# **238.** Beitrag zur Massenspektrometrie substituierter $\alpha$ , $\omega$ -Alkandiamine

29. Mitteilung über massenspektrometrische Untersuchungen<sup>1</sup>)

von Emanuel Schöpp und Manfred Hesse

Organisch-chemisches Institut der Universität Zürich, Rämistrasse 76, CH-8001 Zürich

(22. VIII. 77)

### Contribution to the mass spectrometry of substituted $\alpha, \omega$ -alkane diamines

## Summary

The main mass spectral fragmentation pattern of compounds of types 1 to 4 is discussed. After loss of  $C_6H_5 \cdot CH_2 \cdot from$  the molecular ion the acid correspondin to the N, N-disubstituted residue is splitted off. The mechanism of this fragmentation reaction depends on the member of CH<sub>2</sub>-groups between the two nitrogen atoms (Schemes 1 and 3) and on the substitution pattern of both nitrogens (Scheme 2).

In einer vorhergehenden Arbeit haben wir über den massenspektrometrischen Verlust von p-Toluolsulfonsäure bzw. Benzoesäure aus den  $[M-C_6H_5 \cdot CH_2 \cdot]^+$ Ionen von Verbindungen des Typs 1 bzw. 2 berichtet [2]. Darin wurde u.a. gezeigt, dass Verbindungen mit 8 und 10 Methylengruppen (n=8,10) zwischen den beiden Stickstoffatomen die Abspaltung von p-Toluolsulfonsäure ganz besonders intensiv zeigen. (Es wurden folgende Intensitätswerte für den p-Toluolsulfonsäure-Verlust registriert: Formel 1, n=6 0,8%  $\Sigma_{50}$ , n=7 8,3%  $\Sigma_{50}$ , n=8 16%  $\Sigma_{50}$ , n=10 18%  $\Sigma_{50}$ , n=16 6%  $\Sigma_{50}$ , vgl. [2]). Eine mechanistische Deutung dieser aussergewöhnlichen Reaktion führte zur Annahme eines bicyclischen Übergangszustandes. Dieser Übergangszustand ist vergleichbar mit entsprechenden Ansa-Verbindungen [3]. Es sei hier nochmals erwähnt, dass die Teile, die als p-Toluolsulfonsäure abgespalten werden, der Tosylrest, das Sauerstoffatom der Acetylgruppe und das Wasserstoffatom der Amidgruppe sind; die Methylgruppe des Acetylrestes beteiligt sich an dieser Reaktion nicht (Messung deuterierter Präparate).



<sup>1</sup>) 28. Mitt. s. [1].

Die weiteren Untersuchungen, die zur Abklärung des Mechanismus unternommen wurden, und die Gegenstand dieser Mitteilung sind, haben neue, unerwartete Gesichtspunkte gezeigt:

1) Wird das Wasserstoffatom am monosubstituierten Amid durch einen Methylrest ersetzt (*Tabelle*, Verbindung 5), so wird kein *p*-Toluolsulfonsäuremethylester eliminiert, was zu erwarten wäre, wenn anstelle des Amid-NH das Amid-N-CH<sub>3</sub> auf den Tosylrest übertragen würde. Demgegenüber wird mit ähnlicher Intensität (1 (n=7): 8,3%  $\Sigma_{50}$  [2], 5: 7,3%  $\Sigma_{50}$ ) immer noch *p*-Toluolsulfonsäure abgespalten. Markierung der Methylgruppe des N-Acetylrestes durch Deuterium (Verbindung 6) beweist eindeutig, dass das bei der Abspaltung von *p*-Toluolsulfonsäure notwendige Wasserstoffatom aus dieser Methylgruppe auf den Tosylrest übertragen wird;

2) Es konnte früher gezeigt werden [2], dass der Verlust von *p*-Toluolsulfonsäure aus den  $[M-C_6H_5 \cdot CH_2 \cdot]^+$ -Ionen dann vernachlässigbar klein ist, wenn die Zahl der Methylengruppen in Verbindungen vom Typ 1 zwischen den beiden Stickstoffatomen < 6 ist. Werden jedoch die Tosyl- durch andere Säurereste ersetzt, so wird der analoge Verlust von Säuren auch bei kleinerer Anzahl (< 6) von Methylengruppen zwischen den beiden Stickstoffatomen registriert (vgl. *Tabelle*).

|                          |  | R <sup>3</sup> -N<br>R <sup>3</sup> <sub>3</sub> c |                 |    |            | N<br>R <sup>†</sup>  |   |  |
|--------------------------|--|--|-----------------|----|------------|--|---|--|
| Verbin-<br>dungs-<br>Nr. | R <sup>1</sup> <sup>a</sup> )  | R²   | R <sup>3</sup>  | n  | <i>M</i> + | $\begin{bmatrix} M - C_6 H_5 \\ \cdot C H_2 \end{bmatrix}^+$ | $\begin{bmatrix} M - C_6 H_5 \cdot \\ \cdot CH_2 \\ - R^1 OH \end{bmatrix}^+$ | $\begin{bmatrix} M - C_6 H_5 \\ \cdot CH_2 \\ - R^1 OH \\ - CH_3 CN \end{bmatrix}$ |
| 5                        | (p)CH <sub>3</sub> · C <sub>6</sub> H <sub>4</sub> · SO <sub>2</sub> | н  | CH3             | 7  | 444        | 353  | 181 (7,3)   |  |
| 6                        | (p)CH <sub>3</sub> · C <sub>6</sub> H <sub>4</sub> · SO <sub>2</sub> | D  | CH <sub>3</sub> | 7  | 447        | 356  | 183   |  |
| 7                        | (p)CH <sub>3</sub> · C <sub>6</sub> H <sub>4</sub> · SO              | Н  | н               | 3  | 358        | 267  | 111 (5,0)   | 70 (1,0)   |
| 8                        | (p)CH <sub>3</sub> · C <sub>6</sub> H <sub>4</sub> · SO              | Н  | н               | 5  | 386        | 295  | 139 (2,4)   | 98 (4,4)   |
| 9                        | (p)CH <sub>3</sub> · C <sub>6</sub> H <sub>4</sub> · SO              | Н  | н               | 10 | 456        | 365  | 209 (5,0)   | 168 (1,5)  |
| 10                       | $C_6H_5 \cdot CO$  | н  | н               | 3  | 324        | 233  | 111 (3,2)   | 70 (3,2)   |
| 11                       | $C_6H_5 \cdot CO$  | Н  | Η               | 5  | 352        | 261  | 139 (4,1)   | 98 (13,5)  |
| 12                       | CF <sub>3</sub> · CO   | н  | Н               | 3  | 316        | 225  | 111 (2,0)   | 70 (4,8)   |
| 13                       | CF <sub>3</sub> · CO   | н  | н               | 5  | 344        | 253  | 139 (2,1)   | 98 (10,7)  |
| 14                       | CF <sub>3</sub> · CO   | н  | н               | 10 | 414        | 323  | 209 (10,0)  | 168 (13,5)   |
|                          |  |  |                 |    |            |  |   |  |

Tabelle. Intensitäten (%  $\Sigma_{50}$ ) der Signale (in m/e) der Haupt-Ionen aus den Verbindungen 5 bis 14

a) Aus fragmentierungsmechanistischen Gründen konnten nur solche Acylreste gewählt werden, die nicht a Keten oder Ketenderivat aus den [M-C<sub>6</sub>H<sub>5</sub> · CH<sub>2</sub>]<sup>+</sup>-Ionen abgespalten werden.

2426

Aus diesen und den früher veröffentlichten [2] Befunden geht hervor, dass für den scheinbar gleichen massenspektrometrischen Zerfall (M,  $M-C_6H_5 \cdot CH_2$ ,  $M-C_6H_5 \cdot CH_2-Säure$ ) drei verschiedene Reaktionsmechanismen (*Schemata 1 bis 3*) verantwortlich sind. Ein deutlicher Knick (bei Verbindungen mit 6 Methylengruppen) in der Intensitätskurve der Ionen, die dem Säureverlust entsprechen, erfordert die Annahme von zwei verschiedenen Reaktionsmechanismen, einen monocyclischen für kürzere, und einen bicyclischen [2] für längere Ketten.

Verbindungen mit mindestens 7 CH<sub>2</sub>-Resten zwischen den beiden Stickstoffatomen spalten aus dem  $[M - C_6H_5 \cdot CH_2]^+$ -Ion (a) *p*-Toluolsulfonsäure über einen bicyclischen Übergangszustand ab [2]. Bemerkenswert ist der Verlust von Acetonitril aus dem Folge-Ion **b**, was das intensive Ion m/e 126 (c) ergibt (Schema 1).

Schema 1. Massenspektrometrischer Hauptzerfall von Verbindungen vom Typ 1 mit  $n \ge 7$ 



Nach Blockierung des NH-Restes durch N-CH<sub>3</sub> erfolgt, wie erwähnt, trotzdem Abspaltung von *p*-Toluolsulfonsäure, wobei in diesem Fall Wasserstoffatome des  $COCH_3$ -Restes (*Tabelle*: 5 und 6) auf den Tosylrest übertragen werden (*Schema 2*). Aus dem Folge-Ion m/e 181 wird jedoch, entgegen dem Verhalten der NH-Verbindung,





Acetonitril bzw. N-Methylketimin abgespalten; das entsprechende Signal (\* 126) weist eine äusserst geringe Intensität auf.

Bei Verbindungen vom Typ 2 mit 5  $CH_2$ -Gruppen wird aus dem  $l - C_6H_5 \cdot CH_2$ ]+-Ion Benzoesäure abgespalten. Da ein bicyclischer Übergangsistand entsprechend **a** (*Schema 1*) aus sterischen Gründen nicht möglich ist – die caktion wird auch im Massenspektrum von 2 (n = 3) beobachtet – wird der (mono)-Usche Übergangszustand **d** (*Schema 3*) angenommen. Entsprechend den länger-

et. gen Homologen wird der Verlust von N-H registriert ( $d_1$ -11) und als Folge-Ion it<sup>+</sup> m/e 98 auf, was wiederum dem Verlust von Acetonitril entspricht.

Massenspektrometrisch ähnlich wie der Benzoyl-Rest verhält sich auch der rifluoracetyl- und der *p*-Toluolsulfinyl-Rest in Verbindungen vom Typ **3** und **4**.

Unser Dank gilt Frau Dr. Annalaura Lorenzi und Herrn N. Bild für Massenspektren und dem Schweizerischen Nationalfonds zur Förderung der wissenschaftlichen Forschung für die Unterstützung tieser Arbeit.

#### Experimenteller Teil

Allgemeine Bemerkungen. – Sämtliche synthetisierten Endprodukte sind Öle. Infrarotspektren (IR.) in CHCl<sub>3</sub>, Angaben in cm<sup>-1</sup>. Massenspektren (MS.) bei 70 eV mit dem Gerät Varian MAT 711 (8 kV, Direkteinlass). Angaben in m/e (rel.-%  $\geq 5$  ausser  $M^{\pm}$ ) ab m/e 80 für die Verbindungen 7, 10 und 12 ab m/e 50.

**1.** N-Phenäthyl-N-( $\omega$ -acetamidoalkyl)-amide ( $\omega = 3,10$ ). – Als Ausgangsmaterial dienten die entsprechenden N-Phenäthyl-N-( $\omega$ -acetamidoalkyl)-amine, welche durch selektive Abspaltung der *p*-Toluolsulfonylgruppe mittels Elektrolyse aus den *p*-Toluolsulfonamiden erhalten worden waren [2]. Benzoylierung bzw. Trifluoracetylierung erfolgte bei 20° in Pyridin mit Benzoylchlorid bzw. Trifluoressigsäureanhydrid. Zur *p*-Toluolsulfinierung verwendete man *p*-Toluolsulfinsäurechlorid [4].

0,1 mmol des Amins wurden in 1 ml abs. CHCl<sub>3</sub> mit 10 Tropfen Pyridin und 1 Tropfen *p*-Toluolsulfinsäurechlorid versetzt. Nach 30 Min. bei 20° isolierte man das Produkt mittels Schichtchromatographie (Alox, 1proz. methanol. CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>) in *ca.* 50proz. Ausbeute. Charakteristische IR.-Frequenzen der Amide: 3450 (Carboxamid N-H), 1670 (Amid I), 1520 (Amid II), 1625 (tert. Benzamid), 1680 (tert. Trifluoracetamid), 1060 (tert. *p*-Toluolsulfinamid).

1.1. N-Phenäthyl-N-(3-acetamidopropyl)-benzamid (10). – MS.: 324 ( $M^+$ , 1), 234 (5), 233 (35), 219 (7), 191 (20), 111 (15), 106 (9), 105 (100), 104 (8), 91 (5), 77 (34), 70 (15), 69 (5), 57 (7), 56 (5), 55 (7).

1.2. N-Phenäthyl-N-(3-acetamidopropyl)-trifluoracetamid (12). – MS.: 316 (M<sup>+</sup>, 1), 225 (7), 219 (3), 183 (47), 160 (4), 154 (25), 140 (3), 126 (4), 111 (8), 105 (26), 104 (100), 100 (11), 91 (11), 73 (5), 72 (8), 70 (20), 58 (5), 56 (13).

1.3. N-Phenäthyl-N-(10-acetamidodecyl)-trifluoracetamid (14). – MS.: 414 ( $M^+$ , 2), 371 (4), 323 (13), 317 (8), 309 (8), 281 (10), 209 (40), 184 (4), 168 (22), 156 (3), 154 (2), 140 (12), 105 (26), 104 (100), 91 (5).

1.4. N-Phenäthyl-N-(3-acetamidopropyl)-p-toluolsulfinamid (7). – MS.: 358 (M<sup>+</sup>, 0), 267 (16), 251 (2), 225 (0,2), 219 (7), 207 (2), 178 (2), 160 (16), 141 (5), 140 (13), 139 (100), 129 (20), 127 (24), 111 (25), 105 (13), 100 (22), 92 (12), 91 (43), 77 (8), 72 (5), 70 (5), 65 (8), 56 (8).

1.5. N-Phenäthyl-N-(10-acetamidodecyl)-p-toluolsulfinamid (9). – MS.: 456 ( $M^+$ , 0), 366 (5), 365 (20), 340 (10), 323 (0,5), 317 (10), 228 (15), 227 (96), 225 (19), 210 (8), 209 (47), 185 (10), 184 (15), 168 (14), 166 (7), 156 (7), 154 (9), 140 (17), 139 (100), 134 (9), 132 (9), 124 (10), 123 (10), 111 (7), 105 (32), 104 (10), 98 (5), 97 (10), 96 (6), 95 (10), 92 (18), 91 (47), 85 (7), 84 (10), 83 (15), 82 (5), 81 (10).

2. N-Phenäthyl-N-(5-acetamidopentyl)-amide. – 2.1. N-Phenäthyl-N-(5-acetamidopentyl)-benzamid (11). Innerhalb 10 Min. wurden bei 55-60° 1,02 g Essigsäureanhydrid zu einer Lösung von 1,02 g 1,5-Pentandiamin und 2,6 g Natriumacetat in 100 ml Wasser gegeben und 2 Std. bei dieser Temperatur gerührt. Nach Ausschütteln mit 5proz. methanolischem  $CH_2Cl_2$  wurde die wässerige Lösung mit ges. K<sub>2</sub>CO<sub>3</sub>-Lösung alkalisch gestellt und eingedampft. Aus dem Rückstand wurde di 5-Acetamidopentylamin mit warmem CH<sub>3</sub>OH extrahiert und durch Schichtchromatographie gereiniş (Kieselgel, konz. Ammoniak/CH<sub>3</sub>OH (7:93)): 318 mg. Davon wurden 310 mg in einer Lösung vo. 360 mg NaHCO<sub>3</sub> in 130 ml abs. C<sub>2</sub>H<sub>5</sub>OH nach Versetzen mit 400 mg  $\beta$ -Phenäthylbromid in 15 m abs. C<sub>2</sub>H<sub>5</sub>OH 72 Std. gekocht. Nach Abdampfen des Lösungsmittels wurde das N-Phenäthyl-N. (5-acetamidopentyl)-amin mit CHCl<sub>3</sub> extrahiert und schichtchromatographisch gereinigt: 112 mg. Hiervon wurden 10 mg zur Benzoylierung mit Benzoylchlorid/Pyridin umgesetzt (vgl. Versuch 1). – MS.: 352 ( $M^+$ , 1), 261 (19), 219 (16), 201 (6), 139 (19), 106 (9), 105 (100), 104 (5), 99 (5), 98 (62), 91 (5), 84 (4), 77 (23).

2.2. N-Phenäthyl-N-[5-(N'-deuterio)-acetamidopentyl]-benzamid ( $d_1$ -11). Zur Deuterierungsvorschrift vgl. die bereits beschriebene Deuterierung des Octyl-Homologen in [2]. – MS. (*CEC* Typ 21–110 B, 70 eV, 8 kV, Direkteinlass, Heizwendel): 353 ( $M^+$ , 1), 263 (2), 262 (14), 261 (14), 220 (7), 219 (7), 203 (1), 202 (1), 201 (1), 140 (1), 139 (8), 106 (10), 105 (100), 104 (6), 98 (45), 91 (17), 84 (3), 77 (24).

Durch Vergleich mit dem MS. der undeuterierten Verbindung wurde der d-Gehalt berechnet zu:  $57\% d_0$ ,  $47\% d_1$ .

2.3. N-Phenäthyl-N-(5-acetamidopentyl)-trifluoracetamid (13). Trifluoracetylierung von N-Phenäthyl-N-(5-acetamidopentyl)-amin (vgl. Versuche 1. bzw. 2.1) führte zu 13. – MS.: 344  $(M^+, 1)$ , 253 (5), 247 (4), 239 (4), 211 (39), 194 (3), 193 (3), 182 (3), 180 (3), 140 (6), 139 (9), 126 (5), 105 (23), 104 (100), 98 (47), 91 (8), 86 (5), 84 (9).

2.4. N-Phenäthyl-N-(5-acetamidopentyl)-p-toluolsulfinamid (8). Durch p-Toluolsulfinierung von N-Phenäthyl-N-(5-acetamidopentyl)-amin (vgl. Versuche 1. bzw. 2.1) wurde 8 erhalten. – MS.: 386 ( $M^+$ , 0), 295 (8), 279 (2), 253 (0,3), 247 (2), 157 (15), 155 (5), 141 (10), 140 (43), 139 (100: Hochauflösung nach der «peak-matching»-Methode ergab Dublett vom Intensitätsverhältnis *ca.* 4:1 entsprechend [C<sub>7</sub>H<sub>7</sub>SO]<sup>+</sup> bzw. [C<sub>8</sub>H<sub>15</sub>N<sub>2</sub>]<sup>+</sup>), 137 (9), 124 (10), 123 (9), 111 (13), 105 (15), 99 (6), 98 (36), 97 (8), 96 (9), 95 (6), 92 (26), 91 (65), 89 (8), 86 (5), 85 (9), 84 (17), 83 (7), 82 (5), 81 (7).

**3.** *N*-Phenäthyl-*N*-(7-acetamidoheptyl)-p-toluolsulfonamid [1 (n=7)]. – Zur Herstellung vgl. [2]. MS.: 430 ( $M^+$ ; 0,1), 340 (6), 329 (22), 297 (11), 275 (8), 198 (16), 168 (9), 167 (60), 156 (8), 155 (28), 139 (5), 132 (7), 127 (10), 126 (100), 124 (10), 112 (10), 105 (20), 104 (6), 92 (12), 91 (98), 84 (12).

3.1. N-Phenäthyl-N-[7-(N'-methyl)-acetamidoheptyl]-p-toluolsulfonamid (5). 11 mg 1 (n=7) und 100 mg Fluorschwefelsäuremethylester wurden unter Feuchtigkeitsausschluss in 2 ml abs. CHCl<sub>3</sub> 45 Min. auf 60° erwärmt. Nach Behandlung mit 0,5 N NaOH und Chromatographie des Rückstandes der CHCl<sub>3</sub>-Phase (Kieselgel, 5proz. methanolisches CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>) erhielt man 5 mg 5. – IR.: 1630 (tert. Acetamid), 1335 und 1155 (Sulfonamid). – MS. (CEC Typ 21-110B, 70 eV, 8 kV, Direkteinlass, Heizwendel), Substanz verdampft stossweise  $\rightarrow$  Inkonstanz der rel. Intensitäten: 444 ( $M^{+}$ , 1), 353 (20), 311 (6), 289 (12), 198 (7), 181 (32), 167 (0,1), 155 (17), 112 (7), 105 (11), 92 (11), 91 (100), 89 (16), 86 (10).

3.2. N-Phenäthyl-N-[7-(N'-methyl)-trideuterioacetamidoheptyl]-p-toluolsulfonamid (6). 4 mg 5 wurden zu einer Lösung von 10 mg Natrium in 1 ml Tetradeuteriomethanol (Merck, Deuterierungsgrad mind. 99%) gegeben und im Bombenrohr nach Entgasung 1 Std. auf 110° erhitzt [5]. Man stellte mit D<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> sauer und erhielt nach Chromatographie (Kieselgel, 5proz. methanolisches CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>) 3 mg 6. – MS.: (Substanz verdampft stossweise  $\rightarrow$  Inkonstanz der rel. Intensitäten): 447 ( $M^{+}$ , 0,5), 358 (5), 357 (17), 356 (58), 355 (5), 314 (5), 313 (15), 312 (33), 311 (2), 293 (20), 292 (66), 291 (5), 199 (5), 198 (17), 184 (17), 183 (100), 180 (5), 156 (5), 155 (18), 113 (5), 112 (5), 105 (10), 92 (13), 91 (34), 89 (9), 85 (7), 84 (8), 83 (7), 81 (5). Durch Vergleich mit dem MS. der undeuterierten Verbindung berechneter d-Gehalt: 2% d<sub>1</sub>, 7% d<sub>2</sub>, 80% d<sub>3</sub>, 10% d<sub>4</sub>, 1% d<sub>5</sub>.

### LITERATURVERZEICHNIS

[1] N. Bild, M. Hesse, H. Böhm & E. Hannig, Pharmazie, im Druck.

- [2] E. Schöpp & M. Hesse, Helv. 59, 1553 (1976).
- [3] V. V. Kane, A. D. Wolf & M. Jones, J. Amer. chem. Soc. 96, 2643 (1974).
- [4] F. Kurzer, Org. Synth. Coll. Vol. 4, 937 (1963).
- [5] H. Bernhard, H. Bosshardt, P. Dätwyler, S. Johne & M. Hesse, in Vorbereitung.