54. Cob (I)alamin als Katalysator. 6. Mitteilung [1]. Bildung und Fragmentierung von Alkylcobalaminen, ein Gleichgewichtsprozess zwischen nukleophiler Addition und reduktiver Fragmentierung

von Albert Fischli und Peter Michael Müller

Pharmazeutische Forschungsabteilung der F. Hoffmann-La Roche & Co. AG, CH-4002 Basel (Schweiz)

(14.XI.79)

Cob(I)alamin as Catalyst. 6. Communication [1]. Formation and Fragmentation of Alkylcobalamins: the Nucleophilic Addition – Reductive Fragmentation Equilibrium

Summary

Isolated olefines can be saturated using catalytic amounts of cob(I)alamin in aqueous acetic acid; as electron source an excess of zinc dust is added to the solution containing the homogeneous catalyst. During this overall hydrogenation of isolated double bonds intermediate alkylcobalamins are formed (compare *e.g.* Schemes 2, 4, 5, 7 and 12). Clear evidence is presented that the nucleophilic attack on the isolated double bond is carried out by cob(I)alamin and not by cob(II)alamin also present in the system (see Scheme 3b and 3c). As this catalytic saturation of olefins depends on the pH of the solution, characterized by a slow reaction at pH=7.0 compared to the same reduction in aqueous acetic acid (see Scheme 2, $2 \rightarrow 4$, and Scheme 3a), it is reasonable to accept the participation of an electrophilic attack by a proton during the generation of alkylcobalamins. - We use the term nucleophilic addition to describe the formation of alkylcobalamins from a proton, an olefin and cob(I)alamin (compare Schemes 4-7 and 12).

A special sequence of experiments showed the nucleophilic addition to be regioselective. Preferentially the higher substituted alkylcobalamin revealed to be produced. Therefore, the nucleophilic addition of cob(I)alamin follows the *Markownikoff* rule (compare chap.4: formation and fragmentation of β -hydroxyalkylcobalamins).

Under the reaction conditions applied the intermediate alkylcobalamins can be present in base-on and base-off forms. They are known to exist as octahedral complexes and might also be stable to some extent as tetragonal-pyramidal species. In addition the base-off forms can partially be protonated at the dimethylbenzimidazole moiety in aqueous acetic acid (compare *Scheme 12*). From this equilibrium of intermediate alkylcobalamins three modes of decay disclosed to be possible: (i) The reductive fragmentation leading to an olefin, a proton, and cob(I)alamin is the formal *retro*-reaction of the nucleophilic addition (see *Schemes* 2, 4 and 6-12). This equilibrium of an associated alkylcobalamin and the corresponding dissociation products revealed to be a fast process compared to the reductive cleavage of the Co, C-bond cited below (s. (iii)). (ii) As the second reaction pattern an oxidative fragmentation producing an olefin, a hydroxy anion (or water, respectively) and cob(III)alamin has been observed (see Schemes 7, 8, 10 and 12). (iii) The slow reductive cleavage of the Co, C-bond, initiated by addition of electrons (see [1a] [24]), was the third reaction path observed (see Schemes 2, 4-8 and 10-12). – The stereochemistry of the three transformations originating from the intermediate alkylcobalamins is unknown up to now. The antiperiplanar pattern of the fragmentation reactions presented in the Schemes has been chosen arbitrarily (see e.g. Scheme 12).

1. Einleitung. – Alkylcobalamine, gut bekannte organometallische Verbindungen, die auch in der Natur in Form von Methylcobalamin [2] [3] und Coenzym B_{12} [4] vertreten sind, werden oft durch Angriff des stark nukleophilen [5] d^8 -Cob-(I)alamins¹) an elektrophilen C-Zentren hergestellt [5] [11–13]²). Reaktionsmechanistisch sind Substitutionen³) von Abgangsgruppen [12] [16–24], Elektronen-Transfer-Reaktionen [12] [25] [26], Anlagerungen an die Doppelbindung von Acrylsystemen [21] [27], Öffnung von Epoxiden, Äthylenimin und Tetrahydrofuran [21] [22] [28] [29] sowie Anlagerungen an isolierte Dreifachbindungen [21] mehrfach beschrieben. Wenig hingegen wurde über die Addition an isolierte Doppelbindungen veröffentlicht. Isolierte Olefine, wie Äthylen, Propylen⁴), Cyclohexen und Norbornen, reagieren mit Cob (I)alamin in Eisessig zu den entsprechenden Alkylcobalaminen, deren Gegenwart UV-spektroskopisch und dünnschichtchromatographisch nachgewiesen wurde [30].



¹) Für die Strukturen von Cyanocob(III)alamin und Cob(I)alamin, vgl. Schema I; Daten entsprechender Röntgenanalysen verschiedener d⁶-Komplexe [6-10].

4) Dabei wird Isopropylcob(III)alamin und nicht Propylcob(III)alamin gebildet.

²) Für die Herstellung entsprechender Alkylcobaloxime, vgl. [14] [15].

³) Zum Nachweis einer S_N 2-Reaktion in einem bestimmten Fall, vgl. [16].

Der Zerfall von Alkylcobalaminen oder von entsprechenden Modellverbindungen mit Spaltung der Co, C-Bindung unter den verschiedensten Reaktionsbedingungen wurde experimentell mehrfach untersucht [24] [27] [31-41]. Dabei wurde in bestimmten Fällen auch eine Fragmentierung zu den entsprechenden Olefinen beobachtet [24] [27]. Es stellte sich nun in einem ersten Takt die Frage nach dem Verhalten von katalytisch eingesetztem Cob(I)alamin⁵) im Problemkreis der Bildung und der Fragmentierung von funktionell nicht weiter substituierten Alkylcobalaminen.

Bromcyclododecan (1; vgl. Schema 2) wurde mit katalytischem Cob (I)alamin in Eisessig/Wasser 4:1 während einer Stunde bei 0° behandelt: es resultierte ein Gemisch von 76,7% (E/Z)-2, 17% Cyclododecan (4) und 5,5% Reaktant 1. Ein entsprechender Blindversuch ohne Cobalamin unter sonst identischen Bedingungen liess den Reaktant unverändert⁶). Nach den oben angeführten Literaturzitaten ist es vernünftig anzunehmen, dass intermediär ein sekundäres Alkylcobalamin entsteht, welches in drei auf der *a*-Seite verschiedenartig apical ligandierten For-



⁵) Als Elektronenlieferant fungiert ein 20facher Überschuss (bezüglich Substrat) an aktiviertem, metallischem Zink.

⁶) Ausbeute: 86,7%.

men 3a, 3b und 3c vorliegen kann⁷). Dabei ist es im vorliegenden Fall belanglos, ob das d⁸-«Supernukleophil» Cob(I)alamin, das in wässeriger Essigsäure in stark überwiegendem Prozentsatz über ein unprotonisiertes Elektronenpaar am Co-Zentralatom verfügt⁸), mit dem Reaktanten 2 gemäss einer S_N 2-Reaktion zum Alkylcobalamin $3a \Rightarrow 3b \Rightarrow 3c$ reagiert, oder ob via Elektronentransfer aufs Bromid 1, Ausstossung eines Bromid-Anions und Radikalrekombination mit Cob(II)alamin⁹) das intermediäre Alkylcobalamin ausgebildet wird. Eventuell ausgehend von 3b mit verringerter Elektronendichte¹⁰) am zentralen Co-Atom kann formal das Alkylcobalamin zu einem Olefin, in unserem Falle zum Olefingemisch (*E*)und (*Z*)-2, einem Proton und Cob(I)alamin fragmentiert werden. Diese reduktive Fragmentierung¹¹) eines Alkylcobalamins, die in *Schema 2* arbiträr als antiperiplanare Eliminierung skizziert ist, liefert eine Erklärung für die formale Dehydrobromierung von Bromcyclododecan (1) durch Cob(I)alamin unter den wässerigessigsauren Bedingungen.

Nach längerer Reaktionsdauer resultierte aus Bromcyclododecan (1) (93 Std., RT.) oder dem Cyclododecengemisch (E/Z)-2)¹²) (1. Versuch: 114 Std., RT.; 2. Versuch: 6 Std., RT.) Cyclododecan (4) in einer Ausbeute von 81-83% (bzgl. 2), bzw. 92% (bzgl. 1). Ein Blindversuch mit (E/Z)-2 ohne Cobalamin unter sonst identischen Bedingungen lieferte wieder den Reaktanten 2, ohne dass eine Reduktion zu 4 nachgewiesen werden konnte. Es scheint also, dass Bromcyclododecan (1) in einer schnelleren vorgelagerten Reaktion zum Cyclododecengemisch 2 dehydrobromiert wird, welches seinerseits wiederum durch Cob(I)alamin unter den wässerig-essigsauren Bedingungen angegriffen wird. Es ist vernünftig anzunehmen, dass dieser Angriff wiederum zum Gleichgewichtsgemisch der verschiedenen Alkylcobalamine 3a ⇒ 3b ≈ 3c führt. Ausgehend von diesem Zwischenprodukt kann nun die schon früher beschriebene reduktive Spaltung der Co, C-Bindung¹³), die sich in dieser Versuchsreihe im Vergleich mit der oben genannten reduktiven Fragmentierung als langsame Transformation erweist, zum gesättigten Kohlenwasserstoff 4 führen. Da offenbar isolierte Olefine vom verwendeten katalytischen System in wässerig-essigsaurem Milieu angegriffen werden, stellt sich unter anderem einerseits die Frage nach der pH-Abhängigkeit dieser katalytischen Reduktion und andrerseits nach der Oxydationsstufe der angreifenden Cobalamin-Spezies.

⁷) Die Lage des Gleichgewichts zwischen bestimmten Alkylcobalaminen mit verschiedenartigen Liganden auf der a-Seite ist für gewisse Alkylsubstituenten bekannt [21] [31] [42-44]. Die Existenz von tetragonal-pyramidalen Alkylkobalt-Komplexen mit apicalem Alkylligand wurde durch Röntgenanalyse bewiesen [45] [46]. Im Falle der Alkylcobalamine wurde das Vorhandensein entsprechender pentakoordinierter Komplexe postuliert [20] [47].

⁸) Der pK_A von Hydridocobalamin liegt bei 1 [48] [50].

⁹) Vgl. auch - *mutatis mutandis* - die mechanistische Analogie zu den von Kornblum untersuchten Elektronen-Transfer-Reaktionen. Neueste Mitteilungen, cf. [51-53].

¹⁰) Da die tetragonal-pyramidale Konfiguration 3b keinen zweiten apicalen Liganden besitzt, weist sie im Vergleich zu 3a und 3c die kleinste Elektronendichte am Co-Atom auf. Elektronisch betrachtet wäre sie der beste Ausgangspunkt für eine Eliminierung von Cob(I)alamin.

¹¹) Da das d⁸-Cob(I)alamin als Abgangsgruppe fungiert, bezeichnen wir diesen Fragmentierungsmodus von Alkylcobalaminen als reduktiv. Im Gegensatz dazu steht die oxydative Fragmentierung, bei welcher Cob(III)alamin eliminiert wird, und über welche weiter unten berichtet wird.

¹²) Käuflich bei Fluka AG, CH-9470 Buchs.

¹³) Vgl. [1a] [1c].

2. pH-Abhängigkeit der katalytischen Reduktion isolierter Olefine. – Das Cyclododecengemisch (E/Z)-2 (vgl. Schema 3) wurde mit katalytischen Mengen Cob (I)alamin in wässerig-äthanolischer Lösung bei pH = 7,0¹⁴) und RT. während 168 Std. behandelt. Nach der Aufarbeitung wurde zu 70% das Reaktantengemisch 2¹⁵) und zu 17,6% Cyclododecan (4) isoliert. Es zeigt sich also, dass eine Erhöhung der Protonenkonzentration die Absättigung isolierter Doppelbindungen durch katalytisches Cob-(I)alamin beschleunigt. In gewisser Analogie zu diesem Befund steht die früher veröffentlichte Beobachtung¹⁶) der Reduktion von a,β -ungesättigten Nitrilen, die durch katalytisches Cob(I)alamin in wässeriger Essigsäure bis zum gesättigten Aldehyd reduziert wurden. Bei pH = 7,0 und in Gegenwart von Ammoniumchlorid hingegen blieb die cob(I)alamin-katalysierte Reduktion auf der Stufe des gesättigten Nitrils stehen.

3. Fungiert Cob(I)- oder Cob(II)alamin als angreifendes Agens? – In der überwiegenden Anzahl der *in vitro* durch Cob(I)alamin katalysierten Reduktionen¹⁷) kommt verd. Essigsäure zur Anwendung, wobei die Herstellung von Cob(I)alamin in wässeriger Essigsäure oder in Eisessig mit Zink als Elektronendonator schon



¹⁴) Metallisches Zink als Elektronendonator, gepuffert mit NaHCO₃, in Gegenwart von NH₄Cl. Zur Herstellung von Cob(I)alamin mit Zn/NH₄Cl, vgl. [54].

¹⁷) Vgl. [la-le].

¹⁵) Unverändertes (E/Z)-Verhältnis.

¹⁶⁾ Vgl. [1a].

seit längerer Zeit bekannt ist [55]. Ebenfalls bekannt ist die thermodynamische und kinetische Instabilität von Cob(I)alamin in saurer Lösung: der d^{8} -Kobaltkomplex setzt unter Oxydation zu Cob(II)alamin Wasserstoff aus dem sauren Milieu frei [56-60]. Damit sind in der zur Anwendung gelangenden Katalysatorlösung in Gegenwart eines Zink-Überschusses Cob(I)- und Cob(II)alamin vorhanden, die beide formal als angreifendes Agens in Frage kommen. Um klar zu beweisen, ob der d^7 - oder der d^8 -Kobaltkomplex bei der Absättigung von Olefinen beteiligt ist, wurde eine Versuchsreihe mit rac-Citronellol (5) als Reaktant durchgeführt (vgl. Schema 3). Citronellol (5) wurde einerseits wie üblich mit überschüssigem Zink und katalytischen Cobalamin-Mengen bei RT. reduziert (Schema 3b); nach 17 Std. Reaktionsdauer wurde in 86% Ausbeute Dihydrocitronellol (6) isoliert. Daneben konnten keine weiteren Produkte nachgewiesen werden. Ein entsprechender Blindversuch ohne Cobalamin führte nach Chromatographie in 90% Ausbeute zum Reaktanten 5; das gesättigte Produkt 6 liess sich nicht nachweisen. Beim Einsatz von überschüssigem Zinn(II)chlorid¹⁸) als Elektronenquelle wurde nach 17 Std. Reaktionsdauer bei RT. in 50% Ausbeute der Reaktant 5 und in 31% acetyliertes Citronellol 7 isoliert; abgesättigte Produkte wurden nicht nachgewiesen. Ein entsprechender Blindversuch ohne Cobalamin mit dem gleichen Überschuss an Zinn-(II)chlorid ergab dagegen 25% Reaktant 5 und 57% acetyliertes Produkt 7. Mit Cu(I)chlorid wurden nach 17 Std. bei RT. und in Anwesenheit von Cobalamin 84% Reaktant 5 und 3% acetyliertes Citronellol 7 isoliert; gesättigte Produkte wurden keine nachgewiesen. Der Blindversuch führte zu einer ähnlichen Produktenverteilung (87% 5 und 8% 7) wie im cobalamin-katalysierten Experiment. Aus dieser Versuchsreihe geht hervor, dass isolierte Doppelbindungen in wässeriger Essigsäure nur durch Cob (I)alamin und nicht durch Cob (II)alamin angegriffen werden. Da, wie oben gezeigt, der Angriff von Cob (I)alamin durch eine Erhöhung der Protonenkonzentration deutlich beschleunigt wird und beim pH von wässeriger Essigsäure das Cobalamin in der am Kobalt nicht protonisierten d^8 -Konfiguration vorliegt, erscheint es vernünftig anzunehmen, dass die abzusättigende Doppelbindung einerseits elektrophil durch ein Proton und andrerseits nukleophil durch Cob (I)alamin angegriffen wird. Neben dem Wunsch, durch weitere Beispiele diese katalytische Reduktion zu untersuchen, stellt sich die Frage nach der Regio- und Stereoselektivität des primären Angriffs an der Doppelbindung.

4. Bildung und Fragmentierung von β -Hydroxyalkylcobalaminen. – (E)-5-Phenyl-2-penten-1-ol (8) wurde mit katalytischem Cob(I)alamin während 17 Std. bei RT. behandelt. Nach der Aufarbeitung und einer chromatographischen Auftrennung des Rohgemisches wurde das acetylierte gesättigte Produkt 11 (3%), der gesättigte Alkohol 12 (76%) und der gesättigte Aldehyd 13 (12%) isoliert (vgl. Schema 4). Gemäss den weiter oben angeführten Daten kann davon ausgegangen werden, dass isolierte Olefine unter den Reaktionsbedingungen durch Cob(I)alamin unter Ausbildung entsprechender Alkylcobalamine angegriffen werden. Das Ausgangsprodukt 8 kann demzufolge formal in zwei isomere Alkylcobalamine 9b bzw. 10b

¹⁸) Aus der Vielzahl der Reduktionsmittel, welche Cob(III)alamin auf die Cob(II)alamin-Stufe zu reduzieren vermögen [15] [57] [58] [61-70], wurden SnCl₂ [57] und CuCl [65] [66] für diese Versuchsreihe herangezogen.



übergeführt werden. Man kann annehmen, dass sich beide in *Schema 4* dargestellten tetragonal-pyramidalen Alkylcobalamine **9b** und **10b**¹⁹) im Gleichgewicht mit den nicht wiedergegebenen Co-Komplexen **9a** und **9c** bzw. **10a** und **10c** befinden²⁰).

Den Vorgang, der ausgehend von Olefinen zu Alkylcobalaminen führt, bezeichnen wir als nukleophile Addition, da sich das Nukleophil und ein Proton an ein Olefin anlagern. Die Co, C-Bindung der Intermediärprodukte $9a \Leftrightarrow 9b \rightleftharpoons 9c$ bzw. $10a \Leftrightarrow 10b \rightleftharpoons 10c$ kann nun reduktiv gespalten²¹) werden, was zur Ausbildung der gesättigten Produkte 11^{22}) und 12 führt.

Interessanterweise wurde aber auch der gesättigte Aldehyd 13 in 12% Ausbeute isoliert, wobei in einem Kontrollexperiment die Stabilität dieses Aldehyds gegenüber katalytischem Cob (I)alamin und einem entsprechenden Zink-Überschuss nachgewiesen wurde. Der Alkohol 12 kann also nicht über eine zusätzliche Reduktion des Aldehyds 13 gebildet worden sein, sondern muss, wie oben erwähnt, direkt aus den intermediären Alkylcobalaminen entstehen. Auch der Aldehyd 13 sollte sich vernünftigerweise aus einem der beiden Alkylcobalamin-Gemische 9a = 9b = 9cbzw. 10a = 10b = 10c bilden. Durch eine reduktive Fragmentierung²³) von 10a

¹⁹) Die Auswahl des tetragonal-pyramidal konfigurierten Alkylcobalamins ist arbiträr.

²⁰) Die Bezeichnungen a, b und c haben hier und im folgenden die gleiche Bedeutung wie im Schema 2. Überall, wo die Formel b gezeichnet ist, sind die Formeln a und c, die mit b im Gleichgewicht stehen, hinzuzufügen; dies wird in den Schemata durch die seitlichen Doppelpfeile angedeutet.

²¹) Vgl. beispielsweise [1a] und Schema 2.

²²) Es ist nicht erstaunlich, dass beim Arbeiten in Gegenwart von Essigsäure in Spuren Acetylierungsprodukte entstehen.

²³) Vgl. Schema 2: $1 \rightarrow 2$. Die Stereochemie des in Formel 10b angegebenen Fragmentierungsmodus ist unbekannt.

⇒ 10b ≈ 10c wäre formal ein Enol zugänglich, das sich unter den Reaktionsbedingungen zu 13 tautomerisieren würde. Aus dem isomeren Alkylcobalamingleichgewicht 9a ⇒ 9b ≈ 9c lässt sich kein vergleichbarer Zerfall formulieren, der die Bildung des Aldehyds 13 erklären könnte. Ob dieser Bildungsweg des Aldehyds eine realistische Grundlage besitzt oder nicht, würde sich untersuchen lassen, falls eine einheitliche Ausbildung eines β-Hydroxyalkylcobalamins realisiert werden könnte. Da die dazu notwendigen, allylischen Alkohole nukleophil durch Cob (I)alamin an der Doppelbindung angegriffen werden, besteht eine gewisse Chance, durch entsprechende Alkylierung der Doppelbindung zu einem eventuell regioselektiven, nach der *Markownikoff*schen Regel ablaufenden Angriffs des d⁸-Supernukleophils zu kommen²⁴).

Es wurden deshalb die beiden isomeren allylischen Alkohole 14 und 15 (vgl. Schema 5) hergestellt²⁵) und der cob (I)alamin-katalysierten Reduktion unterworfen. Aus beiden Versuchen resultierte der racemische, gesättigte Alkohol 17, der nach Chromatographie in 94% (bzgl. 14) bzw. 82% (bzgl. 15) isoliert wurde. Der entsprechende gesättigte Aldehyd²⁶), der auf unabhängigem Wege hergestellt wurde, konnte im Rohprodukt nicht nachgewiesen werden. Dies scheint darauf hinzudeuten, dass nach der nukleophilen Addition intermediär hauptsächlich das γ -Hydroxyalkyl-cobalamin-Gleichgewicht 16a \Leftrightarrow 16b \rightleftharpoons 16c²⁰) ausgebildet wird, welches nach reduktiver Spaltung der Co, C-Bindung zum gesättigten Alkohol 17 führt.

Ein starker Hinweis auf die Richtigkeit dieser Annahme und eine mögliche Erklärung für die racemische Natur des Alkohols 17 lieferte das in *Schema* 6 gezeigte Experiment. Ausgehend von (Z)-konfiguriertem, allylischem Alkohol 14 wurde eine cob(I)alamin-katalysierte Reduktion bei tiefer Temperatur ungefähr nach halbem Umsatz abgebrochen. Nach der üblichen Aufarbeitung und einer



²⁴) Wie später gezeigt wird, ist die Ausbildung des Aldehyds 13 tatsächlich auf eine reduktive Fragmentierung des β-Hydroxyalkylcobalamins 10b ≒ 10b ≓ 10c zurückzuführen. Damit entsteht formal eine Analogie zu andern Transformationen, die eine Isomerisierung von allylischen Alkoholen zu den entsprechenden Carbonylderivaten gestatten; vgl. [71-81]. Eine formal teilweise parallele Isomerisierung via Übergangsmetalle ist in der Literatur dokumentiert [82].

²⁶) Racemisches 3-Methyl-5-phenylpentanal.

²⁵) Herstellung und analytische Daten der Alkohole 14 und 15, vgl. [le].



chromatographischen Auftrennung des Rohprodukts wurden 56% racemischer, gesättigter Alkohol 17, 2% Reaktant 14, 3% isomerer, allylischer (E)-Alkohol 15 und 23% eines Gemisches der beiden homoallylischen Alkohole 18 und 19^{27}) isoliert. Der Ausgangsalkohol 14 wird demzufolge durch eine schnelle vorgelagerte Reaktion isomerisiert, an welche sich die etwas langsamere Reduktion anschliesst. Unter solchen Bedingungen ist verständlich, dass ein racemisches Reduktionsprodukt anfällt. Die isomerisierten, allylischen und homoallylischen Alkohole deuten aber klar auf ein intermediäres y-Hydroxyalkylcobalamin-Gleichgewicht 16a \Rightarrow 16b \Rightarrow 16c hin, aus welchem die Bildung aller beobachteten Isomerisierungsprodukte durch reduktive Fragmentierung erklärbar ist. Die Gegenwart des fünften formal möglichen Fragmentierungsproduktes²⁸) konnte nicht nachgewiesen werden. Eine Doppelbindungsisomerisierung durch Übergangsmetallkomplexe ist gut dokumentiert; dabei stehen im Vordergrund Metallhydrid-Additions- und Eliminierungsmechanismen [83-87] wie auch Transformationswege, die einem auch stereochemisch untersuchten [88-91] Allylmetallhydridmechanismus [92-94] folgen. Die nukleophile Addition von Cob(I)alamin an Olefine und die reduktive Fragmentierung²⁹) von Alkylcobalaminen zeigen gewisse Parallelen zu den Metallhydrid-Additions- und Eliminierungsreaktionen.

²⁷) Verhältnis 18/19 ca. 2:3.

²⁸⁾ D.h. 3-Methyliden-5-phenyl-1-pentanol. Die reduktive Fragmentierung ausgehend von 16a ≤ 16b ≈ 16c ist in Schema 6 arbiträr als trans-Eliminierung angegeben.

²⁹) Wir grenzen damit deutlich die beobachteten Reaktionen von den in der Organoübergangsmetallchemie gut bekannten, aber nicht identischen Reaktionen der oxydativen Addition und reduktiven Eliminierung ab [95-97]. Für einen mechanistischen Vorschlag zur Erklärung der corrinoidabhängigen enzymatischen Umlagerungen auf der Basis oxydative Addition – reduktive Eliminierung, vgl. [98].

Mit dem Ziel, bevorzugt ein β -Hydroxyalkylcobalamin-Zwischenprodukt zu erhalten, wurden die beiden allylischen Alkohole 20 und 21 hergestellt und einer cob(I)alamin-katalysierten Reduktion unterworfen (vgl. *Schema 7*). Dabei wurden nach chromatographischer Trennung 22% (bzgl. 20) bzw. 29% (bzgl. 21)



^a) Es entsteht ein (E/Z)-Gemisch.

mischer Aldehyd 27 und 7% (bzgl. 20) bzw. 2% (bzgl. 21) Kohlenwasserstoff 28 isoliert. Das Hauptprodukt der Reaktion war in beiden Fällen der gesättigte, nach formeller Isomerisierung erhältliche Aldehyd 27. Es ist nun naheliegend anzunehmen, dass dieser Aldehyd über das formal nach der Markownikoffschen Regel entstandene β -Hydroxyalkylcobalamin-Gleichgewicht 22a \Rightarrow 22b \neq 22c und über eine anschliessende reduktive Fragmentierung und Tautomerisierung entstanden ist. Eine Ausbildung des Aldehyds aus einem in Schema 7 nicht gezeigten y-Hydroxyalkylcobalamin-Gemisch lässt sich schwerlich formulieren und ist nicht in vergleichbarem Masse auf Parallelen in der Literatur abstützbar. Wie weiter oben schon gezeigt, kann angenommen werden, dass bei der in Schema 5 gezeigten Umwandlung 14(bzw. 15) \rightarrow 17 in stark überwiegendem Ausmasse das γ -Hydroxyalkylcobalamin-Gleichgewicht 16a \Rightarrow 16b \Rightarrow 16c²⁰) ausgebildet wird. Entsprechende β -Hydroxyalkylcobalamine sind dort offenbar nicht entstanden, da sie zum auch in Spuren nicht nachweisbaren 3-Methyl-5-phenylpentanal hätten führen müssen. Es lässt sich deshalb für 14(bzw. 15) \rightarrow 17 aussagen, dass das «supernukleophile» Cob(I)alamin die dreifachsubstituierte Doppelbindung in stark überwiegendem Masse unter Ausbildung eines tertiären³⁰) Alkylcobalamins angegriffen hat. Demzufolge ist es auch für die Umsetzung 20 (bzw. 21) \rightarrow 26, 27 und 28 naheliegend, die Bildung eines tertiären Alkylcobalamins vom Typ 22a \Rightarrow 22b \Rightarrow 22c²⁰) als Zwischenprodukt anzunehmen. Daraus lässt sich durch reduktive Spaltung der Co, C-Bindung die Entstehung des gesättigten Alkohols 26 erklären, da der Aldehyd 27 gemäss Kontrollexperiment unter den hier angewandten Bedingungen stabil ist. Zusätzlich liess sich aber in beiden in Schema 7 gezeigten Experimenten der Kohlenwasserstoff 28 in kleiner Ausbeute nachweisen. Wiederum ausgehend vom intermediären β -Hydroxyalkylcobalamin-Gleichgewicht 22a \Rightarrow 22b \Rightarrow 22c²⁰) lässt sich, eventuell über das Alkylcobalamin 22c mit ankoordinierter Dimethylbenzimidazol-Seitenkette und deshalb erhöhter Elektronendichte auf dem Co-Atom, durch eine oxydative Fragmentierung die Entstehung des Olefins 24 unter Abspaltung von Hydroxyl-anion (bzw. Wasser) und von Cob(III)alamin erklären³¹). Das Olefin 24 kann sich anschliessend unter Einwirkung des vorhandenen Cob(I)alamins zum neuen tertiären Alkylcobalamin-Gemisch 25a \Rightarrow 25b \Rightarrow 25c²⁰) umsetzen. Reduktive Spaltung der Co, C-Bindung ergäbe schlussendlich 28.

Um diese mechanistischen Zusammenhänge besser zu erhellen, wurden die beiden dideuterierten allylischen Alkohole 29 und 30 hergestellt und der Transformation mit katalytischem Cob(I)alamin unterworfen (vgl. Schema 8). Nach chromatographischer Trennung der Produkte wurden 27% (bzgl. 29) bzw. 30% (bzgl. 30) racemischer, überwiegend dideuterierter³²) Alkohol 34, 43% (bzgl. 29) bzw. 47% (bzgl. 30) racemischer Monodeuterio-aldehyd 35³²) und 6% (bzgl. 29) bzw. 7% (bzgl. 30) hauptsächlich deuteriumfreier³²) Kohlenwasserstoff 36 isoliert. Intermediär bildet sich wieder nach der Markownikoffschen

³⁰) Also formal nach der Markownikoffschen Regel.

³¹) Die in Schema 7 wiedergegebene antiperiplanare Fragmentierungsweise ist arbiträr.

³²) Für die genaue Deuteriumverteilung vgl. Schema 8 und exper. Teil.



a) Es entsteht ein (E/Z)-Gemisch.

Regel das tertiäre β -Hydroxyalkylcobalamin-Gemisch $31a \Rightarrow 31b \Rightarrow 31c^{20}$), aus welchem durch reduktive Spaltung der Co, C-Bindung der dideuterierte Alkohol 34 gebildet wird, was im Einklang mit den experimentellen Daten³²) steht. Insbesondere wird ein zum Kontrollexperiment, das die Stabilität des Aldehyds 35 unter den Reaktionsbedingungen gezeigt hatte, zusätzlicher Beweis geliefert, dass der Alkohol 34 nicht auf dem Umweg $31b \rightarrow 32 \rightarrow 35 \rightarrow 34$ entstanden ist.

Der monodeuterierte Aldehyd 35 kann seinerseits formal auf zwei verschiedenen Wegen gebildet worden sein (vgl. Schema 9). Erstens ist denkbar, dass durch eine reduktive Fragmentierung ausgehend von $31a \Leftrightarrow 31b \rightleftharpoons 31c$ unter Abspaltung von Cob(I)alamin und eines Deuterons das monodeuterierte Enol 32^{33}) entsteht, welches sich zum racemischen Aldehyd 35 tautomerisiert. Zweitens würde eine 1,2-[D]-Wanderung den dideuterierten Aldehyd 37 liefern, der dann seinerseits das D-Atom an C(2) verlieren könnte. Eine Aussage bezüglich der beiden Bildungswege von 35 liesse sich unter Umständen durch die Untersuchung des Auswaschens von D-C(2) unter den Reaktionsbedingungen machen. Es wurde deshalb der monodeuterierte Aldehyd 38 (vgl. Schema 9) hergestellt und den gleichen Reaktionsbedingungen mit und ohne Cobalamin unterworfen. Wie zu erwarten, wurde in Abwesenheit von katalytischem Cobalamin kein Deuteriumverlust beobachtet. Interessanterweise liess sich jedoch in Anwesenheit von Cob(I)alamin das D-Atom vollständig auswaschen. Cob(I)alamin muss also bei der Entfernung der Deuteriummarkierung beteiligt sein. Dabei ist es naheliegend, die Bildung von a-Hydroxyalkylcobalaminen 39²⁰) zu diskutieren, die durch nukleophilen Angriff von Cob (I)alamin am Carbonyldipol des Aldehyds 38 entstehen können. Reduktive Fragmentierung in 39 müsste dann zum entsprechenden Enol und damit zum Deuteriumverlust führen. Somit ergibt sich aber auch, dass die experimentellen Daten eine Auswahl zwischen den beiden oben genannten Bildungsweisen des Aldehyds 35 nicht zulassen.

Der Umsatz der dideuterierten, allylischen Alkohole 29 und 30 mit katalytischem Cob(I)alamin führte aber neben dem dideuterierten Alkohol 34 und dem Monodeuterio-aldehyd 35 auch zum mehrheitlichen deuteriumfreien Kohlenwasserstoff 36, dessen Entstehungsweise noch einer Erklärung bedarf (vgl. Schema 10). Es kann davon ausgegangen werden, dass über das β -Hydroxyalkylcobalamin-Gemisch $31a \Leftrightarrow 31b \rightleftharpoons 31c$, eventuell via 31c mit elektronenreichem Zentralatom, einer oxydativen Fragmentierung gemäss³⁴) das dideuterierte Olefin 33 entsteht. Olefine, die, wie mehrfach gezeigt, unter den Reaktionsbedingungen instabil sind, werden durch nukleophilen Angriff von Cob(I)alamin zu neuen Alkylcobalaminen umgesetzt. Im Falle des Olefins 33 führt eine derartige nukleophile Addition zum Alkylcobalamin-Gemisch $40a \Leftrightarrow 40b \rightleftharpoons 40c^{20}$). Einerseits kann nun eine reduktive Fragmentierung unter Abspaltung eines Protons wieder zu 33 zurückführen, andrerseits bildet sich nach reduktiver Fragmentierung mit Abspaltung eines Deuterons, also dem Isotopeneffekt entgegengesetzt, das neue Monodeuterio-Olefin 41, und drittens führt eine reduktive Spaltung der Co, C-Bindung

³³) (*E*)- und (*Z*)-Form.

³⁴) Dabei bildet sich in der durch die Pfeile angegebenen Weise Cob(III)alamin, das Olefin 33 und ein Hydroxyl-anion (bzw. Wasser). Der stereochemische Verlauf dieser Fragmentierung ist unbekannt. In Schema 10 wurde arbiträr ein antiperiplanarer Fragmentierungsmodus gewählt.







- ^a) Berechnete Ausbeute.
- b) Es entsteht ein (E/Z)-Gemisch.

zum dideuterierten Kohlenwasserstoff 36a, der in den hier diskutierten Experimenten nur spurenweise (0,12% bzgl. 29; 0,78% bzgl. 30) ausgebildet wurde. Gemäss den experimentellen Daten folgte die Reaktion also hauptsächlich, dem Isotopeneffekt entgegengesetzt, dem Weg $40a \Leftrightarrow 40b \rightleftharpoons 40c \rightarrow 41$. Das monodeuterierte Olefin 41 seinerseits kann nun wieder in das neue Alkylcobalamin-Gemisch $42a \pm 42b \pm 42c^{20}$) übergeführt werden, von welchem die Wege zurück zu 41, weiter zum undeuterierten Olefin 24 und zum in sehr kleiner Ausbeute isolierten Kohlenwasserstoff 36b (0,48% bzgl. 29; 1,12% bzgl. 30) führen. Darnach entspricht die Hauptreaktion wiederum, dem Isotopeneffekt entgegengesetzt, einer reduktiven Fragmentierung unter Verlust eines Deuterons unter Bildung des deuteriumfreien Olefins 24. Letzteres ergibt durch nukleophile Addition das deuteriumfreie Alkylcobalamin-Gemisch $25a \Leftrightarrow 25b \rightleftharpoons 25c$. Die zum nicht deuterierten und hauptsächlich gebildeten Kohlenwasserstoff 36c (5,4% bzgl. 29; 5,1% bzgl. 30) führende reduktive Spaltung schliesst die kaskadenartige Seugenz von Olefinen und Alkylcobalaminen ab. Dem Gleichgewicht zwischen Protonen aus dem Lösungsmittel, Olefinen und Cob(I)alamin einerseits und entsprechenden Alkylcobalaminen andrerseits steht offenbar genügend Zeit zur Einstellung zur Verfügung, denn nur so lässt sich erklären, dass die Hauptmenge des Materials, dem Isotopeneffekt entgegengesetzt, die Deuteriummarkierung verliert. Auf der Seite des Additionsproduktes dieses Gleichgewichts wird die reduktive Spaltung der Co, C-Bindung wirksam, die irreversibel den Kohlenwasserstoff-Partner aus dem Gleichgewicht entfernt. Diese das Gleichgewicht terminierende Reaktion wird damit, verglichen mit der schnellen Einstellung des Gleichgewichtes, als deutlich langsamerer Prozess erkannt.

5. Racemisierung von (+)-(R)-p-1-Menthen. - Das schnelle vorgelagerte Gleichgewicht zwischen Protonen, Olefinen und Cob(I)alamin auf der einen Seite und den entsprechenden Alkylcobalaminen auf der andern müsste sich bei der katalytischen Absättigung von (+)-(R)-p-1-Menthen ((+)-43) als vorgelagerte Racemisjerung des Reaktanten ausdrücken (vgl. Schema 11). Das Experiment mit optisch reinem (+)-(R)-p-1-Menthen ((+)-43) führte nach 19stündiger Reaktion bei 0° in 82,5% Ausbeute zu partiell racemisiertem Ausgangsprodukt ((+)- und (-)-43), das noch einen Enantiomerenüberschuss von 38,2% aufwies. Daneben entstanden 11,6% cis-Menthan (46) und 4,7% trans-Menthan (47). Die beiden formal möglichen, intermediären Alkylcobalamine $44a \pm 44b \neq 44c^{20}$) und $45a \pm 45b \neq 45b$ 45c²⁰) sind in Schema 11 wiedergegeben. Da der Cyclohexanrest in beiden Zwischenprodukten über eine Symmetrieebene verfügt, sollte die reduktive Rückfragmentierung racemisches p-1-Menthen ergeben³⁵). Die durch Elektronen induzierte, reduktive Spaltung der Co, C-Bindung führt zu cis- und trans-Menthan. Damit stehen die hier beobachteten Befunde im Einklang mit den Resultaten der entsprechenden weiter vorne diskutierten Experimente.

6. Zusammenfassung. – Die angeführten experimentellen Daten weisen auf die Gegenwart eines schnellen³⁶) Gleichgewichtes zwischen Protonen aus dem Lö-

³⁵) Der Einfluss der chiralen Abgangsgruppe Cob(I)alamin kann erfahrungsgemäss als klein eingesetzt werden. Vgl. [1e] und dort vor allem die Reduktion von (E)- und (Z)-3-Methyl-5-phenyl-2-penten-1-ol.

³⁶) Schnell im Vergleich zur reduktiven Spaltung der Co, C-Bindung.



sungsmittel, Olefinen und Cob (I)alamin auf der einen Seite und entsprechenden Alkylcobalaminen auf der andern Seite hin³⁷). Auf der Dissoziationsseite des Gleichgewichtes findet sich Cob (I)alamin, das – trotz nachgewiesenem Vorliegen mit weggeschwenkter Nukleotid-Seitenkette [99] – die vorhandenen Olefine stark bevorzugt³⁸) mit der β -Seite³⁹) angreift. Dabei entstehen Alkylcobalamine, die einerseits oktahedrisch durch die Nukleotid-Seitenkette oder durch Lösungsmittelmolekeln in der *a*-ständigen, apicalen Position ligandiert sein können. Andrerseits sind auch pentacoordinierte, tetragonal-pyramidale Co-Komplexe bekannt [45-48]⁴⁰). Die beiden Alkylcobalamin-Spezies mit nicht ankoordinierter Seitenkette können ihrerseits in wässeriger Essigsäure partiell in protonisierter Form vorliegen, da der pK von Dimethylbenzimidazol bei 4,7 liegt [49].

³⁷) In verallgemeinerter Form, vgl. Schema 12.

³⁸) Vgl. dazu die Methylierungsexperimente [100-102].

³⁹) Die β -Seite ist die der Nukleotid-Seitenkette gegenüberliegende Oberseite des Corrin-Makrorings.

⁴⁰) Vgl. auch Fussnote 7.





Von den Alkylcobalaminen und eventuell bevorzugt vom tetragonal-pyramidalen Alkylcobalamin (mit verringerter Elektronendichte am Zentralatom) ausgehend kann gemäss den angegebenen Pfeilen eine reduktive Fragmentierung erfolgen, die wieder auf die Dissoziationsseite des Gleichgewichts führt. Verschiedene Experimente belegen die Regioselektivität⁴¹) des nach der *Markownikoff*schen Regel ablaufenden Angriffs von Cob(I)alamin an Olefinen. Dagegen ist der stereochemische Verlauf der nukleophilen Addition und damit auch der reduktiven Fragmentierung noch unbekannt.

Weiterhin liess sich als zusätzlicher Zerfallmodus von Alkylcobalaminen eine oxydative Fragmentierung zu Olefinen, Hydroxy-anion (bzw. Wasser) und Cob-(III)alamin nachweisen. Unter den angewandten Reaktionsbedingungen⁴²) wird das d^6 -Cobalamin rasch zu Cob (I)alamin reduziert, so dass eine unter Umständen vorhandene Rückreaktion⁴³) bei den zur Anwendung gelangenden Substraten nicht beobachtbar ist. Es ist denkbar, dass die oxydative Fragmentierung vom oktahedrischen Alkylcobalamin mit ankoordinierter Nukleotid-Seitenkette ausgeht, welches über eine erhöhte Elektronendichte am zentralen Co-Atom verfügt. Der oxydative Zerfall könnte gemäss den angegebenen Pfeilen erfolgen, wobei aufgrund eines unbekannten stereochemischen Verlaufs in *Schema 12* arbiträr ein antiperiplanarer Eliminierungsmodus skizziert wurde. Formell hätte damit eine Alkylcobalamin-Molekel die Möglichkeit, durch Ankoordination oder Wegschwenken der Nukleotid-Seitenkette den Zerfallsmodus in Richtung einer oxydativen oder reduktiven Fragmentierung zu lenken.

Als dritte Zerfallsmöglichkeit von Alkylcobalaminen zeigt sich die durch Elektronen induzierte⁴⁴), im Vergleich mit der schnellen Einstellung des eingangs dieses Kap. erwähnten Gleichgewichtes deutlich langsamere, reduktive Spaltung der Co, C-Bindung. Dabei wird formal eine Co, C- durch eine C, H-Bindung ersetzt. Das ausgestossene Cobalamin manifestiert sich unter den Reaktionsbedingungen als Cob(I)alamin⁴²). Der stereochemische Verlauf der Reaktion ist unbekannt. In der Literatur ist der Nachweis einer Spaltung der Co, C-Bindung unter Retention im Falle eines Alkyl[diazaoctahydroporphinato]kobalt-Komplexes beschrieben [24].

Die Autoren möchten Herrn Prof. Dr. J.-M. Lehn, Université Louis Pasteur, Strasbourg, France, vielmals für seine stimulierenden Diskussionen danken.

Experimenteller Teil

(unter Mitarbeit von K. Bichsel, D. Süss und R. Unger)

Allgemeine Bemerkungen. S. [1a] [1b]. Unter üblicher Aufarbeitung wird das in [1a] beschriebene Verfahren verstanden. Kapillar-Gas-Chromatogramme wurden auf den Geräten: Carlo Erba (Carbowax 20 M/20-m-Kolonnen), Varian 3700 oder Perkin Elmer 900 (3% OV 7/2 m) aufgenommen (es sind die Retentionszeiten in Sekunden (s) bzw. Minuten (Min.) und die relative Zusammensetzung in % angegeben).

- ⁴³) Die hier nicht beobachtete Rückreaktion müsste sich als elektrophile Alkylierung manifestieren.
- 44) Vgl. [1a] [24].

⁴¹) Vgl. vor allem das Experiment $14 \rightarrow 17$, 14, 15, 18 und 19 (Schema 6) und die weiteren Versuche in Kap.4.

⁴²) Anwesenheit eines grossen Überschusses an aktiviertem Zink.

Wir danken den zentralen Forschungseinheiten (Leitung Prof. Dr. W. Boguth) bestens für alle analytischen und spektroskopischen Daten. Im besonderen möchten wir unsern Dank an Dr. A. Dirscherl (Mikroanalysen), Herrn G. Oesterheld (GC./MS.), Dr. L. Chopard (IR.), Dr. G. Englert (NMR.), Dr. W. Arnold (NMR.) und Herrn W. Meister (MS.) richten.

Dehydrobromierung von Bromcyclododecan (1) zu (E/Z)-Cyclododecen (2). Zu einer aus 1,64 g (0,1 Mol-Äquiv.) Cyanocob(III)alamin gemäss [1a] hergestellten Suspension aus Katalysator-Lösung und überschüssigem Zinkpulver in 100 ml Eisessig/Wasser 4:1 wurden 3,0 g 1^{45}) in wenig Eisessig unter Eiskühlung gegeben. Darauf wurde 1 Std. bei 0° unter Argon gerührt. Nach üblicher Aufarbeitung resultierte ein öliger Rückstand (2,0 g), der 76,7%⁴⁶) (*E/Z*)-Gemisch 2, 17% Cyclododecan (4) und 5,5% 1 enthielt (durch GC.-Vergleich mit authentischen Proben identifiziert). Daten des Gemisches: GC. ($80 \rightarrow 220^{\circ}$): 213s (17,0%); 230s (48,0%); 251s (28,7%); 781s (5,5%). - ¹H-NMR.: 1,20-1,75 (*m*, ca. 21 H, 8 CH₂ von 2 + (0,17 · 12)CH₂ von 4 + (0,05 · 11)CH₂ von 1); 1,88-2,40 (*m*, 4 H, 2 allylische CH₂); 4,0-4,40 (*m*, <0,1 H, CHBr); 5,05-5,70 (*m*, 2 H, 2 olef. H). - MS.: 168 (3, M^+ von 4), 166 (21, M^+ von 2), 110 (10), 109 (28), 97 (24), 96 (49), 95 (47), 83 (44), 82 (70), 81 (66), 70 (21), 69 (57), 68 (49), 67 (86), 57 (19), 56 (30), 55 (100), 54 (65), 53 (16), 43 (30), 42 (17), 41 (84), 39 (26), 29 (23), 28 (11), 27 (19).

In einem Blindversuch wurden 3,0 g 1 in 100 ml Eisessig/Wasser 4:1 mit einer entsprechenden Menge an aktiviertem⁴⁷) Zinkpulver (15,8 g) 1 Std. bei 0° gerührt und wie oben aufgearbeitet. Es resultierten 2,6 g (86,7%) unveränderter Reaktant (identifiziert durch GC., ¹H-NMR., MS.).

Absättigung von (E/Z)-Cyclododecen (2) zu Cyclododecan (4). Zu einer aus 8,1 g (0,5 Mol-Äquiv.) Cyanocob(III)alamin gemäss [1a] hergestellten Aufschlämmung von Katalysator und überschüssigem Zinkpulver in 150 ml Eisessig/Wasser 4:1 wurden 2,0 g (E/Z)-Cyclododecen $(2)^{48}$) in wenig Eisessig gegeben. Die Suspension wurde 114 Std. bei RT. unter Argon gerührt. Nach üblicher Aufarbeitung wurden 1,8 g rohes 2 (im GC. 91proz.) erhalten. Nach Umkristallisieren aus Methanol resultierten 1,5 g (74%) analysenreines Cyclododecan (4), das mit einer authentischen Probe identifiziert wurde (GC., IR., ¹H-NMR., MS.).

In einem zweiten Ansatz wurden 3,0 g 2 mit 0,25 Mol-Äquiv. Katalysator 6 Std. bei RT. reduziert. Nach üblicher Aufarbeitung resultierten 2,8 g (92%) rohes 4 (im GC. 90proz.).

In einem Blindversuch wurden 3,0 g 2 in 100 ml Eisessig/Wasser 4:1 mit 23,5 g (ca. 20 Mol-Äquiv.) aktiviertem Zinkpulver 6 Std. bei RT. gerührt und dann wie üblich aufgearbeitet. Es resultierten 2,6 g (86,7%) Reaktant (identifiziert durch GC., ¹H-NMR., MS.).

Herstellung von Cyclododecan (4) aus 1. Zu einer aus 8,3 g (0,5 Mol-Äquiv.) Cyanocob(III)alamin gemäss [1a] hergestellten Suspension von Katalysator und überschüssigem Zinkpulver in 150 ml Eisessig/Wasser 4:1 wurden 3,0 g 1 in wenig Eisessig gegeben. Darauf wurde 93 Std. bei RT. unter Argon gerührt. Nach üblicher Aufarbeitung wurden 1,9 g (93%) rohes 4 erhalten (im GC. 98,75proz.), das mit einer authentischen Probe identifiziert wurde (GC., ¹H-NMR., IR., MS.).

Reduktion von (E/Z)-Cyclododecen (2) zu Cyclododecan (4). Zum aus 2,44 g (0,1 Mol-Äquiv.) Cyanocob(III)alamin gemäss [1a] hergestellten, zur Trockene eingedampften Katalysator wurden 120 ml Äthanol/Wasser 1:1 gegeben. Darauf wurde mit krist. Natriumhydrogencarbonat (4 g) auf pH \approx 7 gestellt. Nach Zugabe von 23,5 g (20 Mol-Äquiv.) aktiviertem Zinkpulver⁴⁷) und 19,3 g (20 Mol-Äquiv.) krist. Ammoniumchlorid wurde bis zur Entstehung einer dunkelgrünen Färbung unter Argon gerührt. Dann wurden 3,0 g (*E*/*Z*)-2⁴⁸) in wenig Äthanol zugegeben, und 1 Woche bei RT. unter Argon gerührt. Das immer noch grüne Gemisch wurde wie üblich aufgearbeitet. Es resultierten 2,7 g Gemisch, welches 19,6% 4⁴⁹) und 77,5% Olefin-Gemisch 2 enthielt⁴⁹) (*E*/*Z*-Gemisch; 51,9 bzw. 25,6%).

Hydrierung von rac-*Citronellol* (5) *zu* rac-*Dihydrocitronellol* (6). Zu einer aus 433,7 mg (0,1 Mol-Äquiv.) Cyanocob(III)alamin gemäss [1a] hergestellten Suspension von Katalysator-Lösung und überschüssigem Zinkpulver in 15 ml Eisessig/Wasser 2:1 wurden 500 mg *rac*-Citronellol⁵⁰) (5) ge-

⁴⁵⁾ Für die Synthese von 1, vgl. [103]. Das so hergestellte 1 enthielt ca. 15% (E/Z)-Cyclododecen.

⁴⁶) GC.-Flächenvergleich.

⁴⁷) Vgl. [1a].

⁴⁸) Käufliches (E/Z)-Gemisch; Fluka AG, CH-9470 Buchs. Nach GC. verunreinigt durch ca. 6,5% 4.

⁴⁹) Charakterisiert durch GC., GC./MS., MS. und ¹H-NMR.

⁵⁰) rac-Citronellol extra, Givaudan SA.

geben. Das Gemisch wurde 17 Std. bei RT. unter Argon im Dunkeln gerührt. Nach üblicher Aufarbeitung und anschliessender Chromatographie (SiO₂, Äther/Hexan 2:1) wurden 435 mg (86%) **6** erhalten, die mit einer authentischen Probe identifiziert wurden (GC., IR. und ¹H-NMR.). Daten von **6**: Rf 0,6 (Äther/Hexan 5:1); GC. ($100 \rightarrow 220^{\circ}$): 5,03 Min. – IR. (liq.): 3332 (OH); 1071, 1014 (Al-kohol-II-Bande). – ¹H-NMR.: 0,89 (d, J = 5,5, 9 H, H_3 CCH, (CH₃)₂CH); 0,9-1,8 (m, 11 H, CH₂, CH, OH); 3,7 (t, J = 6,5, 2 H, CH₂O).

In einem entsprechenden Blindversuch wurden 500 mg 5 in 15 ml Eisessig/Wasser 2:1 mit einem 20fachen Überschuss an aktiviertem Zinkpulver (4,2 g) 17 Std. bei RT. unter Argon gerührt. Nach der üblichen Aufarbeitung und einer chromatographischen Reinigung wurden 450 mg (90%) 5 isoliert, das mittels GC., IR., ¹H-NMR. und MS. identifiziert wurde.

Reduktionsversuch mit 5 und Cob(II)alamin; SnCl₂ als Reduktionsmittel. Die durch Erwärmen auf 70° hergestellte Lösung von 433,7 mg Cyanocob(III)alamin in 25 ml Eisessig wurde 5 Min. bei 70° gerührt; anschliessend mit 4,05 g aktiviertem Zinkpulver⁴⁷) versetzt und 10 Min. bei 70° unter Argon weitergerührt. Nach dem Einengen im RV. wurde der Rückstand in Eisessig aufgenommen, die Lösung filtriert und im RV. wieder eingedampft. Der trockene Rückstand wurde in 15 ml Eisessig/Wasser 2:1 aufgenommen, mit I,44 g (2,0 Mol-Äquiv.) SnCl₂·2 H₂O⁵¹) versetzt und 30 Min. unter Argon bei RT. gerührt. Darauf wurden 500 mg 5 in 4,5 ml Eisessig/Wasser 2:1 zugegeben und das Gemisch 17 Std. bei RT. unter Argon gerührt. Nach üblicher Aufarbeitung wurde das Rohprodukt chromatographisch gereinigt (SiO₂, Äther/Hexan 2:1). Es resultierten 250 mg (50%) 5 und 197 mg (31%) Acetylcitronellol (7), die mit authentischen Referenzen identifiziert wurden (GC., IR., ¹H-NMR. und MS.). Abgesättigte Produkte konnten keine nachgewiesen werden.

In einem Blindversuch wurden 500 mg 5 in 15 ml Eisessig/Wasser 2:1 gelöst, mit 1,44 g $SnCl_2 \cdot 2 H_2O$ versetzt und 17 Std. bei RT. unter Argon gerührt. Nach üblicher Aufarbeitung und chromatographischer Reinigung (SiO₂, Äther/Hexan 2:1) wurden 125 mg (25%) 5 und 362 mg (57%) 7 isoliert, die mit authentischen Referenzsubstanzen identifiziert wurden (GC., IR., ¹H-NMR. und MS.). Gesättigte Produkte konnten keine nachgewiesen werden.

Reduktionsexperiment mit 5 und Cob(11)alamin; CuCl als Reduktionsmittel. Der aus 433,7 mg Cyanocob(III)alamin in gleicher Weise wie im vorangegangenen Versuch (SnCl₂ als Reduktionsmittel) hergestellte Katalysator wurde nach der Entfernung des Zinks durch Filtration und Eliminierung der Lösungsmittel in 15 ml Eisessig/Wasser 2:1 aufgenommen, mit 1,27 g (4,0 Mol-Äquiv.) CuCl⁵²) und 1,87 g (10 Mol-Äquiv.) NaCl versetzt und 30 Min. unter Argon bei RT. gerührt. Es wurden darauf 500 mg 5 in 4,5 ml Eisessig/Wasser 2:1 zugegeben und das Gemisch 17 Std. bei RT. unter Argon gerührt. Nach üblicher Aufarbeitung wurde das Rohprodukt chromatographisch gereinigt (SiO₂, Äther/Hexan 2:1). Es resultierten 420 mg (84%) 5 und 20 mg (3%) 7, die mit authentischen Referenzen identifiziert wurden (GC., IR., ¹H-NMR. und MS.). Abgesättigte Reaktionsprodukte konnten keine nachgewiesen werden.

In einem Blindversuch wurden 500 mg 5 in 15 ml Eisessig/Wasser 2:1 gelöst, mit 1,27 g CuCl und 1,87 g NaCl versetzt und 17 Std. bei RT. unter Argon gerührt. Nach üblicher Aufarbeitung und chromatographischer Reinigung (SiO₂, Äther/Hexan 2:1) wurden 435 mg (87%) 5 und 51 mg (8%) 7 isoliert. Eine Identifizierung mit authentischen Referenzsubstanzen wurde mittels GC., IR., ¹H-NMR. und MS. durchgeführt. Gesättigte Produkte konnten nicht nachgewiesen werden.

Umwandlung von (E)-5-Phenyl-2-penten-1-ol (8) in Essigsäure-(5-phenylpentyl)ester (11), 5-Phenyl-1-pentanol 12 und 5-Phenylpentanal (13). In eine aus 835 mg (0,1 Mol-Äquiv.) Cyanocob(III)alamin gemäss [1a] hergestellte Suspension von Katalysator-Lösung und überschüssigem Zinkpulver in 20 ml Eisessig/Wasser 4:1 wurde 1 g 8^{53} , gelöst in 10 ml Eisessig/Wasser 4:1, gegeben. Darauf wurde 17 Std. bei RT. unter Argon gerührt und dann wie üblich aufgearbeitet. Nach chromatographischer Auftrennung des Rohgemisches (SiO₂, Äther/Hexan 1:1) wurden 38 mg (3%) 11, 770 mg (76%) 12 und 120 mg (12%) 13 isoliert. Daten von 11: Rf 0,66 (Äther/Hexan 1:1); GC. (100 \rightarrow 220°): 3,53 Min. – IR. (liq.): 1733 (Estercarbonyl); 1607, 1500 (Aromat); 1291 (Ester); 749, 703 (monosubst. Benzol). – ¹H-NMR: 1,2-2,0 (m, 6 H, 3 CH₂); 2,10 (s, 3 H, CH₃COO); 2,65 (br. t, J = 7, 2 H, C₆H₅CH₂); 4,28 (br. t, J = 6, 2 H, CH₂O); 7,21 (s, 5 H, 5 arom. H). – MS. (CI): 224 (100, $M + NH_4^+$), 145 (62, M^+ – (CH₃COOH + H)), 91 (82, C₆H₅CH $\frac{1}{2}$).

⁵¹) Zinn(II)chlorid purum p.a., cryst.; Fluka AG, CH-9470 Buchs.

⁵²) Kupfer(I)chlorid pract., ca. 95proz.; Fluka AG, CH-9470 Buchs.

⁵³) Herstellung: Dihydrozimtaldehyd wurde mit Diäthyl[(äthoxycarbonyl)methyl]phosphonat und anschliessend mit Lithiumaluminiumhydrid zu 8 umgesetzt.

Daten von 12: Rf 0,23 (Äther/Hexan 1:1); GC. $(100 \rightarrow 220^{\circ})$: 18,5 Min. – IR. (liq.): 3368 (OH); 1606, 1497 (Aromat); 1077, 1058 (Alkohol-II-Bande); 749, 701 (monosubst. Benzol). – ¹H-NMR.: 1,2-2,1 (m, 6 H, 3 CH₂); 1,82 (s, 1 H, HO); 2,68 (br. t, J=7, 2 H, C₆H₅CH₂); 3,65 (t, J=6, 2 H, CH₂O); 7,22 (s, 5 H, 5 arom. H). – MS.: 164 (5, M^+), 146 (28, $M^+ - H_2O$), 117 (40), 104 (60, C₆H₅CHCH[‡]), 91 (100, C₆H₅CH[‡]).

Daten von 13: Rf 0,53 (Äther/Hexan 1:1); GC. $(100 \rightarrow 220^{\circ})$: 12,7 Min. – IR. (liq.): 2722 (CH von CHO); 1733 (CH=O); 1586, 1500 (Aromat); 748, 704 (monosubst. Benzol). – ¹H-NMR.: 1,2-1,9 (m, 4 H, 2 CH₂); 2,2-2,9 (m, 4 H, C₆H₅CH₂, CH₂CHO); 7,21 (s, 5 H, 5 arom. H); 9,72 (t, J=2, 1 H, CHO). – MS.: 162 (9, M^+), 144 (11, M^+ – H₂O), 129 (14), 117 (24), 91 (100, C₆H₅CH[±]₂), 65 (16).

Früher beschriebene Blindversuche⁵⁴) zeigen, dass in allylischen Alkoholen ohne Cobalamin keine Absättigung der Doppelbindung zustande kommt. In einem Experiment mit katalytisch eingesetztem Cob(I)alamin (Elektronendonator: Zink) unter den hier verwendeten Bedingungen (Eisessig/Wasser 2:1, RT., 17 Std., Ar) wurde 13 nicht zu 12 reduziert. Nach Aufarbeitung und Chromatographie wurde 13 in 89% Ausbeute zurückisoliert. Nicht einmal Spuren von 12 wurden nachgewiesen.

Herstellung von rac-3-Methyl-5-phenyl-1-pentanol (17) aus (Z)- und (E)-3-Methyl-5-phenyl-2-penten-1-ol (14 bzw. 15). Für die katalytische Reduktion 14 (bzw. 15) \rightarrow 17 und für physikalische Daten, vgl. [1e]. Ein entsprechender Blindversuch ist ebenfalls in [1e] beschrieben.

Herstellung von rac-3-Methyl-5-phenyl-1-pentanol (17), (E)-3-Methyl-5-phenyl-2-penten-1-ol (15), (E)-3-Methyl-5-phenyl-3-penten-1-ol (18) und (Z)-3-Methyl-5-phenyl-3-penten-1-ol (19) aus 14. In eine aus 940 mg (0,1 Mol-Äquiv.) Cyanocob(III)alamin gemäss [1a] hergestellte Suspension von Katalysator-Lösung und überschüssigem Zinkpulver in 12 ml Eisessig/Wasser 4:1 wurden 940 mg 1455) in 3 ml Eisessig/Wasser 4:1 gegeben. Es wurde $3\frac{1}{2}$ Std. bei 0° im Dunkeln unter Argon gerührt. Nach üblicher Aufarbeitung und chromatographischer Reinigung (SiO2, Äther/Hexan 2:1) resultierten 533 mg (56%) racemisches 17⁵⁶), 19 mg (2%) 14⁵⁶), 28 mg (3%) 15⁵⁶) und 215 mg (23%) 18/19 im Verhältnis 2:3. Daten von 18/19: Rf 0,33 (Äther/Hexan 2:1); GC. (100→220°): 15,5 und 15,8 Min., Verhältnis der beiden Isomeren ca. 2:3. - IR. (liq.): 3348 (OH); 1670 (C=C); 1606, 1586, 1497 (Aromat); 1060 (Alkohol-II-Bande); 746, 701 (monosubst. Benzol). - ¹H-NMR.: 1,43 (br. s, 1 H, HO); 1.8 (br. s, 3 H, CH₃); 2,2-2,5 (m, 2 H, CH₂ allylisch); 3,4 (d, J = 7.5, 2 H, C₆H₅CH₂ und CH₂ allylisch); 3,7 (t, J=7, 2 H, CH₂O); 5,5 (t, J=7,5, 1 H, olef. H); 7,25 (s, 5 H, 5 arom. H). - GC./MS. (nach Trimethylsilylierung): Pik 1: 233 (2, M⁺ (trimethylsilyliert)-CH₃), 158 (18, M⁺ (trimethylsilyliert) - (CH₃)₃SiOH), 143 (94, M^+ (trimethylsilyliert) - (CH₃)₃SiOH - CH₃), 103 (31, [(CH₃)₃SiO = CH₂]⁺), 91 (30, $C_6H_5CH_2^+$), 73 (100, $(CH_3)_3Si^+$); Pik 2: 233 (2, M^+ (trimethylsilyliert) – CH₃), 158 (20, M^+ (trimethylsilyliert) – (CH₃)₃SiOH), 143 (48, M^+ (trimethylsilyliert) – (CH₃)₃SiOH – CH₃), 103 (49, $[(CH_3)_3SiO = CH_2]^+$, 91 (25, C₆H₅CH⁺₇), 73 (100, (CH₃)₃Si⁺).

Herstellung von rac-2-Methyl-5-phenyl-1-pentanol (26), rac-2-Methyl-5-phenylpentanal (27) und 2-Methyl-5-phenylpentan (28) aus (Z)-2-Methyl-5-phenyl-2-penten-1-ol (20). Zu einer aus 385 mg (0,1 Mol-Äquiv.) Cyanocob(III)alamin gemäss [1a] hergestellten Suspension von Katalysator-Lösung und überschüssigem Zinkpulver in 15 ml Eisessig/Wasser 4:1 wurden 500 mg 20^{57}) in 5 ml Eisessig/ Wasser 4:1 gegeben. Darauf wurde 4 Std. bei RT. im Dunkeln unter Argon gerührt. Nach üblicher Aufarbeitung und chromatographischer Auftrennung des Gemisches (SiO₂, Äther/Hexan 1:10, Äther/Hexan 1:1) wurden 111 mg (22%) 26, 265 mg (53%) 27 und 3,3 mg (7%) 28 isoliert. Daten von 26: $[a]_D=0$; Rf 0,21 (Äther/Hexan 1:1); GC. ($100 \rightarrow 220^{\circ}$): 17,4 Min. – IR. (liq.): 3420 (OH); 1609, 1500 (Aromat); 1041 (Alkohol-II-Bande); 752, 703 (monosubst. Benzol). – ¹H-NMR.: 0,94 (d, J=6,

⁵⁴⁾ Vgl. [1e].

⁵⁵⁾ Für die Herstellung und Daten, vgl. [le].

⁵⁶) Für die Daten von 14, 15 und 17, vgl. [le].

⁵⁷) Herstellung von 20 und 21: Dihydrozimtaldehyd wurde mit Diäthyl[(1-äthoxycarbonyl)äthyl]phosphonat umgesetzt und das resultierende (*E/Z*)-Gemisch chromatographisch aufgetrennt. Eine Lithiumaluminiumhydrid-Reduktion führte dann zu 20 bzw. 21. Daten von 20: Rf 0,32 (Äther/ Hexan 1:1); GC. (100→220°): 15,6 Min. – IR. (liq.): 3566, 3352 (OH); 1607, 1498 (Aromat); 1008 (Alkohol-II-Bande); 752, 702 (monosubst. Benzol). – ¹H-NMR.: 1,0 (s, 1 H, HO); 1,78 (br. s, 3 H, CH₃); 2,2-2,9 (*m* strukturiert, 4 H, CH₂ allylisch, C₆H₅CH₂); 3,95 (s, 2 H, CH₂O); 5,38 (t, *J*=7, 1 H, olef. H); 7,22 (s, 5 H, 5 arom. H). – ¹³C-NMR.: 21,21 (qa, CH₃); 29,59 und 36,16 (2t, CH₂ allylisch und C₆H₅CH₂); 61,39 (t, CH₂O); 125,98 (d, arom. C in p); 127,06 (d, CH olef.); 128,32 und 128,67 (2d, 4 arom. C in o und m); 135,49 (s, C olef.); 141,88 (s, C arom.). – MS.: 176 (5, *M*⁺), 158 (30, *M*⁺ − H₂O), 143 (23), 104 (16), 91 (100, C₆H₅CH[±]), 43 (54).

3 H, CH₃); 1,1-2,0 (*m*, 5 H, 2 CH₂, CH); 1,40 (*s*, 1 H, HO); 2,67 (br. *t*, J=7, 2 H, C₆H₅CH₂); 3,48 (*d*, J=6, 2 H, CH₂O); 7,26 (*s*, 5 H, 5 arom. H). - MS.: 178 (3, M^+), 160 (18, $M^+ - H_2O$), 131 (7), 117 (15), 104 (100, C₆H₅CHCH \ddagger), 91 (71, C₆H₅CH \ddagger).

Daten von 27: $[a]_D=0$; Rf 0,5 (Äther/Hexan 1:1); GC. $(100 \rightarrow 220^\circ)$: 11,5 Min. – IR. (liq.): 2740 (CH von CHO); 1375 (CH=O); 1610, 1502 (Aromat); 746, 691 (monosubst. Benzol). – ¹H-NMR.: 1,10 (d, J=7, 3 H, CH₃); 1,4–2,0 (m, 4 H, 2 CH₂); 2,1–2,6 (m, 1 H, CH); 2,70 (br. t, J=6,5, 2 H, C₆H₅CH₂); 7,28 (s, 5 H, 5 arom. H); 9,62 (d, J=2, 1 H, CHO). – MS.: 176 (19, M^+), 117 (22), 104 (54, C₆H₅CHCH $\frac{1}{2}$), 91 (100, C₆H₅CH $\frac{1}{2}$).

Daten von **28**: Rf 0,74 (Äther/Hexan 1:1); GC. $(100 \rightarrow 230^{\circ})$: 2,75 Min. - ¹H-NMR.: 0,9 (d, J=6, 6 H, 2 CH₃); 1,1-1,9 (m, 5 H, 2 CH₂, CH); 2,6 (t, J=7, 2 H, C₆H₅CH₂); 7,2 (s, 5 H, 5 arom. H). - MS.: 162 (22, M^+), 147 (3, M^+ - CH₃), 119 (4), 92 (65), 91 (100, C₆H₅CH[‡]).

Die cob(I)alamin-katalysierte Reduktion (Elektronenquelle Zink) des gesättigten Aldehyds 27 unter den oben angewandten Bedingungen (Eisessig/Wasser 4:1, RT., 4 Std. im Dunkeln, Ar) führte nach Chromatographie zu 72% 27 und 2% 26. Der Kohlenwasserstoff 28 konnte nicht nachgewiesen werden.

Früher beschriebene Blindversuche⁵⁴) zeigen, dass ohne Cobalamin eine Absättigung der Doppelbindung in allylischen Alkoholen nicht zustande kommt.

Herstellung von 26, 27 und 28 aus (E)-2-Methyl-5-phenyl-2-penten-1-ol (21). Die katalytische Reduktion von 21⁵⁸) erfolgte unter den gleichen Bedingungen wie diejenige von 20. Nach chromatographischer Auftrennung wurden 147 mg (29%) 26, 290 mg (58%) 27 und 9 mg (2%) 28 isoliert. Daten von 26-28, vgl. oben.

Herstellung von rac-2-Methyl-5-phenyl-1-pentanol-1, 1-d₂ (34), 2-Methyl-5-phenylpentanal-1-d (35) und 2-Methyl-5-phenylpentan (36) aus (Z)-2-Methyl-5-phenyl-2-penten-1-ol-1, 1-d₂ (29). In eine aus 257 mg (0,1 Mol-Äquiv.) Cyanocob(III)alamin gemäss [1a] hergestellte Suspension von Katalysator-Lösung und überschüssigem Zinkpulver in 10 ml Eisessig/Wasser 4:1 wurden 334 mg 29⁵⁹) in 5 ml Eisessig/Wasser 4:1 gegeben. Anschliessend wurde 4 Std. bei RT. im Dunkeln unter Argon gerührt. Nach üblicher Aufarbeitung und chromatographischer Auftrennung (SiO₂, Äther/Hexan 1:20 und 1:1) wurden 91,5 mg (27%) 34, 143 mg (43%) 35 und 1,9 mg (6%) 36 isoliert. Daten von 34: $[a]_D=0$; Rf 0,22 (Äther/Hexan 1:1); GC. (100 \rightarrow 220°): 16,2 Min. - IR. (liq.): 3400 (OH); 2215, 2110 (CD); 1608, 1500 (Aromat); 1081 (Alkohol-II-Bande); 745, 695 (monosubst. Benzol). - ¹H-NMR.: 0,9 (d, J=6,5, 3 H, CH₃); 1,0-1,9 (m, 5 H, 2 CH₂, CH); 1,4 (s, 1 H, HO); 2,65 (br. t, J=7, 2 H, C₆H₅CH₂); 7,25 (s, 5 H, 5 arom. H). - MS.: 180 (2, M⁺), 162 (18, M⁺ - H₂O), 117 (16), 104 (100, C₆H₅CHCH⁺₂), 91 (81, C₆H₅CH⁺₂); Deuteriumgehalt: 90% d₂, 6% d₁, 4% d₀.

Daten von 35: $[a]_D=0$; Rf 0,5 (Äther/Hexan 1:1); GC. $(100 \rightarrow 220^{\circ})$: 10,2 Min. - IR. (liq.): 2060 (CD von CDO); 1721 (CD=O); 1602, 1495 (Aromat); 745, 696 (monosubst. Benzol). - ¹H-NMR.: 1,1 (d, J=7, 3 H, CH₃); 1,2-2,0 (m, 4 H, 2 CH₂); 2,2-2,6 (m, 1 H, CH); 2,65 (t, J=6.5, 2 H, C₆H₅CH₂); 7,24 (br. s, 5 H, 5 arom. H). - MS.: 177 (26, M^+), 144 (7), 117 (27), 104 (60, C₆H₅CHCH[±]₂), 91 (100, C₆H₅CH[±]₂); Deuteriumgehalt: 100% d₁.

Daten von 36: Rf 0,74 (Äther/Hexan 1:1); GC. $(100 \rightarrow 220^{\circ})$: 2,8 Min. - ¹H-NMR.: 0,9 (d, J=6, 6 H, 2 CH₃); 1,1-1,9 (m, 5 H, 2 CH₂, CH); 2,6 (t, J=7, 2 H, C₆H₅CH₂); 7,2 (s, 5 H, 5 arom. H). - MS.: 162 (25, M^+ undeuteriert), 147 (5), 119 (2), 92 (70), 91 (100, C₆H₅CH[±]₂); Deuteriumgehalt: 2% d₂, 8% d₁, 89% d₀.

- ⁵⁸) Zur Herstellung von 21, vgl. Fussnote 57. Daten von 21: Rf 0,26 (Äther/Hexan 1:1); GC. (100→220°): 15,3 Min. IR. (liq.): 3372 (OH); 1676 (C=C); 1605, 1497 (Aromat); 1006 (Alkohol-II-Bande); 751, 701 (monosubst. Benzol). ¹H-NMR.: 1,52 (s, 1 H, HO); 1,63 (br. s, 3 H, CH₃); 2,1-2,9 (m strukturiert, 4 H, CH₂ allylisch und C₆H₅CH₂); 4,0 (s, 2 H, CH₂O); 5,48 (br. t, J=6, 1 H, olef. H); 7,24 (s, 5 H, 5 arom. H). MS.: 176 (2, M⁺), 158 (16, M⁺ H₂O), 143 (5), 129 (6), 115 (7), 91 (100, C₆H₅CH[‡]), 43 (66).
- ⁵⁹) Herstellung von 29 und 30: Dihydrozimtaldehyd wurde mit Diäthyl[(1-äthoxycarbonyl)äthyl]phosphonat umgesetzt und das resultierende (E/Z)-Gemisch chromatographisch aufgetrennt. Eine Lithiumaluminiumdeuterid-Reduktion führte dann zu 29 bzw. 30. Daten von 29: Rf 0,32 (Äther/ Hexan 1: I); GC. (100→220°): 14,95 Min. IR. (liq.): 3560, 3360 (OH); 2216, 2094 (CD); 1606, 1498 (Aromat); 1087 (Alkohol-II-Bande); 754, 703 (monosubst. Benzol). ¹H-NMR.: 0,95 (s, 1 H, HO); 1,79 (br. s, 3 H, CH₃); 2,1-2,8 (m strukturiert, 4 H, CH₂ allylisch und C₆H₅CH₂); 5,4 (t, J=7, olef. H); 7,25 (br. s, 5 H, 5 arom. H). MS.: 178 (2, M⁺), 160 (34, M⁺ H₂O), 145 (20, M⁺ H₂O CH₃), 91 (100, C₆H₅CH[‡]), 43 (64). Deuteriumgehalt: 99% d₂, 1% d₁.

Herstellung von 34, 35 und 36 aus (E)-2-Methyl-5-phenyl-2-penten-1-ol-1,1- d_2 (30). Wie 29 wurden 500 mg 30⁶⁰) umgesetzt. Nach chromatographischer Auftrennung wurden 152 mg (30%) 34 (Deuteriumgehalt: 97% d_2 , 3% d_1), 235 mg (47%) 35 (Deuteriumgehalt: 100% d_1) und 33 mg (7%) 36 (Deuteriumgehalt: 11% d_2 , 16% d_1 , 73% d_0) isoliert. Für die Daten von 34-36, vgl. oben.

Umsetzung von 2-Methyl-5-phenylpentanal-1-d (38) mit katalytischem Cob(I)alamin. In eine aus 385 mg (0,1 Mol-Äquiv.) Cyanocob(III)alamin gemäss [1a] hergestellte Aufschlämmung von Katalysator-Lösung und überschüssigem Zinkpulver in 15 ml Eisessig/Wasser 4:1 wurden 500 mg 38^{61}) in 5 ml Eisessig/Wasser 4:1 gegeben. Dann wurde 4 Std. bei RT. im Dunkeln unter Argon gerührt. Nach üblicher Aufarbeitung und chromatographischer Reinigung (SiO₂, Äther/Hexan 1:10) wurden 430 mg (86%) 27 (100% d₀) isoliert. Daneben konnten keine weiteren Produkte isoliert werden. Für die Daten von 27, vgl. oben.

Blindversuch zur Umsetzung $38 \rightarrow 27$ ohne Cobalamin. Eine Lösung von 153 mg 38^{61}) in 5 ml Eisessig/Wasser 4:1 wurde mit 1,1 g (20 Mol-Äquiv.) aktiviertem Zinkpulver⁴⁷) versetzt und 4 Std. bei RT. unter Argon gerührt. Nach üblicher Aufarbeitung und chromatographischer Reinigung (SiO₂, Äther/Hexan 1:10) wurden 141 mg (92%) **38** isoliert. Das Produkt zeigte einen im Vergleich mit dem Reaktanten identischen Deuteriumgehalt von 97% d₁ und 3% d₀.

Racemisierung und Reduktion von (+)-(R)-p-1-Menthen ((+)-(43). Zu einer aus 1,97 g (0,1 Mol-Äquiv.) Cyanocob(III)alamin gemäss [1a] hergestellten Aufschlämmung der Katalysator-Lösung und überschüssigem Zinkpulver in 100 ml Eisessig/Wasser 4:1 wurden bei 0° 2,0 g (+)- 43^{62}) gegeben. Darauf wurde 19 Std. bei 0° unter Argon gerührt. Nach üblicher Aufarbeitung wurde das Gemisch durch Trocknen im RV. und bei RT. im HV. von den Lösungsmittelresten befreit. Es resultierten 1,8 g (90%) öliges Produkt, welches 82,5% p-1-Menthen, 11,6% cis-p-Menthan (46) und 4,7% transp-Menthan (47) enthielt⁶³). Das so erhaltene p-1-Menthen bestand zu 38.2% aus dem (+)-Enantiomeren und zu 61,8% aus dem Racemat ($[a]_D$ (für das Gemisch)= 36,3° (c=1, EtOH)). Daten des Gemisches 43/46/47: GC. (70 + 220°): 2,1 Min. (4,7%), 2,3 Min. (11,6%), 2,95 Min. (82,5%). - ¹H-NMR.: 0,88 (br. d, J ≈ 6, ca. 0,8 · 6 H und ca. 0,2 · 9 H, 2 H₃C-C(8) von 43 sowie 2 H₃C-C(8) und H-C(8) von 43, H-C(1), 2 H-C(2), 2 H-C(3), H-C(4), 2 H-C(5), 2 H-C(6) und H-C(8) von 43, H-C(1), 2 H-C(2), 2 H-C(3), H-C(4), 2 H-C(5), 2 H-C(6) und H-C(8) von 43; 5,25-5,52 (m, 0,8 H, H-C(2) von 43). - MS.: 140 (3, M⁺ von 46 und 47), 138 (34, M⁺ von 43), 123 (16), 97 (24), 96 (29), 95 (100), 81 (34), 69 (21), 68 (51), 67 (42), 55 (48), 41 (31).

In einem Blindversuch wurden 3,0 g **43** in 100 ml Eisessig/Wasser 4:1 mit 28,4 g aktiviertem Zinkpulver 19 Std. bei 0° gerührt und dann wie üblich aufgearbeitet. Es resultierten 2,8 g (93%) **43** von mehr als 97% optischer Reinheit (identifiziert durch GC., ¹H-NMR., MS. und optische Drehung).

LITERATURVERZEICHNIS

- a) 1.Mitt.: A. Fischli, Helv. 61, 2560 (1978); b) 2.Mitt.: idem, Helv. 61, 3028 (1978); c) 3.Mitt.:
 A. Fischli & D. Süss, Helv. 62, 48 (1979); d) 4.Mitt.: A. Fischli, Helv. 62, 882 (1979); e) 5.Mitt.:
 A. Fischli & D. Süss, Helv. 62, 2361 (1979).
- [2] K. Lindstrand, Nature 204, 188 (1964).
- [3] E. Irion & L. Liungdahl, Biochemistry 7, 2350 (1968).
- ⁶⁰) Zur Herstellung von **30**, vgl. Fussnote 59. Daten von **30**: Rf 0,28 (Äther/Hexan 1:1); GC. (100→220°): 15,9 Min. IR. (liq.): 3364 (OH); 2208, 2090 (CD); 1608, 1500 (Aromat); 1118, 1068 (Alkohol-II-Banden); 752, 701 (monosubst. Benzol). ¹H-NMR.: 1,48 (s. 1 H, HO); 1,62 (s, 3 H, CH₃); 2,1–2,9 (*m* strukturiert, 4 H, CH₂ allylisch und C₆H₅CH₂); 5,49 (br. *t*, *J*=6, 1 H, olef. H); 7,23 (s, 5 H, 5 arom. H). MS.: 178 (6, *M*⁺), 160 (40, *M*⁺ H₂O), 91 (97, C₆H₅CH₂[±]), 43 (100); Deuteriumgehalt: 99% d₂, 1% d₁.
- ⁶¹) Hergestellt aus 27 (4 Std., RT.; THF/0,1 NaOD in D₂O 1:1). Daten von 38: Rf 0,5 (Äther/Hexan 1:1); GC. (100 → 220°): 11,2 Min. IR. (liq.): 2812, 2708 (CH von CHO); 2138 (CD); 1726 (CH=O); 1603, 1496 (Aromat); 749, 699 (monosubst. Benzol). ¹H-NMR.: 1,1 (br. s, 3 H, CH₃); 1,4-2,0 (m, 4 H, 2 CH₂); 2,70 (br. t, J=6,5, 2 H, C₆H₅CH₂); 7,25 (s, 5 H, 5 arom. H); 9,6 (s, 1 H, CHO). MS.: 177 (21, M⁺), 117 (23), 104 (49, C₆H₅CHCH[±]₂), 91 (100, C₆H₅CH[±]₂): Deuteriumgehalt: 97% d₁, 3% d₀.
- ⁶²) Käufliches (+)-(R)-p-1-Menthen, Fluka AG, CH-9470 Buchs.
- ⁶³) Ausbeuten via GC.-Flächenvergleich. Identifizierung via Vergleich (GC., ¹H-NMR.) mit authentischen Proben.

- [4] H.A. Barker, H. Weissbach & R.D. Smyth, Proc. Nat. Acad. Sci. USA 44, 1093 (1958).
- [5] G.N. Schrauzer, Angew. Chemie 88, 465 (1976); ibid. Int. Ed. 15, 417 (1976).
- [6] D.C. Hodgkin, J. Kamper, J. Lindsey, M. Mackay, J. Pickworth, J.H. Robertson, C.B. Shoemaker, J.G. White, R.J. Prosen & K.N. Trueblood, Proc. Roy. Soc. A 242, 228 (1957).
- [7] D.C. Hodgkin, J. Pickworth, J.H. Robertson, R.J. Prosen, R.A. Sparks & K.N. Trueblood, Proc. Roy. Soc. A 251, 306 (1959).
- [8] K. Venkatesan, D. Dale, D.C. Hodgkin, C.E. Nockolds, F.H. Moore & B.H. O'Connor, Proc. Roy. Soc. A 323, 455 (1971).
- [9] P.G. Lenhert & D.C. Hodgkin, Nature 192, 937 (1961).
- [10] P.G. Lenhert, Proc. Roy. Soc. A 303, 45 (1968).
- [11] G.N. Schrauzer, E. Deutsch & R.J. Windgassen, J. Amer. chem. Soc. 90, 2441 (1968).
- [12] G.N. Schrauzer & E. Deutsch, J. Amer. chem. Soc. 91, 3341 (1969).
- [13] J. M. Pratt, 'Inorganic Chemistry of Vitamin B₁₂', Academic Press, London und New York 1972, S.222ff. und dort zit. Ref.
- [14] G. N. Schrauzer & R.J. Windgassen, J. Amer. chem. Soc. 89, 1999 (1967).
- [15] G.N. Schrauzer, Accounts chem. Res. 1, 97 (1968).
- [16] F.R. Jensen, V. Madan & D.H. Buchanan, J. Amer. chem. Soc. 92, 1414 (1970).
- [17] E.L. Smith, L. Mervyn, A.W. Johnson & N. Shaw, Nature 194, 1175 (1962).
- [18] E.L. Smith, L. Mervyn, P. W. Muggleton, A. W. Johnson & N. Shaw, Ann. New York Acad. Sci. 112, 565 (1964).
- [19] R.A. Firth, H.A.O. Hill, J.M. Pratt, R.G. Thorp & R.J.P. Williams, J. chem. Soc. (A) 1968, 2428.
- [20] J. D. Brodie, Proc. Nat. Acad. Sci. USA 62, 461 (1969).
- [21] A. W. Johnson, L. Mervyn, N. Shaw & E. L. Smith, J. chem. Soc. 1963, 4146.
- [22] O. Müller & G. Müller, Biochem. Z. 337, 179 (1963).
- [23] K. Bernhauer & E. Irion, Biochem. Z. 339, 530 (1964).
- [24] L. Walder, G. Rytz, K. Meier & R. Scheffold, Helv. 61, 3013 (1978).
- [25] H. Eckert, D. Lenoir & L. Ugi, J. organometal. Chemistry 141, C 23 (1977).
- [26] J. Schäffler & J. Rétey, Angew. Chemie 90, 906 (1978).
- [27] R. Barnett, H. P. C. Hogenkamp & R. H. Abeles, J. biol. Chemistry 241, 1483 (1966).
- [28] W. Friedrich, in «Biochemisches Taschenbuch», 2.Auflage, S.708, Herausgeber H.M. Rauen, Springer-Verlag, Berlin 1964.
- [29] H.P.C. Hogenkamp, Fed. Proc. 25, 1623 (1966).
- [30] a) G.N. Schrauzer & R.J. Holland, J. Amer. chem. Soc. 93, 4060 (1971); b) J.H. Grate & G.N. Schrauzer, ibid. 101, 4601 (1979).
- [31] H.P.C. Hogenkamp, J.E. Rush & C.A. Swenson, J. biol. Chemistry 240, 3641 (1965).
- [32] G.N. Schrauzer, J.W. Sibert & R.J. Windgassen, J. Amer. chem. Soc. 90, 6681 (1968).
- [33] B.C. McBride, J.M. Wood, J.W. Sibert & G.N. Schrauzer, J. Amer. chem. Soc. 90, 5276 (1968).
- [34] W. H. Pailes & H. P. C. Hogenkamp, Biochemistry 7, 4160 (1968).
- [35] R. T. Taylor & H. Weissbach, Arch. Biochemistry Biophysics, 123, 109 (1968).
- [36] B. M. Babior, J. biol. Chemistry 245, 6125 (1970).
- [37] G. Agnes, H.A.O. Hill, J.M. Pratt, S.C. Ridsdale, F.S. Kennedy & R.J.P. Williams, Biochem. biophys. Acta 252, 207 (1971).
- [38] J.-Y. Kim, N. Imura, T. Ukita & T. Kwan, Bull. chem. Soc. Japan 44, 300 (1971).
- [39] G.N. Schrauzer, J.H. Weber, T.M. Beckham & R.K.Y. Ho, Tetrahedron Letters 1971, 275.
- [40] N. Imura, E. Sakegawa, S.-K. Pan, K. Nagao, J.-Y. Kim, T. Kwan & T. Ukita, Science 172, 1248 (1971).
- [41] R.E. De Simone, M.W. Penley, L. Charbonneau, S.G. Smith, J.M. Wood, H.A.O. Hill, J.M. Pratt, S. Ridsdale & R.J.P. Williams, Biochem. biophys. Acta 304, 851 (1973).
- [42] G.H. Beaven, E.R. Holiday, E.A. Johnson, B. Ellis & V. Petrow, J. Pharm. Pharmacolog. 2, 944 (1950).
- [43] D. H. Dolphin, A. W. Johnson, R. Rodrigo & N. Shaw, Pure appl. Chemistry 7, 539 (1963).
- [44] R.A. Firth, H.A.O. Hill, B.E. Mann, J.M. Pratt, R.G. Thorp & R.J.P. Williams, J. chem. Soc. (A) 1968, 2419.
- [45] G. Costa, G. Mestroni, G. Tauzher & L. Stefani, J. organometal. Chemistry 6, 181 (1966).
- [46] S. Brückner, M. Calligaris, G. Nardin & L. Randaccio, Inorg. chim. Acta 3, 308 (1969).
- [47] R.A. Firth, H.A.O. Hill, B.E. Mann, J.M. Pratt & R.G. Thorp, Chem. Commun. 1967, 1013.
- [48] D. Lexa, J. M. Savéant & J. Zickler, J. Amer. chem. Soc. 99, 2786 (1977).

- [49] D. Lexa & J. M. Savéant, J. Amer. chem. Soc. 98, 2652 (1976).
- [50] D. Lexa & J. M. Savéant, Chem. Commun. 1975, 872.
- [51] N. Kornblum & J. Widmer, J. Amer. chem. Soc. 100, 7086 (1978).
- [52] N. Kornblum, S. C. Carlsson & R. G. Smith, J. Amer. chem. Soc. 101, 647 (1979).
- [53] N. Kornblum, J. Widmer & S. C. Carlsson, J. Amer. chem. Soc. 101, 658 (1979).
- [54] O. Schindler, Helv. 34, 1356 (1951).
- [55] O. Müller & G. Müller, Biochem. Z. 336, 299 (1962).
- [56] H. Diehl & R. Murie, Iowa State Coll. J. Sci. 26, 555 (1952).
- [57] J.A. Hill, J.M. Pratt & R.J.P. Williams, J. theor. Biol. 3, 423 (1962).
- [58] J. M. Pratt, J. chem, Soc. 1964, 5154.
- [59] S.L. Tackett, J. W. Collat & J.C. Abbott, Biochemistry 2, 919 (1963).
- [60] P.K. Das, H.A.O. Hill, J.M. Pratt & R.J.P. Williams, J. chem. Soc. (A) 1968, 1261.
- [61] G.H. Beaven & E.A. Johnson, Nature 176, 1264 (1955).
- [62] G.E. Boxer & J.C. Rickards, Arch. Biochemistry Biophysics 30, 382 (1951).
- [63] K. Bernhauer & O. Müller, Biochem. Z. 334, 199 (1961).
- [64] K. Pan & M. Hsu, Proceedings of the 10th Internat. Conf. Coord. Chemistry, Tokyo 1967, S.296.
- [65] D. Cavallini, R. Scandurra, E. Barboni & M. Marcucci, F.E.B.S. Letters 1, 272 (1968).
- [66] D. Cavallini, R. Scandurra, E. Barboni, & M. Marcucci, Atti Accad. Naz. Lincei, Rend. Sci. fis. mat. e nat. 45, 390 (1968).
- [67] J. W. Dubnoff, Biochem. biophys. Res. Commun. 16, 484 (1964).
- [68] E.L. Smith, 'Vitamin B₁₂', 1st edition, Methuen, London 1960.
- [69] J. L. Peel, Biochem. J. 88, 296 (1963).
- [70] N. Adler, T. Medwick & T.J. Poznanski, J. Amer. chem. Soc. 88, 5018 (1966).
- [71] P. W. Jolly, F.G.A. Stone & K. Mackenzie, J. chem. Soc. 1965, 6416.
- [72] A. Bright, J.F. Malone, J.K. Nicholson, J. Powell & B.L. Shaw, Chem. Commun. 1971, 712.
- [73] A.J. Hubert, A. Georis, R. Warin & P. Teyssie, J. chem. Soc. Perkin II 1972, 366.
- [74] H.C. Clark & H. Kurosawa, Inorg. Chemistry 12, 357, 1566 (1973).
- [75] P. Golborn & F. Scheinmann, J. chem. Soc. Perkin I 1973, 2870.
- [76] E.J. Corey & J.W. Suggs, J. org. Chemistry 38, 3224 (1973).
- [77] C.F. Lochow & R.G. Miller, J. org. Chemistry 41, 3020 (1976).
- [78] D. Baudry, M. Ephritikhine & H. Felkin, Chem. Commun 1978, 694.
- [79] Y. Sasson & G.L. Rampel, Tetrahedron Letters 1973, 4133.
- [80] W. Strohmeier & L. Weigelt, J. organometal. Chemistry 86, C 17.
- [81] H. Suzuki, Y. Koyama, Y. Moro-oka & T. Ikawa, Tetrahedron Letters 1979, 1415.
- [82] F.G. Cowherd & J.L. von Rosenberg, J. Amer. chem. Soc. 91, 2157 (1969).
- [83] Für Übersichtsartikel betreffend Übergangsmetallisomerisierungen, vgl.: C.A. Tolman, in 'Transition Metal Hydrides', E.L. Muetterties, Verlag Marcel Dekker, New York 1971, S.271.
- [84] W.T. Hendrix & J.L. von Rosenberg, J. Amer. chem. Soc. 98, 4850 (1976).
- [85] C.P. Casey & C.R. Cyr, J. Amer. chem. Soc. 95, 2240 (1973).
- [86] P. Taylor & M. Orchin, J. Amer. chem. Soc. 93, 6504 (1971).
- [87] R. Cramer, Accounts chem. Res. 1, 186 (1968).
- [88] M. Green & R. P. Hughes, J. chem. Soc. Dalton 1976, 1907.
- [89] M. Green, Ann. N.Y. Acad. Sci. 295, 160 (1977).
- [90] T.H. Whitesides & J.P. Neilan, J. Amer. chem. Soc. 98, 63 (1976).
- [91] C.P. Cásey & C.R. Cyr, J. Amer. chem. Soc. 95, 2248 (1973).
- [92] T.A. Manuel, J. org. Chemistry 27, 3941 (1962).
- [93] G.F. Emerson & R. Pettit, J. Amer. chem. Soc. 84, 4591 (1962).
- [94] J.F. Harrod & A.J. Chalk, J. Amer. chem. Soc. 88, 3491 (1966).
- [95] J.P. Collman & W.R. Roper, Adv. Organometal. Chemistry 7, 54 (1968).
- [96] J.P. Collman, Accounts chem. Res. 1, 136 (1968).
- [97] G. W. Parshall, Accounts chem. Res. 8, 113 (1975).
- [98] E.J. Corey, N.J. Cooper & M.L.H. Green, Proc. Nat. Acad. Sci. USA 74, 811 (1977).
- [99] J. D. Brodie & M. Poe, Biochemistry 10, 914 (1971).
- [100] W. Friedrich & J.P. Nordmeyer, Z. Naturforsch. 23b, 1119 (1968).
- [101] W. Friedrich & J. P. Nordmeyer, Z. Naturforsch. 24b, 588 (1969).
- [102] W. Friedrich & J. P. Nordmeyer, Z. Naturforsch. 25b, 972, 979 (1970).
- [103] M. Genas & T. Rull, Bull. Soc. chim. France 1962, 1841.