# Synthese und cytostatische Wirkungen des 10- und 11-Nitronoracronycins, Molekülvariationen des cytostatisch wirksamen Acronycins<sup>1)</sup>

Johannes Reisch und Peter Dziemba<sup>2)</sup>

Institut für Pharmazeutische Chemie der Westfälischen Wilhelms-Universität, Hittorfstr. 58-62, D-4400 Münster

Eingegangen am 24. Oktober 1989

Die Synthesen vom 11- und 10-Nitronoracronycin (10 und 11) aus dem 1,3-Dihydroxy-10-methyl-5-nitroacridinon (7) bzw. 1,3-Dihydroxy-10-methyl-6-nitroacridinon (8) und 2-Chlor-2-methyl-3-butin werden beschrieben. - Im Screening am Transplantationstumor Leukämie P 388 erwiesen sich 10, 11 und 7 sowie das 1,3-Dimethoxy-10-methyl-6-nitroacridinon (6) als cyto-toxisch. 8 und 1,3-Dimethoxy-10-methyl-5-nitroacridinon (5) sind inaktiv.

Seit einiger Zeit<sup>3)</sup> bemühen wir uns, durch Molekülvariationen einen Einblick in die cytostatisch/cytotoxischen Struktur-Wirkungsbeziehungen am 9(10H)-Acridinon-Grundgerüst zu gewinnen<sup>3,4,5)</sup>. Als Modell dient vor allem das cytostatisch wirksame Rutaceen-Alkaloid Acronycin (vergl.<sup>6)</sup>), bei dem wir derzeit versuchen, durch Einführung einer Nitrogruppe die biologischen/technologischen Eigenschaften zu verbessern<sup>3)</sup>.

In der vorliegenden Arbeit wird die Synthese des 10-Nitro- und des 11-Nitro-noracronycins (11 bzw. 10) beschrieben, die sich an die früheren Methoden<sup>3)</sup> zur Synthese des 9-Nitronoracronycins anlehnen (Schema 1). 11 und 10 sowie die Zwischenstufen 1,3-Dimethoxy-10-methyl-5-nitro-(5), 1,3-Dimethoxy-10-methyl-6-nitro- (6), 1,3-Dihydroxy-10-methyl-5-nitro- (7) und 1,3-Dihydroxy-10-methyl-6-nitroacridon<sup>7)</sup> (8) waren durch ein Computervorscreening<sup>8)</sup> Synthesis and Cytostatic Activity of 10- and 11-Nitronoracronycine, Molecular Variations of the Cytostatically Active Acronycine

The syntheses of 11- and 10-nitronoracronycine (10 and 11) from 1.3-dihydroxy-10-methyl-5-nitroacridinone (7) or 1,3-dihydroxy-10-methyl-6-nitroacridinone (8), respectively, and 2-chloro-2-methyl-3-butyne are reported. In screening tests with the transplantation tumor leukemia P 388 10, 11, 7 and 1,3-dimethoxy-10-methyl-6-nitroacridinone showed cytotoxicity. 8 and 1,3-dimethoxy-10-methyl-nitroacridinone (5) proved to be inactive.

vom NCI zur Testung am Transplantationstumor Leukämie P 338 ausgewählt worden.

Die Cyclisierung der Nitrophenylanthranilsäuren 1 und 2 erfolgte mit Polyphosphorsäure, die N-Methylierung nach<sup>9)</sup> bzw.<sup>10)</sup>. Werden die in CF<sub>3</sub>COOD gelösten 1,3-Dimethoxy-nitroacridone (3-6) einige h aufbewahrt, so tritt im <sup>1</sup>H-NMR-Spektrum ein D/H-Austausch des Protons bei 7.3 ppm ein. So z.B. enthält das Spektrum von 3 unmittelbar nach dem Lösen ein Dublett bei 7.3 ppm, das nach einigen h verschwindet. Früheren HMO-Berechnungen<sup>4)</sup> zufolge, ist die relative Elektronendichte am C-2 geringer als am C-4, demzufolge ist das Dublett bei 6.9 ppm 2-H und das bei 7.3 ppm 4-H zuzuordnen.

Acridone sind schwache Basen<sup>11)</sup>, die Nitro-Derivate dagegen schwache Säuren<sup>12)</sup>. Bei einer Protonierung von 5 z.B. kann ein Prozeß wie im Schema 2 dargestellt formuliert



Arch. Pharm. (Weinheim) 324, 67-71 (1991)

©VCH Verlagsgesellschaft mbH, D-6940 Weinheim, 1991



werden. Möglicherweise ist hieraus die erschwerte Abspaltbarkeit der C-1-Methoxygruppe zu erklären. Diese Hypothese wird sowohl durch vorangegangene<sup>13)</sup> Befunde an Methoxy-nitroacridonen als auch durch die Produktfolge bei der drastischeren Behandlung von 5 mit konz. HBr gestützt. Hierbei erfolgt zuerst die Eliminierung der beiden O-Methylgruppen zu 7; später tritt über die nicht faßbare Zwischenstufe 9a eine N-Methylspaltung zum 1,3-Dihydroxy-5-nitroacridon 9 ein. Die Ausbildung einer Wasserstoffbrükke zum Nitrosauerstoff, durch die die Molekülenergie abgesenkt wird, dürfte treibende Kraft dieser Reaktion sein (Schema 3).

Bei der Umsetzung der Kaliumsalze von 7 bzw. 8 mit 2-Chlor-2-methyl-3-butin in absol. DMF (nach <sup>14)</sup>) wurden 10-Nitronoracronycin 11 und 11-Nitronoracronycin 10 gewonnen<sup>15)</sup>. Hervorzuheben ist, daß sich bei 7 - in gleicher Weise wie beim 1,3-Dihydroxy-10-methyl-7-nitroacridon<sup>3)</sup> - als Nebenprodukte die linearen Isomere 14 bzw. 15 bilden. Dem 11-Nitronoracronycin 10 kann nach Auswertung des <sup>1</sup>H-NMR-Spektrums die anguläre, seinem Isomer 14 die lineare Struktur zugeordnet werden (vgl.<sup>3,16)</sup>. Ein Charakteristikum ist dabei z.B. die Signallage der H-Brücke. Sie liegt beim Noracronycin bei 14.7 ppm (10:13.7) und beim Isonoracronycin bei 15.2 ppm (14:14.2).

In den <sup>13</sup>C-NMR-Spektren 4-substituierter N-Methyl-acridone wird eine Verschiebung der N-Methylsignale aus ihrem üblichen Resonanzbereich bei 33-35 ppm nach 41-42 ppm beobachtet<sup>16)</sup>, so auch bei 11 (44 ppm); beim Acridon 10 dagegen, das zusätzlich einen Substituenten am C-5 enthält, ist das Signal noch weiter ins tiefere Feld verschoben (48 ppm).

Das Gegenüberstellen der <sup>13</sup>C-NMR-Daten des Noracronycins<sup>18)</sup> (vgl.<sup>3)</sup>) mit denen der Nitronoracronycine **10**, **11** und **12**<sup>3)</sup> macht den Einfluß der Nitrogruppe deutlich. Er beschränkt sich nicht allein auf den nitrierten Ring, sondern wirkt auch auf den relativ weit entfernten Dimethylchromenring<sup>19)</sup>. Die stark elektronenziehende Wirkung der Nitrogruppe verändert somit die Elektronenstruktur des gesamten Moleküls (vergl.<sup>20)</sup>).

In einem Screening am Transplantationstumor Leukämie P 388 erwiesen sich 5 und 8 als inaktiv, 6, 7, 10 und 11 als cytotoxisch. Von den drei bisher untersuchten isomeren Nitronoracronycinen ist  $12^{3}$  am toxischsten. Auffällig ist, daß 7 sich bisher als "aktivste" Verbindung der vorliegenden Versuchsreihe erwies.

Struktur-Wirkungsbeziehungen sollen nach Abschluß der Versuchsreihe zur Diskussion gestellt werden (vgl.<sup>15,19</sup>).

Der Deutschen Forschungsgemeinschaft danken wir für die finanzielle Unterstützung.

# **Experimenteller** Teil

Geräte, Adsorbentien etc.: Lit.<sup>13)</sup>. - Fließmittel (FM) I: Toluol/Ethylacetat/Ameisensäure 5:4:1; II: Chloroform/Methanol 40:1

1 Darstellung der N-(3',5'-Dimethoxyphenyl)-nitroanthranilsäuren 1 und 2

Die Darstellung von 1 und 2 erfolgte nach  $^{13}$ , allerdings unter Verwendung von elektrolytisch gefälltem Kupfer  $^{21}$ .

# 1.1 N-(3',5'-Dimethoxyphenyl)-3-nitroanthranilsäure (1)

Nach 1. entstehen aus 6.6 g (32.7 mmol) 2-Chlor-3-nitrobenzoesäure und 7.5 g (48.5 mmol) 3,5-Dimethoxyanilin 3.1 g (34%) 1. - Schmp. 180-182°C (Ethanol/Wasser). - DC: hR f = 68 (FM I). - IR: 3350 (br, OH), 2950 (CH, aliphat.), 1670 (C=O), 1620, 1590 (C=C), 1350 (NO), 1060, 1045 cm<sup>-1</sup> (COC), - UV:  $\lambda$  max (log  $\varepsilon$ ) = 419 (3.5), 322 (4.0), 265 (4.3), 226 nm (4.4). - <sup>1</sup>H-NMR (200 MHz, [D<sub>6</sub>]DMSO):  $\delta$  (ppm) = 3.69 (s; 6H, 3'-OCH<sub>3</sub>, 5'-OCH<sub>3</sub>), 6.09 (s; 2H, 2'-H, 6'-H), 6.14 (s; 1H, 4'-H), 7.10 (t; J = 7.9 Hz, 1H, 5-H), 8.07 (dd; J = 7.9/1.4 Hz, 1H, 4-H), 8.22 (dd; J = 7.9/1.4 Hz, 1H, 6-H). - <sup>13</sup>C-NMR (50 MHz, [D<sub>6</sub>]DMSO):  $\delta$  (ppm) = 55.2 (3'-OCH<sub>3</sub>, 5'-OCH<sub>3</sub>), 95.7 (C-4'), 96.4 (C-2', C-6'), 107.5 (C-2), 119.7 (C-5), 130.8 (C-4), 136.8 (C-6), 138.5 (C-1), 140.9 (C-3), 143.8 (C-1'), 161.4 (C-3', C-5'), 169.8 (COOH). - MS: m/z = 318 (100%, M<sup>+</sup>), 300 (20, M<sup>+</sup> - H<sub>2</sub>O), 288 (6, M<sup>+</sup> - NO), 272 (28, M<sup>+</sup> - NO<sub>2</sub>), 254 (80, 272 - H<sub>2</sub>O), 241 (14, 272 - CH<sub>3</sub>O), 227 (28, 272 - CHO<sub>2</sub>), 212 (20, 241 - CHO). - C<sub>15</sub>H<sub>14</sub>N<sub>2</sub>O<sub>6</sub> (318.3) Ber C 56.6 H 4.43 N 8.8 Gef. C 56.5 H 4.61 N 8.91

#### 1.2 N-(3',5'-Dimethoxyphenyl)-4-nitroanthranilsäure (2)

Analog den Mengenverhältnissen und den Reaktionsbedingungen unter 1.1 wurde 2-Chlor-4-nitrobenzoesäure mit 3,5-Dimethoxyanilin umgesetzt.



Schema 3

Ausb. 4.5 g (43%) **2**, rote Kristalle. - Schmp. 228-230°C (Ethanol/Wasser). - DC: hRf = 71 (FM I). - IR: 3400 (br, OH), 3030 (CH, aromat.), 2940 (CH, aliphat.), 1700 (C=O), 1610 (C=C), 1545, 1350 (NO), 1070 cm<sup>-1</sup> (COC). -UV:  $\lambda$  max (log  $\varepsilon$ ) = 414 (3.4), 284 (4.4), 232 (4.3), 206 nm (4.5). -<sup>1</sup>H-NMR (200 MHz, [D<sub>6</sub>]DMSO):  $\delta$  (ppm) = 3.76 (s; 6H, 3'-OCH<sub>3</sub>, 5'-OCH<sub>3</sub>), 6.33 (s; 1H, 4'-H), 6.51 (s; 2H, 2'-H, 6'-H), 7.50 (br. s; 1H, 3-H), 8.00 (br. s; 1H, 5-H), 8.10 (br. s; 1H, 6-H). - <sup>13</sup>C-NMR (50 MHz, [D<sub>6</sub>]DMSO):  $\delta$  (ppm) = 55.4 (3'-OCH<sub>3</sub>, 5'-OCH<sub>3</sub>), 96.9 (C-4'), 100.6 (C-2', C-6'), 108.6 (C-6), 111.3 (C-4), 134.3 (C-2), 141.5 (C-3, C-1'), 151.2 (C-5, C-1), 161.8 (C-3', C-5'), 174.6 (COOH). - MS: m/z = 318 (100%, M<sup>+</sup>), 300 (20, M<sup>+</sup> - H<sub>2</sub>O), 288 (15, M<sup>+</sup> - NO), 272 (40, M<sup>+</sup> - NO<sub>2</sub>), 241 (18, 272 - CH<sub>3</sub>O), 227 (22, 272 - CHO<sub>2</sub>), 212 (18, 241 - CHO). - C<sub>15</sub>H<sub>14</sub>N<sub>2</sub>O<sub>6</sub> (318.3) Ber. C 56.6 H 4.43 N 8.8 Gef. C 56.6 H 4.53 N 9.0.

### 2. Cyclisierung der N-(3',5'-Dimethoxyphenyl)-nitroanthranilsäuren 1 und 2

Die Cyclisierung von 1 und 2 erfolgte nach <sup>13)</sup>.

#### 2.1 1,3-Dimethoxy-5-nitro-9(10H)-acridinon (3)

3 g (9.44 mmol) 1 wurden nach 2. zu 3 cyclisiert. Ausb. 2.7 g (88%), rote Nadeln. - Schmp. 251-253 °C (Eisessig). - DC: hRf = 51 (FM I). - IR: 3350 (NH), 1660 (C=O), 1610 (C=C), 1520, 1360 (NO), 1060 cm<sup>-1</sup> (C=C). - UV:  $\lambda$  max (log  $\varepsilon$ ) = 418 (4.0), 316 (4.0), 263 (4.5), 242 (4.5), 227 nm (4.5). -<sup>1</sup>H-NMR (200 MHz, CF<sub>3</sub>COOD):  $\delta$  (ppm) = 4.22, 4.39 (je s; je 3H, 1-OCH<sub>3</sub>, 3-OCH<sub>3</sub>), 6.90 (d; J = 2 Hz, 1H, 2-H), 7.30 (d; J = 2 Hz, 1H, 4-H), 7.85 (t; J = 8.5 Hz, 1H, 7-H), 9.20 (m; 2H, 8-H und 6-H). - <sup>13</sup>C-NMR (50 MHz, CF<sub>3</sub>COOD):  $\delta$  (ppm) = 58.8 (3-OCH<sub>3</sub>), 59.8 (1-OCH<sub>3</sub>), 95.2 (C-2), 102.2 (C-4), 105.1 (C-9a), 119.6 (C-8a), 126.7 (C-6), 136.5 (C-4a), 136.7 (C-7), 137.4 (C-8), 147.9 (C-5), 152.4 (C-5a), 163.8 (C-1), 172.8 (C-3), 174.3 (C-9). - MS: m/z = 300 (100%, M<sup>+</sup>), 283 (25, M<sup>+</sup> - OH), 271 (84, M<sup>+</sup> - CHO), 254 (32, M<sup>+</sup> - NO<sub>2</sub>), 225 (31, 271 - NO<sub>2</sub>). - C<sub>15</sub>H<sub>12</sub>N<sub>2</sub>O<sub>5</sub> (300.1) Ber. C 60.0 H 4.03 N 9.3 Gef. C 60.1 H 4.11 N 9.5.

#### 2.2 1,3-Dimethoxy-6-nitro-9(10H)-acridinon (4)

750 mg (2.36 mmol) 2 wurden nach 2. zu 4 cyclisiert. Ausb. 670 mg (95%), gelbe Kristalle. Schmp. > 330°C (Zers.) (Ethanol/Wasser). - DC: hRf = 43 (FM I). - IR: 3100 (CH, aromat.), 2969 (CH, aliphat.) 1650 (C=O), 1610 (C=C), 1550, 1360 (NO), 1060 cm<sup>-1</sup> (COC). - UV:  $\lambda$  max (log  $\varepsilon$ ) = 404 (3.5), 315 (4.1, sh), 263 (4.3), 250 (4.6), 242 (4.5, sh), 200 nm (3.2). - <sup>1</sup>H-NMR (200 MHz, CF<sub>3</sub>COOD):  $\delta$  (ppm) = 3.94, 4.03 (je s; je 3H, 1-OCH<sub>3</sub>, 3-OCH<sub>3</sub>), 6.72 (d; J = 1.9 Hz, 1H, 2-H), 6.85 (d; J = 1.9 Hz, 1H, 4-H), 8.05 (d; J = 9.5 Hz, 1H, 7-H), 8.80 (d; J = 9.5 Hz, 1H, 8-H), 9.02 (s; 1H, 5-H). - <sup>13</sup>C-NMR (50 MHz, CF<sub>3</sub>COOD):  $\delta$  (ppm) = 57.9 (3-OCH<sub>3</sub>), 59.1 (1-OCH<sub>3</sub>), 101.2 (C-2), 104.1 (C-9a), 114.7 (C-4), 119.8 (C-5), 121.0 (C-8a), 124.1 (C-8), 132.9 (C-7), 142.5 (C-6), 153.1 (C-4a), 155.3 (C-5a), 164.5 (C-1), 172.3 (C-3), 174.2 (C-9). - MS: m/z = 300 (100%, M<sup>+</sup>), 283 (20, M<sup>+</sup> - OH), 271 (86, M<sup>+</sup> - CHO), 254 (28, M<sup>+</sup> - NO<sub>2</sub>), 225 (22, 271 - NO<sub>2</sub>). - C<sub>15</sub>H<sub>12</sub>N<sub>2</sub>O<sub>5</sub> (300.1) Ber. C 60.0 H 4.03 N 9.3 Gef. C 59.8 H 4.01 N 9.3.

#### 3. 1,3-Dimethoxy-10-methyl-5-nitro-9(10H)-acridinon (5)

1.7 g (5.66 mmol) 3, gelöst in 250 ml absol. DMF, wurden wie in <sup>10</sup> beschrieben mit 6.5 g Ag<sub>2</sub>O und 15 ml CH<sub>3</sub>I umgesetzt; das Produkt wurde ebenso isoliert. Ausb. 1.6 g (90%), gelbe Kristalle. - Schmp. 227-229°C (Eisessig). - DC: hRf = 52 (FM I). - IR: 3008 (CH, aromat.), 2940 (CH, aliphat.), 1640 (C=O), 1610 (C=C), 1530, 1355 (NO), 1050 cm<sup>-1</sup> (C=C). - UV:  $\lambda$  max (log  $\epsilon$ ) = 396 (3.9), 316 (4.1), 291 (4.1), 263 (4.5), 226 nm (4.4). - <sup>1</sup>H-NMR (200 MHz, CF<sub>3</sub>COOD):  $\delta$  (ppm) = 4.10 (s; 3H, N-CH<sub>3</sub>), 4.17, 4.34 (je s; je 3H, 1-OCH<sub>3</sub>, 3-OCH<sub>3</sub>), 6.70 (d; J = 2.0 Hz, 1H, 2-H), 7.05 (d; J = 2.0 Hz, 1H, 4-H), 7.80 (t; J = 9.5 Hz, 1H, 7-H), 8.60 (d; J = 9.4 Hz, 1H, 6-H), 9.15 (d; J = 9.4 Hz, 1H, 8-H). - <sup>13</sup>C-NMR (50 MHz, CF<sub>3</sub>COO

OD):  $\delta$  (ppm) = 38.4 (N-CH<sub>3</sub>), 58.4 (1-OCH<sub>3</sub>), 60.1 (3-OCH<sub>3</sub>), 94.7 (C-2), 103.2 (C-4), 105.1 (C-9a), 116.5 (C-7), 118.0 (C-8a), 125.8 (C-6), 135.5 (C-4a), 138.6 (C-8), 144.8 (C-5), 153.5 (C-5a), 162.2 (C-1), 171.7 (C-3), 174.3 (C-9). - MS: m/z = 314 (100%, M<sup>+</sup>), 297 (12, M<sup>+</sup> - OH), 285 (30, M<sup>+</sup> - CHO), 268 (22, 297 - CHO), 239 (12, 285 - NO<sub>2</sub>), 222 (14, 268 -NO<sub>2</sub>), 210 (14, 239 - CHO), 195 (10, 222 - HCN), 167 (24, 195 - CO), 152 (8, 167 - CH<sub>3</sub>). - C<sub>16</sub>H<sub>14</sub>N<sub>2</sub>O<sub>5</sub> (314.3) Ber. C 61.2 H 4.49 N 8.9 Gef. C 60.9 H 4.45 N 8.9.

# 4. 1,3-Dimethoxy-10-methyl-6-nitro-9(10H)-acridinon (6)

670 mg (2.3 mmol) 4 und 600 mg (4.3 mmol)  $CH_3I$  wurden mit 365 mg t-Butylammoniumbromid in einem Gemisch aus 8.5 ml 12.5 proz. KOH und 23 ml Toluol 72 h bei 45°C gerührt und wie üblich aufgearbeitet (vgl.<sup>22,23)</sup>). Ausb. 420 mg (60%), gelbe Nadeln. - Schmp. 305-307°C (Eisessig). - DC: hRf = 51 (FM I). - IR: 3090 (CH, aromat.), 2950 (CH, aliphat.), 1640 (C=O), 1610 (C=C), 1540, 1350 (NO), 1050 cm<sup>-1</sup> (COC). -UV:  $\lambda \max(\log \varepsilon) = 404$  (3.5), 315 (4.1, sh), 263 (4.5), 250 (4.6), 242 (4.5, sh), 200 nm (3.2). - <sup>1</sup>H-NMR (200 MHz, CF<sub>3</sub>COOD):  $\delta$  (ppm) = 4.25 (s; 3H, N-CH<sub>3</sub>), 4.43, 4.50 (je s; je 3H, 1-OCH<sub>3</sub>, 3-OCH<sub>3</sub>), 7.05 (d; J = 2.0 Hz, 1H, 2-H), 7.16 (d; J = 2.0 Hz, 1H, 4-H), 8.52 (d; J = 9.2 Hz, 1H, 7-H), 8.97 (d; J = 9.2 Hz, 1H, 8-H), 9.12 (s; 1H, 5-H). -  $^{13}$ C-NMR (50 MHz, CF<sub>3</sub>CO-OD):  $\delta$  (ppm) = 38.6 (N-CH<sub>3</sub>), 58.6 (3-OCH<sub>3</sub>), 59.9 (1-OCH<sub>3</sub>), 101.3 (C-2), 106.4 (C-9a), 114.9 (C-4), 121.0 (C-5), 121.5 (C-8a), 125.4 (C-8), 131.1 (C-7), 144.3 (C-6), 150.6 (C-4a), 155.1 (C-5a), 164.0 (C-1), 171.5 (C-3), 174.0 (C-9). - MS: m/z = 314 (100%, M<sup>+</sup>), 297 (40, M<sup>+</sup> - OH), 285 (80, M<sup>+</sup> - CHO), 268 (28, 297 - CHO), 239 (42, 285 - NO<sub>2</sub>), 222 (14, 268 -NO2), 210 (12, 239 - CHO), 195 (20, 222 - HCN), 167 (22, 195 - CO), 152 (12, 167 - CH<sub>3</sub>). - C<sub>16</sub>H<sub>14</sub>N<sub>2</sub>O<sub>5</sub> (314.3) Ber. C 61.2 H 4.49 N 8.9 Gef. C 61.1 H 4.53 N 8.8.

#### 5. 1,3-Dihydroxy-10-methyl-5-nitro-9(10H)-acridinon (7)

1.25 g (4 mmol) 5 wurden in 100 ml 46proz. wäßriger HBr in der Hitze gelöst und unter Rückfluß 2 h gerührt. Das nach dem Abkühlen ausgefallene dunkelbraune Hydrobromid wurde durch 2 h Rühren in destilliertem Wasser zu 7 hydrolysiert. Ausb. 900 mg (75%), dunkelrote Nadeln. -Schmp. 227-229°C (DMF/Wasser). - DC: hRf = 59 (FM I). - IR: 3490 (br, OH), 3090 (CH, aromat.), 2910 (CH, aliphat.), 1680 (C=O), 1600, 1570 (C=C), 1525, 1330 (NO), 1230 cm<sup>-1</sup> (C=C). - UV:  $\lambda \max (\log \epsilon) = 421$ (4.1), 328 (4.2), 265 (4.5), 252 (4.5), 239 nm (4.5). - <sup>1</sup>H-NMR (200 MHz,  $[D_7]DMF$ ):  $\delta$  (ppm) = 4.01 (s; 3H, N-CH<sub>3</sub>), 6.35 (d; J = 2.0 Hz, 1H, 2-H), 6.56 (d; J = 2.0 Hz, 1H, 4-H), 7.52 (t; J = 8.0 Hz, 1H, 7-H), 8.39 (dd; J = 8.0/2.0 Hz, 1H, 6-H), 8.57 (dd; J = 8.0/2.0 Hz, 1H, 8-H), 14.03 (s; 1H, 1-OH). - <sup>13</sup>C-NMR (50 MHz, [D<sub>7</sub>]DMF):  $\delta$  (ppm) = 41.7 (N-CH<sub>3</sub>), 94.3 (C-4), 98.4 (C-2), 105.2 (C-9a), 120.7 (C-6), 121.6 (C-7), 124.9 (C-8a), 131.7 (C-8), 141.3 (C-5), 143.7 (C-4a), 147.6 (C-5a), 165.9 (C-1), 167.6 (C-3), 179.8 (C-9). - MS:  $m/z = 286 (100\%, M^+)$ , 256 (10,  $M^+$  - NO), 240 (24, M<sup>+</sup> - NO<sub>2</sub>), 228 (56, 256 - CO), 212 (14, 240 - CO), 184 (10, 212 -CO), 169 (10, 184 - CH<sub>3</sub>). - C<sub>14</sub>H<sub>10</sub>N<sub>2</sub>O<sub>5</sub> (286.2) Ber. C 58.8 H 3.52 N 9.8 Gef. C 58.7 H 3.50 N 9.8.

#### 6. 1,3-Dihydroxy-10-methyl-6-nitro-9(10H)-acridinon (8)

420 mg (1.4 mmol) 6 wurden wie unter 5. beschrieben zu 8 demethylisiert. Ausb. 320 mg (82%), braune Nadeln. - Schmp. >330°C (Zers.) (DMF/Wasser). - DC: hRf = 62 (FM I). - IR: 3300 (br, OH), 3050 (CH, aromat.), 2910 (CH, aliphat.), 1620 (C=O), 1570 (C=C), 1510, 1350 (NO), 1220 cm<sup>-1</sup> (COC). - UV:  $\lambda$  max (log  $\varepsilon$ ) = 426 (3.5), 317 (4.1), 226 (4.5), 253 (4.5), 203 nm (4.2). - <sup>1</sup>H-NMR (200 MHz, [D<sub>7</sub>]DMF):  $\delta$  (ppm) = 4.03 (s; 3H, N-CH<sub>3</sub>), 6.21 (d; J = 1.5 Hz, 1H, 2-H), 6.60 (d; J = 1.5 Hz, 1H, 4-H), 8.12 (d; J = 8.8 Hz, 1H, 7-H), 8.61 (d; J = 8.8 Hz, 1H, 8-H). 8.71 (s; 1H, 5-H). - <sup>13</sup>C-NMR (50 MHz, [D<sub>7</sub>]DMF):  $\delta$  (ppm) = 36.4 (N-CH<sub>3</sub>), 92.8 (C-4), 97.7 (C-2), 112.6 (C-9a), 112.8 (C-5), 116.5 (C-8), 124.6 (C-8a).

129.2 (C-7), 143.3 (C-6), 145.2 (C-4a), 152.3 (C-5a), 162.2 (C-1), 165.9 (C-3), 179.9 (C-9). - MS:  $m/z = 286 (100\%, M^+)$ , 256 (20,  $M^+$  - NO), 240 (60,  $M^+$  - NO<sub>2</sub>), 228 (12, 256 - CO), 212 (30, 240 - CO), 184 (30, 212 - CO), 169 (10, 184 - CH<sub>3</sub>). - C<sub>14</sub>H<sub>10</sub>N<sub>2</sub>O<sub>5</sub> (286.2) Ber. C 58.8 H 3.52 N 9.8 Gef. C 58.8 H 3.55 N 9.5.

## 7.1.3-Dihydroxy-5-nitro-9(10H)-acridinon (9)

350 mg (1.1 mmol) 5 wurde 5 h analog 5. demethyliert und aufgearbeitet. Dabei entstanden 285 mg (85%) 9. Schmp. 242-244°C, (DMF/Wasser). - DC: hRf = 51 (FM 1). - IR: 3500 (br, OH), 3100 (CH, aromat.), 2950 (CH, aliphat.), 1650 (C=O), 1610, 1570 (C=C), 1520, 1340 (NO), 1230 cm<sup>-1</sup> (C=C). - <sup>1</sup>H-NMR (200 MHz, [D<sub>7</sub>]DMF): δ (ppm) = 6.13 (d; J = 2.0 Hz, 1H, 2-H), 6.32 (d; J = 2.0 Hz, 1H, 4-H), 7.91 (dd; J = 8.8/2.2 Hz, 1H, 6-H), 8.26 (d; J = 2.2 Hz, 1H, 8-H), 8.34 (d; J = 8.8 Hz, 1H, 7-H). - <sup>13</sup>C-NMR (50 MHz, [D<sub>7</sub>]DMF): δ (ppm) = 92.5 (C-4), 97.5 (C-2), 105.4 (C-9a), 113.5 (C-6), 115.2 (C-7), 123.7 (C-8a), 128.5 (C-8), 141.9 (C-5), 145.2 (C-4a), 151.6 (C-5a), 165.5 (C-1), 166.9 (C-3), 180.7 (C-9). - MS: m/z= 272 (100%, M<sup>+</sup>), 226 (62, M<sup>+</sup> - NO<sub>2</sub>), 198 (20, 226 - CO), 171 (12, 198 - HCN). - C<sub>13</sub>H<sub>8</sub>N<sub>2</sub>O<sub>5</sub> (272.2) Ber. C 57.3 H 2.20 N 10.2 Gef. C 57.2 H 2.10 N 9.9.

# 8. Überführung von 1,3-Dihydroxy-10-methyl-5-nitro-9(10H)-acridinon (7) und 1,3-Dihydroxy-10-methyl-6-nitro-9(10H)-acridinon(8) in die Kaliumsalze

Je 320 mg (1.12 mmol) 7 und 8 wurden in 12 ml 0.1 N KOH in Ethanol 30 min bei 60°C umgesetzt. Ethanol wurde abdestilliert, die dunkelbraunen Pulver wurden i.Vak, bei 80°C getrocknet. Die Kaliumsalze wurden ohne weitere Aufarbeitung für die folgende Reaktion verwendet.

# 9. Synthese von 11- und 10-Nitronoracronycin (10) und (11)

Je 355 mg (1.1 mmol) der Kaliumsalze von 7 bzw. 8 wurden in 6 ml absol. DMF in Gegenwart von 320 mg trockenem KI, 224 mg wasserfreiem  $K_2CO_3$  sowie 200 mg 2-Chlor-2-methyl-3-butin, wie in <sup>3)</sup> beschrieben, umgesetzt und aufgearbeitet. Nach Auftragen auf PSC-Platten und Mehrfachentwicklung (Diethylether und 2 x in FM II) wurden 15% 11-Nitronoracronycin (10), bzw. 13% 10-Nitronoracronycin (11) sowie 1% 10- Nitro-isonoracronycin (14) gewonnen.

# 9.1 11-Nitronoracronycin (10)

Schmp. 249-251°C, dunkelrote Nadeln (PE/CHCl<sub>3</sub>). - DC: hRf = 70 (FM I). - IR: 3005 (CH, aromat.), 2970 (CH, aliphat.), 1630 (C=O), 1560 (C=C), 1520, 1340 (NO), 1270, 1140 cm<sup>-1</sup> (COC). - UV:  $\lambda$  max (log  $\epsilon$ ) = 429 (3.7), 289 (4.5), 250 (5.3), 238 (5.2), 227 nm (5.4). - <sup>1</sup>H-NMR (200 MHz, CDCl<sub>3</sub>):  $\delta$  (ppm) = 1.53 (s; 6H, 2x -CH<sub>3</sub>), 3.55 (s; 3H, N-CH<sub>3</sub>), 5.63 (d; J = 9.8 Hz, 1H, 2-H), 6.32 (s; 1H, 5-H), 6.57 (d; J = 9.8 Hz, 1H, 1-H), 7.38 (t; J = 8.2 Hz, 1H, 9-H), 8.19 (dd; J = 8.2/1.7 Hz, 1H, 10-H), 8.62 (dd; J = 8.2/1.7 Hz, 1H, 8-H), 13.7 (s; 1H, 6-OH). - <sup>13</sup>C-NMR (50 MHz, CDCl<sub>3</sub>):  $\delta$  (ppm) = 27.4 (2x -CH<sub>3</sub>), 47.6 (N-CH<sub>3</sub>), 76.5 (C-3), 99.9 (C-5), 103.8 (C-12b), 107.6 (C-6a), 120.6 (C-2), 122.0 (C-1), 125.9 (C-9), 126.5 (C-7a), 131.2 (C-8), 131.9 (C-10), 141.2 (C-12a), 141.7 (C-11a), 146.4 (C-11), 162.9 (C-6), 165.1 (C-4a), 180.6 (C-7). - MS: m/z = 352 (38%, M<sup>+</sup>), 337 (100, M<sup>+</sup> - CH<sub>3</sub>), 322 (20, 337 - CH<sub>3</sub>), 291 (42, 337 - NO<sub>2</sub>), 276 (28, 291 - CH<sub>3</sub>), 248 (10, 276 - CO), 220 (6, 248 - CO), 191 (12, 220 - CHO). - C<sub>19</sub>H<sub>16</sub>N<sub>2</sub>O<sub>5</sub> (352.3) Ber. C 64.8 H 4.58 N 7.9 Gef. C 65.0 H 4.59 N 7.9.

#### 9.2 10-Nitronoracronycin (11)

Schmp. 266-268°C, rote Nadeln (PE/CHCl<sub>3</sub>). - DC: hRf = 68 (FM I). -IR: 3005 (CH, aromat.), 2970 (CH, aliphat.), 1630 (C=O), 1560 (C=C), 1520, 1340 (NO), 1270, 1140 cm<sup>-1</sup> (COC). - UV:  $\lambda$  max (log ε) = 460 (4.1), 294 (4.3), 266 (4.3), 220 (4.1, sh), 202 nm (4.3). - <sup>1</sup>H-NMR (200 MHz, CDCl<sub>3</sub>):  $\delta$  (ppm) = 1.55 (s; 6H, 2x - CH<sub>3</sub>), 4.02 (s; 3H, N-CH<sub>3</sub>), 5.60 (d; J = 9.7 Hz, 1H, 2-H), 6.33 (s; 1H, 5-H), 6.56 (d; J = 9.7 Hz, 1H, 1-H), 8.07 (dd; J = 8.7/2.0 Hz, 1H, 9-H), 8.31 (d; J = 2.0 Hz, 1H, 11-H), 8.52 (d; J = 8.7 Hz, 1H, 8-H), 14.1 (s; 1H, 6-OH). -  $^{13}$ C-NMR (50 MHz, CDCl<sub>3</sub>): 8 (ppm) = 27.2 (2x -CH<sub>3</sub>), 44.1 (N-CH<sub>3</sub>), 76.4 (C-3), 99.3 (C-5), 101.7 (C-12b), 108.1 (C-6a), 112.3 (C-11), 116.2 (C-9), 121.2 (C-2), 124.5 (C-1), 126.0 (C-7a), 128.8 (C-8), 144.9 (C-11a), 145.3 (C-12a), 151.4 (C-10), 163.1 (C-6), 165.7 (C-4a), 180.4 (C-7). - MS: m/z = 352 (30%, M<sup>+</sup>), 337 (100, M<sup>+</sup> - CH<sub>3</sub>), 322 (8, 337 - CH<sub>3</sub>), 291 (30, 337 - NO<sub>2</sub>), 276 (12, 291 - CH<sub>3</sub>), 248 (6, 276 - CO), 220 (4, 248 - CO), 191 (10, 220 - CHO). - C<sub>19</sub>H<sub>16</sub>N<sub>2</sub>O<sub>5</sub> (352.3) Ber. C 64.8 H 4.58 N 7.9 Gef. C 65.0 H 4.42 N 7.6.

# 9.3 10-Nitroisonoracronycin (14)<sup>24)</sup>

Schmp. ab 301°C (Zers.), rote Kristalle (PE/CHCl<sub>3</sub>). - DC: hRf = 71 (FM I). - IR: 3400 (br, OH-Brücke), 2980, 2920 (CH, aliphat.), 1605 (C=O), 1570 (C=C), 1340 (NO), 1125 cm<sup>-1</sup> (COC). - <sup>1</sup>H-NMR (200 MHz, CDCl<sub>3</sub>):  $\delta$  (ppm) = 1.54 (s; 6H, 2x -CH<sub>3</sub>), 3.53 (s; 3H, N-CH<sub>3</sub>), 5.63 (d; J = 10 Hz, 1H, 3-H), 6.29 (s; 1H, 12-H), 6.79 (d; J = 10 Hz, 1H, 4-H), 7.34 (t; J = 10 Hz, 1H, 8-H), 8.16 (dd; J = 10/2.5 Hz, 1H, 9-H), 8.66 (dd; J = 10/2.5 Hz, 1H, 7-H), 14.2 (s; 1H, 6-OH). - MS: m/z = 352 (38%, M<sup>++</sup>), 337 (100, M<sup>+-</sup> CH<sub>3</sub>), 291 (42, 337 - NO<sub>2</sub>), 263 (28, 291 - CO), 248 (10, 263 - CH<sub>3</sub>). - C<sub>19</sub>H<sub>16</sub>N<sub>2</sub>O<sub>5</sub> (HR-MS) Ber. 352.1059 Gef. 352.1059

# **Testung auf Antitumorwirkung**

Programm des National Cancer Instituts, Bethesda, Maryland, USA (vgl. <sup>5b</sup>).

#### Testergebnisse

- 5 (NSC 622486) bei 400 mg/kg (T/C% 98), 200 mg/kg (T/C% 100), 100 mg/kg (T/C% 104).
- 6 (NSC 622485) bei 400 mg/kg (T/C% Tox.), 200 mg/kg (T/C% 100), 100 mg/kg (T/C% 100).
- 7 (NSC 622484) bei 400 mg/kg (T/C% 101), 200 mg/kg (T/C% 103), 100 mg/kg (T/C% Tox.)<sup>2 5)</sup>.
- 8 (NSC 622483) bei 400 mg/kg (T/C% 104), 200 mg/kg (T/C% 92), 100 mg/kg (T/C% 101).
- 10 (NSC 622482) bei 400 mg/kg (T/C% Tox.), 200 mg/kg (T/C% 110), 100 mg/kg (T/C% 108).
- 11 (NSC 622481) bei 400 mg/kg (T/C% Tox.), 200 mg/kg (T/C% 103), 100 mg/kg (T/C% 100).

## Literatur und Fußnoten

- 23. Mitt.: Zur Synthese potentieller Arzneistoffe; 22. Mitt.<sup>3)</sup> zugleich 135. Mitt.: Naturstoffchemie; 134. Mitt. J. Reisch, A. Wickramasinghe und D.B.M. Wickremaratne, Liebigs Ann. Chem. 1990, 209.
- 2 Teil der Dipl. Chem.-Arbeit P. Dziemba, Münster 1989.
- 3 J. Reisch und W. Probst, Arch. Pharm. (Weinheim) 322, 31 (1989) und dort zit, frühere Arbeiten.
- 4 J. Reisch, Die Darstellung biologisch aktiver Acridon-Derivate unter Berücksichtigung natürlicher Vorbilder, 1. Aufl., Westdeutscher Verlag, Opladen 1978.
- 5a J. Reisch, I. Mester und S.M. El-Moghazy Aly, J. Chem. Soc., Perkin Trans 1, 1983, 219. b) J. Reisch und S.M. El-Moghazy Aly, Arch. Pharm. (Weinheim) 319, 25 (1986).
- 6a K. Gerzon und G.H. Svoboda, The Alkaloids 21, 1 (1983) (Übersicht).
  b) M. Suffness und G.A. Cordell, The Alkaloids 25, 38 und 292 (1985) (Übersicht).
- 7 Acridon wird als Kurzbeschreibung f
  ür 9(10H)-Acridinon verwendet.
- 8 vgl.<sup>3)</sup> Fußnote [14].
- 9 J. Reisch, I. Mester, S.K. Kapoor, Zs, Rózsa und K. Szendrei, Liebigs Ann. Chem. 1981, 85, Fußnote [14].
- 10 J. Reisch und G.M.K.B. Gunaherath, J. Chem. Soc., Perkin Trans 1 1989, 1047.

Molekülvariationen des cytostatisch wirksamen Acronycins

- 11 D. Gröger, Pharmazie 43, 815 (1988).
- K. Lehmstedt, Ber. Dtsch. Chem. Ges. 71, 808 (1938). 12
- 13 J. Reisch und W. Probst, Arch. Pharm. (Weinheim) 320, 1065 (1987)
- J. Reisch, I. Mester und S.M. El-Moghazy Aly, Liebigs Ann. Chem. 14 1984, 31.
- 15 Das 8-Nitronoracronycin 13 und seine Vorstufen sind auf den in  $^{3,13)}$ benutzten Wegen nicht zugänglich (vgl.<sup>2)</sup>). Für 13 wird eine neue aufwendigere Synthesestrategie entwickelt, über die zu gegebener Zeit berichtet wird.
- 16 I. Mester, D. Bergenthal, Zs. Rózsa und J. Reisch, Z. Naturforsch. 34b, 516 (1976).
- 17 C.S. Barnes und J.L. Occolowitz, Aust. J. Chem. 17, 975 (1964).
- 18 W.M. Bandaranayake, M.J. Begley, B.O. Brown, D.G. Clarke, L. Crombie und D.A. Whiting, J. Chem. Soc., Perkin Trans 1, 1974, 998.

- 19 Dieses Ergebnis wird durch die HMO-Ladungen des Noracronycins sowie 10, 11 und 12 bestätigt<sup>2</sup>). Diese Daten sollen zusammen mit den van der Waals-Oberflächen<sup>2</sup>) nach Abschluß der Veruchsserie veröffentlicht werden.
- 20 J.J. Stezowski, P. Kollat, M.B. Bogucka-Ledóchowska und J.P. Glusker, J. Am. Chem. Soc. 107, 2067 (1985).
- 21 A.J. Vogel, Textbook of Practical Organic Chemistry, 4. Aufl., S. 285, Longman, London/New York 1978. 22 Vgl.<sup>9)</sup> Fußnote [19].
- 23 J. Reisch und R.A. Salehi-Artimani, Monatsh. Chem. 116, 1099 (1985).
- 24 Der schlechten Löslichkeit in den üblichen deuterierten Solventien we-gen war es nicht möglich, von 14 ein <sup>13</sup>C-NMR-Spektrum aufzunehmen. Die gleichen Schwierigkeiten traten bei 15 auf (Dissertation Wiltrud Probst, Münster 1988, S. 61).
- 25 7 soll in niedrigerer Dosierung weiter getestet werden. [Ph763]