127. Über die Synthese des Muscaflavins¹)

Vorläufige Mitteilung

von Hubert Barth, Makoto Kobayashi und Hans Musso

Institut für Organische Chemie der Universität Karlsruhe, Richard-Willstätter-Allee 2, D-7500 Karlsruhe

Prof. A.S. Dreiding zu seinem 60. Geburtstag gewidmet

(8.1.79)

Synthesis of muscaflavin

Summary

A biomimetic type synthesis of the yellow dihydroazepine amino acid 5 isolated from fly agaric is achieved starting with carboxypyridyl alanine derivatives.

Die rote Huthaut des Fliegenpilzes (Amanita muscaria) enthält orangefarbene und rotviolette Farbstoffe vom Betalaintyp [2] sowie eine gelbe, empfindliche Aminosäure Muscaflavin, die auch in Hygrocyben vorkommt [1]. Die aus den Spektren des stabileren Dimethylesters 5b abgeleitete Konstitution 5a lässt auf eine zu derjenigen der isomeren Betalaminsäure $3(1 \rightarrow 2 \rightarrow 3)$ [3] [4] analoge Biosynthese $(1 \rightarrow 4 \rightarrow 5)$ schliessen. Dazu müsste der Brenzcatechinring im Dopa (1) auf

¹⁾ V. Mitt. über Fliegenpilzfarbstoffe. III. und IV. Mitt., s. [1].

dem Weg b geöffnet werden und die Zwischenstufe 4 sich nach c zum Siebenring 5a cyclisieren, woneben auch die Bildung des Fünfringes 6 nach d möglich erscheint. Die Verbindungen 2 und 4 sind Derivate des Glutacondialdehyds und sollten sich aus Pyridiniumsalzen durch Öffnung des Ringes mit Nucleophilen gewinnen lassen. In dieser Mitteilung wird gezeigt, dass geeignete Derivate von 4 sich tatsächlich zu einem Gemisch aus 5 und 6 cyclisieren, in dem 6 stark überwiegt und dass 6-Derivate sich säurekatalytisch über 4-Derivate teilweise in 5 umwandeln lassen.

Die Kondensation von 5-Brommethyl-pyridin-2-carbonsäureäthylester mit Natrium-Acetaminomalonester liefert 43% des erwarteten 7 und bis zu 20% des bereits decarboxylierten 8a. Saure Hydrolyse ergibt das freie 5-(2-Carboxypyridyl)-alanin 8b.

Die Verbindung 7 lässt sich mit Peressigsäure zum N-Oxid 9a oxydieren, und dieses sich mit Dimethylsulfat zum N-Methoxy-pyridiniumsalz methylieren, das als kristallisiertes Perchlorat 9b spektroskopisch eindeutig charakterisiert wird und analysenrein anfällt. Mit 2n NaOH ergibt 9b eine gelbe Lösung (λ_{max} 362 nm), deren Eindampfrückstand kurz mit konzentrierter Bromwasserstoffsäure aufgekocht wird, bis die CO2-Entwicklung beendet ist. Aus dem braunen Produkt wird nach Veresterung mit Diazomethan kristallisierter Muscaflavindimethylester (5b) chromatographisch isoliert, jedoch nur mit 0,4% Ausbeute; die Hauptmenge des Ausgangsmaterials wird als freie Aminosäure 8b und deren N-Oxid 10c zurückgewonnen [5]. Die Abspaltung der Methoxygruppe, die am N-Atom eines Pyridiniumsalzes steht, als Formaldehyd ist bekannt [6] [7]. Ausserdem dürften die energischen Bedingungen der sauren Hydrolyse der N-Acetylgruppe und der Decarboxylierung des Malonsäurerestes in 9b das meiste des gewünschten, frisch gebildeten 5a zerstören. Deshalb wurde versucht a) die Ringöffnung mit einer schwächeren Base, aber besserem Nucleophil als OH^o vorzunehmen und b) eine andere Schutzgruppe an der Aminogruppe einzuführen, die eine Methylierung dieser Gruppe verhindert, und sich bei oder nach der Ringöffnung, am besten alkalisch, viel leichter abspalten lässt, als der Acylrest in 9b oder 10b. Nach dem, was man aus den Arbeiten von Katritzky [7] sowie Schnekenburger [8] und nach eigenen Vorversuchen in verschiedenen Lösungsmitteln weiss, erhält man das Enaminderivat 11 in 70% Ausbeute, wenn das Salz 9b in wasserfreiem THF bei 0° mit Pyrrolidin umgesetzt wird. Der Kern-Overhauser-Effekt zwischen den Signalen der HA-HD im NMR.-Spektrum zeigt an, dass in Lösung die E, E-Konfiguration und ein rasches Gleichgewicht zwischen den Konformationen 11 = 11' vorliegt.

Nach der Hydrolyse mit Bromwasserstoff (10 Min., 80°) und Veresterung mit Diazomethan wird aus 11 wieder 5b (0,3%) erhalten; hier lässt sich jedoch als Hauptprodukt (3,3%) eine ebenfalls gelbe kristallisierte Verbindung abtrennen, der nach den Spektren eine der Formeln 14 oder 15 zukommen muss. Offenbar entsteht dabei die nicht isolierte Zwischenstufe 13, die rascher den Fünfring zu 14a schliesst als den Siebenring zu 5a.

Etwas bessere Ausbeuten bringt der Weg, auf dem die Decarboxylierung vor der Ringspaltung erfolgt. Die Oxydation von 8a mit m-Chlorperbenzoesäure in Methylenchlorid zum N-Oxid 10a und dessen Methylierung mit Dimethylsulfat liefern das kristallisierte Perchlorat 10b. Analog zu 11 erhält man aus 10b das E, E-

Enamin 12a ebenfalls kristallin in 50% Ausbeute. Nach kurzem Kochen in Ameisensäure mit Bromwasserstoff, Neutralisation, Eindampfen und Verestern mit Diazomethan werden aus 12a 0,4% 5b und 9% 14b isoliert.

Eine weitere Verbesserung brachte die p-Toluolsulfonyläthoxycarbonylgruppe [9] (TSOC), die sich in wässeriger Natronlauge bei Raumtemperatur innerhalb weniger Minuten abspalten lässt. Das aus der Aminosäure 8b mit HCl/Methanol

leicht zugängliche Dimethylesterhydrochlorid reagiert mit Triäthylamin und TSOCI zum geschützten Aminosäureester 8c. der mit m-Chlorperbenzoesäure in Methylenchlorid in das N-Oxid 10d übergeführt wird. Aus 10d entsteht in Acetonitril mit Dimethylsulfat das Methoxypyridiniumsalz, dessen Perchlorat 10e als ein hygroskopisches Pulver isoliert wird. Die Ringspaltung mit Pyrrolidin in THF bei 0° ergibt 12b in 50% Ausbeute als gelbes Öl, das nach den Spektren analog 11 und 12a in E, E-Konfiguration vorliegen sollte. Beim Versuch einer chromatographischen Reinigung erfolgte teilweise Isomerisierung. Das Derivat 12b zersetzt sich langsam unter Rotfärbung und wird sofort mit 0,5 N Kaliumhydroxid in Methanol/Wasser 6:1 12 Std. bei Raumtemperatur behandelt, die Bruchstücke der Schutzgruppe mit Chloroform ausgeschüttelt, die alkalische Lösung i.V. eingedampft und der Rückstand 10 Min. in Ameisensäure mit 48proz. Bromwasserstoffsäure gekocht. Nach Neutralisation mit Kaliumcarbonat, Eindampfen und Behandeln mit Diazomethan liefert die schichtchromatographische Trennung 1,6% 5b und 11,5% 14b. Führt man den Ringschluss statt mit 48proz. Bromwasserstoffsäure mit 70proz. Perchlorsäure aus, so erhält man aus 12b kein 5b, dafür 22% 14b.

Dieses Konzept zur Synthese des Muscaflavins verläuft also sehr unbefriedigend, denn offenbar hydrolysiert sich der Oximäther in 13 zu langsam und die Reaktion weicht unter Bildung eines Fünfringes zu 14a aus. Alle Versuche zu einer selektiven Spaltung des Oximäthers in 11 und 12 scheiterten. Kocht man aber 14b 30 Min. in einer verdünnten Perchlorsäurelösung in Ameisensäure unter Stickstoff und verestert wieder, so erhält man 12,5% 5b und 40% Ausgangsmaterial zurück (also 21% 5b).

Synthetischer d,1-Muscaflavinester 5b stimmt im chromatographischen Verhalten und den UV.-, NMR.- sowie Massenspektren mit natürlichem überein. Der Smp. ist mit 98-99,5° etwas niedriger (99-102°) [1] und es gibt geringe Unterschiede im IR.-Spektrum der Kristalle, die verschwinden, wenn das Naturprodukt durch 3 Std. Erhitzen auf 80° racemisiert wird. Die Enantiomerentrennung von 5b, 8b und 10c gelingt durch Chromatographie an Kartoffelstärke [10].

Der Deutschen Forschungsgemeinschaft und dem Fonds der Chemischen Industrie danken wir für die Unterstützung; M. K. dankt dem Deutschen Akademischen Austauschdienst für ein Stipendium.

Experimentelle Daten. – Alle neuen Verbindungen lieferten passende Elementaranalysen und spektroskopische Daten, von denen einige zur Charakterisierung wiedergegeben werden [IR.-Absorptionsbanden in cm⁻¹; Signale der NMR. δ in ppm (s= Singulett, d= Dublett, t= Triplett, qa= Quadruplett, m= Multiplett)].

- 7. Farblose Kristalle (72%) aus CCl₄/Petroläther, Smp. 133-134°. IR.: 1740, 1710. NMR. (CDCl₃): 1,26 (t); 1,40 (t, 9 H); 2,01 (t, 3 H); 3,71 (t, 2 H); 4,23 (t, 4,43 (t, 6 H); 6,56 (t); 7,45 (t, 4), 8,00 (t, 9 und 8,36 (alle je 1 H). MS.: 380 (t).
- **8a.** Farblose Kristalle (20%) aus CH₂Cl₂/Äther, Smp. $100-101^{\circ}$. IR.: 1740, 1705. NMR. (CDCl₃): 1,26 (t, 3 H); 1,42 (t, 3 H); 2,00 (s, 3 H); 3,12 (d×d, 1 H); 3,31 (d×d, 1 H); 4,19 (qa, 2 H); 4,45 (qa, 2 H); 4,88 (qa, 1 H); 6,61 (d), 7,66 (d×d) 8,07 und 8,51 (d) (alle je 1 H). MS.: 308 (M⁺).
- **8b.** Farblose Kristalle (92%) aus Äthanol/Wasser, Smp. 250° (Zers.). IR.: 1675, 1595, 1490. NMR. (D₂O als Hydrobromid): 3,50 (d, 2 H); 4,50 (d); 7,93 (d×d); 8,30 und 8,56 (2d, je 1 H).
- 8c. Farblose Kristalle (30-37%) aus CH₂Cl₂/Äther, Smp. 141-142°. IR.: 1725. NMR. (CDCl₃): 2,44 (s, 3 H); 3,08 ($d \times d$, 1 H); 3,28 ($d \times d$, 1 H); 3,42 (t, 1 H); 3,75 (s, 3 H); 4,01 (s, 3 H); 4,40 (t, 2 H); 4,60 ($d \times d$, 1 H); 7,37 (d, 2 H); 7,81 (d, 2 H); 7,66 ($d \times d$); 8,09 und 8,51 (2d, je 1 H). MS.: 464 (M⁺).

- **9a.** Farblose Kristalle (74%) aus Äthanol, Smp. 148-149°. IR.: 1762, 1740. NMR. (CDCl₃): 1,26 (t, 6 H); 2,03 (s, 3 H); 3,68 (s, 2 H); 4,21 (qa, 4 H); 6,86 (s); 7,26 (d); 7,96 (s, 1 H); 8,12 (d, 1 H). MS.: 368 (M⁺).
- **9b.** Farblose Kristalle (66%) aus Äthanol, Smp. 118-119°. IR.: 1748, 1664. NMR. (CDCl₃): 1,25 (t, 6 H); 1,93 (s, 3 H); 3,73 (s, 2 H); 4,03 (s), 4,18 (qa), 4,45 (s) (zus. 10 H); 7,26 (s), 8,26 (d), 8,45 (d) und 8,93 (s) (alle je 1 H).
- 10a. Lichtempfindlicher nicht krist. Lack (65-70%). IR.: 1740. NMR. (CDCl₃): 1,26 (t, 3 H); 1,98 (s, 3 H); 3,16 (m, 2 H); 3,97 (s, 3 H); 4,21 (qa, 2 H); 4,91 (m), 7,27 $(d \times d)$, 7,63 (d), 8,25 (d) (alle je 1 H).
- **10b.** Farblose Kristalle (74%) aus Äthanol/Äther, Smp. $131-132^{\circ}$. IR.: 1750, 1660. NMR. (CDCl₃): 1,29 (t, 3 H); 1,93 (s, 3 H); 3,35 und 3,60 ($2d \times d$, je 1 H); 4,13 (s, 3 H); 4,23 (qa, 2 H); 4,57 (s, 3 H); 4,84 ($d \times d \times d$), 7,16 (d), 8,38 (d), 8,59 ($d \times d$) und 9,22 (d) (alle je 1 H). MS.: 324 (M^+ HClO₄). **10c.** Farblose Kristalle (82%) aus Äthanol/Wasser, Smp. 215-217° (Zers.). IR.: 1785.
- 10d. Farbloser lichtempfindlicher Lack (90%), der sofort zu 10e verarbeitet wurde. IR. (CHCl₃): 1725. NMR. (CDCl₃): 2,44 (s, 3 H); 3,0-3,2 (m, 2 H); 3,41 (t, 2 H); 3,73 (s, 3 H); 3,96 (s, 3 H); 4,33 (t, 2 H); 4,51 (m); 6,28 (d); 7,20 (d×d); 7,58 und 8,19 (2d, je 1 H); 7,36 und 7,98 (2d, je 2 H).
- 10e. Farbloses Pulver (70%) aus $CH_2Cl_2/Methanol/Äther$, Smp. 65-70°. IR. (CHCl₃): 1750-1725. NMR. (CDCl₃): 2,44 (s, 3 H); 3,73 (s, 3 H); 4,04 (s, 3 H); 4,53 (s, 3 H); 6,33 (d, 1 H); 7,40 (d, 2 H); 7,75 (d, 2 H); 8,40 (d), 8,64 (d) und 9,26 (s), (alle je 1 H). MS.: 464, (M^+ -130).
- 11. Gelbe Kristalle (75%) aus Essigester/Äther, Smp. 123-125° (Zers.). UV. (CH₃OH): 360 nm (ε = 29440). IR.: 1755, 1735, 1717. NMR. (CDCl₃): 1,24 (t, 6 H); 1,91 (t, 4 H); 1,99 (t, 3 H); 3,15 (t, 4 H); 3,28 (t, 2 H); 3,81 (t, 3 H); 3,86 (t, 3 H); 4,18 (t, 4,23 (t, 4,23 (t, 4,43); 5,29 (t, 6,13 (t), 6,78 (t) und 8,09 (t), (alle je 1 H). MS.: 467 (t).
- 12a. Gelbe Kristalle (50%) wie 11, Smp. 107-108°. UV. (CH₃OH): 360 nm (ε =26980). IR.: 1720, 1660. NMR. (CDCl₃): 1,25 (t, 3 H); 1,91 (t, 4 H); 1,99 (s, 3 H); 2,27 (d, 2 H); 3,17 (t, 4 H); 3,88 (s, 3 H); 3,90 (s, 3 H); 4,14 (qa, 2 H); 4,57 (qa), 5,27 (d), 6,24 (d), 6,82 (d) und 8,71 (s), (alle je 1 H). MS.: 395 (M+).
- 12b. Gelbes Öl, das sich selbst bei -10° langsam rot färbt (46-56%). IR. (Film): 1720. NMR. (CDCl₃): 1,92 (t, 4 H); 2,44 (t, 3 H); 3,18 (t, 4 H); 3,44 (t, 2 H); 3,70 (t, 3 H); 3,88 (t, 3 H); 3,90 (t, 3 H); 4,33 (t, 2 H); 5,26, 6,00 und 6,19 (3t, je 1 H); 7,35 und 7,78 (2t, je 2 H); 8,18 (t, 1 H).
- 14b. Gelbe Kristalle (22%) aus Äther/Hexan, Smp. 94-95°. IR.: 1720. NMR. (CDCl₃): 2,66 ($d \times d \times d$, 1 H); 3,50 (d, 1 H); 3,82 (s, 3 H); 3,84 (s, 3 H); 3,91 (s, 3 H); 4,02 (m, 1 H); 5,95 ($d \times d$), 6,13 (d), 6,11 (s, NH) und 7,69 (s), (alle je 1 H). MS.: 268 (M⁺).
- 5b. Gelbe Kristalle (aus 14b 21%) aus Methanol/Äther, Smp. 98-99,5°.- UV.-, IR.-, NMR.- und Massen-Spektren mit natürlichem Material übereinstimmend [1].

LITERATURVERZEICHNIS

- [1] H. Döpp & H. Musso, Z. Naturforsch. 29c, 637 und 640 (1974).
- [2] T.J. Mabry & J.A. Mears in S.W. Pelletier, 'Chemistry of the Alkaloids', p.367, van Norstrand Reinhold Comp., New York 1970.
- [3] H.E. Müller, H. Rösler, A. Wohlpart, H. Wyler, M. Wilcox, H. Frohofer, T.J. Mabry & A.S. Dreiding, Helv. 51, 1470 (1968); F. Dunkelblum, H.E. Müller & A.S. Dreiding, ibid. 55, 642 (1972); N. Fischer & A.S. Dreiding, ibid. 55, 649 (1972).
- [4] G. Impellizzeri & M. Piattelli, Phytochemistry 11, 2499 (1972).
- [5] H. Barth, Dissertation Universität Karlsruhe 1976.
- [6] E. Ochiai, M. Katada & T. Naito, J. Pharm. Soc. Japan 64, 210 (1944); Chem. Abstr. 45, 5154 (1951);
 W. E. Feely, W. L. Lehn & V. Boekelheide, J. org. Chemistry 22, 1135 (1957); V.J. Traynelis & J. P. Kimball, J. org. Chemistry 40, 2365 (1975).
- [7] A.R. Katritzky & E. Lunt, Tetrahedron 25, 4291 (1969).
- [8] J. Schnekenburger & D. Heber, Chem. Ber. 107, 3408 (1974); J. Schnekenburger, D. Heber & E. Heber-Brunschweiger, Liebigs Ann. Chem. 1976, 1799; Tetrahedron 33, 457 (1977).
- [9] A. T. Kader & C. J. M. Stirling, J. chem. Soc. 1968, 258.
- [10] G. Burger, Dissertation Universität Karlsruhe 1979.