## 84. Azimine. I. Bildung und Stereoisomerie von 2, 3-Diaryl- und 2, 3-Dialkyl-1-phthalimido-aziminen<sup>1</sup>)

von Lienhard Hoesch<sup>2</sup>), Martin Karpf<sup>3</sup>), Esra Dunkelblum<sup>4</sup>) und André S. Dreiding

Organisch-chemisches Institut der Universität Zürich, Rämistrasse 74–76, 8001 Zürich

(3. II. 77)

# Azimines. I. Synthesis and Stereoisomerism of 2,3-Diaryl- and 2,3-Dialkyl-1-phthalimido-azimines<sup>1</sup>)

## Summary

Special examples of a new class of compounds, the open-chain azimines (1), have been prepared and their properties examined.

Addition of phthalimido-nitrene (4), generated by lead tetraacetate oxidation of N-aminophthalimide (3), to *cis*- and *trans*-azobenzene (6 and 5), -azo-*p*-toluene (8 and 7), and to *trans*-azomethane (9), -azoethane (10) and -azo- $\alpha$ -phenylethane (11) afforded the separable *cis*- and *trans*-isomers of 2, 3-diphenyl- (12 and 13), 2, 3-di-*p*-tolyl- (14 and 15), 2, 3-dimethyl- (16 and 17), 2, 3-diethyl- (18 and 19) and 2, 3-di-( $\alpha$ -phenylethyl)-1-phthalimido-azimines (20 and 21) in different ratios (see Scheme 1).

The constitution of the nitrene azo compound adducts as azimines was derived from their properties, especially from the conjugation effect (visible in the UV. spectra) of the aryl-substituted compounds and from the non-equivalence (shown by the <sup>1</sup>H-NMR. spectra) of the substituents on the two nitrogen atoms derived from the azo compounds. This evidence excluded the triaziridine **22** and an alternative azimine constitution **23** for the adducts.

Of the two stereoisomers obtained for each of the azimines, the aryl-substituted examples 12/13 and 14/15 were readily interconverted by warming in solution, the *cis*-isomers 12 and 14 exceeding the *trans*-isomers 13 and 15 in the equilibrium. The dialkyl-azimines appear to be configurationally more stable, since interconversion of the dimethyl-azimines 16 and 17 was not possible under the same conditions, and also not before another thermal reaction took place (see below).

The identification of the N(2)-N(3) bond as the stereogenic center, *i.e.* that the stereoisomerism of the azimines is due to the difference in relative position at N(2) and N(3) of the substituents derived from the azo compounds, as well as a configurational assignment was possible in the aryl-substituted examples on the basis of the UV. spectroscopic comparison of the isomeric azimines with the corresponding

<sup>&</sup>lt;sup>1</sup>) Teilweise vorgetragen in der Versammlung der Schweizerischen Chemischen Gesellschaft in Lausanne am 7./8. Mai 1971 und als Autoreferat veröffentlicht [1].

<sup>&</sup>lt;sup>2</sup>) Teilweise aus der Dissertation von L. Hoesch, Zürich 1974.

<sup>&</sup>lt;sup>3</sup>) Teilweise aus der Diplomarbeit von M. Karpf, Zürich 1971.

<sup>&</sup>lt;sup>4</sup>) Postdoctoral Fellow, Universität Zürich 1968–1970. Gegenwärtige Adresse: Department of Chemistry, The Hebrew University of Jerusalem, Jerusalem, Israel.

stereoisomeric azoxy compounds: The *cis*-azimines 12 and 14 showed absorptions similar to those of *cis*-azoxybenzene and *cis*-azoxy-*p*-toluene, and the *trans*-azimines 13 and 15 showed absorptions similar to those of the respective *trans*-azoxy compounds. With respect to the configuration of the alkyl-substituted azimines, it was observed that the isomers 17 and 19, which from their formation and chromatographic behaviour are likely to be the *trans*-isomers, show a visible coupling ( $\sim 1$  Hz) between the two H(a)'s in the <sup>1</sup>H-NMR. spectrum, whereas the dimethyl isomer 16 (*cis*) does not exhibit such a coupling.

Thermal treatment of four azimines, namely 12, 14, 16 and 17, in solution for a longer time afforded the corresponding N, N'-disubstituted N, N'-phthaloyl-hydrazines 27, 28 and 29. The order of velocity of this fragmentation with nitrogen extrusion was  $12/13 \approx 14/15 > 16(cis) > 17(trans)$ .

1. Einleitung. – Azimine (1) sind Verbindungen mit drei Stickstoffatomen in einer Kette, in der jedes Stickstoffatom noch einen einfach gebundenen Substituenten trägt. Nach *Huisgen* [2] gehören sie zur Klasse der intern oktettstabilisierten 1, 3-Dipole. Die vier dipolaren Grenzformeln 1a bis 1d, die zur Beschreibung der Aziminfunktion herangezogen werden müssen, fassen wir im folgenden durch Formeln vom Typ 1 zusammen, deren punktierte Bindungen die Delokalisierung der formalen Ladungen über alle drei Zentren andeuten sollen.



Azimine sind von Interesse wegen ihrer möglichen Reaktivität als 1,3-Dipole [2] [3] und wegen der potentiellen Valenzisomerie mit den noch unbekannten<sup>5</sup>) Triaziridinen (2) [4] [5].

Bisher sind nur cyclische und semicyclische<sup>6</sup>) Azimine mit zusätzlicher Stabilisierung bekannt [5]. Wir beschreiben hier erstmals offenkettige Azimine; unsere

<sup>&</sup>lt;sup>5</sup>) Neben der Annahme von Triaziridinen (2) als Zwischenprodukten wurde in einigen Fällen sogar deren Isolierung postuliert [6] [7]; für ein Beispiel [6] wurde später [5] gezeigt, dass es sich um Azimine (cyclische<sup>6</sup>)) handelt, in anderen Fällen [7] sind die Angaben für eine sichere Strukturbeurteilung zu spärlich.

<sup>&</sup>lt;sup>6</sup>) Unter cyclischen bzw. semicyclischen Aziminen verstehen wir (vgl. auch [5]) solche, in denen alle drei (s. z.B. [5] [8] [10]) bzw. zwei (s. z.B. [9] [11]) Stickstoffatome in ein Ringsystem eingebaut sind. Alle bisher beschriebenen Azimine waren insofern weniger charakteristische Spezialfälle, als eine Stabilisierung durch Einbau von zwei oder allen drei Stickstoffatomen in ein heteroaromatisches Ringsystem oder durch Acylsubstitution zu erwarten war.



Beispiele tragen den Phthalimido-Substituenten  $(PN-)^7$  in 1-Stellung, N(1), und zwei gleiche Aryl- oder Alkyl-Gruppen an den beiden anderen Stickstoffatomen, N(2) und N(3).

**2.** Synthesen. – Die bisher bekannten Azimine wurden überwiegend durch Alkylierung, Arylierung oder Aminierung an N(2) von 1,3-disubstituierten Triazenen [8], durch Umlagerung von disubstituierten Triazenen [9] oder durch Reaktion von Nitrenen<sup>8</sup>) mit Azoverbindungen [10] [11] erhalten. Wir stiessen auf Azimine, als wir unsere Untersuchungen über die Addition des oxydativ aus *N*-Aminophthalimid (3) erzeugbaren Phthalimido-nitrens (4) an Olefine [12] auf die Reaktion von 4 mit Azoverbindungen ausdehnten.



Bleitetraacetat-Oxydation von N-Aminophthalimid (3) in Gegenwart aromatischer und aliphatischer Azoverbindungen unter Zusatz von Kaliumcarbonat<sup>9</sup>) in Dichlormethan bei Temperaturen zwischen  $-20^{\circ}$  und  $0^{\circ}$  führte zu Gemischen von jeweils zwei isomeren Phthalimidonitren-Azo-Addukten. Die Isomeren liessen sich durch Chromatographie an Kieselgel bei etwa  $0^{\circ}$  voneinander trennen<sup>10</sup>).

In Schema 1 sind die eingesetzten Azoverbindungen und die erhaltenen Produkte aufgeführt. Von den aromatisch substituierten Azoverbindungen wurden jeweils beide Isomeren, **5** und **6** bzw. **7** und **8** separat, in den aliphatisch substituierten Fällen nur das stabilere Isomere eingesetzt. Die in Schema 1 angegebene Konfiguration der Azo-Ausgangssubstanzen entstammt der Literatur (für **5** und **6** [14], für **7** und **8** [15], für **9** [16]). Im Fall von **10** und **11** wird auf die *trans*-Konfiguration<sup>11</sup>) aus der

8) Nicht in allen diesen Fällen darf das intermediäre Auftreten von Nitrenen als gesichert gelten.

818

<sup>7)</sup> Die Abkürzung PN- für den Phthalimido-Substituenten soll auch in der Folge (s. Formeln) gebraucht werden.

<sup>&</sup>lt;sup>9</sup>) Arbeitet man ohne Kaliumcarbonatzusatz, so bilden sich die 1-Phthalimido-azimine in nur kleineren Ausbeuten. Dieser Effekt soll noch untersucht werden.

<sup>&</sup>lt;sup>10</sup>) Ausserdem wurde durch die Konkurrenzreaktion des Nitrens 4 mit dem *N*-Aminoimid 3 auch Phthalimid gebildet (vgl. [13]).

<sup>&</sup>lt;sup>11</sup>) Wir benutzen hier die *cis/trans*-Nomenklatur zur Spezifizierung der isomeren Azoverbindungen sowie der Azimine und Azoxyverbindungen, wobei sich *cis* und *trans* auf die relative Lage der zwei Kohlenstoffsubstituenten an benachbarten Stickstoffatomen beziehen. Die *E/Z*-Nomenklatur würde analoge Lagen dieser Substituenten in den Ausgangs- und Endsubstanzen mit gegensätzlichen Symbolen spezifizieren.

Bildungsweise (thermodynamische Kontrolle) geschlossen. Zur Ableitung der in *Schema 1* angegebenen Konstitution und Konfiguration der Produkte siehe Abschnitte 3 und 4.

R	R—N=N-R		PN-N	R   2 PN~N <sup>1</sup> N <sup>2</sup> N <sup>3</sup> R		+	+ PN∞N <sup>1</sup> /N <sup>2</sup> N <sup>3</sup> R		
	5	trans		12	28 %	+	13	6%	
	6	cis		12	79%	+	13	3%	
	7	trans		14	15 %	+	15	7%	
H <sub>3</sub> U	8	cis		14	93 %	+	15	3%	
СН <sub>3</sub> -	9	trans		16	2%	+	17	40 %	
CH <sub>3</sub> CH <sub>2</sub> -	10	trans		18 <sup>13)</sup>		+	19	57 %	
C-CH <sup>CH3</sup>	11	trans		20 <sup>14</sup>	)	+	21	47 %	

Schema 112)

Mit allen Azoverbindungen 5 bis 11 bildeten sich jeweils zwei stereoisomere 1-Phthalimido-azimine, wobei im Falle der Addition von 4 an die Azoverbindungen 10 und 11 nur das Hauptisomere rein isoliert wurde<sup>13</sup>)<sup>14</sup>). Dort, wo stereoisomere Azoverbindungen eingesetzt wurden, erhielten wir aus beiden das gleiche Isomerenpaar von Aziminen, nämlich 12 und 13 bzw. 14 und 15. Die Konfiguration der Azimine wird im Abschnitt 4 behandelt.

Es ist bemerkenswert, dass die Addition an die *cis*-Azoverbindungen 6 und 8 merklich bessere Ausbeuten<sup>12</sup>) an Aziminen lieferte als diejenige an die entsprechenden *trans*-Azoverbindungen 5 und 7<sup>15</sup>). Weiter wollen wir festhalten, dass sowohl die *cis*- (6 und 8) wie auch die *trans*- (5 und 7) aromatischen Azoverbindungen jeweils zum *cis*-Azimin 12 bzw. 14 als Hauptprodukt führten, während die nur in *trans*-Konfiguration eingesetzten aliphatischen Azoverbindungen 9, 10 und 11 unter Konfigurationserhaltung die *trans*-Azimine 17, 19 und 21 als stark überwiegende Hauptprodukte lieferten. Allerdings war auch mit den aromatischen Azoverbindungen ein gewisses Mass an Konfigurationserhaltung zu beobachten, indem die *cis*-Isomeren 6 und 8 praktisch ausschliesslich die *cis*-Azimine 12 und 14 ergaben, während aus den *trans*-Isomeren 5 und 7 bei gesamthaft schlechteren Ausbeuten immerhin ein

<sup>&</sup>lt;sup>12</sup>) Die in *Schema I* angegebenen Ausbeuten beziehen sich auf die nach Kristallisation rein erhaltenen Produkte, mit Ausnahme von **18**<sup>13</sup>) und **20**<sup>(1)</sup>.

<sup>&</sup>lt;sup>13</sup>) 18 wurde nur chromatographisch beobachtet (s. exper. Teil).

<sup>&</sup>lt;sup>14</sup>) 20 wurde als nicht kristallisiertes, aber <sup>1</sup>H-NMR.-spektroskopisch reines Rohprodukt in nur 1-2% Ausbeute erhalten.

<sup>&</sup>lt;sup>15</sup>) Ein analoger Reaktivitätsunterschied wird von aromatischen *cis*- und *trans*-Azoverbindungen bei der Oxydation mit Peressigsäure zu Azoxyverbindungen gefunden [17].

beträchtlicher Anteil an *trans*-Azimin entstand, nämlich  $\sim 1/5$  13 aus 5 und sogar 1/3 15 aus 7. Die unterschiedlichen Befunde mit den *cis*- und *trans*-Azoverbindungen sind offensichtlich nicht in Einklang mit der Hypothese, dass zunächst eine konfigurationserhaltende Addition des Nitrens 4 und dann eine Stereoisomerisierung erfolgt. Es ist möglich, dass sich die Azoverbindungen vorgängig der Nitrenaddition partiell isomerisieren, wobei dann die grössere Reaktivität der *cis*-Isomeren 6 und 8 zum Zuge kommt.

**3. Konstitution der Azimine 12 bis 21.** – Die Massenspektren und Elementaranalysen unserer Produkte **12** bis **21** weisen diese als (1:1)-Addukte aus dem Nitren **4** und derd jeweiligen Azoverbindung aus. Die IR.-Spektren aller Addukte zeigen die für den Phthalimido-Substituenten charakteristischen Signale bei 1790 bis 1760 cm<sup>-1</sup> und 1740 bis 1710 cm<sup>-1</sup>. Dies und die Tatsache, dass in den <sup>1</sup>H-NMR.-Spektren der Produkte (s. Tab. 1) nur Signale auftreten, die den Phthalimido-Protonen (von PN-) und den intakten Substituenten (R) der eingesetzten Azoverbindungen zuzuordnen sind, impliziert, dass die (1:1)-Addukte **12** bis **21** durch Verknüpfung des Nitren-Stickstoffatoms von **4** mit einem oder beiden Stickstoffatomen der Azokomponente gebildet worden sein müssen.

Die vollkommene Analogie der Bildungsweise, des chromatographischen Verhaltens, der thermischen Zersetzungsreaktion unter Verlust von Stickstoff (s. Abschnitt 5 und [18]) und die weitgehende Ähnlichkeit des massenspektrometrischen Zerfallsmusters (s. Tab. 2) legen es nahe, allen Addukten 12 bis 21 dieselbe zentrale funktionelle Gruppe zuzuordnen. Wir werden daher im folgenden unsere Argumente zur Konstitutionsableitung als gültig für die ganze Klasse betrachten, auch wenn sie sich aus den Eigenschaften nur einzelner Addukte herleiten.

Die in Analogie zum Resultat der Addition von Nitrenen an Olefine nicht *a priori* von der Hand zu weisende Triaziridin-Konstitution **22** für die Addukte an Azoverbindungen lässt sich sofort ausschliessen – einerseits durch die Langwelligkeit der UV.-Absorption der aromatisch substituierten Beispiele **12** bis **15** und andererseits durch die bei relativ tiefem Feld auftretenden Signale für die *a*-Protonen der Alkylsubstituenten<sup>16</sup>) in den <sup>1</sup>H-NMR.-Spektren der aliphatisch substituierten Beispiele (s. Tab. 1).

Weiterhin wird in den <sup>1</sup>H-NMR.-Spektren aller isolierten Addukte<sup>17</sup>) Nichtäquivalenz der ursprünglich an den Azostickstoffatomen sitzenden Substituenten beobachtet. Unter der Voraussetzung, dass es sich bei den isomeren Adduktepaaren 12/13, 14/15, 16/17, 18/19 und 20/21 tatsächlich um Stereoisomere handelt (s. Abschnitt 4), schliesst dies die Triaziridinstrukturen 22 ebenfalls aus, denn nur in einem der drei möglichen Stereoisomeren, nämlich in 22a, wäre Nichtäquivalenz der Substituenten R zu erwarten.

<sup>&</sup>lt;sup>16</sup>) Siehe die chemischen Verschiebungen in den <sup>1</sup>H-NMR.-Spektren aliphatisch substituierter Azoxyverbindungen im Vergleich zu denen isomerer Oxadiaziridine [4] [19].

<sup>&</sup>lt;sup>17</sup>) Bei den Diphenyl-aziminen 12 und 13 lässt sich die Nichtäquivalenz der beiden Phenylsubstituenten wegen der Kompliziertheit der <sup>1</sup>H-NMR.-Spektren nicht erkennen. Sie folgt jedoch aus den <sup>13</sup>C-NMR.-Spektren von 12 und 13 [18] und aus den <sup>15</sup>N-NMR.-Spektren der in 2, 3-Stellung zu 12 und 13 isotopisomeren Azimine (s. [18]).

Azimin	R (Konfig. an N(2), N(3))	Smp. <sup>a</sup> )	<sup>1</sup> H-NMR. in CDCl <sub>3</sub> [ppm ( $\delta$ ); J (Hz)]	UV. [nm (ε)] in C₂H₅OH		
12	$-C_6H_5$ (cis)	133°	7,95–6,65/ <i>m</i>	Max. 342 (6750) Max. 217 (37600)		
13	$-C_6H_5$ (trans)	131°	8,35-7,25/ <i>m</i>	Max. 338 (16400) Sch. 314 (12170) Max. 222 (36100)		
14	-p-CH3C6H4 (cis)	86°	8,0–6,5/ <i>m</i> , 12H 2,33/s, 3H 2,18/s, 3H	Max. 345 (7240) Sch. 268 (12480)		
15	$-p-CH_3C_6H_4$ (trans)	134°	8,1-7,0/ <i>m</i> , 12 H 2,38/s, 3 H 2,26/s, 3 H	Max. 342 (18300) Sch. 313 (12070) Max. 216 (38000)		
16	CH3 ( <i>cis</i> )	138 142°	7,9–7,6/ <i>m</i> , 4H 4,01/s, 3H 3,34/s, 3H	Max. 277 (7775) Sch. 235 (15000)		
17	-CH <sub>3</sub> (trans)	149°	8,0-7,7/m, 4H 3,91/q (J=1), 3H 3,49/q (J=1), 3H.	Sch.296(2570)Max.288(2950)Sch.255(3340)Max.237,5(14800)		
19	-C <sub>2</sub> H <sub>5</sub> (trans)	110-	8,0-7,7/m, 4H $4,15/q \times t \ (J=7 \& 1), 2H$ $3,65/q \times t \ (J=7 \& 1), 2H$ $1,46/t \ (J=7), 3H$ $1,42/t \ (J=7), 3H$	Sch. 256,5 (15520) Max. 244 (21330) Sch. 239 (21100) Max. 218,5 (29520)		
20	−CHC6H5 (cis) ! CH3	Ö[¹⁴)	7.7–7.1/m, 14H 5.53/ $q$ (J=7), 1H 5.13/ $q$ (J=7), 1H 1.78/ $d$ (J=7), 3H 1.41/ $d$ (J=7), 3H	nicht gemessen, da das Produkt nicht analytisch rein war		
21	-CHC <sub>6</sub> H <sub>5</sub> (trans) ! CH <sub>3</sub>	135°	8,0-7,1/ <i>m</i> , 14 H 5,70/ <i>q</i> ( <i>J</i> =7), 1 H 5,42/ <i>q</i> ( <i>J</i> =7), 1 H 1,80/ <i>d</i> ( <i>J</i> =7), 3 H 1,64/ <i>d</i> ( <i>J</i> =7), 3 H	Sch. 264 (15140) Max. 259 (15540)		

Tabelle 1. <sup>1</sup>H-NMR.- und UV.-Spektren der 1-Phthalimido-azimine 12 bis 17 und 19 bis 21

<sup>a</sup>) Bei allen 1-Phthalimido-aziminen Gasentwicklung beim Schmelzen.



Pik-Interpretation		Nr. R= Konfig.	<b>12</b> C <sub>6</sub> H₅ <i>cis</i>	13 C <sub>6</sub> H <sub>5</sub> trans	<b>14</b> <i>p</i> -CH <sub>3</sub> C <sub>6</sub> H <sub>4</sub> <i>cis</i>	15 p-CH <sub>3</sub> C <sub>6</sub> H <sub>4</sub> trans	<b>16</b> CH <sub>3</sub> <i>cis</i>	<b>17</b> CH <sub>3</sub> trans	<b>19</b> C <sub>2</sub> H <sub>5</sub> <i>trans</i>	<b>21</b> CHCH <sub>3</sub> C <sub>6</sub> H <sub>4</sub> trans
a	М		342/2	342/2	370/2	370/2	218/2	218/3	246/5	398/0.1
b	$M - N_2 b$ )		314/12	314/10	342/30	342/41	190/29	190/1	218/1	370/0,1
c	PN-R		223/5	223/5	237/17	237/21	c)	c)	c)	251/0,8
đ	$R-N_2$		105/10	105/15	119/11	119/8	43/36	43/13	57/3	133/2
e	R		77/83	77/83	91/100	91/100	15/25	15/12	29/28	105/100
f	PNH		147/6	147/6	147/25	147/15	147/21	147/17	147/4	147/5
g			132/8	132/7	132/5	132/7	132/8	132/7	132/9	132/14
h	0		104/100	104/100	104/75	104/83	104/100	104/100	104/100	104/35
i	C <sub>6</sub> H <sub>4</sub>		76/53	76/51	76/58	76/75	76/68	76/48	76/30	76/26
k	N <sub>2</sub> oder CO		28/14	28/14	28/33	28/15	28/43	28/3	28/6	28/5

Tabelle 2. Vergleich der Pike in den Massenspektren (m/e/%) der I-Phthalimido-azimine mit Interpretationsvorschlägen<sup>a</sup>)

<sup>a</sup>) Für eine ausführliche Diskussion der Massenspektren von 12 und 13 siehe [18].

<sup>b</sup>) Der Verlust der 28 Masseneinheiten vom Molekular-Ion wird als Abspaltung von N<sub>2</sub> interpretiert, da beide CO-Gruppen noch im Pik vom Typ g(m/e=132) vorhanden sind (vgl. auch [18]).

e) Kein Pik vom Typ c, dafür aber H-c, und zwar aus 16: 162/19; aus 17: 162/3 und aus 19: 176/2.

Ganz analog kann aus der Nichtäquivalenz der Substituenten R eine via Triaziridin 22 entstandene 2-Phthalimido-azimin-Konstitution 23 für unsere Addukte ausgeschlossen werden, da auch hier nur eines der Stereoisomeren, nämlich 23c, nichtäquivalente Substituenten R besitzen würde.



Aus dem Resultat der Thermolyse unserer Addukte (s. Abschnitt 5) schliessen wir fernerhin eine 1-Tetrazen- (24) oder 2-Tetrazen-Konstitution (25) aus, da Wanderung der Substituenten R bei der Bildung der Addukte und Rückwanderung bei deren thermischem Zerfall unwahrscheinlich ist. Ausserdem wäre bei 25 für die beiden Stereoisomeren bezüglich der N=N-Doppelbindung dynamische Äquivalenz der Substituenten R im <sup>1</sup>H-NMR.-Spektrum zu erwarten.

Nachdem durch die vorstehenden Argumente und Beobachtungen alle plausiblen Strukturen der Verknüpfung des Nitren-Stickstoffatoms aus 4 mit den Stickstoffatomen der Azoverbindungen für unsere Addukte ausser der Konstitution von 1-



Phthalimido-aziminen 26 ausgeschlossen werden konnten, erwähnen wir noch die folgenden bestätigenden Argumente: Einerseits besteht eine Analogie unserer Reaktion mit der von anderen Autoren [11] beobachteten Reaktion von Aminonitrenen mit cyclischen Azoverbindungen zu semicyclischen 1-Amino-aziminen, deren Struktur in einem Falle durch eine *Röntgen*-Strukturanalyse [20] gesichert ist; andererseits sind die im folgenden Abschnitt diskutierten Konfigurationszuordnungen nur auf der Basis von Konstitution 26 plausibel.

4. Zur Konfiguration und Stereoisomerisierung der Azimine 12 bis 21. – Vom Konstitutionstyp 26 eines 1-Phthalimido-azimins sind *a priori* vier Stereoisomere 26a bis 26d in Betracht zu ziehen. In allen vier Stereoisomeren sind die Substi-



tuenten R nichtäquivalent, was mit unserer Beobachtung (s. Abschnitt 3) übereinstimmt. Wir haben jedoch nicht vier, sondern nur jeweils zwei Isomere erhalten. Dass es sich dabei um Stereoisomere handelt, schliessen wir vorläufig aus der leichten thermischen Überführbarkeit gewisser Isomere (s. *Schema 2*) ineinander, denn das Gleichgewicht in siedendem Trichlormethan ist jeweils von beiden Seiten aus schon nach 20 bis 30 Minuten erreicht.

Wir ziehen in Betracht, dass unsere stereoisomeren Azimine sich in der Konfiguration der Substituenten R um die N(2)–N(3)-Bindung (*cis* oder *trans*<sup>11</sup>), in *Schema 1* vorweggenommen) unterscheiden. Ein wesentliches Argument dafür, und auch für eine Zuordnung der Konfiguration, lässt sich aus einem Vergleich der UV.-Spektren oberhalb 290 nm (s. Fig.) der Diphenyl- und Di-*p*-tolyl-azimine **12**/13 und **14**/15 mit denjenigen der analogen Azoxyverbindungen ableiten: Die Spektren der in besonders guten Ausbeuten (s. *Schema 1*) aus den *cis*-konfigurierten Azoverbindungen erhältlichen Addukte **12** und **14** sind denjenigen von *cis*-Azoxybenzol [21] bzw. *cis*-Azoxy-*p*-toluol [22] recht ähnlich, so dass wir bei **12** und **14** eine *cis*-Lage der

Schema 2 $12 \rightleftharpoons 13$  $12:13 = \sim 70:30^{18}$ ) $14 \rightleftharpoons 15$  $14:15 = \sim 55:45^{19}$ )

<sup>&</sup>lt;sup>18</sup>) Gewichtsverhältnis der mit einer Gesamtausbeute von 73-74% kristallin isolierten Isomeren.

<sup>&</sup>lt;sup>19</sup>) Verhältnis <sup>1</sup>H-NMR.-spektroskopisch an Hand der Intensitäten der Methylsignale bestimmt.

Arylreste an der N(2)-N(3)-Bindung (vgl. **26a** oder **26b**) annehmen. Dies wird dadurch bestätigt, dass die UV.-Spektren der isomeren Addukte **13** und **15** denjenigen von *trans*-Azoxybenzol [21] bzw. *trans*-Azoxy-*p*-toluol [23] ähnlich sind, so dass dort eine *trans*-Lage der Arylreste an der N(2)-N(3)-Bindung (vgl. **26c** oder **26d**) wahrscheinlich wird. Von Interesse ist, dass das Gleichgewicht der stereoisomeren aromatisch substituierten 1-Phthalimido-azimine (vgl. *Schema 2*) eher auf der Seite der *cis*-Isomeren **12** bzw. **14** liegt, während es bei den entsprechend substituierten Azoxyverbindungen vollständig zu Gunsten der *trans*-Konfiguration verschoben ist.

Über die Konfiguration der Azimine an der N(1)-N(2)-Bindung können wir keine Aussage machen. Die bevorzugte *cis*-Konfiguration der Substituenten R an N(2), N(3) wäre eher erklärbar, wenn der Phthalimidorest an N(1) bei der Bildung von **26** kinetisch kontrolliert *trans* zum Substituenten R an N(2) zu liegen käme, wie in **26a** und **26c**, und dort stabil verbleiben würde; denn dann tritt der Phthalimidorest nur in den *trans*-Aziminen mit dem Substituenten R an N(3) in ungünstige Wechselwirkung, was auch die schlechteren Ausbeuten an *trans*-Aziminen erklären würde. Dass keine an der N(1)-N(2)-Bindung erzeugte Isomerie beobachtet wird, könnte aber auch auf eine Drehung oder Inversion an dieser Bindung zurückzuführen sein, die so schnell ist, dass nur ein Isomeres isoliert oder gar ein dynamischer Durchschnitt beobachtet wird. In *Schema 1* und in **26**-*cis* bzw. **26**-*trans* ist die Konfiguration des Phthalimidorestes deshalb mit einer Wellenlinie neutral formuliert.

Zur Konfigurationszuordnung der aliphatisch substituierten Azimine 16 bis 21 lassen sich Vergleiche der UV.-Spektren mit denen analoger Azoxyverbindungen nicht heranziehen, da hier die Absorption des Phthalimido-Substituenten die erst im



Fig. Vergleich der UV.-Spektren der stereoisomeren Diarylazimine 12 und 13 bzw. 14 und 15 mit denen entsprechender Diarylazoxyverbindungen

kürzerwelligen Bereich [19] zu vermutenden, auf Stereoisomerie beruhenden Unterschiede der UV.-Absorption überdeckt. Unsere Zuordnung für die aliphatisch substituierten Azimine (s. *Schema 1*) stützt sich daher auf nur schwächere Argumente als bei den aromatisch substituierten:

1. Die als *trans*-konfiguriert (bezüglich N(2)-N(3)) angenommenen Azimine 17, 19 und 21 werden bei der Chromatographie an Kieselgel vor den entsprechenden *cis*-Isomeren 16, 18 und 20 eluiert, was dem Verhalten der beiden Isomerenpaare 12/13 bzw. 14/15 entspricht.

2. Die thermische Überführung der Dimethyl-azimine 16 und 17 ineinander ist unter den Bedingungen der Stereoisomerisierung der aromatisch substituierten Azimine 12 und 13 bzw. 14 und 15 (s. Schema 2) nicht möglich. (Energischere thermische Bedingungen führen 16 und 17 in ein anderes Produkt über; s. Abschnitt 5.) Nimmt man eine im Vergleich zu den aromatisch substituierten Verbindungen höhere Konfigurationsstabilität der Stickstoffatome auch für den Übergangszustand bzw. die Zwischenprodukte der Aziminbildung an, so ist es plausibel, dass ausgehend von den *trans*-konfigurierten aliphatischen Azoverbindungen 9, 10 und 11 vornehmlich die an der N(2)-N(3)-Bindung *trans*-konfigurierten Azimine 17, 19 und 21 gebildet werden.

3. Im Falle der Dimethyl- und Diäthyl-azimine 17 bzw. 19 findet sich in den <sup>1</sup>H-NMR.-Spektren eine kleine (1 Hz) Kopplung der *a*-Protonen beider aliphatischer Substituenten, während das zu 17 isomere 16 keine solche zusätzliche Feinaufspaltung zeigt. Auch im <sup>1</sup>H-NMR.-Spektrum von – vermutlich *trans*-konfiguriertem – Azoxymethan [24] findet sich eine Kopplung von 1,1  $\pm$  0,2 Hz zwischen beiden Methylgruppen; allerdings ist das dazu isomere Azoxymethan nicht bekannt.

Für die thermische Stereoisomerisierung (vgl. Schema 2) ziehen wir zwei mögliche Wege in Betracht: Im ersten Weg findet eine Inversion an N(3) oder eine Rotation um die N(2)-N(3)-Bindung statt. Solche Mechanismen werden auch für Azo- und Azoxy-Verbindungen diskutiert [25]. Nicht auszuschliessen ist aber auch ein zweiter Weg, bei dem ein Triaziridin 22 durchlaufen wird, wobei dort Inversion an einem Stickstoffatom auftreten müsste. In beiden Fällen stehen unsere Befunde bezüglich der leichteren Stereoisomerisierbarkeit der aromatischen (12 bis 15) im Vergleich zu den aliphatischen (16 bis 21) Aziminen in Einklang mit bekannten Effekten, indem nämlich aliphatische Substituenten sowohl dem trigonal-planar- [25] als auch dem pyramidal-[26] konfigurierten Stickstoffatom grössere Konfigurationsstabilität verleihen als aromatische.

5. Thermolyse der 1-Phthalimido-azimine. – Längeres Erhitzen der 1-Phthalimidoazimine in siedendem Trichlormethan führt unter Abspaltung von Stickstoff in 77–97% Ausbeuten zu N, N'-disubstituierten N, N'-Phthaloyl-hydrazinen (s. Schema 3). Im Falle der Diaryl-azimine wurde diese Fragmentierungsreaktion durch 30stündiges Erhitzen mit jeweils nur einem der Stereoisomeren, nämlich mit 12 und 14, ausgeführt. Da aber 12 mit 13, bzw. 14 mit 15 schon unter weit milderen Bedingungen (30minütiges Erhitzen) im thermischen Gleichgewicht stehen (s. Abschnitt 4), gelten die Beobachtungen auch für 13 und 15. Im Falle der Dialkyl-azimine wurden beide stereoisomeren Dimethyl-azimine 16 und 17 thermolysiert, wobei energischere Bedingungen notwendig waren als bei den Diaryl-aziminen und wobei das *trans*-Isomere 17 noch langsamer reagierte (26 Tage, 72% Umsatz) als das cis-Isomere 16 (5 Tage, voller Umsatz).



Die Struktur der N, N'-Phthaloyl-hydrazine 27 bis 29 folgt aus dem Vergleich ihrer Eigenschaften mit denen nach bekannten Verfahren synthetisierter Präparate (s. exper. Teil). Den Mechanismus dieser Fragmentierung mit Stickstoffabspaltung werden wir in einer späteren Mitteilung diskutieren [18].

Diese Arbeit wurde vom Schweizerischen Nationalfonds zur Förderung der wissenschaftlichen Forschung unterstützt. Wir danken der Firma Sandoz AG, Basel, für grosszügige Forschungsbeiträge.

#### **Experimenteller** Teil

1. Allgemeines. – Es gelten die in [13] verwendeten Abkürzungen und Angaben mit folgenden Ergänzungen: Bei den *IR.-Spektren* sind alle eindeutig erkennbaren Banden zwischen 3600 und 1000 cm<sup>-1</sup> aufgeführt. – Zur *Interpretation der Massenspektren* der Azimine 12 bis 17, sowie 19 und 21 und der N, N'-Phthaloyl-hydrazine 27 bis 29, siehe Tabelle 2 und in [18].

2. Bleitetraacetat-Oxydation von N-Aminophthalimid (3) in Gegenwart von Azoverbindungen. Allgemeine Arbeitsvorschrift. – Auf  $-20^{\circ}$  gekühlte Suspension von 1 Mol-Äquiv. N-Aminophthalimid (3), 1 Mol-Äquiv. Azoverbindung und 5 Mol-Äquiv. wasserfreiem K<sub>2</sub>CO<sub>3</sub> in CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> (Konzentration siehe bei den einzelnen Ansätzen) im Verlauf von etwa 20 Min. unter Rühren mit 1 Mol-Äquiv. einer 0,2M Lösung von kommerziellem Bleitetraacetat (10–15% Essigsäure enthaltend) in CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> versetzt. Nach 3 Std. die immer noch kalte Suspension durch 5–10 g Kieselgel filtriert, bis zur Farblosigkeit des Eluates mit auf – 10° vorgekühltem CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> gewaschen und das Filtrat bei 10° zur Trockene eingedampft. Trennung des Gemisches im Rückstand durch Chromatographie wie im einzelnen in den folgenden Abschnitten beschrieben. Das im DC. (CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>) mit Rf=0,1 erkennbare *Phthalimid* (vgl. [13]) dabei nicht isoliert.

2.1. Reaktion mit 364 mg (2,0 mmol) trans-Azobenzol (5) in 10 ml CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>. Durch PSC. an 4 Platten in CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>, rasches Eluieren des Materials aus den farbigen Zonen mit kaltem CHCl<sub>3</sub> und Eindampfen bei 10° drei Produkte isoliert und durch Benetzen mit wenig kaltem Äther bei 0° kristallisiert:

a) cis-2,3-Diphenyl-1-phthalimido-azimin (12), Rf = 0,2-0,3; 190 mg (28%) orange Nädelchen, Smp. 133° (Zers. unter Gasentwicklung). – UV. (C<sub>2</sub>H<sub>5</sub>OH): Max. 342 (6750); Max. 217 (37600). – IR. (KBr): 3070w; 1782m und 1729s (Imid-CO); 1614w; 1596m; 1584w; 1490m; 1472m; 1464m; 1409s; 1372m; 1353s; 1327s; 1318m; 1291m; 1272m; 1258m; 1193m; 1178w; 1163m; 1128m; 1089m; 1078m; 1029m; 1010w. – NMR. (100 MHz, CDCl<sub>3</sub>): 7,95–6,65/m (Phthal-H und Phenyl-H). – MS.: 342/2 (M); 314/12; 269/8; 223/5; 195/12; 182/11; 179/7; 152/5; 147/6; 132/8; 105/10; 104/100; 91/15; 77/83; 76/53; 51/28; 50/23; 28/14.

C<sub>20</sub>H<sub>14</sub>N<sub>4</sub>O<sub>2</sub> (342,24) Ber. C 70,16 H 4,12 N 16,37% Gef. C 69,82 H 4,35 N 16,36%

b) trans-2, 3-Diphenyl-1-phthalimido-azimin (13), Rf=0,4-0,5; 39 mg (6%) gelbe Nädelchen, Smp. 131° (Zers. unter Gasentwicklung). – UV. ( $C_2H_5OH$ ): Max. 338 (16400); Sch. 314 (12170); Max. 222 (36100). – IR. (KBr): 3070 w; 1788 m und 1730 s (Imid-CO); 1610 w; 1594 m; 1488 m; 1471 m; 1460 m; 1437 m; 1375 m; 1348 m; 1315 m; 1297 m; 1258 m; 1200 m; 1172 m; 1165 m; 1119 m; 1108 m; 1092 m; 1085 m; 1078 m; 1031 m; 1022 m; 1005 m. – NMR. (100 MHz,  $CDCl_3$ ): 8,35–7,25/m (Phthal-H und Phenyl-H). – MS.: Bis auf Intensitätsunterschiede in allen Piken identisch mit dem in a) beschriebenen Spektrum von 12 (vgl. Tab. 2).

C<sub>20</sub>H<sub>14</sub>N<sub>4</sub>O<sub>2</sub> (342,24) Ber. C 70,16 H 4,12 N 16,37% Gef. C 70,20 H 4,27 N 16,30% c)Zurückisoliertes trans-*Azobenzol* (5), Rf=0,7-0,8; 186 mg (50%), Smp.  $67^{\circ}$ .

2.2. Reaktion mit 364 mg (2.0 mmol) cis-Azobenzol (6, bereitet nach [27], Smp.  $68^{\circ}$ ) in 10 ml CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>. Analog dem bei Experiment 2.1 beschriebenen Vorgehen durch PSC. und Kristallisation mit wenig Äther zwei Produkte isoliert:

a) cis-2, 3-Diphenyl-1-phthalimido-azimin (12), Rf=0,2-0,3; 541 mg (79%) orange Nädelchen, Smp. 132° (Zers. unter Gasentwicklung). – Alle Spektraleigenschaften gleich denen des in 2.1. a) beschriebenen 12.

b) trans-2, 3-Diphenyl-1-phthalimido-azimin (13), Rf=0,4-0,5; 19 mg (3%) gelbe Nädelchen, Smp. 131° (Zers. unter Gasentwicklung). – Alle Spektraleigenschaften gleich denen des in 2.1. b) beschriebenen 13.

2.3. Reaktion mit 420 mg (2,0 mmol) trans-Azo-p-toluol (7) in 10 ml CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>. Durch PSC. an 4 Platten bei  $-7^{\circ}$  in CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>, rasches Eluieren des Materials aus den farbigen Zonen bei 0° mit CHCl<sub>3</sub> und Eindampfen bei 5° drei Produkte isoliert und durch Benetzen mit wenig kaltem Äther bei 0° kristallisiert:

a) cis-2, 3-Di-p-tolyl-1-phthalimido-azimin (14), Rf=0,3-0,4; 107 mg (15%) orange-rote Nädelchen, Smp. 86° (Zers. unter Gasentwicklung). – UV. ( $C_2H_5OH$ ): Max. 345 (7240); Sch. 268 (12480). – IR. (KBr): 3090w; 3060w; 3030w; 2985m; 2922w; 2870m; 2850w; 1778m und 1723s (Imid-CO); 1605w; 1594w; 1504m; 1468m; 1454m; 1442m; 1417m; 1400m; 1373m; 1350s; 1322s; 1311m; 1288m; 1265m; 1212w; 1188m; 1175m; 1150m; 1128m; 1108m; 1084m; 1040m; 1019m; 1013m. – NMR. (100 MHz, CDCl<sub>3</sub>): 8,0-6,5/m, 12H (Phthal-H und aromat. Tolyl-H); 2,33/s, 3H und 2,18/s, 3H (2 × CH<sub>3</sub>-Aryl). – MS.: 370/2 (M); 342/30; 237/17; 223/47; 210/15; 194/9; 193/9; 180/5; 165/6; 147/25; 132/5; 119/11; 105/56; 104/75; 91/100; 76/58; 65/42; 51/22; 50/35; 28/33.

C22H18N4O2 (370,40) Ber. C 71,34 H 4,90 N 15,13% Gef. C 71,38 H 5,31 N 15,06%

b) trans-2, 3-Di-p-tolyl-1-phthalimido-azimin (15), Rf=0,5-0,6; 53 mg (7%) gelbe Nädelchen, Smp. 134° (Zers. unter Gasentwicklung). – UV. (C<sub>2</sub>H<sub>5</sub>OH): Max. 342 (18300); Sch. 313 (12070); Max. 216 (38000). – IR. (KBr): 3050 w; 3030 w; 2920 m; 2860 w; 1787 m und 1730 s (Imid-CO); 1605 m; 1505 m; 1472 m; 1435 s; 1410 m; 1372 m; 1360 m; 1348 m; 1314 s; 1295 m; 1260 m; 1205 m; 1192 m; 1183 m; 1174 m; 1162 m; 1120 m; 1110 m; 1099 m; 1088 m; 1032 m; 1022 m; 1008 m. – NMR. (100 MHz, CDCl<sub>3</sub>): 8,1–7,0/m, 12 H (Phthal-H und aromat. Tolyl-H); 2,38/s, 3 H und 2,26/s, 3 H (2 × CH<sub>3</sub>-Aryl). – MS.: Bis auf Intensitätsunterschiede in allen Piken identisch mit dem in a) beschriebenen Spektrum von 14 (vgl. Tab. 2).

 $C_{22}H_{18}N_4O_2$  (370,40) Ber. C 71,34 H 4,90 N 15,13% Gef. C 71,47 H 4,74 N 15,04%

c) Zurückisoliertes trans-Azo-p-toluol (7), Rf=0,9-0,95; 250 mg (60%), Smp. 143°.

2.4. Reaktion mit 210 mg (1,0 mmol) cis-Azo-p-toluol (8, bereitet analog zur Vorschrift für cis-Azobenzol (6) [27], Smp. 98–100°) in 5 ml CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>. Durch Filtration des Rohproduktes durch 2 g Kieselgel mit kaltem CHCl<sub>3</sub>, Eindampfen des orangefarbenen Eluates bei 0° und Benetzen des orangeroten Öls mit wenig kaltem Äther: 343 mg (93%) cis-2, 3-Di-p-tolyl-1-phthalimido-azimin (14) in orange-roten Nadeln, Smp. 86° (Zers. unter Gasentwicklung). – Alle Spektraleigenschaften gleich denen des in 2.3. a) beschriebenen 14. – In der ätherischen Mutterlauge nach DC. (CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>) maximal 3% trans-Isomeres 15, Rf=0,5-0,6.

2.5. Reaktion mit 1,16 g (20 mmol) trans-Azomethan (9, bereitet nach [28], Sdp.  $0-2^{\circ}$ , <sup>1</sup>H-NMR. (60 MHz, CCl<sub>4</sub>): 3,66/s) in 100 ml CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>. Durch Chromatographie an 120 g Kieselgel in CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>/ Essigester 19:1 und anschliessende PSC. an 10 Platten in CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>/Essigester 3:1 der im DC. (CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>/ Essigester 19:1) zwei Flecke mit Rf=0,2-0,3 und 0,5-0,7 zeigenden Fraktionen zwei Produkteisoliert:

a) cis-2, 3-Dimethyl-1-phthalimido-azimin (16), Rf=0,2-0,3; 99 mg (2%), kristallisiert aus wenig CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> durch Kühlen auf 0° als schwach gelbes Pulver, Smp. 138-142° (Zers. unter Gasentwicklung). –

UV. (C<sub>2</sub>H<sub>5</sub>OH): Max. 277 (7775); Sch. 235 (15000). – IR. (KBr): 3060w; 3020w; 2990w; 2960w 2922w; 2850w; 1780m, 1760m und 1723s (Imid-CO); 1628m; 1610m; 1495m; 1467m; 1430m 1395m; 1375s; 1363m; 1355m; 1325m; 1305w; 1287w; 1190m; 1172m; 1158w; 1141m; 1130w. 1118w; 1108m; 1088m; 1070w; 1055m. – NMR. (100 MHz, CDCl<sub>3</sub>): 7,9–7,6/m, 4H (Phthal-H): 4,01/s, 3H und 3,34/s, 3H (CH<sub>3</sub>–N(2) und CH<sub>3</sub>–N(3)). – MS.: 218/2 (M); 190/29; 162/19; 147/21; 132/8; 104/100; 76/68; 50/39; 43/36; 28/43; 15/25.

C10H10N4O2 (218,21) Ber. C 55,04 H 4,62 N 25,68% Gef. C 55,05 H 4,64 N 25,41%

b) trans-2, 3-Dimethyl-1-phthalimido-azimin (17), Rf = 0,5-0,7; 1,73 g (40%), kristallisiert aus siedendem C<sub>2</sub>H<sub>5</sub>OH in schwach gelben Nadeln, Smp. 149-150° (Zers. unter Gasentwicklung). – UV. (C<sub>2</sub>H<sub>5</sub>OH): Sch. 296 (2570); Max. 288 (2950); Sch. 255 (3440); Max. 237,5 (14800). – IR. (KBr): 3095w; 3060w; 3040w; 3030w; 3015w; 2930w; 2895w; 1785m, 1778m und 1732s (Imid-CO); 1610m; 1498m; 1462m; 1440m; 1422m; 1395m; 1389m; 1370s; 1355s; 1310m; 1298s; 1196m; 1180w; 1160m; 1119m; 1105m; 1095m; 1088m; 1072m; 1057m; 1031m; 1010m. – NMR. (100 MHz, CDCl<sub>3</sub>): 8,0-7,7/m, 4H (Phthal-H); 3,91/q (J=1), 3H und 3,49/q (J=1), 3H (CH<sub>3</sub>-N(2) und CH<sub>3</sub>-N(3)). – MS.: Bis auf Intensitätsunterschiede in allen Piken identisch mit dem in a) beschriebenen Spektrum von **16** (vgl. Tab. 2).

 $C_{10}H_{10}N_4O_2$  (218,21) Ber. C 55,04 H 4,62 N 25,68% Gef. C 54,97 H 4,51 N 25,63%

2.6. Reaktion mit 0.8 g (10 mmol) trans-Azoäthan (10, bereitet nach [29], Sdp. 60-80°) in 150 ml CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>. Durch Chromatographie an 70 g Kieselgel in Benzol/Essigester 9:1 eine Hauptfraktion: 1,4 g eines schwach gelben Pulvers, Smp. 101-103° (Zers. unter Gasentwicklung) isoliert (im DC. (Benzol/Essigester 9:1) intensiver Fleck bei Rf=0,5 und schwacher Fleck bei Rf=0,26).

Durch langsame Kristallisation aus viel Hexan: 1,2 g (57%) trans-2, 3-Diäthyl-1-phthalimidoazimin (19) in leicht gelben Nadeln, Smp. 110° (Zers. unter Gasentwicklung). – UV. (C<sub>2</sub>H<sub>5</sub>OH): Sch. 256,5 (15520); Max. 244 (21330); Sch. 239 (21100); Max. 218,5 (29520). – IR. (KBr): 2970m; 2940w; 2870w; 1780m, 1727s und 1710s (Imid-CO); 1610w; 1485m; 1468s; 1441m; 1426m; 1380m; 1370m; 1358m; 1347m; 1335m; 1310m; 1255m; 1235m; 1188m; 1169w; 1153w; 1124m; 1111m; 1099m; 1080m: 1068m; 1041m. – NMR. (100 MHz, CDCI<sub>3</sub>): 8,0–7,7/m, 4H (Phthal-H); 4,15/q × t (J=7 und 1), 2H und 3,65/q × t (J=7 und 1), 2H (CH<sub>2</sub>–N(2) und CH<sub>2</sub>–N(3)); 1,46/t (J=7), 3H und 1,42/t (J=7), 3H (CH<sub>3</sub>–C–N(2) und CH<sub>3</sub>–C–N(3)). – MS.: 246/5 (M); 218/1; 176/2; 147/4; 132/9; 104/100; 76/30; 57/3; 50/13; 29/28; 28/6.

C12H14N4O2 (246,27) Ber. C 58,53 H 5,73 N 22,75% Gef. C 58,65 H 5,86 N 23,21%

Der oben erwähnte DC.-Fleck (Rf=0,26) stammte vermutlich von cis-2, 3-Diäthyl-1-phthalimidoazimin (18); seine relative Wanderungstendenz im Vergleich zum Hauptprodukt 19 (*trans*) entspricht derjenigen der anderen *cis*-Azimine 12, 14, 16 und 20 im Vergleich zu den *trans*-Aziminen 13, 15, 17 und 21.

2.7. Reaktion mit 1,19 g (5,0 mmol) trans- $Azo-\alpha$ -phenyläthan (11, bereitet nach [30], Smp. 70–71°, NMR. (60 MHz, CDCl<sub>3</sub>): 7,6–7,1/m, 10H (Phenyl-H); 4,62/q (J=7), 2H (2×H–C–N); 1,52/d (J=7), 6H (2×CH<sub>3</sub>–C–N)) in 75 ml CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>. Durch Chromatographie an 60 g Kieselgel in Benzol/Essigester 9:1 1,6 g eines gelben Öls isoliert (Hauptfraktion; enthält nach DC. (Benzol/Essigester 9:1) und NMR. noch Ausgangssubstanz 11). Durch mehrmaliges Digerieren mit Äther und anschliessende Kristallisation des in Äther schwerlöslichen Materials aus Benzol/Hexan 0,95 g (47%) trans-2, 3-Di-(a-phenyläthyl)-1-phthalimido-azimin (21) in gelblichen Nadeln, Smp. 135° (Zers. unter Gasentwicklung) isoliert. – UV. (C<sub>2</sub>H<sub>5</sub>OH): Sch. 264 (15140); Max. 259 (15450). – IR. (KBr): 3080w; 3020w; 2985w; 2950w; 2890w; 1784m, 1735s und 1718s (Imid-CO); 1610m; 1591w; 1500m; 1472s; 1460m; 1450m; 1420w; 1378m; 1365m; 1353m; 1348m; 1315m; 1290m; 1221s; 1205m; 1188m; 1172m; 1165w; 1155w; 1110m; 1099m; 1085s; 1061m; 1048m; 1036m; 1009m. – NMR. (100 MHz, CDCl<sub>3</sub>): 8,0–7,1/m, 14H (Phthal-H und Phenyl-H); 5,70/q (J=7), 1H und 5,42/q (J=7), 1H (H–C–N(2) und H–C–N(3)); 1,80/d (J=7), 3H und 1,64/d (J=7), 3H (CH<sub>3</sub>–C–N(2) und CH<sub>3</sub>–C–N(3)). – MS.: 398/0,1 (M); 370/0,1; 251/0,8; 147/5; 133/2; 132/14; 105/100; 104/35; 77/25; 76/26; 50/8; 28/5.

 $C_{24}H_{22}N_4O_2$  (398,48) Ber. C 72,34 H 5,57 N 14,06% Gef. C 72,42 H 5,44 N 13,79%

Aus den Ätherwaschlösungen durch SC. (Hexan/Essigester 9:1) aus einer Zone bei Rf=0,5-0,620 mg (1%) cis-2, 3-Di-(a-phenyläthyl)-1-phthalimido-azimin (20) als schwach gelbes Öl isoliert. – NMR. (60 MHz, CDCl<sub>3</sub>): 7,7-7,1/*m*, 14H (Phthal-H und Phenyl-H); 5,53/q (*J*=7), 1H und 5,13/q (*J*=7), 1H (H–C–N(2) und H–C–N(3)); 1,78/d (*J*=7), 3H und 1,41/d (*J*=7), 3H (CH<sub>3</sub>–C–N(2) und CH<sub>3</sub>–C–N(3)).

3. Thermische Stereoisomerisierungen. – 3.1. Isomerisierung der 2,3-Diphenyl-1-phthalimidoazimine 12 und 13. Lösung von 100 mg 12 bzw. 13 in 10 ml CHCl<sub>3</sub> 60 Min. unter Rückfluss erhitzt und entstandenes Isomerisierungsgemisch nach der in Experiment 2.1. beschriebenen Vorschrift aufgetrennt. Aus *cis*-2, 3-Diphenyl-1-phthalimido-azimin (12) 52 mg (52%) zurückgewonnenes 12 und 21 mg (21%) 13. Aus *trans*-2, 3-Diphenyl-1-phthalimido-azimin (13) 52 mg (52%) 12 und 22 mg (22%) zurückgewonnenes 13.

3.2. Isomerisierung der 2, 3-Di-p-tolyl-1-phthalimido-azimine 14 und 15. Je 50 mg reines Isomer 14 bzw. 15 in 0,5 ml CDCl<sub>3</sub> (mit ca. 5% TMS). bei RT. gelöst und zur 100 MHz-<sup>1</sup>H-NMR.-Messung in die Probe eingeführt. Nach Aufwärmzeit von ca. 3 Min. bis auf 51° Methylsignale der beiden Isomeren 14 und 15 (im Bereich von  $\delta = 2,50-2,10$  ppm) in Abständen von ca. 1 Min. integriert. In beiden Fällen, d.h. sowohl aus 14 als aus 15, Gleichgewicht 14:15 nach ca. 15 Min. erreicht (Verhältnis 55:45).

4. Thermische Abspaltung von Stickstoff aus den Aziminen 12, 14, 16 und 17. – 4.1. Thermolyse von cis-2, 3-Diphenyl-1-phthalimido-azimin (12). Lösung von 100 mg (0,29 mmol) 12 in 10 ml CHCl<sub>3</sub> 30 Std. unter Rückfluss erhitzt und Produkt durch PSC. in CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> isoliert: N, N'-Diphenyl-N, N'-phthaloyl-hydrazin (27), Rf=0,12; 70 mg (77%), kristallisiert aus C<sub>2</sub>H<sub>5</sub>OH in farblosen Rhomben, Smp. 175° (nach [31]: 174°, Misch-Smp. ohne Depression), IR.- sowie <sup>1</sup>H-NMR.-Spektren gleich denen eines authentischen, nach [31] bereiteten Präparates von 27. – UV. (CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>): Max. 317 (5730). – IR. (KBr): 3060 m, 1660 s, 1648 s und 1640 s (Phthaloyl-hydrazin); 1610 m; 1595 m; 1583 m; 1493 m; 1472 m; 1460 m; 1375 m; 1343 m; 1320 m; 1278 w; 1230 w; 1170 w; 1157 w; 1133 m; 1072 m; 1030 m. – NMR. (100 MHz, CDCl<sub>3</sub>): 8,42 und 7,87/AA'MM'-System ( $J_{AM}+J_{AM'}=$  9,5), 4H (Phthal-H); 7,5–7,0/m, 10H (Phenyl-H). – MS.: 314/100 (M); 297/37; 269/48; 223/53; 179/63; 167/18; 152/14; 104/66; 91/45; 77/90; 76/52; 51/20; 50/14; 28/16.

4.2. Thermolyse von cis-2, 3-Di-p-tolyl-1-phthalimido-azimin (14). Lösung von 100 mg (0,27 mmol) 14 in 10 ml CHCl<sub>3</sub> 30 Std. unter Rückfluss erhitzt und Produkt durch PSC. in CHCl<sub>3</sub> isoliert: N, N'-Phthaloyl-N, N'-di-p-tolyl-hydrazin (28), Rf=0,19; 90 mg (97%), kristallisiert durch Benetzen mit wenig Äther in farblosen Rhomben, Smp. 178° (nach [31]: 174°). – IR. (KBr): 3080 w; 3030 w; 2920 w; 2860 w; 1661 s, 1654 s und 1645 s (Phthaloyl-hydrazin); 1610 m; 1582 m; 1510 m; 1469 m; 1385 m; 1332 s; 1310 m; 1275 m; 1243 m; 1211 m; 1180 w; 1142 m; 1110 m; 1072 m; 1068 m; 1040 w; 1024 m. – NMR. (60 MHz, CDCl<sub>3</sub>): 8,37 und 7,80/AA'MM'-System ( $J_{AM} + J_{AM} = 9,5$ ), 4H (Phthal-H); 7,4–6,8/m, 8H (aromat. Tolyl-H); 2,23/s, 6H (2 × CH<sub>3</sub>-Aryl). – MS.: 342/100 (M); 325/17; 297/25; 237/40; 193/27; 180/9; 165/9; 105/93; 104/55; 91/38; 76/35.

4.3. Thermolyse von trans-2,3-Dimethyl-1-phthalimido-azimin (17). Lösung von 102 mg (0,47 mmol) 17 in 0,5 ml CDCl<sub>3</sub> (mit ca. 10% TMS) im NMR.-Röhrchen auf 50°  $\pm$  2° erhitzt und Reaktion anhand der N-Methylsignale NMR.-spektroskopisch verfolgt. Intensitätsabnahme der Signale von 17 entsprechen dem Anwachsen des N-Methylsignals von N, N'-Dimethyl-N, N'-phthaloyl-hydrazin (29). Signale von 16 waren nicht zu beobachten. Nach 26 Tagen Verhältnis von 17:29 = 28:72. Durch PSC. in CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>/Essigester 3:2 isoliert:

a) Zurückgewonnenes trans-2, 3-Dimethyl-1-phthalimido-azimin (17), Rf=0,7; 34 mg (33%), Smp. 147-148° (Zers. unter Gasentwicklung).

b) N, N'-Dimethyl-N, N'-phthaloyl-hydrazin (29), Rf=0,2; 46 mg (52%), Smp. 173-174°. Durch Sublimation bei 100-105°/0,005 Torr 40 mg (45%) analysenreines 29 in farblosen Kristallen, Smp. 175-176° (nach [32]: 175-176°). – IR. (KBr): 3080w; 2925w; 1625s (Phthaloyl-hydrazin); 1610m; 1590m; 1495m; 1480m; 1460w; 1418m; 1377m; 1360m; 1280m; 1210m; 1182m; 1156m; 1130m; 1028m. – NMR. (100 MHz, CDCl<sub>3</sub>): 8,27 und 7,76/AA'MM'-System ( $J_{AM}+J_{AM'}=9,5$ ), 4H (Phthal-H); 3,72/s, 6H (2×CH<sub>3</sub>-N). – MS.: 190/62 (M); 162/24; 147/6; 132/8; 117/5; 104/100; 76/44; 28/98.

4.4. Thermolyse von cis-2, 3-Dimethyl-1-phthalimido-azimin (16). Bei gleichem Vorgehen wie in 4.3 mit 11,6 mg (0,05 mmol) 16 in 0,4 ml CDCl<sub>3</sub> nach 41 Std. Verhältnis von 16:29=4:6 erreicht;

nach 5 Tagen nur noch Spuren von **16**, sonst im NMR.-Spektrum nur die Signale von N, N'-Dimethyl-N, N'-phthaloyl-hydrazin (**29**). Nach 7 Tagen Reaktionlösung eingedampft und aus dem Rückstand durch Sublimation bei 100–105°/0,005 Torr 8,2 mg (81%) **29**, Smp. 174–175° (nach [32]: 175–176°), isoliert.

### LITERATURVERZEICHNIS

- [1] L. Hoesch, M. Karpf, E. Dunkelblum & A. S. Dreiding, Chimia 25, 245 (1971).
- [2] R. Huisgen, Angew. Chem. 75, 604 (1963).
- [3] S. F. Gait, M. J. Rance, C. W. Rees & R. C. Storr, J. chem. Soc., Chem. Commun. 1972, 688; S. R. Challand, S. F. Gait, M. J. Rance, C. W. Rees & R. C. Storr, J. chem. Soc. Perkin 1 1975, 26.
- [4] F. D. Greene & S. S. Hecht, J. org. Chemistry 35, 2482 (1970).
- [5] R. C. Kerber, J. org. Chemistry 37, 1587 (1972).
- [6] F. D. Chattaway & A. J. Walker, J. chem. Soc. 1927, 323; F. D. Chattaway & A. B. Adamson, ibid. 1930, 157, 843; ibid. 1931, 2792; F. D. Chattaway & G. D. Parkes, ibid. 1935, 1005.
- [7] M. Colonna & A. Risaliti, Gazz. chim. ital. 91, 204 (1963); T. Hirashima, O. Manabe & H. Hyama, Kogyo Kagaku Zasshi 70, 1533 (1967); M. Tomkiewicz & M. P. Klein, J. Amer. chem. Soc. 95, 3132 (1973).
- [8] M. J. Perkins, J. chem. Soc. 1964, 3005; P. Tavs, H. Sieper & H. Beeken, Liebigs Ann. Chem. 704, 150, 161, 166, 172 (1967); C. W. Rees & R. C. Storr, J. chem. Soc. (C) 1969, 756; R. A. W. Johnstone, D. W. Payling, P. N. Preston, H. N. E. Stevens & M. F. G. Stevens, ibid. 1970, 1238; H. N. E. Stevens & M. F. G. Stevens ibid. 1970, 2289.
- [9] S. F. Gait, C. W. Rees & R. C. Storr, J. chem. Soc., Chem. Commun. 1971, 1545; S. F. Gait, M. E. Peek, C. W. Rees & R. C. Storr, ibid. 1972, 982; J. chem. Soc. Perkin I 1974, 1248; ibid. 1975, 19.
- [10] R. A. Carboni, J. C. Kauer, J. E. Castle & H. E. Simmons, J. Amer. chem. Soc. 89, 2618 (1967);
  J. C. Kauer & R. A. Carboni, ibid. 89, 2633 (1967); R. A. Carboni, US Pat. 3190886 (1965),
  nach Chem. Abstr. 63, 11749d (1965); M. P. Schmidt & A. Hagenböcker, Ber. deutsch. chem.
  Ges. 54, 2191, 2201 (1921); A. W. Murray & K. Vaughan, Chem. Commun. 1967, 1282; R. C. Kerber & P. J. Heffron, J. org. Chemistry 37, 1592 (1972).
- [11] K.-H. Koch & E. Fahr, Angew. Chem. 82, 636 (1970); R. Ahmed & J.-P. Anselme, Canad. J. Chemistry 50, 1778 (1972).
- [12] L. Hoesch & A. S. Dreiding, Chimia 23, 405 (1969); Helv. 58, 1995 (1975).
- [13] L. Hoesch & A. S. Dreiding, Helv. 58, 980 (1975).
- [14] G. S. Hartley, J. chem. Soc. 1938, 633.
- [15] A. H. Cook, J. chem. Soc. 1938, 876.
- [16] H. Boersch, Mh. Chem. 65, 311 (1935).
- [17] G. M. Badger, R. G. Buttery & G. E. Lewis, J. chem. Soc. 1953, 2143.
- [18] C. Leuenberger, Diplomarbeit Universität Zürich 1976; C. Leuenberger, M. Karpf, L. Hoesch & A. S. Dreiding, Helv. 60, 831 (1977).
- [19] J. Swigert & K. G. Taylor, J. Amer. chem. Soc. 93, 7337 (1971).
- [20] J. E. Weidenborner, E. Fahr, M. J. Richter & K.-H. Koch, Angew. Chem. 85, 229 (1973).
- [21] H. H. Jaffé & M. Orchin, 'Theory and Applications of UV-Spectroscopy', S. 276–286 und 424– 434, J. Wiley & Sons, New York-London 1962.
- [22] D. L. Webb & H. H. Jaffé, J. Amer. chem. Soc. 86, 2419 (1964).
- [23] D. Tanikaga, Bull. chem. Soc. Japan 41, 2151 (1968).
- [24] B. H. Korsch & N. V. Riggs, Tetrahedron Letters 1964, 523.
- [25] H. O. Kalinowski & H. Kessler in N. L. Allinger & E. L. Eliel (ed.), 'Topics in Stereochemistry' 7, 295 (1973).
- [26] J. B. Lambert in E. L. Eliel (ed.), 'Topics in Stereochemistry' 6, 19 (1971).
- [27] A. Schönberg, «Präparative organische Photochemie», S. 19, Springer-Verlag, Berlin 1968.
- [28] F. P. Jahn, J. Amer. chem. Soc. 59, 1761 (1937).
- [29] R. Renaud, Canad. J. Chemistry 32, 545 (1954).
- [30] S. G. Cohen, S. J. Groszos & D. B. Sparrow, J. Amer. chem. Soc. 72, 3947 (1950).
- [31] H. Kaufmann, Angew. Chem. 40, 69 (1927).
- [32] H. D. K. Drew, H. H. Hatt & F. A. Hobart, J. chem. Soc. 1937, 33.