

Polysacharid z gumy broskyne *Prunus persica* (L.) BATSCH

J. ROSÍK, M. BRUTENIČOVÁ-SÓSKOVÁ, V. ZITKO, J. KUBALA

*Oddelenie chémie polysacharidov Chemického ústavu Slovenskej akadémie vied,
Bratislava*

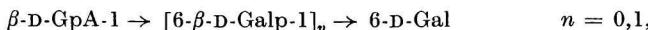
Z gumy zo stromov broskyne *P. persica* (L.) BATSCH sa pripravil kyslý polysacharid, ktorý sa skladá z kyseliny D-glukurónovej, kyseliny 4-O-metyl-D-glukurónovej, D-galaktózy, D-manózy, L-arabinózy, D-xylózy a L-ramnózy. Autohydrolyzou sa získal degradovaný kyslý polysacharid, pričom sa odštepovala D-xylóza a L-arabinóza. Polysacharid sa podrobil kyslej hydrolyze a získané produkty sa identifikovali a chromatograficky oddelovali. Pôvodný aj degradovaný polysacharid sa oxidovali kyselinou jodistou. Degradovaný polysacharid sa metyloval. Z výsledkov vyplýva, že hlavný refazec je tvorený štrukturálnymi jednotkami: $\rightarrow 6\text{-}\beta\text{-D-Galp-1} \rightarrow 6\text{-}\beta\text{-D-Galp-1} \rightarrow \dots$. Neredukujúce koncové skupiny tvoria kyselina D-glukurónová, kyselina 4-O-metyl-D-glukurónová, L-arabinóza a D-xylóza.

Podrobne štrukturálne charakteristiky polysacharidu z gumy broskyne *P. persica* sa doteraz neštudovali. Pripravil sa kyslý polysacharid o ekvivalentovej váhe 2040, ktorý sa skladal z D-galaktózy, L-arabinózy, D-xylózy, kyseliny D-glukurónovej v molárnom pomere 5 6 2 1 a z L-ramnózy (2 %) [1]. Po parciálnej hydrolyze sa v tomto polysacharide identifikovala 6-O-(β -D-glukuro-nopyranozyl)-D-galaktóza [1], 3-O-(β -L-arabinopyranozyl)-L-arabinóza, (4 alebo) 5-O-(β -D-xylopyranozyl)-L-arabinóza [2] a kyselina 4-O-metyl-D-glukurónová [3].

Pre naše štrukturálne práce sme gumu nazbierali v broskyňovom sade pri Bratislave v septembri 1964.

Polysacharid sme pripravili zo surovej gumy v 64 % výtažku zrážaním vodného roztoku alkoholom. Jeho ekvivalentová váha bola 2300; $[\alpha]_D = +53,4^\circ$ ($c = 0,67$ v 1 M-NaOH); $M_{s,D} = 1\ 100\ 000$; —OCH₃ 0,67 %. Polysacharid bol homogénny pri sedimentácii v ultracentrifúge a pri voľnej elektroforéze v borátovom tlmivom roztoku o pH 9,2. Po totálnej hydrolyze poskytol kyselinu D-glukurónovú, kyselinu 4-O-metyl-D-glukurónovú, D-galaktózu, D-manózu, L-arabinózu, D-xylózu v molárnom pomere 2,5 2,5 25 2 : 32 15 a L-ramnózu v stopách.

Po parciálnej hydrolyze sa hydrolyzát perkoloval cez kolónku naplnenú ionexom Dowex 1 v acetátovej forme. Neutrálne sacharidy sa eluovali vodou a rozdelili sa chromatografiou na papieri. Vo forme kryštalických derivátov sa identifikovali L-ramnóza, D-xylóza, L-arabinóza a D-galaktóza. D-Manóza sa identifikovala len chromatograficky. Kyselinou octovou sa eluovali kyslé oligosacharidy I a II:



dalej oligosacharid III:

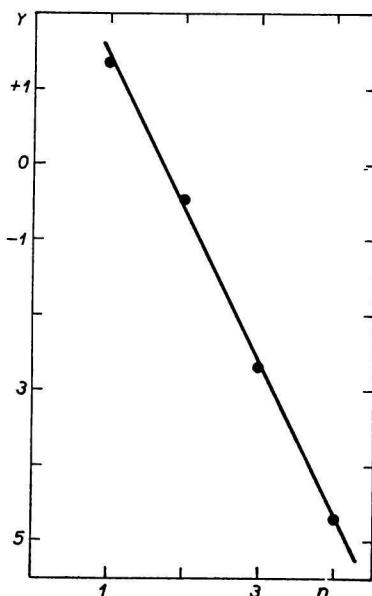


a kyselina 4-O-metyl-D-glukurónová.

Oligosacharidy I—III sa identifikovali jednak jodistanovou oxidáciou metylesterov metylglykozidov, jednak metylačnou analýzou.

Degradovaný polysacharid sa získal autohydrolýzou v 35 % výtažku. Vo vode dobre rozpustný preparát mal ekvivalentovú váhu 1340; $[\alpha]_D = +5,5^\circ$ ($c = 1,2$ vo vode); $\bar{M}_{s,D} = 18\,000$; —OCH₃ 1,02 %. Obsahoval kyselinu D-glukurónovú, kyselinu 4-O-metyl-D-glukurónovú, D-galaktózu, D-manózu, L-arabinózu, D-xylózu v molárnom pomere 2,5 2,5 25 2 5 5 a L-ramnózu v stopách. Nízkomolekulovými produktmi autohydrolýzy boli D-xylóza, L-arabinóza a oligosacharidy založené na L-arabinóze až po $n = 4$. Závislosť R_F od počtu členov homologického radu oligosacharidov z L-arabinózy je na obr. 1.

Jodistanová oxidácia pôvodného a degradovaného polysacharidu vede k spotrebe 0,5 mól, resp. 1 mól jodistanu, pričom vznikne 0,12 mól, resp. 0,5 mól kyseliny mravčej na priemernú sacharidovú jednotku. Počas oxidácie sa pri pôvodnom polysacharide atakuje L-ramnóza, prevažná časť D-galaktózy, čiastočne L-arabinóza a oxidovaný produkt obsahuje D-galaktózu, L-arabinózu, D-xylózu v molárnom pomere 4 13 10 a D-manózu v stopách. V prípade degradovaného polysacharidu sa za tohto predpokladu oxiduje v značnom množstve D-galaktóza a oxidovaný produkt obsahuje D-galaktózu, L-arabinózu, D-xylózu v molárnom pomere 16 10 10 a D-manózu v stopách. V obidvoch produktoch sa po oxidácii identifikovala aj kyselina D-glukurónová, zatiaľ čo kyselina 4-O-metyl-D-glukurónová sa nezistila.



Obr. 1. Homologický dôkaz oligosacharidov založených na L-arabinóze.

Na osi úsečiek: n = počet jednotiek;

na osi poradnicie: $\log \frac{R_{\text{Rha}}}{1 - R_{\text{Rha}}}$

Degradovaný polysacharid sa metyloval dimethylsulfátom a lúhom sodným a parciálne metylovaný produkt sa ďalej metyloval methyljodidom a kysličníkom strieborným. Časť metylovaného produktu sa podrobila metanolýze 5 % metanolicou kyselinou soľnou, časť sa hydrolyzovala 72 % kyselinou sírovou [4]. Chromatografiou na papieri sa identifikovali 2,3,4-tri-*O*-metyl-*D*-xylóza, 3,4,6-tri-*O*-metyl-*D*-manóza, 2,3,4-(alebo 2,4,6-)tri-*O*-metyl-*D*-galaktóza, 2,4-di-*O*-metyl-*D*-galaktóza a kyselina 2,3,4-tri-*O*-metyl-*D*-glukurónová. Škvruňo R_f 0,63 v stopách sa nepodarilo identifikovať. Chromatografiou na papieri sme nerozlišili 2,4,6-tri-*O*-metyl-*D*-galaktózu a 2,3,4-tri-*O*-metyl-*D*-galaktózu, pretože R_f hodnoty týchto látok sú veľmi blízke. Podľa výsledkov plynovej chromatografie nachádzajú sa tieto látky v metylovanom degradovanom polysacharide v molárnom pomere 1 : 4. Plynovou chromatografiou sa identifikovali aj ďalšie metylglykozidy sacharidov: 2,3,4-tri-*O*-metyl-*L*-ramnóza, 2,3,4-tri-*O*-metyl-*D*-xylóza, 2,3,5-tri-*O*-metyl-*L*-arabinóza, kyselina 2,3,4-tri-*O*-metyl-*D*-glukurónová, pravdepodobne 3,4,6-tri-*O*-metyl-*D*-manóza, ktorá sa kryje s druhým pikom kyseliny 2,3,4-tri-*O*-metyl-*D*-glukurónovej, a 2,3,4,6-tetra-*O*-metyl-*D*-galaktóza, ktorá sa neidentifikovala chromatografiou na papieri, pretože pravdepodobne pri zahustovaní uniká s vodnou parou. Pomery di-*O*-methylhexóz tri-*O*-methylhexóz (tri-*O*-methylpentóz a tetra-*O*-methylhexóz) sú 1 : 12 : 7.

Experimentálne výsledky sú uvedené v tab. 1.

Tabuľka 1

Fyzikálnochemické konštanty polysacharidu z gumy broskyne

Fyzikálnochemické konštanty	Polysacharid	
	pôvodný	degradovaný
ekvivalentová váha	2300	1340
molárny pomer		
GA : 4MeGA : Gal : Man : Ara : Xyl	2,5 : 2,5 : 25 : 2 : : 32 : 15	2,5 : 2,5 : 25 : 2 : : 5 : 5
spotreba jodistanu mól/priemernú		
sacharidovú jednotku	0,5	1,0
vznik kyseliny mrväcej mól/priemernú		
sacharidovú jednotku	0,12	0,5
molárny pomer Gal : Ara : Xyl po oxidácii JO_4^-	4 : 13 : 10	16 : 10 : 10
otáčavosť $[\alpha]_D$	+ 53,4°	+ 5,5°
difúzny koeficient D^{20}	$6,8 \cdot 10^{-8}$	$6,4 \cdot 10^{-7}$
sedimentačná konštantă s^{20}	$11,5 \cdot 10^{-13}$	$2,39 \cdot 10^{-13}$
parciálny špecifický objem ϱ^{20}	0,6224	0,4978
molekulová váha $M_{s,D}$	1 100 000	18 000

Zo získaných výsledkov možno vyvodiť nasledujúce závery. Dôležité štrukturálne vlastnosti tohto polysacharidu vystihujú parciálne štrukturálne jednotky

zoradené v hlavnom reťazci podľa vzorca



čomu nasvedčuje identifikácia oligosacharidov I a II. Z jodistanovej oxidácie ďalej vyplýva, že prevažná väčšina týchto jednotiek je nesubstituovaných.

Kyselina D-glukurónová a kyselina 4-O-metyl-D-glukurónová sa v polysacharide nachádzajú v ekvimolárnom pomere, pričom na jednotku kyseliny urónovej pripadá 5 jednotiek D-galaktózy. Kyselina D-glukurónová sa v hydrolyzáte metylovaného degradovaného polysacharidu identifikovala ako kyselina 2,3,4-tri-O-metyl-D-glukurónová, z čoho možno usúdiť, že je prítomná vo forme neredučujúcich koncových jednotiek. Niektoré jednotky sú však viazané aj iným spôsobom, pretože kyselina D-glukurónová sa zistila po jodistanovej oxidácii pôvodného i degradovaného polysacharidu. Naproti tomu kyselina 4-O-metyl-D-glukurónová je prítomná len ako koncová neredučujúca jednotka, keďže je v pôvodnom i v degradovanom polysacharide totálne oxidovaná.

D-Galaktóza sa pri autohydrolýze neodštupeje a v degradovanom metylovanom polysacharide sa identifikovala plynovou chromatografiou 2,3,4-tri-O-metyl-D-galaktóza, 2,4,6-tri-O-metyl-D-galaktóza a 2,3,4,6-tetra-O-metyl-D-galaktóza v molárnom pomere 4 1 2,3, a preto okrem uvedených štrukturálnych jednotiek hlavného reťazca, ktorých je prevažná väčšina, nachádza sa D-galaktóza viazaná podľa vzorcov:



Podobne D-manóza sa neodštupeje pri autohydrolýze. V metylovanom degradovanom polysacharide sa identifikovala 3,4,6-tri-O-metyl-D-manóza, čo nasvedčuje, že je substituovaná na uhlíku C-2. Nepodarilo sa nám však izolovať 2-O-(β-D-glukuronopyranozyl)-D-manózu ako v iných prípadoch [12, 14, 15, 22].

L-Arabinóza s najväčšou pravdepodobnosťou tvorí bočné reťazce, pretože sa pri autohydrolýze odštupeje 5,4 jednotiek L-arabinózy na jeden ekvivalent polysacharidu. Tomu nasvedčuje aj izolácia a homologický dôkaz oligosacharidov založených na L-arabinóze (obr. 1). V pôvodnom polysacharide sa oxiduje 40 % L-arabinózových jednotiek, čo značí, že priemerne 2,5 jednotiek je viazaných glykozidickými väzbami 1 → 5 a sú vo furanózovej forme. Ostávajúce jednotky L-arabinózy sú potom viazané väzbami 1 → 2 alebo 1 → 3.

Pri autohydrolýze sa odštupujú dve jednotky D-xylózy na jeden ekvivalent polysacharidu, a preto predpokladáme, že tieto jednotky podobne ako pri L-arabinóze sú v bočných reťazcoch. Ostávajúca jednotka D-xylózy nie je však oxidovaná jodistanom v degradovanom polysacharide, čiže nie je koncovou neredučujúcou jednotkou.

L-Ramnóza sa nepozorovala v produktoch po oxidácii pôvodného i degradovaného polysacharidu a pravdepodobne tvorí koncové neredučujúce jednotky.

Experimentálna časť

Body topenia sa stanovili na Koflerovom bloku. Optické otáčavosti sa merali pri teplote miestnosti v rozmedzí 20–23 °C.

Prístroje a pracovné postupy

Na oddeľovanie látok chromatografiou na papieri sa používali sústavy:

S₁: etylacetát—kyselina octová—voda 18 : 7 : 8,

S₂: etylacetát—pyridín —voda 8 : 2 1,

S₃: *n*-butanol—etanol—voda 4 : 1 5,

S₄: metyletylketón nasýtený vodou.

Analytické oddeľovanie sa uskutočnilo na papieri Whatman 1, preparatívne na papieri Whatman 3. Na detekciu sa používal aniliniumhydroftalát [5], difenylamín—anilín [6], 2,3,5-trifenyltetražoliumpchlorid [7] a alkalický dusičnan strieborný [8]. Chromatogramy sa kvantitatívne vyhodnocovali Chromatometrom 3 Lange.

Plynová chromatografia metylderivátov metylglykozidov monosacharidov sa uskutočnila na prístroji Pye-Argon. Ako zakotvená fáza sa použil Carbowax 6000 (3 % na Celite) pri 164 °C.

Ekvivalentová váha sa stanovila potenciometrickou titráciou na automatickom prístroji Titrátor TTT 1c 0,1 M-NaOH do pH 7,5. Elektroforéza sa robila na prístroji pre mikroelektroforézu Kern LK 30 v borátovom tlmivom roztoku o pH 9,2 pri potenciálovom spade 6,8 V cm⁻¹ a 1 % koncentrácií polysacharidu. Tento prístroj sa použil aj na stanovenie difúznych koeficientov (0,2 M-NaCl a 0,1 M-NaOH). Sedimentačné konštanty sa stanovili ultracentrifágou MOM G 110 a parciálny špecifický objem pyknometricky.

Spotreba jodistanu a vznik kyseliny mravčej sa stanovili tiosíranovou metódou [9] s amperometrickou indikáciou [10]. Redukujúce cukry sa stanovili kyselinou 3,5-dinitrosalicylovou [11].

Na kvantitatívne stanovenie molárnych pomerov sacharidov sa hydrolyzovalo 50 mg polysacharidu v 5 ml 0,5 M-H₂SO₄ 12 hodín na vriacom vodnom kúpeli. Roztok sa neutralizoval uhličitanom bárnatým. Nadbytočné bárnaté íony sa zachytili na Zerolite 225 v H⁺ forme. Hydrolyzát sa perkoloval cez Dowex 1 v acetátovej forme. Neutrálne sacharidy sa eluovali vodou a kyselina D-glukurónová 4 M kyselinou octovou. Po zahustení sa v hydrolyzáte stanovili molárne pomery sacharidov chromatografiou na papieri v sústave S₂.

Oligosacharidy sa parciálne hydrolyzovali Zerolitom 225 v H⁺ forme v zatavenej trubičke pri 105 °C dve hodiny. Hydrolyzát sa potom priamo nanášal na chromatografický papier.

Izolácia polysacharidu

Surová guma (108 g) sa rozpustila v 2,5 l destilovanej vody. Nerozpustná časť gumy sa odfiltrovala a roztok sa ešte odstredil. Z číreho roztoku sa polysacharid vyzrážal okysleným etanolom (1 diel roztoku a 3 diely etanolu obsahujúceho 1 % obj. koncentrovanej kyseliny soľnej). Polysacharid sa premýval zriedeným okysleným etanolom (1 diel vody a 3 diely okysleného etanolu), zriedeným etanolom (1 diel vody a 3 diely etanolu), 96 % etanolom, éterom a vysušil sa pri teplote miestnosti. Získalo sa 69 g kyslého polysacharidu.

Parciálna hydrolýza polysacharidu

Pôvodný polysacharid (10 g) sa hydrolyzoval v 600 ml 0,25 M-H₂SO₄ na vriacom vodnom kúpeli 4 hodiny. Roztok sa neutralizoval uhličitanom bárnatým a nadbytočné bárnaté ióny sa zachytili na Zerolite 225 v H⁺ forme. Hydrolyzát sa rozdelil perkoláciou cez Dowex 1 v acetátovej forme na neutrálny a kyslý podiel [16].

V neutrálnom podiele (8,69 g) sa identifikovali:

D-manóza len chromatograficky;

L-ramnóza (sirup 17,4 mg) chromatograficky, $[\alpha]_D = +7,6^\circ$ ($c = 1$ vo vode), ako p-nitrofenylhydrazón o b. t. 187–189 °C [17] (str. 307);

D-xylóza (113,6 mg) $[\alpha]_D = +17^\circ$ ($c = 1$ vo vode), b. t. 142–145 °C, ako triacetyl-N-(p-nitrofenyl)-D-xylozylamín o b. t. 210–212 °C [18];

L-arabinóza (228,3 mg) $[\alpha]_D = +104^\circ$ ($c = 2$ vo vode), b. t. 157–159 °C, ako p-nitrofenylhydrazón o b. t. 189–190 °C [17] (str. 287);

D-galaktóza (244,8 mg) $[\alpha]_D = +78^\circ$ ($c = 1$ vo vode), b. t. 165–167 °C, prevedená na kyselinu galaktárovú o b. t. 222–224 °C [19].

Kyslý podiel (781,6 mg) sa spracoval podľa [16] a identifikovali sa:

6-O-(β -D-glukuronopyranozyl)-D-galaktóza (I) (78,0 mg), $R_{\text{GalA}} = 0,47$, $[\alpha]_D = -3,7^\circ$ ($c = 2$ vo vode), ktorá hydrolyzou poskytovala kyselinu D-glukurónovú a D-galaktózu; chromatograficky bola identická s autentickými vzorkami [12–15]. Časť vzorky (40 mg) sa previedla na metylester metylglykozidu a oxidovala sa kyselinou jodistou [20]. Spotrebovalo sa 4 mól kyseliny jodistej a vzniklo 1,8 mól kyseliny mravčej. Stanovená hodnota pomeru spotrebovanej kyseliny jodistej a vznikutej kyseliny mravčej bola 2,2 (teória pre väzby 1→6 = 2);

O-(β -D-glukuronopyranozyl)-(1→6)-(β-D-galaktopyranozyl)-(1→6)-D-galaktóza (II) (25 mg), $R_{\text{GalA}} = 0,30$, $[\alpha]_D = +2,6^\circ$ ($c = 1$ vo vode) poskytovala hydrolyzou kyselinu D-glukurónovú, D-galaktózu a oligosacharid I. Chromatograficky bola identická s autentickými vzorkami [12–15]. Oligosacharid sa metyloval metyljodidom a kysličníkem strieborným v dimetylformamide v tme za stáleho miešania 18 hodín [21]. Po skončení metylácie sa metylovaný produkt odfiltroval, zrazenina sa na filtri dôkladne premyla chloroformom a filtrát sa za vákua odparil do sucha. Metylovaný produkt sa hydrolyzoval 72 % kyselinou sírovou [4]. V hydrolyzáte po neutralizácii uhličitanom bárnatým sa chromatografiou na papieri identifikovali v sústave S₃ a S₄ kyselina 2,3,4-tri-O-metyl-D-glukurónová a 2,3,4-tri-O-metyl-D-galaktóza;

6-O-(4-O-metyl- β -D-glukuronopyranozyl)-D-galaktóza (III) (48,5 mg), $R_{\text{GalA}} = 0,87$, $[\alpha]_D = -2,4^\circ$ ($c = 2$ vo vode) poskytovala po hydrolyze kyselinu 4-O-metyl-D-glukurónovú a D-galaktózu. Chromatograficky bola identická s autentickými vzorkami [12, 14, 15]. Vzorka sa previedla na metylester metylglykozidu a oxidovala sa kyselinou jodistou [20]. Spotrebovalo sa 3,2 mól kyseliny jodistej a vzniklo 1,2 mól kyseliny mravčej. Stanovená hodnota pomeru spotrebovanej kyseliny jodistej a vznikutej kyseliny mravčej bola 2,66 (teoretická hodnota pre väzbu 1→6 = 3);

kyselina 4-O-metyl-D-glukurónová (14,5 mg), $R_{\text{GalA}} = 1,55$, $[\alpha]_D = +4,6^\circ$ ($c = 1$ vo vode); chromatograficky bola nerozlišiteľná od autentickej vzorky [12].

Príprava degradovaného polysacharidu

Pôvodný polysacharid (10 g) sa suspendoval v jednom litri destilovanej vody a suspenzia sa zahrievala na vriacom vodnom kúpeli, kým sa nedosiahla konštantná koncentrácia redukujúcich skupín. Podľa tohto stanovenia sa autohydrolýza ukončila po 35

hodinách. Alikvotný podiel vzoriek odoberaných počas autohydrolýzy sa analyzoval chromatografiou na papieri v sústave S₂. Na chromatogramoch bola slabá škvRNA D-xylozy, intenzívna škvRNA L-arabinózy a škvry oligosacharidov. Po skončení autohydrolýzy sa roztok zahustil na 200 ml. Degradovaný polysacharid sa vyzrážal vliatím zahusteného roztoku do 600 ml etanolu obsahujúceho 1 % obj. koncentrovanej kyseliny solnej. Ďalší postup bol ako pri izolácii pôvodného polysacharidu. Výtažok bol 3,01 g degradovaného polysacharidu.

Vo filtráte sa kyselina solná neutralizovala uhličitanom strieborným a vzniknutá zrazenina sa odfiltrovala. Strieborné ióny sa odstránil Zerolitom 225 v H⁺ forme a roztok sa zahustil na sirup, v ktorom sa chromatografiou na papieri v sústave S₂ identifikovali D-xylóza, L-arabinóza a oligosacharydy založené na L-arabinóze (obr. 1). Oligosacharydy sa rozdelili preparatívnou chromatografiou na papieri v sústave S₂. Po hydrolýze 1 M-H₂SO₄ na vriacom vodnom kúpeli 4 hodiny a neutralizácii uhličitanom bárnatým sa vo všetkých prípadoch identifikovala len L-arabinóza.

Metylácia degradovaného polysacharidu

Degradovaný polysacharid (750 mg) sa metyloval dimethylsulfátom v 30 % lúhu sodnom. Parciálne metylovaný produkt (760 mg) sa ďalej metyloval methyljodidom a kysličníkom strieborným. Výsledný produkt (822,9 mg) [α]_D = -34,2° (c = 0,83 v chlo-roforme) nevykazoval absorpciu skupín OH v infračervenom spektre. Časť (5 mg) sa 48 hodín metanolizovala 5 % metanolickou kyselinou soľnou a zmes methylglykozidov po neutralizácii uhličitanom strieborným sa analyzovala plynovou chromatografiou. Iná časť (10 mg) sa hydrolyzovala 72 % kyselinou sírovou [4] a v hydrolyzáte po neutralizácii uhličitanom bárnatým sa chromatografiou na papieri v sústave S₃ a S₄ stanovili methyl-deriváty sacharidov.

Jodistanová oxidácia

Pôvodný a degradovaný polysacharid (po 1 g) sa oxidoval analyticky v 250 ml 0,02 M metajodistanom sodným 9 dní pri +5 °C v tme. Po ukončení oxidácie sa roztok neutralizoval uhličitanom olovnatým, vzniknutá zrazenina sa odstredila a olovnaté ióny sa odstránil Zerolitom 225 v H⁺ forme. Po zahustení sa produkt hydrolyzoval 0,5 M kyselinou sírovou, neutralizoval sa uhličitanom bárnatým a v hydrolyzáte sa stanovili chromatografiou na papieri v sústave S₂ molárne pomery sacharidov.

ПОЛИСАХАРИД ИЗ КАМЕДИ ПЕРСИКА *PRUNUS PERSICA* (L.) BATSCH

И. Росик, М. Брутеничова-Соскова, В. Зитко, Й. Кубала

Отдел химии полисахаридов Химического института Словацкой академии наук,
Братислава

Из камеди персикового дерева *P. persica* (L.) изолировался кислый полисахарид эквивалентного веса 2300; [α]_D = +53,4° (c = 0,67 в 1 M-NaOH); $\bar{M}_{s,D}$ = 1 100 000; —OCH₃ 0,67 %, который состоит из D-глюкуроновой кислоты, 4-O-метил-D-глюкуроновой кислоты, D-галактозы, D-маннозы, L-арabinозы, D-килозы в молярном соотношении 2,5 2,5 25 2 32 15 и L-рамнозы (в следах). Автогидролизом был получен кислый расщепленный полисахарид эквивалентного веса 1340; [α]_D = +5,5° (c = 1,2 в воде); $\bar{M}_{s,D}$ = 18 000; —OCH₃ 1,02 %, который содержал D-глюкуроновую кислоту,

4-O-метил-D-глюкуроновую кислоту, D-галактозу, D-маннозу, L-арabinозу, D-ксилозу в молярном соотношении 2,5 : 2,5 : 25 : 2 : 5 : 5 и в следах L-рамнозу. После гидролиза были изолированы олигосахариды I, II: β -D-GpA-1 → [6- β -D-Galp-1]_n → 6-D-Gal (где n = 0,1) и олигосахарид III: 4-O-Me- β -D-GpA-1 → 6-D-Gal. Первоначальный, а также расщепленный полисахариды окислялись периодатом натрия, причем израсходовалось соответственно 0,5 моль или 1 моль периодата и образовалось 0,12 моль или 0,5 моль муравьиной кислоты на среднюю единицу сахара. Расщепленный полисахарид был метилирован и O-метилпроизводные сахаридов идентифицировались хроматографически на бумаге и газовой хроматографией. Полученные результаты позволяют предполагать, что главная цепь полисахарида образована структурными единицами: → 6- β -D-Galp-1 → 6- β -D-Galp-1 → . Невосстановливающиеся концевые группы образуют D-глюкуроновая кислота, 4-O-метил-D-глюкуроновая кислота, L-арабиноза и D-ксилоза.

Preložil M. Fedoroňko

POLYSACCHARID AUS GUMMI DES GEMEINEN PFIRSICHS PRUNUS PERSICA (L.) BATSCH

J. Rosík, M. Bruteničová-Sósková, V. Zitko, J. Kubala

Abteilung für Chemie der Polysaccharide des Chemischen Instituts der Slowakischen Akademie der Wissenschaften, Bratislava

Aus Gummi von Pfirsichbäumen *P. persica* (L.) wurde ein saures Polysaccharid mit einem Äquivalentgewicht von 2300 isoliert; $[\alpha]_D = +53,4^\circ$ ($c = 0,67$ in 1 M-NaOH); $M_{s,D} = 1\ 100\ 000$; —OCH₃ 0,67 %, das sich zusammensetzt aus D-Glucuronsäure, 4-O-Methyl-D-glucuronsäure, D-Galaktose, D-Mannose, L-Arabinose, D-Xylose im molaren Verhältnis 2,5 : 2,5 : 25 : 2 : 32 : 15, und aus L-Rhamnose in Spuren. Durch Autohydrolyse erhielt man ein saures degradiertes Polysaccharid mit einem Äquivalentgewicht von 1340; $[\alpha]_D = +5,5^\circ$ ($c = 1,2$ in Wasser); $M_{s,D} = 18\ 000$; —OCH₃ 1,02 %, das D-Glucuronsäure, 4-O-Methyl-D-glucuronsäure, D-Galaktose, D-Mannose, L-Arabinose, D-Xylose im molaren Verhältnis 2,5 : 2,5 : 25 : 2 : 5 : 5, und L-Rhamnose in Spuren enthielt. Nach der Hydrolyse wurden die Oligosaccharide I, II isoliert: β -D-GpA-1 → [6- β -D-Galp-1]_n → 6-D-Gal (wo n = 0,1), und das Oligosaccharid III: 4-O-Me- β -D-GpA-1 → 6-D-Gal. Das ursprüngliche, auch degradierte Polysaccharid wurde mit Perjodat oxidiert, wobei 0,5 Mol resp. 1 Mol Perjodat verbraucht wurde und 0,12 Mol resp. 0,5 Mol Ameisensäure auf eine durchschnittliche Saccharideinheit entstanden ist. Das degradierte Polysaccharid wurde methyliert und die O-Methylderivate der Saccharide mittels Papierchromatographie und Gaschromatographie identifiziert. Aus diesen Ergebnissen wird angenommen, daß die Hauptkette durch die strukturellen Einheiten: → 6- β -D-Galp-1 → 6- β -D-Galp-1 → gebildet wird. Die nichtreduzierenden Endgruppen werden aus D-Glucuronsäure, 4-O-Methyl-D-glucuronsäure, L-Arabinose und D-Xylose gebildet.

Preložil K. Ullrich

LITERATÚRA

1. Jones J. K. N., *J. Chem. Soc.* **1950**, 534.
2. Andrews P., Ball D. H., Jones J. K. N., *J. Chem. Soc.* **1953**, 4090.
3. Rosík J., Zitko V., Kubala J., *Collection Czech. Chem. Commun.* **30**, 3582 (1965).

4. Croon J., Herrstrom G., Kull G., Lindberg S., *Acta Chem. Scand.* **14**, 1338 (1960).
5. Partridge S. M., *Nature* **164**, 443 (1949).
6. Schwimmer S., Bevenue A., *Science* **123**, 543 (1956).
7. Wallenfells K., *Naturwiss.* **37**, 491 (1950).
8. Trevelyan W. E., Procter D. P., Harrison J. S., *Nature* **166**, 444 (1950).
9. Sowa W., Blackwood A. C., Adams G. A., *Can. J. Chem.* **41**, 2314 (1963).
10. Babor K., Kaláč V., Tihlárik K., *Chem. zvesti* **18**, 913 (1964).
11. Luchsinger W. W., Cornesky R. A., *Anal. Biochem.* **4**, 346 (1962).
12. Zitko V., Rosík J., Bruteničová M., Kubala J., *Collection Czech. Chem. Commun.* **30**, 3501 (1965).
13. Rosík J., Zitko V., Bauer Š., Kubala J., *Collection Czech. Chem. Commun.* **31**, 1072 (1966).
14. Rosík J., Zitko V., Kubala J., *Collection Czech. Chem. Commun.* **31**, 1569 (1966).
15. Rosík J., Sósková M., Zitko V., Kubala J., *Collection Czech. Chem. Commun.* (v tlači).
16. Rosík J., Zitko V., Kubala J., *Chem. zvesti* **19**, 931 (1965).
17. *Biochemisches Handlexikon II*. Springer-Verlag, Berlin 1911.
18. Guthrie R. D., Honeyman J., *J. Chem. Soc.* **1960**, 1598.
19. Pigman W., *The Carbohydrates*. Academic Press, New York 1955.
20. Aspinall G. O., Cairncross I. M., *J. Chem. Soc.* **1960**, 3998.
21. Perila O., Bishop C. T., *Can. J. Chem.* **39**, 815 (1961).
22. Rosík J., Zitko V., Kubala J., *Collection Czech. Chem. Commun.* (v tlači).

Do redakcie došlo 4. 1. 1966

Adresa autorov:

Inž. Jozef Rosík, prom. chem. Mária Bruteničová-Sósková, inž. Vladimír Zitko, CSc., Jozef Kubala, Chemický ústav Slovenskej akadémie vied, Bratislava, Dúbravská cesta.