Preliminary communication

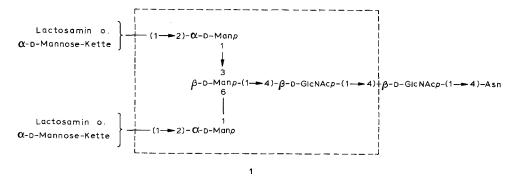
Synthese des verzweigten Tetrasaccharid-Bausteins der Schlüsselsequenz von N-Glycoproteinen*

HANS PAULSEN, ROLF LEBUHN und OSWALD LOCKHOFF

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

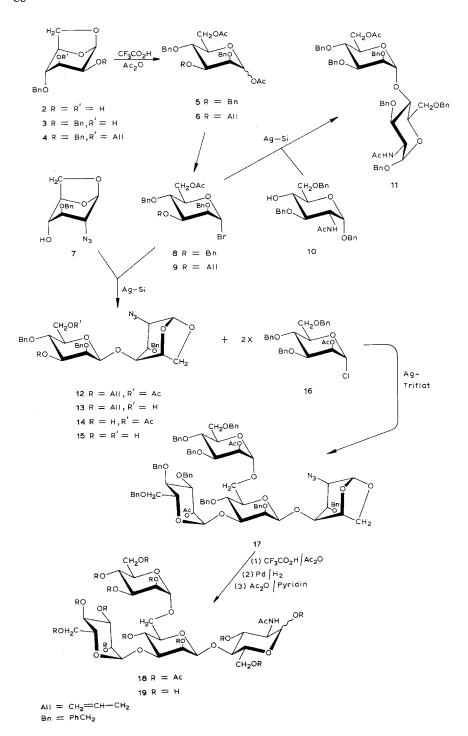
(Eingegangen am 19. November 1981; angenommen am 26. Januar 1982)

Die grosse Anzahl von über Asparagin β -N-glycosyl-verknüpften Glycoproteinen enthält als innere Core-Struktur des Glycan-Teiles die in 1 angegebene Anordnung². Die Glycoproteine vom N-Acetyllactosamin-Typ (N-Glycoproteine) enthalten an den endständigen α -D-Mannopyranosyl-Resten vorwiegend β -D-(1 \rightarrow 2)-glycosidisch gebunden Lactosamin-Ketten. Diese sind wiederum häufig mit Neuraminsäure besetzt. Bei dem mannosidischen Glycoprotein-Typ sind an gleicher Stelle weitere, zum Teil verzweigte α -D-Mannose-Ketten gebunden. Es ist erkennbar, dass die Core Region 1 als Fundamentalstruktur gemeinsam auftritt.



Die wichtigste Schlüsselsequenz dieser Einheit ist das in 1 gekennzeichnete verzweigte Tetrasaccharid aus 2-Acetamido-2-deoxy-D-glucose und drei D-Mannose-Einheiten. Das grösste Hindernis für die Synthese dieser Sequenz ist die Herstellung der β -D-(1 \rightarrow 4)-glycosidischen Bindung zwischen D-Mannose und 2-Acetamido-2-desoxy-D-glucose. Da diese Verknüpfung bisher nicht synthetisiert werden konnte, wurde β -D-Manp-(1 \rightarrow 4)-D-GlcNAc auf einem Umweg über das besser erhältliche β -D-Glc-p-(1 \rightarrow 4)-D-GlcNAc dargestellt³⁻⁵. Hierzu musste im D-Glucose-Teil selektiv eine 2-Keto-Gruppe

^{*}XXXVIII. Mitteilung der Serie "Bausteine von Oligosacchariden". XXXVII. Mitteil., siehe Zit. 1.



eingeführt und anschliessend zur D-manno-Konfiguration reduziert werden. Uns ist jetzt die direkte Synthese des betreffenden Disaccharides, und damit auch des gesamten Tetrasaccharides, gelungen.

Kürzlich haben wir über eine neue Methode zur Herstellung β-D-glycosidisch verknüpfter Mannoside berichtet⁶. Hierbei werden ohne Nachbargruppenbeteiligung äusserst reaktive D-Mannopyranosylhalogenide mit hinreichend reaktiven Hydroxylkomponenten mit dem Katalysator Silbersilikat⁶ umgesetzt. Wir haben jetzt dieses Verfahren auf das vorgenannte Problem angewandt. Äusserst reaktive D-Mannopyranosylhalogenide mit einer genügenden Anzahl von Ethersubstituenten sind 8 und 9. Beide Verbindungen lassen sich aus der 1,6-Anhydroverbindung⁷ 2 über 5 bzw. 6 darstellen. Die partiell benzylierte Verbindung 3 ist durch selektive Benzylierung mittels Phasentransfer-Katalyse (Tetrabutylammoniumbromid) in 80% Ausbeute zugänglich.

Die Reaktivität der als Kupplungskomponente geeigneten Hydroxylkomponente war noch zu erproben. Bei der Umsetzung von 8 mit dem selektiv blockierten 2-Acetamido-2-desoxy-D-glucose-Derivat 10 in Dichlormethan bei Gegenwart von Silbersilikat wurde in 75% nur das unerwünschte α -D-glycosidisch verknüpfte Disaccharid 11, $\{[\alpha]_D^{20} +31,9^{\circ} (c\ 1,35,\text{Chloroform})\}$ erhalten. Die 4-OH-Gruppe in 10, deren Reaktionsträgheit bekannt ist⁸, ist offensichtlich für eine β -D-Glycosidsynthese zu unreaktiv. Es wurde daher die 1,6-Anhydroverbindung 7 mit axialer 4-OH-Gruppe eingesetzt⁹. Die Reaktion von 7 mit 9 in Dichlormethan bei Raumtemperatur führte bei Gegenwart des Silbersilikat-Katalysators⁶ in der Tat mit hoher Selektivität (α : β = 1:7) zum β -D-verknüpften Disaccharid 12, das in 62% Ausbeute nach Säulenchromatographie (Kieselgel; Toluol-Aceton) isoliert werden konnte $\{[\alpha]_D^{20} -23,6^{\circ} (c\ 1,06,\text{Chloroform})\}$. Die Zuordnung der Anomeren-Konfiguration erfolgte in jedem Falle durch Analyse der 13 C-N.m.r.-Spektren 10 .

Eine Entblockierung von 12 erfolgte in vier Schritten: Deallylierung ¹¹ mit PdCl₂, Acetolyse mit Trifluoressigsäure—Acetanhydrid, Hydrierung mit Pd—C in Methanol—1,4-Dioxan mit wenig Acetanhydrid und Entacetylierung mit Natriummethoxid. Vom peracetylierten Disaccharid war das 270 MHz-¹H-N.m.r.-Spektrum voll analysierbar; die Daten der vollständig entblockierten Substanz stimmten mit den angegebenen Werten überein^{3,12}.

Zur Anknüpfung der D-Mannose-Reste wird in 12 an 3-OH entallyliert ($PdCl_2$ in wässeriger Essigsäure) und an 6-OH entacetyliert zu 15. Dieses wird mit 4 Mol des D-Mannosylchlorides 16 bei Gegenwart von Silbertriflat und Tetramethylharnstoff¹³ in Dichlormethan bei -15° umgesetzt. Man erhält dabei in 80% Ausbeute das Tetrasaccharid 17 $\{[\alpha]_D^{20} + 14,2^{\circ} \ (c\ 0,81,\text{Chloroform})\}$, das, wie das 270 MHz- 1 H-N.m.r.-Spektrum zeigt, zwei α -D-glycosidisch verknüpfte D-Mannose-Reste enthält. Zur Entblockierung von 17 wird mit Trifluoressigsäure—Acetanhydrid der 1,6-Anhydroring geöffnet, das erhaltene Produkt unmittelbar hydriert und anschliessend acetyliert. Man gelangt dann zum Tridecaacetat 18, aus dem mit Natriummethoxid der freie Zucker 19 erhalten wird, der in Lösung ein Anomerenverhältnis α : β wie 3:1 aufweist $\{[\alpha]_D^{20} + 37, 2^{\circ} \ (c\ 0, 73, Methanol)\}$.

Da 12 im D-Mannose-Teil auch selektiv entblockiert werden kann, sind die beiden in 19 enthaltenen Trisaccharide ebenfalls zugänglich. Durch Umsetzung von 16 mit 13 unter den obigen Bedingungen ergibt sich das Trisaccharid 20, $\{[\alpha]_D^{20} + 5,6^{\circ}\}$

 $(c\ 1,27,\ {\rm Chloroform})\}$, das in 90% Ausbeute isoliert wird. Zur Entblockierung wird in 20 entallyliert und dann der 1,6-Anhydroring acetolytisch gespalten. Hierbei zeigte sich, dass die 6-O-Benzylethergruppe der zweiten D-Mannose-Einheit ebenfalls abgespalten wird. Dies ist jedoch unerheblich, da man unmittelbar eine Hydrierung und Acetylierung anschliessen kann. Die Entacetylierung des erhaltenen Decaacetats ergibt das freie Trisaccharid 21 $\{[\alpha]_D^{20} + 36,5^{\circ} (c\ 0,74\ {\rm Methanol})\}$.

BnO OBn
$$CH_2OAc$$
 CH_2OAc CH_2OA

Ganz entsprechend können 16 und 14 miteinander kondensiert werden, wobei in 80% das Trisaccharid 22 erhalten wird $\{[\alpha]_D^{20} - 0.5^{\circ} (c \ 0.85, \text{chloroform})\}$. Eine Entblockierung erfolgt in einer analogen Reaktionsfolge und führt zum freien Trisaccharid 14 $\{[\alpha]_D^{20} + 27.8^{\circ} (c \ 0.71, \text{Methanol})\}^{14}$.

Das Tetrasaccharid 17 ist ausserdem ein ausgezeichnetes Zwischenprodukt zum Aufbau noch grösserer Oligosaccharide. So ist an den D-Mannose-Resten an 2-OH eine Verlängerung der Kette, je nachdem mit Lactosamin als auch mit D-Mannose-Ketten, möglich¹⁵. Die 1,6-Anhydroform des 2-Azido-Zuckers ist ebenfalls neu zu funktionalisieren, so dass auch eine Kettenverlängerung in Richtung des Asparagins möglich ist.

LITERATUR

- 1 H. Paulsen, J. C. Jacquinet und W. Rust, Carbohydr. Res., 104 (1982) 195-219.
- 2 J. Montreuil, Adv. Carbohydr. Chem. Biochem., 37 (1980) 157-223.
- 3 M. A. E. Shaban und R. W. Jeanloz, Carbohydr. Res., 52 (1976) 115-127.
- 4 C. D. Warren, C. Augé, M. L. Laver, S. Suzuki, D. Power und R. W. Jeanloz, Carbohydr. Res., 82 (1980) 71-83.
- 5 C. Augé, C. D. Warren, R. W. Jeanloz, M. Kiso und L. Anderson, Carbohydr. Res., 82 (1980) 85-95.
- 6 H. Paulsen und O. Lockhoff, Chem. Ber., 114 (1981) 3102-3114.
- 7 R. E. Reeves, J. Am. Chem. Soc., 71 (1949) 2116-2119.
- 8 E. F. Hounsell, M. B. Jones und J. A. Wright, Carbohydr. Res., 65 (1978) 201-207.
- 9 H. Paulsen und W. Stenzel, Chem. Ber., 111 (1978) 2348-2357.
- K. Bock, J. Lundt und C. Pedersen, Tetrahedron Lett., (1973) 1037-1040; K. Bock und C. Pedersen,
 J. Chem. Soc., Perkin Trans. 2, (1974) 293-297; Acta Chem. Scand, Ser. B, 29 (1975) 258-264.
- 11 T. Ogawa und S. Nakabayashi, Carbohydr. Res., 93 (1981) C1-C5.

- 12 G. Johnson, R. T. Lee und Y. C. Lee, Carbohydr. Res., 39 (1975) 271-281.
- 13 S. Hanessian und J. Banoub, *Carbohydr. Res.*, 53 (1977) C13-C16; T. Ogawa und K. Sasajma, *Carbohydr. Res.*, 93 (1981) 53-66, 67-81.
- 14 L. Dorland, J. Haverkamp, J. F. G. Vliegenthart, G. Spik, G. Strecker, B. Fournet und J. Montreuil, FEBS Lett., 77 (1977) 15-20.
- 15 J. Arnarp und J. Lönngren, J. Chem. Soc., Chem. Commun., (1980) 1000-1002; J. Chem. Soc., Perkin Trans., 1, (1981) 2070-2074.