116. Synthese von diastereo- und enantio-selektiv deuterierten β, ε -, β, β -, β, γ - und γ, γ -Carotinen

von Hans Peter Märki¹) und Conrad Hans Eugster

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

(23.III.1981)

Synthesis of Diastereo- and Enantioselectively Deuterated β , ε -, β , β -, β , γ - and γ , γ -Carotenes

Summary

We describe the synthesis of (1'R, 6'S)- $[16', 16', 16'-^2H_3]$ - β, ε -carotene, (1R, 1'R)- $[16, 16, 16', 16', 16'-^2H_6]$ - β, β -carotene, (1'R, 6'S)- $[16', 16', 16', 16'-^2H_3]$ - β, γ -carotene and (1R, 1'R, 6S, 6'S)- $[16, 16, 16, 16', 16', 16'-^2H_6]$ - γ, γ -carotene by a multistep degradation of (4R, 5S, 10S)- $[18, 18, 18-^2H_3]$ -didehydroabietane to optically active deuterated β -, ε - and γ -C₁₁-endgroups and subsequent building up according to schemes C₁₁ \rightarrow C₁₄⁴ C₄₀ and C₁₁ \rightarrow C₁₄; C₁₄+C₁₂+C₁₄ \rightarrow C₄₀.

NMR.- and chiroptical data allow the identification of the geminal methyl groups in all these compounds. The optical activity of $all-(E)-[^{2}H_{6}]-\beta,\beta$ -carotene, which is solely due to the isotopically different substituent not directly attached to the chiral centres, is demonstrated by a significant CD.-effect at low temperature. Therefore, if an enzymatic cyclization of $[17, 17, 17, 17', 17', 17'-^{2}H_{6}]$ lycopine can be achieved, the steric course of the cyclization step would be derivable from NMR.- and CD.-spectra with very small samples of the isolated cyclic carotenes. A general scheme for the possible course of the cyclization steps is presented.

1. Einleitung. – Seit der ersten Aufklärung der absoluten Konfiguration eines Carotins mit ε -Endgruppe [2] sind in rascher Folge weitere Carotine und Carotinoide²) und verwandte Verbindungen³) durch chiroptische Korrelation in ihrer absoluten Konfiguration aufgeklärt worden. Das bemerkenswerteste Resultat dieser Untersuchungen dürfte die Erkenntnis sein, dass in der Carotinreihe kein stereospezifischer Ringschluss festzustellen ist⁴); es erscheint sogar möglich, dass in einem Carotinoid mit *zwei* cyclischen Endgruppen sterisch verschiedenartige Faltungen des acyclischen Vorläufers durchlaufen werden. Die bisher vorgeschla-

¹) Aus der Dissertation [1].

²) Carotinoide: s. die Zusammenfassungen in [1] [3-5].

³) Ionone [2] [6], Irone [7], Tabak-Aromastoffe [8].

⁴) Die bisher vorliegenden Daten sind im Hinblick auf die hervorgehobene Problematik zusammengefasst in [1] [4].

genen Schemata zur Deutung des Cyclisierungsschrittes⁵) stützen sich auf das in der Triterpenreihe entwickelte Modell [9] [10], dem die antiperiplanare Addition von Elektrophil und Nucleophil an ein 1,5-Dien in vorgegebener Konformation zugrunde liegt. Die beeindruckende Einheitlichkeit, die in der Triterpenreihe bezüglich der Chiralität an C(5) und C(10) herrscht, beruht jedoch auf dem enantioselektiven Epoxydierungsschritt am Squalen⁶), während bei Lycopin oder Neurosporin, den anerkannten Substraten für die Cyclisierung [12], der Ringschluss im wesentlichen protoneninduziert ist⁷). Damit sind, ähnlich wie in der Diterpenreihe, enantiomere Faltungen des acyclischen Vorläufers möglich.

In dem von uns entwickelten Schema des Cyclisierungsschrittes bei Carotinen [4] wurden erstmals auch die Stereoisomerie an der C(5), C(6)-Doppelbindung miteinbezogen; s. Schemata 1 und 2.

Schema 1. Sessel-(S-) und Wannen-(W-)faltungen mit (E)-konfigurierter C(5), C(6)-Doppelbindung



- a) Zur Chiralitätsbestimmung gelten $CH_3 = CD_3$ und E = D.
- ⁵) S. Ref. in [1] [4].
- ⁶) Ausnahmen sind protoneninduzierte Cyclisierungen, z. B. bei Tetrahymanol [11].
- ⁷) Beweis für die protonen-(deuteronen-)induzierte Cyclisierung in *Flavobacterium* [13]; bei C₅₀-Carotinoiden ist die Cyclisierung möglicherweise durch das Dimethylallylkation ausgelöst; ob 2-Hydroxycarotinoide aus Lycopin-epoxid entstehen [14], ist nicht bewiesen.

Schema 2. Sessel-(S-) und Wannen-(W-)faltungen mit (Z)-konfigurierter C(5), C(6)-Doppelbindung



a) Zur Chiralitätsbestimmung gelten $CH_3 = CD_3$ und E = D.

Daraus ergeben sich acht stereochemisch verschiedene Faltungen; je vier für die (5E)- und (5Z)-Konfiguration im acyclischen Vorläufer. Diese vier Faltungen gliedern sich in die Sesselformen S₁, bzw. S₂, und Wannenformen W₁ bzw. W₂. Sie implizieren, dass die endständigen Methylgruppen an C(1) des Vorläufers ihre spezifische Lage beibehalten. Wenn die absolute Konfiguration von C(1)/C(2) oder C(6) bekannt ist, reduziert sich die Zahl der Faltungsmöglichkeiten je um einen Faktor 2. Eine weitere Einschränkung ergäbe sich aus der Kenntnis der Konfiguration an der C(5), C(6)-Doppelbindung im Vorläufer. Das hier und in [4] entwickelte Postulat, dass die Geometrie der C(5), C(6)-Doppelbindung im acyclischen Vorläufer die Chiralität an C(6) der ε - und γ -Endgruppe mitbestimmt, stützt sich auf das wohlbekannte Phänomen der verbreiteten (Z/E)-Isomerie in Carotinen und Carotinoiden [15] [5]⁸). Es erlaubt auch eine Deutung der bisher

⁸) (5Z)- und (5Z,5'Z)-Lycopin, (5Z)-, (5'Z)- und (5Z,5'Z)-Neurosporin sind noch nicht als Naturprodukte bekannt. Ihr zweifellos nicht einfacher Nachweis dürfte erst möglich werden, wenn synthetische Vergleichsproben zur Verfügung stehen. Arbeiten mit diesem Ziel sind im Gange [16].

unerklärbaren Resultate des Einbaus von (2R)-[2- ^{14}C , 2- $^{3}H_1]$ - und (2S)-[2- ^{14}C , 2- $^{3}H_1]$ -Mevalonat in der Tomaten-Mutante «*Del*» [17] und *Flavobacterium dehydrogenans* [18]: *Vose et al.* isolierten (6*R*)- ε , ψ -Carotin und beobachteten den Verlust von pro-(*S*)-H-C(2); *Fahey & Milborrow* (2*R*, 2'*R*, 6*R*, 6'*R*)-Decaprenoxanthin mit Verlust von pro-(*R*)-H-C(2) [1].

Die Schemata 1 und 2 zeigen, dass entscheidende Einblicke in die Stereochemie des Ringschlusses gewonnen werden können, wenn die Chiralität an C(1) sowohl in der ε - als auch in der γ - und β -Endgruppe eines Carotins bestimmt werden kann. Dazu ist eine Differenzierung der diastereotopen bzw. enantiotopen Methylgruppen an C(1) durch NMR.-spektroskopische und durch chiroptische Methoden notwendig. Sie ist Voraussetzung für Inkorporationsversuche mit stereoselektiv markierten Vorläufern⁹). Für diese Zielsetzung kam nur eine Markierung des Vorläufers mit D in Betracht; s. Schema 3.

Sofern der Vorläufer in konfigurativ identischen Faltungen cyclisiert wird, weist das gebildete β , β -Carotin an C(1) und C(1') entweder (1R, 1'R)- oder (1S, 1'S)-Chiralität auf. Andernfalls ist eine Mesoform zu erwarten. Da die C(1)-Methylgruppen sich im NMR.-Spektrum nicht unterscheiden lassen, blieb nur die Hoffnung, die durch die CD₃-Gruppe induzierte Chiralität mit chiroptischen Methoden nachzuweisen.



Das bei der Cyclisierung von $[{}^{2}H_{6}]$ Lycopin (1) zu erwartende β, ε - und β, γ -Carotin lässt jedoch keine durch chiroptische Methoden erfassbare Chiralitätsbestimmung für C(1) zu, da die sehr schwachen Effekte durch die starken, von C(6') dominierten *Cotton*-Effekte überdeckt sein werden¹⁰). Dagegen ist in diesen Fällen die Konfiguration an C(1') durch ¹H-NMR.-Spektroskopie feststellbar, weil die geminalen Methylgruppen diastereotop sind und getrennte Signale liefern¹¹) – *allerdings sind bisher keine Zuordnungen möglich gewesen!* Aus diesen Gründen ergab sich als Ziel dieser Arbeit die Synthese von optisch aktiven β, ε -, β, β -, β, γ und γ, γ -Carotinen mit an C(1) bzw. C(1') selektiv deuterierten Methylgruppen und deren eingehende spektroskopische und chiroptische Charakterisierung. Damit sollte die Konfigurationsbestimmung cyclischer Carotine möglich sein, die enzymatisch aus geeignet markierten Vorläufern gebildet werden.

2. Synthesekonzepte. – Zur Synthese optisch aktiver, an einer der beiden geminalen Methylgruppen stereoselektiv perdeuterierter ε -, β - oder γ -Carotinendgruppen kann man entweder von einem geeigneten cyclischen Terpenoid bekannter absoluter Konfiguration ausgehen, bei dem eine der beiden geminalen Methylgruppen funktionalisiert ist, oder aber versuchen, diese Endgruppen durch stereoselektive Reaktionen und eine Racematspaltung auf einer geeigneten Stufe aus leicht zugänglichen achiralen Bausteinen aufzubauen. Die erste Serie von Versuchen zielte auf die selektive Funktionalisierung einer der beiden Methylgruppen in optisch aktiver Verbindung 2 (s. Schema 4) mit Hilfe der Barton-Reaktion [28]. Sie ergab nicht das gewünschte Resultat (Bildung der Verbindung 4 über das Zwischenprodukt 3). Eine weitere Versuchsreihe betraf die intramolekulare Diels-Alder-Reaktion an Verbindung 5. Dieser Weg zur Synthese von 7 wurde wegen zu geringer Ausbeute an monomerem Zwischenprodukt 6 (25%) ebenfalls aufgegeben.





¹⁰) Für die Zusammenstellung von CD.-Daten von Carotinen und Carotinoiden s. [26].

¹¹) Vgl. die Zusammenstellung in [27a].

Wir gingen deshalb für unsere Synthesen von der kommerziell zugänglichen (+)-Dehydroabietinsäure (8) aus und erhielten die gewünschten, stereoselektiv deuterierten ε -, β - und γ -Endgruppen durch die Reaktionsfolge $8 \Rightarrow 13$ und anschliessenden oxydativen Abbau der Ringe B und C (s. Schema 5).

3. C_{11} -Endstücke aus Dehydroabietinsäure (s. Schema 5). – (+)-Dehydroabietinsäure (8) wurde über die 12-Sulfonsäure 9 gereinigt [29]. Nach Desulfonierung und Veresterung mit CH₂N₂ gingen wir schliesslich von 90 g reinem Dehydroabietinsäuremethylester (10) aus. Reduktion mit LiAlD₄ ergab den primären Alkohol 11; die Umwandlung des sterisch stark gehinderten Alkoholes 11 in das Bromid 12 gelang durch Modifizierung einer Methode von Bose & Lal [30]. Dazu wurde 11 mit 3 mol Triphenylphosphin und 4 mol N-Bromsuccinimid in Tetrahydrofuran mehrere Stunden unter Rückfluss erhitzt. So erhielten wir 12 in 70–95% Ausbeute,



Smp. 62°. Wird das Bromid 12 zwecks Reduktion zum $[{}^{2}H_{6}]$ -Kohlenwasserstoff 13 zuerst in seine Grignardverbindung übergeführt und dann mit D₂O hydrolysiert, so erhält man 13 (45%) neben seinem Dimerisierungsprodukt 14 (42,5%), Smp. 150-151°. Verwendet man dagegen Li(Et)₃BD [31] in siedendem THF, so kann 13 in 90% Ausbeute erhalten werden; die Reaktion verläuft jedoch wesentlich langsamer als bei Neopentylbromid [31]. d₃-Dehydroabietan (13) lässt sich mit Jones-Reagens [32] in 95% Ausbeute zum 7-Oxo-dehydroabietan 15, Smp. 89-90°, oxydieren, das mit Pertrifluoressigsäure nach Baever-Villiger zum Lacton 16 oxydiert wurde (vgl. [33]). Die Verbindung 16 haben wir nicht gereinigt, sondern direkt durch Methanolyse in das Phenol 17 (63%) übergeführt; 17 konnte in Anlehnung an Arbeiten von Hardegger et al. [34] durch energische Ozonolyse in Ameisensäure/ Methanol 8:2 in 36% Ausbeute zur Carbonsäure 18 abgebaut werden. Durch KMnO₄-Oxydation in gepuffertem Milieu wurde die Ausbeute auf 46% gesteigert; allerdings nur, wenn nicht mehr als 1 mmol eingesetzt wurde. Wird die Carbonsäure 18 einer oxydativen Decarboxylierung mit Pb (OAc)₄ unterworfen, so erhält man ein Gemisch der isomeren Homo- ε -, γ - und β -Cyclogeraniumsäuremethylester 19, 20 und 21a im Verhältnis 1:0,35:1,5. Ausbeute und Isomerenverhältnis liessen sich durch Variation der Reaktionsbedingungen (thermisch, photochemisch nach [35]) kaum beeinflussen. Durch Chromatographie an Kieselgel-Fertigsäulen (Merck) liess sich das Reaktionsgemisch in reines ε -Isomer 19 (16% Ausbeute, $[a]_{D}^{22}$ = -76,6° (CHCl₃)¹²)), eine Mischfraktion und ein Gemisch der β - und γ -Isomeren 20 und 21a (Isomerenverhältnis 12:88, Ausbeute 18%) auftrennen. Das Isomerengemisch 20/21a liess sich analytisch an mit AgNO₃ imprägnierten Kieselgelplatten auftrennen. Anschliessend wurde 21a zu 21b verseift. Auf eine präparative Isomerentrennung wurde auf dieser Stufe verzichtet, da die Verluste zu gross waren und ein Teil des y-Isomeren auf einer späteren Stufe sowieso in die thermodynamisch stabileren β - und ε -Isomeren isomerisiert werden musste (vgl. Kap. 5).

4. Aufbau $C_{11} \rightarrow C_{14}$ (s. Schema 6). – Die verschiedenen Homocyclogeraniumsäuremethylester-Fraktionen wurden mit LiAlH₄ in nahezu quantitativer Ausbeute



¹²) Für (+)-Homo-a-cyclogeraniumsäuremethylester ist $[a]_D^{24} = +69^\circ$ (CHCl₃) angegeben [36].

zu den C₁₁-Alkoholen **22–24** reduziert. Die anschliessende Oxydation zum Aldehyd wurde am ε -C₁₁-Alkohol **22** nach der *Pfitzner-Moffat*-Variante, die an Polymer gebundenes Carbodiimid verwendet [37], in 86% Ausbeute erreicht. Zur Oxydation des Isomerengemisches **23/24** (12:88) und einer Mischfraktion mit **22**, **23** und **24** wurde Pyridiniumdichromat [38] in CH₂Cl₂ verwendet; so liess sich die Oxydation mit 90% Ausbeute und bedeutend weniger Aufwand durchführen. Die anschliessende Umsetzung der C₁₁-Aldehyde **25**, **26** und **27** mit *a*-Äthoxycarbonyläthyliden-triphenylphosphoran in siedendem Benzol verlief mit Ausbeuten um 82% und führte zu reinem **28** und je einem Isomerengemisch **29/30** (12:88) bzw. **28/29/ 30**. In Übereinstimmung mit [39] [40] haben wir bei dieser *Wittig*-Reaktion bei den drei isomeren C₁₄-Äthylestern jeweils nur das Stereoisomere mit (*E*)-Konfiguration an der endständigen Doppelbindung beobachtet.

5. Isomerisierung der C14-Äthylester 28, 29 und 30 mit Rh2(CO)4Cl2 (s. Schema 6). – Zur Isomerisierung des γ -Isomeren 30 und des ε -Isomeren 28 ins thermodynamisch stabilere β -Isomere 29 durften keine starken Säuren verwendet werden, da befürchtet werden musste, dass dabei eine Ringöffnung eintreten könnte. Bei erneutem Ringschluss hätte das zu einer Zufallsverteilung der Isotopenmarkierung in den geminalen Methylgruppen geführt. Es ist jedoch bekannt, dass verschiedene Übergangsmetallionen der Gruppe VIII die Isomerisierung von Olefinen katalysieren können [41]; dabei ist RhCl₃ · 3 H₂O als besonders wirksamer Katalysator bekannt [41-44]. Es zeigte sich jedoch, dass in unserem Fall RhCl₃ · 3 H₂O undeuterierte, racemische Verbindung 28 zwar zu isomerisieren vermag (Äthanol, 100°, Bombenrohr), dass aber die Reaktion so langsam verlief, dass das thermodynamische Gleichgewicht nicht erreicht wurde, da sich der Katalysator während der langen Reaktionsdauer zersetzte. Etwas bessere Resultate erzielten wir mit bis (Acetonitril)palladium (2⁺)-chlorid¹³). In diesem Fall wurde aus undeuteriertem, racemischem Analogon von 28 annähernd das thermodynamische Gleichgewicht erreicht (100 Std., 120°, Toluol, Bombenrohr). Jedoch trat Zersetzung des Katalysators ein. Die besten Resultate erzielten wir schliesslich mit $Rh_2(CO)_4Cl_2$, einem Katalysator, dessen Verwendung unseres Wissens noch nie für einfache Isomerisierungen von Olefinen beschrieben worden ist; er hat jedoch als Katalysator für Umlagerungen und als Lewis-Säure schon verschiedentlich Anwendung gefunden [46-48].

Bei 116° (Bombenrohr, 96 Std., Toluol) liessen sich alle drei undeuterierten und racemischen Analoga zu **28**, **29** und **30** einzeln mit über 90% Ausbeute zu je demselben Isomerengemisch bestehend aus 2/3 undeuteriertem **29** und 1/3 undeuteriertem **28** isomerisieren, wobei sich der Katalysator nur wenig zersetzte. Somit wurde gezeigt, insbesondere durch die Umsetzung des reinen β -Isomeren, dass das thermodynamische Gleichgewicht erreicht worden war. Da die Isomerisierung des γ -Isomeren über das ε -Isomere abläuft, stellt das thermodynamische Gleichgewicht gleichzeitig den grösstmöglichen Anteil an β -Isomerem dar. Ausgehend vom ε -Isomeren **28** und einem Isomerengemisch, das **28**, **29** und **30** enthielt, erhielten wir unter den gleichen Reaktionsbedingungen ein Isomeren-

¹³) Hergestellt analog der Vorschrift für bis (Benzonitril)palladium (2⁺)-chlorid [45].

gemisch bestehend aus $\frac{2}{3} \beta$ -Isomerem 29 und $\frac{1}{3} \varepsilon$ -Isomerem 31, was dem erwähnten thermodynamischen Gemisch entspricht. Dabei wird in 31 das Zentrum C(1') racemisiert (aus dem ¹H-NMR.-Spektrum ersichtlich). Mechanistisch dürfte die Isomerisierung über einen π -Allyl-Rhodium-Komplex ablaufen, in welchem das H-Atom, dessen 1,3-Verschiebung katalysiert wird, intermediär ans Rhodium gebunden ist [49].

6. Modifizierung der C₁₄-Endgruppen 28, 29, 30 und 31 (s. Schema 6). – Für die Carotinsynthesen mussten die Esterfunktionen der C₁₄-Endgruppen 28, 29, 30 und 31 in geeigneter Weise modifiziert werden. Das reine ε -Isomere 28 sowie die Isomerengemische 29/31 (2:1) und 29/30 (12:88) wurden durch Hydrid-Reduktion und anschliessende Oxydation mit «basischem» MnO₂ [50] in die entsprechenden Aldehyde übergeführt. Während für die ε - (28, 31) und β -Isomeren (29) die Hydrid-Reduktion mit LiAlH₄ glatt verlief, trat beim γ -Isomeren (30) teilweise Reduktion der C(2), C(3)-Doppelbindung ein. Diese Nebenreaktion liess sich durch Verwendung von DIBAH unterbinden. Das Isomerengemisch 37/38 wurde durch HPLC. präparativ getrennt. Das Aldehydgemisch 37/39 (2:1) sowie der reine γ -Aldehyd 38 wurden anschliessend mit Triäthylorthoformiat und p-Toluolsulfonsäure nach [51] acetalisiert.

7. Synthese von (1'R, 6'S)-[16', 16', 16', 2H₃]- β , ε -Carotin (52) (s. Schema 7). - $[^{2}H_{3}]$ - β , ε -Carotin (52) wurde durch Kondensation des ε -C₁₄-Aldehydes 36 mit dem

Schema 7. Synthese von $(1^{\prime}R, 6^{\prime}S) - [16^{\prime}, 16^{\prime}, 16^{\prime}, 2H_{3}] - \beta, \varepsilon$ -Carotin (52) und $(1^{\prime}R, 6^{\prime}S) - [16^{\prime}, 16^{\prime}, 16^{\prime}, 2H_{3}] - \beta, \gamma$ -Carotin (54)



bisher noch nicht beschriebenen acetylenischen C26-Kohlenwasserstoff 45, der aus Vitamin-A-Aldehyd (43) und 3-Methyl-2-penten-4-inyl-triphenyl-phosphoniumbromid (44) [52] in 46% Ausbeute erhältlich war, aufgebaut. Bei Verwendung eines Überschusses an Lithiumsalz des acetylenischen Kohlenwasserstoffes wurde das Kondensationsprodukt 46 in 84% Ausbeute bezüglich 36 erhalten. Wasserabspaltung mit HBr in der Kälte analog [52] lieferte den Kohlenwasserstoff 49 als Isomerengemisch in 78% Ausbeute, wenn nichtumgesetztes 46 zurückisoliert und ein zweites Mal eingesetzt wurde. Aus dem Isomerengemisch kristallisierte all-(E)-49 aus, Smp. 133-135°. Die Verbindung 49 wurde einer Lindlar-Hydrierung unterworfen und das erhaltene (Z)-Carotin isomerisiert und kristallisiert. So wurde all-(E)- $[{}^{2}H_{3}]$ - β , ε -Carotin (52) in 37% Ausbeute erhalten, Smp. 181-182°. Wie erwartet, stimmt das UV./VIS.-Spektrum von 52 mit demjenigen von natürlichem (6'R)- β , ε -Carotin überein, während sein CD.-Spektrum das Spiegelbild des Spektrums von natürlichem β , ε -Carotin [53] lieferte. Sein ¹H-NMR.-Spektrum deckt sich bis auf die eine durch die CD₃-Substitution ausgelöschte CH₃-Gruppe mit demjenigen von β, ε -Carotin [27a].

8. Synthese von (1R, 1'R)-[16, 16, 16, 16', 16', 16', 16', 2H₆]-B, B-Carotin (68) (s. Schema 8). – Das Isomerengemisch $[{}^{2}H_{3}]-\beta-C_{14}$ -Diäthylacetal (40) und $[{}^{2}H_{3}]-\varepsilon-C_{14}$ -Diäthylacetal (42) (2:1) wurde mit dem Dienoläther 55 unter Zusatz von ZnCl₂ als Katalysator [54] kondensiert. Die Hydrolyse des primär gebildeten, nicht isolierten C₄₀-Diacetals mit je einer Äthoxyfunktion in β -Stellung zur Acetalgruppierung lieferte direkt das gewünschte C40-Diketon in 26% Ausbeute. Dabei dürfte es sich, wie der spätere Syntheseverlauf gezeigt hat, um ein Isomerengemisch gehandelt haben, das nur unwesentlich vom statistisch erwarteten Isomerengemisch 56/57/584:4:1 abwich. Einzig der Anteil an ε , ε -Isomerem 58 dürfte kleiner gewesen sein, da sich im Kristallisationsschritt die beiden Hauptkomponenten 56 und 57 angereichert hatten. Die Ausbeute von 26% ist verglichen zu den annähernd 70%, die in [54] für die analoge Reaktion mit β -C₁₄-Diäthylacetal beschrieben worden sind, bescheiden¹⁴). Das Isomerengemisch der C₄₀-Diketone liess sich durch LiAlH₄-Reduktion in der Kälte annähernd quantitativ in das Gemisch der isomeren Diole 60/61/62 überführen. Die doppelte Wasserabspaltung liess sich am Diolgemisch unter den gleichen Bedingungen durchführen, wie schon für das β , ε -Isomere 46; allerdings verlief sie hier leichter; das Gemisch der acetylenischen Kohlenwasserstoffe 64, 65 und 66 wurde in 83% Ausbeute erhalten. Die Lindlar-Hydrierung am acetylenischen Kohlenwasserstoffgemisch 64/65/66 wurde ebenfalls analog zur Hydrierung von **49** durchgeführt. Das dabei gebildete β , β -, β , ε - und ε , ε -Carotingemisch 68/69/70 liess sich an MgO/Celite chromatographisch auftrennen; es zeigte sich nun, dass nur sehr wenig vom ε , ε -Isomeren 70 vorhanden war; es war zudem so stark mit Überhydrierungsprodukten verunreinigt, dass es nicht eindeutig

¹⁴) In einer grösseren Zahl von Modellansätzen mit undeuterierten Ausgangsmaterialien konnten wir trotz rigorosem Feuchtigkeitsausschluss keine besseren Ausbeuten erzielen. Es ist jedoch zu beachten, dass in [54] mit Ansätzen von 100 g Ausgangsmaterial gearbeitet wurde, und dass das in Lösung relativ instabile Diketon bei der Hydrolyse direkt auskristallisierte, während wir uns auf Ansätze von weniger als 100 mg beschränken mussten.

Schema 8. Synthese von $[{}^{2}H_{6}]$ - β , β -Carotin (68) und $[{}^{2}H_{6}]$ - γ , γ -Carotin (71)



charakterisiert werden konnte. Das β , β -Isomere **68** und das β , ε -Isomere **69** liesser sich jedoch einzeln isomerisieren und kristallisieren; sie wurden in 19% bzw. 18% Ausbeute erhalten. [${}^{2}H_{6}$]- β , β -Carotin (**68**) hat Smp. 176–177°. Sein UV./VIS. Spektrum stimmt mit demjenigen von undeuteriertem β , β -Carotin überein, ebens sein ¹H-NMR.-Spektrum [27a] (bis auf die um 50% reduzierte Intensität de geminalen CH₃-Gruppen). Bei [${}^{2}H_{6}$]- β , ε -Carotin (**69**) handelt es sich um ein Dia stereomerengemisch. Verbindung **69** zeigt Smp. 152,5–153°, hat ein UV./VIS. Spektrum wie β , ε -Carotin und verhält sich im ¹H-NMR.-Spektrum wie ein β , ε Carotin, bei welchem jede der beiden geminalen Methylgruppen je zu 50% durc! CD₃ substituiert ist. Verbindung **69** erlaubt somit im Vergleich mit [${}^{2}H_{3}$]- β , ε Carotin (**52**) auch eine ²H-NMR.-spektroskopische Zuordnung der geminalen Methylgruppen in der ε -Endgruppe (vgl. Kap. 11.a)).

9. Synthese von (1'R, 6'S)- $[16', 16', 16', 16']^2H_3]$ - β, γ -Carotin (54) (s. Schema 7). Die Synthese von $[^2H_3]$ - β, γ -Carotin (54) wurde ausgehend von einem Isomeren gemisch 37/38 (15:85) analog der Synthese von $[^2H_3]$ - β, ε -Carotin (52) durch geführt (vgl. Kap. 7). Allerdings liess sich die Wasserabspaltung zum Didehydrc

carotin **51** nicht mehr mit HBr in der Kälte durchführen; unter den Bedingungen, unter welchen im Falle der ε -Endgruppe die Wasserabspaltung ablief, beobachteten wir in diesem Falle nur eine Allylumlagerung der OH-Funktion. Die Wasserabspaltung liess sich jedoch in siedendem Benzol mit Spuren von *p*-Toluolsulfonsäure [55] in einer Ausbeute von 80% durchführen. *Lindlar*-Hydrierung, Isomerisierung, chromatographische Abtrennung des noch vorhandenen [²H₃]- β , β -Carotines (**53**) und anschliessende Kristallisation lieferten schliesslich all-(*E*)-[²H₃]- β , γ -Carotin (**54**) in 16% Ausbeute. All-(*E*)- β , γ -Carotin (**54**) hat Smp. 174,5-175,5°; seine UV./VIS.- und ¹H-NMR.-Spektren stimmen mit den in [56] beschriebenen und an selbst hergestelltem undeuteriertem (±)- β , γ -Carotin überprüften Daten überein (bis auf die eine im ¹H-NMR.-Spektrum ausgelöschte geminale Methylgruppe).

10. Synthese von (1*R*, 1'*R*, 6*S*, 6'*S*)-[16, 16, 16, 16', 16', 16', ²H₆]-y, y-Carotin (71) (s. Schema 8). - $[{}^{2}H_{6}]$ - γ , γ -Carotin (71) wurde aus isomerenfreiem γ -C₁₄-Acetal 41 analog der Synthese des $[{}^{2}H_{6}]$ - β , β -Carotines (68) hergestellt (vgl. Kap.8). Die Ausbeute an Diketon 59 war in diesem Falle 17% und damit noch geringer als im Falle der β , β -Synthese. Zur Isolierung dieses in Lösung noch weniger stabilen Diketons musste ein zusätzlicher chromatographischer Reinigungsschritt unternommen werden. Auch in diesem Falle konnte die Wasserabspaltung von 63, die zu Verbindung 67 führte, nur mit extrem geringen Mengen p-Toluolsulfonsäure in siedendem Benzol in befriedigender und reproduzierbarer Ausbeute durchgeführt werden (59%). Lindlar-Hydrierung, Isomerisierung und Kristallisation von 67 lieferte schliesslich all-(E)- $[{}^{2}H_{6}]$ - γ , γ -Carotin (71) in 36% Ausbeute, Smp. 203-203,5°. Ebenso wie bei $[{}^{2}H_{3}]$ - β , γ -Carotin (54) stimmen die Daten der UV./VIS.und ¹H-NMR.-Spektren von 71 mit denjenigen von undeuteriertem (\pm) - γ , γ -Carotin nach [56] und selbst hergestelltem undeuteriertem (\pm) -y, y-Carotin überein (mit Ausnahme der durch die CD₃-Substitution ausgelöschten beiden geminalen Methylgruppen).

11. Spektroskopische und chiroptische Daten. – a) NMR.-Spektren. Die Synthesen von $[{}^{2}H_{3}]$ - β , ε -Carotin (52) und $[{}^{2}H_{3}]$ - β , γ -Carotin (54) sowie $[{}^{2}H_{6}]$ - γ , γ -Carotin (71) erlauben erstmals die Zuordnung der geminalen Methylgruppen in der ε - bzw. γ -Endgruppe sowie einer ganzen Reihe synthetischer Vorstufen; s. *Tabelle*. Im Falle von $[{}^{2}H_{3}]$ - β , ε -Carotin (52) wurden die geminalen Methylgruppen auch im 13 C-NMR.-Spektrum zugeordnet. Beachtenswert ist, dass im Falle der ε -Endgruppen die relativen Differenzen der beiden geminalen Methylgruppen



Verbindung	Beobachteter Kern	Messfrequenz [MHz]	Lösungsmittel	δ(trans-CH ₃) [ppm]	δ(cis-CH ₃) [ppm]	δ (trans-CH ₃)- δ (cis-CH ₃) [ppm]
ε-Typen						
19	1H	100	CCl₄	0,96	0,86	+0,10
22	1H	100	CCl₄	0,87	0,90	-0,03
25	1H	60	CCl ₄	0,94	0,82	+0,12
28	1 H	100	CCl ₄	0,895 ^a)	0,875ª)	$+0,02^{a}$)
32	۱H	100	d ₅ -Pyridin	0,888 ^a)	0,912 ^a)	$-0,024^{a}$)
36	¹ H	60	d ₆ -Benzol	0,84	0,74	+ 0,10
49	1H	100	CDCl ₃	0,91	0,82	+0,09
52	ΙΗ	100	CDCl ₃	0,91	0,82	+0,09
52	¹³ C	25,2	CDCl ₃	27,0 ^b)	27,5 ^b)	- 0,5 ^b)
γ-Typen						
34	¹ H	90	CCl ₄	0,92	0,80	0,12
38	¹ H	90	CCl ₄	0,97	0,85	0,12
48	ΙH	90	CCl ₄	0,93	0,83	0,10
51	۱H	90	CCl ₄	0,87	0,80	0,07
54	١H	200	CDCl ₃	0,89	0,82	0,07
59	ΙΗ	200	CDCl ₃	0,97	0,86	0,11
71	^{1}H	200	CDCl ₃	0,89	0,82	0,07

Tabelle. Zuordnung der NMR.-Signale der geminalen Methylgruppen in ε - und γ -Endgruppen

 a) Eindeutige Zuordnung durch Messung eines Gemisches der deuterierten mit der entsprechend undeuterierten Verbindung.

b) ¹³C-NMR,-Signale mit Daten für ε, ε -Carotin aus [27b] korreliert.

stark variieren; auf einige Stufen fielen die beiden Signale in CCl_4 oder $CDCl_3$ zusammen und liessen sich nur durch Variation der Lösungsmittel trennen. In zwei Fällen überkreuzten sich die Signale der beiden Methylgruppen. Bei den γ -Endgruppen dagegen wurden nur geringe Unterschiede bei den einzelnen Verbindungen beobachtet. $[{}^{2}H_{6}]-\beta, \varepsilon$ -Carotin (69) verhält sich, da das Zentrum C(6') racemisiert ist, wie ein β , ε -Carotin, bei welchem jede der beiden geminalen Methylgruppen zu 50% durch CD₃ substituiert ist. Bei 61,4 MHz gelang es nun, an dieser Molekel alle drei verschiedenen Deuteriomethylgruppen, diejenige in der β -Endgruppe und die beiden der *ɛ*-Endgruppe, im ²H-NMR.-Spektrum zu beobachten. Im Vergleich mit dem ²H-NMR.-Spektrum von $[{}^{2}H_{3}]$ - β , ε -Carotin (52) lassen sich damit die geminalen Methylgruppen der ε -Endgruppe auch im ²H-Spektrum zuordnen. Die chemischen Verschiebungen der drei CD₃-Signale stimmen innerhalb der Messgenauigkeit mit denjenigen der drei CH₃-Signale im ¹H-NMR.-Spektrum von undeuteriertem β , ε -Carotin überein. Es ist deshalb nicht überraschend, dass die chemische Verschiebung der einzelnen CD₃-Gruppe in 52 mit derjenigen des tieferfeldigen der beiden CD₃-Gruppensignale der *e*-Endgruppe übereinstimmt; die chemische Verschiebung der CH₃-Gruppe im ε -Ring von 52 ist ja identisch mit derjenigen des höherfeldigen CH₃-Gruppensignales in undeuteriertem β , ε -Carotin.

b) CD.-Spektren. $[{}^{2}H_{6}]$ - β , β -Carotin (68). Von entscheidender Bedeutung war das CD.-Spektrum der Verbindung 68, deren Chiralität einzig und allein auf



Isotopensubstitution und zudem nicht direkt am Chiralitätszentrum beruht. Chiroptische Eigenschaften solcher Molekeln sind beispielsweise für (+)-(S)- $[1, 1, 1-^{2}H_{3}]$ -2-Propanol [57] und für $[2, 2-^{2}H_{2}]$ -Citronensäure [58] beschrieben worden. Das CD.-Spektrum von **68** zeigt nun bei Raumtemperatur in Hexan nur eine Andeutung eines negativen Maximums bei *ca.* 290 nm. Tieftemperatur-CD.-Spektren in EPA (Äther/Isopentan/Äthanol 5:5:2) bei -100° , -150° und $-180^{\circ15}$) brachten jedoch eine mit Abnahme der Temperatur in ihrer Intensität stark zunehmende, ganz eindeutige CD.-Kurve zu Tage (s. *Fig. 1*). Sie zeigt positive Maxima bei 357 und 251 nm und negative Maxima bei 290 und 227 nm. Bei -180° wurden $\Delta \varepsilon$ -Werte bis -8 gemessen. Die beobachtete CD.-Kurve stimmt in ihrem gesamten Kurvenverlauf, d. h. in der Lage aller positiven und negativen Maxima und Nulldurchgänge vollkommen mit derjenigen von all-(E)-(3R, 3'R)-Zeaxanthin (**72**) [60] [61] überein; dabei betragen die Extinktionswerte $\Delta \varepsilon$ bei Raumtemperatur *ca.* 1,6%, bei



Fig. 1. CD.-Spektren von $(1\mathbf{R}, 1'\mathbf{R})$ -[16, 16, 16, 16', 16', 16', 16', -2H_6]- β , β -Carotin (68) in EPA (Äther, Isopentan, Äthanol 5:5:2). ----+ 25°,- 100°, ----- 150°, ------ 180°

¹⁵) Vgl. die Angaben in [59].

 -100° ca. 4,5%, bei -150° ca. 6,6% und bei -180° ca. 9,9% derjenigen des Zeaxanthin (72) [60].

Der identische Kurvenverlauf der CD.-Spektren von $[{}^{2}H_{6}]$ - β , β -Carotin (68) und Zeaxanthin (72) legt nahe, dass wir im Falle der Verbindung 68 einen kleinen Anteil desselben chiralen Chromophors beobachten, wie er von *Noack & Thomson* [60] sowie *Sturzenegger et al.* [26] für Zeaxanthin (72) postuliert worden ist. Der Grund für diese Beobachtung wäre eine geringe Stabilisierung des Konformeren 68a (mit pseudoäquatorialer CD₃-Gruppe), welches, im Gegensatz zum Konformeren 68b (mit pseudoaxialer CD₃-Gruppe), mit dem Hauptkonformeren 72a von Zeaxanthin [13] übereinstimmt.



Mit Annahme, die Isotopensubstitution beeinflusse einzig das Konformerengleichgewicht $68a \Rightarrow 68b$, konnten wir aus der Temperaturabhängigkeit unserer CD.-Spektren im Vergleich mit derjenigen des Zeaxanthins [60] für das Gleichgewicht 68 a = 68b ein ΔG_{298K} von -85 J · mol⁻¹ abschätzen. Dieser Wert passt gut zu den an Cyclohexan- und Cyclohexanonderivaten beobachteten $-\Delta G^{\circ}(axia) \rightleftharpoons$ äquatorial)-Wert-Unterschieden (CH₃ vs. CD₃), die zwischen 46 und 80 J · mol⁻¹ variieren [62] [63], wobei immer die weniger raumerfüllende CD₃-Gruppe [64] [65] den kleineren ($-\Delta G^{\circ}$)-Wert besitzt. Der Befund, dass die voluminösere CH₃-Gruppe im Cyclohexenhalbsessel die pseudoaxiale Lage bevorzugt, stimmt mit einer Reihe von Literaturangaben [66-69] überein, die über dieselbe Beobachtung an verschiedenen Cyclohexenderivaten berichten. Wir können jedoch nicht zwingend ausschliessen, dass die Substitution von CH₃ durch CD₃ nicht nur das Konformerengleichgewicht 68a = 68b beeinflusst (68a und 68b sind in Abwesenheit von Isotopen enantiomer), sondern auch die relative Besetzung der möglichen Konformeren um die C(6), C(7)-Einfachbindung [70] [71] (diese Konformere sind jedoch bereits ohne Isotopen diastereomer). Ferner könnte der beobachtete CD.-Effekt einzig und allein auf die chirale Störung durch die Isotopensubstitution zurückzuführen sein, ohne dass die relativen Anteile aller möglichen Konformeren dadurch beeinflusst würden; allerdings würden wir in diesem Falle einen wesentlich anderen Kurvenverlauf erwarten.



 $[{}^{2}H_{3}]$ - β, ε -Carotin (52). Das CD.-Spektrum von $[{}^{2}H_{3}]$ - β, ε -Carotin (52) stimmt mit dem Spiegelbild des CD.-Spektrums von natürlichem (6'R)- β, ε -Carotin [53] überein (s. *Fig. 2*). Wie zu erwarten war, ist der Einfluss der CD₃-Substitution bei Anwesenheit eines weiteren Chiralitätszentrums (C(6')) nicht mehr zu beobachten. Sehr ähnliche CD.-Spektren zeigen auch 11', 12'-Didehydro-52 (49) und (11'Z)-52 (s. *Fig. 2*). Von besonderem Interesse ist die Tatsache, dass im Falle von (11'Z)-52 keine Umkehr des CD.-Spektrums eintritt. Es handelt sich dabei um den ersten und bisher einzigen Fall eines (Z)-Isomeren einer Verbindung, die ein sog. nicht konservatives CD.-Spektrum im Bereiche von 600-200 nm zeigt. Für diesen Fall haben *Noack & Thomson* [60] sowie *Sturzenegger et al.* [26] vorausgesagt, es dürfe keine CD.-Umkehr eintreten, was auch beobachtet wurde.

 $[{}^{2}H_{3}]$ - β , γ -Carotin (54) und $[{}^{2}H_{6}]$ - γ , γ -Carotin (71). Durch den Abbau von Dehydroabietinsäure (8) haben wir die γ -Carotinendgruppe erstmals auf synthetischem Wege in optisch reiner Form erhalten¹⁶). Die absolute Konfiguration von natürlichem β , γ -Carotin [73] ist zwar bereits durch Synthese aus beiden, allerdings nur schwach angereicherten Antipoden des γ -Ionons bestimmt worden [72]. γ , γ -Carotin ist in der Natur zwar in Spuren vorgefunden worden [74]; bis heute wurde aber sein CD.-Spektrum nicht beschrieben, so dass die absolute Konfiguration



Fig.2. Vergleich des CD.-Spektrums von all-(E)-(6'R)- β , ε -Carotin (in Dioxan) [53] (-----) mit den CD.-Spektren von all-(E)-49 (·····) (in Hexan), all-(E)-52 (------) und (11'Z)-52 (------) (je in Äthanol)

¹⁶) Für Synthesen von partiell optisch aktivem γ -Ionon s. [2] [6] [72].

offen bleibt. Optisch angereichertes oder gar optisch voll aktives γ, γ -Carotin wurde bis heute nicht synthetisiert. Das CD.-Spektrum von all-(E)- $[^{2}H_{3}]$ - β, γ -Carotin (54) (s. *Fig.* 3) stimmt mit demjenigen des natürlichen (6'S)- β, γ -Carotines überein. Dadurch wird die Ableitung der absoluten Konfiguration des natürlichen β, γ -Carotines [72] bestätigt. Das CD.-Spektrum von all-(E)- $[^{2}H_{6}]$ - γ, γ -Carotin (71) ist in seinem Kurvenverlauf demjenigen des β, γ -Carotines sehr ähnlich; der $\Delta \varepsilon$ -Wert am UV.-Pik (267 nm) ist etwa doppelt so hoch wie bei γ, γ -Carotin.

c) *MS.-Spektren*. Die MS.-Spektren von $[{}^{2}H_{3}]$ - β, ε -, (52), $[{}^{2}H_{6}]$ - β, β -, (68), $[{}^{2}H_{6}]$ - β, ε -, (69), $[{}^{2}H_{3}]$ - β, γ -, (54) und $[{}^{2}H_{6}]$ - γ, γ -Carotin (71) zeigen den durch die Isotopensubstitution erwarteten, um 3 bzw. 6 Masseneinheiten erhöhten Molekularpik. Alle beobachteten und zugeordneten Fragmente zeigen die erwartete Verschiebung durch die Isotopensubstitution [75] [56].

12. Schlussfolgerungen. – Mit den hier beschriebenen, stereoselektiv deuterierten und optisch aktiven Carotinen und mit deren spektroskopischen Analysen wird es möglich sein, die durch enzymatische Cyclisierung aus markierten Vorläufern, z. B. Lycopin (1), gebildeten cyclischen Carotine bezüglich ihrer Chiralität an den Zentren C(1'), C(6') (β, ε), C(1), C(1') (β, β), C(1'), C(6') (β, γ) und C(1), C(1'), C(6), C(6')(γ, γ) rasch und mit geringen Substanzmengen aufzuklären. Es ist nicht sicher, ob es gelingen wird, Lycopin *in vitro* durch reine Cyclasen zu cyclisieren. Man müsste



Fig. 3. CD.-Spektren von $[{}^{2}H_{3}]$ - β , γ -Carotin (54) (·····) und $[{}^{2}H_{6}]$ - γ , γ -Carotin (71) (-----) (je in Hexan)

dann unter Umständen auf relativ rohe Zellaufschlüsse zurückgreifen. Dabei liesse sich nicht verhindern, dass parallel eine beachtliche Menge undeuteriertes Carotin aufgebaut wird [24] [25]. Falls dann der Gehalt an deuteriertem Carotin unter *ca*. 10 bis 20% liegt, müsste die Analyse der Konfiguration der geminalen Methylgruppen in der ε -Endgruppe mit ²H-NMR.-Spektroskopie erfolgen. Dies ist ja durch die Auflösung der geminalen CD₃-Gruppen an [²H₆]- β , ε -Carotin (**69**) sowie deren Zuordnung mit Hilfe des [²H₃]- β , ε -Carotines (**52**) möglich geworden. ²H-NMR.spektroskopisch müssten sich Gemische mit nur wenigen Prozenten an deuteriertem Carotin analysieren lassen.

Für die Unterstützung dieser Arbeit danken wir: dem Schweizerischen Nationalfonds zur Förderung der wissenschaftlichen Forschung (Gesuche Nr. 2.515-0.76 und Nr. 2.018-0.78) für die finanzielle Hilfe; Herrn Gérald Werner für experimentelle Mithilfe; den Herren Prof. G. Wagnière und A. Meier (Physikalisch-chemisches Institut der Universität) sowie Herrn Dr. K. Noack (F. Hoffmann-La Roche, Basel) für CD.-Spektren; Herrn Prof. W. v. Philipsborn und Mitarbeitern für NMR.-Spektren; Herrn Dr. E. Bartholdi (Spectrospin AG, Fällanden) für ²H-NMR.-Spektren; Herrn Prof. M. Hesse und Mitarbeitern für Massenspektren; Herrn H. Frohofer für Mikroanalysen und IR.-Spektren.

Experimenteller Teil

Allgemeines. Angaben über verwendete Geräte und Techniken s. [76] [77]. Zusätzliche Geräte: Optische Drehungen: Zeiss LEP A2-Spektrometer. ²H-NMR.: Bruker WH 400 Spektrometer (61,4 MHz). - Spektraldaten: UV./VIS. (Lösungsmittel): λ_{max} in nm (c(quant. Spektren), E_{rel.} (qual. Spektren)). ²H-NMR. (Lösungsmittel) (Messfrequenz): δ in ppm, [²H₁₂]-TMS=0 (Multiplizität, Anzahl Deuteronen, Zuordnung). - Säulenchromatographie: Kieselgel 60 (Merck), zum Teil als Fertigsäulen in Verbindung mit Pumpe Ismatec, HPLC. an Kieselgel SI 60/7 μ (2 Säulen in Serie, je 250×25 mm) mit Du Pont 830 prep. Liquid Chromatograph (λ_{254} Detektor). Alox (Woelm Pharma GmbH & Co., neutral), MgO Ph.H.V. und Celite Hyflo Super Cel. - Analytische Gas-Chromatographie: Kolonnentypen: HB: 5100+KOH, Länge=30 m, \emptyset =0,4 mm; SE 52(A): Länge=20 m, \emptyset =0.25 mm; SE 52(B): Länge=26 m, \emptyset =0,31 mm; Angabe der Chromatogramme: (Kolonnentyp), a/b^o, c atm): RZ. = e Min. (a=Kolonnentemperatur, b= Injektortemperatur, c=Kolonnenträgergasdruck, e=Retentionszeit). - Ozonolyse: Welsbach Ozonisator Modell T-23.

1. Nicht deuterierte Modell- und Vergleichssubstanzen. - Homo- ε -cyclogeraniumsäure-methylester (undeuteriertes 19) (racemisch) wurde aus Citral über ε -Cyclogeraniumsäure [78] und anschliessende Homologisierung [36] erhalten. ε -. β - und γ -C₁₄-Aldehyd (die nicht deuterierten, racemischen Analoga zu 36, 37 und 38) wurden durch *Darzens*-Reaktion aus den jeweiligen Iononen erhalten; dabei wurde für das ε - und γ -Isomere nach [79] verfahren und anschliessend nach [80] isomerisiert. Das β -Isomere erhielten wir in einem Einstufenverfahren nach [80]. γ -Ionon haben wir von Prof. O. Jeger (ETH Zürich) geschenkt erhalten (50% im Ionongemisch) und reinigten es an einer Spaltrohrkolonne (*Fischer* HMS 300). ε -, β - und γ -C₁₄-Äthylester (die nicht deuterierten, racemischen Analoga zu 28, 29 und 30) erhielten wir aus den entsprechenden C₁₄-Aldehyden durch Oxydation mit MnO₂ in Gegenwart von HCN und Äthanol nach [81]. Aus diesen Modellsubstanzen haben wir folgende Verbindungen zunächst nicht deuteriert und racemisch hergestellt, bevor wir sie dann nach den so ausgearbeiteten Verfahren aus den deuterierten Abbauprodukten von Dehydroabietinsäure synthetisierten: 19, 22, 25, 28-42, 46-54, 56-71.

2. Abbau von (+)-Dehydroabietinsäure (8). – 2.1. (+)-Dehydroabietinsäuremethylester (10). Ca. 400 g Dehydroabietinsäure (8) (roh, *ICN*-Pharmaceuticals) wurden zur Reinigung nach [29] an C(12) sulfoniert, kristallisiert, anschliessend wieder desulfoniert und mit CH₂N₂ verestert. Dabei resultierten 78,5 g reiner Dehydroabietinsäuremethylester (10).

2.2. (4R, 5R, 10S)-18-Hydroxy-[18, 18-²H₂]dehydroabietan (11). Die Lösung von 31,4 g (0, 100 mol) 10 in 60 ml abs. Äther wurde zu 2,6 g (0,062 mol) LiAlD₄ (ca. 20proz. Überschuss) gelöst in 160 ml Äther unter N₂ und Feuchtigkeitsausschluss innerhalb von 30 Min. getropft. Anschliessend wurde 18 Std.

unter Rückfluss erhitzt. Da eine hydrolysierte Probe nach GC. immer noch 1,1% 10 aufwies, wurden noch 130 mg (0,0031 mol) LiAlD₄ hinzugefügt und weitere 7 Std. unter Rückfluss erhitzt. Hierauf wurden bei 0° 12 ml Essigester und anschliessend 100 ml 2N HCl langsam zugetropft. Nach Zugabe von 100 ml Äther wurden die Phasen getrennt, die wässerige Phase noch 2mal ausgeäthert, die vereinigten Ätherphasen mit NaCl-Lösung neutral gewaschen, über MgSO₄ getrocknet und eingedampft. Nach dem Trocknen bei 100°/15 Torr und anschliessend i.HV. bei 50-60° erhielten wir 28,8 g (0,10 mol) 11. Insgesamt wurden 82 g 11 hergestellt; er liess sich in kleinen Mengen im Kugelrohr bei 130-150°, 0,0001 Torr destillieren. - IR. (CCl₄): 3640m, 2960s, 2940s, 2870m, 2200w, 2100w, 1500m, 1460m, 1385m, 1365m, 1105s. - ¹H-NMR. (CCl₄) (60 MHz): 0,72 und 1,07 (je s, je 3 H, H₃C(19,20)); 1,085 (d, J(15/16,17)=7, 6 H, H₃C(16 und 17)); 1,30 bis 2,20 (10 H, H₂C(1,2,3,6), H-C(5) und OH)); 2,80 bis 2,95 (m, 3 H, H₂C(7) und H-C(15)); 6,60 bis 7,00 (m, 3 H, H-C(11,12,14)). - MS.: 288 (15, M^+), 285 (7), 273 (50), 255 (100), 185 (29), 173 (50), 159 (50).

$$\begin{array}{cccc} C_{20}H_{28}D_2O & \text{Ber. C } 83,28 & \text{H}+D & (\text{als H}) 10,56 & \text{H} 9,78 & D/(\text{H}+D) 6,66\% \\ (288,46) & \text{Gef. } , 83,09 & , & , & 10.85 & , 9,85 & , & 6,60\% \end{array}$$

2.3. (4R,5R,10S)-18-Bromo-[18,18-2H₂]-dehydroabietan (12). Zu einer Lösung von 18,55 g (0,104 mol) N-Bromosuccinimid in 200 ml abs. THF wurden 27,4 g (0,104 mol) Triphenylphosphin gelöst in 100 ml abs. THF so getropft, dass die Innentemp. nie über 38° stieg; anschliessend wurde eine Lösung von 9 g (0,0312 mol) 11 in 30 ml abs. THF zugetropft und 17 Std. unter Rückfluss erhitzt. Kontrollprobe: mit Äther verdünnt, mit Thiosulfatlösung und ges. NaCl-Lösung gewaschen und im GC. analysiert: ca. 10% Bromid. Nach dem Abkühlen auf RT. wurden 6,2 g (0,035 mol) N-Bromosuccinimid hinzugefügt und die Lösung weitere 4,5 Std. unter Rückfluss erhitzt: nach GC. 97% Bromid. Nach dem Abkühlen wurde mit 100 g SiO₂ versetzt und i.V. eingedampft. Der braune Rückstand wurde hierauf auf eine Säule mit 100 g Kieselgel gegeben und mit 3 l Hexan eluiert. Das Eluat wurde eingedampft und das aus THF gebildete 1,4-Dibrombutan bei 60-70°/0,01 Torr abdestilliert. Als Rückstand blieben 10,2 g (0,0291 mol, 93%) 12, das in farblosen Kristallen erstarrte. Gesamthaft wurden 75 g 12 mit Ausbeuten zwischen 70 und 95% hergestellt, Sdp. 120-130°/0,0001 Torr (Kugelrohr), Smp. 62° (Methanol). - IR. (CCl₄): 3000m, 2960s, 2930s, 2860m, 2260w, 2180w, 1500m, 1460m, 1380m, 1360w, 1100m, 1060w, 960w. - 1H-NMR. (CCl4) (60 MHz): 1,05 und 1,17 (je s, je 3 H, H₃C(19,20)); 1,17 $(d, J(15/16, 17) = 7, 6 \text{ H}, H_3C(16, 17));$ 1,30 bis 2,60 (m, 9 H, H₂C(1, 2, 3, 6) und H-C(5)); 2,60 bis 3,00 $(m, 3 \text{ H}, \text{H}_2\text{C}(7) \text{ und } \text{H}-\text{C}(15)); 6,73 \text{ bis } 7,10 \ (m, 3 \text{ H}, \text{H}-\text{C}(11,12,14)). - \text{MS}.: 352 \ (21, M^+). 350$ (21, M⁺), 337 (100), 335 (100), 255 (96), 159 (70).

C₂₀H₂₇D₂Br Ber. C 68,37 H+D (als H) 8,38 Br 22,74% (351,36) Gef. ,
$$68,44$$
 , , $8,16$, $22,55\%$

2.4. (4R, 5S, 10S)- $[18, 18, 18, 18, 2H_3]$ -Dehydroabietan (13). Zu 100 ml einer 1M Lösung von Li(Et)₃BD in THF wurden unter N₂ und Feuchtigkeitsausschluss 16,7 g (0,0476 mol) Bromid 12 in 70 ml abs. THF getropft und anschliessend 72 Std. unter Rückfluss erhitzt. Der Reaktionsablauf wurde gas-chromatographisch verfolgt; nach 72 Std. war noch 1% 12 vorhanden. Nun wurden unter Eiskühlung 100 ml 2N HCl zugetropft, das Gemisch anschliessend mehrmals mit Äther extrahiert, die vereinigten Ätherphasen mit NaCl-Lösung gewaschen, über MgSO₄ getrocknet und eingedampft. Nach dem Trocknen bei 70°/15 Torr erhielten wir 11,7 g (0.0429 mol, 90%) eines farblosen Öles, Sdp. 110–130°/0,0001 Torr (Kugclrohr). Gesamthaft wurden 45 g 13 hergestellt. – UV. (Äthanol): 277 (645), 268 (616), 223 (3880). – CD. (Äthanol): 225 (+1,60). – IR. (CCl₄): 2990m, 2960s, 2920s, 2860m, 2840m, 2200m, 2060m, 1610m, 1500s, 1460m, 1440m, 1380s, 1360m, 1065m, 1055m, 885m. – ¹H-NMR. (CCl₄) (60 MHz): 0,96 und 1,20 (je s, je 3 H, H₃C(19,20)); 1,25 (d, J(15/16,17)=7, 6 H, H₃C(16,17)); 1,25 bis 2,50 (m, 9 H, H₂C(1,2,3,6) und H-C(5)); 2,60 bis 3,00 (m, 3 H, H₂C(7) und H-C(15)); 6,75 bis 7,15 (m, 3 H, H-C(11,12,14)). – MS: 273 (18, M^+), 258 (100), 255 (19), 185 (64), 173 (53), 159 (99).

 $C_{20}H_{27}D_3$ (273,47) Ber. C 87,84 H+D (als H) 11,18% Gef. C 87,72 H+D (als H) 11,15%

2.5. Reduktion des Bromides 12 über die Grignard-Verbindung. Unter N₂ und Feuchtigkeitsausschluss wurden 1,350 g (0,0556 mol) Mg (i. HV. sublimiert) mit einem Kristall Jod und anschliessend etwas abs. Äther versetzt und darauf 11,3 g (0,0332 mol) Bromid 12 in 60 ml abs. Äther langsam zugetropft. Die Reaktion sprang leicht an. Anschliessend wurde 2 Std. unter Rückfluss erhitzt und hierauf 14 Std. bei RT. stehengelassen. Nun wurden langsam 15 ml D₂O zugetropft (schwach exotherme Reaktion); anschliessend wurde noch 1 ml D₂SO₄ in 5 ml D₂O, dann zusätzliche 30 ml 2N H₂SO₄ zugetropft und so lange gerührt, bis alles Mg gelöst war. Anschliessend übliche Aufarbeitung wie bei 2.4. Der Rückstand wurde im Kugelrohr destilliert: **13**, Ausbeute 3,94 g (0,0145 mol, 45%), Sdp. 110-130°/0,0001 Torr (Kugelrohr). Der glasige Rückstand wurde aus Diisopropyläther kristallisiert, 3,70 g (0,00683 mol, 42,5%) **14**, Smp. 150-151°. – UV. (Äthanol): 275 (182), 269 (204), 216 (2040). – CD. (Äthanol): 209 (+ 0,261). – IR. (CCl₄): 3000m, 2960s, 2930s, 2870m, 2200w, 2100w, 1500m, 1460m, 1385m, 1365m, 885w. – ¹H-NMR. (CCl₄) (60 MHz): 0,90 und 1,17 (je s, je 6 H, H₃C(19,19',20,20')); 1,17 (d, J=7, 12 H, H₃C(16,16',17,17')); 1,20 bis 2,50 (m, 18 H, H₂C(1,1',2,2',3,3',6.6') und H-C(5,5')); 2,70 bis 3,00 (m, 6 H, H₂C(7,7') und H-C(15,15')); 6,70 bis 7,10 (m, 6 H, H-C(11,11',12,12',14.14')). – MS.: 542 (17. M^+), 527 (40), 256 (18), 185 (42), 173 (100).

 $C_{40}H_{54}D_4$ (542,91) Ber. C 88,49 H+D (als H) 10,85% Gef. C 88,37 H+D (als H) 11,03%

2.6. (4R,5S,10S)-[18,18,18-2H₃]-7-Oxo-dehydroabietan (15). Zur Lösung von 5,2 g (0,0190 mol) [²H₃]-Dehydroabietan (13) in 380 ml Aceton wurden unter Rühren 152 ml Jones-Reagens [32] innert 5 Min. so getropft, dass die Innentemp. nicht über 35° anstieg. Darauf wurde 50 Min. bei 26-28° Innentemp, gerührt, anschliessend auf 1 l halbkonz. NaCl-Lösung gegossen und 3 mal mit je 250 ml Äther extrahiert und wie bei 2.4 aufgearbeitet: 5,2 g (0,0181 mol, 95%) kristallines $[^{2}H_{3}]$ -7-Oxodehydroabietan (15), das für die weitere Synthese rein genug war. Insgesamt wurden 44 g 15 hergestellt. Zur Reinigung wurde 15 an Alox (Akt.II) mit Pentan/Äther 95:5 chromatographiert und aus Äthanol umkristallisiert, Smp. 89-90°. - UV. (Äthanol): 303 (2200), 255 (11500), 214 (20400). - CD. (Äthanol): 326 (+3,86), 296 (-3,42), 252 (-3,64). - IR. (CCl₄): 2960s, 2920s, 2870m, 2850m, 2210w, 2060w, 1685s, 1610m, 1490m, 1460m, 1380m, 1300m, 1250m, 1195m. - 1H-NMR. (Benzol-d₆) (100 MHz): 0,73 und 0,98 (je s, je 3 H, H₃C(19,20)); 1,11 (d, J(15/16,17) = 7, 6 H, H₃C(16,17)); 1,20 bis 1,70 (m, 5 H, ein H–C(1), H₂C(2,3)); 1,55 ($d \times d$, J(6a/5a) = 6, $J(6\beta/5a) = 12$, 1 H, H_a-C(5)); 2,03 $(d \times m, J = 14, 1 \text{ H}, \text{ ein } \text{H}-\text{C}(1)); 2,45 \ (d \times d, J(6a/6\beta) = 18, J(5a/6\beta) = 12, 1 \text{ H}, \text{H}_{\beta}-\text{C}(6)); 2,63$ $(d \times d, J(6\beta/6a) = 18, J(5a/6a) = 6, 1 \text{ H}, \text{H}_a - \text{C}(6)); 2,72 \text{ (Septett, 1 H, <math>J = 7, \text{H} - \text{C}(15)); 7,06 (d, J(12/11)); 7,06 (d, J$ = 8, 1 H, H-C(11); 7,18 (d×d, J(11/12)=8, J(14/12)=2, 1 H, H-C(12)); 8,23 (d (nicht aufgelöst), 1 H, H-C(14)). - MS.: 287 (33, M⁺), 272 (100), 230 (33), 201 (42), 199 (55), 187 (46).

$$\begin{array}{cccc} C_{20}H_{25}D_{3}O & Ber. C \ 83,57 & H+D & (als \ H) \ 9,93 & H \ 8,76 & D/(H+D) \ 10,7\% \\ (287,45) & Gef. \ , \ 83,35 & , & , & 9,98 & , \ 8,99 & , & 10,4\% \end{array}$$

2.7. 2-{(1'S,2'S,6'R)-2',6'-Dimethyl-2'-(2"-hydroxy-4"-isopropyl)phenyl-6'-trideuteriomethyl-cyclohexyl]-essigsäuremethylester (17). Zu 120 ml trockenem CH₂Cl₂ wurden unter Eiskühlung 21,72 ml Trifluoressigsäureanhydrid, 16,8 ml 90proz. H₂O₂-Lösung und 25,2 g Na₂HPO₄ gegeben. Dann wurden bei einer Innentemp. von 3-6° 6 g (0,0209 mol) 15 in 120 ml trockenem CH₂Cl₂ zugegeben. Anschliessend wurde noch 3 Std. bei 0-5° gerührt, dann mit CHCl3 versetzt und die org. Phase 5mal mit halbgesättigter NaCl-Lösung gewaschen (bis zur Neutralreaktion und negativem KJ-Test), über MgSO₄ getrocknet und eingedampft. Nach kurzem Trocknen i. HV. resultierten 6,8 g 16 als Öl (IR. (CCl4): 1750, 1150), das direkt zu 17 weiterverarbeitet wurde: nach Lösen in 200 ml CH3OH und Zugabe eines Tropfens konz. HCI-Lösung wurde 70 Min. unter Rückfluss erhitzt. Der nach dem Abkühlen und Eindampfen i.V. verbliebene Rückstand wurde in Äther aufgenommen und mit ges. NaHCO3- und NaCl-Lösungen gewaschen, über MgSO4 getrocknet und i.V. eingedampft. Ausbeute 6,4 g Öl, das an 100 g Alox (Akt.II) mit Äther chromatographiert wurde. Erhalten wurden 4,4 g (0,0131 mol, 63%) kristallines 17. Insgesamt wurden 20 g Phenol 17 hergestellt, Smp. 132-134° (aus Methanol). - UV. (Äthanol): 283 (2300), 277 (2200), 222 (7100) (S), 210 (10000). - CD. (Äthanol): 280 (+2,52), 274 (+2,64), 230 (+6,78). - IR. (CCl₄): 3410s, 2960s, 2920s, 2870m, 2850m, 2210w, 2060w, 1720s, 1615m, 1570w, 1460m, 1440s, 1420s, 1385s, 1365s, 1315s, 1285s, 1230s, 1195s, 1175s. - ¹H-NMR. (Benzol-d₆) (100 MHz): 0.97 und 1,40 (je s, je 3 H, H₃C-C(2',6')); 1,22 (d, J=7, 6 H, H₃C(1''',3''')); 1,45 bis 2,00 (m, 6 H, $H_2C(3',4',5')$; 2,23 (d, J = 5, 2 H, $H_2C(2)$); 2,75 (Septett, J = 7, 1 H, H - C(2''')); 3,09 (s, 3 H, H_3C des Esters); 3,61 (t, J=5, 1 H, H-C(1')); 6,65 ($d \times d$, J(6''/5'')=8, J(3''/5'')=2, 1 H, H-C(5'')); 6,73 Zugabe von D_2O). - MS.: 335 (41, M^+), 317 (5), 304 (9), 303 (20), 276 (3), 275 (12), 260 (57), 163 (100), 147 (60).

 $C_{21}H_{29}D_3O(335,49)$ Ber. C 75,18 H+D (als H) 9,71% Gef. C 74,96 H+D (als H) 9,89%

2.8. (1'S, 2'S, 6'R)-2-Methoxycarbonylmethyl-1, 3-dimethyl-3-trideuteriomethyl-1-cyclohexancarbonsäure (18). Die Lösung von 335 mg (0,001 mol) Phenol 17 in 140 ml Aceton puriss. wurde mit 3,35 g MgSO₄ und 3,35 g KMnO₄ versetzt und 2 Std. bei RT. gerührt. Dann wurden je 50 ml H₂O und Äther zugefügt und hierauf bei 0° 10 ml 5N HCl und 6,6 g NaHSO₃ in 20 ml H₂O so zugegeben, dass die Lösung immer sauer blieb. Nach Zugabe von 200 ml H₂O wurden die Phasen getrennt, die wässerige Phase noch 2mal ausgeäthert, die vereinigten Ätherphasen wie bei 2.4 aufgearbeitet: Rohausbeute 335 mg Öl. Insgesamt wurden in 14 analogen Ansätzen 4,77 g (0,0142 mol) Phenol 17 umgesetzt. Die vereinigten Rohprodukte eluiert, mit Toluol/Äther 19:1 1,6 g (0,00653 mol, 46%) Säure 18. Insgesamt wurden auf diese Weise 3,4 g 18 hergestellt. 18 liess sich im Kugelrohr ohne Anhydridbildung destillieren, Sdp. 120–130°/0,0001 Torr. – IR. (CCl₄): 3400 bis 2500 br. (COOH), 2990s, 2950s, 2930s, 2870s, 2850s, 2210w, 2060w, 1745s, 1700s, 1470m, 1460m, 1440m, 1390m, 1310m, 1280m, 1265m, 1195m, 1175m, 1160m, 1110w. – ¹H-NMR. (CDCl₃) (100 MHz): 0,99 und 1,30 (je s, je 3 H, H₃C-C(2',6')); 1,35 bis 2,00 (m, 6 H, H₂C-C(3',4',5')); 2,10 bis 2,60 (m, 3 H, H-C(1'), H₂C(2), komplexes AA'B-System); 3,68 (s, 3 H, CH₃ am Ester); 10,94 (s, 1 H, COOH). – MS.: kein M^+ : 227 (M^+ – H₂O), 213 (M^+ – HOCH₃), 199 (227 – CO), 184 (199 – CH₃).

$C_{13}H_{19}D_3O_4$ (245,33) Ber. C 63,65 (H + D) (als H) 9,17% Gef. C 63,93 (H + D) (als H) 8,88%

2.9. 2-[(1'S,6'R)-2',6'-Dimethyl-6'-trideuteriomethyl-2'-cyclohexenyl]-essigsäuremethylester (19), 2-[(6'R)-2', 6'-Dimethyl-6'-trideuteriomethyl-1'-cyclohexenyl]-essigsäuremethylester (20), 2-f(1'S,2'R)-2'-Methyl-6'-methyliden-2'-trideuteriomethyl-cyclohexyl]-essigsäure (21b) und deren Methylester (21a). Zu einer Lösung von 473,6 mg Pb(OAc)₄ (85proz.) in 30 ml abs. Benzol (Pyrex-Gefäss, magnetisch gerührt) wurden 223 mg (0,91 mmol) der Säure 18 in 5 ml abs. Benzol gegeben und die Lösung anschliessend 15 Min. mit N₂ gespült. Darauf wurde während 12 Min. bei 10-15° mit einer Hg-Hochdrucklampe (150 W) bestrahlt; dabei bildete sich ein weisser, flockiger Niederschlag; nach Zugabe von Äther und Wasser wurde über Hyflo filtriert. Die organische Phase wurde 2mal mit H₂O, 2mal mit halbkonz. NaHCO₃-Lösung und anschliessend mit NaCl-Lösung gewaschen, über MgSO₄ getrocknet und i.RV. vorsichtig eingedampft. Der Rückstand enthielt laut GC. 33,4% 19, 11,0% 20 und 55,5% 21a und wurde direkt an einer Kieselgelfertigsäule mit Benzol und 2,8 atm Überdruck (Ismatec-Pumpe, Brechungsindexdetektor) chromatographiert. Dabei resultierten 28 mg (0,141 mmol, 15,5%) reines 19, Sdp. 100-120°/15 Torr, eine Zwischenfraktion mit ca. gleich grossen Mengenanteilen 19, 20 und 21a und 32 mg (0,161 mmol, 17,7%) eines Gemisches von 20 (14,8%) und 21a (85,2%), Sdp. 100-120°/15 Torr. Insgesamt wurden 3,4 g 18 in Ansätzen von 200 bis 600 mg umgesetzt; dabei variierte das Verhältnis 19/21a/20 zwischen 1: (1,4 bis 1,6): (0,3 bis 0,4) (GC.). Hergestellt wurden 400 mg reines 19, 420 mg Gemisch 20/21a (12:88) und Mischfraktionen 19, 20 und 21a. Das Gemisch 20/21a liess sich analytisch an einer präparativen Platte (25 g Kieselgel, 2,5 g AgNO₃) mit Diisopropyläther/Pentan 1:5 auftrennen. 21a wurde anschliessend zu 21b verseift.

Daten von 19. GC. (HB, 113/180°, 0,3): 6,22. $[a]_{D}^{22} = -76,6^{\circ} (c = 0,966, CHCl_3). - {}^{1}H-NMR. (CCl_4)$ (100 MHz): 0,86 (s, 3 H, H₃C-C(6')); 1,10 bis 1,60 (m, 2 H, H₂C(5')); 1,67 (d, J = 2, 3 H, H₃C-C(2')); 1,80 bis 2,05 (m, 2 H, H₂C(4')); 2,10 bis 2,40 (quasi s bei 2,22, 3 H, H-C(1'). CH₂(2)); 3,62 (s, 3 H, OCH₃); 5,30 (m, 1 H, H-C(3')).

Daten von 20. GC. (HB, 113/180°, 0,3): 6,37. $[a]_D^{24} = 0^\circ (c = 0,250, \text{Hexan}).$

Daten von **21a**. GC. (HB, 113/180°, 0,3): 6,60. – ¹H-NMR. (CCl₄) (100 MHz): 0,80 (s, 3 H, H₃C-C(2')); 1,00 bis 1,70 (m, 4 H, H₂C(3',4')); 1,80 bis 2,30 (m, 2 H, H₂C(5')); 2,30 bis 2,60 (m, quasi s bei 2,36, 3 H, H-C(1'), H₂C(2)); 3,55 (s, 3 H, OCH₃); 4,54 und 4,70 (je s, je 1 H, H₂C=C(6')).

Daten von **21b.** Farbloses Öl, Sdp. $130-150^{\circ}/0.05$ Torr. $[a]_{2}^{6} = +11.7^{\circ}$ (c=2.086, Äthanol). $-^{1}$ H-NMR. (CCl₄) (60 MHz): 0.80 (s, 3 H, H₃C-C(2')); 1.00 bis 1.70 (m, 4 H, H₂C(3',4')); 1.90 bis 2.30 (m, 2 H, H₂C(5')); 2.38 (s, 3 H, H-C(1'), H₂C(2)); 4.60 und 4.72 (je s, je 1 H, H₂C=C(6')); 6.43 (s, 1 H, COOH).

3. Aufbau $C_{11} \rightarrow C_{14}$ - 3.1. 2-[(1'S,6'R)-2',6'-Dimethyl-6'-trideuteriomethyl-2'-cyclohexenyl]-äthan-1ol (22), 2-[(6'R)-2',6'-Dimethyl-6'-trideuteriomethyl-1'-cyclohexenyl]-äthan-1-ol (23), 2-[(1'S,2'R)-2'-Methyl-6'-methyliden-2'-trideuteriomethyl-cyclohexyl]-äthan-1-ol (24). Unter N₂ und Kühlung im Wasserbad wurden zur Lösung von 250 mg (1,26 mmol) 19 in 30 ml abs. Äther langsam 160 mg LiAlH₄ gegeben und 40 Min. unter Rückfluss erhitzt. Zur Aufarbeitung wurden unter Eiskühlung zuerst 3 ml Essigester, anschliessend 0,5N HCl langsam zugetropft, die Phasen getrennt, die wässerige Phase noch 2mal mit Äther ausgezogen und wie bei 2.4 aufgearbeitet. Erhalten wurden 205 mg (1,20 mmol, 95%) 22 als farbloses Öl, Sdp. 130-150°/15 Torr (Kugelrohr). In analoger Weise wurden 31,5 mg eines Gemisches 22/23/24 und 280 mg 23/24 (12:88 (GC.)) hergestellt.

Daten von **22**. GC. (SE 52(A). 110/170°, 0,5): 4,6. $[a]_{D4}^{24} = -107,1°$ (c = 0,717, Äthanol). - ¹H-NMR. (CCl₄) (100 MHz): 0,90 (s, 3 H, H₃C-C(6')); 1,20 bis 1,80 (m, 4 H, H₂C(2,5')); 1,70 (s, 3 H, H₃C-C(2')); 2,0 (m, 3 H, H-C(1'), H₂C(4')); 2,85 (s, 1 H, OH); 3,57 (t, J = 7, 2 H, H₂C(1)); 5,26 (br. s, 1 H, H-C(3)).

Daten von 23/24 (12:88). GC. (SE 52(A), 110/170°, 0,5): 4,1 (24); 4,9 (23). $[a]_{12}^{25} = +8,7^{\circ}$ (c=2,980, Äthanol); Korrektur für 24 (23 praktisch inaktiv): $+9,9^{\circ}$. -1H-NMR. (CCl₄) (90 MHz): 0,85 (s, 3 H, H₃C-C(2') (24)); 1,00 (s, 3 H, H₃C-C(6') (23)); 1,20 bis 1,90 (m, 7 H, H₂C(2,3',4'), OH (24); 8 H, H₃C-C(2'). H₂C(4',5') und OH (23)); 1,90 bis 2,40 (m, 3 H, H-C(1') und H₂C(5') (24); 4 H, H₂C(2,3') (23)); 3,30 bis 3,70 (m, je 2 H, je H₂C(1)); 4,58 und 4,71 (je m, je 1 H, H₂C=C(6') (24)).

3.2. 2 - [(1'S, 6'R) - 2', 6' - Dimethyl - 6' - trideuteriomethyl - 2' - cyclohexenyl] - acetaldehyd (25). Zu 3 g polymer gebundenem Carbodiimid nach Weinshenker et al. [37] (max. 3,5 mmol Carbodiimid pro g), aufgeschlämmt in 35 ml abs. Benzol wurden 40 ml abs. DMSO, 20 Tropfen Pyridin und 15 Tropfen Trifluoressigsäure gegeben und anschliessend 205 mg (1,20 mmol) 22 in 5 ml Benzol hinzugefügt. Das Gemisch wurde 21 Std. unter Argon gerührt und, da im GC. einer aufgearbeiteten Probe immer noch Reaktant zu finden war, mit weiteren 4 g polymer gebundenem Carbodiimid versetzt und weitere 18 Std. gerührt. Das Polymer wurde nun abfiltriert, mit Benzol und Hexan gewaschen, die vereinigten Waschlösungen 4mal mit Wasser und 2mal mit NaCl-Lösung gewaschen und wie bei 2.4 aufgearbeitet. Ausbeute 175 mg (1,03 mmol, 86%) 25 als farbloses Öl, Sdp. 110-130°/15 Torr. - GC. (SE 52(A), 110/180°; 0,5); 3,11. [a]₁²² = -92,1° (c = 0,370, Äthanol). - ¹H-NMR. (CCl₄) (60 MHz): 0,82 (s, 3 H. H₃C-C(6')); 1,00 bis 1,50 (m, 2 H, H₂C(5')); 1,63 (br. s, 3 H, H₃C-C(2')); 1,80 bis 2,10 (m, 3 H, H-C(1') und H₂C(4')); 2,32 (br. s, 2 H, H₂C(2)); 5,33 (br. s, 1 H, H-C(3')); 9,78 (t, J = 1, 1 H, H-C(1)).

3.3. $2 \cdot [(6'R) \cdot 2', 6' \cdot Dimethyl \cdot 6' \cdot trideuteriomethyl \cdot 1' \cdot cyclohexenyl] \cdot acetaldehyd (26), <math>2 \cdot [(1'S, 2'R) \cdot 2' \cdot Methyl \cdot 6' - methyliden \cdot 2' \cdot trideuteriomethyl \cdot cyclohexyl] \cdot acetaldehyd (27). Die Aufschlämmung von 616 mg (1,64 mmol) Pyridinium-dichromat [38] in 100 ml trockenem CH₂Cl₂ wurde mit einer Lösung von 183,6 mg (1,07 mmol) des Isomerengemisches 23/24 (12:88) in 5 ml CH₂Cl₂ versetzt und 19 Std. bei RT. gerührt. Nach Zugabe von 200 ml Hexan wurde über eine kurze Kieselgelsäule (3,1 × 4,5 cm) filtriert, mit Äther nachgewaschen und die vereinigten Filtrate i.RV. vorsichtig eingedampft. Der Rückstand wurde im Kugelrohr destilliert: 161,2 mg (0,954 mmol, 89%) Gemisch 26/27 als farbloses Öl, Sdp. 110-130°/15 Torr. Insgesamt wurden 238 mg des Gemisches 26/27 und 28 mg eines Gemisches 25/26/27 hergestellt.$

Daten von 26/27 (12:88). GC. (SE 52(A), 110/160°; 0,5): 3,26 (27); 3,43 (26). $[a]_{12}^{22} + 28,3^{\circ}$ (c = 1,500, Äthanol); Korrektur für 27 (26 praktisch inaktiv): $+32,2^{\circ}$. $^{-1}$ H-NMR. (CCl₄) (90 MHz): 0,78 (s, 3 H, H₃C-C(2') (27)); 0,96 (s, 3 H, H₃C-C(6') (26)); 1,20 bis 1,80 (m, 4 H, H₂C(3',4') (27); 7 H, H₃C-C(2') und H₂C(4',5') (26)); 1,80 bis 2,35 (m, 2 H, H₂C(5') (27); 2 H, H₂C(3') (26)); 2,40 (m, 3 H, H₂C(2) und H-C(1') (27)); 3,00 (br. s, 2 H, H₂C(2) (26)); 4,50 und 4,78 (je br. s, je 1 H, H₂C=C(6') (27)); 9,40 (t, ³J = 1,5, 1 H, H-C(1) (26)); 9,53 (t, ³J = 1,5, 1 H, H-C(1) (27)).

3.4. 2-Methyl-4[(1'S, 6'R)-2', 6'-dimethyl-6'-trideuteriomethyl-2'-cyclohexenyl]-(E)-2-butencarbonsäureäthylester (28), 2-Methyl-4[(6'R)-2', 6'-dimethyl-6'-trideuteriomethyl-1'-cyclohexenyl]-(E)-2-butencarbonsäureäthylester (29), 2-Methyl-4-[(1'S, 2'R)-2'-methyl-6'-methyliden-2'-trideuteriomethyl-cyclohexyl]-(E)-2-butencarbonsäureäthylester (30). Zur Lösung von 175 mg (1,03 mmol) Aldehyd 25 in 10 ml abs. Benzol wurden 550 mg a-Äthoxycarbonyläthyliden-triphenylphosphoran [82] in 15 ml abs. Benzol gefügt und 17 Std. unter N₂ und unter Rückfluss erhitzt. Nach dem Abkühlen wurde das Benzol i.RV. abgedampft und der Rückstand mehrmals mit Hexan trituriert. Die Hexanlösung wurde wiederum eingedampft und der Rückstand an 15 g Kieselgel (2×10 cm) mit Hexan/Äther 100:5 chromatographiert. Der so erhaltene Ester 28 wurde destilliert: 214 mg (0,846 mmol, 82%) farbloses Öl, Sdp. 110-130°/0,01 Torr. In analoger Weise wurden 29,1 mg eines Gemisches 28/29/30 und 290 mg 29/30 (12:88 (GC.)) hergestellt.

Daten von **28**: GC. (SE 52(A), 130/180°; 0,8): 8,26. $[a]_{12}^{14} = -133,2°$ (c = 0.680, Äthanol). - ¹H-NMR. (CCl₄) (100 MHz): 0,875 (s, 3 H, H₃C-C(6')); 1,00 bis 1,50 (m, 2 H, H₂C(5')); 1,27 (t, J = 7, 3 H, COOCH₃); 1,66 (m, 3 H, H₃C-C(2')); 1,79 (m, 3 H, H₃C-C(2)); 1,85 bis 2,10 (m, 3 H, H-C(1') und H₂C(4')); 2,25 (t, J = 7, 2 H, H₂C(4)); 4,12 (qa, J = 7, 2 H, COOCH₂CH₃); 5,35 (br. s, 1 H, H-C(3')); 6,74 ($t \times qa$, J(H₂C(4)/H-C(3))=7, J(H₃C-C(2)/H-C(3))=2, 1 H, H-C(3)).

Daten von **29/30** (12:88). GC. (SE 52(A), 130/180°; 0,8): 9,48 (**29**). 9,02 (**30**). $[a]_{D}^{22} = +11,7^{\circ}$ (c = 2,060, Äthanol); Korrektur für **30** (**29** quasi inaktiv): $+13,3^{\circ}$. -1H-NMR. (CCl₄) (90 MHz): 0,87 (s, 3 H, H₃C-C(2') (**30**)); 0,99 (s, 3 H, H₃C-C(6') (**29**)); 1,27 (t, J = 7, 3 H, COOCH₃ (**29/30**)); 1,20 bis 1,80 (m, 4 H, H₂C(3',4') (**30**); 7 H, H₃C-C(2') und H₂C(4',5') (**29**)); 1,80 (br. s, 3 H, je H₃C-C(2) (**29/30**)); 1,90 bis 2,40 (m, 7 H, H₂C(4,5'), H-C(1') (**30**) und H₂C(3') (**29**)); 2,82 (d, ${}^{3}J = 7$, 2 H, H₂C(4) (**29**)); 4,12 (qa, J = 7, 4 H, COOCH₂CH₃ (**29/30**)); 4,51 und 4,76 (2 br. s, je 1 H, H₂C=C(6') (**30**)); 6,40 ($t \times qa$, $J(H_2C(4)/H-C(3)) = 7$, $J(H_3C-C(2)/H-C(3)) = 2$, 1 H, H-C(3) (**29**)); 6,54 ($t \times qa$, $J(H_2C(4)/H-C(3)) = 7$, $J(H_3C-C(2)/H-C(3)) = 2$, 1 H, H-C(3) (**30**)).

4. Isomerisierung der C14-Äthylester 28, 29 und 30 mit Rh2(CO)4Cl2. - Isomerengemisch von 29 und 2-Methyl-4[(1'5,6'R)-2',6'-dimethyl-6'-trideuteriomethyl-2'-cyclohexenyl]-(E)-2-butencarbonsäureäthylester (31) (2:1). Die entgaste Lösung von 45,3 mg (0,179 mmol) Ester 28 und 14,5 mg (0,0373 mmol) Rh₂(CO)₄Cl₂ in 140 µl trockenem Toluol wurde 96 Std. im Bombenrohr auf 116° erhitzt. Anschliessend wurde an Kieselgel $(1.6 \times 11 \text{ cm})$ mit Hexan/Aceton 98:2 chromatographiert und der isolierte Ester im Kugelrohr destilliert; Ausbeute 42,4 mg (0,166 mmol, 93,6%) Isomerengemisch 29/31 (2:1) (GC., ¹H-NMR.); farbloses Öl, Sdp. 110-130°/0,01 Torr. Weitere 26,1 mg Isomerengemisch 29/31 wurden durch analoge Umsetzung des Isomerengemisches 28/29/30 erhalten. - GC. (SE 52(A), 130/180°; 0,8): 9,48 (29); 8,26 (31). - ¹H-NMR. (CCl₄) (90 MHz): 0,84 (s, 3 H, H₃C-C(6') (31, (1'S)-Isomer)), 0,86 $(s, 3 \text{ H}, \text{H}_3\text{C}-\text{C}(6')$ (31, (1'*R*)-Isomere)); 0,93 (s, 3 \text{ H}, \text{H}_3\text{C}-\text{C}(6') (29)); 1,00 bis 1,50 (m, 4 \text{ H}, \text{H}_2\text{C}(4', 5') (29); 2 H, H₂C(5') (31)); 1,24 (t, J = 7, 3 H, COOCH₂CH₃ (29/31)); 1,50 (s, 3 H, H₃C-C(2') (29)); 1,63 (m, 3 H, H₃C-C(2') (31)); ca. 1,80 (m, 3 H, H₃C-C(2) (29, 31)); 1,70 bis 2,10 (m, 2 H, H₂C(3') (29); 3 H, H-C(1') und $H_2C(4')$ (31)); 2,23 (t, J=7, 2 H, $H_2C(4)$ (31)); 2,78 (d, J=7, 2 H, $H_2C(4)$ (29)); 4.10 (qa, J = 7, 2 H, COOCH₂CH₃ (29, 31)); 5.33 (br. s, 1 H, H–C(3') (31)); 6.42 ($t \times qa$, $J(H_2C(4)/4)$ H-C(3) = 7, $J(H_3C-C(2)/H-C(3)) = 2$, 1H, H-C(3) (29); 6,71 ($t \times qa$, $J(H_2C(4)/H-C(3)) = 7$, $J(H_3C-C(2)/H-C(3))=2, 1 H, H-C(3)(31)).$

5. Modifizierung der C₁₄-Endstücke 28, 29, 30, 31. – 5.1. 2-Methyl-4[(1'S, 6'R)-2', 6'-dimethyl-6'trideuteriomethyl-2'-cyclohexenyl]-(E)-2-buten-1-ol (32), 2-Methyl-4[(1'S, 6'R)-2', 6'-dimethyl-6'-trideuteriomethyl-1'-cyclohexenyl]-(E)-2-buten-1-ol (33), 2-Methyl-4[(1' ξ , 6'R)-2', 6'-dimethyl-6'-trideuteriomethyl-2'cyclohexenyl]-(E)-2-buten-1-ol (35). Zu einer Lösung von 125 mg LiAlH₄ in 10 ml abs. Äther wurden bei – 18° 124,5 mg (0,492 mmol) 28 in 7 ml abs. Äther getropft und das Gemisch anschliessend 45 Min. bei – 15° bis 0° gerührt. Darauf wurden 2 ml Essigester, 5 ml ges. NH₄Cl-Lösung und anschliessend Wasser zugegeben und wie bei 2.4 aufgearbeitet. Ausbeute: 103 mg (0,488 mmol, 99%) 32, farbloses Öl, Sdp. 130-150°/0,01 Torr. In analoger Weise wurden 54 mg Isomerengemisch 33/35 (2:1 (GC.)) hergestellt.

Daten von 32. GC. (SE 52(A), 130/180°; 0,8): 4,43. $[a]_{D}^{22} = -112^{\circ}$ (c = 0,733, Äthanol). - ¹H-NMR. (Pyridin- d_5) (100 MHz): 0,912 (s, 3 H, H₃C-C(6')); 1,00 bis 1,60 (m, 2 H, H₂C(5')); 1,71 und 1,82 (je s, je 3 H, H₃C-C(2) und H₃C-C(2')); 1,85 bis 2,10 (m, 3 H, H-C(1') und H₂C(4')); 2,24 (t, J = 7, 2 H, H₂C(4)); 4,31 (s, 2 H, H₂C(1)); 5,35 (br. s, 1 H, H-C(3')); 5,78 (t, J = 7, 1 H, H-C(3)).

Daten von 33/35 (2:1). GC. (SE 52(A), 130/180°, 0,8): 4,43 (35); 5,05 (33). $-d_0$ -33: ¹H-NMR. (CCl₄) (90 MHz): 0,97 (s, 6 H, (CH₃)₂-C(6')); 1,30 bis 1,75 (m, 4 H, H₂C(4',5')); 1,53 (s, 3 H, H₃C-C(2')); 1,67 (s, 3 H, H₃C-C(2)); 1,80 bis 2,00 (m, 2 H, H₂C(3')); 2,70 (d, J=7, 2 H, H₂C(4)); 3,65 (s, 1 H, OH); 3,83 (s, 2 H, H₂C(1)); 5,15 (t, J(H₂C(4)/H-C(3))=7, 1 H, H-C(3)).

5.2. 2-Methyl-4[(1'S,2'R)-2'-methyl-6'-methyliden-2'-trideuteriomethyl-cyclohexyl]-(E)-2-buten-1-ol (34) (als Gemisch mit 33). – a) Reduktion mit LiAlH₄ Analog 5.1 wurden 204,4 mg (0,808 mmol) Isomerengemisch 30/29 (88:12) reduziert. Dabei wurden 167 mg (0,791 mmol, 98%) eines farblosen Öls erhalten, das ohne weitere Reinigung mit MnO₂ oxydiert wurde. – b) Reduktion mit DIBAH. Zur Lösung von 74 mg (0,293 mmol) Isomerengemisch 30/29 (88:12) in 20 ml abs. Äther wurde bei 0° unter N₂ und Feuchtigkeitsausschluss innerhalb 7 Min. eine Lösung von 2,5 ml 1M DIBAH-Lösung in Hexan in 5 ml abs. Äther getropft und das Ganze weitere 15 Min. bei 0° gerührt. Anschliessend wurde reichlich ges. NH₄Cl-Lösung und ges. Seignette-Salzlösung zugegeben, 1,5 Std. bei RT. gerührt und wie bei 2.4 aufgearbeitet. Ausbeute: 60 mg (0,284 mmol, 97%) Isomerengemisch 34/33 als farbloses Öl, Sdp. 130– 150°/0,01 Torr.

Daten von 34/33 (88:12). GC. (SE 52(A), 130/180°, 0,8): 4,49 (34); 5,05 (33). $[a]_{D}^{23} = +5,4^{\circ} (c=0,71, \ddot{A}$ thanol); Korrektur für 34 (33 quasi inaktiv): $+6,1^{\circ}$. $^{-1}$ H-NMR. (CCl₄) (90 MHz): 0,80 (s, 3 H, H₃C-C(2') (34)); 0,92 (s, 3 H, H₃C-C(6') (33)); 1,10 bis 1,80 (m, 4 H, H₂C(3',4') (34); 7 H, H₃C-C(2') und H₂C(4',5') (33)); 1,60 (br. s, 3 H, H₃C-C(2) (33/34)); 1,80 bis 2,30 (m, 5 H, H₂C(4,5') und H-C(1') (34); 2 H, H₂C(3') (33)); 2,66 (d, J=7, 2 H, H₂C(4) (33)); 3,27 (Verunreinigung); 3,82

(s, je 2 H, je H₂C(1)); 4,45 und 4,68 (je br. s, je 1 H, H₂C=C(6') (34)); 5,18 ($t \times qa$, $J(H_2C(4)/H-C(3)) = 7$, $J(H_3C-C(2)/H-C(3)) = 2$, 1 H, H-C(3) (34)); H-C(3) (33) nicht zu sehen, unter dem Signal 5,18.

5.3. 2-Methyl-4[(1'S, 6'R)-2', 6'-dimethyl-6'-trideuteriomethyl-2'-cyclohexenyl]-(E)-2-buten-1-al (36), 2-Methyl-4[(6'R)-2', 6'-dimethyl-6'-trideuteriomethyl-1'-cyclohexenyl]-(E)-2-buten-1-al (37), 2-Methyl-4[(1' ξ , 6'R)-2', 6'-dimethyl-6'-trideuteriomethyl-2'-cyclohexenyl]-(E)-2-buten-1-al (39). Zu 1 g basischem MnO₂ [50] aufgeschlämmt in 3 ml Essigester wurde die Lösung von 103 mg (0,488 mmol) Allylalkohol 32 in 2 ml Essigester gefügt und das Ganze 70 Min. unter N₂ gerührt. Anschliessend wurden noch 0,5 g MnO₂ hinzugefügt. Nach 15 Min. wurde über Hy/lo filtriert. Das Filtrat wurde eingedampft und der Rückstand im Kugelrohr destilliert: 96 mg (0,459 mmol, 94%) 36 als farbioses Öl, Sdp. 80–110^{-/} 0,01 Torr. In analoger Weise wurden 53,3 mg Isomerengemisch 37/39 (2:1 (GC.)) hergestellt.

Daten von **36**. GC. (SE 52(A), 130/180°, 0,5): 6,95. $[a]_{D}^{22} = -132°$ (c = 0.587, Äthanol). - ¹H-NMR. (Benzol- d_6) (60 MHz): 0,74 (s, 3 H, H₃C-C(6')); 1,00 bis 1,60 (m, 2 H, H₂C(5')); 1,53 und 1,69 (je s, je 3 H, H₃C-C(2) und H₃C-C(2')); 1,60 bis 2,00 (m, 3 H, H-C(1') und H₂C(4')); 2,13 (t, J = 7, 2 H, H₂C(4)); 5,30 (br. s, 1 H, H-C(3')); 6,15 ($t \times qa$, $J(H_2C(4)/H-C(3)) = 7$, $J(H_3C-C(2)/H-C(3)) = 2$, 1 H, H-C(3)); 9,20 (s, 1 H, H-C(1)).

Daten von 37/39 (2:1). GC. (SE 52(A), 130/195°, 0,5): 6,95 (39); 7,82 (37).

Daten von d_0 -37. - ¹H-NMR. (CCl₄) (90 MHz): 1,02 (s, 6 H (CH₃)₂-C(6')); 1,56 (s, 3 H, H₃C-C(2')); 1,30 bis 1,80 (m, 4 H, H₂C(4',5')); 1,78 (m, 3 H, H₃C-C(2)); 1,85 bis 2,10 (m, 2 H, H₂C(3')); 3,02 (d, J=7, 2 H, H₂C(4)); 6,20 (t×m, J=7, 1 H, H-C(3)); 9,30 (s, 1 H, H-C(1)).

5.4. 2-Methyl-4[(1'S,2'R)-2'-methyl-6'-methyliden-2'-trideuteriomethyl-cyclohexyl]-(E)-2-buten-1-al (38). Analog 5.3 wurden 156,5 mg (0,742 mmol) des Alkoholgemisches 34/33 aus der LiAlH₄-Reduktion 5.2.a oxydiert. Das Rohprodukt wurde anschliessend an Kieselgel (1,6×11 cm) mit Hexan/Aceton 95:5 chromatographiert und sowohl die die Aldehyde enthaltende (Sdp. 80-110°/0,01 Torr) als auch die die Alkohole enthaltende Zone (Sdp. 130-150°/0,01 Torr) im Kugelrohr destilliert. So wurden 104 mg (0,498 mmol, 67%) Isomerengemisch 38/37 (ca. 85:15) und 30,8 mg (0,145 mmol, 19,5%) einer stark verunreinigten Alkoholfraktion erhalten, die im wesentlichen aus dem an der C(2),C(3)-Doppelbindung hydrierten γ -Produkt bestand (¹H-NMR.). Obiges Isomerengemisch 38/37 wurde durch HPLC. mit Hexan/Chloroform/Methanol 150:10:0,05 als Eluierungsmittel aufgetrennt: nach Kugelrohrdestillation 44,5 mg reiner Aldehyd 38 (aus 70 mg 38/37).

Analog 5.3 wurden ebenso 74 mg (0,351 mmol) Alkoholgemisch **34/33**, das durch DIBAH-Reduktion gebildet worden war, oxydiert; das Rohprodukt, das diesmal laut GC. kein hydriertes γ -Produkt mehr enthielt, wurde wie beschrieben durch HPLC. aufgetrennt und destilliert: Sdp. 80-110°/0,01 Torr, 49,1 mg (0,235 mmol, 67%) reiner γ -Aldehyd **38**. GC. (SE 52(B), 150/200°, 0,8): 2,26. [a] $\frac{12}{D}$ = +24,4° (c = 1,40, Chloroform). - ¹H-NMR. (CCl₄) (90 MHz): 0,85 (s, 3 H, H₃C-C(2')); 1,10 bis 1,80 (m, 4 H, H₂C(3'.4')); 1,67 (br. s, 3 H, H₃C-C(2)); 1,80 bis 2,25 (m, 3 H, vermutlich H₂C(5') und H-C(1')): 2,25 bis 2,60 (m, 2 H, vermutlich H₂C(4)); 4,48 und 4,75 (je br. s, je 1 H, H₂C=C(6')); 6,25 (t × m, J = 7, 1 H, H-C(3)); 9,26 (s, 1 H, H-C(1)).

5.5. 2-Methyl-4[(6'R)-2', 6'-dimethyl-6'-trideuteriomethyl-1'-cyclohexenyl]-(E)-2-buten-1-al-diäthylacetal (40), 2-Methyl-4[(1'S, 2'R)-2'-methyl-6'-methyliden-2'-trideuteriomethyl-cyclohexyl]-(E)-2-buten-1al-diäthylacetal (41), 2-Methyl-4[(1' ξ , 6'R)-2', 6'-dimethyl-6'-trideuteriomethyl-2'-cyclohexenyl]-(E)-2buten-1-al-diäthylacetal (42). Zu einer Lösung von 53,3 mg (0,255 mmol) Isomerengemisch 37/39 (2:1) in 2 ml Triäthylorthoformiat wurde ein Gemisch aus 2 ml abs. Äthanol, 4 ml Triäthylorthoformiat und einem Kriställchen frisch i.V. geschmolzener p-Toluolsulfonsäure [51] gegeben. Im Laufe von 4 Tagen wurde immer wieder eine Spur p-Toluolsulfonsäure in 0,5 ml Triäthylorthoformiat zugegeben, bis die Acetalbildung (GC.) abgeschlossen war. Zur Aufarbeitung wurde 1 ml trockenes Pyridin zugesetzt, mit Hexan verdünnt, je 2mal mit ges. NaHCO₃- und NaCl-Lösung gewaschen, über K₂CO₃ getrocknet, eingedampft und im Kugelrohr i.HV. destilliert. Ausbeute 65,8 mg (0,233 mmol, 91%) Isomerengemisch 40/42 (2:1 (GC.)), Sdp. 110-130°/0,01 Torr.

Analog wurden aus 93,6 mg (0,448 mmol) Aldehyd 38 I23,6 mg (0,437 mmol, 97%) Acetal 41 erhalten.

Daten von 40/42 (2:1). GC. (SE 52(A), 130/200°, 0,8): 8,57 (42); 9,56 (40).

Daten von d_0-40/d_0-42 (2:1). - ¹H-NMR. (CCl₄) (90 MHz): 0,83 (s, 6 H, (CH₃)₂-C(6') (d_0-42)): 0.92 (s, 6 H (CH₃)₂-C(6') (d_0-40)); 1,10 (t, J=7, alle CH₃CH₂O); 1,30 bis 1.70 (m, 10 H, H₃C-C(2), H₃C-C(2') und H₂C(4',5') (d_0-40); m, 8 H, H₃C-C(2), H₃C-C(2') und H₂C(5') (d_0-42)); 1,80 bis 2.00 (m, 2 H, H₂C(3') (d_0-40); m, 3 H, H₂C(4') und H-C(1') (d_0-42)); 2,12 (t, J=7, 2 H, H₂C(4) (d_0-42));

2,67 (*d*, J = 7, 2 H, H₂C(4) (d_0 -40)); 3,10 bis 3,70 (*m*, alle CH₃CH₂O); 4,43 (br. *s*, 1 H, H–C(1) (d_0 -40); 1 H, H–C(1) (d_0 -42)); 5,22 ($t \times m$, J = 7, 1 H, H–C(3) (d_0 -40)); 5,48 ($t \times m$, J = 7, H–C(3) (d_0 -42)).

Daten von 41. GC. (SE 52(B), 150/200°, 0,8): 4,51.

Daten von d_0 -rac. -41¹⁷). - ¹H-NMR. (CCl₄) (90 MHz): 0,84 und 0,95 (je s, je 3 H (CH₃)₂-C(2')¹⁸)); 1,13 (t, J = 7, 6 H, beide CH₃CH₂O); 1,30 bis 1,70 (m, 4 H, H₂C(3',4')); 1,53 (s, 3 H, H₃C-C(2)); 1,80 bis 2,30 (m, 5 H, H₂C(4,5') und H-C(1')); 3,20 bis 3,60 (m, 4 H, beide CH₃-CH₂O); ca. 4,43 (br. s, 1 H, H-C(1)); ca. 4,43 und 4,68 (je br. s, je 1 H, H₂C=C(6')); 5,30 (t×m, J = 7, 1 H, H-C(3)).

6. Synthese des acetylenischen Kohlenwasserstoffes 45 (11',12'-Didehydro-β-apo-11'-carotin). Zu einer Lösung von 3,3 g 3-Methyl-2-penten-4-in-yl-triphenylphosphonium-bromid (44) [52] in 50 ml DMF wurden unter Argon 1,3 ml 30proz. NaOCH₃-Lösung in CH₃OH gegeben und anschliessend bei 0° eine Lösung von 1,03 g (3,62 mmol) Vitamin-A-Aldehyd (43) in 10 ml DMF langsam getropft. Nach 5 Std. Rühren bei 0° wurden nochmals 900 mg Phosphoniumsalz 44 und 0,35 ml Base hinzugefügt. Nach weiteren 17 Std. wurde mit 90 ml Methanol und 10 ml Wasser versetzt und 3mal mit Hexan extrahiert; die vereinigten Hexanphasen wurden wie bei 2.4 aufgearbeitet. Der Rückstand wurde an 160 g Alox (Akt. IV, 3×20 cm) mit Toluol chromatographiert. Da die Kohlenwasserstoffzone noch eine Spur Triphenylphosphin enthielt, wurde sie in 5 ml Äther aufgenommen, mit 5 ml CH₃J versetzt und 2 Std. unter Argon bei RT. und 18 Std. bei -5° gelassen; anschliessend filtriert, eingedampft und erneut an 150 g Alox (Akt. IV, 3×18 cm) mit Toluol chromatographiert. Nach dem Trocknen bei 0,01 Torr erhielten wir 577 mg (1,67 mmol, 46%) 45 als orangerotes Öl (Isomerengemisch). - UV./VIS. (Äthanol): 409 (S) (62900), 392 (66400). 290 (10900). - IR. (CCl₄): 3320s, 3040m, 2960s, 2930s, 2870s, 2830m, 2090m, 1450m, 1395w, 1380m, 1360w, 970s. -¹H-NMR. (CCl₄) (60 MHz): 1,03 (s, 6 H, H₃C(16,17)); 1,20 bis 1,60 (m, 4 H, H₂C(2,3)); 1,72 (s, 3 H, H₃C(18)); 1,97 (s, 9 H, H₃C(19,20,20')); ca. 2,00 (m, 2 H, H₂C(4)); 2,87 und 3,20 (je s, je ca. 0,5 H, H-C(11') (Isomerengemisch an der C(13'),C(14')-Doppelbindung); 6,00 bis 6,60 (m, 9 H, alle olefinischen Hs).

7. Synthese von (1'R, 6'S)-[16', 16', 16', 2H₃]- β , ε -Carotin (52). - 7.1. $(1'R, 6'S, 10'\xi)$ -[16', 16', 16'- 2H_3]-11', 12'-Didehydro-7', 10'-dihydro-10'-hydroxy- β , ε -carotin (46). Zur Lösung von 325,7 mg (0,94 mmol) 45 in 6 ml abs. THF (Feuchtigkeitsausschluss, N₂-Box) wurde innerhalb 5 Min. eine Lösung von 550 µl Butyllithium in Hexan (0,90 mmol) in 4 ml THF getropft. Anschliessend wurde 3 Std. bei RT. gerührt, dann 96 mg (0,460 mmol) 36 in 3 ml THF langsam zugetropft und nach weiteren 30 Min. durch Zugabe von ges. NH₄Cl-Lösung und anschliessend Wasser und Äther aufgearbeitet. Es wurde 3 mal mit Äther extrahiert und wie bei 2.4 aufgearbeitet. Der Rückstand wurde nun an 80 g Alox (Akt. IV, 2×20 cm) mit Toluol chromatographiert. Nach dem Abtrennen der im Überschuss eingesetzten Verbindung 45 wurden 214,8 mg (0,387 mmol, 84%) 46 als gelbes Öl erhalten. - UV./VIS. (Äther): 415 (0,91), 395 (1), 292 (0,16). - d_0 -rac.-46: IR. (CCl₄): 3610 (CHOH), 2210 (C≡C). - ¹H-NMR. (CCl₄) (60 MHz): 0,93 (s, 6 H, H₃C(16',17')); 1,03 (s, 6 H, H₃C(16,17)); 1,71 (s, 9 H, H₃C(18,18',19')); 1,97 (s, 9 H, H₃C(19,20,20')); 4,77 (m, 1 H, H-C(10')); 5,34 (m, 2 H, H-C(4'). H-C(8')); 6,00 bis 6,60 (m, 9 H, übrige vinyl. H).

7.2. (1'R,6'S)-[16',16',16',16',2H₃]-11',12'-Didehydro-β,ε-carotin (49). Zur Lösung von 102,7 mg (0,185 mmol) 46 in 1 ml CH₂Cl₂ wurden unter Feuchtigkeitsausschluss bei -45° bis -50° 12 Tropfen Essigsäure und 12 Tropfen 48proz. wässerige HBr-Lösung gegeben und die Mischung 2,5 Min. gerührt. Dann wurde ges. NaHCO₃-Lösung zugegeben und auf RT. erwärmt, die Phasen getrennt, die wässerige Phase nochmals mit CH₂Cl₂ ausgezogen und die vereinigten CH₂Cl₂-Phasen wie bei 2.4 aufgearbeitet. Der Rückstand wurde an 70 g Alox (Akt. IV, 19×2 cm) mit Toluol chromatographiert. Dabei erhielten wir 63,8 mg (0,119 mmol, 64%) öliges 49 und 31,5 mg unveränderten Reaktant 46. Setzt man nicht umgesetztes 46 noch einmal unter analogen Bedingungen um, so kann die Ausbeute an öligem 49 auf 78% gesteigert werden. Insgesamt wurden 160 mg 49 hergestellt. Smp. 133-135° (evakuierte Kapillare; aus Äthanol). – UV./VIS. (Hexan): 456.5 (79500), 430,5 (99000), 267,5 (21800). – CD. (Hexan): ca. 326 (-1,44), ca. 262 (-8,05), ca. 220 (-7,18). – IR. (CHCl₃): 3040w, 3010m. 2960s, 2930s, 2870s, 2220w, 2160w, 2070w, 1630w, 1575w, 1450m, 1395w, 1380m, 1365w, 970s. – ¹H-NMR. (CDCl₃)

¹⁷) Das undeuterierte, racemische Analogon zu **41** enthielt *ca.* 12% β -Isomeres. Die zum β -Isomeren gehörenden ¹H-NMR.-Signale wurden nicht aufgeführt.

¹⁸) cis/trans-Zuordnung wurde nicht unternommen, da von 41 kein Spektrum gemessen wurde. Mit an Sicherheit grenzender Wahrscheinlichkeit ist es analog den übrigen Derivaten.

(100 MHz): 0,82 (s, 3 H, H₃C(17')); 1,03 (s, 6 H, H₃C(16,17)); 1,55 (br. s, 3 H, H₃C(18')); 1,20 bis 1,60 (m, 6 H, H₂C(2,3,2')); 1,72 (s, 3 H, H₃C(18)); 1,97 (s, 9 H, H₃C(19,20,20')); 2,01 (s, 3 H, H₃C(19')); ca. 2,00 (m, 4 H, H₂C(4,3')); 2,15 (d, J(7'/6') = 9, 1 H, H-C(6')); 5,42 (br. s, 1 H, H-C(4')); 5,40 bis 5,80 (m, 2 H, H-C(7',8')); 6,07 (d, J(8'/10') = 3, 1 H, H-C(10')); 6,10 bis 6,90 (m, 9 H, übrige Vinyl-H). – MS.: 537 (100, M^+), 522 (11, M^+ - CH₃), 478 (10, M^+ - (56+3), Retro-*Diels-Alder*), 463 (6, M^+ -(59+15)), 411 (20, M^+ - Trideuterio- ε -Ring), 400 (8, M^+ - 137 (C(7), C(8)-Doppelbindungsbruch mit H-Verschiebung)), 126 (61. Trideuterio- ε -Ring), 119 (80).

7.3. $(1'\mathbf{R}, 6'\mathbf{S})$ - $[16', 16', 16', 16', 2H_3]$ - β, ε -Carotin (52). Nach Vorhydrieren von 187,3 mg Lindlar-Katalysator in 5 ml Essigester und 13 µl Chinolin wurden 62 mg (0,115 mmol) 49 zugegeben und während 1,5 Std. hydriert. Darauf wurde über Celite filtriert, mit Äther verdünnt, 2mal mit eiskalter 1proz. H₂SO₄-Lösung gewaschen, anschliessend mit ges. NaHCO₃-Lösung neutralisiert und wie bei 2.4 aufgearbeitet. Zur Isomerisierung wurde der Rückstand in ca. 35 ml Heptan gelöst und unter Bestrahlung mit einer 250-W-Wolfram-Lampe 1,5 Std. unter Rückfluss erhitzt. In insgesamt zwei analogen Ansätzen wurden 142 mg (0.264 mmol) 49 umgesetzt und die Rohprodukte vereinigt. Durch wiederholtes Kristallisieren aus Äthanol konnten 53,2 mg (0,987 mmol, 37%) kristallines 52 erhalten werden; dabei wurden die Mutterlaugen jeweils zur erneuten Isomerisierung mit H₂O 15 Std. unter Argon und unter Rückfluss erhitzt; anschliessend wurde das Carotin durch Ätherextraktion zurückgewonnen und erneut kristallisiert. Umkristallisation aus Heptan: Smp. (korrigiert, evakuierte Kapillare): 181-182°. - UV./ VIS. (Hexan): 473,5 (124000), 444,5 (136000), 421,5 (91900), 268 (23600). - CD. (Äthanol): ca. 332 (-2.94), ca. 260 (-5.59), ca. 241 (-6.53). - IR. (CHCl₃): 3040w, 3010m, 2960s, 2930s, 2870s, 2220w, 2070w, 1570w, 1455m, 1400w, 1380w, 1370w, 1360w, 970s. - 1H-NMR. (CDCl₃) (100 MHz): 0,82 (s, 3 H, $H_3C(17')$; 1,03 (s, 6 H, $H_3C(16,17)$); 1,58 (br. s, 3 H, $H_3C(18')$); 1,20 bis 1,60 (m, 6 H, $H_2C(2,3,2')$); 1,72 (s, 3 H, H₁C(18)); 1,91 (s, 3 H, H₃C(19')); 1,97 (s, 9 H, H₁C(19,20,20')); 2.00 (m, 4 H, H₂C(4,3')); 2,16 (d, J(7'/6') = 9, 1 H, H-C(6')); 5,40 (br. s, 1 H, H-C(4')); 5,51 (d×d, J(6'/7') = 9, J(8'/7') = 15, 1 H, H-C(7')); 6,00 bis 6,90 (m, 13 H, restliche vinyl. H). - ²H-NMR. (CHCl₃) (61,4 MHz): 0,903 (s, 3 D, $D_3C(16')$). (Messung ohne Lock, $CDCl_3 = 7,286$). - ¹³C-NMR. (CDCl₃) (25,2 MHz) $(H-entkoppelt^{19})^{20})$: 12,7 $(H_3C(19,20,20'))$; 13,1 $(H_3C(19'))$; 19,2 $(H_2C(3))$: 21,7 $(H_3C(18))$; 23,0 $(H_2C(3'), H_3C(18'));$ 27,0 (Lage der $H_3C(16')$ nach [27b], $D_3C(16')$ nicht zu sehen); 27,5 ($H_3C(17')$); 28.9 $(H_3C(16,17));$ 31.6 $(H_2C(2'));$ 32.2 (C(1')); 33.0 $(H_2C(4));$ 34.2 (C(1)); 39.5 $(H_2C(2));$ 54.7 (HC(6')); 120,6 (HC(4')); 129,1 (C(5)); 134,2 (C(5')); 137,7 (C(6)); weitere, nicht zugeordnete Signale der Olefinregion bei: 124,8, 126,4, 129,7, 130,0, 130,6, 130,8, 132,1, 135,3, 135,7, 136,0, 136,2, 136,9, 137,5. - MS.: 539 (100, M^+), 542 (2,5, M^+ - CH₃), 480 (5, M^+ - (56+3) (Retro-Diels-Alder)), 447 (25, M^+ - Toluol), 433 (2,5, M^+ - Xylol), 413 (5, M^+ - 126 (Trideuterio- ε -Ring)), 402 (2,5, M^+ - 137 (C(7), C(8)-Doppelbindungsbruch mit H-Verschiebung)), 388 (10, $M^+ - (92+59)$), 321 (7,5, $M^+ - (92+59)$) (92+126)), 126 (25, Trideuterio- ε -Ring), 119 (40).

7.4. (11'Z)-(1'R, 6'S)- $[16', 16', 16', 16', -2H_3]$ - β, ε -*Carotin* ((11'Z)-**52**). Analog zu obiger Vorschrift (7.3) wurden 6,2 mg kristallines **49** hydriert. Das dabei gebildete (11'Z)-**52** wurde ohne Reinigung analysiert. – UV./VIS. (Äthanol): 473 (68000), 444 (85000), 425 (70000), 332 (21000), 270 (22000). – CD. (Äthanol): *ca.* 330 (– 1,22), 268 (– 6,34), 240 (– 5,65).

8. Synthese von (1'*R*,6'S)-[16',16',16',16'-2H₃]-β,γ-Carotin 54. - 8.1. (1'R.6'S.10'ζ)-[16',16',16',2H₃]-11',12'-Didehydro-7',10'-dihydro-10'-hydroxy-β,γ-carotin (48), (1R)-[16,16,16,16-2H₃]-11.12-Didehydro-7,10dihydro-10-hydroxy-β,β-carotin (47). Zur Lösung von 155 mg (0,448 mmol) 45 in 5 ml abs. THF (Feuchtigkeitsausschluss, N₂-Box) wurde innerhalb 5 Min. eine Lösung von 230 µl Butyllithium in Hexan (0.368 mmol, 0,82 Mol-Äquiv.) in 5 ml abs. THF getropft. Anschliessend wurde 30 Min. bei RT. gerührt, dann eine Lösung von 33.3 mg (0,160 mmol, 0,36 Mol-Äquiv.) Aldehydgemisch 38/37 (ca. 85:15) in 5 ml THF langsam zugetropft und nach weiteren 30 Min. analog 7.1 aufgearbeitet. Nach analoger Chromatographie an Alox IV wurden 80,8 mg (0,146 mmol, 91%) des Alkoholgemisches 48/47 als gelbes Öl erhalten.

¹⁹) Zuordnung der Endgruppen- und Kettenmethylsignale wurden mit Hilfe der Daten von β . β -Carotin und v, v-Carotin nach [27b] erhalten.

²⁰) Verunreinigung bei 29,6 ppm; gleichzeitig zeigte diese Probe im 60-MHz.-¹H-NMR.-Spektrum einen Pik bei 1,26 ppm von der Intensität einer CH₃-Gruppe. Diese Verunreinigung ist nur im ¹³C-NMR.-Spektrum, für welches viel Substanz gesammelt werden musste, vorhanden.

Daten von 48/47 (ca. 85:15). UV./VIS. (Äther): 414 (0,91), 394 (1), 291 (0,14). – IR. (CCl₄): 3610m, 3030w, 2930s, 2860m, 2210m, 2060w, 1445m, 1390w, 1375m, 1360m, 965s. – ¹H-NMR. (CCl₄) (90 MHz): 0,83 (s, 3 H, H₃C(17') (48)); 1,00 (s, 6 H, H₃C(16,17) (48); s, 9 H, H₃C(17,16',17') (47)); 1,20 bis 1,80 (m, 8 H, H₂C(2,3,2',3') (48/47)); 1,67 (s, 6 H, H₃C(18,19') (48); s, 9 H, H₃C(18,18',19) (47)); 1,93 (s, 9 H, H₃C(19,20,20') (48); s, 9 H, H₃C(19,20,20') (47)); 1,80 bis 2,30 (m, 7 H, H₂C(4,4',7'), H--C(6') (48); 4 H, H₂C(4,4') (47)); 2,72 (d, J = 7, 2 H, H₂C(7) (47)); 4,50 und 4,72 (je br. s, je 1 H, 2 H--C(18')

(48)); 4,72 (br. s, 1 H, H-C(8') (48); 1 H, H-C(8) (47)); 5,43 (br. s, 1 H, H-C(10') (48); 1 H, H-C(10) (47)); 5,90 bis 6,90 (m, je 9 H, je restliche vinyl. H).
8.2. (1'R,6'S)-[16',16',16',-2H₃]-11',12'-Didehydro-β, γ-carotin (51), (1R)-[16,16,16,-2H₃]-11,12-Di-

dehydro-β, β-carotin (50). Die Lösung von 47,8 mg (0,0861 mmol) des Gemisches 48/47 in 100 ml trockenem Benzol wurde zum Sieden erhitzt. Während unter N₂ kontinuierlich Benzol abdestilliert wurde, wurden auf einmal 5 ml einer ges. Lösung von p-Toluolsulfonsäure in Benzol zugegeben und die Lösung 15 Min. unter stetigem Abdestillieren von Benzol weiter erhitzt. Anschliessend wurde die Lösung abgekühlt, mit Äther versetzt, die organische Phase mit ges. NaHCO₃- und NaCl-Lösung gewaschen und eingedampft. Der Rückstand wurde an Alox IV (1,6×14,5 cm) mit Toluol/Hexan 1:1 chromatographiert. Dabei resultierten 37,0 mg (0,0689 mmol, 80,0%) Isomerengemisch 51/50 als orangerotes Öl. Insgesamt wurden 57 mg 51/50 hergestellt.

Daten von 51/50 (ca. 85:15). – UV./VIS. (Äther): ca. 449 (S) (0,80), 425 (1), 328 (0,37), ca. 268 (0,26). – 1R. (CCl₄): 3030m, 2960s, 2930s, 2860s, 2200m, 2150w, 2060w, 1640w, 1440m, 1390w, 1375m, 1360m, 1260m, 1090m, 1010m, 965s. – ¹H-NMR. (CCl₄) (90 MHz): 0,80 (s, 3 H, H₃C(17') (51)); 1,00 (s, 6 H, H₃C(16,17) (51); s, 9 H, H₃C(17,16',17') (50)); 1,20 bis 1,80 (m, 8 H, H₂C(2,3,2',3') (51/50)); 1,67 (s, 3 H, H₃C(18) (51); s, 6 H, H₃C(18,18') (50)); 1,93 (s, 12 H, H₃C(19,19',20,20') (51/50)); 1,80 bis 2,20 (m. 4 H, H₂C(4,4') (51/50)); 2,45 (d, J=8, 1 H, H–C(6') (51)); 4,50 und 4,67 (je s, je 1 H, 2 H–C(18') (51)); 5,35 bis 5,60 (m, 2 H, H–C(7',8') (51); 2 H, H–C(7,8) (50)); 5,80 bis 6,80 (m, je 10 H. je restliche vinyl. H).

8.3. $(l'\mathbf{R}, 6'\mathbf{S})$ - $[16', 16', 16', 2H_3]$ - β, γ -Carotin (54), $(1\mathbf{R})$ - $[16, 16, 16, 2H_3]$ - β, β -Carotin (53). Analog 7.3 wurden 37,0 mg (0,0689 mmol) 51/50 mit Lindlar-Katalysator hydriert, aufgearbeitet und in Heptan isomerisiert. Anschliessend wurde an MgO/Celite 2:1 (trockengestopft, 3,6×25 cm) mit Hexan/Aceton 100:1 chromatographiert. Da keine vollständige Auftrennung in 54 und 53 erzielt wurde (Isomerengemische!), wurde eine breite Mischfraktion isoliert. Aus der am stärksten adsorbierten Zone konnten aus Äthanol 4,2 mg (0.00779 mmol, 11,3%) und nach Isomerisierung der Mutterlauge in bidest. H₂O analog 7.3 weitere 1.7 mg (0,00315 mmol, 4,6%) kristallines $[{}^{2}H_{3}]$ - β , γ -Carotin 54 erhalten werden. Aus einer äthanolischen Lösung der Mischzone liessen sich 1 mg (0,0019 mmol, 2,7%) und nach analoger Isomerisierung weitere 1,9 mg (0,0035 mmol, 5,1%) Mischkristallisat 54/53 erhalten. Aus der weniger stark adsorbierten Zone wurden ca. 0,2 mg kristallines $[{}^{2}H_{3}]$ - β , β -Carotin 53 erhalten, das nur noch sehr wenig 54 enthielt. Das Mischkristallisat 54/53 liess sich analytisch und in kleinen Mengen auch präparativ an Alox-Fertigplatten mit Hexan/Äther 100:2 auftrennen. (Rf-Werte: 53: 0,22; 54: 0,11; knapp getrennt; bei stärkerer Belastung der Platte wesentlich grössere Rf-Werte.) Für Smp., UV./VIS. und CD, wurden ca. 2 mg Mischkristallisat 54/53 an einer präparativen Aloxplatte wie oben beschrieben aufgetrennt (bei dieser Belastung nicht mehr völlig getrennt, kleine Mischzone) und 54 aus Hexan rekristallisiert.

Daten von **54**. Smp. (korrigiert, evakuierte Kapillare): 174,5 bis 175,5°. – UV./VIS. (Hexan): 472 (127500), 443,5 (138700), 420 (93500), 267 (24300). – CD. (Hexan): 360 (0), 330 (–2,1), 302 (0), 268 (+5,0), 249 (0), 237, (–3,4), 225 (0), 214 (+6,5). – ¹H-NMR. (CDCl₃) (200 MHz): 0,82 (s, 3 H, H₃C(17')); 1,03 (s, 6 H, H₃C(16,17)); 1,72 (s, 3 H, H₃C(18)); 1,20 bis 1,80 (m, 8 H, H₂C(2,2',3,3')); 1,97 (s, 12 H, H₃C(19,19',20,20')); 1,90 bis 2,40 (m, 4 H, H₂C(4,4')); 2,53 (d, J(7'/6')=9, 1 H, H–C(6')); 4,60 und 4,76 (je br. s, je 1 H, H₂C(18')); 5,87 (d×d, J(6'/7')=9, J(8'/7')=15, 1 H, H–C(7')); 6,10 bis 6,80 (m, 13 H, restliche Vinyl-H der Kette). – MS.: 539 (100, M^+), 447 (16,2, M^+ – Toluol), 333 (2,1, M^+ – 206 (C(11'), C(12')-Doppelbindungsbruch mit H-Verschiebung)), 269,5 (6,6, M^{2+}), 119 (71,0), 105 (81,1).

9. Synthese von (1R, 1'R)-[16,16,16,16',16',16',16',16',2H₆]- β , β -Carotin (68). - 9.1. (1R, 1'R)-[16,16,16, 16',16',16',16',16',16',15'-Didehydro-7, 7', 12, 12'-tetrahydro- β , β -carotin-12, 12'-dion (56), $(1R, 1'R, 6'\xi)$ -[16,16,16,16',16',16',16',16',16',16',15'-Didehydro-7, 7', 12, 12'-tetrahydro- β , ε -carotin-12, 12'-dion (57). Zur Lösung von 65,8 mg (0,233 mmol) Isomerengemisch 40/42 (2:1) und 29,1 mg (0,118 mmol) 55 [54] in ca. 0,5 ml trockenem Benzol wurde eine solche von 3 Tropfen 10proz. Lösung von ZnCl₂ in

Essigester in 0,5 ml Benzol langsam getropft (Feuchtigkeitsausschluss, N2-Trockenbox, trockene Lösungsmittel, ZnCl₂ vor Gebrauch i.HV. geschmolzen). Nach 14 Std. wurde das Gemisch mit dem dabei gebildeten C40-Diacetal (UV. (Äther): 274 (1), 291 (0,93); nur noch schwache Absorption im Bereich des Dienolätherspektrums: 317 (0,29)) mit 2 ml einer Lösung von 1,3 g NaOAc in 1 ml H₂O und 8 ml HOAc versetzt und 5 Std. unter N2 auf 95° erwärmt. Nach dem Erkalten wurde auf eine eisgekühlte ges. NaHCO₃-Lösung gegossen, 2mal mit Äther extrahiert und wie bei 2.4 aufgearbeitet. Beim Triturieren mit Hexan kristallisierte das Rohprodukt. Durch 3malige Kristallisation aus Äther/ Hexan wurden 16,2 mg hellgelbe Kristalle erhalten. Durch Chromatographie der Mutterlauge an Alox (Akt. IV, 1.5×10 cm) mit ToIuol, bei der neben polareren Komponenten auch eine Spur des C₂₆-Monokondensationsproduktes abgetrennt wurden und anschliessender Kristallisation ergaben sich insgesamt 17,2 mg (0,030 mmol, 26%) Isomerengemisch 56/57 (ca. 1:1). - UV. (Hexan): 342 (50400), 254 (21900). - ¹H-NMR. (CDCl₃) (200 MHz): 0,87, 0,89 (je s, je 3 H, je H₃C(17') (57, 6'S und 6'R- $H_3C(18)$ (57)); 1,68 (s, 3 H, $H_3C(18')$ (57)); 1,40 bis 1,80 (m, 8 H, $H_2C(2,2',3,3')$ (56); m, 6 H, $H_2C(2,2',3)$ (57)); 1,88 (s, 6 H, $H_3C(19,19')$ (56); s, 6 H, $H_3C(19,19')$ (57)); 1,80 bis 2,10 (m, 4 H, $H_2C(4,4')$ (56); m, 5 H, $H_2C(4,3')$, H-C(6') (57)); 2,17 (s, 6 H, $H_3C(20,20')$ (56); s, 6 H, $H_3C(20,20')$ (57); 2,38 (t, J = 7, 2 H, $H_2C(7')$ (57)); 2,94 (d, J = 7, 4 H, $H_2C(7,7')$ (56); d, J = 7, 2 H, $H_2C(7)$ (57)); 5,39 (br. s, 1 H, H-C(4') (57)); 5,87 (t, J=7, 2 H, H-C(8.8') (56); t, J=7, 1 H, H-C(8) (57)); 6,10 (t, J=7, 1 H, H-C(8') (57)); 6,55 (d, J=15, 2 H, H-C(11,11') (56); d, J=15, 2 H, H-C(11,11') (57));6,68 (s, 2 H, H-C(14,14') (56); s, 2 H, H-C(14,14') (57)); 7,32 (d, J=15, 2 H, H-C(10,10') (56); d, J=15, 2 H, J=15, J=15, J= J = 15, 1 H, H-C(10) (57); 7,33 (d, J = 15, 1 H, H-C(10') (57)). - MS.: 574 (6, $M^+ + 2$), 573 (7, $M^+ + 1$), 572 (9, M⁺), 446 (5), 431 (30), 291 (93), 126 (100).

9.2. $(IR, I/R, I2\xi, I2'\xi) - [16, 16, 16', 16', 16', 16'-2H_0] - 15, 15' - Didehydro-7, 7', 12, 12' - tetrahydro-\beta, \beta-caro$ $tin-12, 12'-diol (60), <math>(IR, I'R, 6'\xi, I2\xi, 12'\xi) - [16, 16, 16', 16', 16', 16'-2H_0] - 15, 15' - Didehydro-7, 7', 12, 12' - tetra$ $hydro-\beta, e-carotin-12, 12'-diol (61). Zur Lösung von 10,4 mg Isomerengemisch 56/57 (ca. 1:1) in ca.$ 3 ml trockenem Äther wurde bei ca. -80° eine Spatelspitze LiAlH₄, aufgeschlämmt in 1 ml Äther,getropft. Nach 10 Min. Rühren bei -80° wurde ges. NH₄Cl-Lösung zugegeben, aufgewärmt, die Phasengetrennt und wie bei 2.4 aufgearbeitet. Nach dem Trocknen i. HV. erhielten wir 10,4 mg Isomerengemisch 60/61 als farbloses Öl. Insgesamt wurden 15,5 mg Isomerengemisch 60/61 hergestellt. - UV.(Äther): 279 (0,78), 238 (1).

9.3. (1R, 1'R)-[16, 16, 16, 16', 16', 16', 16'-2H₆]-15, 15'-Didehydro- β , β -carotin (64), $(1R, 1'R, 6'\xi)$ -[16, 16, 16', 16', 16', 16', 15'-Didehydro- β , ε -carotin (65). Zu 10,4 mg (0,018 mmol) Isomerengemisch 60/61 in 1 ml CH₂Cl₂ wurden bei -60° 15 Tropfen Eisessig und 15 Tropfen 48proz. wässerige HBr-Lösung gegeben und das Gemisch 2,5 Min. bei -50 bis -60° gerührt. Anschliessend wurde ges. NaHCO₃-Lösung und Äther zugegeben, aufgewärmt und wie bei 2.4 aufgearbeitet. Nach Chromatographie an Alox (Akt. IV, 1,6×10 cm) mit Toluol resultierten 8,1 mg (0,015 mmol, 83%) Isomerengemisch 64/65 als hellrotes Öl. Insgesamt wurden 12,3 mg Isomerengemisch 64/65 hergestellt. – UV./VIS. (Äther): 448 (0,83), 425 (1), ca. 330 (0,27), ca. 275 (0,21).

9.4. (IR,I'R)-[16,16,16,16',16',16',16',-2H₆]- β,β -Carotin (68), $(IR,I'R,6'\xi)$ -[16,16,16,16',16',16',16',-2H₆]- β, ε -Carotin (69). Nach Vorhydrieren von 25,3 mg Lindlar-Katalysator in 3 ml Essigester mit 2 μ l Chinolin wurden 8,1 mg Isomerengemisch 64/65 zugegeben und während 1,5 Std. hydriert. Darauf wurde über Celite filtriert, das Filtrat mit Äther verdünnt, 2mal mit eiskalter lproz. H₂SO₄-Lösung gewaschen, anschliessend mit ges. NaHCO3-Lösung neutralisiert, mit NaCl-Lösung nachgewaschen und nach Zusatz von Toluol i.RV. eingedampft. Zur Isomerisierung wurde der Rückstand in 30 ml Heptan gelöst und unter Bestrahlung mit einer 250-W-Wolfram-Lampe 1,5 Std. unter Rückfluss erhitzt. Anschliessend wurde an MgO/Celite 1:1 ($1,6 \times 25$ cm) mit Hexan/Aceton 100:1 chromatographiert; dabei wurde eine stark adsorbierte β , β -Carotin- (68) und eine weniger stark adsorbierte β , ε -Carotin-Zone (69) erhalten. Als Vorlauf war eine Spur ε, ε -Carotin (70) zu sehen. Die Verbindungen 68 und 69 wurden zur Isomerisierung einzeln je in ca. 25 ml bidest. H₂O unter N₂ 15 Std. unter Rückfluss erhitzt (dabei wurde ein mit Glas eingefasster Magnetrührer verwendet). Anschliessend wurden die Carotine durch Ätherextraktion zurückgewonnen und 68 aus Hexan und 69 aus Äthanol kristallisiert. Aus insgesamt 12,3 mg (0,023 mmol) Isomerengemisch 64/65 wurden 2,3 mg (0,0042 mmol, 19%) kristallines 68 und 2,2 mg (0,0041 mmol, 18%) kristallines 69 erhalten. Im ¹H-NMR.-Spektrum von 68 wurde die völlige Abwesenheit von 69 nachgewiesen. Für Smp., UV./VIS., CD. und MS. wurde die Substanzprobe des ¹H-NMR.-Spektrums von 68 aus Hexan kristallisiert.

Daten von 68. Smp. (korrigiert, evakuierte Kapillare): 176-177°. – UV./VIS. (Hexan): 478 (120000), 450 (136000), 271 (20300). – CD. (EPA (Äther/Isopentan/Äthanol 5:5:2), $E_{(271)}=1,28$, -180°): 357 (+1,9), 324 (0), 290 (-7,5), 267 (0), 251 (+6,2), 236 (0), 227 (-8,0). – CD. (-150°): 355 (+1,0), 323 (0), 290 (-4,2), 268 (0), 249 (+3,2), 235 (0), 227 (-4,3). – -100°: 358 (+0,3), 322 (0), 290 (-1,9), 265 (0), 250 (+1,3), 234 (0). – +20°: ca. 280 (ca. -0,3). – 1 H-NMR. (CDCl₃, 200 MHz)²¹): 1,02 (s, 6 H, H₃C(17,17')); ca. 1,46 (m, 4 H, H₂C(2,2')); ca. 1,60 (m, 4 H, H₂C(3,3')); 1,72 (s, 6 H, H₃C(18,18')); 1.97 (s, 12 H, H₃C(19,19',20,20')); 2,02 (m, 4 H, H₂C(4,4')); 6,14 (m, 6 H, H–C(7,7',8,8',10,10')); 6,24 (d, $J \approx 10$, 2 H, H–C(14,14')); 6,34 (d, J = 15, 2 H, H–C(12,12')); 6,55 bis 6,75 (m, 4 H, H–C(11,11',15,15')). – MS.: 542 (86, M^+), 450 (45, M^+ – Toluol), 436 (1,5, M^+ – Xylol), 435 (2,5, M^+ – (Toluol+CH₃)), 402 (2, M^+ – 140 (C(7),C(8)-Doppelbindungsbruch mit H-Verschiebung)), 384 (1,5, M^+ – 158), 271 (23, M^{2+}), 119 (99), 72 (100).

Daten von **69**. Smp.²²) (korrigiert, evakuierte Kapillare): $152,5-153^{\circ}$. UV./VIS.²²) (Hexan): 472 (124000), 444 (135200), 420 (91500), 267 (22900). $^{-1}$ H-NMR. (CDCl₃, 200 MHz): 0,81 (*s*, 3 H, H₃C(17'), (6'S)-Isomeres); 0,90 (*s*, 3 H, H₃C(17'), (6'R)-Isomeres); 1,02 (*s*, 3 H, H₃C(17)); 1,58 (br. *s*, 3 H, H₃C(18')); 1,20 bis 1,60 (*m*, 6 H, H₂C(2,3,2')); 1,71 (*s*, 3 H, H₃C(18)); 1,91 (*s*, 3 H, H₃C(19')); 1,97 (*s*, 9 H, H₃C(19,20,20')); 2,03 (*m*, 4 H, H₂C(4,3')); 2,19 (*d*, J(7'/6') = 9, 1 H, H-C(6')); 5,40 (br.*s*, 1 H, H-C(4')); 5,51 (*d*×*d*, <math>J(6'/7') = 9, J(8'/7') = 15, 1 H, H-C(7'); 6,00 bis 6,80 (*m*, 13 H, restliche vinyl. H). $^{-2}$ H-NMR. (CHCl₃, 61,4 MHz, Messung ohne Lock, CDCl₃=7,286): 0,815 (*s*, 3 D, D₃C(16'), (6'S)-Isomeres); 1,022 (*s*, 3 D, D₃C(16)). $^{-}$ MS.: 542 (95, M^+), 483 (5, $M^+ - 59$ (retro-*Diels-Alder*), 450 (40, $M^+ -$ Toluol), 416 (4, $M^+ - 126$ (Trideuterio- ε -Ring)), 402 (2, $M^+ - 140$ (C(7), C(8)- und C(7'), C(8')-Doppelbindungsbruch mit H-Verschiebung)), 391 (20, $M^+ - (92 + 59)$), 324 (13, $M^+ - (92 + 126)$), 126 (65), 119 (100).

10.2. $(IR, I'R, 6S, 6'S, 12\xi, 12'\xi) - [16, 16, 16', 16', 16', 16', 15', 15'-Didehydro-7, 7', 12, 12'-tetrahydro-7, 7', 20, 12'-tetrahydro-7, 7', 2$

10.3. $(1\mathbf{R}, 1'\mathbf{R}, 6\mathbf{S}, 6'\mathbf{S})$ -[16, 16, 16, 16', 16', 16', 16', 15', 15'-Didehydro-y, y-carotin (67). Die Lösung von 9 mg (0,016 mmol) 63 in 18 ml trockenem Benzol wurde unter N₂ zum Sieden erhitzt und mit 0,9 ml einer ges. Lösung von p-Toluolsulfonsäure in Benzol versetzt. Nach 5 Min. wurde analog 8.2 aufgearbeitet und an Alox IV chromatographiert. Dabei resultierten 5,1 mg (0,0094 mmol, 59%) 67 als orangerotes Öl (Isomerengemisch). – UV./VIS. (Äther): 445 (0,916), 419 (1), 326 (0,302), 313 (0,238), 269 (0,276).

10.4. (*I*R, *I*'R, 6S, 6'S)-[*I*6, *I*6, *I*6, *I*6', *I*6', *I*6', *I*6', *I*6', *P*, *P*-Carotin (71). Analog 9.4 wurden 4,4 mg (0,0081 mmol) 67 hydriert, isomerisiert und kristallisiert; dabei resultierten 1,6 mg (0,0029 mmol, 36%) kristallines 71, das für Smp., UV./VIS. und CD. aus Hexan rekristallisiert wurde. Insgesamt wurden 4,0 mg 71 hergestellt. – Smp. (korrigiert, evakuierte Kapillare): 203–203,5°. – UV./VIS. (Hexan): 468 (155900), 438 (154100), 414 (99800), 265,5 (33900). – CD. (Hexan): 345 (0), 328 (–2,0), 297 (0), 266 (+9,7), 240 (0), 228 (–3,4), 218 (0). – ¹H-NMR. (CDCl₃) (200 MHz): 0,82 (*s*, 6 H, H₃C(17,17')); 1,20 bis 1,70 (*m*, 8 H, H₂C(2,2',3,3')); 1,96 (*s*, 12 H, H₃C(19,19',20,20')); 1,90 bis 2,20 (*m*, 2 H, je

²¹) Zuordnung mit Hilfe von [27a].

²²) Für Smp. und UV./VIS. wurde 69 aus Hexan rekristallisiert.

1 H-C(4,4'); 2,20 bis 2,40 (*m*, 2 H, je 1 H-C(4,4'); 2,52 (*d*, J(7/6 bzw. 7'/6')=9, 2 H, H-C(6,6'); 4,60 und 4,76 (je br. *s*, je 2 H, $\text{H}_2\text{C}(18,18')$); 5,86 ($d \times d$, J(6/7 bzw. 6'/7')=9, J(8/7 bzw. 8'/7')=15, 2 H, H-C(7,7'); 6,10 bis 6,80 (*m*, 12 H, restliche vinyl. H der Kette). - MS.: 542 (100, M^+), 450 (9,2, M^+ -Toluol), 416 (1,7, M^+ -126 (d_{3-7} -Ring)), 384 (1,4, M^+ -158), 336 (1,7, M^+ -206 (C(11),C(12)- hzw. C(11').C(12')-Doppelbindungsbruch mit H-Verschiebung)), 271 (3,0, M^{2+}), 105 (51).

LITERATURVERZEICHNIS

- [1] H.P. Märki, Synthesen von stereoselektiv deuterierten Carotinen, Dissertation, Univ. Zürich 1980.
- [2] C.H. Eugster, R. Buchecker, Ch. Tscharner, G. Uhde & G. Ohloff, Helv. Chim. Acta 52, 1729 (1969).
- [3] S. Liaaen-Jensen, Pure Appl. Chem. 47, 129 (1976).
- [4] C. H. Eugster, Pure Appl. Chem. 51, 463 (1979).
- [5] S. Liaaen-Jensen, Fortschr. Chem. Org. Naturstoffe 39, 123 (1980).
- [6] R. Buchecker, R. Egli, H. Regel-Wild, Ch. Tscharner, C.H. Eugster, G. Uhde & G. Ohloff, Helv. Chim. Acta 56, 2548 (1973).
- [7] G. Ohloff, E. Otto, V. Rautenstrauch & G. Snatzke, Helv. Chim. Acta 56, 1874 (1973).
- [8] D. Behr, I. Wahlberg, T. Nishida & C.R. Enzell, Acta Chem. Scand. B 32, 391 (1978); iidem, ibid. B 33, 701 (1979).
- [9] A. Eschenmoser, L. Ruzicka, O. Jeger & D. Arigoni, Helv. Chim. Acta 38, 1890 (1955).
- [10] G. Stork & A. W. Burgstahler, J. Am. Chem. Soc. 77, 5068 (1955).
- [11] F. B. Mallory, J. T. Gordon & R. L. Conner, J. Am. Chem. Soc. 85, 1362 (1963); Y. Tsuda, A. Morimoto, T. Sano, Y. Inubushi, F. B. Mallory & J. T. Gordon, Tetrahedron Lett. 1965 (1427).
- [12] a) G. Britton, Pure Appl. Chem. 47, 223 (1976); b) T. W. Goodwin, in: 'Natural Substances formed biologically from Mevalonic acid', Academic Press, London 1970.
- [13] G. Britton, W.J.S. Lockley, N.J. Patel, T. W. Goodwin & G. Englert, Chem. Commun. 1977, 655; G. Britton, T. W. Goodwin, W.J.S. Lockley, A. P. Munday, N.J. Patel & G. Englert, ibid. 1979, 27.
- [14] A. Ben-Aziz, G. Britton & T. W. Goodwin, Phytochemistry 12, 2759 (1973).
- [15] L. Zechmeister, Fortschr. Chem. Org. Naturstoffe 18, 223 (1960).
- [16] A. Zumbrunn, Dissertation in Vorbereitung.
- [17] I.R. Vose, G. Britton & T.W. Goodwin, unpublizierte Arbeiten, zitiert in [12] a).
- [18] D. Fahey & B. V. Milborrow, Phytochemistry 17, 2077 (1978).
- [19] A. Hofer, Chemische Synthese und Biosynthese von spezifisch isotopenmarkierten Carotinen, Dissertation, Univ. Zürich 1981.
- [20] A. Hofer & C. H. Eugster, Publikation in Vorbereitung.
- [21] J. W. Porter & S. L. Spurgeon, Pure Appl. Chem. 51, 609 (1979).
- [22] S. C. Kushwaha, C. Subbarayan, D. A. Beeler & J. W. Porter, J. Biol. Chem. 244, 3635 (1969).
- [23] S. C. Kushwaha, G. Suzue, C. Subbarayan & J. W. Porter, J. Biol. Chem. 245, 4708 (1970).
- [24] H. M. Hill, S. K. Calderwood & L.J. Rogers, Phytochemistry 10, 2051 (1971).
- [25] P. M. Bramley, A. Than & B. H. Davies, Phytochemistry 16, 235 (1977).
- [26] V. Sturzenegger, R. Buchecker & G. Wagnière, Helv. Chim. Acta 63, 1074 (1980).
- [27] a) W. Vetter, G. Englert, N. Rigassi & U. Schwieter, in: Carotenoids (Ed. O. Isler, H. Gutmann & U. Solms) Seite 189ff., Birkhäuser Basel 1971; b) G. Englert, Helv. Chim. Acta 58, 2367 (1975).
- [28] D. H. R. Barton & J. M. Beaton, J. Am. Chem. Soc. 84, 199 (1962).
- [29] L.F. Fieser & W.P. Campbell, J. Am. Chem. Soc. 60, 2631 (1938).
- [30] A.K. Bose & B. Lal, Tetrahedron Lett. 1973, 3937.
- [31] H.C. Brown & S. Krishnamurthy, J. Am. Chem. Soc. 95, 1669 (1973).
- [32] A. Bowers, T.G. Halsall, E.R.H. Jones & A.J. Lemin, J. Chem. Soc. 1953, 2548.
- [33] A. Tahara & Y. Ohtsuka, Jap. Pat.; ref. Chem. Abstr. 81, 105755 (1974).
- [34] H. Corrodi & E. Hardegger, Helv. Chim. Acta 38, 2030, 2038 (1955); A. Züst, F. Lohse & E. Hardegger, ibid. 43, 1274 (1960).
- [35] J.K. Kochi, J.D. Bacha & T.W. Bethea, J. Am. Chem. Soc. 89, 6538 (1967).
- [36] M. Ribi & C. H. Eugster, Helv. Chim. Acta 52, 1732 (1969).
- [37] N.M. Weinshenker, C.M. Shen & J.Y. Wong, Org. Synth. 56, 95 (1977).

- [38] E.J. Corey & G. Schmidt, Tetrahedron Lett. 1979, 399.
- [39] H.O. House & G.H. Rasmusson, J. Org. Chem. 26, 4278 (1961).
- [40] S. Escher, P. Loew & D. Arigoni, Chem. Commun. 1970, 823.
- [41] J.F. Harrod & A.J. Chalk, J. Am. Chem. Soc. 86, 1776 (1964).
- [42] P.A. Grieco, M. Nishizawa, N. Marinovic & W.J. Ehmann, J. Am. Chem. Soc. 98, 7102 (1976).
- [43] J. Andrieux, D. H. R. Barton & H. Patin, J. Chem. Soc. Perkin I, 1977, 359.
- [44] P.A. Grieco & N. Marinovic, Tetrahedron Lett. 1978, 2545.
- [45] M.S. Kharasch, R.C. Seyler & F.R. Mayo, J. Am. Chem. Soc. 60, 882 (1938).
- [46] H. Hogeveen & T. B. Middelkoop, Tetrahedron Lett. 1973, 3671, 4325.
- [47] S. Pürro, A. Pryde, J. Zsindely & H. Schmid, Helv. Chim. Acta 61, 266 (1978).
- [48] P.X. Iten & C.H. Eugster, Helv. Chim. Acta 61, 1134 (1978).
- [49] P. Golborn & F. Scheinmann, J. Chem. Soc. Perkin I, 1973, 2870.
- [50] J. Attenburrow, A.F.B. Cameron, J.H. Chapman, R.M. Evans, B.A. Hems, A.B.A. Jansen & T. Walker, J. Chem. Soc. 1952, 1094.
- [51] O. Isler, H. Lindlar, M. Montavon, R. Rüegg & P. Zeller, Helv. Chim. Acta 39, 249 (1956).
- [52] O. Isler, L. H. Chopard-dit-Jean, M. Montavon, R. Rüegg & P. Zeller, Helv. Chim. Acta 40, 1256 (1957).
- [53] R. Buchecker & C. H. Eugster, Helv. Chim. Acta 54, 327 (1971).
- [54] O. Isler, M. Montavon, R. Rüegg & P. Zeller, Liebigs Ann. Chem. 603, 129 (1957).
- [55] P. Karrer & C. H. Eugster, Helv. Chim. Acta 33, 1172 (1950).
- [56] A.G. Andrewes & S. Liaaen-Jensen, Acta Chem. Scand. 27, 1401 (1973).
- [57] K. Mislow, R. E. O'Brien & H. Schaefer, J. Am. Chem. Soc. 84, 1940 (1962).
- [58] C. Martius & G. Schorre, Liebigs Ann. Chem. 570, 140 (1950).
- [59] H.P. Märki & C.H. Eugster, Chem. Commun. 1980, 527.
- [60] K. Noack & A.J. Thomson, Helv. Chim. Acta 62, 1902 (1979).
- [61] R. Buchecker, Dissertation, Univ. Zürich 1972.
- [62] K. W. Baldry & M.J. T. Robinson, Tetrahedron 33, 1663 (1977).
- [63] H. Booth & J.R. Everett, Can. J. Chem. 58, 2714 (1980).
- [64] R. E. Carter & L. Melander, Adv. Phys. Org. Chem. 10, 1 (1973).
- [65] K. Mislow, R. Graeve, A.J. Gordon & G.H. Wahl, jr., J. Am. Chem. Soc. 86, 1733 (1964).
- [66] E. W. Garbisch, jr., J. Org. Chem. 27, 4243, 4249 (1962).
- [67] F. Johnson, Chem. Rev. 68, 375 (1968).
- [68] Y. Senda, S. Imaizumi, S. Ochiai & K. Fujita, Tetrahedron 30, 539 (1974).
- [69] Y. Senda & S. Imaizumi, Tetrahedron 30, 3813 (1974).
- [70] B. Pullman, J. Langlet & H. Berthot, J. Theor. Biol. 23, 492 (1969); iidem, J. Mol. Struct. 6, 139 (1970).
- [71] B. Honig, B. Hudson, B. D. Sykes & M. Karplus, Proc. Natl. Acad. Sci. U.S.A. 68, 1289 (1971).
- [72] M. Hallenstvet, R. Buchecker, G. Borch & S. Liaaen-Jensen, Phytochemistry 16, 583 (1977).
- [73] N. Arpin, J.-L. Fiasson, M.P. Bouchez-Dangye-Caye, G.W. Francis & S. Liaaen-Jensen, Phytochemistry 10, 1595 (1971).
- [74] A.G. Andrewes, H. Kjøsen, S. Liaaen-Jensen, K.H. Weisgraber, R.J.J.C. Lousberg & U. Weiss, Acta. Chem. Scand. 25, 3878 (1971).
- [75] B. Johannes, H. Brzezinka & H. Budzikiewicz, Org. Mass. Spectrom. 9, 1095 (1974).
- [76] R. Buchecker & C. H. Eugster, Helv. Chim. Acta 63, 2531 (1980); R. Buchecker, C. H. Eugster & C. Litchfield, ibid. 60, 2870 (1977).
- [77] T. Miyase, P. Rüedi & C. H. Eugster, Helv. Chim. Acta 60, 2789 (1977).
- [78] Ch. Tscharner, Dissertation, Univ. Zürich, 1960.
- [79] P. Naegeli, Patent der L. Givaudan & Cie. S.A., Vernier-Genf, von 1975, DOS 2514815.
- [80] H. Oediger & K. Eiter, Chem. Ber. 97, 549 (1964).
- [81] E.J. Corey, N.W. Gilman & B.E. Ganem, J. Am. Chem. Soc. 90, 5616 (1968).
- [82] O. Isler, H. Gutmann, M. Montavon, R. Rüegg, G. Ryser & P. Zeller, Helv. Chim. Acta 40, 1242 (1957).