1. Stoffwechselprodukte von Mikroorganismen

210. Mitteilung¹)

Über die Avileurekanosen A und C und weitere Abbauprodukte der Avilamycine A und C

von Ernst Kupfer, Katarina Neupert-Laves, Max Dobler und Walter Keller-Schierlein

Organisch-chemisches Laboratorium der Eidgenössischen Technischen Hochschule, CH-8092 Zürich

(18.IX.81)

The Avileurekanoses A and C and Further Degradation Products of the Avilamycins A and C

Summary

Alkaline hydrolysis of the orthosomycin antibiotics, avilamycins A and C, gave products similar to those earlier described for flambamycin. Among these, avileurekanose C (15) became of particular importance because its acetate 16 gave prisms suitable for an X-ray structural determination. For the avilamycins A and C structural formulae 2 and 3, respectively, can now be drawn, in which only the configuration at C (16), one out of 32 asymmetric C-atoms, is not yet determined.

1. Herstellung und Charakterisierung der Abbauprodukte. – Die bisherigen Untersuchungen zur Strukturaufklärung der Orthosomycin-Antibiotica [2] Flambamycin (1) [3], Avilamycin A (2) und Avilamycin C (3) [4] erlaubten, für die 3 Verbindungen Strukturformeln vorzuschlagen, die nur noch in bezug auf die Konfiguration an den Orthoester-C-Atomen C(16) und C(53) nicht geklärt waren [5]. Beim Avilamycin C fehlte ferner die Konfigurationsbestimmung an C(59)²). Seit unserer letzten Mitteilung über Avilamycine [5] musste zudem die Konfiguration an C(18) aufgrund von synthetischen Arbeiten von *Pedersen* geändert werden³).

In den Strukturen der Avilamycine sind die Orthoestergruppen besonders empfindlich gegen Solvolyse. Alle bisher aus den Avilamycinen A und C hergestellten Abbauprodukte enthalten diese Gruppen nicht mehr [4]. Für die Konfigurationsbestimmung an den Orthoester-C-Atomen schien uns daher die *Röntgen*-Strukturanalyse die einzige zuverlässige Methode zu sein. Die Avilamycine

¹) 209. Mitt. s. [1].

²) In den Strukturformeln 1-18 sind die Ergebnisse der vorliegenden Arbeit vorweggenommen.

³) Wir danken Herrn Prof. C. Pedersen, Lyngby, Dänemark, für die Mitteilung seiner Ergebnisse vor der Publikation.



A und C und deren Acetylderivate gaben bei Kristallisationsversuchen mit verschiedenen Lösungsmitteln nur sehr feine, ineinander verflochtene Nadelbüschel, die sich für die kristallographische Untersuchung nicht eigneten. In Anlehnung an Versuche von *Ollis et al.* beim Flambamycin [3] haben wir daher angestrebt, Abbauprodukte der Avilamycine herzustellen, die noch beide oder wenigstens eine der Orthoestergruppen enthalten.

Die alkalische Hydrolyse von Avilamycin A (2) mit 10proz. NaOH-Lösung führte, wenn die Neutralisation der Hydrolyselösung sehr vorsichtig durch Einleiten von CO₂ bis zur Sättigung durchgeführt wurde, zu einer Verbindung 4, die aufgrund des ¹³C-NMR.-Spektrums (Tab. 1) noch beide Orthoestergruppen besitzt (119,6 und 120,9 ppm). Dagegen fehlen die Signale des Dichlorisoverninoyl-Restes und des Isobuttersäure-Restes. Die einzige Carbonylgruppe ist gemäss IR. (1712 cm⁻¹) und ¹³C-NMR. (210,7 ppm) die Ketogruppe an C(59). Ein genauer Vergleich des ¹³C-NMR.-Spektrums von 4 mit demjenigen von 2 [4] zeigt, dass mit Ausnahme der oben erwähnten sämtliche Signale des Avilamycins A noch vorhanden sind. Die aus diesen Befunden abgeleitete Strukturformel 4 wird bestens bestätigt durch das ¹H-NMR.-Spektrum des Acetylderivates 5, das Signale von 6 C-Methylgruppen, einer Methylketongruppe (2,30 ppm) und von 6 O-Acetylgruppen zeigt. Die tertiäre HO-Gruppe an C(56) ist wie bei den Avilamycinen A und C [4] nicht acetyliert worden und gibt sich durch eine IR.-Bande bei 3455 cm⁻¹ zu erkennen. Das dem Des-dichlorisoeverninoyl-des-isobutyryl-avilamycin A (4) analoge Abbauprodukt 6 des Flambamycins ist von Ollis et al. [3] beschrieben worden. Sein ¹³C-NMR. [6] ist demjenigen von 4 in der Tabelle 1 gegenübergestellt. Die nahezu perfekte Überein-



stimmung aller vergleichbaren Signale bestätigt die nahe Verwandtschaft der beiden Verbindungen. Der einzige gut erkennbare Unterschied besteht in einem zusätzlichen CH_2 -Signal bei 44,2 ppm für C(23) im Spektrum von 4. Die entsprechende Veränderung im (H-C-O)-Bereich (64-88 ppm) ist dagegen wegen starker Überlappung der Signale kaum erkennbar.

Wenn die rohe Lösung nach der alkalischen Hydrolyse von 2 vor dem Aufarbeiten kurze Zeit auf pH 4 eingestellt wurde, trat ein etwas weitergehender Abbau ein. Das in guter Ausbeute isolierte Produkt enthielt nur noch eine Orthoestergruppe, die durch das ¹³C-NMR.-Signal bei 119,7 ppm bewiesen wird (*Tab. 1*). Da sowohl die Methylketongruppe (IR.: 1715 cm⁻¹; ¹H-NMR.: 2,30 ppm; ¹³C-NMR.: 27,6 ppm) als auch die Methylendioxygruppe (¹³C-NMR.: *t* bei 96,6 ppm) durch die Spektren ausgewiesen werden, muss der Baustein H (Eurekansäure-Teil) unverändert enthalten sein. Die Gesamtzahl der C-Atome (gemäss ¹³C-NMR. *ca.* 36) sowie die Anzahl der durch die Spektren ausgewiesenen charakteristischen Gruppen (5 CH₃C; 3 CH₃O und 4 acetylierbare Hydroxylgruppen; vgl. *Tabelle 1* und ¹H-NMR. des Acetylderivates **8**) zeigen, dass offensichtlich eine Spaltung der



Molekel an der Orthoesterbindung bei C (16) stattgefunden hat. Das Abbauprodukt ist somit die der Flambeurekanose (9) [3] analoge Verbindung 7, die wir *Avileurekanose A* nennen. Die Beziehung zur Flambeurekanose wird aus der Gegenüberstellung der ¹³C-NMR.-Spektren in *Tabelle 1* klar (vgl. [6]).

Den geringfügigsten Abbau erzielten wir wie beim Flambamycin [3] durch Kochen mit methanolischer Kaliumcarbonat-Lösung. Das Hydrolyseprodukt 10 enthält noch beide Orthoestergruppen (13 C-NMR.: 119,8 und 121,0 ppm) sowie den aromatischen Baustein (Signale von 115,0 bis 153,1 ppm, *Tab. 1*). Gemäss den Spektren von 10 und seinem Acetylderivat 11 (*Exper. Teil* und *Tab. 1*) ist einzig der Isobutyrylrest abgespalten worden. Das dem *Des-isobutyryl-avilamycin A* (10) analoge Abbauprodukt 12 des Flambamycins ist bereits von *Ollis et al.* [3] beschrieben worden. Sein ¹³C-NMR.-Spektrum [6] ist in *Tabelle 1* zum Vergleich ebenfalls aufgeführt.

Völlig analog verliefen die alkalischen Hydrolysen des Avilamycins C (3) und führten je nach den Bedingungen zu *Des-dichlorisoeverninoyl-des-isobutyrylavilamycin C* (13; Acetylderivat: 14), *Avileurekanose C* (15; Acetylderivat: 16) und *Des-isobutyryl-avilamycin C* (17; Acetylderivat: 18). Die Strukturformeln ergeben sich aus den Spektren (*Tab. 1* und *Exper. Teil*); die Beweisführung erfolgt analog derjenigen bei den Hydrolyseprodukten von Avilamycin A (s. oben).

Die sechs hier erwähnten Abbauprodukte und ihre Acetylderivate bilden meistens entweder Öle oder sehr feine, teilweise miteinander verwachsene Nadeln, die eine *Röntgen*-Strukturanalyse nicht erlaubten. Dagegen konnten vom Acetylderivat **16** der Avileurekanose C schöne Prismen gezüchtet werden. Die *Röntgen*-Analyse dieser Verbindung ist in Kap.2 beschrieben. Erstmals ist dadurch die Konfiguration an den C-Atomen 53 der Avilamycine A und C und an C(59) von Avilamycin C festgelegt und zusätzlich die früher abgeleitete Konfiguration an den

Art der	Abbauprodukte							Zuordnung ^a)
C-Atome	7	15	9 [6]	10	12 [6]	4	6 [6]	_
<i>С</i> Н ₃ –С	14,2	13,8	14,2	14,2	14,3	14,1	14,3	C(58)
Ū.	16,4	16,4	16,3	16,4	16,4	16,3	16,3	C(35)
	19,2	19,3	18,7	17,8	17,8	17,9	18,0	C(27)
				17,8	17,8			C(8)
	21,1	19,6	19,1	17,8	18,0	18,1	18,2	C(28)
				18,8	18,8	18,8	18,9	C(15)
				20,0	19,4	19,9	19,4	C(21)
	27,6	21,3	27,6	27,5	27,7	27,6	27,7	C(60)
$C - CH_2 - C$				40,3	41,5	40,3	41,5	C(11)
				41,1	41,1	41,1	40,6	C(17)
	46,8	47,0		44,2		44,2		C(23)
CH ₃ O	58,9	58,9	58,9	58,9	59,0	58,9	59,0	C(43)
	61,6	61,6	61,5	61,6	61,6	61,5	61,6	C(41)
	61,6	61,6	61,8	61,6	61,8	61,5	61,8	C(34)
				62,1	62,1			C(7)
CH-0 b)	64-84	64-83	c)	63-88	c)	64-88	c)	
CH2−0	<i>ca</i> . 20 C	<i>ca.</i> 21 C		ca. 26 C		<i>ca</i> . 26 C		
$O-CH_2-O$	96,6	96,5	96,9	96,8	96,6	96,6	96,9	C(61)
O-CH-O	96,6	96,6	96,7	96,8	96,6	96,6	96,6	C(36)
	98,6	98,8	98,7	98,7	98,7	98,5	98,7	C(44)
				101,3	101,3	101,4	101,6	C(10)
	101,9	102,0	102,0	102,4	102,8	102,4	102,8	C(22)
	105,0	105,2	105,1	105,0	105,2	104,9	105,2	C(29)
0 0 - 0	119,7	120,1	119,8	119,8	119,8	119,6	119,8	C(53)
0-0-0				121,0	120,9	120,9	120,9	C(16)
arom. C				115,0	115,0			C(2)
				^d)	119,8			C(4)
				d)	d)			C(6)
				133,5	133,5			C(5)
				152,8	152,8			C(3)
				153,1	153,2			C(1)
С=О				166,8	166,8			C(9)
	210,9		210,8	210,7	210,8	210,7	210,8	C(59)

Tabelle 1. ¹³C-NMR.-Spektren einiger Abbauprodukte der Avilamycine und von Flambamycin in Pentadeuteriopyridin (δ gegenüber TMS)

^a) Zuordnungen s. [4] [6].

^b) Stark überlappende Signale.

c) Keine Angaben für die Abbauprodukte 6, 9 und 12 des Flambamycins [6].

d) Signale durch Überlappung verdeckt.

übrigen Chiralitätszentren der Bausteine D bis H bestätigt worden. Die absolute Konfiguration ergibt sich aus der unabhängigen Chiralitätsbestimmung der Eurekansäure (Baustein H [5]) sowie weiterer Einzelbausteine [3]. Für die Avilamycine A und C ergeben sich somit die Strukturformeln 2 bzw. 3, in denen lediglich die Konfiguration an C(16) noch offen ist. Die nahezu vollkommene Übereinstimmung der ¹³C-NMR.-Daten für alle vergleichbaren Zentren von Avilamycin A (2) und Flambamycin [4] sowie deren Abbauprodukte (Tab. 1) legt den Schluss nahe,

dass die gleiche Konfiguration auch für das Flambamycin gilt, dem demnach die erweiterte Strukturformel 1 zugeteilt werden kann.

Es darf nicht unerwähnt bleiben, dass die Olgose, ein ähnliches Abbauprodukt des Everninomicins D, an allen vergleichbaren Zentren die gleiche Konfiguration besitzt wie die Avileurekanosen A und C [7].

2. Röntgenstrukturanalyse von Penta-O-acetyl-avileurekanose C (16). – Das Penta-O-acetylderivat 16 von Avileurekanose C (15) wurde aus Aceton/Hexan umkristallisiert. Die Kristalle enthielten unterschiedliche Mengen an Lösungsmitteln. Der für die *Röntgen*-Strukturanalyse verwendete Kristall sollte gemäss ¹H-NMR.-Spektrum 2 mol Aceton sowie 2 mol Wasser enthalten. In der Strukturanalyse ergaben jedoch 3 Acetonmolekeln mit Besetzungsdichten unter 1 die beste Übereinstimmung mit der beobachteten Elektronendichteverteilung.

Kristalldaten. Penta-*O*-acetyl-avileurekanose C, C₄₆O₂₇H₇₀, M = 1055, a = 9,049 (7), b = 13,609 (5), c = 13,650 (7) Å, a = 72,79 (4)°, $\beta = 86,37$ (5)°, $\gamma = 85,21$ (5)°, V = 1598,8 Å³, Raumgruppe *P1*, *Z*=1. $D_{\rm m} = 1,258$ g · cm⁻³, $D_{\rm X}$ (ohne eingeschlossenes Lösungsmittel) = 1,095 g · cm⁻³, $D_{\rm X}$ (mit 2 mol Aceton und 2 mol Wasser) = 1,253 g · cm⁻³.

Strukturanalyse. Die Reflexintensitäten wurden auf einem Diffraktometer (Enraf-Nonius CAD-4, graphit-monochromatisierte MoKa-Strahlung) gemessen. Im Bereich bis $\theta = 24^{\circ}$ wurden 5006 Reflexe erhalten, von denen 2959 Reflexe mit $I > 3\sigma(I)$ verwendet wurden. Die Strukturaufklärung erfolgte unter Schwierigkeiten. Weder die direkten Methoden des SHELX-Programmsystems [8] noch MULTAN 77 [9] ergaben interpretierbare Lösungen. Erst eine experimentelle Version von MULTAN⁴) ermöglichte die Bestimmung eines Fragmentes von 27 Atomen, das durch Phasenverfeinerung und gewichtet Fouriersynthesen auf 67 der 73 C- und O-Atome der Molekel erweitert werden konnte. Die Vervollständigung und Verfeinerung der Struktur erfolgte durch Differenz-Fouriersynthesen und Verfahren der kleinsten Quadrate. Problematisch war die Berücksichtigung der eingebauten Lösungsmittelmolekeln. Als bester Kompromiss erwies sich die Annahme von 3 Acetonmolekeln mit Besetzungsdichten von 0,80, 0,75 und 0,80. Mit diesen Annahmen und H-Atomen an berechneten Lagen (ohne die H-Atome der Hydroxylgruppen O(2) und O(15)) ergab sich ein endgültiger R-Wert von 0,084.

Kristallkoordinaten und Bindungslängen sind in den *Tabellen 2* und *3* zusammengestellt⁵). Die Struktur der Molekel ist aus der *Figur* ersichtlich. Die Kon-



⁴) Ausgearbeitet anlässlich der NATO Summer School on Direct Methods, 1980, Universität York, England. Wir danken Dr. *W.B. Schweizer* und Dr. *S.J. Fiske* für ihre entscheidende Hilfe.

⁵) Listen mit Strukturfaktoren, anisotropen Vibrationsparametern, berechneten Lagen von H-Atomen und Bindungswinkeln stehen auf Verlangen zur Verfügung.

Tabelle 2. Kristallkoordinaten ($\times 10^4$) von **16** und Standardabweichungen in Klammern

	<i>x</i>	y			x	y	z
O(1)	2451 (-)	2675 (-)	6528 (-)	C(19)	1796 (17)	183 (12)	1462 (12)
O(2)	6481 (11)	1998 (8)	7931 (8)	C(20)	-3277(22)	498 (22)	656 (17)
O(3)	3440 (10)	2192 (8)	5152 (7)	C(21)	2705 (25)	- 570 (18)	2243 (14)
O(4)	47 (12)	2172 (10)	3266 (8)	C(22)	2616 (40)	-1721(21)	3868 (24)
O(5)	1037 (13)	3613 (9)	4177 (8)	C(23)	472 (17)	-771(12)	- 982 (13)
O(6)	1647 (11)	1555 (8)	2235 (7)	C(24)	- 425 (16)	- 1625 (11)	- 1159 (11)
O(7)	950 (12)	-372(8)	967 (8)	C(25)	- 1530 (16)	-1082(11)	- 1921 (12)
O(8)	1771 (17)	-992(12)	3030 (12)	C(26)	- 814 (16)	-414(11)	- 2872 (12)
O(9)	- 1933 (12)	579 (9)	1056 (8)	C(27)	-214(18)	490 (12)	-2604(12)
O(10)	-443(11)	-313(8)	-370(8)	C(28)	-2537 (17)	- 1183 (12)	- 3395 (12)
O(11)	922 (11)	-12(8)	- 1914 (8)	C(29)	- 4038 (19)	- 1175 (11)	- 3750 (12)
O(12)	-2001 (11)	-200(8)	-3575(7)	C(30)	- 4446 (17)	-2260(12)	- 3516 (12)
O(13)	-2371 (11)	- 1719 (7)	-2327(8)	C(31)	- 3524 (17)	-2835(12)	- 4144 (13)
O(14)	- 1622 (12)	- 1694 (8)	- 3981 (8)	C(32)	- 1894 (19)	-2759 (13)	- 3843 (16)
O(15)	- 3751 (17)	- 2337 (9)	-5203(9)	C(33)	-711 (25)	-3121(19)	- 4537 (20)
O(16)	- 5233 (12)	- 739 (9)	-3250(10)	C(34)	-3824(20)	- 3994 (13)	- 3909 (13)
O(17)	- 6032 (12)	- 2109 (9)	- 3661 (9)	C(35)	-5420(23)	-4177 (14)	- 4036 (17)
O(18)	3825 (12)	2466 (8)	9032 (7)	C(36)	- 6467 (24)	- 1270 (16)	- 3344 (20)
O(19)	4106 (14)	4123 (9)	8789 (9)	C(37)	4015 (17)	3289 (12)	9354 (12)
O(20)	3833 (11)	1120 (8)	3719 (8)	C(38)	4094 (24)	2995 (17)	10494 (13)
O(21)	5250 (14)	2376 (12)	2788 (11)	C(39)	5106 (21)	1524 (17)	3229 (12)
O(22)	- 1010 (12)	2434 (8)	1162 (9)	C(40)	6335 (20)	634 (19)	3406 (16)
O(23)	431 (16)	3673 (10)	422 (11)	C(41)	-673 (22)	3410(12)	909 (13)
O(24)	583 (11)	- 2286 (8)	- 1553 (8)	C(42)	- 1765 (24)	4039 (14)	1328 (14)
O(25)	- 700 (20)	- 3619 (10)	- 679 (15)	C(43)	372 (25)	- 3296 (13)	- 1199 (19)
O(26)	- 3425 (13)	- 4437 (8)	-2831(8)	C(44)	1463 (26)	- 3928 (16)	- 1663 (21)
O(27)	- 2812 (14)	- 5966 (9)	- 3066 (10)	C(45)	- 2907 (18)	- 5444 (12)	- 2540 (14)
C(1)	3417 (17)	1916 (12)	6231 (10)	C(46)	- 2448 (23)	- 5714 (16)	- 1472 (13)
C(2)	5014 (17)	1976 (11)	6533 (11)				
C(3)	5035 (16)	1840 (11)	7677 (12)				
C(4)	3912 (16)	2615 (10)	7930 (9)	Lösungsn	nittelmolekeln (Koordinaten × İ	'0 ³)
C(5)	2368 (18)	2518 (13)	7583 (12)			N.	7
C(6)	1223 (20)	3326 (15)	7769 (13)			· · · · · · · · · · · · · · · · · · ·	
C(7)	4743 (18)	731 (10)	8311 (12)	C(1) L1	859 (5)	700 (3)	279 (3)
C(8)	1279 (17)	1503 (14)	3265 (11)	O(2) L1	752 (3)	659 (2)	346 (2)
C(9)	2587 (16)	1852 (12)	3681 (12)	C(3) L1	844 (4)	817 (3)	240 (3)
C(10)	2187 (16)	1885 (12)	4764 (11)	C(4) L1	931 (5)	647 (3)	216 (3)
C(11)	775 (18)	2604 (14)	4753 (12)	C(1) L2	451 (5)	727 (3)	989 (3)
C(12)	- 449 (20)	2210 (17)	4291 (13)	O(2) L2	331 (5)	727 (3)	979 (3)
C(13)	- 1902 (21)	2828 (22)	4216 (17)	C(3) L2	532 (5)	789 (3)	1021 (3)
C(14)	676 (29)	4312 (19)	4739 (20)	C(4) L2	541 (3)	633 (2)	975 (2)
C(15)	291 (19)	295 (13)	80 (12)	C(1) L3	427 (5)	518 (3)	271 (3)
C(16)	- 838 (17)	1067 (11)	368 (12)	O(2) L3	464 (5)	613 (3)	251 (3)
C(I7)	12 (17)	1667 (11)	885 (12)	C(3) L3	294 (5)	507 (3)	200 (3)
C(18)	760 (16)	973 (12)	1804 (12)	C(4) L3	478 (3)	451 (2)	373 (2)

figuration an den vorher nicht gesicherten Zentren C(1), C(15), C(23), C(28) und C(34) ist in den Strukturformeln bereits berücksichtigt. Die Packung der Molekeln weist keine Besonderheiten auf. Zwischen O(2) der Lösungsmittelmolekel L1 und der Hydroxylgruppe O(15) besteht möglicherweise eine schwache H-Brücke (O(2) L1...O(15), 2,80 Å).

Bindung	Länge	Bindung	Länge	Bindung	Länge
O(1) - C(1)	1,43 (2)	O(14)-C(32)	1,45 (2)	C(8)-C(9)	1,51 (2)
O(1) - C(5)	1,39 (2)	O(15) - C(31)	1,42 (2)	C(9) - C(10)	1,51 (2)
O(2) - C(3)	1,42 (2)	O(16)-C(29)	1,42 (2)	C(10) - C(11)	1,54 (2)
O(3) - C(1)	1,41 (2)	O(16)-C(36)	1,41 (3)	C(11) - C(12)	1,52 (3)
O(3) - C(10)	1,42 (2)	O(17) - C(30)	1,45 (2)	C(12) - C(13)	1,49 (3)
O(4) - C(8)	1,38 (2)	O(17)-C(36)	1,36 (3)	C(15)-C(16)	1,52 (2)
O(4) - C(12)	1,46 (2)	O(18) - C(4)	1,46 (2)	C(16) - C(17)	1,51 (3)
O(5)-C(11)	1,40 (2)	O(18) - C(37)	1,35 (2)	C(17) - C(18)	1,49 (2)
O(5) - C(14)	1,40 (3)	O(19)-C(37)	1,17 (2)	C(18)-C(19)	1,53 (2)
O(6) - C(8)	1,41 (2)	O(20) - C(9)	1,43 (2)	C(19) - C(21)	1,48 (2)
O(6)-C(18)	1,44 (2)	O(20) - C(39)	1,37 (2)	C(23)-C(24)	1,56 (2)
O(7) - C(15)	1,41 (2)	O(21)-C(39)	1,15 (2)	C(24) - C(25)	1,48 (2)
O(7) - C(19)	1,44 (2)	O(22) - C(17)	1,46 (2)	C(25) - C(26)	1,49 (2)
O(8) - C(21)	1.34 (2)	O(23) - C(41)	1,18 (2)	C(26) - C(27)	1,53 (3)
O(8) - C(22)	1.48 (3)	O(24) - C(24)	1,42 (2)	C(28)-C(29)	1,47 (2)
O(9) - C(16)	1,39 (2)	O(24) - C(43)	1,34 (2)	C(29) - C(30)	1,49 (2)
O(9) - C(20)	1,39 (3)	O(25)-C(43)	1,20 (3)	C(30) - C(31)	1,50 (2)
O(10) - C(15)	1,40 (2)	O(26)-C(34)	1,47 (2)	C(31) - C(32)	1,58 (3)
O(10) - C(23)	1,38 (2)	O(26) - C(45)	1,36 (2)	C(31)-C(34)	1,56 (2)
O(11)-C(23)	1,44 (2)	O(27)-C(45)	1,15 (3)	C(32)-C(33)	1,53 (3)
O(11)-C(27)	1,43 (2)	C(1) - C(2)	1,54 (2)	C(34)-C(35)	1,52 (3)
O(12) - C(26)	1,44 (2)	C(2) - C(3)	1,52 (2)	C(37)-C(38)	1,49 (2)
O(12) - C(28)	1,41 (2)	C(3) - C(4)	1,50 (2)	C(39)-C(40)	1,55 (3)
O(13)-C(25)	1,44 (2)	C(3) - C(7)	1,54 (2)	C(41) - C(42)	1,45 (3)
O(13)-C(28)	1,44 (2)	C(4) - C(5)	1,53 (2)	C(43) - C(44)	1,49 (3)
O(14)-C(28)	1,40 (2)	C(5)-C(6)	1,51 (3)	C(45)-C(46)	1,47 (3)

Tabelle 3. Bindungslängen [Å] von 16 (mit Standardabweichungen in Klammern)

Lösungsmittelmolekeln

Bindung	L1	L2	L3	
C(1) - O(2)	1,32 (5)	1,10 (6)	1,31 (6)	
C(1)-C(3)	1,51 (6)	1,35 (7)	1,64 (6)	
C(1) - C(4)	1,39 (7)	1,52 (5)	1,50 (5)	

Experimenteller Teil

Allgemeines. S. [10].

Alkalischer Abbau von Avilamycin A (2). – Bildung von Des-dichlorisoeverninoyl-des-isobutyryl-avilamycin A (4). Eine Lösung von 500 mg Avilamycin A (2) in 5 ml 10proz. wässr. NaOH-Lösung wurde 3 Std. auf 70° erwärmt und in die erkaltete Lösung bis zur Sättigung CO₂ eingeleitet. Nach dem Eindampfen i.V. wurde der Rückstand mit abs. Äthanol ausgezogen, von unlöslichen Salzen durch Zentrifugieren abgetrennt und der lösliche Anteil nach erneutem Eindampfen an 100 g Kieselgel chromatographiert. Eluieren mit CHCl₃/MeOH 6:1 gab 320 mg (84%) praktisch einheitliches amorphes Pulver. Nochmaliges Chromatographieren und Umkristallisation aus Aceton/Benzol gab reines 4 als farblosen Nadelfilz, Smp. ca. 188° (Zers.). – IR. (KBr): u.a. 3445, 1712. – ¹³C-NMR. (D₅-Pyridin): Tabelle 1.

Das Hexa-O-acetylderivat 5 wurde mit Essigsäureanhydrid/Pyridin (15 Std., RT.) hergestellt und durch Chromatographie an Kieselgel gereinigt; farblose, zähe Flüssigkeit. – IR. (CHCl₃): 3455w br., 1750-1730 br. – ¹H-NMR. (CDCl₃): 1,0-1,4 (m, 18 H, 6 CH₃); 1,6-2,4 (m, 6 H); 1,98 (s, 3 H), 2,00

(s, 3 H), 2,01 (s, 6 H), 2,08 (s, 3 H) und 2,10 (s, 3 H, total 6 CH₃COO), 2,30 (s, 3 H, CH₃CO-C), 3,1-5,5 (m, ca. 34 H), 3,35 (s, 3 H), 3,46 (s, 3 H) und 3,52 (s, 3 H, total 3 CH₃O).

Bildung von Avileurekanose A (7). In gleicher Weise wie oben wurden 500 mg 2 mit 10proz. NaOH-Lösung hydrolysiert. Die erkaltete Lösung wurde mit 2M HCl auf pH 5 eingestellt. Nach 30 Min. wurde mit verd. NaOH-Lösung neutralisiert und die Lösung i.V. eingedampft. Durch Ausziehen mit abs. Äthanol und Zentrifugieren wurde das Hydrolysegemisch von anorganischen Salzen weitgehend befreit und der Extrakt nach dem Eindampfen an 100 g Kieselgel mit CHCl₃/MeOH 5:1 chromatographiert: 233 mg (80%) 7, nach nochmaligem Chromatographieren und Umkristallisation aus Aceton/Äther feine Nädelchen, Smp. ca. 180° (Zers.). – IR. (KBr): 3430, 1715. – ¹³C-NMR. (D₅-Pyridin): s. Tabelle 1.

Das Tetra-O-acetylderivat **8** lag nach dem Chromatographieren als zähes Öl vor. – IR. (CHCl₃): 3560, 3460, 1750–1715 br. – ¹H-NMR. (CDCl₃): 1,05 (d, J=6, 3 H); 1,12 (d, J=6, 3 H); 1,22 (s, 3 H); 1,27 (d, J=6, 3 H); 1,5–2,0 (m, 2 H); 2,02 (s, 3 H), 2,08 (s, 3 H) und 2,10 (s, 6 H, total 4 CH₃COO), 2,30 (s, 3 H, CH₃CO-C); 3,2–5,65 (m, 28 H); 3,36 (s, 3 H), 3,46 (s, 3 H) und 3,53 (s, 3 H, total 3 CH₃O).

Bildung von Des-isobutyryl-avilamycin A (10). Eine Lösung von 400 mg 2 und 39 mg K₂CO₃ in 15 ml abs. Methanol wurde 1 Std. 40 Min. unter Rückfluss gekocht. In die erkaltete Lösung wurde bis zur Sättigung CO₂ eingeleitet und dann i.V. zur Trockne eingedampft. Durch Chromatographie an 100 g Kieselgel mit CHCl₃/MeOH 9:1 wurden 358 mg 10 erhalten, nach Umkristallisieren aus Aceton/Äther oder Aceton/Wasser verfilzte feine Nadelbüschel. - ¹³C-NMR. (D₅-Pyridin): s. *Tabelle 1.*

Das Hexa-O-acetylderivat 11 war nach Chromatographie an Kieselgel eine farblose zähe Flüssigkeit. - IR. (CHCl₃): 3400 br., 1780, 1740, - 1 H-NMR. (CDCl₃): 1,06 (*d*, *J* = 6, 3 H), 1,15–1,41 (*m*, 15 H, 5 CH₃); 1,5–2,2 (*m*, 6 H), 2,01 (*s*, 3 H), 2,02 (*s*, 3 H), 2,04 (*s*, 3 H), 2,08 (*s*, 3 H) und 2,09 (*s*, 3 H, total 5 CH₃COO), 2,24 (*s*, 3 H, CH₃COOAr), 2,29 (*s*, 3 H, CH₃CO-C), 2,37 (*s*, 3 H, CH₃Ar), 3,1–5,6 (*m*, ca. 34 H), 3,35 (*s*, 3 H), 3,46 (*s*, 3 H), 3,53 (*s*, 3 H) und 3,82 (*s*, 3 H, total 4 CH₃O).

Alkalische Hydrolysen von Avilamycin C(3). – Bildung von Des-dichlorisoeverninoyl-des-isobutyrylavilamycin C (13). Die Hydrolyse von 500 mg Avilamycin C (3) wurde wie oben mit 5 ml 10proz. wässr. NaOH-Lösung während 3 Std. bei 70° durchgeführt. Die mit CO₂-Gas ges. Lösung wurde i.V. eingedampft und der Rückstand nach Abtrennung von alkohol-unlöslichen anorganischen Komponenten an Kieselgel chromatographiert. Mit CHCl₃/MeOH 5:1 wurden 316 mg (83%) 13 erhalten, das aus Aceton/ Benzol in feinen Nädelchen auskristallisierte, Smp. ca. 215° (Zers.). – IR. (CHCl₃): 3440 br., kein C=O.

C48H78O28 · H2O (1121,12) Ber. C 51,42 H 7,19% Gef. C 51,28 H 7,05%

Das Hepta-O-acetylderivat 14 lag nach Chromatographie als zähflüssiges Öl vor, $[a]_D = -3^{\circ}$ (c = 0,70, MeOH). – IR. (CHCl₃): 3560, 1750–1735 br. – ¹H-NMR. (CDCl₃): 1,1–1,45 (m, 21 H, 7 CH₃); 1,5–2,4 (m, 6 H), 1,98 (s, 3 H), 1,99 (s, 3 H), 2,01 (s, 6 H), 2,06 (s, 3 H) und 2,08 (s, 6 H, total 7 CH₃COO), 3,1–5,6 (m, ca. 35 H), 3,34 (s, 3 H), 3,46 (s, 3 H) und 3,52 (s, 3 H, 3 CH₃O).

Bildung von Avileurekanose C (15). Wie oben wurden 500 mg 3 mit 5 ml 10proz. NaOH hydrolysiert. Die Lösung wurde mit 2M HCl auf pH 4 eingestellt, 5 Min. bei 20° stehengelassen, mit verd. NaOH-Lösung neutralisiert (pH ca. 7,5), i.V. eingedampft, der anorganische Anteil wie oben abgetrennt und das ölige Produkt an 100 g Kieselgel mit CHCl₃/MeOH 4:1 chromatographiert: 270 mg (92%) 15, nach dem Umkristallisieren aus Aceton/Benzol sehr feine Kristalle, Smp. 182–184°, $[a]_D = -23°$ (c=0.55, MeOH). – IR. (KBr): 3480 br., 3410 br., kein C=O. – ¹H-NMR. (Pyridin- d_5 +Spur D₂O): 1,28 (d, J=6, 3 H), 1,5–1,65 (m, 6 H), 1,60 (s, 3 H) und 1,83 (d, J=6, 3 H, total 5 CH₃), 2,0–2,6 (m, 6 H), 3,30 (s, 3 H). 3,62 (s, 3 H), 3,65 (s, 3 H), 3,72 (s, HOD), 3,6–5,7 (m, ca. 32 H), 5,75 (s, 2 H, OCH₂O). – ¹³C-NMR. (D₅-Pyridin): s. Tabelle 1.

Das Penta-O-acetylderivat 16 ergab nach chromatographischer Reinigung und Umkristallisation aus Aceton/Benzol farblose Kristalle, Smp. ab *ca.* 113° (langsame Zers.), $[a]_D = -31°$ (*c*=0,65, MeOH). – IR. (CHCl₃): 3560, 3460 br., 1750–1730. – ¹H-NMR. (CDCl₃): 1,1–1,4 (4 *d*, *J*=6, 12 H) und 1,22 (*s*, 3 H, total 5 CH₃); 1,5–2,0 (*m*, 6 H), 2,02 (*s*, 3 H), 2,06 (*s*, 3 H), 2,08 (*s*, 6 H) und 2,10 (*s*, 3 H, total 5 CH₃COO); 3,2–5,6 (*m*, *ca.* 29 H); 3,35 (*s*, 3 H), 3,46 (*s*, 3 H) und 3,53 (*s*, 3 H, total 3 CH₃O).

$$C_{46}H_{70}O_{27} \cdot 2 H_2O(1091,07)$$
 Ber. C 50,64 H 6,84% Gef. C 50,84 H 6,71%

Durch sehr langsames Kristallisieren aus Aceton/Hexan wurden für die *Röntgen*-Strukturanalyse geeignete Prismen erhalten, die nach kurzem Antrocknen (15 Min., 11 Torr) gemäss ¹H-NMR. noch *ca.* 2 mol Aceton gebunden enthielten.

Bildung von Hepta-O-acetyl-des-isobutyryl-avialamycin C (18). Die Hydrolyse von 400 mg 3 mit K₂CO₃ in abs. Methanol gab unter den gleichen Bedingungen wie bei 2 322 mg (87%) Des-isobutyrylavilamycin C (17) als feinen Nadelfilz. Das wie üblich hergestellte Hepta-O-acetylderivat 18 war nach dem Chromatographieren ein zähes Öl. – IR. (CHCl₃): 3560, 3450, 1780, 1750-1735. – ¹H-NMR. (CDCl₃): 1,1-1,4 (m, 21 H, 7 CH₃); 1,6-2,3 (m, 6 H); 2,01 (s, 3 H), 2,02 (s, 3 H), 2,04 (s, 3 H), 2,05 (s, 3 H) und 2,08 (s, 6 H, total 6 CH₃COO), 2,24 (s, 3 H, CH₃COOAr), 2,37 (s, 3 H, CH₃Ar), 3,1-5,6 (m, ca. 38 H), 3,34 (s, 3 H), 3,46 (s, 3 H), 3,52 (s, 3 H), 3,82 (s, 3 H, CH₃OAr).

Die Mikroanalysen verdanken wir Herrn D. Manser, die 1R.- und NMR.-Spektren unserer Abteilung für Instrumentalanalyse (Leitung Prof. J. F. M. Oth).

LITERATURVERZEICHNIS

- [1] I. Schranner-Thein, H. Zähner, H. U. Hoppe, I. Hummel & A. Zeeck, J. Antibiot. (im Druck).
- [2] D.E. Wright, Tetrahedron 35, 1207 (1979).
- [3] W.D. Ollis, Ch. Smith & D.E. Wright, Tetrahedron 35, 105 (1979).
- [4] F. Buzzetti, F. Eisenberg, H. N. Grant, W. Keller-Schierlein, W. Voser & H. Zähner, Experientia 24, 320 (1968); W. Heilman, E. Kupfer, W. Keller-Schierlein, H. Zähner, H. Wolf & H.H. Peter, Helv. Chim. Acta 62, 1 (1979); W. Keller-Schierlein, W. Heilman, W.D. Ollis & Ch. Smith, ibid. 62, 7 (1979).
- [5] E. Kupfer, K. Neupert-Laves, M. Dobler & W. Keller-Schierlein, Helv. Chim. Acta 63, 1141 (1980).
- [6] W.D. Ollis, I.O. Sutherland, B.F. Taylor, Ch. Smith & D.E. Wright, Tetrahedron 35, 993 (1979).
- [7] A.K. Ganguly, O.Z. Sarre, A.T. McPhail & R.W. Miller, J. Chem. Soc., Chem. Commun. 1979, 22.
- [8] G.M. Sheldrick, SHELX 76, 'Program for Crystal Structure Determination', University of Cambridge, England 1976.
- [9] P. Main, L. Lessinger, M. M. Woolfson, G. Germain & J. D. Declerg, MULTAN 77, University of York, England and Louvain, Belgium 1977.
- [10] W. Keller-Schierlein & E. Kupfer, Helv. Chim. Acta 62, 1501 (1979).