## 246. Umsetzung von 2-Azidoalkoholen mit Trialkylphosphiten

# Bildung von Aziridinen und Amidophosphorsäureestern via Imidophosphorsäureester und $1,3,2\lambda^5$ -Oxazaphospholidine

von Armin Willeit<sup>1</sup>) und Ernst Peter Müller\*

Institut für Organische und Pharmazeutische Chemie

### und Paul Peringer

Institut für Anorganische und Analytische Chemie der Universität Innsbruck, Innrain 52a, A-6020 Innsbruck

(17. VIII. 83)

### Reaction of 2-Azidoalcohols with Trialkylphosphites. Formation of Aziridines and Amidophosphates via Imidophosphates and 1,3,2 $\lambda^5$ -Oxazaphospholidines

Summary

The 2-azidoalcohols 1 and 2 react with trialkyl phosphites to trialkyl (2-hydroxyalkyl)imidophosphates 10, 14, and 15 respectively, whereas the 2-azidoalcohols 3–7 yield the 2,2,2-trialkoxy-1,3,2  $\lambda^5$ -oxazaphospholidines 16–22 under the same reaction conditions (Scheme 2). The dialkyl (2-hydroxyalkyl)amidophosphates 23, 25, and 27–34 are obtained by the reaction of 10, and 14–22 with water (Scheme 3 and 4). By reaction with alcohols, however, both the imidophosphates 10, 14, and 15 and the 1,3,2 $\lambda^5$ -oxazaphospholidines 16–22 are transformed to aziridines 24, 26, and 35–38 (Scheme 5). The reactions of the imidophosphates seem to proceed via 1,3,2 $\lambda^5$ -oxazaphospholidines.

1. Einleitung. – Die Umsetzung von tertiären Phosphinen mit organischen Aziden zu Phosphinimiden («Phosphinimine») wurde von Staudinger & Meyer bereits 1919 beschrieben [1]. Seitdem wurde diese Reaktion zur Herstellung einer Vielzahl von Phosphazo-Verbindungen benützt, wobei neben Phosphinen auch Ester, Thioester, Amide und Halogenide von Phosphor(III)säuren mit verschiedenen Aziden umgesetzt wurden [2]. Auch 2-Azidoalkohole wurden mit dreibindigen Phosphorverbindungen zur Reaktion gebracht; dabei fielen  $1,3,2 \lambda^5$ -Oxazaphospholidine (Weg a) [3], Amidophosphate (Weg b) [4] oder Aziridine und Phosphate bzw. Phosphinoxide (Weg c) [4] [5] an. Phosphinimide wurden bei allen drei Reaktionswegen als Zwischenstufen postuliert, ohne dass jedoch ein Nachweis für das Auftreten dieser Verbindungen erbracht wurde (Schema 1). Unser Interesse an einer vielfältig anwendbaren, unter schonenden Bedingungen verlaufenden Synthese von Aziridinen veranlasste uns, diese Reaktion näher zu untersuchen. Die Überprüfung der Abhängigkeit des Reaktionsverlaufes von den Reaktionsbedingungen und der Art der Substrate sollte zeigen, ob diese an einzelnen

<sup>&</sup>lt;sup>1</sup>) Teile dieser Arbeit sind der Diplomarbeit von A. W. entnommen.



2-Azidoalkoholen erfolgreich zur Aziridinsynthese angewandte Methode als allgemein anwendbar betrachtet werden kann.

2. Auswahl der Substrate. – Trimethylphosphit wurde trotz seines unangenehmeren Geruches Triäthylphosphit vorgezogen, da es bei vergleichbarer Reaktivität gegenüber Aziden [2] zu einfacheren <sup>1</sup>H-NMR- und <sup>13</sup>C-NMR-Spektren führt; ob die Reaktion mit Triäthylphosphit gleichartig verläuft und zu homologen Produkten führt, wurde durch die Umsetzung von drei repräsentativen Azidoalkoholen überprüft.

Als 2-Azidoalkohole wurden die Verbindungen **1** [5], **2** [5], **3** [6], **4** [6], **5** [7], **6** [8] und 7 [9] (*Schema 2*) ausgewählt, die primäre, sekundäre oder tertiäre Alkohol- und Azid-



funktionen besitzen und deren Substituenten unterschiedlich raumbeanspruchend sind. Die Verbindungen 3 und 4 wurden vor allem deshalb eingesetzt, um auch an acyclischen Vertretern eine Aussage über den stereochemischen Verlauf der Reaktion zu ermöglichen. Benzylazid (8) [10] und (2,6,6-Trimethylcyclohex-1-enyl)methylazid (9) wurden zur Erlangung von NMR-Vergleichsdaten umgesetzt.

3. Ergebnisse und Strukturbelege. – 3.1. Zu N-(2-Hydroxyalkyl)imidophosphorsäureestern führende Umsetzungen. Wenn der 2-Azidoalkohol 1 mit einem geringen Überschuss (1.05 Äquiv.) Trimethylphosphit in trockenem  $CH_2Cl_2$  oder  $CHCl_3$  gemischt und leicht erwärmt wurde, so war eine sofortige N<sub>2</sub>-Entwicklung zu beobachten. Der Umsatz war nach wenigen Stunden vollständig, im IR-Spektrum war die (sehr intensive) Azidbande bei 2100 cm<sup>-1</sup> nicht mehr festzustellen. <sup>1</sup>H-NMR-, <sup>13</sup>C-NMR- und <sup>31</sup>P-NMR-Spektrum der Reaktionslösungen zeigten, dass nur eine einzige Verbindung gebildet worden war, die sich überdies aus der CHCl<sub>3</sub>-Lösung nach einiger Zeit in Form zersetzlicher Kristalle abschied. Aus den instrumentalanalytischen Daten (s. Exper. Teil bzw. Tab. 1) ergab sich für diese Substanz die Struktur des N-(2-Hydroxyalkyl)imidophosphorsäureesters 10, einem erstmalig isolierten Vertreter einer Verbindungsklasse, die bislang als Zwischenprodukt postuliert, aber noch nicht nachgewiesen wurde.

	ṽ (OH) [cm <sup>−1</sup> ]	<i>M</i> <sup>+</sup> + 1	<sup>31</sup> P-NMR [ppm]	<sup>1</sup> H-NMR <sup>b)</sup> [ppm] $(CH_3O)_3P$ = NR	<sup>13</sup> C-NMR <sup>b)c)</sup>		Andere C-Atome
					C-N-P	C-O-P	
10	3610ª)	348	- 14,3 °)	3,62	57,34	52,52	25,54, 25,79, 26,04 (3 CH <sub>3</sub> ); 28,07
				(J = 11)	(J = 0)	(J = 8)	$(J = 6, CH_3$ -C(5)); 17,74 (C(3)); 36,12 (C(2));
							37,66 (C(4)); 37,86 (C(1)); 79,55 (J = 22, C(6));
							128,49 (C(8)); 153,04 (C(7)); 196,86 (C(9))
14	3610°)	392	— 15,5 <sup>b</sup> )	3,72	57,26	52,62	24,55, 25,74, 26,48 (3 CH <sub>3</sub> ); 28,25
				(J = 11)	(J = 3)	(J = 8)	$(J = 5, CH_3-C(5)); 18,14 (C(3)); 36,47 (C(2));$
							37,61 (C(1)); 38,23 (J = 3, C(4)); 63,40, 63,50
							$(OCH_2CH_2O)$ ; 78,78 $(J = 23, C(6))$ ; 107,22
							(C(9)); 128,09 (C(7)); 134,15 (C(8))
15	3610 <sup>b</sup> )	390	— 15,7 <sup>ь</sup> )	-	58,33	62,11	15,83 ( $J = 7$ , 3 $CH_3CH_2O$ ); 23,25 ( $CH_3$ );
					(J = 2)	(J = 8)	26,58 (2 CH <sub>3</sub> ); 28,42 ( $J = 6$ , CH <sub>3</sub> -C(5));
							18,43 (C(3)); 37,02 (C(2); 38,26 (C(1));
							38,58 (J = 5, C(4)); 80,57 (J = 23, C(6));
							128,99 (C(8)); 154,08 (C(7)); 197,70 (C(9))
11	-	-	4,0 <sup>b</sup> )	3,63	45,96	52,44	124,66 (C(4)); 125,81 (C(3), C(5)); 126,80
				(J = 11)	(J = 2)	(J = 7)	(C(2), C(6)); 144,19 (J = 14, C(1))
12	-	-	−1,2 <sup>b</sup> )	3,58	39,15	52,15	18,63 (CH <sub>3</sub> -C(2'), C(4')); 27,58 (2 CH <sub>3</sub> -C(6'));
				(J = 11)	(J = 0)	(J = 7)	31,90 (C(3')); 33,49 (C(6')); 126,80 (C(2'));
							$138,63 \ (J = 14, C(1'))$
13	-	-	1,3 )	-	45,81	61,19	124,12 (C(4)); 125,46 (C(3), C(5)); 126,35
					(J = 0)	(J = 7)	(C(2), C(6)); 144,02 (J = 15, C(1))

Tab. 1. Spektroskopische Daten der Imidophosphorsäureester

°) In Klammern  $J({}^{13}C, {}^{31}P)$ .

Verb.	ṽ (NH) [cm <sup>−1</sup> ]	$M^{+} + 1$	<sup>31</sup> P-NMR [ppm]	<sup>1</sup> H-NMR [ppm] (CH <sub>3</sub> O) <sub>3</sub> P <	<sup>13</sup> C-NMR <sup>c)</sup> [ppm]		Andere C-Atome
					C (4)	C (5)	
16	3460°)	336	— 54,7°)	3,67 ( <i>J</i> = 12)	58,66 ( <i>J</i> = 11)	75,90 ( <i>J</i> = 3)	54,51 (J = 10, (CH <sub>3</sub> O) <sub>3</sub> P); 126,85, 127,10, 127,30, 127,30, 127,65, 139,84 (J = 11), 140,96 (arom. C) <sup>*</sup> )
17	3460°)	336	— 54,9°)	3,67 ( <i>J</i> = 12)	62,93 ( <i>J</i> = 13)	80,54 ( <i>J</i> = 0)	54,43 ( $J = 11$ , (CH <sub>3</sub> O) <sub>3</sub> P); 126,94, 127,44, 127,94, 128,38, 128,73, 141,05 ( $J = 8$ ), 141,53 ( $J = 11$ , arom. C) <sup>*</sup> )
18	3460°)	260	- 52,2 °)	3,55 ( <i>J</i> = 12)	46,53 ( <i>J</i> = 13)	67,08 ( $J = 0$ )	54,26 ( $J = 10$ , (CH <sub>3</sub> O) <sub>3</sub> P); 126,25, 127,45, 128,64, 144,42 ( $J = 5$ , arom. C) <sup>a</sup> )
19	3460 °)	260	- 52,9ª)	3,58 ( <i>J</i> = 12)	46,51 ( <i>J</i> = 14)	71,62 ( <i>J</i> = 3)	54,26 ( $J = 10$ (CH <sub>3</sub> O) <sub>3</sub> P); 125,86, 127,55, 128,49, 142,65 ( $J = 8$ , arom. C) <sup>a</sup> )
20	3460°)	238	— 54,7°)	3,50 ( <i>J</i> = 12)	57,31 ( <i>J</i> = 13)	76,39 ( <i>J</i> = 3)	53,76 ( $J = 10$ , (CH <sub>3</sub> O) <sub>3</sub> P); 24,40 ( $J = 2$ ), 24,60 29,79 ( $J = 7$ ), 30,41 ( $J = 14$ , (CH <sub>2</sub> CH <sub>2</sub> CH <sub>2</sub> CH <sub>2</sub> CH <sub>3</sub> ) <sup>a</sup> )
21	3460 <sup>b</sup> )	378	— 56,5 <sup>b</sup> )	_	61,36 ( <i>J</i> = 10)	75,03 ( <i>J</i> = 0)	16,15 ( $J = 8$ , ( $CH_3CH_2O$ ) <sub>3</sub> P); 57,79 ( $J = 12$ , CH <sub>3</sub> CH <sub>2</sub> O) <sub>3</sub> P); 125,71, 126,00 126,25, 126,75, 138,92 ( $J = 12$ ), 139,92 (arom. C) <sup>b</sup> )
22	3460 <sup>b</sup> )	378	— 57,0 <sup>b</sup> )	_	62,38 ( <i>J</i> = 13)	79,75 ( <i>J</i> = 0)	15,50 ( $J = 6$ , ( $CH_3CH_2O$ ) <sub>3</sub> P), 57,36 ( $J = 11$ , $CH_3CH_2O$ ) <sub>3</sub> P); 126,30, 126,75, 127,20, 127,55, 127,89, 140,12 ( $J = 9$ ), 140,49 ( $J = 11$ , arom. C) <sup>b</sup> )
<sup>a</sup> ) C <sup>b</sup> ) C	H <sub>2</sub> Cl <sub>2</sub> -L DCl <sub>3</sub> -Lö	ösung. sung.	- 21				

Tab. 2. Spektroskopische Daten der 1,3,2  $\lambda^5$ -Oxazaphospholidine

<sup>6</sup>) In Klammern  $J(^{13}C, ^{31}P)$ .

Als besonders aussagekräftig für die Struktur seien hervorgehoben: die (O-H)-Steckschwingung bei  $3600 \text{ cm}^{-1}$ , die durch MS(CI) bestätigte Molmasse, das *d* des CH<sub>3</sub>O-Signals (3,62 ppm, J = 11 Hz) im <sup>1</sup>H-NMR-, ferner die chemische Verschiebung und der Betrag der <sup>31</sup>P,<sup>13</sup>C-Kopplungskonstanten von C(5) und C(6)<sup>2</sup>) und der CH<sub>3</sub>O-Gruppen im <sup>13</sup>C-NMR-Spektrum und schliesslich die Lage des <sup>31</sup>P-NMR-Signals bei – 14,3 ppm. Die in der Literatur vorhandenen NMR-Daten von Imidophosphorsäureestern [11] korrelieren damit ebenso gut wie die Werte der von uns zu Vergleichszwecken hergestellten Verbindungen 11–13 (s. *Tab. 1*).

Aus 2 und Trimethylphosphit wurde auf die gleiche Weise 14 und aus 1 und Triäthylphosphit 15 hergestellt; beide Verbindungen konnten nicht in kristalliner Form erhalten werden.

3.2 Zu 1,3,2  $\lambda^5$ -Oxazaphospholidinen führende Umsetzungen. Unter den gleichen Bedingungen wie bei den Verbindungen 1 und 2 beschrieben, trat auch bei der Umsetzung des Azidoalkohols 3 mit Trimethylphosphit N<sub>2</sub>-Entwicklung auf, und im IR-Spektrum konnte die Intensitätsabnahme der Azidbande bei 2100 cm<sup>-1</sup> bis zum gänzlichen Verschwinden verfolgt werden. Die NMR-Spektren zeigten, dass auch hier nur eine Verbindung gebildet wurde. Die Umsetzung blieb aber nicht auf der Stufe des N-(2-Hydroxyalkyl)imidophosphorsäureesters stehen, sondern verlief weiter unter Cyclisierung zum 1,3,2  $\lambda^5$ -Oxazaphospholidin 16. Die instrumentalanalytischen Daten belegen die Struktur dieser Verbindung eindeutig (s. Tab.2).

<sup>&</sup>lt;sup>2</sup>) Die Ionon-Derivate werden nach der Carotinoid-Nomenklatur numeriert. Systematische Namen sind im Exper. Teil angegeben.

Von besonderer Aussagekraft für die Struktur ist das <sup>31</sup>P-NMR-Signal bei sehr hohem Feld (-54,3 ppm), das *d* des CH<sub>3</sub>O-Signals (3,68 ppm, J = 12 Hz) im <sup>1</sup>H-NMR-, weiters die Lage von C(4) und C(5) und der CH<sub>3</sub>O-Gruppen sowie der Betrag der jeweiligen <sup>31</sup>P,<sup>13</sup>C-Kopplungskonstanten im <sup>13</sup>C-NMR-Spektrum, ausserdem die (N-H)-Steckschwingung bei 3460 cm<sup>-1</sup> und die durch MS(CI) bestätigte Molmasse.

Die 2-Azidoalkohole 4–7 verhielten sich unter den oben angeführten Bedingungen analog und ergaben die Phosphorane 17-20; ebenso konnten 3 und 4 mit Triäthylphosphit zu den Oxazaphospholidinen 21 bzw.  $22^{3}$ ) umgesetzt werden (s. *Exper. Teil* bzw. *Tab. 2*).

3.3. Umsetzung der N-(2-Hydroxyalkyl)-imidophosphorsäureester mit Wasser. Durch Schütteln einer  $CH_2Cl_2$ -Lösung von 10 mit  $H_2O$  wurde diese Verbindung innerhalb von 60 Minuten in den Amidophosphorsäureester 23 und das bicyclische Aziridin 24 [5]



sowie Trimethylphosphat übergeführt. Die Geschwindigkeit der Umsetzung wird durch Erniedrigung des pH-Wertes gesteigert: das <sup>31</sup>P-NMR-Signal von 10 konnte schon 5 Minuten nach Schütteln mit AcOH(5 Mol-%)/MeOH nicht mehr festgestellt werden. Ferner ist die Art des Lösungsmittels auf die Produktbildung von Einfluss: Wird die Umsetzung mit H<sub>2</sub>O homogen in THF durchgeführt, fallen 23 und 24 im Verhältnis 5:1 an, hingegen beträgt das Verhältnis 23 zu 24 2:1 bei Umsetzung in CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> (heterogen).

Aus 14 wurden unter gleichen Bedingungen 25 und 26 [5] neben Trimethylphosphat erhalten; 15 konnte in 27, 24 und Triäthylphosphat übergeführt werden (strukturbelegende instrumentalanalytische Daten für 23, 25 und 27 s. *Exper. Teil*).

3.4. Umsetzung der 1,3,2  $\lambda^5$ -Oxazaphospholidine mit Wasser. Alle von uns hergestellten Oxazaphospholidine erwiesen sich als sehr empfindlich gegen H<sub>2</sub>O: durch Zugabe von je 1 Mol-Äquiv. H<sub>2</sub>O zu den CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>-Lösungen von 16–22 wurden diese Verbindungen innerhalb weniger Minuten hydrolysiert. Nach Aussage des DC und des <sup>31</sup>P-NMR-Spektrums fielen dabei die Amidophosphorsäureester 28–34 als Hauptprodukte an; 31 und 32 konnten erst nach Säulenchromatographie rein erhalten werden, alle übrigen Verbindungen kristallisierten aus der Reaktionslösung aus (strukturbelegende instrumentalanalytische Daten s. Exper. Teil).

3.5 Umsetzung der N-(2-Hydroxyalkyl)imidophosphorsäureester mit Methanol. Auf Zugabe von ca. 10 Mol-Äquiv. trockenem MeOH bei Raumtemperatur wurde 10 rasch in das bicyclische Aziridin 24 [5] und in Trimethylphosphat übergeführt. Wurde MeOH bei tiefer Temperatur (-100 °C) zugegeben, trat keine Reaktion ein, erst bei Erreichen von Temperaturen über 0 °C konnte die Bildung von Phosphat festgestellt werden (<sup>31</sup>P-NMR-Kontrolle). Durch Untersuchungen zur Abhängigkeit der Reaktionsgeschwindigkeit vom pH-Wert wurde eine Säurekatalyse nachgewiesen: so wurde 10 durch AcOH(5 Mol-%)/MeOH in weniger als 5 Minuten vollständig umgewandelt; gegenüber NaOMe(5 Mol-%)/MeOH war 10 stabil.

<sup>&</sup>lt;sup>3</sup>) Blum et al. [4] erhielten bei dieser Umsetzung in hoher Ausbeute die Amidophosphorsäureester 33 und 34 (s. unten). Wir konnten die Bildung dieser Verbindungen hingegen nicht feststellen.



Durch Zugabe von MeOH zu einer Lösung von 14 wurde 26 [5] erhalten; an 15 konnte durch EtOH-Zugabe ebenfalls die Bildung von 24 und Triäthylphosphat belegt werden.

3.6. Umsetzung der 1,3,2  $\lambda^5$ -Oxazaphospholidine mit Methanol. Zu einer Lösung von 16 in CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> wurde bei Raumtemperatur ein *ca.* 10facher molarer Überschuss an trokkenem MeOH zugegeben. Nach 3stündigem Stehen war im <sup>31</sup>P-NMR-Spektrum statt des Hochfeldsignals das Signal des Trimethylphosphats vorhanden, und als zweites Reaktionsprodukt konnte *trans*-1,2-Diphenylaziridin (**35**) [12] identifiziert werden.

Die Umsetzung der *threo*-Verbindung 17 mit MeOH verlief nicht so einheitlich. Das <sup>31</sup>P-NMR-Spektrum zeigte zwar nur Trimethylphosphat an, im DC konnte jedoch die Bildung mehrerer Verbindungen festgestellt werden. In diesem Produktgemisch waren *cis*- und *trans*-1,2-Diphenylaziridin (**36** [13] bzw. **35**) im Verhältnis 1:1 (<sup>1</sup>H-NMR) vorhanden.

Die Triäthoxyverbindungen 21 und 22 verhielten sich gegenüber trockenem EtOH analog: so wurde 21 in einheitlicher Reaktion in 35 und Triäthylphosphat übergeführt, 22 ergab ein Substanzgemisch, das nach DC dem aus 17 erhaltenen entsprach.

Die Umsetzung der Oxazaphospholidine **18–20** mit MeOH lieferte die Aziridine **37** [14] und **38** [15], wobei nur **20** zur Bildung merklicher Nebenprodukte führte; die übrigen Aziridine fielen nach <sup>1</sup>H-NMR-Spektrum und DC neben Trimethylphosphat als praktisch reine Verbindungen an.

Die Reaktionsgeschwindigkeit ist vom pH-Wert in gleicher Weise abhängig, wie dies für die Umsetzung der Imidophosphorsäureester mit MeOH festgestellt wurde. Während auf Zugabe von NaOMe (8 Mol-%)/MeOH 16 und 17 nicht verändert wurden, setzte sich 16 in weniger als 5 Minuten vollständig mit AcOH (8 Mol-%)/MeOH um; die weniger reaktive Verbindung 17 wurde durch AcOH (8 Mol-%)/MeOH in 60 Minuten umgesetzt; durch 5 Mol-% p-Toluolsulfonsäure anstelle von AcOH wurde die Umsatzzeit auf weniger als 5 Minuten verkürzt.

5. Diskussion. – Die voranstehenden Ergebnisse der Umsetzung von 2-Azidoalkoholen I mit Trialkylphosphiten sind im Einklang mit dem von Cadogan et al. [3] formulierten Mechanismus: im Sinne der Staudinger-Reaktion entstehen aus den zuerst gebildeten Triazenen II durch N<sub>2</sub>-Abspaltung N-(2-Hydroxyalkyl)imidophosphorsäureester III, die sich im Normalfall zu 2,2,2-Trialkoxy-1,3,2 <sup>5</sup>-oxazaphospholidinen IV cyclisieren; bei der Umsetzung der 2-Azidoalkohole 1 und 2 hingegen werden die offenkettigen Verbindungen 10, 14 und 15 isoliert, im <sup>31</sup>P-NMR-Spektrum gibt es keine Hinweise auf cyclische Phosphorane. Als Grund für die Stabilität der Kettenisomeren kann die für die Ringbildung erforderliche, energetisch ungünstige Konformation angesehen werden: Voraussetzung für einen Ringschluss wäre eine diäguatoriale Lage von OH- und Imidophosphorsäureestergruppe, die zugleich eine axiale Anordnung der  $C_6$ -Seitenkette<sup>2</sup>) und zweier CH<sub>3</sub>-Gruppen bedingt.

Für die neuartige, präparativ wertvolle Reaktion der 2,2,2-Trialkoxy-1,3,2  $\lambda^5$ oxazaphospholidine zu Aziridinen kann folgender Mechanismus angenommen werden: durch Einwirkung des Alkohols kommt es unter Säurekatalyse zur Öffnung des Heterocyclus, wobei entweder direkt oder über V – auf die Möglichkeit einer Beteiligung von V weist die Bildung von Amidophosphorsäureestern bei der Hydrolyse hin (s. unten) – ein 2-Aminoäthoxy-tetraalkoxyphosphoran VI gebildet wird, von dem ausgehend der Ringschluss zum Aziridin VII erfolgt. NMR-spektroskopisch konnten jedoch keine Zwischenprodukte nachgewiesen werden. Der nucleophile Angriff der Aminogruppe in einer antiperiplanaren Anordnung zum nucleofugen Pentaoxyphosphoran wird durch die ausschliessliche Bildung von *trans*-1,2-Diphenylaziridin (35) aus den *erythro*-Verbindungen 16 und 21 belegt. Die *threo*-Verbindungen 17 und 22 reagieren im Gegensatz zu den übrigen untersuchten Verbindungen unter diesen Bedingungen nicht einheit-





lich, *cis*-und *trans*-1,2-Diphenylaziridin (**36** bzw. **35**) fallen neben anderen Verbindungen im Verhältnis 1:1 an.

Die Bildung der bicyclischen Aziridine 24 und 26 aus den N-(2-Hydroxyalkyl)imidophosphorsäureestern 10, 14 und 15 erfolgt vermutlich ebenfalls über ein Phosphoran VI, das durch Alkoholyse eines in geringer Konzentration im Gleichgewicht mit III vorhandenen 1,3,2  $\lambda^5$ -Oxazaphospholidins IV gebildet wird (Alkoholaddition an III ist weniger wahrscheinlich, da Imidophosphorsäureester im allgemeinen gegen Alkohole inert sind [16]). Für diese Annahme und gegen den von *Blum et al.* [4] vorgeschlagenen Mechanismus, der einen nucleophilen Angriff des Phosphazen-N-Atoms unter Austritt der OH-Gruppe vorsieht, sprechen folgende Befunde: 1) bei striktem Ausschluss von Alkohol und H<sub>2</sub>O ist 10 in siedendem CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> mindestens 48 Stunden stabil (<sup>31</sup>P-NMR-Kontrolle); 2) 10 wird auch nicht durch Erhitzen in Benzol auf 70° verändert (<sup>1</sup>H-NMR-Kontrolle); 3) die Geschwindigkeit der Aziridin-Bildung wird durch Zugabe von wenigen Mol-% AcOH stark erhöht; die Nucleophilie des Phosphazen-N-Atoms sollte durch Erhöhung der H<sup>+</sup>-Konzentration hingegen eher geringer werden und damit die Reaktionsgeschwindigkeit abnehmen. Auch bei dieser Umsetzung konnten NMRspektroskopisch keine Zwischenprodukte nachgewiesen werden.

Die Umsetzung der 2,2,2-Trialkoxy-1,3,2  $\lambda^5$ -oxazaphospholidine mit H<sub>2</sub>O führt zunächst in nahezu einheitlicher Reaktion zu Amidophosphorsäureestern X (<sup>31</sup>P-NMR-Kontrolle), die bei Verlängerung der Reaktionszeiten in bekannter Weise weiterreagieren (Wanderung des Acylrestes von N auf O, Bildung von Ammoniumphosphaten u.a. [17]). Das Zwischenprodukt IX, der logische Vorläufer von X, kann entweder durch Ringöffnung aus IV gebildet werden oder durch Addition von Wasser an III, welches im Gleichgewicht mit IV in geringer Konzentration vorliegen könnte; Aziridin- bzw. Trialkylphosphatbildung kann dabei im Gegensatz zu den Umsetzungen von 10, 14 und 15 mit H<sub>2</sub>O nicht festgestellt werden. Die N-(2-Hydroxyalkyl)imidophosphorsäureester 10, 14 und 15 zeigen bei Umsetzung mit H<sub>2</sub>O ein komplexes Verhalten. Anscheinend laufen hier 2 Reaktionen, die Bildung der Amidophosphorsäureester einerseits und Aziridinringschluss andrerseits, konkurrenzierend mit unterschiedlicher Geschwindigkeit ab. Gründe für dieses unterschiedliche Verhalten von 10, 14 und 15 sind wohl – ebenso wie das ungewöhnliche Vorliegen als Kettenisomere – auf die besonderen sterischen Verhältnisse in diesen Verbindungen zurückzuführen.

Die Elementaranalysen wurden im mikroanalytischen Laboratorium der ETHZ und die NMR – und Massenspektren in der Instrumentalabteilung der ETHZ und an den hiesigen Instituten ausgeführt. Herrn D. Manser (Elementaranalysen), Frl. B. Brandenberg und den Herren M. Langenauer und F. Fehr (NMR), Frau L. Golgowski und Prof. J. Seibl (MS) von der ETHZ sowie Frau Mag. pharm. D. Obendorf (NMR) und Herrn Dr. K. H. Ongania (MS) von den hiesigen Instituten sei dafür herzlich gedankt.

#### **Experimenteller** Teil

Allgemeines. S. [5]. <sup>13</sup>C-NMR-Spektren wurden ausserdem mit einem Bruker-WP-80-Gerät aufgenommen. Die <sup>31</sup>P-NMR-Spektren wurden ebenfalls mit dem Bruker-WP-80-Gerät gemessen; chemische Verschiebungen in ppm bezüglich 85proz. Phosphorsäure (= 0 ppm) als externem Standard. Die Massenspektren wurden ausserdem auf einem Varian MAT 44 S aufgenommen.

Allgemeine Arbeitsbedingungen. Die verwendeten Apparaturen und NMR-Messrohre wurden mit verd. NaOH,  $H_2O$  und EtOH gewaschen und getrocknet. Die Umsetzungen wurden unter geringen Überdruck von trockenem  $N_2$  durchgeführt. CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> wurde von P<sub>2</sub>O<sub>5</sub> abdestilliert und über Aluminiumoxid (basisch; Macherey-Nagel) filtriert, CDCl<sub>3</sub> wurde über CaCl<sub>2</sub> getrocknet.

Ausgangsmaterialien. Trimethylphosphit ((MeO)<sub>3</sub>P; Fluka, pract. ca. 97%) wurde ohne weitere Reinigung verwendet, Triäthylphosphit ((EtO)<sub>3</sub>P; Fluka, purum > 97%) wurde zuvor destilliert. Die 2-Azidoalkohole 1 und 2 wurden nach [5], 3 und 4 nach [6], 5 nach [7], 6 nach [8] und 7 nach [9] hergestellt. Benzylazid (8) wurde durch Umsetzung von Benzylchlorid mit NaN<sub>3</sub> nach [10] erhalten. Zur Herstellung des bisher nicht bekannten Azides 9, s. unten.

(2,6,6-Trimethylcyclohex-1-enyl)methylazid (9). In eine gerührte Lösung von 2,20 g (0,01 mol) (2,6,6-Trimethylcyclohex-1-enyl)methylbromid [18] in 20 ml DMF werden bei 0° 0,73 g (0,011 mol) NaN<sub>3</sub> eingetragen. Nach 1 Std. bei 0° wird auf Eis gegossen, die Mischung mit 200 ml Pentan in 4 Portionen extrahiert, die org. Phase über MgSO<sub>4</sub> getrocknet und i. V. eingedampft: 1,73 g (97%) farbloses Öl, Sdp. 32°/0,07 Torr,  $n_D^{20} = 1,4920$ . Zur Erlangung analysenreiner Substanz wurde durch Mitteldruckflüssigkeitschromatographie an 250 g Kieselgel mit Pentan/Et<sub>2</sub>O 98 : 2 gereinigt. IR: 2960 s, 2940 s, 2870 s, 2080 s, 1650 w, 1465 s, 1455 s, 1430 m sh, 1375 m, 1360 m, 1330 m, 1270 m sh, 1230 s, 1165 w, 1045 w, 845 w. <sup>1</sup>H-NMR: 1,00 (s, 2 CH<sub>3</sub>-C(6)); 1,70 (s, CH<sub>3</sub>-C(2)); 1,30-1,80 (m, H<sub>2</sub>C(4), H<sub>2</sub>C(5)); 2,04 (t, J = 6, H<sub>2</sub>C(3)); 3,72 (s, CH<sub>2</sub>N<sub>3</sub>). <sup>13</sup>C-NMR: 20,25, 28,25 (2 q, CH<sub>3</sub>-C(2), 2 CH<sub>3</sub>-C(6)); 19,26, 32,63, 39,18 (3 t, C(3), C(4), C(5)); 3386 (s, C(6)); 47,63 (t, CH<sub>2</sub>N<sub>3</sub>); 131,40, 135,91, (C(1), C(2). MS: 179 ( $M^{+}$ , C<sub>10</sub>H<sub>17</sub>N<sub>3</sub>, 10), 137 (60), 136 (88), 123 (29), 122 (17), 121 (100), 109 (16), 108 (19), 107 (23), 95 (50), 94 (14), 93 (43), 91 (19), 82 (10), 81 (43), 80 (11), 79 (34), 77 (17), 69 (26), 68 (10), 67 (31), 65 (10), 55 (30), 53 (14), 43 (16), 41 (43).

C<sub>10</sub>H<sub>17</sub>N<sub>3</sub> (179,26) Ber. C 66,99 H 9,57 N 23,44% Gef. C 66,62 H 9,50 N 23,34%

Umsetzung der 2-Azidoalkohole mit  $(RO)_3P$ . Allgemeine Arbeitsvorschrift. Eine Lösung oder Suspension von 10 mmol 2-Azidoalkohol in 2,5 ml trockenem CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> wird unter Rühren mit 10,5 mmol  $(RO)_3P$  versetzt. Nach Abklingen der N<sub>2</sub>-Entwicklung wird die Lösung unter schwachem Rückfluss erhitzt, bis die Azidbande bei 2100 cm<sup>-1</sup> im IR nicht mehr festzustellen ist. Diese Lösungen werden zur Aufnahme der Spektren bzw. für weitere Umsetzungen verwendet (<sup>1</sup>H-NMR von CDCl<sub>3</sub>-Lösungen, die durch analoge Umsetzung in trockenem CDCl<sub>3</sub> hergestellt werden).

Die Verbindungen 10 und 14-22 wurden nach dieser Vorschrift erhalten.

6-Hydroxy-5-(trimethoxyphosphoranylidenamino)-5,6-dihydro- $\beta$ -ionon (= (3E)-4-(1-Hydroxy-2,2,6-trimethyl-6-(trimethoxyphosphoranylidenamino)cyclohexyl)-3-buten-2-on; 10). Aus CHCl<sub>3</sub> scheidet sich 10 als farblose Kristalle ab, Schmp. 65° (Zers.). IR (CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>): 3610 w, 2930 s, 2840 m, 1680 m sh, 1660 s, 1610 m, 1440 m, 1350 s, 1320 s, 1200 m, 1170 s, 1020 s, 810 s. <sup>1</sup>H-NMR: 0,83, 1,12, 1,35 (3 s, 2 CH<sub>3</sub>-C(1), CH<sub>3</sub>-C(5)); 1,00-2,10 (br. m,  $H_2C(4)$ ,  $H_2C(5)$ ,  $H_2C(6)$ ); 2,27 (s,  $CH_3-C(9)$ ); 3,62 (d, J = 11, 3  $CH_3O$ ); 6,22 (s, J = 17, H-C(8)); 7,65 (d, J = 17, H-C(7)).

6-Hydroxy-5-(trimethoxyphosphoranylidenamino)-5,6-dihydro-β-ionon-äthylen-actal (= (3 E)-4-(1-Hydroxy-2,2,6-trimethyl-6-(trimethoxyphosphoranylidenamino)cyclohexyl)-3-buten-2-on-äthylen-acetal; 14). IR (CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>): 3100 w, 3380 w, 2940 s, 2880 s sh, 1620 w, 1450 s, 1365 s, 1200 m sh, 1175 s, 1030 s, 830 m.

6-Hydroxy-5-(triäthoxyphosphoranylidenamino)-5,6-dihydro-β-ionon (= (3E)-4-(1-Hydroxy-2,2,6-trimethyl-6-(triäthoxyphosphoranylidenamino)cyclohexyl)-3-buten-2-on; **15**). IR (CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>): 3610 w, 3060 w, 2970 s, 2970 s, 2930 s, 1680 m sh, 1665 s, 1615 m, 1470 m, 1435 m, 1380 s, 1360 m, 1320 m, 1155 m, 1090 m, 1020 s, 960 s, 900 s.

 $(4 R^*, 5S^*)$ -2,2,2-Trimethoxy-4,5-diphenyl-1,3,2  $\lambda^5$ -oxazaphospholidin (16). IR (CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>): 3460 m, 3020 m, 2940 m, 2900 m, 2830 m, 1590 w, 1485 m, 1445 m, 1365 m, 1345 m, 1170 m, 1075 s, 1045 s, 1000 s, 890 m.

(4 R\*, 5S\*)-2,2,2-Trimethoxy-4,5-diphenyl-1,3,2 λ<sup>5</sup>-oxazaphospholidin (17). IR (CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>): 3460 m, 3030 m, 2950 m, 2900 m, 2840 m, 1590 w, 1485 m, 1445 m, 1370 m, 1310 m, 1220 m, 1170 m, 1080 s, 1050 s, 1005 s, 900 m.

2,2,2-Trimethoxy-4-phenyl-1,3,2  $\lambda^5$ -oxazaphospholidin (18) (enthält ca. 20% des Isomeren 19). IR (CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>): 3460 m, 3030 m sh, 2940 m, 2900 m sh, 2840 m, 1590 w, 1480 m, 1440 m, 1370 m, 1335 m, 1320 m, 1165 m, 1075 s sh, 1050 m, 1010 s sh, 940 m, 890 m.

2,2,2-Trimethoxy-5-phenyl-1,3,2  $\lambda^5$ -oxazaphospholidin (19). IR (CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>): 3460 m, 3020 m, 2940 m, 2900 m, 2860 m, 2840 m, 1480 w, 1440 m, 1375 m, 1310 m, 1160 m, 1075 s, 1050 s, 1010 s, 940 m, 875 m.

 $(4R^*, 5S^*)$ -2,2,2-Trimethoxy-4,5-tetramethylen-1,3,2 $\lambda^5$ -oxazaphospholidin (=  $(3aR^*, 7aR^*)$ -2,2,2-Trimethoxy-3a, 4, 5, 6, 7, 7a-hexahydrobenzo[d][1,3,2 $\lambda^5$ ]oxazaphospholidin; 20). IR (CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>): 3460 m, 2930 s, 2850 m, 1445 m, 1390 w, 1360 w, 1320 m, 1170 m, 1135 m, 1100 m, sh, 1055 s, 1000 s, 930 w, 890 m.

 $(4R^*, 5S^*)$ -2,2,2-Triäthoxy-4,5-diphenyl-1,3,2  $\lambda^5$ -oxazaphospholidin (21). IR (CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>): 3460 m, 3020 m, 2970 m, 2920 m, 2900 m, 1590 w, 1485 m, 1445 m, 1380 m, 1345 m, 1150 m, 1095 s, 1050 s, 1025 s sh, 950 m, 910 m. Aus CHCl<sub>3</sub> scheidet sich die Verbindung als zersetzliche Kristalle ab, Schmp. 73° (Zers.).

 $(4 R^*, 5 S^*)$ -2,2,2-Triäthoxy-4,5-diphenyl-1,3,2  $\lambda^5$ -oxazaphospholidin (22). IR (CDCl<sub>3</sub>): 3460 m, 3050 w, 3020 m, 2960 m, 2910 m, 2880 m, 1595 w, 1485 m, 1445 m, 1370 m, 1305 m, 1220 m, 1150 m, 1090 s, 1050 s, 950 m.

(Benzylimido)phosphorsäure-trimethylester (11). Eine Lösung von 1,33 g (0,01 mol) Benzylazid (8) [10] in 2 ml trockenem  $CH_2Cl_2$  wird unter Rühren mit 1,24 g (0,01 mol) (MeO)<sub>3</sub>P versetzt und 4 Std. bei 40° gehalten. Nach NMR wurde ausschliesslich 11 gebildet. IR ( $CH_2Cl_2$ ): 3010 m, 2940 m, 2890 w, 2840 m, 1590 w, 1485 m, 1445 m, 1320 s, 1170 m, 1060 s sh, 1020 s, 920 m.

[(2,6,6-Trimethylcyclohex-1-enyl)*methylimido]phosphorsäure-trimethylester* (12). Analog zur Herstellung von 11 werden 1,35 g (7,5 mmol) 9 in trockenem CDCl<sub>3</sub> umgesetzt. IR (CDCl<sub>3</sub>): 2940 s, 2850 s, 1450 m, 1350 m, 1270 s, 1230 m, 1175 m, 1020 s.

(*Benzylimido*)*phosphorsäure-triäthylester* (13). Analog zur Herstellung von 11 werden 1,33 g (0,01 mol) 8 [10] in trockenem CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> umgesetzt. IR (CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>): 3020 w, 2960 s, 2920 m, 2890 m, 1480 w, 1465 w, 1435 m, 1380 m, 1365 m, 1150 m, 1085 s sh, 1020 s, 950 s, 910 s.

Umsetzung von 10 mit  $H_2O$ . a) <sup>31</sup>P-NMR-Kontrolle. Eine Lösung von 1,04 g (3 mmol) 10 in trockenem THF wird in gleichen Volumina auf 3 NMR-Messrohre (A-C) verteilt. Nach Aufnahme des <sup>31</sup>P-NMR werden in das Messrohr A 20  $\mu$ l  $H_2O$ , in B 20  $\mu$ l AcOH (0,05 mmol)/ $H_2O$  und in C 20  $\mu$ l NaOH (0,05 mmol)/ $H_2O$  gegeben. Von den Lösungen wird in regelmässigen Abständen das <sup>31</sup>P-NMR aufgenommen. In B ist 10 nach 5 Min. nicht mehr festzustellen, in A nach 1 Std.; in C ist 10 auch nach 8 Std. noch unverändert vorhanden.

b) Eine Lösung von 1,74 g (5 mmol) **10** in 2 ml  $CH_2Cl_2$  wird mit 0,5 ml  $H_2O$  überschichtet und 1 Std. geschüttelt. <sup>31</sup>P-NMR: kein Signal bei – 14,2 ppm mehr, 2 Signale bei 10,2 und 1,4 ppm (2:1). Die  $CH_2Cl_2$ -Lösung wird mit verd. HCOOH extrahiert, neutralgewaschen, über MgSO<sub>4</sub> getrocknet und i. V. eingedampft. Der Rückstand wird aus  $CCl_4$  umkristallisiert: 0,58 g (35%) **23.** Die wässr. Phase wird durch Zugabe von verd. NaOH basisch gestellt und mit  $CH_2Cl_2$  extrahiert. Das nach Trocknen über MgSO<sub>4</sub> und Verdampfen der org. Phase i. V. zurückbleibende Öl wird i. HV. destilliert: 0,30 g (29%) **24** [5].

c) Eine Lösung von 1,74 g (5 mmol) 10 in 2 ml THF wird mit 0,5 ml H<sub>2</sub>O versetzt und stehen gelassen, bis das Signal bei -14.4 ppm im <sup>31</sup>P-NMR verschwunden ist (2 neue Signale bei 10,2 und 1,4 ppm (5:1)). Nach Versetzen mit 10 ml CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> wird analog zu *b* aufgearbeitet: 0,95 g (57%) 23 und 0,10 g (10%) 24 [5].

Durch analoge Vorgangsweise werden folgende Verbindungen erhalten (Ausbeute in Klammer): 25 (47%) neben 26 [5], 27 (28%) nehen 24 [5]; ferner werden die (Benzylimido)phosphorsäureester 11 und 13 in die (Benzylamido)phosphorsäureester 39 (33%) und 40 (50%) übergeführt (s. unten).

5-Dimethoxyphosphorylamino-6-hydroxy-5,6-dihydro- $\beta$ -ionon (= (3 E)-4-(2-Dimethoxyphosphorylamino-1hydroxy-2,6,6-trimethylcyclohexyl)-3 buten-2-on; 23). Farblose Kristalle, Schmp. 118–120° (CCl<sub>4</sub>). UV (0,347 mg in 5 ml EtOH): 230 (12 100). IR (CHCl<sub>3</sub>): 3390 m, 3330 m, 2980 s, 2940 s, 2850 m, 1680 s, 1670 s, 1610 s, 1450 m, 1390 m, 1370 m sh, 1350 m, 1270 s, 1110 m, 1020 s, 880 w, 820 m. <sup>1</sup>H-NMR: 0,84, 1,06, 1,48 (3 s, 2 CH<sub>3</sub>-C(1), CH<sub>3</sub>-C(5)); 1,30–1,90 (br. m, H<sub>2</sub>C(2), H<sub>2</sub>C(3), H<sub>2</sub>C(4)); 2,23 (s, CH<sub>3</sub>-C(9)); 2,69 (d, J = 7, D<sub>2</sub>O-Austausch, NH); 3,54, 3,62 (2 d, J = 11, 2 CH<sub>3</sub>O); 4,79 (br. s, D<sub>2</sub>O-Austausch, OH); 6,53 (d, J = 15, H-C(8)); 7,26 (d, J = 15, H-C(7)). <sup>13</sup>C-NMR: 18,67 (t, C(3)); 23,34, 24,23, 28,46, 29,14 (4 q, 2 CH<sub>3</sub>-C(1), CH<sub>3</sub>-C(5), CH<sub>3</sub>-C(9)); 37,31 (t, C(2)); 38,08 (td,  $J_d = 9$ , C(4)); 38,62 (s, C(1)); 53,48 (qd,  $J_d = 6$ , 2 CH<sub>3</sub>O); 60,34 (s, C(5)); 81,77 (sd,  $J_d = 2.5$ , C(6)); 129,34 (d, C(8)); 151,67 (s, C(7)). <sup>31</sup>P-NMR (CHCl<sub>3</sub>): 9,9. MS: 333 (2,  $M^+$ , C<sub>15</sub>H<sub>28</sub>NO<sub>5</sub>P), 290 (33), 235 (43), 193 (10), 192 (78), 191 (52), 190 (13), 179 (36), 178 (100), 166 (36), 165 (65), 152 (22), 150 (47), 139 (14), 135 (16), 134 (11), 127 (14), 126 (86), 125 (19), 124 (12), 123 (53), 110 (19), 109 (81), 97 (13), 95 (20), 94 (21), 84 (12), 82 (21), 81 (10), 80 (10), 79 (25), 71 (12), 70 (56), 69 (23), 68 (11), 57 (24), 56 (13), 55 (26), 43 (75), 42 (33), 41 (48).

C<sub>1</sub>,H<sub>28</sub>NO<sub>5</sub>P (333,37) Ber. C 54,04 H 8,47 N 4,20% Gef. C 54,13 H 8,53 N 4,15%

5-Dimethoxyphosphorylamino-6-hydroxy-5,6-dihydro-β-ionon-äthylen-acetal (= (3 E)-4-(2-Dimethoxyphosphorylamino-1-hydroxy-2,6,6-trimethylcyclohexyl)-3-buten-2-on-äthylen-acetal; **25**). Farblose Kristalle, Schmp. 119–20° (CCl<sub>4</sub>). IR (CHCl<sub>3</sub>): 3400 m, 2990 s, 2950 s, 2900 m sh, 1460 m, 1400 m, 1370 m, 1340 w, 1110 m, 1030 s, 850 w, 815 m. <sup>1</sup>H-NMR: 0,92, 1,01, 1,39 (3 s, 2 CH<sub>3</sub>-C(1), CH<sub>3</sub>-C(5)); 1,45 (s, CH<sub>3</sub>-C(9)); 1,20–1,90 (br. m, H<sub>2</sub>C(2), H<sub>2</sub>C(3), H<sub>2</sub>C(4)); 2,69 (d, J = 6, D<sub>2</sub>O-Austausch, NH); ca. 3,60 (br. s, D<sub>2</sub>O-Austausch, OH); 3,63 (d, J = 11, 2 CH<sub>3</sub>O); 3,90 (stark strukturiertes m, OCH<sub>2</sub>CH<sub>2</sub>O); 5,76, 6,20 (2 d, J = 16, H-C(7), H-C(8)). <sup>13</sup>C-NMR: 18,62 (t, C(3)); 22,49, 24,83, 25,30, 28,53 (4 q, 2 CH<sub>3</sub>-C(1), CH<sub>3</sub>-C(5), CH<sub>3</sub>-C(9)); 36,88 (t, C(2)); 37,53 (td, J<sub>d</sub> = 6,3, C(4)); 38,38 (s, C(1)); 53,12, 53,39 (2 qd, J<sub>d</sub> = 6,5, 2 CH<sub>3</sub>O); 60,11 (s, C(5)); 64,36, 64,52 (2 t, CH<sub>2</sub>CH<sub>2</sub>O); 80,37 (sd, J<sub>d</sub> = 4, C(6)); 107,74 (s, C(9)); 131,32, 132,58 (2 d, C(7), C(8)). <sup>31</sup>P-NMR (CHCl<sub>3</sub>): 100 MS: 377 (3,  $M^{+}$ , C<sub>17</sub>H<sub>32</sub>O<sub>5</sub>P), 315 (19), 235 (13), 234 (13), 232 (16), 192 (48), 191 (36), 190 (25), 189 (15), 186 (14), 179 (15), 178 (51), 166 (29), 165 (51), 152 (11), 151 (11), 150 (100), 135 (14), 126 (67), 124 (15), 123 (58), 115 (12), 109 (38), 95 (10), 87 (51), 82 (10), 79 (11), 71 (12), 70 (28), 69 (17), 55 (14), 45 (10), 43 (47), 42 (16), 41 (23).

 $C_{17}H_{32}NO_6P(377,42)$  Ber. C 54,10 H 8,55 N 3,71% Gef. C 53,52 H 8,49 N 4,07%

5-Diäthoxyphosphorylamino-6-hydroxy-5,6-dihydro-β-ionon (= (3 E)-4-(2-Diäthoxyphosphorylamino-1-hydroxy-2,6,6-trimethylcyclohexyl)-3-buten-2-on; **27**). Farblose Kristalle Schmp. 132° (Cyclohexan). UV (0,156 mg in 5 ml Pentan): 228 (12 150). IR: 3400 m, 3350 w, 3320 m, 2980 s, 2940 s, 2860 m, 1690 s, 1670 s, 1615 s, 1470 m sh, 1455 m, 1435 m, 1380 s, 1350 s, 1325 w, 1270 s, 1220 s, 1185 m, 1160 m, 1115 m, 1085 m, 1045 s, 1015 s, 955 s. <sup>1</sup>H-NMR: 0,84, 1,07, 1,50 (3 s, 2 H<sub>3</sub>C-C(1), H<sub>3</sub>C-C(5)); 1,20, 1,27 (2 t,  $J = 7, 2 \text{ CH}_3\text{CH}_2\text{O}$ ); 1,00–2,00 (br. m, H<sub>2</sub>C(3), H<sub>2</sub>C(4)); 2,45 (d, J = 7, D<sub>2</sub>O-Austausch, NH); 4,94 (strukturiertes m, 2 CH<sub>3</sub>CH<sub>2</sub>O); 4,97 (br. s, D<sub>2</sub>O-Austausch, OH); 6,54 (d, J = 16, H-C(8)); 7,26 (d, J = 16, H-C(7)). <sup>13</sup>C-NMR: 16,17 (qd,  $J_d = 7$ , 2 CH<sub>3</sub>CH<sub>2</sub>O); 18,73 (t, C(3)); 23,24, 24,21, 28,38, 29,24 (4 q, 2 CH<sub>3</sub>-C(1), CH<sub>3</sub>-C(5)); 17,78 (br. s, w<sub>1/2</sub> = 6, C(6)); 129,35 (d, C(8)); 151,90 (d, C(7)); 198,15 (s, C(9)). <sup>31</sup>P-NMR (CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>): 8,2. MS: 361 (4, M<sup>+</sup>, C<sub>17</sub>H<sub>32</sub>NO<sub>5</sub>P), 318 (63), 263 (53), 220 (99), 219 (64), 207 (49), 206 (100), 194 (29), 193 (86), 192 (24), 190 (25), 180 (23), 178 (62), 164 (28), 154 (72), 150 (67), 149 (24), 138 (32), 137 (20), 135 (24), 126 (33), 125 (20), 123 (68), 98 (50), 84 (22), 82 (26), 70 (50), 69 (25), 57 (25), 55 (22), 43 (66), 42 (56), 41 (38).

C<sub>17</sub>H<sub>12</sub>NO<sub>5</sub>P (361,42) Ber. C 56,50 H 8,92 N 3,88% Gef. C 56,54 H 8,95 N 3,98%

(Benzylamido)phosphorsäure-dimethylester (PO ( $C_6H_5CH_2NH$ ) (OCH<sub>3</sub>)<sub>2</sub>; **39**). Farbloses Öl, Sdp. 114°/ 0,04 Torr. IR (CHCl<sub>3</sub>): 3420 m, 3080 w, 2980 s, 2940 m, 2900 w, 2840 w, 1480 w, 1440 m, 1045 s sh, 1020 s, 900 w. <sup>1</sup>H-NMR: 3,58 (d, J = 11, 2 CH<sub>3</sub>O); 4,05 (m, nach D<sub>2</sub>O-Austausch d, J = 10, C<sub>6</sub>H<sub>5</sub>CH<sub>2</sub>); 7,20 (s, C<sub>6</sub>H<sub>5</sub>). <sup>13</sup>C-NMR (CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>): 45,07 (t, CH<sub>2</sub>); 52,66 (qd,  $J_d = 4$ , 2 CH<sub>3</sub>O); 127,00, 127,50, 128,34 (3 d), 140,47 (br. s, arom. C). <sup>31</sup>P-NMR (CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>): 11,2.

(Benzylamido)phosphorsäure-diäthylester (PO ( $C_6H_5CH_2NH$ ) (OCH<sub>2</sub>CH<sub>3</sub>)<sub>2</sub>; **40**). Farbloses Öl, Sdp. 120°/0.05 Torr. IR (CHCl<sub>3</sub>): 3420 m, 3040 w sh, 2980 s, 2930 m, 2910 m, 2870 w sh, 1445 m, 1405 s, 1365 w, 1160 m, 1085 s sh, 1050 s sh, 1015 s, 960 s, 850 w. <sup>1</sup>H-NMR: 1,31 (td, J = 7, 0,8, 2 CH<sub>3</sub>CH<sub>2</sub>O); 3,13 (m, D<sub>2</sub>O-Austausch, NH); 4,07 (m, C<sub>6</sub>H<sub>5</sub>CH<sub>2</sub>, 2 CH<sub>3</sub>CH<sub>2</sub>O); 7,34 (s, C<sub>6</sub>H<sub>5</sub>). <sup>13</sup>C-NMR: 16,07 (qd,  $J_d = 6,7, 2$  CH<sub>3</sub>CH<sub>2</sub>O); 45,23 (t, C<sub>6</sub>H<sub>5</sub>CH<sub>2</sub>); 62,24 (td,  $J_d = 5,2, 2$  CH<sub>3</sub>CH<sub>2</sub>O); 127,25 (2 d), 128,47 (d), 139,68 (sd,  $J_d = 6, 3$ , arom. C). <sup>31</sup>P-NMR (CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>): 8,3.

Umsetzung von 16 mit  $H_2O$ . a) <sup>31</sup>P-NMR-Kontrolle. Auf 3 NMR-Messrohre (A-C) werden 1,25 ml ca. 4 M Lösung von 16 in trockenem THF in gleichen Volumina verteilt und nach Aufnahme des <sup>31</sup>P-NMR mit 0,3 ml H<sub>2</sub>O (A), 0,3 ml AcOH (0,08 mmol)/H<sub>2</sub>O (B), und 0,3 ml NaOH (0,08 mmol)/H<sub>2</sub>O (C), versetzt. Das in regelmässigen Abständen aufgenommene <sup>31</sup>P-NMR zeigt, dass 16 in AcOH/H<sub>2</sub>O sofort in 28 übergeführt wird, während die Umsetzung in H<sub>2</sub>O und in NaOH/H<sub>2</sub>O langsamer verläuft: das Hochfeldsignal bei – 55 ppm ist in A nach 10 Min. und in C erst nach 20 Min. nicht mehr feststellbar.

b) Eine *ca.* 4 M Lösung (2,5 ml) von **16** in  $CH_2Cl_2$  wird mit 0,2 ml  $H_2O$  versetzt und 30 Min. unter Rückfluss erhitzt. <sup>31</sup>P-NMR: 9,8 (intensiv), 7,1 ppm (schwach). Nach dem Abkühlen werden die ausgefallenen Kristalle abfiltriert und aus CHCl<sub>3</sub>/CCl<sub>4</sub> umkristallisiert: 1,7 g (53 %) **28**.

Analog werden folgende Verbindungen erhalten (Ausbeute in Klammer): 29 (28%), 30 (49%), 31 (nach Mitteldruck-Chromatographie mit AcOEt/EtOH 8:2; 35%), 32 (nach Mitteldruck-Chromatographie mit AcOEt/EtOH 8:2; 45%), 33 (51%) [4] und 34 (38%) [4].

[((1R\*, 2S\*)-2-Hydroxy-1,2-diphenyläthyl)amido]phosphorsäure-dimethylester (28). Farblose Kristalle, Schmp. 125-40° (Zers.; aus CHCl<sub>3</sub>/CCl<sub>4</sub>). IR (CHCl<sub>3</sub>): 3580 w, 3400 m, 3080 w, 2990 m, 2840 w, 1480 w, 1445 m, 1405 m, 1325 w, 1020 s, 965 m. <sup>1</sup>H-NMR (CDCl<sub>3</sub>/(D<sub>6</sub>)DMSO): 3,14, 3,40 (2 d, J = 11, 2 CH<sub>3</sub>O); 4,22 (ddd, J = 10, 10, 5, H-C(1)); 4,71 (br. t, J = 12,  $w_{1/2} = 10$ , D<sub>2</sub>O-Austausch, NH); ca. 4,80 (br. s, D<sub>2</sub>O-Austausch, OH); 4,93 (d, J = 5, H-C(2)); 6,80-7,30 (strukturiertes m, 2 C<sub>6</sub>H<sub>5</sub>). <sup>13</sup>C-NMR (CDCl<sub>3</sub>/(D<sub>6</sub>)DMSO): 51,68 (q d,  $J_{a} = 5,4,2$  CH<sub>3</sub>O); 61,77 (d, C(1)); 76,57 (dd,  $J_{a} = 9,4$ , C(2)); 126,47, 126,85, 127,14, 127,26, 127,46, 128,00 (6 d), 142,23 (sd,  $J_{a} = 2,1$ ), 143,43 (s, arom. C). <sup>31</sup>P-NMR (CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>): 9,9. MS: 321 (gerade noch sichtbar,  $M^{\ddagger}$ , C<sub>16</sub>H<sub>20</sub>NO<sub>4</sub>P), 215 (27), 214 (75), 195 (21), 194 (36), 183 (36), 182 (28), 179 (15), 178 (85), 168 (23), 155 (12), 109 (13), 107 (13), 106 (91), 105 (54), 91 (17), 89 (13), 79 (23), 78 (18), 77 (46), 51 (18), 32 (73), 31 (100).

C<sub>16</sub>H<sub>20</sub>NO<sub>4</sub>P (321,31) Ber. C 59,81 H 6,27 N 4,36% Gef. C 59,14 H 6,25 N 4,28%

[((1 R\*, 2R\*)-2-Hydroxy-1,2-diphenyläthyl)amido]phosphorsäure-dimethylester (29). Farblose Kristalle, Schmp. 140–53° (Zers.; aus CHCl<sub>3</sub>/CCl<sub>4</sub>). IR (CHCl<sub>3</sub>): 3590 w, 3400 m, 3060 w, 2990 m, 2940 m, 2840 m, 1470 w, 1445 m, 1405 m, 1325 w, 1020 s, 960 m. <sup>1</sup>H-NMR (CDCl<sub>3</sub>/(D<sub>6</sub>)DMSO): 3,12, 3,17 (2 d, J = 11, 2 CH<sub>3</sub>O); 4,14 (ddd, J = 9, 9, 4, H-C(1)); 4,71 (dd, J = 5, 4, H-C(2)); 4,87 (dd,  $J = 12, 9, D_2O$ -Austausch, NH); 5,30 (d, J = 5. D<sub>2</sub>O-Austausch, OH); 6,90–7,50 (strukturiertes m, 2C<sub>6</sub>H<sub>3</sub>). <sup>13</sup>C-NMR (CDCl<sub>3</sub>/(D<sub>6</sub>)DMSO): 51,81 (qd,  $J_d = 5.5$ , 2 CH<sub>3</sub>O); 62,07 (d, C(1)); 76,43 (dd,  $J_d = 7.5$ , C(2)); 126,48, 126,66, 127,09, 127,38, 127,49 (5d), 142,79 (br. s), 143,13 (s, arom. C). <sup>31</sup>P-NMR (CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>): 10,0. MS: 321 (gerade noch sichtbar,  $M^+$ , C<sub>16</sub>H<sub>20</sub>NO<sub>4</sub>P), 215 (36), 214 (100), 183 (41), 182 (34), 179 (17), 178 (100), 168 (26), 155 (14), 109 (13), 106 (39), 105 (56), 104 (54), 91 (10), 79 (12), 78 (14), 77 (33), 51 (11), 31 (11).

C<sub>16</sub>H<sub>20</sub>NO<sub>4</sub>P (321,31) Ber. C 59,81 H 6,27 N 4,36% Gef. C 59,65 H 6,25 N 4,36%

[(2-Hydroxy-1-phenyläthyl) amido]phosphorsäure-dimethylester (30). Farblose Kristalle, Schmp. 106° (CHCl<sub>3</sub>). IR (CHCl<sub>3</sub>): 3580 w, 3400 m, 3300 m, 3080 w, 2990 m, 2950 m, 2850 w, 1480 w, 1445 m, 1410 m sh, 1340 w, 1110 m, 1020 s. <sup>1</sup>H-NMR (CDCl<sub>3</sub>/(D<sub>6</sub>)DMSO): 3,35, 3,49, (2 d, J = 11, 2 CH<sub>3</sub>O); 3,20-4.30 (strukturiertes m, H-C(1), H<sub>2</sub>C(2)); ca. 4,70 (br. s, D<sub>2</sub>O-Austausch, OH); 5,31 (dd, J = 12, 10, NH); 7,25 (s-artiges m, C<sub>6</sub>H<sub>5</sub>). <sup>13</sup>C-NMR (CDCl<sub>3</sub>/(D<sub>6</sub>)DMSO): 52,20 (qd, J<sub>d</sub> = 5,9, 2 CH<sub>3</sub>O); 57,65 (d, C (1)); 66,39 (td, J<sub>d</sub> = 7,7, C(2)); 126,65, 126,95, 127,84 (3 d), (142,59 (sd, J<sub>d</sub> = 2,5, arom. C). <sup>31</sup>P-NMR (CHCl<sub>3</sub>): 10,1. MS: 245 (gerade noch sichtbar,  $M^{+}$ , C<sub>10</sub>H<sub>16</sub>NO<sub>4</sub>P), 215 (22), 214 (100), 213 (20), 182 (23), 168 (11), 155 (20), 118 (58), 109 (17), 106 (21), 105 (26), 104 (49), 91 (15), 79 (13), 78 (12), 77 (23), 51 (11).

C<sub>10</sub>H<sub>16</sub>NO<sub>4</sub>P (245,22) Ber. C 48,98 H 6,58 N 5,71 % Gef. C 48,84 H 6,62 N 5,67 %

[(2-Hydroxy-2-phenyläthyl)amido]phosphorsäure-dimethylester (**31**). Farbloses Öl, Sdp. > 180°/0,02 Torr (Zers.). IR (CHCl<sub>3</sub>): 3600 w, 3420 m, 3070 w, 3000 m, 2950 m, 2860 w, 1490 w, 1450 m, 1405 m, 1115 m, 1030 s, 930 w. <sup>1</sup>H-NMR: 2,76–3,36 (m, H<sub>2</sub>C(1)); 3,56, 3,62 (2 d,  $J = 11, 2 \text{ CH}_3\text{O}$ ); *ca*. 3,60 (D<sub>2</sub>O-Austausch, NH); 4,16 (br. *s*, D<sub>2</sub>O-Austausch, OH); 4,73 (*dd*, J = 7, 4, H-C(2)); 7,30 (*s*-artiges m, C<sub>6</sub>H<sub>5</sub>). <sup>13</sup>C-NMR: 49,17 (*t*, C(1)); 53,02 (*qd*,  $J_d = 6,6, 2 \text{ CH}_3\text{O}$ ); 73,73 (*dd*,  $J_d = 5,1, C(2)$ ); 126,08, 127,54, 128,31 (3 d), 142,17 (*s*, arom. C). <sup>31</sup>P-NMR (CHCl<sub>3</sub>): 11,5. MS: 245 (0,7,  $M^{+}$ , C<sub>10</sub>H<sub>16</sub>NO<sub>4</sub>P), 139 (100), 138 (68), 110 (26), 109 (38), 108 (14), 107 (12), 79 (19), 77 (20).

C<sub>10</sub>H<sub>16</sub>NO<sub>4</sub>P (245,22) Ber. C 48,98 H 6,58 N 5,71% Gef. C 48,91 H 6,68 N 5,56%

[(2-Hydroxy-cyclohexyl)amido]phosphorsäure-dimethylester (**32**). Farblose Kristalle, Schmp. 58–60° (CCl<sub>4</sub>). IR (CHCl<sub>3</sub>): 3550 w, 3490 m, 2990 m, 2940 s, 2850 m, 1445 m, 1415 m, 1025 s, 960 w. <sup>1</sup>H-NMR: 1,00–2,30 (strukturiertes m, H<sub>2</sub>C(3), H<sub>2</sub>C(4), H<sub>2</sub>C(5), H<sub>2</sub>C(6)); 2,72 (br. m, H-C(1)); 3,22 (br. m, H-C(2)); 3,67, 3,69 (2 d.  $J = 11, 2 \text{ CH}_3\text{O}$ ); 3,89 (dd,  $J = 10,8, D_2\text{O-Austausch}$ , NH); 4,12 (d,  $J = 2, D_2\text{O-Austausch}$ , OH). <sup>13</sup>C-NMR: 24,47, 24,97, 33,42, 33,79, (4 t, C (3), C (4), C (5), C(6)); 52,01 (qd,  $J_d = 5,7,2 \text{ CH}_3\text{O}$ ); 58,00 (d, C(1)); 73,94 (dd,  $J_d = 7,1, C(2)$ ). <sup>31</sup>P-NMR (CHCl<sub>3</sub>): 11,7. MS: 223 (15,  $M^+$ ,  $C_8H_{18}\text{NO}_4\text{P}$ ), 195 (16), 181 (17), 167 (29), 164 (79), 152 (79), 148 (13), 139 (19), 138 (44), 127 (13), 126 (100), 120 (10), 114 (66), 112 (10), 110 (33), 109 (51), 97 (10), 96 (14), 95 (21), 94 (16), 85 (20), 83 (31), 81 (16), 79 (39), 69 (22), 67 (11), 58 (15), 57 (63), 56 (25), 55 (13), 47 (17), 44 (18), 43 (20), 42 (14), 41 (36).

C<sub>8</sub>H<sub>18</sub>NO<sub>4</sub>P (223,21) Ber. C43,05 H 8,13 N 6,28% Gef. C43,05 H 8,09 N 6,24%

 $[((1 \mathbb{R}^*, 2 \mathbb{S}^*)-2-Hydroxy-1, 2-diphenyläthyl) amido]phosphorsäure-diäthylester (33) und <math>[(1 \mathbb{R}^*, 2 \mathbb{R}^*)-2-Hydroxy-1, 2-diphenyläthyl) amido]phosphorsäure-diäthylester (34).$  Schmp. und spektralanalytische Daten entsprechend [4].

Umsetzung von 10 mit MeOH. a) <sup>31</sup>P-NMR-Kontrolle. Eine Lösung von 0,347 g (1 mmol) 10 in 4 ml trockenem  $CH_2Cl_2$  wird in gleichen Volumina auf 4 NMR-Messrohre (A-D) verteilt. Nach Aufnahme des <sup>31</sup>P-NMR wird in A 0,1 ml abs. MeOH zugegeben, in B 0,1 ml AcOH (5 Mol-%)/MeOH und in C 0,1 ml NaOMe (5 Mol-%)/MeOH; Messrohr D dient als Standard. Von den Lösungen wird in regelmässigen Abständen das <sup>31</sup>P-NMR aufgenommen. In B nach 5 Min.: kein Signal bei – 14 ppm für 10, bei 1,5 ppm Signal für PO(MeO)<sub>3</sub>. Die Lösung in A zeigt das gleiche Bild nach 1 Std., hingegen verändern sich die Lösungen in C und D während 8 Std. nicht.

b) Eine ca. 4 M Lösung (2,5 ml) von 10 in trockenem  $CH_2Cl_2$  wird mit 4 ml abs. MeOH versetzt und 30 Min. auf 40° erwärmt. <sup>31</sup>P-NMR: nur Signal bei 1,5 ppm (PO(MeO)<sub>3</sub>). Aufarbeitung wie in [5] beschrieben ergibt 1,66 g (80%) 5,6-Epimino-5,6-dihydro- $\beta$ -ionon (= (3E)-4-(1,2-Epimino-2,6,6-trimethylcyclohexyl)-3-buten-2-on) (24), Spektraldaten entsprechend [5].

Durch analoge Umsetzung wird 24 auch aus 15 erhalten (82%). Umsetzung von 14 ergibt 5,6-Epimino-5,6-dihydro- $\beta$ -ionon-äthylen-acetal (= (3E)-4-(1,2-Epimino-2,6,6-trimethylcyclohexyl)-3-buten-2-onäthylen-acetal) (26; 77%), Spektraldaten entsprechend [5].

Versuch zur Thermolyse von 10 in  $(D_6)$  Benzol. Eine Lösung von 70 mg 10 in 0,3 ml  $(D_6)$  Benzol (über Alox, basisch, Akt. I, filtriert) wird in einem NMR-Messrohr mit Ar begast und nach Aufnahme des <sup>1</sup>H-NMR auf 70° erwärmt. Im Abstand von je 30 Min. wird das Messrohr mit kaltem H<sub>2</sub>O abgeschreckt und ein <sup>1</sup>H-NMR aufgenommen. Nach 2 Std. ist das <sup>1</sup>H-NMR unverändert.

Umsetzung von 16 mit MeOH. a) <sup>31</sup>P-NMR-Kontrolle. Eine ca. 4 M Lösung (2,5 ml) von 16 in trockenem  $CH_2Cl_2$  wird in gleichen Volumina auf 4 NMR-Messrohre (A-D) verteilt. Die weitere Vorgangsweise entspricht der bei der Methanolyse von 10 beschriebenen. In B (AcOH/MeOH) nach 5 Min.: kein Signal bei -55 ppm für 16, nur bei 1,5 ppm Signal für PO(MeO)<sub>3</sub>. Ohne Säurezusatz ist das gleiche Ergebnis nach 3 Std. festzustellen; die alkalische Lösung und die Standardlösung verändern sich mindestens 24 Std. nicht.

b) Eine ca. 4 M Lösung (2,5 ml) von **16** in trockenem  $CH_2Cl_2$  wird mit 4 ml abs. MeOH versetzt und 30 Min. auf 40° erwärmt. <sup>31</sup>P-NMR: 1,5 (PO(MeO)<sub>3</sub>). <sup>1</sup>H-NMR: trans-1,2-Diphenylaziridin (**35**) und PO(MeO)<sub>3</sub>. Zu dieser Lösung werden 20 ml 2N NaOH/EtOH gegeben. Nach 24 Std. bei RT wird mit H<sub>2</sub>O verdünnt, die org. Phase abgetrennt, die wässr. Phase 2mal mit  $CH_2Cl_2$  extrahiert, die vereinigte  $CH_2Cl_2$ -Phase über MgSO<sub>4</sub> getrocknet und eingedampft. Der Rückstand wird i. HV. destilliert: 1,20 g (62%) trans-1,2-Diphenylaziridin (**35**), Spektraldaten entsprechend [15].

Umsetzung von 17 mit MeOH. a) <sup>31</sup>P-NMR-Kontrolle. Probenvorbereitung und Umsetzung wie bei der Methanolyse von 16. Zusätzlich wird eine Messlösung mit p-TsOH (5 Mol-%)/MeOH versetzt. Das Signal für 17 bei – 55 ppm ist in AcOH/MeOH nach 1 Std., in TsOH/MeOH schon nach 5 Min. verschwunden (nur bei 1,5 ppm Signal für PO(MeO)<sub>3</sub>). Ohne Säurezusatz bzw. in alkalischer Lösung bleibt 17 mindestens 6 Std. unverändert.

b) Eine ca. 4 M Lösung (2,5 ml) von 17 in trockenem CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> wird wie bei der Methanolyse von 16 beschrieben umgesetzt. <sup>31</sup>P-NMR: 1,5 (PO(MeO)<sub>3</sub>). <sup>1</sup>H-NMR und DC: cis- und trans-*1,2-Diphenylaziridin* (36 bzw. 35) neben weiteren, nicht identifizierten Produkten. Die Lösung wird mit 20 ml 2N NaOH/EtOH versetzt und 24 Std. bei RT stehen gelassen. Nach Verdünnen mit H<sub>2</sub>O wird die org. Phase abgetrennt und die wässr. Phase noch 2mal mit CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> extrahiert. Durch Schütteln der vereinigten org. Phase abgetrennt und die wässr. Phase noch 2mal mit 2N NaOH und Extraktion mit CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> werden die Aziridine von den übrigen Produkten abgetrennt. Nach Trocknen über MgSO<sub>4</sub>, Eindampfen und Destillation des Rückstands i. HV. fallen 0,32 g (28%) 35/36 im Verhältnis 1:1 (<sup>1</sup>H-NMR) an. Durch wiederholte Umkristallisation kann daraus reines cis-*1,2-Diphenylaziridin* (36) erhalten werden, Schmp. und Spektraldaten entsprechen [15].

Durch analoge Umsetzung und Aufarbeitung wird 35 aus 21 in 82% Ausbeute, 2-Phenylaziridin (37) aus 18 in 48% und aus 19 in 56% Ausbeute erhalten. Sprektraldaten der Verbindungen entsprechend [15].

7-Azabicyclo[4.1.0]heptan (38) aus 20. Eine ca.  $4 \le 10^{\circ}$  Lösung (5 ml) von 20 in trockenem CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> wird mit 8 ml abs. MeOH versetzt und 30 Min. auf 40° erwärmt. Die Lösung wird i. V. eingedampft, der Rückstand in 50 ml abs. Et<sub>2</sub>O aufgenommen und bei 0° unter Rühren zu einer Lösung von 2 g LiAlH<sub>4</sub> in 50 ml abs. Et<sub>2</sub>O getropft. Nach 3 Std. Rühren bei 0° wird das überschüssige LiAlH<sub>4</sub> durch Zutropfen von H<sub>2</sub>O und 15proz. NaOH zersetzt. Die Et<sub>2</sub>O-Lösung wird filtriert, i. V. eingedampft und der Rückstand i. HV. destilliert: 0,20 g 38 (10%), Spektraldaten entsprechend [15].

#### LITERATURVERZEICHNIS

- [1] H. Staudinger & J. Meyer, Helv. Chim. Acta 2, 635 (1919).
- [2] J. G. Gololobov, I. N. Zhumorova & L. F. Kasukhin, Tetrahedron 37, 437 (1981) und darin zit. Lit.
- [3] J. I. G. Cadogan, J. Gosney, E. Henry, T. Naisby, B. Nay, N. J. Stewart & N. J. Tweddle, J. Chem. Soc., Chem. Commun. 1979, 189.
- [4] M. Weitzberg, Z. Aizenshtat, P. Jerushalmy & J. Blum, J. Org. Chem. 45, 4252 (1980).
- [5] E. P. Müller, Helv. Chim. Acta 65, 1617 (1982).
- [6] Y. Ittah, Y. Sasson, I. Shahak, S. Tsaroom & J. Blum, J. Org. Chem. 43, 4271 (1978).
- [7] W. E. McEwen, W. E. Conrad & C. A. VanderWerf, J. Am. Chem. Soc. 74, 1168 (1952).
- [8] J. H. Boyer, W. E. Krueger & R. Modler, J. Org. Chem. 34, 1987 (1969).
- [9] G. Swift & D. Swern, J. Org. Chem. 32, 511 (1967).
- [10] Th. Curtius & G. Erhart, Ber. Dtsch. Chem. Ges. 55, 1559 (1922).
- [11] M. R. Marre, M. Sanchez, J. F. Bazier & R. Wolf, Can. J. Chem. 60, 456 (1982).
- [12] A. Weissberger & H. Bach, Ber. Dtsch. Chem. Ges. 64, 1095 (1931).
- [13] D. A. Darapsky & H. Spannagel, J. Prakt. Chem. 92, 272 (1915).
- [14] S. J. Brois, J. Org. Chem. 27, 3532 (1962).
- [15] A. Hassner, G. J. Matthews & F. W. Fowler, J. Am. Chem. Soc. 91, 5046 (1969).
- [16] A. Schmidpeter, W. Zeiß, D. Schomburg & W. S. Sheldrick, Angew. Chem. 92, 860 (1980).
- [17] K. Sasse, in «Methoden der Organischen Chemie», Houben-Weyl Band XII/2, Georg Thieme Verlag, Stuttgart 1964, S. 441.
- [18] E. Truscheit & K. Eiter, Ger. Pat. 1.163.313; Chem. Abstr. 61, P 4216e (1964).