96. Naturstoffe aus Mikroorganismen

7. Mitteilung [1]

Synthese von racemischen Proferrorosamin und Ferrorosamin¹)

von André Marcel Helbling und Max Viscontini

Organisch-chemisches Institut der Universität, Rämistrasse 76, CH-8001 Zürich

(15. III. 76)

Synthesis of Racemic Proferrorosamin and Ferrorosamin A. – Summary. The synthesis of proferrorosamin starting from methyl 2-phenylacetamido-acrylate and ethyl 3-oxo-3-(2-pyridyl)-propionate is described. Proferrorosamin A is complexed with Fe^{2+} and isolated as pure ferrorosamin A.

Für weitere biologische Versuche zur Abklärung der Bedeutung des Ferrorosamins A für das Wachstum des Bakteriums *Pseudomonas roseus fluorescens J. C.* MARCHAL 1937 benötigen wir synthetisches Proferrorosamin A und dessen Fe²⁺-Komplex, das Ferrorosamin A. Eine von *Neilands & Shiman* [2] publizierte Synthese dieser Substanz ergab in von uns mehrmals wiederholten und sorgfältig überprüften Reaktionsschritten in keinem Fall das gewünschte Endprodukt; deswegen stellten wir Proferrorosamin A und dessen Fe²⁺-Komplex auf dem in *Schema 1* angegebenem Weg her.

Das Phenylacetamid (II) wird mit Brenztraubensäure (I) zur 2,2-Diphenylacetamido-propionsäure (III) kondensiert [3], welche anschliessend durch Abspaltung einer Molekel Phenylacetamid zur 2-Phenylacetamido-acrylsäure (IV) führt [3]. Eine milde Behandlung der Säure IV mit Diazomethan gibt den entsprechenden Ester V [4]. Als Nucleophil für die *Michael-Addition* an V haben wir den 3-Oxo-3-(2-pyridyl)propionsäureäthylester (VIII) gewählt, welcher durch Kondensation von Picolinsäureäthylester (VI) und Essigester (VII) in Benzol mit stöchiometrischer Menge NaH als katalysierende Base leicht und in hoher Reinheit gebildet wird. Der Acrylsäureester V lagert VIII in Gegenwart einer katalytischen Menge Natriumäthylat in Äthanol unter Bildung von IX an, welches nach hydrolytischer Abspaltung des N-Phenylacetyl-Restes, Decarboxylierung und Versetzen mit Fe $^{2+}$ in das racemische Ferrorosamin A (XI) umgewandelt wird. Die im experimentellen Teil beschriebene Isolierung des synthetischen Pigmentes gestaltet sich wesentlich einfacher als diejenige des in der Bakterienlösung biologisch gebildeten Produktes²). Die beiden Verbindungen sind völlig identisch. Zur weiteren Charakterisierung wird das synthetische Ferrorosamin A zu Apoferrorosamin (XII) decarboxyliert [5], welches mit dem synthetischen Produkt [6] völlig übereinstimmt.

¹⁾ Teil der Dissertation von A. M. Helbling, Universität Zürich, 1975.

²⁾ Eine ausführliche Mitteilung über die mikrobiologische Herstellung, die Isolierung und den chemischen Abbau dieses Naturproduktes wird demnächst in dieser Zeitschrift erscheinen.

Schema 2

Experimenteller Teil

3-Oxo-3-(2-pyridyl)-propionsäure-üthylester (VIII). Zu einer Suspension von 0,5 g (12 mmol) NaH in 25 ml Benzol in einem mit Rückflusskühler, Trockenrohr (CaCl₂) und Tropftrichter versehenen Zweihalskolben werden 1,35 ml (10 mmol) destillierter Picolinsäureäthylester bei

60° gegeben. Danach tropft man unter Rühren eine Lösung von 1,5 ml (15 mmol) Essigester zu. Nach 20 Min. wird die Mischung langsam auf 70° erwärmt, wobei nach 1 Std. ein weisser Niederschlag ausfällt. Nach 15 Min. Weiterrühren lässt man erkalten, versetzt den Brei mit Wasser und äthert aus. Die wässerige Lösung wird langsam mit 0,5 N HCl auf pH 1–2 gebracht, ausgeäthert, die ätherische Phase eingeengt und der Rückstand i.V. destilliert (108–111°/0,07 Torr): 1,75 g VIII (90%). – NMR. (100 MHz, CCl₄; unter diesen Bedingungen liegt VIII als Keto-Enol-Gemisch (ca. 1:1) vor): 12,35 (br.s, HO—C(3)); 8,64 ($d \times d$, J = 4,0 und 1,0, H—C(α)); 7,7–8,1 (α , H—C(α)); 7,25–7,55 (α , H—C(α)); 6,36 (α , ca. 1H von 2H—C(2) (Enolform)); 4,05–4,4 (α , 2H—C(1') + α . 1H von 2H—C(2) (Ketoform)); 1,24 und 1,35 (2 α , 3H—C(2')).

Diāthylester IX. Zu einer Lösung von 0,04 g (1,75 Äquir.) Natrium in 30 ml Äthanol wird 0,92 g (5 mmol) frisch destilliertes VIII gegeben, wobei das gelbliche Na-Enolat ausfällt. Danach wird während 1 Std. unter Rühren bei 30–50° eine Lösung von 1,03 g (5 mmol) V und 30 ml Äthanol zugetropft. Nach 2 Std. ist das Gemisch klar, es wird weitere 4 Std. bei 22° gerührt und dann i.V. eingedampft. Zum gelben Rückstand wird wenig Wasser gegeben. Nach dem Ausschütteln mit Äther wird der pH der Lösung mit 0,5 n HCl auf 3–4 eingestellt und der Rest von IX mit Äther extrahiert. Eindampfen der Ätherphasen liefert den Diester IX als ein bräunliches Öl, welches auf einer Kieselgel-Säule (KG 60 Merck, 70–230 mesh ASTM) mit Petroläther (60–90°)/Essigester 1:1 chromatographiert wird: Ausbeute 60%. Das Hauptprodukt zeigt folgende Rf-Werte (DC. Kieselgel): 0,49 (Laufmittel Petroläther/Essigester 1:1), 0,12 (Petroläther/Chloroform/Essigester 4:2:1). IX lässt sich nicht ohne Zersetzung destillieren. – NMR. (100 MHz, CDCl₃): 8,60 (m, H—C(α)); 7,75–8,15 (m, H—C(α)); 7,3–7,5 (m, H—C(α)); 7,3 (br.s, H₅C₆—C); 6,58 (br.s, H—N); 4,6–4,9 (m, H—C(α)); 1,08 und 1,12 (verdoppeltes α , α) α 0 H—C(α 1); 3,65 (s, 3H—C(α 2)); 3,55 (s, 2H—C(α 3)); 1,08 und 1,12 (verdoppeltes α 3 H—C(α 4)).

Racemisches Ferrorosamin A (XI). Das rohe Öl IX wird 4 Std. mit 4 N HCl unter Rückfluss gekocht. Nach dem Erkalten wird die hydrolysierte Phenylessigsäure mit Äther extrahiert, die wässerige Lösung eingedampft (40°/12 Torr), der Rückstand in wenig Wasser aufgenommen und mit 1 N NaOH auf pH 4 gebracht. Das sich in der Lösung befindende Propigment X wird mit Fe²+ versetzt, wobei sich sofort das racemische, rote Ferrorosamin A (XI) bildet. XI wird durch Chromatographie an Sephadex LH 20 (4×45 cm, Methanol), gefolgt von Chromatographie an Sephadex G 10 (4×35 cm, Methanol/Wasser 1:1) gereinigt. Die tief karminerot Fraktion wird i. V. eingedampft und i. HV. getrocknet (10 Std. bei 50°): 0,825 g (ca. 40% bezüglich VIII).

LITERATURVERZEICHNIS

- [1] 6e communication: M. Pouteau-Thouvenot, J. Paddikala, M. Barbier & M. Viscontini, Helv. 56, 1067 (1973).
- [2] R. Shiman & J. B. Neilands, Biochemistry 4, 2233 (1965).
- [3] T. Wieland, G. Ohnacker & W. Ziegler, Chem. Ber. 90, 194 (1957).
- [4] M. Brenner & Rüfenacht, Helv. 36, 1832 (1953).
- [5] M. Pouteau-Thouvenot, A. Gaudemer & M. Barbier, Bull. Soc. Chim. biol. 47, 2085 (1965).
- [6] M. Pouteau-Thouvenot & M. Barbier, Bull. Soc. chim. 1965, 3238.