Elektrophile Additionen an das Bicyclo[1.1.0]butan-System von 1-Phenyl- und 1-(4-Anisyl)tricyclo[4.1.0.0^{2,7}|heptan: Säure-katalysierte Reaktionen mit Wasser und Methanol, Anlagerung von Essigsäure und Oxymercurierung*

Manfred Christl*a, Erwin Gerstnera[1], Ralf Kemmera, Gareth Llewellynb und T. William Bentleyb

Institut für Organische Chemie der Universität Würzburg^a, Am Hubland, D-97074 Würzburg, Bundesrepublik Deutschland

Department of Chemistry, University of Wales, Swansea^b, Singleton Park, Swansea SA2 8PP, United Kingdom

Eingegangen am 2. August 1993

Key Words: 6-Norpinanols, 6-aryl-, preparation / 6-Norpinyl 3,5-dinitrobenzoates, hydrolysis / Carbocations, generation and rearrangement / 2-Norcaranols, 1-aryl- / Cyclohept-3-en-1-ols, 3-aryl-, conformation

Electrophilic Additions to the Bicyclo[1.1.0]butane System of 1-Phenyl- and 1-(4-Anisyl)tricyclo[4.1.0.0^{2.7}]heptane: Acid-Catalyzed Reactions with Water and Methanol, Addition of Acetic Acid, and Oxymercuration

1-(4-Anisyl)tricyclo[4.1.0.0^{2,7}]heptane (37) was prepared from 1-(4-anisyl)cyclohexene, tetrabromomethane, and methyllithium in a one-pot reaction. Starting from 37 and the analogous phenyl compound 19, the oxymercuration/demercuration sequence provided the exo-6-aryl-endo-6-norpinanols 30a and 20a, respectively. By reaction with triphenylstannane, the bromo compound 27a was converted into endo-6-phenyl-exo-6-norpinanol 28a. Treatment of 19 with aqueous sulfuric acid led to a mixture of the alcohols 20a-25a. Mixtures of a very similar composition were obtained on hydrolysis of the 3,5-dinitrobenzoates 20b and 28b of 20a and 28a in 80% aqueous acetone. Kinetic measurements revealed the same rate for the hydrolysis of 20b and 28b. The proof of the presence of 20a among the products of the reactions of 19, 20b, and 28b showed the intermediacy of an unrearranged cation, to which the classical structure 16 is

ascribed. That acetic acid is too weak a nucleophile to intercept 16 follows from the structure of the adducts to 19. All of them (21b, 22b, 25b, 26b) have rearranged skeletons. In contrast, the stronger nucleophile methanol trapped 16 more efficiently than water to give the diastereomeric 6-norpinyl methyl ethers 20d and 28d. The reaction of 37 with acetic acid and 10-4 M hydrochloric acid as well as the hydrolysis of the 3,5-dinitrobenzoate 30c of 30a produced mainly the diastereomeric 6-norpinyl acetates 30b and 31b and 6-norpinanols 30a and 31a, respectively. Whereas the protonation of 19 and 37 gives the classical cations 16 and 17, respectively, the oxymercuration of these substrates results in the generation of the nonclassical cations 44 and 46. This was concluded from the configuration of the demercuration products 20a and 30a and the absence of the diastereomers 28a and 31a.

Die Reaktionen von Bicyclo[1.1.0]butan^[2] mit Wasser^[3] und Methanol^[4] unter Säure-Katalyse sowie Essigsäure^[3] liefern hauptsächlich Produkte mit Cyclopropylcarbinylund Cyclobutyl-Struktur und kleine Mengen an Homoallylverbindungen. Sehr ähnliche Produktverhältnisse ergeben sich bei der Solvolyse von Cyclopropylcarbinyl- und Cyclobutyl-Substraten^[3,5].

Dies legt nahe, daß bei diesen Reaktionen die Produktbestimmenden Zwischenstufen gleich sind. Dieses "Cyclopropylcarbinyl-Kation" ist ein rasch äquilibrierendes Gemisch aus dem dreifach entarteten Bicyclobutonium-Ion (1) und dem dreifach entarteten klassischen Cyclopropylcarbinyl-Kation (2)^[6-8]. Quantenchemische Rechnungen^[8] schreiben 1 und 2 praktisch gleiche Energie zu. Das Cyclobutyl-Kation mit ebenem Vierring ist kein Energieminimum^[8]; das bei der Protonierung von Bicyclobutan gebildete Teilchen weist einen gefalteten Vierring auf^[9] und ist als 1 anzusprechen.

$$\begin{array}{c|c} & & & & \\ & & & & \\ & & & & \\$$

Das nichtklassische Kation 1 ist die Vorstufe der Vierring-Produkte bei obigen Reaktionen. Schon beim Ersatz eines Methylen-H-Atoms in 1/2 durch eine Methylgruppe geht laut ¹³C-NMR-Spektrum von 3 der nichtklassische

Charakter des Kations verloren^[10]. Dementsprechend resultieren keine Cyclobutan-Derivate, wenn Tricyclo^[4,1,0,0^{2,7}]-heptan (4) mit Essigsäure^[3,11] und acidifiziertem Methanol^[3] behandelt wird, sondern nur Produkte mit Cyclopropylcarbinyl- (5, 6) und Homoallyl-Struktur (7, 8). Das Resultat der Addition von Essigsäure an 4 ähnelt dem der Acetolyse von *endo-6*-Norpinyltosylat (9)^[12].

Offensichtlich entstehen die Produkte bei diesen Reaktionen über das 2-Norcaryl-Kation (11). Ob sich durch Protonierung von 4 und Dissoziation von 9 direkt 11 bildet oder zuerst das nichtklassische Kation 10 resultiert, das dann rasch in 11 übergeht, kann nicht entschieden werden.

Die Oxymercurierung von 4 in Tetrachlormethan liefert zwar auch nur Norcaryl- und Cyclohexenylmethyl-Derivate, jedoch enthält das Produktgemisch der Reaktionen in Tetrahydrofuran/Wasser und Methanol nach Demercurierung einen 30- bzw. 50proz. Anteil an Norpinanol 12 bzw. dessen Methylether^[11]. Bei der Reaktion von 1-Methyltricyclo-[4.1.0.0^{2.7}]heptan (14) mit Quecksilberacetat in Methanol fällt nach Aufarbeitung mit NaCl das Norpinan-Derivat 15 gar mit 80% Ausbeute an^[11].

Als Vorstufe von 12 schlägt Müller [11] das Kation 13 vor. Seine Lebensdauer muß wohl so groß sein, daß die Addition von Wasser und Methanol unter Bildung von Norpinan-Derivaten erfolgreich mit der Umlagerung in das Norcaran-Gerüst konkurrieren kann. Wir halten die Struktur

von 13 für vollständig analog zu der von 1 und 10, jedoch müßte 10 wesentlich kurzlebiger sein, so daß Abfangversuche erfolglos verlaufen. Aus 14 würde mit dem Quecksilber-Elektrophil das Methylderivat von 13 entstehen, für das die hohe Ausbeute an 15 eine weiter gesteigerte Lebensdauer andeutet.

Zur Prüfung dieser Hypothesen haben wir die Titelreaktionen ausgeführt. Phenyl- und 4-Anisylgruppe anstelle der Methylgruppe von 14 sollten zu 10 und 13 analoge nichtklassische Kationen stark stabilisieren. Dies sollte sich in den Produkten äußern. Auch klassische 6-Aryl-6-norpinyl-Kationen (16, 17) als Zwischenstufen bei Additionen von Säuren an die Tricycloheptane 19 und 37 lagen im Bereich des Möglichen. Das 1-Phenylcyclobutyl-Kation (18) gilt als klassisch^[10].

Ergebnisse

Die Behandlung von 1-Phenyltricyclo[4.1.0.0^{2,7}]heptan (19), das als 13:1-Gemisch mit 2-Phenyltricyclo[4.1.0.0^{2,7}]heptan^[13] eingesetzt wurde, mit wäßriger Schwefelsäure in Dioxan bei 20°C lieferte mit 50% Ausbeute ein 4:48:6:4:6:32-Gemisch der Alkohole 20a-25a (Schema 1). Ein Gemisch der gleichen Alkohole mit Ausnahme von 20a hatten Wiberg und Chen^[14] bei der Hydrolyse des 3,5-Dinitrobenzoats (DNB) 20b von 20a in wäßrigem Aceton bei 140°C in Gegenwart von Ethyldiisopropylamin erhalten. Wegen gewisser Diskrepanzen in Lit.[14] haben wir den Versuch wiederholt und mit 79% Ausbeute ein 4:31:9:8:13:31:4-Gemisch von 20a-25a sowie 25b gefunden (Schema 1). Das Dinitrobenzoat 25b ist ein Produkt der inneren Rückkehr, d.h. der Rekombination des bei der Dissoziation von 20b entstehenden Ionenpaars nach Umlagerung des kationischen Teils. Wie wir unten zeigen, hydrolysiert 25b wesentlich langsamer als 20b. Angesichts der unterschiedlichen Lösungsmittel und Temperaturen sind die Produktverhältnisse der Reaktionen von 19 und 20b sehr ähnlich.

Durch Reaktion von 19 mit N-Bromsuccinimid in Gegenwart von Wasser ist das Bromphenylnorpinanol 27a gut zugänglich^[15,16]. Mit Triphenylstannan haben wir 27a in endo-6-Phenyl-exo-6-norpinanol (28a), das Diastereomer von

Schema 1

20a, umgewandelt, daraus das Dinitrobenzoat 28b hergestellt und dieses wie 20b hydrolysiert. Das Produktverhältnis 20a-25a und 25b ist praktisch das gleiche wie bei 20b (Schema 1). Die Kinetik der beiden Hydrolysen ergab sehr ähnliche Geschwindigkeitskonstanten, die vom Literaturwert für 20b^[14] nicht signifikant abweichen.

Um Einblick in die Beziehungen der Kationen zueinander zu bekommen, die die Vorstufen der Produkte 20a-25a sind, haben wir versucht, das Dinitrobenzoat 25b zu hydrolysieren. Es erwies sich aber als zu wenig reaktiv. Daher stellten wir das Tosylat 25e her und hydrolysierten es im gleichen Medium wie 20b und 28b bei 100°C. Hierbei ent-

standen die Alkohole 21a-25a in einem ähnlichen Verhältnis (Schema 1) wie bei den Versuchen mit 19, 20b, 28b. Al-

Tab. 1. ¹H-NMR-Chemische Verschiebungen von Norpinan-Derivaten in CDCl₃. Die angegebenen Multiplizitäten sind die von **20a** und **30a**; bei ersterem stützt sich die Zuordnung auf NOE-Messungen. Die Multiplizitäten der anderen Verbindungen sind die gleichen, sofern nicht Effekte höherer Ordnung auftreten. Kopplungskonstanten (Hz) von **20a** und **30a**: $J_{1,7antl} = 5.7$, $J_{2,2} = 13.2$, $J_{2endo,3endo} = 8.8$, $J_{2endo,3exo} = 9.3$, $J_{2endo,7unti} = 1.0$, $J_{2exo,3endo} = 1.7$, $J_{2exo,3exo} = 9.3$, $J_{3,3} = 13.9$, $J_{7,7} = 9.9$

| Formel- Nr. | 1,5-H m | 2,4-H _{endo} br. dt | 2,4-H _{exo} ddm | 3-H _{endo} dquint | 3-H _{exo} dtt | 7-H _{anti} dtt | 7-H _{syn} d | O-R | o-H m | m−H m | p-H/OCH ₃ tt/s |
|--------------------|------------|---------------------------------|-----------------------------|-------------------------------|---------------------------|----------------------------|-------------------------|------|----------|----------|------------------------------|
| 20a[a] | 2.74 | 2.20 | 1.93 | 1.75 | 1.61 | 1.39 | 1.46 | 1.84 | 7.52 | 7.37 | 7.28 |
| 20b ^[b] | 3.21 | 2.00 - | 2.25 | | 1.49 - | 2.00 | | [c] | 7.64 | 7.38 | 7.30 |
| 20d[a] | 2.74 | 2.14 | 1.90 | 1.60 | - 1.85 | 1.38 - | 1.48 | 2.81 | 7.47 | | - 7.38 |
| 28a | 2.70 | 1.82 - | 2.12 | 0.91 | 1.42 | 2.69 | 1.32 | 1.90 | 7.21 | 7.35 | 7.26 |
| 28b | 3.37 | 1.95 - | 2.26 | 1.02 | 1.54 | 2.54 | 1.49 | [c] | 7.53 | 7.37 | 7.32 |
| 28d | 2.82 | 1.86 - | 1.99 | 0.92 | 1.45 | 2.58 | 1.30 | 3.00 | 7.21 | 7.25 | - 7.43 |
| 29 | 3.03 | 2.29 | 2.29 | 1.62 | 1.79 | 1.96 | 1.63 ^[d] | - | • | - | - |
| 30a | 2.72 | 2.20 | 1.92 | 1.75 | 1.61 | 1.38 | 1.45 | 1.76 | 7.46 | 6.90 | 3.81 |
| 30b | 2.95 | 2.38 | | | 1.20 - 2.10 | | | 1.93 | 7.46 | 6.85 | 3.75 |
| 30c | 3.19 | 2.00 - | 2.20 | | 1.49 | 2.00 | | [c] | 7.59 | 6.90 | 3.79 |
| 31a | 2.70 | 1.80 - | 2.08 | 0.96 | 1.44 | 2.69 | 1.34 | 1.72 | 7.16 | 6.90 | 3.80 |
| 31b | 3.09 | 1.20 - | 2.10 | 0.95 | 1.20 - 2.10 | 2.50 | 1.32 | 1.80 | 7.32 | 6.81 | 3.75 |
| 39 ^[e] | 2.94 | | 2.19 (2 H) 1.84 | - 2.09 (4 H) | | 1.62 ^[f] | _ | 1.78 | 7.54 | 7.37 | 7.28 |

[a] In Lit. [15] wurde in CCl₄ gemessen. - [b] In Lit. [15] wurde in CH₂Cl₂ gemessen; die Daten weichen erheblich von unseren ab. - [c] 9.08 (d, J=2.1 Hz, 2H), 9.18 (t, 1H). - [d] dt, $J_{1,7syn}=1.2$ Hz. - [c] In Lit. [15] sind $\delta=2.86$ und 1.55 für die 1,5- bzw. 6-H-Signale angegeben. - [f] br. t, gemäß dem systematischen Namen ist dies das 6-H-Signal.

Tab. 2. ¹H-NMR-Chemische Verschiebungen (δ-Werte) von 3-Phenylcyclohept-3-en-1-ol (25a) und Derivaten davon in CDCl₃. Die Multiplizitäten sind die von 25a; sie unterliegen in Abhängigkeit der relativen Größe der Kopplungskonstanten kleinen Variationen und sind bei Effekten höherer Ordnung verändert. Kopplungskonstanten (Hz): $J_{1,2\alpha} = 9.2-10.6$, $J_{1,2\beta} = 1.9-2.4$, $J_{1,7\alpha} = 8.9-10.2$, $J_{1,7\beta} = 3.4-3.8$, $J_{2,2} = 14.0-14.5$, $J_{2\alpha,4} = 0.8-1.0$, $J_{2\beta,7\beta} = 1.4-1.7$, $J_{4,5\alpha} = 6.0-6.8$, $J_{4,5\beta} = 6.8-7.4$, $J_{5,5} = 14.6-14.9$, $J_{5\alpha,6\alpha} = 2.0-2.8$, $J_{5\alpha,6\beta} = 8.4-11.3$, $J_{5\beta,6\alpha} = 7.3-7.6$, $J_{5\beta,6\beta} = 2.2-3.2$, $J_{6,6} = 13.7-14.4$, $J_{6\alpha,7\alpha} = 3.6$, $J_{6\alpha,7\beta} = 5.9-7.0$, $J_{6\beta,7\alpha} = 10.1-11.5$, $J_{6\beta,7\beta} = 3.2-3.6$, $J_{7,7} = 13.3-13.6$. Die Zuordnung stützt sich auf Entkopplungsexperimente und NOE-Messungen

$$\begin{array}{c|c}
H_{\alpha} & H_{\alpha} \\
H_{\beta} & H_{\alpha} & H_{\alpha}
\end{array}$$

$$\begin{array}{c|c}
H_{\beta} & H_{\alpha} & H_{\beta} \\
H_{\beta} & H_{\beta} & H_{\beta}
\end{array}$$

| Formel- Nr. | 1-H tdd | 2α-H br. dd | 2β-H dt | 4-H ddd | 5α-H ≈ dtd | 5β-H ≈ dtd | 6α-H ≈ d¤ | 6β-H dddt | 7α-H dddd | 7β-H ddtd | <i>о</i> -Н m | m-H m | <i>p</i> -H/OC tt / s | CH ₃ OR |
|----------------|------------|----------------|------------|------------|---------------|---------------|--------------|--------------|--------------|--------------|------------------|-----------|-----------------------|------------------------|
| 25a | 3.85 | 2.91 | 2.82 | 6.21 | 2.24 | 2.28 | 1.71 | 1.49 | 1.83 | 2.13 | 7.35 | 7.30 | 7.21 | 1.82 |
| 25b[a] | 5.24 | 3.14 | 2.98 | 6.31 | 2.32 | 2.42 | 1.87 | 1.61 | 2.14 | 2.35 | 7.41 | 7.31 | 7.22 | 9.14 (2 H), 9.21 (1 H) |
| 25d | 3.24 | 2.75 | 2.88 | 6.17 | [b] | [b] | [c] | 1.41 | [c] | [b] | | 7.15-7.40 |) | 3.37 |
| 25e | 4.50 | 2.94 | 2.75 | 6.18 | 2.17 | 2.26 | 1.76 | 1.39 | 1.95 | 2.20 | 7.06 | 7.17-7.25 | | 2.45, 7.29, 7.79 |
| 36a | 3.85 | 2.88 | 2.79 | 6.14 | 2.22 | 2.26 | 1.71 | 1.47 | 1.82 | 2.11 | 7.29 | 6.84 | 3.80 | 1.76 |

[a] In Lit.[17] sind die Werte um 0.14-0.21 kleiner und weniger detailliert. - [b] 2.12-2.37. - [c] 1.64-1.87.

lerdings konnte das Norpinanol 20a nicht nachgewiesen werden.

Aus der Umsetzung von 19 mit Essigsäure in Ether ging ein Gemisch der Acetate 21c, 22c, 25c und 26c hervor. Nach Reduktion mit LiAlH₄ erhielten wir ein Gemisch der Alkohole 21a, 22a, 25a und 26a (Schema 1), dessen Komponenten bis auf 26a in reiner Form isoliert wurden. 20a war nicht nachweisbar, was auch das Fehlen des Acetats 20c anzeigt.

Die Behandlung von 19 mit durch Schwefelsäure acidifiziertem Methanol erbrachte die Methylether 20d-22d, 25d und 28d im Verhältnis 18:48:8:21:5 bei 20°C (Schema 1) und 34:40:6:13:7 bei -78°C. Razin et al. [15] hatten bei dieser Reaktion vier Komponenten beobachtet, aber nur 21d und 22d identifiziert. Mit 23% liegt der Anteil des Produkts mit Norpinan-Struktur (20d, 28d) wesentlich höher als bei der Hydratisierung von 19 und den Hydrolysen von 20b. 28b. Der Bildung von 28d kommt große mechanistische Bedeutung zu. Da seine Isolierung nicht gelang, mußte die Identifizierung anhand der ¹³C-NMR-Spektren verschiedener Gemische mit wenigstens zwei seiner Isomere erfolgen. Zur sicheren Charakterisierung der Signale synthetisierten wir reines 28d durch Umsetzung des Bromderivats 27b[15,16] mit Triphenylstannan.

In Ergänzung zu Lit. $^{[14]}$ geben wir in Tab. 1-3 die vollständigen NMR-Daten von 20a-25a, 28a und ihren Derivaten an. Am besten ist das Norpinanol 20a durch Oxymercurierung/Demercurierung von 19 zugänglich (siehe unten und Lit.[15]). Um die Gleichheit dieses Alkohols mit dem zu beweisen, der früher aus 6-Norpinanon (29) und Phenyllithium dargestellt worden war^[14], wiederholten wir diese Reaktion. Die früher vielstusige Synthese von 29^[12] ist jetzt kurz. Wir wandelten das Tricycloheptan 4 nach Müller^[11] in das Norpinanol 12 um – eine andere Möglichkeit für diese Transformation stammt von Gassman et al.^[18] – und gewannen daraus 29 durch Swern-Oxidation. Weiterhin wiederholten wir die Darstellung von 23a^[14], um seine NMR-Daten als Kriterium für die Unterscheidung von 24a nutzen zu können.

Zur Ermittlung der Konfiguration und zur Zuordnung der Signale in den ¹H-NMR-Spektren haben wir NOE-Messungen bei den Alkoholen 20a, 21a und 25a ausgeführt. Dies erfolgte zur Festlegung des OH-Signals in einem von sonstigen Banden freien Bereich in [D₆]Dimethylsulfoxid als Lösungsmittel. Bei 20a führte die Sättigung des o-H-Signals unter anderem zur 3proz. Erhöhung der Intensität der anti-7-H-Bande und zu keinem Effekt auf die Banden der 2-, 3- und 4-CH₂-Gruppen. Als das anti-7-H-Signal gesättigt wurde, wuchs die Intensität der o-H-Linien um 2%. Diese Effekte beweisen die exo-Anordnung der Phenylgruppe. Die endo-Position der OH-Gruppe folgt auch aus der Wirkung der Sättigung ihrer Bande, d.h. der 3proz. Intensitätserhöhung eines Zwei-Protonen-Signals der 2-, 4-CH₂-Gruppen, das somit von endo-2,4-H stam-

Tab. 3. ¹³C-NMR-Chemische Verschiebungen von Norpinan-, Norcaran- und Bicyclo[3.2.0]heptan-Derivaten sowie von 3-Phenylcyclohept-3en-1-ol und einigen Derivaten davon in CDCl₃. Die Zuordnungen beruhen auf DEPT-Spektren sowie bei **28a** und **28b** auch auf ¹H, ¹³C-COSY-Spektren

| Nr. | C-1 | C-2 | C-3 | C-4 | C-5 | C-6 | C-7 | C-1' | C-2' | C-3' | C-4' | weitere C |
|--------------------|------|----------------------|----------------------|-------|----------|--------------|----------------------|----------------------|-------|----------|-------|------------------|
| | • | . <u></u> | | | | Norpina | n-Derivate | | | | | |
| 20a ^[a] | 42.0 | 23.6 | 13.9 | 23.6 | 42.0 | 75.7 | 21.3 | 145.6 | 126.2 | 128.3 | 127.2 | |
| 20b | 42.0 | 24.8 | 13.9 | 24.8 | 42.0 | 84.8 | 22.6 | 140.6 | 127.1 | 128.2 | 128.0 | [b] |
| 20d ^[a] | 40.3 | 23.8 | 14.7 | 23.8 | 40.3 | 80.2 | 21.0 | 142.7 | 127.1 | 127.8 | 126.9 | 50.6 |
| 28a | 42.6 | 28.1 | 13.8 | 28.1 | 42.6 | 82.1 | 30.0 | 142.7 | 125.8 | 128.7 | 127.2 | • |
| 28b | 41.4 | 28.1 | 13.5 | 28.1 | 41.4 | 94.6 | 29.8 | 136.4 | 128.7 | 128.0 | 128.3 | [b] |
| 28d | 39.5 | 27.9 | 14.0 | 27.9 | 39.5 | 86.7 | 30.5 | 138.5 | 127.5 | 127.9 | 127.0 | 49.9 |
| 29 | 57.3 | 33.7 | 17.3 | 33.7 | 57.3 | 212.5 | 24.8 | - | - | - | - | • |
| 30a | 42.3 | 23.7 | 14.0 | 23.7 | 42.3 | 75.5 | 21.4 | 137.9 | 127.4 | 113.7 | 158.8 | 55.2 |
| 30b | 41.7 | 24.4 | 13.9 | 24.4 | 41.7 | 81.4 | 22.6 | 138.9 | 128.1 | 113.2 | 158.4 | 21.8, 54.8, 170. |
| 30c | 42.1 | 24.8 | 14.0 | 24.8 | 42.1 | 84.7 | 22.7 | 132.5 | 128.6 | 113.6 | 159.2 | 55.2, [b] |
| 31a | 42.8 | 28.2 | 13.8 | 28.2 | 42.8 | 81.9 | 29.9 | 135.2 | 127.1 | 114.1 | 158.7 | 55.2 |
| 31b | 40.9 | 27.7 | 13.3 | 27.7 | 40.9 | 90.2 | 29.4 | 134.0 | 129.8 | 113.0 | 158.5 | 21.8, 54.8, 170. |
| 39 ^[c] | 49.2 | 25.7 | 14.4 | 25.7 | 49.2 | 81.2 | 57.7 | 146.0 | 126.3 | 128.3 | 127.2 | • |
| | | | | | | Norcara | n-Derivate | | | | | |
| 21a | 32.6 | 72.6 | 29.9 | 21.2 | 23.4 | 22.6 | 15.0 | 146.2 | 128.4 | l, 128.7 | 126.2 | - |
| 21d | 29.6 | 80.9 | 27.5 | 18.7 | 23.6 | 21.9 | 13.9 | 147.8 | | 2, 128.4 | 125.8 | 56.5 |
| 22a | 31.5 | 68.3 | 28.1 | 18.5 | 22.7 | 17.1 | 15.1 | 144.2 | 130.0 | 128.5 | 126.7 | - |
| 22d | [d] | 78.7 | 27.8 | 18.7 | 22.2 | 17.5 | 15.3 | 145.5 | 129.4 | 127.7 | 125.7 | 57.2 |
| 32a | 32.1 | 73.1 | 29.8 | 21.4 | 23.5 | 22.5 | 15.0 | 138.4 | 129.9 | 113.8 | 158.1 | 55.3 |
| 33a | 30.7 | 68.5 | 28.1 | 18.5 | 22.8 | 17.3 | 15.2 | 136.2 | 131.1 | 114.0 | 158.4 | 55.3 |
| | | | | | Bio | cyclo[3,2.0] |]heptan-De | rivate | | | | |
| 23a | 31.2 | 25. | 9, 26.6, 32 | 2.7 | 50.9 | 72.7 | 41.6 | 148.9 | 124.3 | 128.3 | 126.6 | _ |
| 24a | 32.5 | 24. | 8, 28.3, 32 | 2.2 | 51.8 | 77.7 | 35.9 | 143.1 | 126.1 | 128.1 | 127.1 | • |
| 34a | 31.0 | | 9, 26.6, 32 | | 50.8 | 72.4 | 41.5 | 141.2 | 125.7 | 113.6 | 158.3 | 55.3 |
| 35a | 32.5 | | 8, 28.5, 32 | | 51.8 | 77.6 | 36.4 | 135.6 | 127.4 | 113.6 | 158.7 | 55.2 |
| | | | | 7./ | henvleve | Inhens. 7.0 | n-I-ol und I | Darivata d | | - | | |
| 25a | 68.5 | 41.17 ^[e] | 138.9 | 131.8 | 28.2 | 23.3 | 41.24 ^[e] | | 125.8 | 128.2 | 126.6 | |
| 25b ^[f] | 74.4 | 37.5 ^[e] | 137.9 | 132.3 | 27.8 | 23.6 | 37.9[4] | 143.6 | 125.7 | 128.3 | 126.8 | - [b] |
| 25d | 78.1 | 37.8 ^[e] | 139.1 | 131.6 | 28.1 | 24.1 | 37.9 ^[e] | | | | | |
| 25e | 80.1 | 37.6 ^(e) | | | | | | 144.5 | 125.7 | 128.2 | 126.5 | 56.2 |
| 25e 36a | | | 137.3 | 132.5 | 27.5 | 23.9 | 38.8(e) | 144.5 | 125.5 | 128.2 | 126.7 | (g) |
| 30 a | 68.4 | 41.1014 | 138.2 ^[h] | 130.3 | 28.1 | 23.4 | 41.22[6] | 136.3 ^[h] | 126.9 | 113.6 | 158.5 | 55.3 |

[[]a] Diese Daten stimmen mit denen in Lit.^[15] überein. – ^[b] DNB: 122.0–122.2 (C-4), 129.2–129.4 (C-2,6), 134.4–135.3 (C-1), 148.6 (C-3,5), 160.6–161.8 (C=O). – ^[c] Im Vergleich zum systematischen Namen sind C-6 und C-7 vertauscht. – ^[d] Wegen der Signale von Verunreinigungen nicht sicher lokalisierbar. – ^[c] Zuordnung austauschbar. – ^[f] Diese Daten stimmen mit denen in Lit.^[17] überein. – ^[g] Ts: 21.6 (CH₃), 127.8, 129.8 (C-2,6, C-3,5), 134.2, 143.1 (C-1, C-4). – ^[h] Zuordnung austauschbar.

Chem. Ber. 1994, 127, 367-379

| Schema 2 | | | | | | | | | | | | | | |
|-------------------|---|----------|-----------|----------|-----|------------------|------------|----------|-------|------------------|----|-----------|---|-----------|
| An An | H ₂ O, Aceton EtN(iPr) ₂ , 35 °C | 30a | + | 31a | + | 32a | + | 33a | + | 34a | + | 35a | + | 36a |
| ODNB | 93% | 47 | : | 25 | : | 6 | : | 1 | : | 3 | : | 14 | : | 4 |
| 30c | 0.4 N H ₂ SO ₄ | 30a | + | | | 32a | + | 33a | + | 34a | + | 35a | + | 36a |
| An 37 | Dioxan, 20 °C 33% | 6 | : | | | 18 | : | 2 | : | 31 | : | 18 | : | 25 |
| . N. 1 | 0.4 N H ₂ SO ₄ | | | | | | | | | | | | | |
| An | Dioxan, 20 °C | 30a 3 | + | | | 32a 19 | + | 33a 2 | + : | 34a 44 | + | 35a 15 | + | 36a 17 |
| ОН 30 а | 80 <i>I</i> U | J | • | | | - | | | | | | | | |
| A | 10 ⁻⁴ M HCl Dioxan, 20 °C | 30a | + | 31a | + | geringe | Menge | n 32a | - 36a | ļ | | | | |
| An 37 | 59% | 71 | : | 29 | | | | | | | | | | |
| R-1 | HOAc, Ether | 30b | + | 31b | + | geringe | Menge | en 32b | - 361 | b | | | | |
| An 37 | - 78 bis 20 °C ≥ 63% | 40 | : | 60 | | | | | | | | | | |
| | | | | | | | ٨ | | | | ۸_ | _ | | |
| | An | 1 | RO | AL. | 1 | Aı | , <i>L</i> | OR | | Aπ | <_ | | | |
| | ÒR 30 | | | Än 31 | | | | 32 | | | ÒR | 33 | | |
| a H | | H | _ | | | H I _ | | | | OR _/ | | | | |
| ь сос | | , [| \supset | R | .o. | | > | An | 1 | | | | | |
| | | RO H | | | Ā | An H | | | ` | | | | | |
| | | 34 | ļ | | | 35 | | | 3 | 6 | | | | |

men muß. Bei 21a hatte die Sättigung der 2-H-Bande die Intensitätserhöhung des o-H- und eines 3-H-Signals (wohl exo-3-H) zur Folge, aber keinen Effekt auf das Doppeldublett von endo-7-H. Dagegen ergab die Sättigung des letzteren eine 5proz. Intensitätserhöhung der Bande der OH-Gruppe, was deren endo-Anordnung belegt. Bei 25a stützen die NOE-Messungen die in Tab. 2 angegebenen Zuordnungen. Dementsprechend liegen dieser Alkohol und seine Derivate in der in Tab. 2 dargestellten Sesselform mit der OH-bzw. OR-Gruppe in äquatorialer Position vor. Die sehr unterschiedlichen Größen der verschiedenen Vicinalkopplungen eines jeden der Protonen an C-1,2,5,6,7 bilden die Grundlage für diesen Konformationsvorschlag.

Im Vergleich zu seinem Diastereomer **20a** manifestiert sich die Stellung der Phenylgruppe des Norpinanols **28a** im ¹H-NMR-Spektrum besonders augenfällig: Das Signal eines 3-H erscheint mit $\delta = 0.91$ bei ungewöhnlich hohem Feld (**20a**: 1.61, 1.75). Offenbar handelt es sich um *endo-*3-H, das die abschirmende Wirkung des Ringstroms der *endo-*Phenylgruppe erfährt. *anti-*7-H absorbiert in **20a** verglichen mit **28a** bei relativ hohem Feld ($\delta = 1.39$ bzw. 2.69).

Wiberg und Chen^[14] hatten außer 20b auch die entsprechende 4-Anisylverbindung 30c hydrolysiert und als Produkte 30a, 31a, 34a und eine nicht identifizierte Komponente im Verhältnis 50:22:17:11 angegeben. Wir konnten die überwiegende Bildung der diastereomeren Norpinanole 30a und 31a bestätigen. Als dritte Komponente fanden wir allerdings nicht 34a, sondern 35a und darüber hinaus kleine Mengen 32a, 33a, 34a und 36a (Schema 2).

Aufgrund der Verwandtschaft der Produktverhältnisse bei der Hydrolyse von 20b und der Hydratisierung von 19 erwarteten wir bei der Hydratisierung von 1-(4-Anisyl)tricyclo[4.1.0.0^{2,7}]heptan (37) ebenfalls 30a und 31a als Hauptprodukte. Nach der Methodik von Moore et al. [19a] und analog der Synthese von 19^[13] stellten wir 37 aus 1-(4-Anisyl)cyclohexen im Eintopf-Verfahren dar. Mit 60% Ausbeute fiel dabei ein 10:1-Gemisch aus 37 und dem 2-(4-Anisyl)-Isomer 38 an, das bei allen Reaktionen als solches eingesetzt wurde.

Die Umsetzung von 37 mit 0.4 N wäßriger Schwefelsäure lieferte die sechs Alkohole 30a und 32a-36a, wobei die Umlagerungsprodukte weit überwogen und das Norpinanol 30a nur einen Anteil von 6% hatte (Schema 2). Dann stellte sich aber heraus, daß 30a und wohl auch sein Diastereomer 31a bei pH 0-1 nicht stabil sind. So führte die Behandlung von 30a mit 0.4 N wäßriger Schwefelsäure zu einem Gemisch ähnlicher Zusammensetzung wie die Hydratisierung von 37.

Daraufhin ließen wir 10^{-4} N Salzsäure auf 37 einwirken und erhielten ein Gemisch, das im wesentlichen aus 30a und 31a im Verhältnis 71:29 bestand und die umgelagerten Alkohole 32a-36a nur in untergeordneten Mengen enthielt (Schema 2). Auch bei der Addition von Essigsäure an 37 spielte die Gerüst-Umlagerung keine bedeutende Rolle. Die Acetate 30b und 31b bildeten sich im Verhältnis 40:60 und daneben geringe Mengen an 32b-36b. Zur Charakterisierung wandelten wir die Acetate mit LiAlH₄ in Alkohole um und isolierten durch Blitzchromatographie reines 30a und reines 31a mit 25 bzw. 38% Ausbeute.

Die Umsetzung des Phenyltricycloheptans 19 mit Quecksilber(II)-acetat in Wasser/Tetrahydrofuran und die Behandlung des Produktgemisches zuerst mit NaBH₄ und dann mit LiAlH₄ führten zu 39% 20a und 2% Bisnorpinylquecksilber 39 sowie zu geringen Mengen an 21a, 22a und 25a. Dies ist der beste Weg zu 20a (vgl. Lit.^[14]), das so aus 1-Phenylcyclohexen in nur zwei Stufen mit 29% Gesamtausbeute zugänglich ist. Nach Abschluß unserer Arbeiten wurde die Darstellung von 20a und 39 aus 19 von Razin et al.^[15] publiziert. Konstitution und Konfiguration von 39 ergeben sich eindeutig aus den NMR-Spektren. Insbesondere belegt die Triplett-Feinstruktur des 6-H-Signals die *endo*-Anordnung des Quecksilber-Atoms.

Analog zu 19 wurde auch das Anisyltricycloheptan 37 oxymercuriert, was mit 34% Ausbeute das Norpinanol 30a erbrachte. Sein Diastereomer 31a war nicht nachweisbar.

Diskussion

Durch die Charakterisierung der Norpinan-Derivate 20a, 20d und 28d als Produkte der Säure-katalysierten Additionen an 19 wird ein Kation mit nicht umgelagertem Gerüst nachgewiesen. Die Bildung der diastereomeren Ether 20d und 28d spricht für die klassische Struktur 16 dieses Kations. Das Diastereomere 28a von 20a entging wohl aufgrund seiner kleinen Menge der Beobachtung. Überträgt man das endolexo-Verhältnis der entsprechenden Alkohole der Anisylreihe (30a:31a = 71:29) auf 20a/28a, so sollte der Anteil des letzteren am Alkoholgemisch 1.6% sein. Die nichtklassiche Alternative zu 16 analog zu 1, 10 und 13 scheidet aus, da ein Nucleophil nur rückseitig zur noch partiell vorhandenen zentralen Bicyclobutan-Bindung angreifen sollte. Methanol dürfte also nur 20d, aber nicht 28d hervorbringen.

Im Sinne der Wagner-Meerwein-Umlagerung geht 16 offenbar sehr leicht in das Norcaryl-Kation 40 über, das die Alkohole 21a, 22a direkt und 23a-25a indirket liefert. Sowohl 16 als auch 40 sind vorzüglich elektronisch stabilisiert, 16 als Benzyl- und 40 als Cyclopropylcarbinyl-Kation. Als Triebkraft für die Umlagerung wirkt wohl in erster Linie der Unterschied der Spannungsenergien von Norpinan (35.9 kcal mol⁻¹ [20]) und Norcaran (27.2 kcal mol⁻¹ [21]).

Weitere Wege zu 16 gehen von den Dinitrobenzoaten 20b und 28b aus, deren Hydrolysen die gleichen Alkohole ergeben wie die Hydratisierung von 19. Die Geschwindigkeitskonstanten dieser Hydrolysen sind praktisch gleich groß.

Wiberg et al. hatten 20b und 28b entsprechende Substrate mit einem Wasserstoffatom und einer Methylgruppe anstelle der Phenylgruppe solvolysiert und Geschwindigkeitsverhältnisse von 4 · 10⁶ [12] bzw. 160^[14] jeweils zugunsten der *endo*-Verbindung gefunden. Daraus folgt, daß die *exo*-Substrate energiereiche klassische Cyclobutyl-Kationen liefern, während die *endo*-Substrate entweder in Bicyclobutonium-Ionen (1 bzw. sein 1-Methylderivat) oder durch Dissoziation verbunden mit [1,2]-C-Wanderung unmittelbar in 2-Norcaryl-Kationen übergehen. Bei 20b und 28b bringen die Phenylgruppen diese Unterschiede zum Verschwinden, was mit der Bildung des gleichen Kations 16 sehr gut in Einklang steht.

Im Sinne einer Wagner-Meerwein-Umlagerung steht das 2-Norcaryl-Kation 40 in Beziehung mit dem 6-Bicyclo-[3.2.0]heptyl-Kation 41, das als Vorstufe der Alkohole 23a und 24a zu betrachten ist. Eine Cyclopropylcarbinyl- und eine Cyclobutyl-Homoallyl-Umlagerung wandelt 40 bzw. 41 in das 3-Cycloheptenyl-Kation 42 um, das formal die Vorstufe von 25a ist.

Wiberg und Chen^[14] hatten auch die Dinitrobenzoate 21b und 23b hydrolysiert und als Produkte die Alkohole 21a-24a im praktisch gleichen Verhältnis beobachtet wie bei der Hydrolyse von 20b. Daß 25b bei den Reaktionen von 20b und 28b anfällt, beweist die geringe Reaktivität dieses sekundären, nicht aktivierten Substrats bei der Hydrolyse. Da es nicht gelang, 25b zu hydrolysieren, setzten wir das Tosylat 25e ein und erhielten die Alkohole 21a-25a in einem Verhältnis, das dem bei der Hydrolyse von 20b und 28b sehr ähnlich ist. Das Norpinanol 20a wurde aber nicht beobachtet. Diese Befunde legen nahe, daß S_NI-Reaktionen von Substraten mit den Gerüsten von 21-25 die gleichen kationischen Zwischenstufen im gleichen Verhältnis, wahrscheinlich dem Gleichgewichtsverhältnis, hervorbringen. Wie das Fehlen von 20a beweist, führt von diesen Kationen kein Weg zu 16. Offenbar ist im Einklang mit den Spannungsenergien von Norpinan^[20] und Norcaran^[21] die Umlagerung von 16 in 40 in beträchtlichem Maße exergonisch und damit irreversibel.

Die geringe Hydrolysegeschwindigkeit von 25b spricht für die hohe Energie des klassischen sekundären Kations 42. Möglicherweise ist 42 kein Energieminimum. An seiner Stelle ist das nichtklassische Kation 43 formulierbar, das zwischen 40 und 41 steht. Es müßte Zwischenstufe und nicht Übergangszustand sein, wenn es als Vorstufe für 25a fungiert. An 43 lassen sich auch nucleophile Additionen an die Zwei-Elektronen-drei-Zentren-Bindung formulieren, deren Resultate 21a und 23a sind. Da aber auch 22a und 24a auftreten, macht 43 die klassischen Kationen 40 und 41 nicht überflüssig. Eine Überprüfung der Existenz von 43 als Zwischenstufe erscheint durch Hydrolyse von nicht racemischem 25e als möglich, wobei 25a unter Retention entstehen müßte.

Essigsäure ist ein schwächeres Nucleophil als Wasser. Bei ihrer Einwirkung auf 19 sollte das entstehende Kation 16 länger unbehelligt bleiben als in Gegenwart von Wasser und vollständig in 40 umlagern. Dies trifft zu, da als Folgeprodukte der zunächst gebildeten Acetate nur die Alkohole 21a, 22a, 25a und 26a gefunden wurden; 20a trat nicht auf. Das Homoallylacetat 26c dürfte durch Angriff von Essigsäure auf die Cyclopropan-CH₂-Gruppe von 40 resultieren.

Als stärkeres Nucleophil lagert sich Methanol schneller als Wasser an das Kation 16, dem somit weniger Zeit zur Umlagerung bleibt. Dies folgt aus dem mit 23% erheblich größeren Anteil an Produkten mit Norpinan-Struktur (20d, 28d) bei der Säure-katalysierten Addition von Methanol bei 20°C im Vergleich zu der von Wasser. Daß bei −78°C der Anteil der Umlagerungsprodukte 21d, 22d, 25d (59%) zugunsten von 20d, 28d (41%) stärker zurückgedrängt ist, wird durch die Kationenfolge 16 → 40 → 43, 41 zwanglos erklärt.

Eine 4-Anisylgruppe stabilisiert die positive Ladung eines kationischen Zentrums wesentlich besser als eine Phenylgruppe. Dies manifestiert sich in der um ca. 100°C niedrigeren Temperatur bei der Hydrolyse des 6-(4-Anisyl)-6-norpinyldinitrobenzoats 30c im Vergleich zur entsprechenden Phenylverbindung 20b und in der hauptsächlichen Bildung der nicht umgelagerten Alkohole 30a und 31a. Diese Alkohole entstehen auch weit überwiegend und in ähnlichem Verhältnis bei der Säure-katalysierten Addition von Wasser an das Anisyltricycloheptan 37. Offenbar geht aus der Dissoziation von 30c und aus der Protonierung von 37 das klassische Kation 17 hervor, das durch Wasser sowohl von der endo- als auch von der exo-Seite her angegriffen wird und so die diastereomeren Norpinanole 30a und 31a liefert. Im Falle von Essigsäure als Nucleophil ist das exo-Acetat 31b sogar das Hauptprodukt.

Wegen der besseren Donor-Eigenschaft der Anisylgruppe ist 17 stabiler als 16. Bei der Umlagerung in die 2-Norcaryl-Kationen geht die Wirkung der Arylgruppen auf das kationische Zentrum verloren, weshalb 1-Anisyl- und 1-Phenyl-2-norcaryl-Kation praktisch die gleiche Energie aufweisen dürften. Dies erklärt die höhere Aktivierungsbarriere der Umlagerung von 17 relativ zu der von 16. Daß aber wie in der Phenylreihe eine Triebkraft für die Umlagerung besteht,

zeigt die weitgehende Umwandlung von 30a in 32a-36a bei pH ≤ 1. Weil unter diesen Bedingungen die thermodynamische Stabilität entscheidet, werden bei der Hydratisierung von 37 mit 0.4 N H₂SO₄ die Norpinanole 30a und 31a nur in geringer Menge bzw. nicht beobachtet. Die starke Säure sorgt für die Einstellung des Gleichgewichts zwischen den tertiären Alkoholen 30a, 31a, 34a, 35a, während die Wege zu den sekundären 32a, 33a, 36a wohl irreversibel sind. Erst bei pH 4 im wäßrigen Medium und im Fall von Essigsäure herrscht kinetische Kontrolle. Dies kommt auch durch das Verhältnis 34a:35a zum Ausdruck. Bei der Hydrolyse von 30c (pH > 7) überwiegt 35a klar, weil der Angriff von Wasser auf C-6 des 6-Anisylbicyclo[3.2.0]hept-6yl-Kations von der exo-Seite her sterisch weniger behindert ist. Unter Gleichgewichtsbedingungen (37 und 30a bei pH ≤ 1 in Wasser) ist 34a das Hauptprodukt, weil die Anisylgruppe aufgrund ihres größeren Raumanspruchs die sterisch freiere exo-Position stärker bevorzugt als die Hydroxylgruppe.

Die Solvoxymercurierung/Demercurierung von 19 liefert praktisch nur Produkte mit Norpinan-Struktur, d.h. das Norpinanol 20a in Gegenwart von Wasser und dessen Methylether 20d mit Methanol als Nucleophil^[15]. Völlig analog verhält sich das Anisyltricycloheptan 37. Die intermediären Kationen neigen also nicht zur Umlagerung. Den üblichen sterischen Verlauf des elektrophilen Angriffs auf das Bicyclobutan-System^[2,3,11] belegt die Konfiguration des Nebenprodukts 39. Es entsteht durch Reaktion des Mercurierungsprodukts 45, das bei der Demercurierung 20a erbringt, mit 19 unter Abspaltung des Acetat-Ions und Anlagerung von Wasser an das resultierende Kation.

Weil die Diastereomere 28a und 31a von 20a bzw. 30a nicht als Produkte beobachtet wurden, folgen für die kationischen Zwischenstufen die nichtklassischen Strukturen 44 bzw. 46, die ein Nucleophil nur von der endo-Seite her aufnehmen können, d.h. am aryltragenden C-Atom rückseitig zur noch partiell vorhandenen zentralen Bicyclobutan-Bindung unter Verdrängung des mercurierten C-Atoms und Bildung von 45 bzw. 47. Diese Schlußfolgerung entspricht der von Müller^[11] bezüglich der Bildung von 12 und 15 beim Einsatz von unsubstituiertem Tricycloheptan 4 und seinem Methylderivat 14 und wurde auch von Razin et al.^[15] gezogen.

Den Grund für die unterschiedlichen Strukturtypen von 16 und 17 auf der einen Seite und 44 und 46 auf der anderen sehen wir in der unterschiedlichen Elektronegativität von Wasserstoff und Quecksilber. Das Proton beansprucht aufgrund seiner höheren Elektronegativität bei der Bindung

an 19 und 37 das Elektronenpaar der zentralen Bicyclobutan-Bindung vollständig, das Quecksilber-Elektrophil nur teilweise. Durch letzteres wird das Bicyclobutan-Gerüst aufgrund der Donor-Fähigkeit der Arylgruppen in 44 und 46 nur so wenig gestört, daß die Umlagerung praktisch vollständig unterbleibt. Ist aber wie in 13 kein Donor-Substituent vorhanden, so tritt trotz des Quecksilber-Elektrophils die Umlagerung in das entsprechende 2-Norcaryl-Kation in den Vordergrund.

Der Deutschen Forschungsgemeinschaft und dem Fonds der Chemischen Industrie danken wir für die finanzielle Förderung und der CHEMETALL GmbH für Chemikalienspenden. The British Counsil und der Deutsche Akademische Austauschdienst ermöglichten die Zusammenarbeit der Gruppen in Swansea und Würzburg im Rahmen des ARC-Programms.

Experimenteller Teil

¹H- und ¹³C-NMR: Bruker AC 200, AC 250 und WM 400. – MS: Varian MAT CH7 und Finnigan MAT 8200. – Elementaranalysen: Carlo Erba Strumentatione Elemental Analyzer 1106. – Schmelzpunkte: Heiztischmikroskop der Fa. Optische Werke C. Reichert AG, Wien. – GC: Carlo Erba Strumentatione GC 6000, Vega Series 2. – Das Kieselgel zur Blitzchromatographie hatte die Korngröße 0.032–0.063 mm. – IR-Spektren wurden von allen reinen Verbindungen mit einem Perkin-Elmer 1420 Ratio Recording Infrared Spectrophotometer aufgenommen; sie zeigen die für die funktionellen Gruppen typischen Banden, Daten einzelner Verbindungen sind unten nicht angegeben.

Reaktion von 1-Phenyltricyclo[4.1.0.0^{2,7}]heptan (19) mit wäßriger Schwefelsäure: Zu 1.25 g eines 13:1-Gemisches aus 19 (6.82 mmol) und 2-Phenyltricyclo[4.1.0.0^{2.7}]heptan^[13] in 60 ml Dioxan gab man 30 ml 0.4 N H₂SO₄ und rührte 24 h bei 20°C. Dann neutralisierte man mit gesättigter NaHCO3-Lösung und extrahierte mit Ether (4 × 70 ml). Nach Trocknen der vereinigten organischen Phasen mit MgSO₄ und Einengen i. Vak. blieben 1.15 g gelbes Öl zurück, mit dem man eine Blitzchromatographie (SiO2, Petrolether/Essigester 3:1) ausführte. In der Reihenfolge der Elution ergaben sich: 2-Phenylbicyclo[4.1.0]hept-2-en (stammt aus 2-Phenyltricyclo[4.1.0.0^{2.7}]heptan^[13]), 56 mg 1:1-Gemisch aus exo-6-Phenylbicyclo[3.1.1]-(20a, 2%) und exo-6-Phenylbicyclo[3.2.0]heptan-endo-6-ol (23a, 2%), 88 mg 1:1-Gemisch aus 1-Phenylbicyclo[4.1.0]heptan-exo-2ol (22a, 3%) und endo-6-Phenylbicyclo[3.2.0]heptan-exo-6-ol (24a, 3%), 303 mg (24%) 1-Phenylbicyclo[4.1.0]heptan-endo-2-ol (21a), 210 mg (16%) 3-Phenylcyclohept-3-en-1-ol (25a). Durch erneute Blitzchromatographie (Bedingungen wie oben) des 22a/24a-Gemisches wurde auch 22a rein erhalten. Die in Schema 1 angegebene Produktzusammensetzung stützt sich auf die isolierten Ausbeuten sowie auf Intensitätsverhältnisse im ¹H-NMR-Spektrum des Rohprodukts.

21a: Farblose Kristalle, Schmp. 57°C. – MS (70 eV), m/z (%): 188 (11) [M⁺], 170 (100), 155 (37), 142 (63), 129 (64), 128 (33), 117 (45), 115 (49), 105 (41), 91 (98), 77 (42). – ¹H-NMR (CDCl₃): δ = 0.83 (dd, $J_{6,7}$ = 5.9, $J_{7,7}$ = 4.9 Hz; endo-7-H), 1.03 (dd, $J_{6,7}$ = 9.3 Hz; exo-7-H), 1.08 (tdd, J = 12.7, 9.8, 2.2 Hz; 1 H), 1.26 – 1.38 (m, 2 H), 1.46 – 1.60 (m, 2 H), 1.76 (s; OH), 1.79 (m; exo-3-H), 2.03 (m, 1 H), 4.18 (dd, $J_{2,3endo}$ = 9.7, $J_{2,3exo}$ = 5.7 Hz; 2-H), 7.19 (tt; p-H), 7.29 (m; m-H), 7.32 (m; o-H); die Zuordnung beruht auf NOE-Messungen. – ¹³C-NMR: Tab. 3.

22a: farbloses Öl. - ¹H-NMR (CDCl₃): $\delta = 0.61$ (dd, $J_{6,7} = 5.5$, $J_{7,7} = 4.6$ Hz; *endo-*7-H), 0.83 (dd, $J_{6,7} = 9.3$ Hz; *exo-*7-H), 1.13-1.85 (m, 7 H), 2.18 (m, 1 H), 4.33 (t, Linienabstand 3.0 Hz; 2-H), 7.17-7.42 (m; $C_{6}H_{5}$). - ¹³C-NMR: Tab. 3.

24a, ¹H-NMR (CDCl₃): δ = 1.15–1.80 (m, 5H), 1.93 (m, 2H), 2.20 (ddd, $J_{7.7}$ = 13.3, $J_{1.7}$ = 8.8, $J_{5.7}$ = 3.4 Hz; *exo-*7-H), 2.31 (dd, $J_{1.7}$ = 6.6 Hz; *endo-*7-H), 2.97 (m), 3.03 (m) (1,5-H), 7.15–7.40 (m; C₆H₅). – ¹³C-NMR: Tab. 3.

25a: farblose Kristalle, Schmp. 79°C. – MS (70 eV), m/z (%): 188 (34) [M⁺], 170 (94), 155 (71), 142 (100), 141 (32), 131 (36), 129 (100), 128 (50), 118 (39), 117 (32), 115 (56), 91 (81), 77 (36). – ¹H-und ¹³C-NMR: Tab. 2, 3.

Charakterisierung von 20a und 23a: siehe unten.

Hydrolyse von exo-6-Phenylbicyclo[3.1.1]hept-endo-6-yl-3,5-dinitrobenzoat (20b): Aus 20a (siehe unten) wurde unter den üblichen Bedingungen mit 3,5-Dinitrobenzoylchlorid in Pyridin 20b hergestellt, farblose Kristalle, Schmp. 128°C (aus n-Hexan, Lit. [14] 145-147°C). - 1H- und 13C-NMR: Tab. 1, 3. - In einem Laborautoklaven wurden 400 mg (1.05 mmol) 20b und 270 mg (2.09 mmol) Ethyldiisopropylamin in 32 ml Aceton und 8 ml Wasser 2 h auf 140°C erhitzt. Aus der resultierenden violetten Lösung entfernte man das Aceton i. Vak., sättigte den Rückstand mit NaCl und extrahierte mit Ether (4 × 40 ml). Die vereinigten Etherphasen wusch man mit 20 ml eiskalter 10proz. Salzsäure, 20 ml gesättigter NaHCO3-Lösung und 20 ml gesättigter NaCl-Lösung. Nach Trocknen mit K2CO3 und Einengen i. Vak. blieben 194 mg gelbes Öl zurück. Die Blitzchromatographie (Bedingungen wie oben) ergab in der Reihenfolge der Elution: 27 mg 1:2:1-Gemisch aus 20a (3%), 23a (6%) und 3-Phenylcyclohept-3-en-1-yl-3,5-dinitrobenzoat (25b, 3%), 33 mg 1.0:1.5-Gemisch aus 22a (7%) und 24a (10%), 48 mg (25%) 21a und 49 mg (25%) 25a. Die aus dem ¹³C-NMR-Spektrum des Rohprodukts ermittelte Zusammensetzung ist sehr ähnlich. - Charakterisierung von 25b: siehe unten.

endo-6-Phenylbicyclo [3.1.1]heptan-exo-6-ol (28a): Zur Lösung von 1.00 g (3.74 mmol) syn-7-Brom-endo-6-phenylbicyclo [3.1.1]heptan-exo-6-ol (27a) [15.16] in 20 ml wasserfreiem Cyclohexan gab man unter Stickstoff 1.40 g (3.99 mmol) Triphenylzinnhydrid und 20 mg Azobisisobutyronitril (AIBN) und erhitzte 4 h unter Rückfluß, wobei nach 2 h weitere 20 mg AIBN zugegeben wurden. Dann engte man i.Vak. ein und unterwarf den Rückstand der Blitzchromatographie (SiO₂, Pentan/Essigester 10:1). Das anfallende feste 28a wurde aus n-Hexan umgelöst: 603 mg (86%) farblose Kristalle, Schmp. 93-95°C. – MS (70 eV), m/z (%): 188 (2) [M+], 133 (18), 105 (30), 77 (10), 69 (12), 68 (47), 55 (21), 42 (17), 41 (100), 39 (16). – ¹H- und ¹³C-NMR: Tab. 1, 3. – C₁₃H₁₆O (188.3): ber. C 82.94, H 8.57; gef. C 82.74, H 8.25.

endo-6-Phenylbicyclo [3.1.1] hept-exo-6-yl-3,5-dinitrobenzoat (28b): Herstellung aus 28a und 3,5-Dinitrobenzoylchlorid in Pyridin unter den üblichen Bedingungen, Ausb. 40%, farblose Kristalle, Schmp. $121-122^{\circ}$ C (aus n-Hexan). - 1 H- und 13 C-NMR: Tab. 1, 3. - C₂₀H₁₈N₂O₆ (382.4): ber. C 62.82, H 4.75, N 7.33; gef. C 63.10, H 4.76, N 7.40.

Hydrolyse von 28b: Ausführung der Reaktion und Aufarbeitung wie bei der Hydrolyse von 20b. Das Ergebnis zeigt Schema 1.

Kinetische Messungen zur Hydrolyse von 20b und 28b: Die Substrate wurden in wäßrigem Aceton (80 Vol.-% Aceton) in Gegenwart von 2,6-Lutidin oder Ethyldiisopropylamin bei 75.0°C zur Reaktion gebracht; folgende k-Werte wurden ermittelt: 20b: (2.45 \pm 0.15) \cdot 10⁻⁵ s⁻¹; 28b: (1.6 \pm 0.4) \cdot 10⁻⁵ s⁻¹.

Die Meßdaten wurden mit Hilfe der Konduktometrie und HPLC-analytisch, wie früher beschrieben^[22], gewonnen. Der Literaturwert für **20b** bei 75.0°C beträgt $4.2 \cdot 10^{-5}$ s^{-1[14]}.

3-Phenylcyclohept-3-en-1-yl-3,5-dinitrobenzoat (25b): Herstellung aus 25a, dessen Isolierung als Produkt der Säure-katalysierten Anlagerung von Wasser an 19 oben beschrieben ist, und 3,5-Dinitro-

benzoylchlorid in Pyridin unter den üblichen Bedingungen; Ausb. 65%, farblose Kristalle, Schmp. 115–116°C (aus CCl₄) (Lit.^[17] 93–95°C; Bildung als Nebenprodukt der Acetolyse von **23b**). Die spektroskopischen Daten sind in Einklang mit den Angaben in Lit.^[17] – ¹H- und ¹³C-NMR: Tab. 2, 3.

3-Phenylcyclohept-3-en-1-yl-p-toluolsulfonat (25e): Herstellung aus 25a und p-Toluolsulfonylchlorid unter Routine-Bedingungen, Ausb. 58%, farblose Nadeln, Schmp. $114-115^{\circ}$ C (Zers.) (aus n-Hexan). – MS (70 eV), m/z (%): 342 (2) [M⁺], 171 (16), 170 (100), 169 (10), 155 (36), 143 (12), 142 (51), 141 (17), 129 (24), 128 (16), 115 (14), 92 (11), 91 (55), 65 (10). – 1 H- und 13 C-NMR: Tab. 2, 3. – C_{20} H₂₂O₃S (342.5): ber. C 70.15, H 6.48; gef. C 70.23, H 6.66.

Hydrolyse von 25e: Ausführung der Reaktion wie bei der Hydrolyse von 20b, jedoch wurde 2 h auf 100 statt 140°C erhitzt. Die Aufarbeitung durch Blitzchromatographie erfolgte wie dort beschrieben; das Resultat zeigt Schema 1.

Reaktion von 19 mit Essigsäure: Zu 1.00 g eines 13:1-Gemisches aus 19 (5.45 mmol) und seinem 2-Phenylisomer in 5 ml wasserfreiem Ether gab man bei -75°C unter Rühren 900 mg (15.0 mmol) wasserfreie Essigsäure in 5 ml wasserfreiem Ether und ließ die Lösung innerhalb von 2 h auf 20°C erwärmen. Nach 1 h bei 20°C neutralisierte man mit gesättigter NaHCO3-Lösung, wusch die Etherphase mit Wasser und trocknete sie mit Na₂SO₄. Einengen i. Vak. lieferte 984 mg eines gelblichen Öls, dessen ¹H-NMR-Spektrum ein komplexes Gemisch anzeigte, dessen chromatographische Trennung an SiO2 mit verschiedenen Laufmitteln jedoch nicht möglich war. Man tropfte daher 491 mg dieses Gemisches unter Rühren und Kühlung mit Eis zu 76 mg (2.00 mmol) LiAlH4 in 5 ml wasserfreiem Ether unter Stickstoff. Man rührte noch 1 h unter Kühlung, erhitzte dann 30 min unter Rückfluß, hydrolysierte vorsichtig, trennte die Phasen, extrahierte die Wasserphase mit Ether (3 × 20 ml), trocknete die vereinigten Etherphasen mit Na₂SO₄ und engte i. Vak. ein. Das resultierende gelbliche Öl (353 mg) wurde durch Blitzchromatographie (SiO2, Petrolether/Essigester 3:1) getrennt. In der Reihenfolge der Elution ergaben sich: 5 mg (1%) 22a, 114 mg 13:1-Gemisch aus 21a (21%) und (2-Phenylcyclohex-2-en-1-yl)methanol (26a, 2%), 20 mg (4%) 25a. Diese Produktverteilung zeigt Schema 1.

26a, ¹H-NMR (CDCl₃): $\delta = 1.22-2.10$ (m, 5H), 2.10-2.23 (m; 4-H₂), 2.88 (m; 1-H), 3.41 (²J = 11.0, ³J = 8.5 Hz), 3.44 (³J = 3.5 Hz) (AB-Teil eines ABX-Spektrums; OCH₂), 6.00 (td, $J_{3,4} = 3.9$, $J_{1,3} = 1.3$ Hz; 3-H), 7.12-7.37 (m; C₆H₅). - ¹³C-NMR (CDCl₃): $\delta = 18.5$ (t; C-5), 25.0, 25.9 (2 t; C-4,6), 38.7 (d; C-1), 64.2 (t; OCH₂), 126.0, 126.6 (2 d; 2 der 3 Signale von C-3, o- und p-C), 137.9 (s; C-2), 142.1 (s; i-C); die Signale der weiteren C-Atome konnten wegen der Banden von **21a** nicht sicher lokalisiert werden.

Reaktion von 19 mit angesäuertem Methanol: Man löste 1 Tropfen konz. H₂SO₄ in 20 ml wasserfreiem Methanol, tropfte bei 20°C unter Rühren langsam eine Lösung von 2.00 g eines 13:1-Gemisches aus 19 (10.9 mmol) und seinem 2-Phenylisomer in 5 ml wasserfreiem Methanol zu, rührte noch 1 h bei 20°C, neutralisierte mit gesättigter NaHCO₃-Lösung, extrahierte das Gemisch mit Ether (4 × 50 ml), trocknete die vereinigten Etherphasen mit MgSO₄ und engte i. Vak. ein. Die zurückbleibende gelbe Flüssigkeit (1.50 g, 63%) bestand laut ¹H-NMR-Spektrum im wesentlichen aus den Methylethern 20d-22d, 25d und 28d sowie 2-Phenylbicyclo [4.1.0]hept-2-en (stammt aus 2-Phenyltricyclo[4.1.0.0^{2.7}]heptan) im Verhältnis 16:43:7:19:5:10. Weitere, in geringer Menge vorhandene Methylether konnten nicht identifiziert werden. Ein bei -78°C ausgeführtes Experiment lieferte 20d-22d, 25d und 28d im Verhältnis 34:40:6:13:7. Durch Blitzchromatographie (SiO₂, Pentan/Essigester 3:1) wurde das Gemisch in zwei Fraktionen getrennt: 21d, 25d (kleinerer R_{Γ} Wert) und 20d, 22d, 28d, 2-Phenyltricyclo[4.1.0]-hept-2-en (größerer R_{Γ} Wert). Die präparative Gaschromatographie (Säulenlänge: 3 m, 20% Carbowax auf Trägermaterial, 180°C) führte zur Isolierung geringer Mengen eines 20d/22d/28d-Gemisches sowie von 21d und 25d als praktisch reine Isomere in Form farbloser Flüssigkeiten. — $C_{14}H_{18}O$ (202.3): ber. C 83.12, H 8.97; gef. 20d/22d/28d: C 83.34, H 9.19; 21d: C 82.39, H 9.13; 25d: C 81.74, H 9.13.

20d, ¹H- und ¹³C-NMR: Tab. 1, 3. — In Lit.^[15] ist die Darstellung von reinem 20d aus 19 durch Methoxymercurierung/Demercurierung beschrieben.

21d, MS (70 eV), mlz (%): 202 (6%) [M⁺], 170 (100), 155 (34), 142 (54), 141 (23), 129 (41), 128 (24), 117 (20), 115 (33), 91 (48), 77 (21), 71 (27). - ¹H-NMR (CDCl₃): δ = 0.92 (dd, $J_{6,7}$ = 5.9, $J_{7,7}$ = 4.5 Hz; endo-7-H), 1.12 (dd, $J_{6,7}$ = 9.1 Hz; exo-7-H), 1.17–1.85 (m, 6 H), 1.96 (m, 1 H), 3.26 (s; OCH₃), 3.83 (t, Linien-abstand 6.1 Hz; 2-H), 7.11–7.35 (m; C_6H_5). - ¹³C-NMR: Tab. 3.

22d, ¹H-NMR (CDCl₃): δ = 0.59 (dd, $J_{6,7} = 5.5$, $J_{7,7} = 4.7$ Hz; endo-7-H), 0.78 (dd, $J_{6,7} = 9.3$ Hz; exo-7-H), 1.15–1.97 (m, 6 H), 2.14 (m, 1 H), 3.02 (s; OCH₃), 3.78 (t, Linienabstand 3.3 Hz; 2-H), 7.10–7.40 (m; C₆H₅). – ¹³C-NMR: Tab. 3. – In Lit. ^[15] sind die ¹H-NMR-Daten eines 21d/22d-Gemisches nur sehr pauschal angegeben.

25d, MS (70 eV), *mlz* (%): 202 (19) [M⁺], 170 (100), 155 (49), 142 (71), 141 (27), 129 (57), 128 (33), 115 (36), 91 (47), 84 (37), 77 (25), 71 (51), 41 (26). – ¹H- und ¹³C-NMR: Tab. 2, 3.

Charakterisierung von 28d: siehe nächster Versuch.

exo-6-Methoxy-endo-6-phenylbicyclo [3.1.1] heptan (28d): Wie bei der Synthese von 28a aus 27a wurde syn-7-Brom-exo-6-methoxy-endo-6-phenylbicyclo [3.1.1] heptan (27b [15.16], 100 mg, 0.36 mmol) mit Triphenylzinnhydrid reduziert. Die destillative Aufarbeitung lieferte 60 mg (84%) 28d, Sdp. 70-90°C (Kugelrohr)/0.005 Torr. – MS (70 eV), m/z (%): 202 (23) [M+], 201 (32), 170 (32), 155 (15), 147 (100), 142 (20), 129 (19), 117 (15), 115 (29), 91 (18), 77 (16). – 1H- und 13C-NMR: Tab. 1, 3.

Darstellung von 20a aus 6-Norpinanon (29): Aus 4.00 g (42.5 mmol) Tricyclo[4.1.0.0^{2,7}]heptan^[19] (4) wurde durch Oxymercurierung/Demercurierung nach Müller[11] ein Gemisch von Alkoholen der Summenformel C₇H₁₂O (2.20 g, 46%) dargestellt, aus dem man durch Blitzchromatographie (SiO2, Pentan/Essigester 3:1) 310 mg (7%, $R_f = 0.41$) endo-6-Norpinanol (12) abtrennte. Die folgende Oxidation wurde gemäß den Bedingungen in Lit.[23] ausgeführt: Unter Stickstoff gab man zu 0.15 ml (1.7 mmol) Oxalylchlorid in 3.5 ml wasserfreiem Dichlormethan bei -60°C 0.25 ml (3.2 mmol) wasserfreies Dimethylsulfoxid (DMSO) in 0.7 ml wasserfreiem Dichlormethan, rührte 2 min, tropfte dann langsam eine Lösung von 86 mg (0.77 mmol) 12 in 1.5 ml wasserfreiem Dichlormethan zu, worauf ein farbloser Niederschlag ausfiel, rührte 20 min, versetzte die Mischung noch bei tiefer Temperatur mit 1 ml wasserfreiem Triethylamin, rührte 5 min und ließ auf 20°C kommen. Man gab 7 ml Wasser zu, trennte die Phasen, extrahierte die Wasserphase mit Dichlormethan (2×7 ml), wusch die vereinigten organischen Phasen mit 2 N HCl (2 × 15 ml), dann mit 10 ml gesättigter NaCl-Lösung und trocknete die organische Phase mit MgSO₄. Das Einengen erfolgte zunächst durch Destillation unter Normaldruck und dann bei 15 Torr. Es blieben 74 mg (88%) 29 als farblose Flüssigkeit zurück, das zwar bekannt ist[12], von dem aber keine NMR-Daten publiziert sind. - ¹H- und ¹³C-NMR: Tab. 1, 3.

Wie beschrieben^[14], wurde 29 mit Phenyllithium zu einem 6-Phenyl-6-norpinanol umgesetzt, das sich als identisch mit dem aus 19 durch Oxymercurierung/Demercurierung gewonnenen Produkt (20a, siehe unten) erwies.

exo-6-Phenylbicyclo[3.2.0]heptan-endo-6-ol (23a): Aus 7,7-Dichlorbicyclo[3.2.0]heptan-6-on^[24] wurde nach einer allgemeinen Enthalogenierungsmethode (Zn-Pulver, Essigsäure)^[25] Bicyclo[3.2.0]heptan-6-on (33% Ausb.) hergestellt und dann nach Lit. ^[14] mit Phenylmagnesiumbromid zu 23a umgesetzt, Schmp. 42–43°C. – ¹H-NMR (CDCl₃): $\delta = 1.40-1.70$ (m, 3 H), 1.82 (s; OH), 1.75–2.15 (m, 4 H), 2.50–2.75 (m, 2 H), 2.96 (m, 1 H), 7.24 (tt; p-H), 7.35 (m; m-H), 7.53 (m; o-H). – ¹³C-NMR: Tab. 3.

Hydrolyse von exo-6-(4-Anisyl)bicyclo[3.1.1]hept-endo-6-yl-3,5dinitrobenzoat (30c): Aus 30a (siehe unten) wurde unter Routine-Bedingungen mit 3,5-Dinitrobenzoylchlorid in Pyridin 30c hergestellt, gelbliche Kristalle, Schmp. 94°C (aus n-Hexan, Lit. [14] $94-95^{\circ}$ C). - 1 H- und 13 C-NMR: Tab. 1, 3. - 400 mg (0.970) mmol) 30c wurden wie 20b hydrolysiert, jedoch 12 h bei 35°C anstelle von 2 h bei 140°C. Man erhielt 216 mg eines gelben Öls, das laut ¹³C-NMR-Spektrum die Alkohole 30a-36a in dem in Schema 2 angegebenen Verhältnis enthielt. Bei der Blitzchromatographie (SiO₂, Pentan/Essigester 3:1) fielen in der Reihenfolge der Elution an: 36 mg unverändertes 30c, 101 mg 5:1-Gemisch aus exo-6-(4-Anisyl)bicyclo[3.1.1]- (30a, 43%) und exo-6-(4-Anisyl)bicyclo-[3.2.0]heptan-endo-6-ol (34a, 9%), 3 mg (2%) 1-(4-Anisyl)bicyclo [4.1.0] heptan-exo-2-ol (33a), 49 mg 3:4-Gemisch aus endo-6-(4-Anisyl)bicyclo[3.1.1]- (31a, 11%) und endo-6-(4-Anisyl)bicyclo [3.2.0] heptan-exo-6-ol (35a, 14%), 13 mg (7%) 1-(4-Anisyl)bicyclo[4.1.0]heptan-endo-2-ol (32a) und 13 mg (7%) 3-(4-Anisyl)cyclohept-3-en-1-ol (36a). - Charakterisierung der Substanzen: siehe unten.

1-(4-Anisyl)- (37) und 2-(4-Anisyl)tricyclo[4.1.0.0^{2.7}]heptan(38): Unter Stickstoff kühlte man eine Lösung von 2.00 g (10.6 mmol) 1-(4-Anisyl)cyclohexen^[26] und 7.10 g (21.4 mmol) Tetrabrommethan in 80 ml wasserfreiem Petrolether (Sdp. 30-50°C) auf -75°C. Das in geringer Menge ausfallende Tetrabrommethan wurde mit möglichst wenig wasserfreiem Ether wieder in Lösung gebracht. Innerhalb von 50 min tropfte man unter Rühren 25.2 mmol Methyllithium (28.0 ml 0.9 N in Ether) zu, wobei sich die Lösung orangerot färbte. Dann ließ man auf -30°C erwärmen, tropfte weitere 25.2 mmol Methyllithium innerhalb von 40 min zu der inzwischen braunen Lösung, rührte weitere 30 min bei −30°C, ließ auf 0°C kommen und hydrolysierte. Man trennte die organische Phase ab, wusch sie bis zur neutralen Reaktion mit Wasser und trocknete sie mit Na₂SO₄. Nach Einengen i. Vak. destillierten bei 71°C/0.005 Torr 1.27 g (60%) einer farblosen Flüssigkeit, die in der Vorlage zu Kristallen mit Schmp. 32-33°C erstarrte. Die NMR-Spektren zeigten, daß 37 und 38 im Verhältnis 10:1 vorlagen. Das 37/38-Gemisch war auch bei -18°C unter Stickstoff nur wenige Wochen haltbar. - MS (70 eV), m/z (%): 200 (61) [M⁺], 185 (35), 172 (100), 169 (22), 157 (25), 141 (21), 128 (28), 121 (34), 115 (28), 91 (29), 77 (21). - C₁₄H₁₆O (200.3): ber. C 83.95, H 8.05; gef. C 83.57, H 8.14.

37, ¹H-NMR (CDCl₃): δ = 1.30–1.55 (m, 6H), 1.72 (br. t, $J_{2,7} \approx$ 3 Hz; 7-H), 2.93 (m; 2,6-H), 3.78 (s; OCH₃), 6.82, 7.15 (2 m; C₆H₄). – ¹³C-NMR (CDCl₃): δ = 19.9 (d; C-7), 20.5 (t; C-3,5), 21.0 (t; C-4), 22.1 (s; C-1), 41.4 (d; C-2,6), 55.3 (q; OCH₃), 113.8, 126.4 (2 d), 132.7, 157.2 (2 s) (C₆H₄).

38, ¹H-NMR (CDCl₃): δ = 1.30–1.55 (m, 4 H), 1.70 (m; 3-H₂), 1.77 (br. d, $J_{1.6}$ = 2.9 Hz; 1,7-H), 2.41 (quint, $J_{5.6}$ = 2.9 Hz; 6-H), 3.80 (s; OCH₃), 6.82, 7.18 (2 m; C₆H₄). – ¹³C-NMR (CDCl₃): δ = 12.5 (d; C-1,7), 19.4 (t; C-4), 21.5 (t; C-5), 24.7 (t; C-3), 37.7 (d; C-6), 49.4 (s; C-2), 55.3 (q; OCH₃), 113.4, 126.4 (2 d) (C₆H₄); die Signale der quartären C-Atome von C₆H₄ konnten wegen der Banden von 37 und Verunreinigungen nicht sicher lokalisiert werden

Umsetzung von 1-(4-Anisyl)tricyclo[4.1.0.0^{2.7}]heptan (37) mit wäßriger Säure

a) 0.4 N H₂SO₄: Zu 1.11 g eines 10:1-Gemisches aus 37 (5.04 mmol) und 38 in 60 ml Dioxan gab man 30 ml 0.4 N H2SO4 und rührte 24 h bei 20°C. Dann neutralisierte man das Gemisch mit gesättigter wäßriger NaHCO3-Lösung und extrahierte es mit Ether (3 × 80 ml). Nach Trocknen der vereinigten organischen Phasen mit Na₂SO₄ und Einengen i. Vak. erhielt man 1.14 g gelbes Öl, mit dem eine Blitzchromatographie (SiO2, Pentan/Essigester 4:1) ausgeführt wurde. In der Reihenfolge der Elution ergaben sich: 131 mg 1:6-Gemisch aus 30a (2%) und 34a (10%), 8 mg (1%) noch mit einer unbekannten Substanz verunreinigtes 33a, 66 mg (6%) 35a, 65 mg (6%) 32a und 88 mg (8%) 36a. Aus dem ¹³C-NMR-Spektrum des Rohprodukts leitete sich in etwa das gleiche Produktverhältnis ab. Vor diesen Alkoholen wurde ein Gemisch unpolarer Substanzen eluiert, in dem sich aufgrund des Vergleichs der NMR-Spektren mit denen von 2-Phenylbicyclo[4.1.0]hept-2-en[13] 2-(4-Anisyl)bicyclo [4.1.0]hept-2-en befand, das aus 38 entstanden war. - ¹H-NMR (CDCl₃): δ = 0.71 (td, $J_{1,7} = J_{6,7} = 5.7$, $J_{7,7} = 4.2$ Hz; endo-7-H), 0.93 (td, $J_{1,7} = J_{6,7} = 8.2$ Hz; exo-7-H), 5.71 (m; 3-H), die weiteren Signale konnten wegen der Banden der anderen Komponenten nicht sicher lokalisiert werden. - 13C-NMR (CDCl₃): $\delta = 10.2, 12.1, 13.8, 18.3, 21.0, 55.1, 113.4, 117.9, 126.2;$ die Signale der quartären C-Atome konnten nicht sicher lokalisiert werden.

32a: farblose Kristalle, Schmp. 62–63°C. – MS (70 eV), mlz (%): 218 (47) [M⁺], 200 (39), 172 (46), 159 (25), 147 (35), 135 (17), 134 (19), 133 (15), 121 (100), 115 (17), 108 (15), 91 (25), 77 (19). – 1 H-NMR (CDCl₃): δ = 0.88 (\approx t, $J_{6,7}$ = 5.3 Hz; endo-7-H), 0.99 (dd, $J_{6,7}$ = 9.2, $J_{7,7}$ = 5.0 Hz; exo-7-H), 1.11 (m, 1 H), 1.24–1.64 (m, 4 H), 1.59 (s; OH), 1.80 (m, 1 H), 2.05 (m, 1 H), 3.79 (s; OCH₃), 4.15 (ddm, $J_{2,3endo}$ = 9.0, $J_{2,3exo}$ = 5.5 Hz; 2-H), 6.85, 7.27 (2 m; C₆H₄). – 13 C-NMR: Tab. 3. – C₁₄H₁₈O₂ (218.3): ber. C 77.03, H 8.31; gef. C 76.81, H 8.50.

33a, ¹H-NMR (CDCl₃): $\delta=0.57$ (dd, $J_{6,7}=5.5$ Hz, endo-7-H), 0.80 (dd, $J_{6,7}=9.3$, $J_{7,7}=4.5$ Hz; exo-7-H), 1.17-1.79 (m, 7 H), 2.17 (m, 1 H), 3.79 (s; OCH₃), 4.27 (td, Linienabstände 3.2, 0.6 Hz; 2-H), 6.86, 7.29 (2 m; C_6H_4). - ¹³C-NMR: Tab. 3.

34a, ¹H-NMR (CDCl₃): δ = 1.43-1.58 (m, 2H), 1.60 (br. dd, $J_{2,2}$ = 12.5, $J_{2,3endo}$ = 6.2 Hz; endo-2-H), 1.75-1.88 (m, 2H), 1.80 (ddd, $J_{7,7}$ = 12.9, $J_{1,7}$ = 6.4, $J_{5,7}$ = 1.0 Hz; endo-7-H), 1.94 (qt, $J_{2exo,3} \approx J_{3,3} \approx J_{3,4exo} \approx$ 12.3, $J_{2endo,3} = J_{3,4endo}$ = 6.5 Hz; endo-3-H), 2.08 (br. dd, $J_{4,4}$ = 12.5 Hz; endo-4-H), 2.54 (dq, $J_{1,7exo}$ = 8.9, $J_{1,2exo} \approx J_{1,5} \approx$ 6.5 Hz; 1-H), 2.65 (ddd, $J_{5,7}$ = 3.0 Hz; exo-7-H), 2.95 (br. ddd, $J_{4exo,5}$ = 9.3 Hz; 5-H), 3.79 (s; OCH₃), 6.88, 7.44 (2 m; C_6H_4). - ¹³C-NMR: Tab. 3.

35a: farblose Kristalle, Schmp. 70–71°C. – 1 H-NMR (CDCl₃): $\delta = 1.19-1.60$ (m, 6H), 1.99 (s; OH), 2.21 (ddd, $J_{7,7} = 13.2$, $J_{1,7} = 8.7$, $J_{5,7} = 2.9$ Hz; exo-7-H), 2.29 (dd, $J_{1,7} = 6.7$ Hz; endo-7-H), 2.86, 3.03 (2 m; 1,5-H), 3.80 (s; OCH₃), 6.87, 7.22 (2 m; C₆H₄). – 13 C-NMR: Tab. 3.

36a: farblose Kristalle, Schmp. 76–77°C. – MS (70 eV), mlz (%): 218 (75) [M⁺], 200 (40), 199 (22), 185 (30), 173 (23), 172 (100), 169 (25), 159 (31), 148 (34), 133 (27), 121 (69), 115 (26), 91 (28), 77 (22). – 1 H- und 13 C-NMR: Tab. 2, 3. – C_{14} H $_{18}$ O $_{2}$ (218.3): ber. C 77.03, H 8.31; gef. C 76.67, H 8.29.

b) 10^{-4} M HCl: Zu 300 mg eines 10:1-Gemisches aus 37 (1.36 mmol) und 38 in 12 ml Dioxan gab man 6.1 ml 10^{-5} M HCl und rührte 20 h bei 20°C. Die Analyse anhand eines Dünnschichtchromatogramms zeigte im wesentlichen unverändertes 37. Man gab daher ein Gemisch aus 0.64 ml 10^{-3} M HCl und 0.9 ml Wasser zu, rührte weitere 24 h bei 20°C, neutralisierte dann mit gesättigter NaHCO₃-Lösung, extrahierte das Gemisch mit Ether (4 × 30 ml),

trocknete die vereinigten organischen Phasen mit MgSO₄ und engte i.Vak. ein. Es blieben 176 mg (59%) eines farblosen Öls zurück, dessen NMR-Spektren 30a und 31a als weit überwiegende Hauptprodukte anzeigten. Die Auswertung der Signalhöhen im ¹³C-NMR-Spektrum lieferte das in Schema 2 angegebene Produktverhältnis, wobei die Anteile von 32a-36a jeweils 5% nicht überstiegen. – Charakterisierung von 30a und 31a: siehe unten.

Behandlung von exo-6-(4-Anisyl)bicyclo[3.1.1]heptan-endo-6-ol (30a) mit 0.4 N H_2SO_4 : Zu 100 mg 30a (siehe unten) in 5 ml Dioxan gab man 2.5 ml 0.4 N H_2SO_4 und rührte 24 h bei 20°C. Dann neutralisierte man das Gemisch mit gesättigter NaHCO₃-Lösung, extrahierte es mit Ether (3 × 20 ml), trocknete die Extrakte mit Na₂SO₄ und engte sie i. Vak. ein. Es blieben 86 mg eines gelblichen Öls zurück, das laut 13 C-NMR-Spektrum ein kaum verunreinigtes Gemisch der Alkohole 30a und 32a-36a in dem in Schema 2 angegebenen Verhältnis war.

Reaktion von 37 mit Essigsäure und Umwandlung der resultierenden Acetate in die entsprechenden Alkohole: Zu 400 mg eines 10:1-Gemisches aus 37 (1.82 mmol) und 38 in 5 ml wasserfreiem Ether gab man bei -75°C unter Rühren 120 mg (2.00 mmol) wasserfreie Essigsäure in 5 ml wasserfreiem Ether und ließ dann das Gemisch innerhalb von 2 h auf 20°C kommen. Nach 1 h bei 20°C engte man i.Vak. ein. Als Rückstand blieben 473 mg eines gelben Öls, das laut 13C-NMR-Spektrum im wesentlichen aus endo-6-(4-Anisyl)bicyclo[3.1.1]hept-exo-6-yl-acetat (31b), exo-6-(4-Anisyl)bicyclo[3.1.1]hept-endo-6-yl-acetat (30b) und 2-(4-Anisyl)bicyclo-[4.1.0]hept-2-en im Verhältnis 3:2:1 bestand. Zahlreiche weitere Komponenten, wohl auch die Acetate 32b-36b, hatten höchstens einen Anteil von jeweils 5%. - 1H- und 13C-NMR von 30b und 31b: Tab. 1, 3. - Das gelbe Öl wurde, wie oben bei den aus 19 und Essigsäure erhaltenen Acetaten beschrieben, mit LiAlH₄ reduziert, wobei 380 mg eines farblosen Öls anfielen, das hauptsächlich aus 31a, 30a und 2-(4-Anisyl)bicyclo[4.1.0]hept-2-en im Verhältnis 5:3:1 und weiteren Komponenten, darunter wahrscheinlich 32a-36a, in geringen Mengen bestand. Durch Blitzchromatographie (SiO₂, Petrolether/Essigester 10:1) wurden 150 mg (38%) reines 31a und 99 mg (25%) reines 30a, jeweils nach Umlösen aus n-Hexan, erhalten. - 1H- und 13C-NMR: Tab. 1, 3.

31a: farblose Kristalle, Schmp. $85-86^{\circ}$ C. - MS (70 eV), mlz (%): 218 (10) [M⁺], 200 (22), 185 (11), 172 (33), 163 (30), 150 (25), 136 (10), 135 (100), 132 (10), 121 (11), 77 (16), 55 (35). - $C_{14}H_{18}O_2$ (218.3): ber. C 77.03, H 8.31; gef. C 77.48, H 8.54.

Oxymercurierung/Demercurierung von 1-Phenyltricyclo [4.1.0. 0^{2,7} [heptan (19): 850 mg eines 13:1-Gemisches aus 19 (4.63 mmol) und seinem 2-Phenylisomer wurden in 10 ml Tetrahydrofuran/Wasser (1:1) mit 1.59 g (4.99 mmol) Hg(OCOCH₃)₂ versetzt und 1 h bei 20°C gerührt. Dann gab man unter Kühlung mit Eis eine Lösung von 430 mg (11.4 mmol) NaBH₄ in 10 ml 1.5 M NaOH zu, rührte 20 min bei 0°C und 20 min bei 20°C, extrahierte danach das Gemisch mit Ether (2 × 20 ml), trocknete die vereinigten Etherphasen mit Na₂SO₄, versetzte sie unter Stickstoff und Kühlung mit Eis portionsweise mit 280 mg (7.38 mmol) LiAlH₄ und erhitzte 80 min unter Rückfluß. Nach vorsichtiger Hydrolyse, Trennung der Phasen, Extraktion der wäßrigen Phase mit Ether (2 × 20 ml), Trocknen der vereinigten organischen Phasen mit Na₂SO₄ und Einengen i. Vak. blieben 670 mg gelbes Öl als Rückstand. Durch Zusatz von wenig Petrolether kristallisierten 65 mg (2%) Bis(syn-7-hydroxyanti-7-phenylbicyclo [3.1.1] hept-endo-6-yl) quecksilber (39). Mit dem eingeengten Filtrat wurde eine Blitzchromatographie (SiO₂, Gradientenelution mit Petrolether/Essigester 10:1 bis 3:1) ausgeführt. Dabei fielen zuerst 343 mg (39%) 20a an und dann verunreinigte Fraktionen, die 3 mg (0.3%) 22a, 40 mg (4%) 21a und 4 mg (0.4%) **25a** enthielten.

20a: farblose Kristalle, Schmp. 36-37°C. - ¹H- und ¹³C-NMR: Tab. 1, 3.

39: farblose Kristalle, Schmp. 165°C (Lit.[15] 185-186°C). - MS (CI mit Isobutan als Reaktantgas), m/z (%): 576, 575, 574, 573, 572, 571 (1.1, 1.6, 1.0, 1.2, 1.0, 0.5), 561, 560, 559, 558, 557, 556, 555 (1.5, 1.3, 5.1, 2.8, 3.9, 2.4, 1.6) [M⁺ - OH], 373 (2), 188 (16), 187 (100), 171 (63), 105 (18), 89 (100). - 1H- und 13C-NMR: Tab. 1, 3.

Razin et al.[15] erhielten aus 1.7 g 19 ohne Behandlung des Produkts der Oxymercurierung/Demercurierung mit LiAlH4 1.6 g (81%) eines Öls, das bei -5°C erstarrte und das sie aufgrund der Spektren als 20a ansprachen. Das Bisnorpinanylquecksilber 39 stellten sie in einem separaten Versuch mit 11% Ausbeute her.

Oxymercurierung/Demercurierung von 1-(4-Anisyl)tricyclo[4.1.0. 02.7 | heptan (37): Man behandelte 1.00 g eines 10:1-Gemisches aus 37 (4.54 mmol) und 38 mit Hg(OCOCH₃)₂, demercurierte das Produkt und arbeitete auf, wie für 19 beschrieben. Nach Einengen i. Vak. lagen 993 mg gelbes Öl vor, aus dem man durch Blitzchromatographie (SiO₂, Gradientenelution mit Pentan/Essigester 10:1 bis 2:1) 335 mg (34%) 30a als farblose Kristalle, Schmp. 61-62°C, gewann. - 1H- und 13C-NMR: Tab. 1, 3.

In einem zweiten Versuch (100 mg 37) wurde die Mercurierung durch Zusatz von NaOH bei pH 7 vollzogen und auf die Behandlung des Demercurierungsprodukts mit LiAlH4 verzichtet. Die NMR-Spektren des Rohprodukts zeigten als weit überwiegende Komponente 30a und die Abwesenheit des Diastereomers 31a. Ob 32a-36a zu den Nebenprodukten gehörten, wurde nicht geklärt. Durch Blitzchromatographie gelang die Isolierung von 30a mit 68% Ausbeute.

* Herrn Professor Helmut Quast zum 60. Geburtstag gewidmet.
[1] Aus: E. Gerstner, Diplomarbeit und Dissertation, Univ. Würzburg, 1989 bzw. 1992.

1972; H. C. Brown, P. v. R. Schleyer, The Nonclassical Ion Problem, Plenum Press, New York, 1977, S. 69-82.
[6] H.-U. Siehl, D. Lenoir, Methoden Org. Chem. (Houben-Weyl) 4. Aufl. 1990, Bd. E19c, S. 409-439; M. Saunders, H. A. Jiménez-Vázquez, Chem. Rev. 1991, 91, 375-397.
[7] M. Saunders, H.-U. Siehl, J. Am. Chem. Soc. 1980, 102, 6868-6869, und zitierte Literatur; W. J. Brittain, M. E. Squillacote, J. D. Roberts, ibid. 1984, 106, 7280-7282. - [7c] P. C. Myhre, G. G. Webb, C. S. Yannoni, J. Am. Chem. Soc. 1990. Myhre, G. G. Webb, C. S. Yannoni, J. Am. Chem. Soc. 1990, 112, 8992-8994.

W. Koch, B. Liu, D. J. DeFrees, J. Am. Chem. Soc. 1988, 110, 7325-7328; M. Saunders, K. E. Laidig, K. B. Wiberg, P. v. R. Schleyer, ibid. 1988, 110, 7652-7659.

- S. Hoz, M. Livneh, D. Cohen, J. Org. Chem. 1988, 51, 4537-4544.
- [10] G. A. Olah, C. L. Jeuell, D. P. Kelly, R. D. Porter, J. Am. Chem. Soc. 1972, 94, 146-156.

- [11] E. Müller, Chem. Ber. 1975, 108, 1401–1412. [12] K. B. Wiberg, B. A. Hess, Jr., J. Am. Chem. Soc. 1967, 89, 3015-3019
- [13] R. Stangl, H. Jelinek-Fink, M. Christl, Chem. Ber. 1992, 125, 479-484
- [14] K. B. Wiberg, W.-f. Chen, J. Am. Chem. Soc. 1974, 96, 3900-3905.
- [15] V. V. Razin, N. Yu. Zadonskaya, Kh. T. Shamurzaev, Zh. Org. Khim. 1991, 27, 1253-1262; Chem. Abstr. 1992, 116, 128227k
- [16] E. Gerstner, R. Kemmer, M. Christl, Chem. Ber. 1994, 127, 381-391; nachstehend.

- 381-391; nachstehend.
 [17] C.-S. Hwang, W. Reusch, Synthesis 1989, 428-434.
 [18] P. G. Gassman, K. D. Olson, L. Walter, R. Yamaguchi, J. Am. Chem. Soc. 1981, 103, 4977-4979.
 [19] [19a] W. R. Moore, H. R. Ward, R. F. Merritt, J. Am. Chem. Soc. 1961, 83, 2019-2020. [19b] P. G. Gassman, G. D. Richmond, J. Am. Chem. Soc. 1970, 92, 2090-2096.
 [20] A. Graenbard, J. F. Liebman, Stephinad Organic Molecules, Academic Molecules, A

^[20] A. Greenberg, J. F. Liebman, Strained Organic Molecules, Academic Press, New York, 1978, S. 72.

demic Press, New York, 1978, 5. /2.
[21] K. B. Wiberg, Angew. Chem. 1986, 98, 312-322; Angew. Chem. Int. Ed. Engl. 1986, 25, 312.
[22] T. W. Bentley, C. T. Bowen, D. H. Morten, P. v. R. Schleyer, J. Am. Chem. Soc. 1981, 103, 5466-5475, und zitierte Literatur; T. W. Bentley, G. E. Gream, J. Org. Chem. 1985, 50, 1776-1778.
[23] A. J. Mangueg, D. Swern, Swathesis, 1981, 165-185

T. W. Bentley, G. E. Gream, J. Org. Chem. 1903, JU, 1770-1770.

[23] A. J. Mancuso, D. Swern, Synthesis 1981, 165-185.

[24] L. Ghosez, R. Montaigne, A. Roussel, H. Vanlierde, P. Mollet, Tetrahedron 1971, 27, 615-633.

[25] E. Boerhorst, G. W. Klumpp, Recl. Trav. Chim. Pays-Bas 1976, 95, 50-51; A. E. Greene, J.-P. Lansard, J.-L. Luche, C. Petrier, J. Org. Chem. 1984, 49, 931-932.

[26] M. T. Dovier, D. F. Dobson, D. F. Hayman, G. B. Jackman, M.

[26] M. T. Davies, D. F. Dobson, D. F. Hayman, G. B. Jackman, M. G. Lester, V. Petrow, O. Stephenson, A. A. Webb, *Tetrahedron* 1962, 18, 751-761; D. J. Collins, T. F. Molinski, J. Sjövall, *Aust.* J. Chem. 1983, 36, 361-370.

[250/93]

S. Hoz in *The Chemistry of the Cyclopropyl Group* (Hrsg.: S. Patai, Z. Rappoport), Wiley, Chichester, 1987, S. 1121-1192

⁽Teil 2).
K. B. Wiberg, G. Szeimies, J. Am. Chem. Soc. 1970, 92,

W. G. Dauben, J. H. Smith, J. Saltiel, J. Org. Chem. 1969, 34, 261 - 266.

H. G. Richey, Jr. (S. 1201–1294), K. B. Wiberg, B. A. Hess, Jr., A. J. Ashe III (S. 1295–1345) in *Carbonium Ions* (Hrsg.: G. A. Olah, P. v. R. Schleyer), Vol. III, Wiley-Interscience, New York,