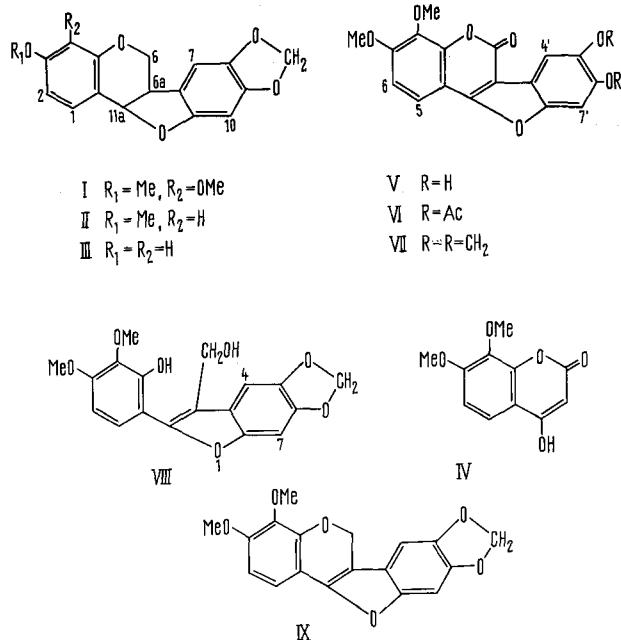


(Nujol), UV  $\lambda_{\text{EtOH}}^{\text{max}}$  nm (log  $\epsilon$ ): 271 (4.08), 321 (4.32), 356 (3.87). Found: C, 66.09; H, 4.30.  $C_{18}H_{14}O_6$  requires: C, 66.25; H, 4.32%). The dehydro compound IX was hydrogenated in acetic acid with 10% Pd-C as catalyst



to a compound (( $\pm$ )-I, m.p. 226–227°, IR 1617, 1505  $\text{cm}^{-1}$  (phenyl) (in  $\text{CHCl}_3$ ), UV  $\lambda_{\text{EtOH}}^{\text{max}}$  nm (log  $\epsilon$ ): 311 (3.90). Found: C, 65.65; H, 4.99.  $C_{18}H_{16}O_6$  requires: C, 65.85; H, 4.91%) (lit.<sup>1</sup>, (–)-I, m.p. 245–247°, IR 1615, 1505  $\text{cm}^{-1}$ , UV  $\lambda_{\text{max}}$  nm (log  $\epsilon$ ): 310 (3.97)), whose IR and UV spectra were superimposable with those of the natural (–)-I. The NMR-spectrum of ( $\pm$ )-I exhibits a multiplet at  $\delta = 5.5$ –5.7 (1H) due to the  $C_{11a}$  proton and a complex multiplet at 3.2–4.5 (3H) due to the  $C_6$  protons and  $C_{6a}$  proton. These data is quite analogous to those of pterocarpans which were early reported<sup>8</sup>.

**Zusammenfassung.** Die Synthese von ( $\pm$ )-4-Methoxypterocarpin aus 7,8-Dimethoxy-4-oxycumarin wird beschrieben.

K. FUKUI, M. NAKAYAMA  
and K. TSUZUKI

Department of Chemistry,  
Faculty of Science, Hiroshima University,  
Hiroshima (Japan), 11 November 1968.

<sup>8</sup> J. B.-S. BREDEMBERG and J. N. SHOOLERY, Tetrahedron Lett. 9, 285 (1961). – K. G. R. PACHLER and W. G. E. UNDERWOOD, Tetrahedron 23, 1817 (1967). – K. FUKUI, M. NAKAYAMA and T. HARANO, Bull. chem. Soc. Japan 42, No. 1 (1969).

## Über die Isolierung von Pyrenophorol

Aus Kulturlösungen<sup>1</sup> eines Stammes von *Byssochlamys nivea* Westling (Ascomycetes, Eurotiales) haben wir durch Extraktion mit Essigester und Chromatographie an Kieselgel 2 kristalline Substanzen A und B mit einer Ausbeute von 7.5 mg bzw. 10 mg/l isoliert.

Die Substanz A der Summenformel  $C_7H_6O_4$ , Smp. 110–112°, konnte durch direkten Vergleich mit einer authentischen Probe von Patulin (I)<sup>2</sup> identifiziert werden.

Verbindung B ist eine farblose, optisch aktive ( $[\alpha]_D^{20} = -3^\circ$ ,  $c = 1.0$  in Aceton) Neutralsubstanz mit dem Schmelzpunkt 135° (Kristallisation aus Essigester/Hexan). Die mikroanalytischen Daten (C: 61.3, H: 7.9, O: 30.2%) stimmen mit einer Summenformel  $(C_8H_{12}O_3)_n$  überein. Die thermoelektrische Molekulargewichtsbestimmung ergab ein Molekulargewicht von 322, dagegen fanden wir die höchste Spitze im Massenspektrum bei 156 m/e. Im NMR-Spektrum stimmt das Integral auf 12 Protonen. Bei der Acetylierung von B (Pyridin/Essigsäure-anhydrid/20°) wird ein Acetat vom Smp. 115° und  $[\alpha]_D^{20} = +34.5^\circ$  ( $c = 0.4$  in  $\text{CHCl}_3$ ) erhalten. Aufgrund der mikroanalytischen Daten (C: 60.8, H: 7.2, O: 32.5%) und der Molekulargewichtsbestimmungen (thermoelektrisch: 396, Massenspektroskopie:  $M^+ = 396$ ) kommt diesem die Summenformel  $C_{20}H_{28}O_8$  zu. Da das Integral des NMR-Spektrums nur 14 Protonen ergab, muss man annehmen, dass das Molekül aus 2 identischen Teilen zusammengesetzt ist. Demgemäß kann für Substanz B die Summenformel  $C_{16}H_{24}O_6$  angenommen werden. Folgende Strukturmerkmale sind im NMR-Spektrum ( $\text{CDCl}_3$ , 60 MHz)

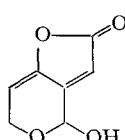
zu erkennen: sekundäre Methylgruppe ( $\delta = 1.2$  ppm, Duplett,  $J = 6.5$  Hz), sekundäre Alkoholfunktion ( $\delta = 2.4$  ppm, mit  $D_2O$  austauschbar) mit dazugehörigem Methinproton ( $\delta = 4.2$  ppm, Multiplett),  $\alpha,\beta$ -ungesättigter-trans-Carbonsäure-ester ( $\delta = 5.9$  ppm, Duplett,  $J = 15.5$  Hz und  $\delta = 6.9$  ppm, Duplett eines Dupletts,  $J = 5.5$  Hz). Ein breites Signal bei  $\delta = 1.7$  ppm dürfte 4 Methylenprotonen zuzuordnen sein. Das Acetat zeigt erwartungsgemäß Signale bei  $\delta = 2.08$  ppm für eine Acetylgruppe und  $\delta = 5$  ppm für das dazugehörige Methinproton. Das IR-Absorptionsspektrum von B in  $\text{CH}_2\text{Cl}_2$  zeigt Banden bei 3500, 1720–1710 und 1645  $\text{cm}^{-1}$ , das Acetat Banden bei 1740 und 1715  $\text{cm}^{-1}$ . Das UV-Spektrum (Äthanol) von B zeigt Endabsorption mit einer Schulter bei 255 nm (log  $\epsilon = 2.4$ ). Bei der Mikrohydrierung (5% Pd/C in Dioxan) wurde eine Aufnahme von 2,1 Mol Wasserstoff beobachtet (berechnet auf  $C_{16}H_{24}O_6$ ), und die  $C=O$ -Banden des Produktes war nach 1725  $\text{cm}^{-1}$  verschoben. Die Oxidation mit JONES-Reagens<sup>3</sup> ergab in quantitativer Ausbeute ein Produkt,

<sup>1</sup> Die Fermentationsansätze und die Resultate der mikrobiologischen Untersuchungen verdanken wir Dres. E. HÄRRI und Ch. STOLL.

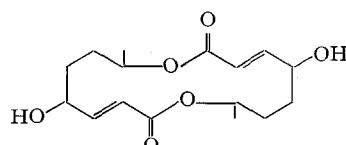
<sup>2</sup> T. KORZYBSKI, Z. KOWSYK-GINDIFER, W. KURYLOVICZ, in *Antibiotics* (Pergamon Press, London 1967), p. 1223.

<sup>3</sup> R. G. CURTIS, J. HEILBRON, E. R. H. JONES und G. F. WOODS, J. chem. Soc. 457 (1953).

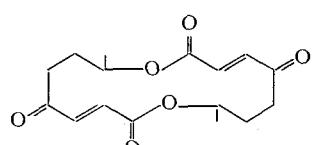
$C_{16}H_{20}O_6$ , das mit authentischem Pyrenophorin (III)<sup>4</sup>, einem Metaboliten von *Pyrenophora avenae*<sup>5</sup> und *Stemphylum radicum*<sup>6</sup> identifiziert werden konnte<sup>7</sup>. Diese Daten und Reaktionen lassen für Substanz B, die wir Pyrenophorol nennen wollen, die Strukturformel II ableiten.



I (=A)



II (=B, Pyrenophorol)



III (=Pyrenophorin)

Pyrenophorol (II) zeigte im Gegensatz zum Pyrenophorin (III) im Agardiffusions-Test keine antifungischen Aktivitäten<sup>1</sup>.

**Summary.** The isolation of patulin I and pyrenophorol II from submerse cultures of *Byssochlamys nivea* Westling is described.

Z. KIS, P. FURGER und H. P. SIGG

Pharmazeutisch-chemische Forschungslaboratorien  
der Sandoz AG, 4002 Basel (Schweiz), 6. November 1968.

<sup>4</sup> S. NOZOE, K. HIRAI, K. TSUDA, K. ISHIBASHI, M. SHIRASAKA und J. F. GROVE, Tetrahedron Lett. 4675 (1965).

<sup>5</sup> K. ISHIBASHI, J. agric. Chem. Soc. Japan 35, 257 (1961); 36, 645, 649 (1962).

<sup>6</sup> J. F. GROVE, J. chem. Soc. 3234 (1964); D. C. ALDRIDGE und J. F. GROVE, J. chem. Soc. 3239 (1964).

<sup>7</sup> Wir sind Prof. S. NOZOE, Dr. K. ISHIBASHI und Dr. J. F. GROVE für die Überlassung von Proben und Spektren von Pyrenophorin zu tiefstem Dank verpflichtet.

## The Structure of Prosapogenin from Quillaja Saponin

The bark of *Quillaja saponaria* Mol. contains a saponin which has been studied for a long time<sup>1</sup>.

When submitted to hydrolysis with 1.5*N* sulfuric acid at 110°, the saponin yielded a product<sup>2,3</sup> which was further studied by WINDAUS et al.<sup>4</sup> It was named prosapogenin, and was found to be a dibasic acid which contained the original aglycon condensed with an hexuronic acid, and assigned the formula  $C_{38}H_{56}O_{12}$ . Under other hydrolytic conditions, WINDAUS could isolate the free aglycon which was afterwards named quillaic acid by ELLIOTT et al.<sup>5</sup>, who determined the correct formula  $C_{38}H_{46}O_5$ . In the early work<sup>2</sup>, D-galactose was the only other product identified by hydrolysis.

In the course of a study of the saponin from *Q. saponaria*, the prosapogenin was prepared again by the method of WINDAUS. After several recrystallizations from ethanol 85%, it was obtained as fine needles, m.p. 219–221° dec.;  $[\alpha]_D^{20} + 16^\circ$  ( $\text{CH}_3\text{OH}$ );  $[\alpha]_D^{17} + 15.3^\circ$  (pyr);  $[\alpha]_D^{18} + 18.1^\circ$  (0.05*N* NaOH) (no mutarotation) (Lit. m.p. 206–207°<sup>4</sup>) which gave analytical values expected for a glucuronoside of quillaic acid. Found: C, 65.31; H, 8.61.  $C_{38}H_{54}O_{11}$  requires: C, 65.23; H, 8.21%.

Hydrolysis of the prosapogenin with 90% formic acid (5 h, 100°, sealed tube) gave a crude product which after evaporation of the formic acid was separated into a water-soluble and a water-insoluble fraction. The water solution showed on paper and thin layer chromatography<sup>6</sup> that it contained glucuronolactone. It was purified through a column of cellulose and the solid residue obtained on evaporation, condensed with *p*-nitroaniline to give crystalline 1-*p*-nitrophenylamino-1-deoxy-D-glucuronolactone m.p. 133–135° (ethanol 96%);  $[\alpha]_D^{20} + 261^\circ$  (pyr);  $\nu_{max}^{1770 \text{ cm}^{-1}}$  ( $\gamma$ -lactone) identical (mixed m.p.; I.R.; t.l.c.), to a sample prepared from authentic D-glucuronolactone<sup>7</sup>.

The isolation of quillaic acid as methyl ester, from the prosapogenin, was carried out by hydrolysis with

0.6*N* sulfuric acid at 140–145° (sealed tube). The dried crude insoluble aglycon when treated with diazomethane yielded the methyl ester of quillaic acid which was purified by chromatography on alumina and recrystallized from methanol 90%; m.p. 216–220°;  $[\alpha]_D^{20} + 38.5^\circ$  (pyr) identical (mixed m.p.; I.R.; t.l.c.) with an authentic sample.

The glucuronic acid is present in the pyranoid form, because on sodium periodate oxidation, 5 moles of the reagent were consumed<sup>8,9</sup>. That the prosapogenin is a  $\beta$ -glycoside was shown by its hydrolysis by the action of  $\beta$ -glucuronidase<sup>10</sup>; the D-glucuronic acid produced was identified by paper chromatography. The  $\beta$ -glycosidic configuration was confirmed by application of KLYNE's rule<sup>11</sup>. The calculated value  $[M]_D$  prosap. –  $[M]_D$  aglyc. for the prosapogenin is –171° much nearer to  $[M]_D$  –115°, the value of methyl- $\beta$ -D-glucopyranuronic acid than to the value  $[M]_D$  + 268° of the  $\alpha$ -anomer<sup>12</sup>. The  $[M]_D$  value for the prosapogenin was calculated from our

<sup>1</sup> F. LE BEUF, C. r. hebd. Séanc. Acad. Sci., Paris 31, 652 (1850).

<sup>2</sup> P. HOFFMANN, Ber. dt. chem. Ges. 36, 2722 (1903).

<sup>3</sup> J. BRANDL, Arch. exp. Path. Pharmak. 54, 258 (1906).

<sup>4</sup> A. WINDAUS, F. HAMPE and H. RABE, Hoppe-Seylers Z. Physiol. Chem. 160, 301 (1926).

<sup>5</sup> D. F. ELLIOTT and G. A. R. KON, J. chem. Soc. 1130 (1939).

<sup>6</sup> YU. S. OVODOV, E. V. EVTUSHENKO, V. E. VASKOVSKY, R. G. OVODOVA and T. F. SOLOV'EEVA, J. Chromat. 26, 111 (1967).

<sup>7</sup> J. K. HAMILTON, D. R. SPIETERSBACH and F. SMITH, J. Am. chem. Soc. 79, 443 (1957).

<sup>8</sup> B. LYTHGOE and S. TRIPPETT, J. chem. Soc. 1983 (1950).

<sup>9</sup> L. HOUGH, T. J. TAYLOR, G. H. S. THOMAS and B. M. WOODS, J. chem. Soc. 1212 (1958).

<sup>10</sup> C. A. MARSH and G. A. LEVY, Biochem. J. 63, 9 (1956).

<sup>11</sup> W. KLYNE, Biochem. J. 47, 41 (1950).

<sup>12</sup> T. E. TIMELL, W. ENTERMAN, F. SPENCER and E. J. SOLTES, Can. J. Chem. 43, 2296 (1965).