N Na<sub>2</sub>CO<sub>3</sub> sofort angesäuert. Die wäßr. Phase extrahierte man mit Essigester, engte das Lösungsmittel ein und trennte den Rückstand chromatographisch (System 5) auf. Man erhielt 18 mg (16%) 19a und 24 mg (21 %) 19b. 19b kristallisierte in hellgelben Prismen (Äther) vom Schmp. 193°. FeCl<sub>3</sub>-Reaktion rot. - IR: 3400 (OH), 3180 (OH), 1600 (CO, chelatisiert), 1575, 1410 cm<sup>-1</sup>. - UV: 204 nm (e 16200), 220 (11000) Schulter, 242 (7000) Schulter, 248 (7950), 301 (9800), 350 (15900). --MS: m/e (%) 276 (58, M<sup> $\oplus$ </sup>), 261 (39, M<sup> $\oplus$ </sup> – CH<sub>3</sub>), 219 (38), 218 (100, M<sup> $\oplus$ </sup> – HOCH=CHCH<sub>3</sub>),  $203 (34, 218 - CH_3), 200 (26), 137 (23, C_7H_5O_3). - NMR (100 MHz, Aceton-d_6/DMSO-d_6):$ δ 1.11 ppm d (3H, J == 6 Hz, 6-CH<sub>3</sub>), 1.42 s (3H, 10-CH<sub>3</sub>), 3.75 s (1H, 5-H), 4.61 s (1H, 5-OH), 6.31 d (1H,  $J_m = 2$ , aromat. H), 6.49 dd (1H,  $J_o = 9$ ,  $J_m = 2$ , aromat. H), 7.63 d (1H,  $J_o = 9$ , aromat. H), 10.26 s (1 H, phenol. OH), 15.54 s (1 H, enol. OH). Bei Zusatz von D<sub>2</sub>O verschwinden die Signale der drei OH-Gruppen. – NMR (100 MHz, Pyridin-d<sub>5</sub>):  $\delta$  1.18 ppm d (3H, J = 6 Hz, CH<sub>3</sub>), 1.46 s (3H, CH<sub>3</sub>), 1.9–2.9 m (3H, CH<sub>2</sub>CH), 3.96 d (1H,  $J_{5,6} = 2$ , 5-H), 6.46 d (1H,  $J_m = 2$ , aromat. H), 6.65 dd (1H,  $J_o = 8.5$ ,  $J_m = 2$ , aromat. H), 7.38 d  $(1 H, J_o = 8.5, aromat. H).$ 

C<sub>15</sub>H<sub>16</sub>O<sub>5</sub> (276.3) Ber. C 65.22 H 5.84 Gef. C 65.20 H 5.87

Massenspektrometrischer Vergleich der diastereomeren Enolketone **19a** und **b** bei abgestufter Elektronenenergie: Aufnahme der Spektren im Varian MAT SM1 bei 125° Probentemp. im Bereich der Ionen M<sup> $\oplus$ </sup> und M<sup> $\oplus$ </sup> – CH<sub>3</sub>. In Tab. 2 sind die Ergebnisse zusammengefaßt.

Tab. 2. Intensitätsverhältnis der Ionen m/e 261 (M<sup> $\oplus$ </sup> – CH<sub>3</sub>) und 276 (M<sup> $\oplus$ </sup>) in den Massenspektren der Enolketone **19a** und **b** bei verschiedenen Elektronenenergien

eV	Intensitätsverhältnis ( $M^{\oplus} - CH_3$ )/ $M^{\oplus}$		
	19a	19 b	
70	0.69	0.87	
45	0.34	0.81	
39	0.08	0.34	

5,10-Dihydro-3,5,8-trihydroxy-6,10-dimethylxanthon<sup>8a</sup>) (21a): Eine Lösung von 544 mg (2.0 mmol) **3a** in 60 ml Methanol wurde mit 50 mg (1.3 mmol) NaBH<sub>4</sub> versetzt. Nach 2 min wurde angesäuert, mit 200 ml Wasser verdünnt und mit Essigester extrahiert. Nach Eindampfen blieb ein gelbes Öl zurück, das nach Zusatz von Äther kristallisierte. 450 mg (82%) gelbe Prismen vom Schmp. 185–187°. – IR: 3270 (OH), 1617 breit (CO, chelatisiert), 1560, 1500 cm<sup>-1</sup>. – UV: 208 nm ( $\varepsilon$  25400), 254 (9400), 313 (6000), 395 (17400). – MS: m/e(%) 274 (18, M<sup>®</sup>), 256 (100, M – H<sub>2</sub>O), 203 (51), 137. – NMR (60 MHz, Pyridin-d<sub>5</sub>): 8 1.57 ppm s (3H, aliphat. CH<sub>3</sub>), 2.15 t (3H, J = 1.5 Hz, olef. CH<sub>3</sub>), 5.12 dq (1H,  $J_{5,7} =$ 2.3,  $J_{5,11} = 1.5$ , 5-H), 6.05 dq (1H,  $J_{7,5} = 2.3$ ,  $J_{7,11} = 1.5$ , 7-H), 6.60 d (1H,  $J_m = 2$ , aromat. H), 6.83 dd (1H,  $J_q = 8.5$ ,  $J_m = 2$ , aromat. H), 7.98 d (1H,  $J_q = 8.5$ , aromat. H).

C<sub>15</sub>H<sub>14</sub>O<sub>5</sub> (274.3) Ber. C 65.68 H 5.14 Gef. C 65.58 H 5.17

5-Deuterio-10-hydro-3,5,8-trihydroxy-6,10-dimethylxanthon<sup>8a)</sup> (21b): 544 mg (2.0 mmol) 3a wurden wie oben mit NaBD<sub>4</sub> reduziert. Man erhielt 465 mg (85%) gelbe Prismen vom Schmp. 188–191° (Essigester). FeCl<sub>3</sub>-Reaktion grün. – 1R: 3300 (OH), 1620 (CO, chelatisiert), 1560 cm<sup>-1</sup>. – MS: m/e (%) 275 (16, M<sup>⊕</sup>), 274 (8, M<sup>⊕</sup> – H), 257 (100, M<sup>⊕</sup> – H<sub>2</sub>O), 203 (54, M<sup>⊕</sup> – C<sub>4</sub>H<sub>6</sub>DO), 137 (24, C<sub>7</sub>H<sub>5</sub>O<sub>3</sub>). – NMR (60 MHz, Pyridin-d<sub>5</sub>):  $\delta$  1.58 ppm s (3H, CH<sub>3</sub>), 2.15 d (3H, J = 1.5 Hz, olef. CH<sub>3</sub>), 6.06 q (1H,  $J_{7,11} = 1.5$ , olef. H), 6.62 d (1H,  $J_m = 2$ , aromat. H), 6.85 dd (1H,  $J_o = 8$ ,  $J_m = 2$  Hz, aromat. H), 8.00 d (1H,  $J_o = 8$ , aromat. H).

Katalytische Hydrierung von 21b: 147 mg (0.53 mmol) 21b wurden wie bei 19a hydriert und das Reaktionsgemisch mit N Na<sub>2</sub>CO<sub>3</sub> enolisiert. Nach chromatographischer Trennung (System 5) erhielt man 20 mg (14%) 5-Deuterio-enolketon 19b vom Schmp. 188° und 25 mg (17%) 5-Deuterio-enolketon 19a vom Schmp. 214–218°. Beide Verbindungen kristallisierten aus Äther als hellgelbe Prismen. FeCl<sub>3</sub>-Reaktion rot.

Spektroskopische Daten des 5-Deuterio-enolketons **19b**: IR: 3380 (OH), 3200 (OH), 1600 (CO, chelatisiert), 1570 cm<sup>-1</sup>. – MS: m/e (%) 277 (31, M<sup>⊕</sup>), 262 (21, M<sup>⊕</sup> – CH<sub>3</sub>), 219 (39, M<sup>⊕</sup> – C<sub>3</sub>H<sub>4</sub>DO), 218 (100, M<sup>⊕</sup> – HOCD=CHCH<sub>3</sub>), 203 (43, 218 – CH<sub>3</sub>), 200 (35, 218 – H<sub>2</sub>O), 137 (23, C<sub>7</sub>H<sub>5</sub>O<sub>3</sub>). – NMR (100 MHz, Pyridin-d<sub>5</sub>):  $\delta$  1.18 ppm d (3H, J = 6 Hz, CH<sub>3</sub>), 1.46 s (3H, CH<sub>3</sub>), 1.9–2.8 m (3H, aliphat. H), 6.53 d (1H,  $J_m = 2$ , aromat. H), 6.72 dd (1H,  $J_o = 8.5$ ,  $J_m = 2$ , aromat. H), 7.96 d (1H,  $J_o = 8.5$ , aromat. H).

Spektroskopische Daten des 5-Deuterio-enolketons **19a**: IR: 3450 (OH), 3250 (OH), 1620 cm<sup>-1</sup> (CO, chelatisiert). - MS: m/e (%) 277 (28, M<sup> $\oplus$ </sup>), 262 (21, M<sup> $\oplus$ </sup> - CH<sub>3</sub>), 219 (39, M<sup> $\oplus$ </sup> - HOCD=CHCH<sub>3</sub>), 203 (43, 218 - CH<sub>3</sub>), 200 (27, 218 - H<sub>2</sub>O), 177 (28, C<sub>10</sub>H<sub>9</sub>O<sub>3</sub>), 137 (27,

 $C_{7}H_{5}O_{3}$ ). - NMR (100 MHz, Pyridin-d<sub>5</sub>):  $\delta$  1.20 ppm d (3H, J = 6 Hz, CH<sub>3</sub>), 1.64 s (3H, CH<sub>3</sub>), 1.9-2.7 m (3H, aliphat. H), 6.44 d (1H,  $J_m = 2$ , aromat. H), 6.67 dd (1H,  $J_o = 9$ ,  $J_m = 2$ , aromat. H), 7.93 d (1H,  $J_o = 9$  Hz, aromat. H).

#### 7-Hydroxy-2-methyl-2-(3-methyl-5-oxotetrahydro-2-furyl)-4-chromanon (24)

a) 27 mg (0.1 mmol) **19b** löste man in 1 ml gesätt. Sodalösung und ließ 8 h bei Raumtemp. stehen. Dann wurde mit verd. Salzsäure angesäuert, mit Essigester extrahiert und nach Eindampfen der Extrakte der Rückstand in wenig Äther aufgenommen. Es fielen farblose Prismen aus; aus Methanol/Petroläther 19 mg (70%) vom Schmp. 189–190°. FeCl<sub>3</sub>-Reaktion negativ. Hydroxamsäuretest violett. – IR (KBr): 3300 (OH), 1775 (CO), 1655 (CO, chelatisiert), 1590, 1220, 1155 cm<sup>-1</sup>. – UV: 212 nm ( $\varepsilon$  19800), 217 (17600) Schulter, 228 (9670), 275 (11150), 312 (5700). – MS: m/e (%) 276 (18, M<sup>⊕</sup>), 177 (100, M<sup>⊕</sup> – Lactonring = 27), 137 (13, C<sub>7</sub>H<sub>5</sub>O<sub>3</sub> = 26). – NMR (60 MHz, Aceton-d<sub>6</sub>):  $\delta$  1.25 ppm d (3H, J = 6 Hz, CH<sub>3</sub>), 1.40 s (3H, CH<sub>3</sub>), 2.2–3.2 m (5H, aliphat. H), 4.27 d (1H,  $J_{2',3'}$  = 4, aliphat. H), 6.40 d (1H,  $J_m = 2$ , aromat. H), 6.58 dd (1H,  $J_o = 8.5$ ,  $J_m = 2$ , aromat. H), 7.70 d (1H,  $J_o = 8.5$ , aromat. H), 9.32 s (1H, phenol. OH). Bei Zusatz von D<sub>2</sub>O verschwindet das Signal bei  $\delta$  9.32 ppm.

C<sub>15</sub>H<sub>16</sub>O<sub>5</sub> (276.3) Ber. C 65.21 H 5.84 Gef. C 65.53 H 5.81

b) 4.8 g (17.7 mmol) 20 wurden 20 h wie zur Gewinnung von 19a bei 20° katalytisch hydriert (H<sub>2</sub>-Aufnahme war nach etwa 6 h beendet). Nach 20 min wurde mit 2 N Na<sub>2</sub>CO<sub>3</sub> behandelt und angesäuert. Die chromatographische Aufarbeitung ergab: 0.1 g (2%) 19b, 1.27 g (26%) 19a, 0.5 g (10%) 24.

### Reduktion von 3b zur 10-Methyl-10-desmethoxycarbonyl-hemisecalonsäure A (4)

Diastereomere 5,10-Dihydro-1,5,8-trihydroxy-6,10-dimethylxanthone<sup>8a</sup>) (**28a** und **b**): Eine Lösung von 185 mg (0.68 mmol) **3b** in 200 ml Methanol wurde unter Rühren mit 200 mg (5.3 mmol) NaBH<sub>4</sub> versetzt. Die Lösung verfärbte sich von rot über orange nach gelb. Nach etwa 15 min säuerte man an, verdünnte mit Wasser und extrahierte mit Essigester. Die Extrakte engte man ein und chromatographierte den Rückstand (System 6): 90 mg (48%) **28a**, gelbe Prismen aus Diisopropyläther und Petroläther, Schmp. 146–150°. FeCl<sub>3</sub>-Reaktion grün. – IR: 3450 (OH), 2900, 1650 (C=C), 1600 (CO, chelatisiert), 1475, 1235, 1065 cm<sup>-1</sup>. – UV: 210 nm ( $\epsilon$  19 300), 225 (17400), 247 (7430) Schulter, 277 (6960), 386 (14970), 414 (9750). – MS: m/e (%) 275 (13, M<sup>⊕</sup>+1), 274 (75, M<sup>⊕</sup>), 256 (100, M<sup>⊕</sup> – H<sub>2</sub>O), 203 (71, M<sup>⊕</sup> – C<sub>4</sub>H<sub>7</sub>O), 164 (45, M<sup>⊕</sup> – C<sub>6</sub>H<sub>4</sub>O<sub>2</sub> – 2 H), 149 (9, 164 – CH<sub>3</sub>), 137 (58, C<sub>7</sub>H<sub>5</sub>O<sub>3</sub>). – NMR (60 MHz, Pyridin-d<sub>5</sub>):  $\delta$  1.48 ppm s (3H, aliphat. CH<sub>3</sub>), 2.16 t (3H, J = 1.5 Hz, olef. CH<sub>3</sub>), 5.08 dq (1H,  $J_{5,7} = 2.3$ ,  $J_{5,11} = 1.5$ , 5-H), 5.97 dq (1H,  $J_{7,5} = 2.3$ ,  $J_{7,11} = 1.5$ , 7-H), 6.41 dd (1H,  $J_o = 8.0$ ,  $J_m = 1$ , aromat. H), 6.67 dd (1H,  $J_o = 8.0$ ,  $J_m = 1$  Hz, aromat. H), 7.33 t (1H,  $J_o = 8$  Hz, aromat. H).

$$C_{15}H_{14}O_5$$
 (274.3) Ber. C 65.68 H 5.14 Gef. C 65.44 H 5.02

Außerdem wurden beim Chromatographieren 10 mg (6%) **28b** gewonnen. Derbe gelbe Rhomben (Äther/Petroläther), Schmp. 160–164°. FeCl<sub>3</sub>-Reaktion grün.  $R_{\rm F}$ -Werte mit System 6 nach zweimaligem Durchlauf: 0.68 (**28a**) und 0.58 (**28b**). **28b**: IR: 3510 (OH), 2900, 1640 (C=C), 1600 (CO, chelatisiert) Schulter, 1590, 1470, 1230, 1160, 1030, 925 cm<sup>-1</sup>. – UV: 210 nm ( $\epsilon$  19 500), 225 (16 100), 244 (7300) Schulter, 277 (5500), 377 (14 500), 412 (8100). – MS: Übereinstimmend mit dem von **28a**. – NMR (100 MHz, Pyridin-d<sub>5</sub>):  $\delta$  1.37 ppm s (3 H, aliphat. CH<sub>3</sub>), 2.11 s (3 H, olef. CH<sub>3</sub>), 4.19 s (1 H, 5-H), 6.00 d (1 H, J = 1.5 Hz, 7-H), 6.43 d (1 H,  $J_o = 8$ , aromat. H), 6.59 d (1 H,  $J_o = 8$ , aromat. H), 7.29 t (1 H,  $J_o = 8$  Hz, aromat. H).

C<sub>15</sub>H<sub>14</sub>O<sub>5</sub> (274.3) Ber. C 65.68 H 5.14 Gef. C 65.59 H 5.31

*Katalytische Hydrierung von* **3b**: 40 mg (1.47 mmol) **3b** wurden in Methanol bei 50° an Pd/C hydriert. Neben mehreren Komponenten entstand das Benzophenon **2b** (s. o.) in einer Ausb. von 37 %.

5,6,7,10-Tetrahydro-1,5,8-trihydroxy-6,10-dimethylxanthon<sup>8a)</sup> = 10-Methyl-10-desmethoxycarbonyl-hemisecalonsäure A (4): 60 mg (0.219 mmol) **28a** wurden in Methanol an Pd/C hydriert. Nach Aufnahme der ber. H<sub>2</sub>-Menge wurde eingedampft und chromatographiert (System 3): 19 mg (32%) gelbe Prismen (Äther) vom Schmp. 187–190°. FeCl<sub>3</sub>-Reaktion rot. – IR: 3480 (OH), 1620 (CO, chelatisiert), 1595 cm<sup>-1</sup>. – UV: 212 nm ( $\varepsilon$  12300), 222 (13450), 270 (3500), 279 (3800), 334 (14500). – MS: m/e (%) 276 (99, M<sup>⊕</sup>), 261 (14, M<sup>⊕</sup> – CH<sub>3</sub>), 218 (100, M<sup>⊕</sup> – HOCH=CHCH<sub>3</sub>), 203 (40, 218 – CH<sub>3</sub>), 200 (21, 218 – H<sub>2</sub>O), 177 (57, 218+1 – Keten), 137 (34, C<sub>7</sub>H<sub>5</sub>O<sub>3</sub>). – NMR (220 MHz, CDCl<sub>3</sub>):  $\delta$  1.20 ppm d (3H, J = 7 Hz, aliphat. CH<sub>3</sub>), 1.46 s (3H, aliphat. CH<sub>3</sub>), 1.85–2.65 m (4H, aliphat. H und OH), 3.80 d (1H, J = 11.5), 6.38 d (1H,  $J_o = 8.0$ , aromat. H), 6.50 d (1H,  $J_o = 8.0$ , aromat. H), 7.32 t (1H,  $J_o = 8.0$ , aromat. H), 11.50 s (1H, phenol. OH, austauschbar), 13.62 s (1H, enol. OH, austauschbar).

C15H16O5 (276.3) Ber. C 65.21 H 5.84 Gef. C 65.23 H 5.84

[355/72]