## CHEMISCHE BERICHTE

FORTSETZUNG DER BERICHTE DER DEUTSCHEN CHEMISCHEN GESELLSCHAFT

HERAUSGEGEBEN VON DER GESELLSCHAFT DEUTSCHER CHEMIKER

114. JAHRGANG · HEFT 3 · SEITE 837 – 1216

Bausteine von Oligosacchariden, XXV<sup>1)</sup>

## Selektiver Abbau von Sisomicin zu Sisamin

Hans Paulsen\*, Rolf Jansen und Peter Stadlera)

Institut für Organische Chemie und Biochemie der Universität Hamburg, Martin-Luther-King-Platz 6, D-2000 Hamburg 13

Eingegangen am 23. Juni 1980

Periodatoxidation von 1,2',3,6'-Tetra-N-acetylsisomicin (2) liefert in hohen Ausbeuten direkt Tetra-N-acetylsisamin (16). Bei der Periodatspaltung von 1 und 3 zu 14 und 17 ist ein zusätzlicher Barry-Abbau zweckmäßig.

## Building Units for Oligosaccharides, XXV<sup>1)</sup> Selective Degradation of Sisomicin to Sisamine

Periodate oxidation of 1,2',3,6'-tetra-N-acetylsisomicin (2) directly leads in high yield to tetra-N-acetylsisamine (16). At periodate splitting of 1 and 3 to 14 and 17 additional *Barry*-degradation seems to be favourable.

Sisomicin<sup>2)</sup> ist neben den Kanamycinen<sup>3)</sup> und Gentamicinen<sup>4)</sup> eines der wirksamsten Aminoglycosid-Antibiotika, das wegen seiner breiten antimikrobiellen Aktivität Anwendung findet. Untersuchungen zur chemischen Modifizierung dieser Antibiotika sind in vielfältiger Form vorgenommen worden, um das Wirkungsspektrum noch zu erweitern und die Toxizität zu vermindern<sup>3)</sup>. Zur Modifizierung des Sisomicins (1) wäre es sehr wünschenswert, Garosamin selektiv von 1 abzuspalten, um so zum Sisamin (14) zu gelangen. Bei der sauren Hydrolyse von Sisomicin (1) oder dessen Derivaten wird jedoch primär die labile Glycosidbindung zum ungesättigten Saccharidbaustein gespalten. Das Produkt der sauren Hydrolyse von 1 bzw. dessen N-substituierten Verbindun-

Chem. Ber. 114, 837 - 842 (1981)

a) Neue Anschrift: Wissenschaftliches Hauptlaboratorium, Bayer AG, D-5090 Leverkusen-Bayerwerk.

<sup>©</sup> Verlag Chemie, GmbH, D-6940 Weinheim, 1981 0009 - 2940/81/0303 - 0837 \$ 02.50/0

gen ergibt somit stets Garamin bzw. dessen Derivate<sup>5)</sup>. Das Sisamin (14) ist auf diesem Wege nicht zu gewinnen. Wir geben jetzt eine Methode an, nach der Sisamin durch selektiven Periodat-Abbau des Sisomicins (1) in guten Ausbeuten erhalten werden kann.

Zunächst hatten wir die Methanolyse von unblockiertem Sisomicin (1) mit Methanol/Salzsäure untersucht, um zu prüfen, ob die Spaltungssequenz des protonierten Sisomicins unter diesen Bedingungen einen anderen Verlauf nimmt. Mit konzentrierter methanolischer Salzsäure bildet sich jedoch bei Raumtemperatur zu 85 % das Methanol-Addukt 4. Methanol wird stereoselektiv von oben an die Doppelbindung der ungesättigten 2,6-Diamino-Zucker-Einheit angelagert. Ein sorgfältiger Vergleich der <sup>1</sup>H-NMR- und <sup>13</sup>C-NMR-Spektren zeigt, daß 4 übereinstimmt mit der Substanz, die Kugelman et al. <sup>6)</sup> bereits bei ihren Hydrolyse-Versuchen als Nebenprodukt isoliert hatten. Das Addukt 4 ließ sich in eine Pentakis-N-benzyloxycarbonyl-Verbindung 5 überführen, deren Daten mit der angegebenen Struktur übereinstimmen. Die glycosidische Bindung der 2,6-Diamino-Zucker-Einheit ist in 4 gegenüber 1 stabilisiert. Dieses zeigt

die weitere saure Methanolyse von 4. Hierbei wird ein Gemisch erhalten, aus dem sich 24% des Methanol-Adduktes 9 von Sisamin neben 19% 2-Desoxystreptamin, 2% Garamin und 31% des Ausgangsproduktes 4 isolieren ließen. Die Struktur von 9 ließ sich durch Vergleich des <sup>13</sup>C-NMR-Spektrums mit dem von 4 sicherstellen. Ferner bildet 9 eine Tetrakis-N-benzyloxycarbonyl-Verbindung 10.

Sehr viel günstiger als die Methanolyse verläuft die Periodatspaltung <sup>7)</sup> des Sisomicins. Wie an Formel 1 gezeigt wird, kann Periodat nur zwei Bindungen des Garosamin-Teiles im Sisomicin angreifen. Die Periodatspaltung von 1 führt zu Dicarbonylverbindungen vom Typ 6, die mit verschiedenen Hemialdal-Formen <sup>8)</sup> im Gleichgewicht stehen. Eine dieser Gleichgewichtsformen ist in 11 wiedergegeben. Da die vollständige Abspaltung des Garosamin-Fragmentes von 6 unter sauren und alkalischen Bedingungen unübersichtlich verlief, wurde ein *Barry*-Abbau <sup>9)</sup> des Oxidationsproduktes durchgeführt. Dazu wurde 6 mit *N,N*-Dimethylhydrazin <sup>10)</sup> in verdünnter Essigsäure umgesetzt. Das Zwischenprodukt 13 zerfällt dann unter Osazon-Bildung und Freisetzung von Sisamin 14. Zur weiteren Charakterisierung wurde 14 in die Tetrakis-*N*-benzyloxycarbonyl-Verbindung 15 übergeführt.

Mit hoher Ausbeute von 71 – 78% lassen sich Derivate des Sisomicins, wie die Tetra-N-acetyl- und die Tetrakis-N-ethoxycarbonyl-Verbindungen 11) 2 und 3 durch Periodat-Oxidation abbauen. Beim Acetat 2 ist das Produkt 7 sehr labil und zerfällt unter den schwach alkalischen Bedingungen, vermutlich über das Enolat 128, unmittelbar unter Freisetzung des Sisamin-Derivates 16. Dies ist der einfachste Weg, um in hohen Ausbeuten zum Sisamin zu gelangen. Beim Derivat 3 zerfällt das Oxidations-Produkt 8 nur teilweise. Zur vollständigen Reaktion ist auch hier der Barry-Abbau 9 über 13 notwendig, der das Sisamin-Derivat 17 liefert. Damit stehen jetzt Sisamin-Derivate zur Darstellung modifizierter Sisomicine durch Resynthese zur Verfügung. Das freie Sisamin 14 selbst ist am günstigsten durch Entblockierung des N-Acetats 16 mit 50proz. Ba(OH)<sub>2</sub>-Lösung zu gewinnen.

Der Firma Bayer AG, Leverkusen, danken wir sehr für die Hilfe bei den Untersuchungen. Der Deutschen Forschungsgemeinschaft sind wir für die Förderung des Projektes zu Dank verpflichtet.

## Experimenteller Teil

Alle Reaktionen wurden dünnschichtchromatographisch auf Kieselgel-Fertigfolien GF<sub>254</sub> (Merck) verfolgt. Anfärbung mit 2proz. ethanolischer Naphthoresorcinlösung/2N H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> (1:1) oder ethanolischer Ninhydrinlösung. – Säulenchromatographie: Kieselgel Hermann (0.15 bis 0.3 mesh). – Optische Drehungen: Perkin-Elmer-Polarimeter 241, 1-dm-Küvetten. – Schmelzpunkte: Leitz-Heiztischmikroskop (unkorrigiert). – NMR-Spektren: Perkin-Elmer R 32, Bruker WP 60, WH 270 und WP 80.

2-Desoxy-6-O-(3-desoxy-4-C-methyl-3-methylamino-β-L-arabinopyranosyl)-4-O-(2,6-diamino-2,3,4,6-tetradesoxy-5-methoxy-β-L-threo-hexopyranosyl)-D-streptamin · 5 HCl (4-HCl): 200 mg Sisomicin (1) werden in 2 ml absol. Methanol langsam mit methanol. Salzsäure (hergestellt aus Acetylchlorid/Methanol (1:2)) versetzt. Nach 4h bei Raumtemp. wird zur Trockene eingedampft. Das Rohprodukt wird aus Methanol mit Ether gefällt und i. Vak. bei 0.1 Torr getrocknet. Ausb. 295 mg (85%). [ $\alpha$ ]<sub>D</sub> = +107.2° (c = 1 in Methanol); Schmp. 148°C (Zers.).

Chem. Ber. 114 (1981)

<sup>1</sup>H-NMR (90 MHz, D<sub>2</sub>O): 1'-H  $\delta$  = 5.44 d, 1"-H 5.14 d, 5'-O - CH<sub>3</sub> 3.42 s, 3"-N - CH<sub>3</sub> 2.96 s, 4"-CH<sub>3</sub> 1.38 s;  $J_{1',2'}$  = 2.0,  $J_{1'',2''}$  = 3.7 Hz.

```
C<sub>20</sub>H<sub>41</sub>N<sub>5</sub>O<sub>8</sub> · 5 HCl · H<sub>2</sub>O · CH<sub>3</sub>OH (711.9) Ber. C 35.43 H 7.36 Cl 24.89 N 9.83
Gef. C 35.30 H 7.40 Cl 24.87 N 9.85
```

Das Hydrochlorid 4 gibt bei Behandlung mit Ionenaustauscher die von  $Kugelmann^{6}$  beschriebene freie Base. Ferner wurde 4 nach Lit. 6 mit Chlorameisensäure-benzylester/Na<sub>2</sub>CO<sub>3</sub> in die Pentakis-N-benzyloxycarbonyl-Verbindung 5 übergeführt.  $\{\alpha\}_D^{23} = +77.1^\circ$  (c=1 in Ethanol), Lit. 6  $\{\alpha\}_D^{23} = +77.1^\circ$  (c=1 in Ethanol). Das <sup>1</sup>H-NMR-Spektrum stimmt mit dem in Lit. 6 beschriebenen überein.

2-Desoxy-4-O-(2,6-diamino-2,3,4,6-tetradesoxy-5-methoxy-β-1-threo-hexopyranosyl)-to-streptamin · 4 HCl (9-HCl): 3 g Sisomicin (1) als Sulfat werden in Wasser gelöst, mit konz. Bariumhydroxid-Lösung auf pH 9 eingestellt und zentrifugiert. Die klare Lösung wird mit verd. Salzsäure auf pH 6 eingestellt, eingedampft und wiederholt mit Toluol abgezogen. Der trockene Rückstand wird mit 1.5N methanol. HCl aufgenommen und 20h in einem fest geschlossenen Gefäß bei 55 °C aufbewahrt. Die gelbliche Lösung wird zur Trockene eingedampft, der Rückstand aus Methanol mit Chloroform umgefällt. Die ausgefallenen, polaren Produkte werden über eine Kieselgelsäule mit Chloroform/Methanol/Ammoniak (3:3:1) getrennt. Die Fraktionen werden entsprechend ihrer Zusammensetzung vereinigt, eingedampft und getrocknet. Die Rückstände werden in wasserfreiem Methanol aufgenommen, filtriert, mit methanol. Salzsäure angesäuert und erneut zur Trockene eingedampft. Ausb. 24 % 9, 31 % 4, 2 % Garamin, 19 % Desoxystreptamin (jeweils als Hydrochloride).

9:  $[\alpha]_D = +28.8^{\circ}$  (c = 1 in Wasser). - <sup>1</sup>H-NMR (90 MHz, D<sub>2</sub>O): 1'-H  $\delta = 5.32$ , 5'-OCH<sub>3</sub> 3.42 s;  $J_{1',2'} = 2$  Hz. - <sup>13</sup>C-NMR (60 MHz, D<sub>2</sub>O, innerer Standard Dioxan  $\delta = 67.4$ ): C-1  $\delta = 49.9$ , C-2 27.7, C-3 49.9, C-4 78.9, C-5 und C-6 71.9 und 74.5, C-1' 94.4, C-2' 46.9, C-3' 20.4, C-4' 23.2, C-5' 99.3, C-6' 41.6, 5'-OCH<sub>3</sub> 48.5.

9 wurde wie bei 4 angegeben mit Chlorameisensäure-benzylester in die Tetrakis-*N*-benzyloxy-carbonyl-Verbindung 10 übergeführt. [ $\alpha$ ]<sub>D</sub> = +39.8° (c = 1 in Ethanol); Schmp. 81 - 83 °C. - <sup>1</sup>H-NMR (90 MHz, CDCl<sub>3</sub> + D<sub>2</sub>O); Ph  $\delta$  = 7.7 - 7.2 m, Ph - CH<sub>2</sub> 5.04 m, 5'-O - CH<sub>3</sub> 3.21 s.

C<sub>45</sub>H<sub>52</sub>N<sub>4</sub>O<sub>13</sub> (856.9) Ber. C 63.07 H 6.11 N 6.53 Gef. C 62.79 H 6.08 N 6.33

2-Desoxy-4-O-(2,6-diamino-2,3,4,6-tetradesoxy- $\alpha$ -ty-glycero-hex-4-enopyranosyl)streptamin = Sisamin (14)

a) 2.0 g (4.47 mmol) Sisomicin (1) in 20 ml Wasser werden nach Zugabe von 1 ml konz. Ammoniak bei 0°C unter Rühren langsam mit einer Lösung von 2.88 g (13.4 mmol) NaIO<sub>4</sub> in 40 ml Wasser versetzt. Nach 2h wird überschüssiges Periodat mit Ethanolamin vernichtet. Das Reaktionsgemisch wird i. Hochvak. zur Trockene eingedampft, der Rückstand mit Ethanol aufgerührt und nach 15 min filtriert. Das Filtrat wird zum Sirup eingeengt, in 40 ml Wasser aufgenommen, mit 2.4 ml (1.9 g = 32 mmol) N,N-Dimethylhydrazin versetzt, mit Essigsäure auf pH 6 eingestellt und bei 40°C 16h aufbewahrt. Die braungelbe Lösung wird verdünnt und über sauren Ionenaustauscher (Amberlite IRC 50) gegeben. Aus dem gründlich neutral gewaschenen Ionenaustauscher werden die Produkte mit 2N Ammoniak eluiert. Das Eluat wird i. Hochvak. zur Trockene eingedampft. Der Rückstand wird säulenchromatographisch an 100 g Kieselgel-Hermann mit Chloroform/Methanol/konz. Ammoniak (1:1:1) und anschließend mit 3:3:1-Gemisch aufgetrennt. Die Fraktionen des Hauptproduktes werden vereinigt, eingeengt und mit basischem Ionenaustauscher (Lewatit MP 500, OH -Form) behandelt. Ausb. 330 mg (26%).

b) 1.0 g (2.2 mmol) Tetra-N-acetylsisamin (16) werden 4h in 50proz. Ba(OH)<sub>2</sub>-Lösung unter Rückfluß erhitzt. Zur Aufarbeitung wird der Ansatz mit Wasser verdünnt, mit 2n H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> auf pH 4.5 eingestellt und zentrifugiert. Die Lösung wird eingeengt. Der Rückstand wird an 100 g Kiesel-

gel 60 (Merck) mit Chloroform/Methanol/Ammoniak (10:4:1) chromatographiert. Das Produkt wird mit basischem Ionenaustauscher (Lewatit MP 500, OH<sup>-</sup>-Form) behandelt und gefriergetrocknet. Ausb. 377 mg (56%).  $[\alpha]_D^{20} = +116^{\circ}$  (c = 0.5 in Wasser); Schmp. 171 – 174°C.

<sup>1</sup>H-NMR (270 MHz, D<sub>2</sub>O, innerer Standard HOD  $\delta$  = 4.67): 1'-H  $\delta$  = 5.18 d, 2'-H 2.94 ddd, 3'a-H 2.06 dt, 3'b-H 1.83 m, 4'-H 4.73 m, 6'-H<sub>2</sub> 2.99 s, 1- und 3-H 2.69 – 2.49 m, 4-, 5- und 6-H 3.35 – 3.23 und 3.00 m, 2e-H 1.83 m, 2a-H 1.06 q,  $J_{1',2'}$  = 2.2,  $J_{2',3'a}$  = 6.3,  $J_{2',3'b}$  = 10.2,  $J_{3'a,4'}$  = 4.9,  $J_{3'a,3'b}$  = 16.8,  $J_{2a,1+3+2e}$  ≈ 12.6 Hz. – <sup>13</sup>C-NMR (80 MHz, D<sub>2</sub>O, innerer Standard Dioxan  $\delta$  = 67.4): C-1  $\delta$  = 51.2, C-2 36.6, C-3 50.3, C-4 85.8, C-5 77.0, C-6 78.3, C-1′ 101.0, C-2′ 47.4, C-3′ 25.5, C-4′ 96.7, C-5′ 150.7, C-6′ 43.3.

 $C_{12}H_{24}N_4O_4 \cdot H_2O \ (306.4) \quad \text{Ber.} \quad C \ 47.04 \ \ H \ 8.56 \ \ N \ 18.29 \quad \text{Gef.} \quad C \ 46.68 \ \ H \ 8.57 \ \ N \ 18.06$ 

1,3,2',6'-Tetrakis-N-(benzyloxycarbonyl)sisamin (15): 300 mg Sisamin (14) werden in Wasser mit 850 mg Chlorameisensäure-benzylester und 530 mg Na<sub>2</sub>CO<sub>3</sub> 16h gerührt. Der Ansatz wird eingeengt, mit Dioxan aufgenommen, filtriert und erneut zur Trockne eingedampft. Der Rückstand wird aus Pyridin/Methanol umkristallisiert. Ausb. 790 mg (92%),  $[\alpha]_D = +61.5^{\circ}$  (c = 1 in Pyridin); Schmp. 244–246°C.

<sup>1</sup>H-NMR (270 MHz, [D<sub>6</sub>]DMF, 120 °C, innerer Standard DMF δ = 8.01): 1'-H δ = 5.48 d, 4'-H 4.70 m, 3'a-H 2.24 dt, 3'b-H und 2e-H 2.15 m, 2a-H 1.59 q, 4 NH 6.50 – 6.15 m, Ph 7.30 m, Ph –  $CH_2$  5.09;  $J_{1',2'}$  = 2.5,  $J_{3'a,3'b}$  = 12.8,  $J_{3'a,4'}$  =  $J_{3'a,2'}$  = 3.9,  $J_{2a,1,3,2e}$  = 12.0 Hz.

C<sub>44</sub>H<sub>48</sub>N<sub>4</sub>O<sub>12</sub> (824.9) Ber. C 64.06 H 5.86 N 6.79 Gef. C 63.89 H 5.87 N 6.79

1,3,2',6'-Tetra-N-acetylsisamin (16): Eine Lösung von 3.0 g (4.9 mmol) 1,3,2',6'-Tetra-N-acetylsisomicin (2) <sup>11)</sup> in 30 ml Wasser wird mit 3 ml konz. Ammoniak versetzt und unter Rühren langsam mit 3.12 g (14.7 mmol) NaIO<sub>4</sub> in 45 ml Wasser umgesetzt. Nach 1.5h wird das Reaktionsgemisch i. Hochvak. zur Trockene eingedampft. Der feste Rückstand wird mit 40 ml Ethanol aufgerührt, mit 40 ml Chloroform verrührt und nach ca. 15 min filtriert. Das Filtrat wird i. Vak. eingeengt. Aus der konz. Lösung kristallisieren 1.16 g, in zwei weiteren Schritten zusätzlich 0.56 g (77.5%). Umkristallisation aus Ethanol/Ether. [ $\alpha$ ]<sup>20</sup> = +170° (c = 1 in Methanol), Schmp. 238 – 242 °C.

<sup>1</sup>H-NMR (90 MHz, D<sub>2</sub>O): 1'-H  $\delta$  = 5.47 d, 4'-H 4.88 m, 6'-H<sub>2</sub> 3.79 s, 4 N-Ac ca. 2.00;  $J_{1',2'}$  = 2.1 Hz.

C<sub>20</sub>H<sub>32</sub>N<sub>4</sub>O<sub>8</sub> (456.5) Ber. C 52.61 H 7.07 N 12.27 Gef. C 52.42 H 7.19 N 11.97

1,3,2',6'-Tetrakis-N-(ethoxycarbonyl)sisamin (17): Zu einer Lösung von 950 mg (1.3 mmol) 1,3,2',6'-Tetrakis-N-(ethoxycarbonyl)sisomicin (3) <sup>11)</sup> in 15 ml Methanol und 1 ml konz. Ammoniak werden unter Rühren bei 0°C langsam 0.83 g (3.9 mmol) NaIO<sub>4</sub> in 10 ml Wasser getropft. Nach Entfernen der Kühlung wird 1 h bei Raumtemp. gerührt und anschließend i. Hochvak. eingedampft. Der Rückstand wird in 30 ml Methanol aufgerührt, mit 30 ml Ethanol versetzt, gerührt und dann filtriert. Der Rückstand wird mit Ethanol gewaschen. Das Filtrat wird mit basischem Ionenaustauscher behandelt (Amberlite IRA 400) und zum Sirup eingeengt. Der Sirup wird mit 40 ml Methanol aufgenommen, mit 0.89 ml (0.7 g = 11.6 mmol) N,N-Dimethylhydrazin versetzt, mit Essigsäure auf pH 6.5 eingestellt und bei 40°C über Nacht aufbewahrt. Die braungelbe Lösung wird mit Wasser verdünnt, mit Natriumcarbonat neutralisiert und i. Vak. zur Trockene eingedampft. Der Rückstand wird mit Chloroform aufgerührt und mit Wasser ausgeschüttelt. Die organische Phase wird über Magnesiumsulfat getrocknet und eingeengt. Der Rückstand wird mit wenig Methanol aufgenommen, mit Ether verdünnt und nach Zugabe von Petrolether bei -20°C kristallisiert. Ausb. 530 mg (71%). Zur Charakterisierung wird aus Methanol/Ether mit Petrolether umkristallisiert. [ $\alpha$ ] $^{23}$  = +107° (c = 1 in Methanol); Schmp. 213-215°C.

<sup>1</sup>H-NMR (270 MHz, [D<sub>6</sub>]DMF, 120 °C, innerer Standard DMF δ = 8.01): 1'-H δ = 5.44 d, 4'-H 4.73 m, 3'a-H 2.22 dt, 3'b-H und 2e-H 2.13 m, 2a-H 1.46 q, 4 NH 6.30 – 5.90 m, 4 CH<sub>2</sub> 4.04 m, 4 CH<sub>3</sub> 1.19 m;  $J_{1',2'}$  = 2.4,  $J_{3'a,3'b}$  = 12.8,  $J_{3'a,4'}$  =  $J_{3'a,2'}$  = 4.0,  $J_{2a,2e}$  = 12.0 Hz.

Chem. Ber. 114 (1981)

- <sup>1)</sup> XXIV. Mitteil.: H. Paulsen und A. Bünsch, Angew. Chem. 92, 929 (1980); Angew. Chem., Int. Ed. Engl. 19, 902 (1980).
- <sup>2)</sup> H. Reimann, D. J. Cooper, A. K. Mallams, R. S. Jaret, A. Yehashel, M. Kugelman, H. F. Vernay und D. Schumacher, J. Org. Chem. 39, 1451 (1974).

3) S. Umezawa, Adv. Carbohydr. Chem. Biochem. 30, 111 (1974).

- <sup>4)</sup> M. J. Weinstein, G. M. Luedemann, E. M. Oden, G. H. Wagmann, J. P. Rosselet, J. A. Marquez, C. T. Coniglio, W. Charney, H. L. Herzog und J. Black, J. Med. Chem. 6, 463 (1963).
- 5) D. J. Cooper, R. S. Jaret und H. Reimann, J. Chem. Soc., Chem. Commun. 1971, 285.
- 6) M. Kugelman, A. K. Mallams, H. F. Vernay, D. F. Crowe und M. Tanabe, J. Chem. Soc., Perkin Trans. 1 1976, 1088.
- 7) B. Lindberg, J. Lönngren und S. Svenson, Adv. Carbohydr. Chem. Biochem. 31, 200 (1975).
- 8) R. D. Guthrie, Adv. Carbohydr. Chem. Biochem. 16, 105 (1961).
- 9) P. S. O'Colla, Methods Carbohydr. Chem. Biochem. 5, 382 (1965).
- 10) J. Le Cocq und C. E. Ballou, Biochemistry 3, 976 (1964).
- 11) E. Voss, P. Stadler, U. Petersen und H.-J. Kabbe, DOS 27 26 197 (10.6.1977).

[200/80]