## 177. 1,2-Epoxycarotinoide

5. Mitteilung

# Synthese von (S)-1,2-Epoxy-1,2,7,8,7',8'-hexahydro- $\Psi$ , $\Psi$ -carotin ((S)-1,2-Epoxy-1,2-dihydro- $\zeta$ -carotin)

von Christoph Arm1) und Hanspeter Pfander\*

Institut für organische Chemie der Universität Bern, Freiestr. 3, CH-3012 Bern

(23.V.84)

# 1,2-Epoxycarotenoids. Synthesis of (S)-1,2-Epoxy-1,2,7,8,7',8'-hexahydro- $\Psi$ , $\Psi$ -carotene ((S)-1,2-Epoxy-1,2-dihydro- $\zeta$ -carotene)

### Summary

The synthesis of (S)-1,2-Epoxy-1,2-dihydro- $\zeta$ -carotene ((all-E,S)-1) using (E,E)-farnesol (3) as starting material, and a *Sharpless* epoxidation as key step is described.

Einleitung und Problemstellung. – In früheren Arbeiten [1–3] haben wir über die Synthese von racemischem und (S)-1,2-Epoxy-1,2-dihydrolycopin (1,2-Epoxy-1,2-dihydro- $\Psi$ , $\Psi$ -carotin), racemischem und (S)-1',2'-Epoxy-1',2'-dihydro- $\gamma$ -carotin (1',2'-Epoxy-1',2'-dihydro- $\beta$ , $\Psi$ -carotin) und racemischem 1',2'-Epoxy-1',2'-dihydro- $\delta$ -carotin (1',2'-Epoxy-1',2'-dihydro- $\epsilon$ , $\Psi$ -carotin) berichtet, welche aus Tomaten isoliert worden waren [4–6], sowie über das bisher in der Natur nicht gefundene racemische 1,2,1',2'-Diepoxy-1,2,1',2'-tetrahydrolycopin (1,2,1',2'-Diepoxy-1,2,1',2'-tetrahydrolycopin (1,2,1',2'-Diepoxy-1,2,1',2'-tetrahydro- $\Psi$ , $\Psi$ -carotin). Aus Tomaten wurde von Ben-Aziz [4] auch das 1,2-Epoxy-1,2,7,8,7',8'-hexahydro- $\Psi$ , $\Psi$ -carotin (1,2-Epoxy-1,2-dihydro- $\zeta$ -carotin) isoliert, wobei sich die Autoren wegen der geringen zur Verfügung stehenden Menge für den Strukturvorschlag auf UV/VIS-und Massenspektren sowie auf das chemische und chromatographische Verhalten stützten. Für den endgültigen Strukturbeweis fehlten hingegen die NMR-Daten. Zudem ist über die Konfiguration am C(2) der Verbindung nichts bekannt.

In der vorliegenden Arbeit berichten wir über die Synthese von (S)-1,2-Epoxy-1,2-dihydro- $\zeta$ -carotin ((all-E,S)-1), welche insbesonders im Hinblick auf die Abklärung der Konfiguration des Naturproduktes durchgeführt wurde.

**Syntheseplanung.** – Für die Synthese der gewünschten Verbindung wurde das Aufbauschema  $C_{15} + C_{10} + C_{15} = C_{40}$  gewählt. Als symmetrisches Mittelstück wurde der leicht zugängliche  $C_{10}$ -Dialdehyd **2** (12,12'-Diapocarotin-12,12'-dial) verwendet<sup>2</sup>). Dieser

Teil der geplanten Dissertation von C. Arm.

<sup>2)</sup> Wir danken der Firma F. Hoffmann-La Roche & Co. AG, Basel für die Überlassung dieser Verbindung.

Syntheseweg wurde bereits von *Davis* [7] für die Herstellung von  $\zeta$ -Carotin (7,8,7',8'-Tetrahydro- $\Psi$ , $\Psi$ -carotin) angewendet. Wie in *Schema 1* gezeigt ist, wählten wir für die enantioselektive Synthese des eigentlichen Schlüsselprodukts, des (S)-Epoxyfarnesyl-Wittig salzes (S)-9, die *Sharpless*-Epoxidierung [8] [9] des entsprechenden allylischen Alkohols 5.

$$OAc \xrightarrow{Schema 1} P(C_6H_5)_3B$$

$$(S)-9$$

Sharpless-
Epoxidierung
OH
$$(S,S)-6$$
OAC
$$\frac{1) \text{ TsCl}}{2) \text{ Nal}}$$
OAC
$$\frac{K_2CO_3}{MeOH}$$

$$(S,S)-7$$

Ergebnisse und Diskussion. - Wie Schema 2 zeigt, wurde das Ausgangsmaterial, (E,E)-Farnesol<sup>2</sup>) (3) mit Ac<sub>2</sub>O/Pyridin acetyliert. Die anschliessende Oxydation nach [10] mit SeO<sub>2</sub>/t-Butylhydroperoxid (t-BuOOH; 70% in H<sub>2</sub>O) in CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> führte in 26% Ausbeute zum allylischen Alkohol 5, der nach Sharpless [8] [9] mit (+)-L-Weinsäurediäthylester, Titantetraisopropoxid (Ti(i-PrO)<sub>4</sub>) und t-BuOOH in CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> bei  $-20^{\circ}$  in 81% Ausbeute (nach Chromatographie) stereoselektiv in das Epoxid (S,S)-6 umgewandelt wurde,  $[\alpha]_D^{25} = -6.5^{\circ}$  (c = 1.056, MeOH). Die OH-Gruppe wurde mit Tosylchlorid in Pyridin tosyliert [9], und Reaktion mit NaI in Aceton [9] führte zum entsprechenden primären Iodid. Anschliessende Reduktion mit Natriumcyanoborhydrid in Hexamethylphosphortriamid (HMPA)/THF [9] lieferte in 53% Ausbeute (bzgl. (S,S)-6) das (S)-Epoxyfarnesylacetat (S)-7,  $[\alpha]_D^{25} = -5.1^\circ$  (c = 1,228, MeOH). Die Verseifung der Acetylgruppe mit K<sub>2</sub>CO<sub>3</sub> in MeOH ergab in 99% Ausbeute das (S)-Epoxyfarnesol (S)-8,  $[\alpha]_D^{25} = -4.7^\circ$  (c = 0.951, MeOH) ([14]:  $[\alpha]_D^{25} = -1.8^\circ$  (c = 1.70, MeOH)). Zur Herstellung des Wittig salzes (S)-9 wurde der primäre allylische Alkohol (S)-8 mit N-Bromsuccinimid (NBS)/Me<sub>2</sub>S in CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> bei 0° in das Bromid umgewandelt [11] und letzteres bei Raumtemperatur mit Triphenylphosphin (Ph<sub>3</sub>P) in Et<sub>2</sub>O umgesetzt (Ausbeute an (S)-9 bzgl. (S)-8: 41%).

Schema 3

1) PBr<sub>3</sub>
OH 
$$\frac{1}{2}$$
 P(C<sub>e</sub>H<sub>e</sub>)<sub>3</sub>

$$\frac{1}{2}$$
 P(C<sub>e</sub>H<sub>s</sub>)<sub>3</sub>Br

Zur Synthese der anderen Endgruppe diente, wie aus Schema 3 ersichtlich, als Ausgangsprodukt ebenfalls (E,E)-Farnesol (3), das mit PBr<sub>3</sub> in Petroläther bei 0° bromiert wurde [7]. Umsetzung des Bromids mit Ph<sub>3</sub>P in Et<sub>2</sub>O lieferte in 30% Ausbeute (bzgl. 3) das Farnesyl-Wittig salz 10. Die Verbindung 10 wurde anschliessend in einer 2-Phasen-Wittig reaktion (CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>/2N NaOH) mit dem C<sub>10</sub>-Dialdehyd 2 zum (all-E)-C<sub>25</sub>-Aldehyd 11 (7,8-Dihydro-12'-apo-12'-lycopinal) umgesetzt (Schema 3). Die Ausbeute an (all-E)-Isomeren betrug 40% nach chromatographischer Reinigung (Abtrennung der (Z)-Isomeren).

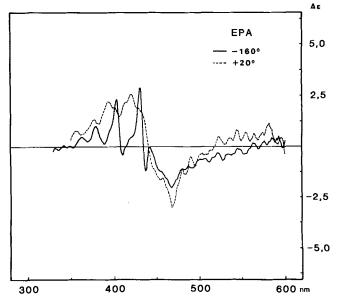


Fig. CD-Spektrum von synthetischem (all-E,S)-1. EPA =  $Et_2O/Isopentan/EtOH$  5:5:2.

Die Synthese von (all-E,S)-1,2-Epoxy-1,2-dihydro- $\zeta$ -carotin ((all-E,S)-1) gelang in ca. 5% Ausbeute durch Umsetzung des Epoxyfarnesyl-Wittig salzes (S)-9 mit dem  $C_{2s}$ -Aldehyd 11 im 2-Phasen-System 2N NaOH/CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>. Die Reinigung und Abtrennung von zwei bei der Reaktion entstandenen, nicht weiter untersuchten Nebenprodukten und dem grossen Teil nicht umgesetzten  $C_{2s}$ -Aldehyds 11 erfolgte durch präparative DC und anschliessende Kristallisation. Die spektroskopischen Daten stehen im Einklang mit der postulierten Struktur.

Im UV/VIS-Spektrum von (all-E,S)-1 sind erwartungsgemäss die Maxima bei 425, 400, 378 und 359 nm und der Habitus identisch mit denjenigen des  $\zeta$ -Carotins [7]. Im  ${}^{1}$ H-NMR-Spektrum erscheint H-C(2) als t bei 2,69 ppm, die 2 CH<sub>3</sub>-C(1) wie bei 1,2-Epoxy-1,2-dihydrolycopin [1] bei 1,25 und 1,30 ppm. Das MS zeigt das Molekelion bei m/z 556 und u. a. die charakteristischen Fragmente  $M^{+}-18$ ,  $M^{+}-137$  und  $M^{+}-153$ . Im Gegensatz zu Ben-Aziz [4] wurde im MS zudem eine Wasserabspaltung festgestellt, die jedoch auch von Berset [15] beobachtet wurde. Die übrigen Hauptfragmentierungen stimmen mit den in [4] veröffentlichten Daten überein. Das CD-Spektrum (EPA) der synthetischen (all-E)-Verbindung ist in der Figur bei  $-160^{\circ}$  und  $+20^{\circ}$  gezeigt. Bei  $-160^{\circ}$  sind negative Maxima bei 468, 438 und 411 nm zu erkennen; die charakteristischen positiven Maxima liegen bei 430, 403 und 379 nm.

Wir danken dem Schweizerischen Nationalfonds zur Förderung der wissenschaftlichen Forschung und der Firma F. Hoffmann-La Roche & Co. AG, Basel, für die Unterstützung dieser Arbeit. Besonderer Dank gilt Herrn Dr. H. Mayer und seiner Arbeitsgruppe für die anregenden Diskussionen und den Herren Dres. G. Englert, K. Noack und Herrn W. Vetter (Firma F. Hoffmann-La Roche & Co. AG, Basel) für die Aufnahme von Spektren.

#### Experimenteller Teil

Allgemeine Bemerkungen. Sämtliche Operationen wurden unter Ar oder N2 durchgeführt. Die verwendeten Lösungsmittel wurden nach üblichen Methoden [12] vorgereinigt und destilliert. Die Reagenzien wurden käuflich erworben (Fa. Merck, Fa. Fluka). Die Lösungsmittel für die HPLC-Chromatographie wurden von den Fa. Fluka oder Ammann-Technik erworben. Schmp: Bestimmungsapparatur nach Tottoli, die Werte wurden in offenen Kapillaren gemessen und sind korrigiert. [ $\alpha$ ]<sub>D</sub>-Werte: Polarimeter *Perkin-Elmer 241*. UV/VIS-Spektren: Spektrophotometer Perkin-Elmer 554, Lösungsmittel: Uvasol, Merck; Angabe von λ<sub>max</sub> in nm. CD-Spektren: modifizierter Dichrograph II (Fa. Jobin-Yvon); Angabe von Wellenlängen in nm (Δε). IR-Spektren: Perkin-Elmer 399B, Angaben in cm<sup>-1</sup>, w = schwache, m = mittlere, s = starke Absorption. <sup>1</sup>H-NMR-Spektren: EM-360L (Fa. Varian) bei 60 MHz; WH-400 (Fa. Bruker-Spectrospin) bei 400 MHz. Chemische Verschiebungen  $\delta$  in ppm bezüglich TMS (=0 ppm). Kopplungskonstanten J in Hz; s = Singulett, d = Dublett, t = Triplett, m = Multiplett. Massenspektren: Varian-Mat. CH-7A mit direkter Probeneinführung, Ionisationsspannung 70 V, Angabe von m/z (% relative Intensität). HPLC: Pumpe: Altex-110A; Detektor: Uvikon LCD 725; Schreiber: W + W Tarkan 600; Säulen: Stahlsäulen 4,6 × 250 mm; stationäre Phase: Spherisorb 5μ Nitril (Fa. Ergatech). DC: Merck-DC-Fertigplatten, Kieselgel 60 F 254 und Aluminiumoxid F 254; Merck-PSC-Fertigplatten, Kieselgel 60 F 254. Säulenchromatographie: Merck Kieselgel 60, Korngrössen 0,063-0,200 mm und 0,040-0,063 mm (für Blitz-Chromatographie); Camag Aluminiumoxid.

Essigsäure-f (E,E)-3,7,11-trimethyl-2,6,10-dodecatrien-1-yl]ester (4). In 140 ml Pyridin/Ac<sub>2</sub>O 1:1 wurden 12,50 g (56,31 mmol) (*E,E*)-Farnesol (3) 1 Std. bei RT. gerührt. Dann wurde auf 0° gekühlt und 60 ml H<sub>2</sub>O zugegeben. Nach 1 Std. Rühren wurde mit Et<sub>2</sub>O versetzt, die H<sub>2</sub>O-Phase abgetrennt und 2mal mit Et<sub>2</sub>O extrahiert. Die vereinigten Et<sub>2</sub>O-Extrakte wurden nacheinander mit 2n HCl, ges. NaHCO<sub>3</sub> und ges. NaCl gewaschen, über MgSO<sub>4</sub> getrocknet und i. RV. eingedampft. Der Rückstand (14,78 g (99,5%) klare farblose Flüssigkeit) war für die Weiterverarbeitung genügend rein. Eine Probe wurde an Kieselgel (Hexan/EtOAc 2:1) chromatographiert. IR (Film): 955w, 1020m, 1230s, 1365m, 1380m, 1445m, 1670w, 1740s, 2860m, 2920m, 2970m.  $^1$ H-NMR (60 MHz, CDCl<sub>3</sub>): 1,60 (s, 6H, CH<sub>3</sub>(12), CH<sub>3</sub>-C(11)); 2,05 (s, 3H, CH<sub>3</sub>COO-C(1)); 1,90-2,30 (m, 8H, CH<sub>2</sub>(4), CH<sub>2</sub>(5), CH<sub>2</sub>(8), CH<sub>2</sub>(9)); 4,60 (d, J = 7, 2H, CH<sub>2</sub>(1)); 4,90-5,30 (m, 2H, H-C(6), H-C(10)); 5,35 (t, J = 7, 1H, H-C(2)). MS: 264 (1, M +), 204 (2, M + - 60), 189 (3), 161 (6), 136 (20), 121 (13), 107 (17), 93 (37), 81 (37), 69 (100), 43 (32).

Essigsäure-[(E,E,E)-12-hydroxy-3,7,11-trimethyl-2,6,10--dodecatrien-1-yl]ester (5). Nach [10]: Zu einer Suspension von 1,05 g (9,4 mmol) SeO<sub>2</sub> in 50 ml CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> wurden bei RT. 5,4 ml (37,6 mmol) t-BuOOH (70% in H<sub>2</sub>O) gegeben und 30 Min. im Dunkeln gerührt. Dann wurden bei 10° 5,0 g (18,9 mmol) 3 in 10 ml CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> zugetropft. Nach 3½ Std. Rühren bei 10° wurde die Lösung mit CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> verdünnt, die org. Phase mit 10proz. NaHCO<sub>3</sub> und H<sub>2</sub>O gewaschen, über MgSO<sub>4</sub> getrocknet und i. RV. eingedampft. Der Rückstand (5,96 g gelbe Flüssigkeit) wurde mit Blitz-Chromatographie (Säule 5 × 15 cm) an Kieselgel (Petroläther/EtOAc 3:1) gereinigt: 1,38 g (26,1%) farblose Flüssigkeit. IR (Film): 950w, 1020m, 1230s, 1360m, 1380m, 1735s, 2850m, 2910m, 3100–3600m. <sup>1</sup>H-NMR (60 MHz, CDCl<sub>3</sub>): 1,65, 1,70, 1,75 (je s. je 3H, CH<sub>3</sub>-C(3), CH<sub>3</sub>-C(7), CH<sub>3</sub>-C(11)): 2,05 (s, 3H, CH<sub>3</sub>COO-C(1)): 2,00–2,30 (m, 9H, CH<sub>2</sub>(4), CH<sub>2</sub>(5), CH<sub>2</sub>(8), CH<sub>2</sub>(9), OH-C(12)): 4,00 (br. s. 2H, CH<sub>2</sub>(12)): 4,60 (d, J = 7, 2H, CH<sub>2</sub>(1)): 4,95–5,35 (m, 2H, H-C(6), H-C(10)): 5,40 (t, J = 7, 1H, H-C(2)). MS: 220 (2, M + 60), 202 (2), 161 (3), 159 (3), 135 (14), 134 (14), 121 (12), 119 (12), 107 (24), 93 (49), 81 (25), 68 (31), 55 (20), 43 (100).

Essigsäure-[(E,E,10S,11S)-10,11-epoxy-12-hydroxy-3,7,11-trimethyl-2,6-dodecadien-1-yl]ester ((S,S)-6).Nach [8]: Zu 60 ml CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> wurden bei – 20° unter Rühren zuerst 1,16 g (4,07 mmol) Ti(i-PrO)<sub>4</sub>, dann 0,84 g (4,07 mmol) L-(+)-Weinsäure-diäthylester getropft. Nach 5 Min. wurden 1,14 g (4,07 mmol) 5 in 5 ml CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> und 2,48 ml (8,14 mmol) t-BuOOH (3,28m in  $CH_2CI_2$  [13]) zugegeben. Die Lösung wurde 14 Std. bei  $-20^{\circ}$ stehen gelassen. Dann wurden unter Rühren bei - 10° 20 ml 20proz. D-(+)-Weinsäurelösung zugegeben. Die H<sub>2</sub>O-Phase wurde fest. Nach 30 Min. bei – 10° wurde bei RT. weitergerührt, bis die H<sub>2</sub>O-Phase klar war. Dann wurde zwischen Et<sub>2</sub>O/ges. NaCl verteilt, die vereinigte org. Phase über MgSO<sub>4</sub> getrocknet und i.RV. eingedampft. Der Rückstand wurde in 30 ml Et<sub>2</sub>O aufgenommen und 30 Min. bei 0° mit 12 ml 1N NaOH gerührt. Die Phasen wurden getrennt, die Et<sub>2</sub>O-Phase mit ges. NaCl neutral gewaschen, über MgSO<sub>4</sub> getrocknet und i.RV. eingedampft. Der Rückstand (2,21 g gelbe Flüssigkeit) wurde mit Blitz-Chromatographie (Säule 5 × 15 cm) an Kieselgel (Hexan/EtOAc 1:1) gereinigt: 0,97 g (80,6%) farblose Flüssigkeit,  $[\alpha]_D^{25} = -6.5^\circ$  (c = 1,056, McOH). IR (Film): 870w, 950w, 1025m, 1235s, 1365m, 1380m, 1445m, 1665w, 1735s, 2860m, 2920m, 2960m, 3200 3600m. H-NMR (60 MHz, CDCl<sub>3</sub>/D<sub>2</sub>O): 1,25 (s, 3H, CH<sub>3</sub>-C(11)); 1,65, 1,70 (je s, je 3H, CH<sub>3</sub>-C(3),  $CH_3-C(7)$ ); 2,05 (s, 3H,  $CH_3COO-C(1)$ ); 1,90-2,35 (m, 8H,  $CH_2(4)$ ,  $CH_2(5)$ ,  $CH_2(8)$ ,  $CH_2(9)$ ); 3,00 (t, J=6, 1H, H-C(10)); 3,60 (d, J = 7, 2H, CH<sub>2</sub>(12)); 4,60 (d, J = 7, 2H, CH<sub>2</sub>(1)); 4,95-5,15 (m, 1H, H-C(6)); 5,40 (t, J = 7, 1H, H-C(2)). MS: 236 (1,  $M^{+}$  - 60), 218 (1,  $M^{+}$  - 78), 187 (2), 161 (4), 159 (4), 145 (8), 141 (12), 134 (27), 121 (19), 119 (26), 111 (23), 107 (20), 93 (98), 81 (74), 68 (42), 55 (43), 43 (100).

Essigsäure- f (E,E, 10S)-10,11-epoxy-3,7,11-trimethyl-2,6-dodecadien-1-yl]ester ((S)-7). Nach [9]: Zu 1,78 g (6,01 mmol) (S,S)-6 in 25 ml Pyridin wurden unter Rühren bei 0° portionenweise 2,16 g (11,37 mmol) TsCl gegeben. Dann wurde die Lösung 14 Std. bei 4° stehengelassen. Darauf wurde mit 20 ml halbges. NaCl versetzt und die H2O-Phase mit Et2O extrahiert. Die vereinigten Et2O-Extrakte wurden mit ges. CuSO4 und ges. NaCl gewaschen, über MgSO<sub>4</sub> getrocknet und i. RV. eingedampft. Der Rückstand (2,46 g gelbe Flüssigkeit) wurde in 100 ml Aceton gelöst und mit 2,10 g (14,0 mmol) Nal 21/2 Std. unter Rückfluss gekocht. Nach Abkühlung auf RT. wurde filtriert, das Filtrat i. RV. eingeengt, in Et<sub>2</sub>O aufgenommen und zuerst mit H<sub>2</sub>O, dann mit 10proz. Na<sub>2</sub>S<sub>2</sub>O<sub>3</sub> gewaschen, über MgSO<sub>4</sub> getrocknet und i. RV. eingedampft. Der Rückstand (2,15 g gelbe Flüssigkeit) wurde in 100 ml THF/HMPA 4:1 aufgenommen und portionenweise mit 2,55 g (40,5 mmol) NaBH<sub>3</sub>CN versetzt. Nach 4½ Std. Rühren bei 60° wurde Eis zugegeben, die H2O-Phase 2mal mit Et3O extrahiert, die vereinigte org. Phase mit ges. NaCl gewaschen, über MgSO<sub>4</sub> getrocknet und i.RV. eingedampft. Der Rückstand (2,63 g, gelbe Flüssigkeit) wurde mit Blitz-Chromatographie (Säule 5 × 15 cm) an Kieselgel (Hexan/EtOAc 6:1) gereinigt: 0,89 g (52,9% bzgl. (S,S)-6) farblose Flüssigkeit,  $[\alpha]_{0}^{125} = -5,1^{\circ}$  (c = 1,228, MeOH). IR (Film): 605w, 680w, 870w, 955w, 1020m, 1120w, 1230s, 1365m, 1375m, 1445m, 1740s, 2920s, 2950s. 1H-NMR (60 MHz,  $CDCl_3$ ): 1,25, 1,30 (je s, je 3H,  $CH_3-C(11)$ ,  $CH_3(12)$ ); 1,65, 1,70 (je s, je 3H,  $CH_3-C(3)$ ,  $CH_3-C(7)$ ); 2,05 (s, 3H,  $CH_3COO-C(1)$ ); 1,90-2,30 (m, 8H,  $CH_2(4)$ ,  $CH_2(5)$ ,  $CH_2(7)$ ,  $CH_2(8)$ ); 2,75 (t, J=6, 1H, H-C(10)); 4,60 (d, d) J = 7, 2H, CH<sub>2</sub>(1)); 5,00–5,30 (m, 1H, H–C(6)); 5,35 (t, J = 7, 1H, H–C(2)). MS: 220 (2,  $M^+$  – 60) 202 (2,  $M^{\pm}$  - 78) 159 (3), 153 (5), 149 (5), 135 (15), 134 (24), 121 (11), 119 (15), 109 (14), 107 (13), 95 (22), 93 (34), 85 (45), 81 (83), 71 (88), 59 (28), 55 (22), 43 (100), 41 (34).

(E,E,10S)-10,11-Epoxy-3,7,11-trimethyl-2,6-dodecadien-1-ol ((S)-8). In 30 ml MeOH wurden 0,89 g (3,18 mmol) (S)-7 und 1,0 g K<sub>2</sub>CO<sub>3</sub> bei RT. 2 Std. gerührt. Nach Zugabe von 30 ml H<sub>2</sub>O wurde das MeOH i. RV. abgedampft, dann wurde die H<sub>2</sub>O-Phase mit Et<sub>2</sub>O extrahiert. Die vereinigten Et<sub>2</sub>O-Extrakte wurden mit ges. NaCl gewaschen, über MgSO<sub>4</sub> getrocknet und i. RV. eingedampft: 0,75 g (99,1%) farblose Flüssigkeit,  $[\alpha]_D^{1S} = -4,7^\circ$  (c = 0,951, MeOH). IR (CHCl<sub>3</sub>): 870m, 895m, 990s, 1110m, 1200m, 1380s, 1450s, 1665m, 2925s, 2960s, 3000s, 3200–3580m, 3600m, 3670s. <sup>1</sup>H-NMR (60 MHz, CDCl<sub>3</sub>): 1,25, 1,30 (je s, je 3H, CH<sub>3</sub>(12), CH<sub>3</sub>-C(11)); 1,65, 1,70 (je s, je 3H, CH<sub>3</sub>-C(3), CH<sub>3</sub>-C(7)); 1,70–2,30 (m, 9H, CH<sub>2</sub>(4), CH<sub>2</sub>(5), CH<sub>2</sub>(8), CH<sub>2</sub>(9), OH-C(1)); 2,75 (t, t = 6, 1H, H-C(10)); 4,15 (t, t = 7, 2H, CH<sub>2</sub>(1)); 5,00–5,40 (m, 1H, H-C(6)); 5,45 (t.

J = 7, 1H, H–C(2)). MS: 220 (1,  $M^+$  – 18), 205 (2), 202 (1), 189 (2), 187 (1), 177 (2), 159 (4), 153 (6), 149 (4), 143 (11), 135 (21), 134 (21), 127 (13), 121 (21), 119 (17), 109 (29), 107 (23), 95 (38), 93 (48), 85 (57), 81 (100), 71 (100), 59 (38), 55 (32), 43 (100), 41 (49), 39 (13).

[11]: Zu 1,13 g (5,13 mmol) NBS in 10 ml CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> wurden bei 0° innert 3 Min. 0,57 ml (7,77 mmol) Me<sub>2</sub>S getropft. Die Lösung wurde gelb und trüb. Dann wurde auf – 20° gekühlt und unter Rühren mit 0,50 g (2,10 mmol) (S)-8 in 3 ml CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> langsam versetzt. Die gelbe Farbe verschwand wieder. Es wurde auf 0° erwärmt und 1½ Std. gerührt. Dann wurde die Lösung mit Hexan verdünnt und auf H<sub>2</sub>O/Eis gegossen. Die H<sub>2</sub>O-Phase wurde mit Hexan extrahiert, die vereinigte org. Phase mit ges. NaCl gewaschen, über Na<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> getrocknet und i.RV. eingedampft. Der Rückstand (0,55 g farblose Flüssigkeit) wurde in 10 ml Et<sub>2</sub>O aufgenommen und unter Rühren mit 0,65 g (2,50 mmol) Ph<sub>3</sub>P in 4 ml Et<sub>2</sub>O versetzt. Nach 22 Std. wurde das ausgefallene *Wittig* salz abfiltriert, mit Hexan gewaschen und i.HV. getrocknet: 0,42 g (41% bzgl. (S)-8) weisser Feststoff, Schmp. 99–101°.

f(E,E)-3,7,11-Trimethyl-2,6,10-dodecatrienyl]triphenylphosphoniumbromid (10). Zu einer Lösung von 0,50 g (1,85 mmol) PBr<sub>3</sub> und 58 µl Pyridin in 10 ml Petroläther wurden bei  $-10^{\circ}$  1,00 g (4,5 mmol) (*E,E*)-Farnesol (3) in 5 ml Petroläther getropft. Nach 1 Std. Rühren bei  $-10^{\circ}$  wurde die Lösung auf 10 ml H<sub>2</sub>O/Eis gegossen. Die H<sub>2</sub>O-Phase wurde mit Et<sub>2</sub>O extrahiert, die vereinigte org. Phase mit 7proz. NaHCO<sub>3</sub> und ges. NaCl gewaschen, über MgSO<sub>4</sub> getrocknet und i. RV. eingedampft. Der Rückstand (1,05 g farblose Flüssigkeit) wurde in 10 ml Et<sub>2</sub>O gelöst und unter Rühren mit 1,50 g (5,75 mmol) Ph<sub>3</sub>P in 5 ml Et<sub>2</sub>O versetzt. Nach 26 Std. wurde das ausgefallene *Wittig* salz abfiltriert, mit Et<sub>2</sub>O gewaschen und i. HV. getrocknet: 0,74 g (30% bzgl. 3) weisses Pulver, Schmp. 118–120°.

(all-E)-7,8-Dihydro-12'-apo-12'-lycopinal (= 7,8-Dihydro-12'-apo-Ψ-carotin-12'-al; 11). In 4 ml CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> wurden 125 mg (0,762 mmol)  $C_{10}$ -Dialdehyd 2 gelöst und mit 15 ml 2N NaOH überschichtet. Unter heftigem Rühren wurden 300 mg (0,548 mmol) 10 in 4 ml CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> tropfenweise zugegeben. Dann wurden die Phasen getrennt, die org. Phase wurde mit Phosphatpuffer (pH = 7) neutral gewaschen, über MgSO<sub>4</sub> getrocknet und i. RV. eingedampft. Der Rückstand wurde mit präp. DC gereinigt: 1. Reinigungsschritt: Kieselgel, Schichtdicke 2 mm (Hexan/EtOAc 7:1); 2. Reinigungsschritt: Kieselgel, Schichtdicke 0,25 mm (Hexan/EtOAc 7:1). Ausbeute: 77 mg (40% bzgl. 10) orangegelbes Öl mit einem (all-E)-Gehalt von ca. 95% nach HPLC-Analyse (Spherisorb 5μ Nitril, Hexan/CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> (20%); Fluss: 1,0 ml/Min.; Detektion: 400 nm; Retentionszeit von (all-E)-11: 8,9 Min.). UV/VIS (Hexan): 407, 385, 367. MS: 352 (2,  $M^+$ ), 261 (2,  $M^+$  – 91), 215 (3,  $M^+$  – 137), 177 (30), 149 (40), 136 (32), 121 (36), 109 (45), 107 (31), 95 (48), 93 (51), 81 (82), 69 (100), 59 (52), 55 (35), 43 (87), 41 (52). Die übrigen physikalischen Daten stimmen mit [16] überein.

(all-E,2S)-1,2-Epoxy-1,2,7,8,7',8'-hexahydro-Ψ,Ψ-carotin ((S)-1). In 4 ml CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> wurden 77 mg (0,218 mmol) (all-E)-11 mit 16 ml 2N NaOH überschichtet. Unter heftigem Rühren wurden 203 mg (0,361 mmol) (S)-9 in 4 ml CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> tropfenweise zugegeben. Dann wurden die Phasen getrennt, die org. Phase wurde 3mal mit Phosphatpuffer (pH = 7) gewaschen, über MgSO<sub>4</sub> getrocknet und i.RV. eingedampft. Der Rückstand wurde mit präp. DC (Al<sub>2</sub>O<sub>3</sub>, Schichtdicke 0,25 mm; Hexan/EtOAc 4:1) gereinigt und dann wurde aus CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>/MeOH kristallisiert: 5,7 mg (4,6% bzgl. 11) orangegelber Feststoff. Gehalt an (all-E)-Isomeren: ca. 95% nach HPLC-Analyse (Spherisorb 5μ Nitril, Hexan/t-Butylmethyläther (2%)/N-Äthyldiisopropylamin (0,1%); Fluss: 1,0 ml/ Min., Detektion: 425 nm; Retentionszeit von (all-E,S)-1: 9,8 Min.) CD: (EPA, -160°): 468,1 (-2,02), 442,8 (-0.06), 437.8 (-1.09), 430.1 (2.87), 410.9 (-0.36), 402.6 (2.34), 389.0 (0.14), 378.7 (1.02), 369.8 (0.27), 362.0 (0.14), 378.7 (1.02), 369.8 (0.27), 362.0 (0.14), 378.7 (1.02), 369.8 (0.27), 362.0 (0.14), 378.7 (1.02), 369.8 (0.27), 362.0 (0.14), 378.7 (1.02), 369.8 (0.27), 362.0 (0.14), 378.7 (1.02), 369.8 (0.27), 362.0 (0.14), 378.7 (1.02), 369.8 (0.27), 362.0 (0.14), 378.7 (1.02), 369.8 (0.27), 362.0 (0.14), 378.7 (1.02), 369.8 (0.27), 362.0 (0.14), 378.7 (1.02), 369.8 (0.27), 362.0 (0.14), 378.7 (1.02), 369.8 (0.27), 362.0 (0.14), 378.7 (1.02), 369.8 (0.27), 362.0 (0.14), 378.7 (1.02), 369.8 (0.27), 362.0 (0.14), 378.7 (1.02), 369.8 (0.27), 362.0 (0.14), 378.7 (1.02), 369.8 (0.27), 362.0 (0.14), 378.7 (1.02), 369.8 (0.27), 362.0 (0.14), 378.7 (1.02), 369.8 (0.27), 362.0 (0.14), 378.7 (1.02), 369.8 (0.27), 362.0 (0.27), 362(0,48), 336,3 (-0,16), 332,2 (-0,07). CD (+20°): 480,3 (-1,10), 467,0 (-3,01), 420,0 (2,56), 406,2 (1,46), 393,0 (2,21), 383,0 (1,13), 377,0 (1,34), 362,0 (0,58), 356,8 (0,78). UV/VIS (Hexan): 425, 400, 378, 359, 232. IR (CHCl<sub>3</sub>): 830m, 870m, 895m, 965s, 1015s. 1120m, 1325m, 1380s, 1450s, 1590w, 1630w, 1670w, 2860s, 2920s, 2960s, 3000s, 3300-3550w, 3640w. <sup>1</sup>H-NMR (400 MHz, CDCl<sub>3</sub>): 1,25, 1,30 (je s, je 3H, CH<sub>3</sub>(16), CH<sub>3</sub>(17)); 1,60, 1,61 (je m, je 3H,  $CH_3(18)$ ,  $CH_3(18')$ ); 1,63, 1,68 (je m, je 3H,  $CH_3(16')$ ,  $CH_3(17')$ ); 1,59-1,66 (m, 2H,  $CH_2(3)$ ); 1,82 (s, 6H, CH<sub>3</sub>(19), CH<sub>3</sub>(19')); 1,94 (s, 6H, CH<sub>3</sub>(20), CH<sub>3</sub>(20')); 1,91-2,20 (m, 14H, CH<sub>2</sub>(3'), CH<sub>2</sub>(4'), CH<sub>2</sub>(4'),  $CH_2(7)$ ,  $CH_2(7')$ ,  $CH_2(8)$ ,  $CH_2(8')$ ); 2,69 (t, J = 6.5, 1H, H-C(2)); 5,05-5,20 (m, 3H, H-C(6), H-C(6'), H-C(2'); 5,45 (br. d, J=10.5, 2H, H-C(10), H-C(10')); 6,16-6,21 (m, 2H, H-C(14), H-C(14')); 6,23 (br. d, J = 15, 2H, H-C(12), H-C(12')); 6,48, 6,49 (je dd, J = 15, 10,5, 2H, H-C(11), H-C(11')); 6,56-6,61 (m, 2H, H-C(15), H-C(15')). MS: 556 (4,  $M^{\pm}$ ), 538 (3,  $M^{\pm}-18$ ), 419 (1,  $M^{\pm}-137$ ), 403 (2,  $M^{\pm}-153$ ), 209 (5), 197 (6), 185 (5), 183 (4), 173 (7), 171 (7), 169 (5), 159 (10), 157 (12), 147 (11), 145 (16), 143 (12), 135 (13), 133 (24), 125 (19), 121 (17), 119 (18), 109 (22), 107 (24), 105 (25), 95 (23), 93 (26), 91 (28), 81 (40), 79 (18), 69 (71), 55 (30), 43 (100), 41 (50), 28 (29).

#### LITERATURVERZEICHNIS

- [1] H. Pfander, M. Kamber & Y. Battegay-Nussbaumer, Helv. Chim. Acta 63, 1367 (1980).
- [2] H. Pfander & M. Kamber, Helv. Chim. Acta 63, 1792 (1980).
- [3] M. Kamber, H. Pfander & K. Noack, Helv. Chim. Acta 67, 968 (1984).
- [4] A. Ben-Aziz, G. Britton & T. W. Goodwin, Phytochemistry 12, 2759 (1973).
- [5] G. Britton & T. W. Goodwin, Phytochemistry 14, 2530 (1975).
- [6] D. Berset & H. Pfander, Helv. Chim. Acta 67, 964 (1984).
- [7] J.B. Davis, L.M. Jackman, P.T. Siddons & B.C.L. Weedon, J. Chem. Soc. (C) 1966, 2514.
- [8] E. Rossiter, T. Katsuki & K.B. Sharpless, J. Am. Chem. Soc. 103, 464 (1981); U.S. Martin, S.S. Woodward, T. Katsuki, Y. Yamada, M. Ikeda & K.B. Sharpless, ibid. 103, 637 (1981); T. Katsuki & K.B. Sharpless, ibid. 102, 5974 (1980).
- [9] W. Eschenmoser, P. Uebelhart & C.H. Eugster, Helv. Chim. Acta 66, 82, (1983).
- [10] F. W. Sum & L. Weiler, Tetrahedron Lett. 1981, 303.
- [11] E.J. Corey, C.U. Kim & M. Takeda, Tetrahedron Lett. 1972, 4339.
- [12] R. K. Müller & R. Keese, (Grundoperationen der präparativen organischen Chemie), Juris Verlag, Zürich, 1981.
- [13] K.B. Sharpless & T. Verhoeven, Aldrichim. Acta 12, 63 (1979).
- [14] Y. Suzuki & S. Marumo, J. Chem. Soc., Chem. Commun. 1971, 1199.
- [15] D. Berset, persönliche Mitteilung.
- [16] M.S. Barber, L.M. Jackman, P.S. Manchand & B.C.L. Weedon, J. Chem. Soc. (C) 1966, 2166.