Institut für Pharmazie der Freien Universität Berlin, Germany

Partiell hydrierte Aryl-1,2/1,4-anthrachinon-Derivate, 5-Lipoxygenase-Inhibitoren mit Arotinoid-Struktur

G. WURM, R. PROBST und S. SCHWANDT

Die Kombination von 5-Lipoxygenase(LOX)-Hemmung und Retinoid-Aktivität in einem Molekül bildet ein interessantes pharmakologisches Werkzeug zur Beeinflussung der Psoriasis. Dazu synthetisierten wir Verbindungen mit Arotinoid-Struktur durch Anellierung der 5-LOX-Inhibitoren 1 und 2 mit 1,1,4,4-Tetramethylcyclohexan. Ein Schlüsselschritt war die CuCl-MeCN-O₂-Oxidation des Tetrahydroanthracenols 13 zum korrespondierenden 1,2-Anthrachinon 14, welches durch Thiele-Winter-Reaktion mit nachfolgender Oxidation in das analoge 2-Hydroxy-1,4-anthrachinon 19 überführt werden konnte. Die halogenierten Chinone 9 und 21 wurden mit 2,6-Di-tert-butylphenol aryliert und zu den Zielverbindungen 3 und 4 demethyliert bzw. hydrolysiert. Diese wurden im Vergleich mit den nicht anellierten 5-LOX-Inhibitoren 1 und 2 auf LOX-Hemmung mit aktivierten Humangranulozyten und auf antioxidative Aktivität nach der Methode von Popov mit dem Chemiluminometer Photochem^(R) untersucht. Die Ergebnisse werden in Beziehung zu den korrespondierenden logP-Werten diskutiert. Die 1,2-Chinone 1 und 3 sind potentere 5-LOX-Inhibitoren als ihre 1,4-Analoga 2 und 4, die Tetrahydroanthrachinon-Derivate 3 und 4 sind weniger potent als die Naphthochinone 1 und 2. Allen Verbindungen fehlt jegliche zelldifferenzierende Aktivität im NBT-Test mit HL-60 Leukämiezellen im Vergleich mit Vitamin A-Säure.

Partially hydrogenated aryl-1,2/1,4-anthraquinone derivatives, 5-lipoxygenase inhibitors with arotinoid structure

The combination of 5-LOX inhibition and retinoid activity in one molecule could be an interesting pharmacological tool to influence psoriasis. Thus we synthezised compounds with arotinoid structure by anellation of the 5-LOX inhibitors 1 and 2 with 1,1,4,4-tetramethylcyclohexane. A key step was the CuCl-MeCN-O₂ oxidation of the tetrahydroanthracenol 13 to the corresponding 1,2-anthraquinone 14 which could be converted to the analogous 2-hydroxy-1,4-anthraquinone 19 by Thiele-Winter reaction followed by oxidation. The halogenated quinones 9 and 21 were arylated with 2,6-di-tert-butylphenol and demethylated or hydrolyzed to the target compounds 3 and 4 which were tested in comparison with the non-anellated 5-LOX inhibitors 1 and 2 for LOX inhibition in activated human granulocytes and for antioxidative activity by the method of Popov with the chemiluminometer Photochem[®]. The results are discussed in relation to the corresponding logP values. The 1,2-quinones 1 and 3 are more potent 5-LOX inhibitors than their 1,4-analogues 2 and 4, the tetrahydroanthraquinon derivatives 3 and 4 are less potent than the naphthoquinones 1 and 2. All compounds are devoid of any activity in cell differentiation as compared to retinoic acid as indicated by the NBT test with HL-60 leukemia cells.

1. Einleitung

4-(3,5-Di-tert-butyl-4-hydroxyphenyl)-3-hydroxy-1,2-naphthochinon (1) [1] und das 2-Aryl-3-hydroxy-1,4-naphthochinon-Analogon (2) [2] sind potente 5-Lipoxygenase-(LOX)-Inhibitoren [3]. Durch Anellierung von 1,1,4,4-Tetramethylcyclohexan an diese Modellchinone entstehen die partiell hydrierten Aryl-1,2- und -1,4-anthrachinone **3** und **4** mit Arotinoid-Struktur, die strukturverwandt mit literaturbekannten Retinobenzoesäuren I–IV [4, 5] sind.



Arotinoide wie die Retinobenzoesäuren sind aromatisch cyclisierte Derivate der Vitamin-A-Säure mit großer Affinität zu RAR- und/oder RXR-Rezeptoren.

Mit den neuen Verbindungen **3** und **4** beabsichtigten wir die Kombination der antiphlogistischen und antiproliferativen Eigenschaften der 5-LOX Hemmer mit den zelldifferenzierenden Effekten von Retinoiden. Ein wesentlicher Strukturunterschied zwischen den geplanten Arotinoiden und den Retinobenzoesäuren besteht in der fehlenden Carbonsäure-Funktion. Allerdings besitzen 3-Hydroxy-1,4naphthochinone als vinyloge Benzoesäure-Derivate die Acidität der Benzoesäure. Die ebenfalls in die Untersuchung einbezogenen 4-Aryl-1,2-naphthochinon-Analoga entsprechen in ihrer Molekültopographie stärker der 9-*cis*-Retinsäure, dem endogenen Liganden der RXR-Rezeptoren.

2. Untersuchungen und Ergebnisse

2.1. Synthese der Verbindungen

Da 1-Naphtholderivate nicht in der erforderlichen Weise mit dem Dichlordimethylhexan 5 cyclialkyliert [6] werden können, musste zunächst das 1,2-Anthrachinon 14 synthetisiert werden, das ein geeignetes Synthon zur Gewinnung des 3-Hydroxy-1,4-anthrachions 4, der zweiten Zielverbindung, ist.

ORIGINAL ARTICLES



2.1.1. Synthese von 4-(3,5-Di-tert-butyl-4-hydroxyphenyl)-3-hydroxy-5,5,8,8-tetramethyl-5,6,7,8-tetrahydro-1,2-anthrachinon (**3**)

2,3-Dimethoxynaphthalin (6) wird in einem Schritt mit 5 und AlCl₃ zu 7 cyclialkyliert, das mit dem von uns entwickelten Oxygenierungssystem CuCl-DMSO-O₂ [7] in exzellenter Ausbeute in das anellierte 1,2-Naphthochinon 8 überführt wird. Nach Bromierung der 4-Position zu 9 erfolgt direkte Arylierung mit 2,6-Di-tert-butylphenol unter Bildung von 10 (Schema 1). Die Zielverbindung 3 entsteht durch Etherspaltung mit AlCl₃. Die Reinigung von 3 erfolgt durch schnelle SC an einer kurzen SiO₂-Säule mit CH₂Cl₂. Bei der Chromatographie mit Toluol (langsame Entwicklung der Säule, bessere Trennung) kommt es nahezu quantitativ unter Ringkontraktion zur Bildung des analogen 1,2-Indandion-Derivats entsprechend [8].

2.1.2. Synthese von 4-(3,5-Di-tert-butyl-4-hydroxyphenyl)-3-brom-5,5,8,8-tetramethyl-5,6,7,8-tetrahydro-1,2-anthrachinon (**17**)

Für die geplanten Struktur-Wirkungs-Untersuchungen wurde auch das 3-Brom-Analogon **17** von **3** wie folgt synthe-

Schema 1



C: a) Br_2 , ACOH b) NaOAC/80°. D: ArH, K₂CO₃, DMSO. E: AlCl₃, CH₂Cl₂. Schema 2



A: AlCl₃, CH₂Cl₂. B: BBr₃, CH₂Cl₂. C: CuCl, MeCN, O₂. D: a) ArH, K₂CO₃, DMSO b) SC: SiO₂ (O₂), Toluol. E: a) Br₂, AcOH b)NaOAc/80°.

tisiert (Schema 2): Nach Cyklialkylierung von 2-Methoxynaphthalin (11) mit 5 wurde das Anthracenderivat 12 in der gleichen Reaktionsfolge wie für 3 beschrieben zum 3-Brom-1,2-naphthochinon 16 umgesetzt. Sowohl diese Verbindung als auch die nicht bromierte Vorstufe 14 können in 4-Position mit 2,6-Di-tert-butylphenol aryliert werden. Sowohl 15 als auch 17 fallen allerdings als Chinhydrone an, die optimal durch langsame SC an SiO₂ mit Toluol in die einheitlichen Chinone überführt werden. Alle anderen Oxidations-Reagenzien führen zur Eliminierung des Arylrests unter Bildung des Biphenochinons Bi-3,5-ditert-butyl-4-oxocyclohexa-2,5-dien-1-yliden (V, Schema 2).





2.1.3. 2-(3,5-Di-tert-butyl-4-hydroxyphenyl)-3-hydroxy-5,5,8,8-tetramethyl-5,6,7,8-tetrahydro-1,4-anthrachinon (4)

Mit dem 1,2-Anthrachinon 14 ist der Zugang in die analoge 1,4-Anthrachinonreihe geöffnet, da durch Thiele-Winter-Acetoxylierung [9] in 4-Position des 1,2-Chinons regiospezifisch eine dritte Sauerstoff-Funktion eingeführt wird (Schema 3). Das hierdurch entstehende Triacetoxyderivat 18 wird unter Sauerstoffausschluss alkalisch verseift und mit FeCl₃ in das 2-Hydroxy-1,4-chinon 19 überführt. Für die nachfolgende Arylierung des chinoiden Systems ist die Substitution der OH-Funktion durch Brom bzw. Chlor erforderlich. Als effektivstes Verfahren erwies sich der Einsatz von Oxalylchlorid und katalytischer Mengen 4-Dimethylaminopyridin (DMAP). Das hierbei entstehende Chlorderivat 20 wird anschließend zum 2-Brom-3chlor-1,4-anthrachinon 21 dihalogeniert, das zu 22 arylierbar ist. 22 ist ein nicht trennbares Gemisch aus den analogen 2-Aryl-3-brom- bzw. 2-Aryl-3-chlorchinonen, das zu der einheitlichen Verbindung 22 methoxyliert bzw. zur Zielverbindung 4 hydroxyliert werden kann.

2.1.4. 2-(3-Brom-5-tert-butyl-4-hydroxyphenyl)-3-hydroxy-5,5,8,8-tetramethyl-5,6,7,8-tetrahydro-1,4-anthrachinon (**27**)

Für die Strukturwirkungsanalyse war das reine 3-Brom-Analogon von 22 von Interesse, das aber nach 2.1.3. nicht zugänglich ist. Deshalb wurde der in Schema 4 beschriebene Weg beschritten. Zunächst wurde das 2-Chloranthrachinon 20 nach Standardmethodik zu 24 aryliert. Diese Verbindung ließ sich zwar in 3-Position bromieren, hierbei kam es aber durch stufenweise Debutylierung und gleichzeitige Bromierung der entsprechenden Positionen 3 und 5 des Phenylrings zur Bildung der Verbindungen 25 und 26. Das gesuchte 3,5-Di-tert-butyl-4-hydroxyphenylderivat war deshalb auf diesem Weg nicht herstellbar. Das Hauptprodukt 26 war ein interessantes Synthon zur Synthese von 27, dem 3-Hydroxyderivat von 26, einer weiteren interessanten Prüfsubstanz. In die Untersuchung wurde auch 2-(3,5-Di-tert-butyl-4-hydroxyphenyl)-3-hydroxy-1,4-anthrachinon (28) einbezogen, das aus käuflichem 1,4-Anthrachinon über das 2,3-Dibromderivat nach Schema 3 zugänglich war.

Schema 4



2.2. Biochemische Testung der Verbindungen und Diskussion

2.2.1. 5-Lipoxygenase-Hemmung und antioxidative Aktivität

Die 3-Methoxy- und 3-Hydroxyderivate der neuen cyclioalkylierten 1,2- und 1,4-Naphthochinone wurden im Vergleich mit ihren nicht anellierten Analoga getestet. Über die Hemm-Aktivität dieser 1,4-Naphthochinone, nicht aber der 1,2-Chinone haben wir bereits berichtet [3]. Wie dort beschrieben, wurde auch in der vorliegenden Untersuchung die 5-LOX-Hemmung an stimulierten humanen Granulozyten durch Quantifizierung (HPLC-Analyse) der LTB₄-Synthese bestimmt.

Durch Löschung der Chemolumineszenz aus der Reaktion von Luminol mit photochemisch aktiviertem Sauerstoff mit der Methode von Popov [16], bei der Lag-Phasen in Sekunden registriert werden, wurde die antioxidative Aktivität der Testverbindungen gemessen.

2.2.2. Beeinflussung der Zelldifferenzierung, NBT-Test

Die potenziell zelldifferenzierende Aktivität der neuen Verbindungen wurde an Human-Leukämiezellen (HL-60) mit der NBT-Reaktion [10] geprüft. Die NBT-Reaktion weist photometrisch die Zunahme von Superoxid-Anionen in stimulierten Phagozyten nach. Dieser Vorgang wird mittels Reduktion des 4-Nitroblautetrazoliumchlorid zu einem violetten Formazan quantifiziert. Als Vergleichssubstanz wurde Vitamin-A-Säure (Tretinoin) herangezogen.

3. Diskussion

Die Untersuchungsergebnisse sind in den Tabellen 1 (1,2-Chinone) und 2 (1,4-Chinone) zusammengefasst, für wichtige Verbindungen wurde auch der Lipophilie-Parameter logP bestimmt.

Die 1,2-Chinone sind als 5-LOX-Inhibitoren doppelt so aktiv wie die entsprechenden 1,4-Analoga. Das trifft sowohl für die Basisverbindungen (1/2) als auch für die cyclioalkylierten Moleküle (3/4) zu. Die partiell hydrierten und geminal methylierten Anthrachinone sind in beiden Chinonklassen schwächere Enzyminhibitoren als die nicht anellierten Naphthochinone. Diese Beobachtung könnte mit den erheblichen Lipophilie-Unterschieden im Zusammenhang stehen. logP-Werte zwischen 4 und 5 scheinen optimal für potente 5-LOX-Hemmung in den Substanzklassen der Aryl-1,2- und -1,4-naphthochinone zu sein.

Durch Kondensation dieser Systeme mit dem Tetramethylcyclohexan-Kompartiment steigen die logP-Werte um 1 bis 2 Größenordnungen auf >6. Der gegenläufige Effekt wird beobachtet, wenn der Arylrest stufenweise debutyliert wird [11, 12].

Die Entfernung einer tert-Butylgruppe führt zu einer Absenkung von logP auf 3 und einer Verringerung der 5-LOX-Hemmung. Wird eine Butylgruppe durch Chlor bzw. Brom ersetzt, so bewegt sich logP wieder auf den Wert von 4 zu, die Lipoxygenase-Hemmung erfährt aber keine Steigerung. Die Eliminierung beider t-Butylfunktionen führt zur Inaktivität, logP fällt auf 1 ab.

Wird in den vollständig debutylierten Aryl-1,4-naphthochinonen eine Halogenfunktion vicinal zur 4-Hydroxygruppe eingeführt, so nähert sich logP dem Wert von 2, aber 5-LOX-Inhibition ist noch nicht nachweisbar. Beim Ersatz des Tetramethylcyclohexenrings von 4 durch Benzol zu **28** (2-(3,5-Di-tert-butyl-4-hydroxyphenyl)-3-hydroxy-1,4-anthrachinon, log P = 4.9, $IC_{50} = 4.0$) liegt der Lipophilie-

ORIGINAL ARTICLES

R^{2} R^{1} $Ar =$										
Verbindung	R	R ¹	R ²	5-LOX-Hemmung IC ₅₀ (μM)	Lipophilie log P	Antiox. Akt. Lag-Phasen	Antiox. Akt. Lag-Phasen			
				($\%$ -rieminung. c = 10 µm)		$c = 10^{-6}$	$c = 10^{-7} (M)$			
1 (3-Br) 1 (3-Cl) 1 (3-OMe) 10	Br Cl OMe OMe	H H M $e_2C(CH_2)_2CMe_2$	H H H	1.3 2.2 6.9 (46 ± 7)	4.5 4.4 4.2 6.0	7.2 ± 2	10 ± 7 11 ± 2 19 ± 3			
1	ОН	Н	Н	2.0	4.1		8 ± 1			
3	ОН	Me ₂ C(CH ₂) ₂ CMe ₂		2.6	6.1	66 ± 3				

Taballa 1.	Testamochnicse	don A		abthachiman	d	anthrachina	adamirata
Tabelle 1:	restergennisse	der A	rvi-1.2-na	ommocrimon-	ппп	-aninraciinoi	псегіуате

Parameter zwischen den entsprechenden Werten von **3** und **4**, die Hemmung der 5-LOX-Aktivität entspricht der von **3** und ist damit größer als die von **4**.

Die 5-LOX-Inhibitoren aus den Reihen der 2-/4-(3,5-Ditert-butyl-4-hydroxyphenyl)-1,2- und 1,4-naphthochinone wurden von uns bisher als Enzym-Hemmer vom Redox-Typ klassifiziert [3].

Das nun vorliegende, wesentlich umfangreichere Untersuchungsmaterial lässt an dieser Charakterisierung Zweifel aufkommen, denn für die in den Tabellen 1 und 2 aufgeführten Verbindungen lassen sich 5-LOX-Hemmung und antioxidative Aktivität nicht korrelieren. So sind die 1,2-Chinone 1 und 3 wesentlich schwächere Antioxidantien als die 1,4-Chinone 2 und 4 aber doppelt so starke Enzym-Inhibitoren. Die erhöhte antioxidative Aktivität des Anthrachinons 28 im Vergleich mit dem Naphthochinon 2 führt nicht zu gesteigerter 5-LOX-Hemmung. Besonders bemerkenswert ist die Diskrepanz zwischen 5-LOX-Hemmung und antioxidativer Aktivität bei den 3-Halogenderivaten von 1 und 2 beider Chinonreihen. Es sind im Vergleich mit den 3-Hydroxyanaloga nur noch schwache Antioxidantien aber gleich starke Lipoxygenase-Inhibitoren, wobei die Unterschiede zwischen der 1,2- und der 1,4-Chinonreihe wiedergefunden werden. Auffallend sind allerdings die sehr hohen log P-Werte von 5.7–5.8 bei den 3-Halogen-1,4-naphthochinonen, die weit außerhalb des optimalen Bereichs von 4–5 liegen. Die als 5-LOX Inhibitoren doppelt so aktiven 3-Halogen-1,2-naphthochinonderivate befinden sich mit ihren log P-Daten von 4.4–4.5 im günstigen Bereich. Diese Befunde deuten darauf hin, dass für die 3-Hydroxy- und die 3-Halogenverbindungen unterschiedliche Hemm-Mechanismen anzunehmen sind. Die Testsubstanzen zeigten sowohl an Human-Granulozyten als auch an HL-60 Zellen im Vergleich zur Kontrolle

im MTT-Test [13], die Leukämiezellen auch nach fünftägiger Inkubation, keine Zytotoxizität.

Keiner der aktiven 5-Lipoxygenase-Inhibitoren stimulierte die Zelldifferenzierung im NBT-Test stärker als das Lösemittel Dimethylsulfoxid. Da in Kombination mit Vitamin-A-Säure die Retinoid-Aktivität nicht gemindert wurde, muss eine Affinität zu Retinoid-Rezeptoren ausgeschlossen werden.

Tabelle 2:	Testergebnisse	der Ar	yl-1,4-na	phthochinon-	und	-anthrachinond	lerivate

R^{2} R^{1} R^{1} R^{2} R^{2									
Verbindung	R	R ¹	R ²	5-LOX-Hemmung IC ₅₀ (μ M)	Lipophilie log P	Antiox. Akt. Lag-Phasen			
				$(\pi$ -menning. $c = 10 \mu m)$		$c = 10^{-6}$	$c = 10^{-7} (M)$		
2 (3-Br) 2 (3-Cl) 2 (3-OMe) 2 (3-SEt)	Br Cl OMe SEt	Н Н Н Н	H H H H	$\begin{array}{c} 1.2 \\ 4.2 \\ (45 \pm 4) \\ (41 \pm 5) \end{array}$	5.8 5.7 5.1 5.6	56 ± 3 45 ± 7 147 ± 14 91 ± 8	17 ± 6		
23	OMe	$Me_2C(CH_2)_2CMe_2$		(19 ± 3)	7.1	13 ± 1			
2	OH	Н	Н	3.9	4.3		152 ± 10		
4	ОН	$\begin{array}{c} Me_2C(CH_2)_2CMe_2\\ & \end{array}$		4.8	6.2		66 ± 7		
28	ОН	HC=CH-CH=CH		4.0	4.9		204 ± 16		

4. Experimenteller Teil

4.1. Allgemeine Angaben

Schmp.: Linström-Gerät, nicht korrigiert. Elementaranalysen: Elemental Analyzer 140 B, Perkin-Elmer. Die Ergebnisse der C–H-Werte entsprachen in den Grenzen von $\pm 0.4\%$ absolut den berechneten Werten. MS: Finnigan MAT CH 7A. EI-MS: Ionisierungsenergie 70 eV. IR-Spektren: Gitter-Spektralphotometer 421, Perkin-Elmer. ¹H NMR-Spektren: Bruker AC 300 (300 MHz, TMS als innerer Standard). Die Auswertung der Spektren erfolgte nach den Regeln 1. Ordnung, hieraus resultieren die teilweise nicht identischen J-Werte. SC: Kieselgel 60 Merck, 0.063-0.2 mm. HPLC: Merck Hitachi (L-6200 Intelligent Pump, D-4250 UV-Vis Detector, D-2500 Chromato-Integrator), Säule (ET 250/4 Nucleosil 100-5 C₁₈, Machery-Nagel). Festphasenextraktion: RP-18 Säulen (Baker), Zellisolierung: Polymorphprep Nycomed (Life Technologies GmbH, 76131 Karlsruhe). Photochemoluminometer PHOTOCHEM und ACW-Kit (F.A.T. GmbH, 10559 Berlin).

4.2. Cyclioalkylierung von 2-Methoxynaphthalinderivaten

0.1 mol der Methoxynaphthalinderivate **6** (18.8 g) bzw. **11** (15.8 g) und 0.1 mol 2,5-Dichlor-2,5-dimethylhexan (**5**, 18.3 g) [6] werden in 250 ml CH₂Cl₂ gelöst. Portionsweise werden 0.2 mol AlCl₃ (26.6 g) zugegeben und 2 h bei RT unter Feuchtigkeitsausschluss gerührt (**11**) bzw. 16 h unter Rückfluss erhitzt (**6**). Danach werden die Ansätze in 1 l Eiswasser gegossen, 30 min weitergerührt und mit CH₂Cl₂ extrahiert. Die mit H₂O gewaschenen und mit Na₂SO₄ getrockneten Extrakte werden nach dem Einengen an SiO₂ mit CH₂Cl₂ sc gereinigt.

4.2.1. 3-Methoxy-5,5,8,8-tetramethyl-5,6,7,8-tetrahydroanthracen-2-ol (7)

Weißes, kristallines Pulver, Ausbeute 17%, Schmp. 154 °C. IR (KBr, cm⁻¹): 2958 (CMe₂), 3534 (OH). ¹H NMR (CDCl₃, ppm): δ = 7.61 (s, 1 H, 9-H), 7.57 (s, 1 H, 10-H), 7.14 (s, 1 H, 1-H), 7.03 (s, 1 H, 4-H), 5.79 (s, 1 H, OH), 3.99 (s, 3 H, OMe), 1.75 (s, 4 H, 6-H₂ / 7-H₂), 1.37 (s, 12 H, 5-Me₂/8-Me₂). MS: m/z (%) = 284 (M⁺⁺, 75), 269 [(M-Me)⁺, 100]. C₁₉H₂₄O₂ (284.4)

4.2.2. 6-Methoxy-1,1,4,4-tetramethyl-1,2,3,4-tetrahydroanthracen (12) [14]

4.3. Chinonoxidation von Naphtholen mit dem CuCl-O2-MeCN System

Apparatur: Glaszylinder von 25 cm Höhe und 5 cm Durchmesser, tetraedrischer Magnetrührer mit 3.5 cm Kantenlänge, Glasfritte G 1 mit 1.5 cm Durchmesser zum Einleiten von O₂. In dieser Apparatur wird eine Suspension von 2 g CuCl in 80 ml MeCN vorgelegt und ein kräftiger O₂-Strom durch die Fritte eingeleitet. Nach 5 min werden bei RT unter starkem Rühren innerhalb von 40 min die Lösungen von 8.5 mmol der Tetrahydroanthracenole (2.4 g 7 und 2.2 g 13) in 80 ml MeCN zugetropft. Dieser Vorgang wird dreimal wiederholt, wobei jedesmal 2 g frisches CuCl zugesetzt werden. Die Ansätze werden anschließend filtriert, die Filtrate zur Trockne eingeengt und die Rückstände mit CH₂Cl₂ extrahiert. Die Extrakte werden an SiO₂ mit CH₂Cl₂ sc gereinigt und die reinen Fraktionen umkristallisiert.

4.3.1. 3-Methoxy-5,5,8,8-tetramethyl-5,6,7,8-tetrahydro-1,2-anthrachinon (8)

Ausbeute 79%, aus Ligroin-Cyclohexan (2:1) dunkelrote Kristalle, Schmp. 142 °C. IR (KBr, cm⁻¹): 1678 (CO), 2862 (OMe), 2958 (CMe₂). ¹H NMR (CDCl₃, ppm): δ = 7.94 (s, 1 H, 9-H), 7.12 (s, 1 H, 10-H), 6.44 (s, 1 H, 4-H), 3.83 (s, 3 H, OMe), 1.69 (s, 4 H, 6-H₂/7-H₂), 1.31 und 1.29 (2s, 12 H, 5-Me₂/8-Me₂). MS: m/z (%) = 298 (M⁺⁺, 29), 270 [(M-CO)⁺, 24], 255 [(M-CO-Me)⁺, 67]. C₁₉H₂₂O₃ (298.4)

4.3.2. 5,5,8,8-Tetramethyl-5,6,7,8-tetrahydro-1,2-anthrachinon (14)

Ausbeute 92%, aus Ligroin-Cyclohexan (1:1) orangerote Plättchen, Schmp. 135 °C. IR (KBr, cm⁻¹): 1664 (CO), 2930 (CH), 2960 (CMe₂). ¹H NMR (CDCl₃, ppm): $\delta = 8.07$ (s, 1 H, 9-H), 7.40 (d, 1 H, J = 10 Hz, 4-H), 7.26 (s, 1 H, 10-H), 6.36 (d, 1 H, J = 10 Hz, 3-H), 1.71 (s, 4 H, 6-H₂/7-H₂), 1.32 (s, 12 H, 5-Me_2/8-Me_2). MS: m/z (%) = 268 (M⁺⁺, 4), 240 [(M-CO)⁺, 52], 225 [(M-CO-Me)⁺, 100]. C₁₈H₂₀O₂ (268.4)

4.4. Etherspaltung mit BBr₃

l mmol Arylmethylether (0.27 g 12) wird in 8 ml CH₂Cl₂ gelöst und unter Eiskühlung und Feuchtigkeitsausschluss langsam mit 1.2 ml 1M Lösung von BBr₃ in CH₂Cl₂ (1.2 mmol BBr₃) versetzt. Der Ansatz wird 24 h bei RT gerührt, dann in 100 ml Eiswasser gegossen und 30 min weiter gerührt. Die Wasserphase wird mit CH₂Cl₂ extrahiert, der Extrakt mit Na₂SO₄ getrocknet und nach dem Konzentrieren an SiO₂ mit CH₂Cl₂ sc gereinigt. Das Produkt 13 wird aus n-Hexan kristallisiert.

4.4.1. 5,5,8,8-Tetramethyl-5,6,7,8-tetrahydroanthracen-2-ol (13) [14]

4.5. Etherspaltung mit AlCl₃

0.5 mmol **10** (0.25 g) werden in 10 ml CH₂Cl₂ gelöst und unter Eiskühlung portionsweise mit 1.5 mmol AlCl₃ (0.2 g) versetzt. Nach 1.5 h Rühren bei RT wird der Ansatz in 40 ml 2N HCl gegossen und mit CH₂Cl₂ extrahiert. Der CH₂Cl₂-Extrakt wird mit H₂O gewaschen, mit MgSO₄ getrocknet und eingeengt. Der Rückstand wird zunächst durch schnelle SC an einer kurzen SiO₂-Säule mit CH₂Cl₂ gereinigt und dann aus Cyclohexan kristallisiert.

4.5.1. 4-(3,5-Di-tert-butyl-4-hydroxyphenyl)-3-hydroxy-5,5,8,8-tetramethyl-5,6,7,8- tetrahydro-1,2-anthrachinon (**3**)

Ausbeute 70%, aus Cyclohexan schwarzrote Kristalle, Schmp. 212 °C. IR (KBr, cm⁻¹): 1659 (CO), 2961 (CH), 3422, 3596 (OH). ¹H NMR (D₆-DMSO, ppm): $\delta = 9.22$ (s, 1 H, 3-OH), 7.79 (s, 1 H, 9-H), 7.23 (s, 1 H, 4'-OH), 7.07 (s, 2 H,2'-H / 6'-H), 6.78 (s, 1 H,10-H), 1.61 (s, 4 H,6-H₂/7-H₂), 1.41 (s, 18 H, 3'-tBu / 5'-tBu), 1.24 (s, 6 H, 8-Me₂), 1.04 (s, 6 H, 5-Me₂). MS (FAB pos. – DMSO/Glycerol): m/z (%) = 490 [(M + 2 H)⁺⁺, 32]. MS (FAB neg.-DMSO/Glycerol): m/z (%) = 489 [(M + H)⁺⁺, 100]. C₃₂H₄₀O₄ (488.7)

4.6. Etherspaltung mit NaOH

l mmol des 3-Methoxy-1,4-anthrachinons **23** (0.5 g) wird unter Erwärmen in 25 ml MeOH gelöst. Unter Schutzgas und Rühren wird die Lösung von 0.4 g NaOH in 25 ml H₂O zugetropft und der Ansatz 2 h weiter zum Sieden erhitzt. Nach dem Erkalten wird mit 150 ml Eiswasser verdünnt, mit 2 N-HCl angesäuert und mit CH₂Cl₂ extrahiert. Die lipophile Phase wird mit Na₂SO₄ getrocknet, eingeengt und der Rückstand mit Toluol sc gereinigt und schließlich aus Cyclohexan kristallisiert.

4.6.1. 2-(3,5-Di-tert-butyl-4-hydroxyphenyl)-3-hydroxy-5,5,8,8-tetramethyl-5,6,7,8- tetrahydro-1,4-anthrachinon (4)

Ausbeute 90%, aus Cyclohexan orange Nadeln, Schmp. 172 °C. IR (KBr, cm⁻¹): 1658 (CO), 2960 (CH), 3637 (OH). ¹H NMR (CDCl₃, ppm): δ = 8.13 (s, 1H, 9-H), 8.07 (s, 1H, 10-H), 7.57 (s, 1H, 3-OH), 7.39 (s, 2H, 2'-H/6'-H), 5.38 (s, 1H, 4'-OH), 1.74 (s, 4H, 6-H_2/7-H_2), 1.47 (s, 18H, 3'-tBu/5'-tBu), 1.36 (s, 12H, 5-Me_2/8-Me_2). MS: m/z (%) = 488 (M^+, 100), 473 [(M--Me)^+, 64]. C_{32}H_{40}O_4 (488.7)

4.7. 3-Hydroxy-1,4- aus 1,2-Naphthochinonen

4.7.1. Thiele-Winter-Reaktion

0.02 mol des 1,2-Naphthochinons **14** (0.54 g) in 80 ml Ac₂O werden tropfenweise mit 2 ml konz. H₂SO₄ versetzt und 24 h bei RT gerührt. Danach wird der Ansatz in 500 ml Eiswasser gegossen, der Niederschlag abfiltriert und an der Luft getrocknet. Der weiße Rückstand wird aus Petrolether (40–60°) umkristallisiert.

4.7.1.1. 1,2,4-Triacetoxy-5,5,8,8-tetramethyl-5,6,7,8-tetrahydroanthracen (18)

Ausbeute 92%, aus Petrolether (40–60°) farblose Kristalle, Schmp. 198 °C. IR (KBr, cm⁻¹): 1775 (AcO), 2961 (CH). ¹H NMR (CDCl₃, ppm): δ = 7.77 (s, 1 H, 9-H), 7.72 (s, 1 H, 10-H), 7.11 (s, 1 H, 3-H), 2.45 (s, 6 H, 1-OAc/4-OAc), 2.31 (s, 3 H, 2-OAc), 1.76 (s, 4 H, 6-H_2/7-H_2), 1.36 (s, 12 H, 5-Me_2/8-Me_2). MS: m/z (%) = 412 (M^{++}, 12), 370 [(M-CH_2CO)^+, 33], 328 [(M-2 CH_2CO)^+, 44], 286 [(M-3 CH_2CO)^+, 100]. C_{24}H_{18}O_6 (412.5)

4.7.2. Hydrolyse und Oxidation

Die Lösung von 0.01 mol des Triacetoxyderivats **18** (4.12 g) in 250 ml EtOH wird mit N₂ gesättigt und unter weiterem Einblasen von Inertgas tropfenweise mit 30 ml durch N₂ von O₂ befreiter Natronlauge (25% NaOH) versetzt und unter N₂ 1.5 h zum Sieden erhitzt. Die tiefblaue Lösung wird anschließend mit HCl angesäuert und der jetzt gelbe Ansatz bei 85 °C tropfenweise mit der Lösung von 8.8 g FeCl₃ 6 H₂O in 15 ml 3 M HCl versetzt. Nach dem Abkühlen wird mit 250 ml CH₂Cl₂ extrahiert und die CH₂Cl₂-Phase mit wässriger EDTA-Lösung gewaschen. Nach Trocknung mit Na₂SO₄ und Einengen zur Trockne wird der Rückstand aus Cyclohexan kristallisiert.

4.7.2.1. 2-Hydroxy-5,5,8,8-tetramethyl-5,6,7,8-tetrahydro-1,4-anthrachinon (19)

Ausbeute 77%, aus Cyclohexan gelbe Nadeln, Schmp. 188-190 °C. IR (KBr, cm⁻¹): 1650, 1675 (CO), 2866, 2931, 2962 (CH), 3401 (OH). ¹H NMR (CDCl₃, ppm): $\delta = 8.15$ (s, 2 H, 9-H/10-H), 7.36 (s, 1 H, OH), 6.29 (s, 1 H, 3-H), 1.73 (s, 4 H, 6-H_2/7-H_2), 1.35 (s, 12 H, 5-Me_2/8-Me_2). MS: m/z (%) = 284 (M^+, 33), 269 [(M-Me)^+, 100]. C_{18}H_{20}O_3 (284.4)

4.8. 2-Chlor- aus 2-Hydroxy-1,4-naphthochinonen

0.0125 mol des 2-Hydroxy-1,4-naphthochinonderivats **19** (3.75 g) in 20 ml CH₂Cl₂ werden mit 0.0375 mol Oxalylchlorid (3.2 ml) und 0.5% 4.4-Dimethylaminopyridin (0.02 g, berechnet auf **19**) versetzt. Dieser Ansatz wird 24 h bei RT gerührt und dann in 200 ml Eiswasser gegossen und 1 h weitergerührt. Die abgetrennte CH₂Cl₂-Phase wird dreimal mit gesättigter Kochsalzlösung gewaschen und abschließend mit MgSO₄ getrocknet. Der Rückstand nach Entfernung des Lösemittels wird sc an SiO₂ mit CH₂Cl₂-Hexan (2 : 1) gereinigt und der Rückstand der **20** enthaltenden Fraktion aus Petrolether (40–60°) kristallisiert.

4.8.1. 2-Chlor-5,5,8,8-tetramethyl-5,6,7,8-tetrahydro-1,4-anthrachinon (20)

Ausbeute 67%, aus Petrolether (40–60°) gelbe Kristalle, Schmp. 161 °C. IR (KBr, cm⁻¹): 1658, 1678 (CO), 2867, 2932, 2964 (CH). ¹H NMR (CDCl₃, ppm): $\delta=8.10$ (s, 1 H, 9-H), 8.02 (s, 1 H, 10-H), 7.16 (s, 1 H, 3-H), 1.73 (s, 4 H, 6-H_2/7-H_2), 1.35 (s, 12 H, 5-Me_2/8-Me_2). MS: m/z (%) = 302 (M⁺⁺, ^{35}Cl , 10), 287 [(M–Me)⁺, 100]. $C_{18}H_{19}\text{ClO}_2$ (302.8)

4.9. Bromierung von 1,2- und 1,4-Naphthochinonderivaten

Die Lösungen von 1 mmol Naphthochinonderivat (0.3 g 8, 0.27 g 14, 0.3 g 20 und 0.47 g 24) in 9 ml AcOH werden mit 1 mmol Br₂ (0.16 g) in 1 ml AcOH versetzt und 30 min bei RT gerührt. Danach wird mit 1.5 mmol NaOAc (0.13 g) versetzt und zum Sieden erhitzt. Nach 2–3 min lässt man langsam abkühlen und versetzt bei 80 °C tropfenweise mit H₂O bis zur Trübung und belässt die Ansätze im Kühlschrank zur Kristallisation. Die kristallinen Niederschläge werden abgesaugt, mit H₂O gewaschen, an der Luft bei RT getrocknet und sc an SiO₂ mit Toluol gereinigt.

4.9.1. 4-Brom-3-methoxy-5,5,8,8-tetramethyl-5,6,7,8-tetrahydro-1,2-anthrachinon (9)

Aus **8**, Ausbeute 55%, aus Toluol rote Kristalle, Schmp. 124 °C. IR (KBr, cm⁻¹): 1675 (CO), 2961 (CH). ¹H NMR (CDCl₃, ppm): $\delta = 8.02$ (s, 1 H, 9-H), 7.83 (s, 1 H, 10-H), 3.99 (s, 3 H, OMe), 1.74 (s, 4 H, 6-H₂/7-H₂), 1.37 (s, 6 H, 8-Me₂), 1.33 (s, 6 H, 5-Me₂). MS: m/z (%) = 376, 378 (1:1, M⁺⁺, ^{79/81}Br, 35), 348, 350 [(M–CO)⁺⁺, 66], 333, 335 [(M–CH₂CO)⁺, 100].

C19H21BrO3 (377.3)

4.9.2. 3-Brom-5,5,8,8-tetramethyl-5,6,7,8-tetrahydro-1,2-anthrachinon (16)

Aus 14, Ausbeute 45%, aus Toluol orangefarbene Kristalle, Schmp. 203 °C. IR (KBr, cm⁻¹): 1680 (CO), 2929, 2962 (CH). ¹H NMR (CDCl₃, ppm): $\delta = 8.04$ (s, 1 H, 9-H), 7.83 (s, 1 H, 4-H), 7.22 (s, 1 H, 10-H), 1.71 (s, 4 H, 6-H₂/7-H₂), 1.31 (s, 12 H, 5-Me₂/8-Me₂). MS: m/z (%) = 346, 348 (1 : 1, M⁺⁺, ^{79/81}Br, 3), 267 [(M–Br)⁺, 100]. C₁₈H₁₉BrO₂ (347.3)

4.9.3. 2-Brom-3-chlor-5,5,8,8-tetramethyl-5,6,7,8-tetrahydro-1,4-anthrachinon (21)

Aus **20**, Ausbeute 90%, aus Cyclohexan gelbe Kristalle, Schmp. 185 °C. IR (KBr, cm⁻¹): 1680 (CO), 2962 (CH). ¹H NMR (CDCl₃, ppm): $\delta = 8.12$ (s, 2 H, 9-H/10-H), 1.75 (s, 4 H, 6-H₂/7-H₂), 1.37 (s, 12 H, 5-Me₂/8-Me₂). MS: m/z (%) = 380, 382, 384 (3:4:1, M⁺⁺, ^{35/37}Cl, ^{79/81}Br, 14), 365, 367, 369 [3:4:1, (M-Me)⁺, ³⁵Cl, ⁷⁹Br, 77). C₁₈H₁₈BrClO₂ (381.7)

4.9.4. 2-Brom-3-(3,5-dibrom-4-hydroxyphenyl)-5,5,8,8-tetramethyl-5,6,7,8-tetrahydro-1,4-anthrachinon (25)

Aus **24** nach sc Trennung von **26**, Ausbeute 6% (2. Fraktion), aus Ligroin gelbe Nadeln, Schmp. 221 °C. IR (KBr, cm⁻¹): 1673 (CO), 2927, 2960 (CH), 3431 (OH). ¹H NMR (CDCl₃, ppm): $\delta = 8.15$ (s, 1 H, 9-H), 8.07 (s, 1 H, 10-H), 7.45 (s, 2 H, 2'-H/6'-H), 6.08 (s, 1 H, 4'-OH), 1.75 (s, 4 H, 6-H₂/7-H₂), 1.37 und 1.34 (2s, 12 H, 5-Me₂ und 8-Me₂). MS: m/z (%) = 594, 596, 598, 600 (1:2:2:1, M⁺, ^{79/81}Br, 38), 579, 581, 583, 585 [1:2:2:1 (M-Me)⁺, ^{79/81}Br, 38)]. C₂₄H₂₁Br₃O₃ (597.2)

4.9.5. 2-Brom-3-(3-brom-5-tert-butyl-4-hydroxyphenyl)-5,5,8,8-tetramethyl-5,6,7,8- tetrahydro-1,4-anthrachinon (26)

Aus **24** nach sc Trennung von **25**, Ausbeute 45%, aus Ligroin orangefarbene Nadeln, Schmp. 217 °C. IR (KBr, cm⁻¹): 1671 (CO), 2961 (CH), 3483 (OH). ¹H NMR (CDCl₃, ppm): $\delta = 8.14$ (s, 1 H, 9-H), 8.08 (s, 1 H, 10-H), 7.37 (d, 1 H, J = 2 Hz, 2'-H), 7.22 (d, 1 H, J = 2 Hz, 6'-H), 6.04 (s, 1 H, 4'-OH), 1.74 (s, 4 H, 6-H₂/7-H₂), 1.42 (s, 9 H, tBu), 1.36 und 1.34 (2s, 12 H, 5-Me₂ und 8-Me₂). MS: m/z (%) = 572, 574, 576 (1:2:1, M⁺⁺, ⁷⁹⁸¹Br, 30), 557, 559, 561 [1:2:1 (M-Me)⁺, ⁷⁹⁸¹Br, 100]. C₂₈H₃₀Br₂O₃ (574.4)

4.10. Arylierung von Naphthochinonen mit 2,6-Di-tert-butylphenyl

Die Lösungen von 1 mmol 1,2- bzw. 1,4-Naphthochinonderivat (0.38 g 9, 0.27 g 14, 0.35 g 16, 0.38 g 20 und 0.35 g 21) in 10 ml DMSO werden bei RT und unter Rühren mit 1.2 mmol 2,6-Di-tert-butylphenol (0.25 g) und 0.5 g K₂CO₃ versetzt und 30–60 min bei RT gerührt. Dann werden die intensiv grünen Ansätze in die gerührte Mischung von 5 ml HCl und 250 ml Eiswasser gegossen und mit CH₂Cl₂ extrahiert. Die Extrakte werden mit H₂O gewaschen und mit Na₂SO₄ getrocknet. Nach Entfernung des Lösungsmittels werden die Rückstände sc an SiO₂ mit Toluol gereinigt.

4.10.1. 4-(3,5-Di-tert-butyl-4-hydroxyphenyl)-3-methoxy-5,5,8,8-tetramethyl-5,6,7,8- tetrahydro-1,2-anthrachinon (10)

Aus **9** und einer Reaktionsdauer von 3.5 h unter Abweichung von den allgemeinen Reaktionsbedingungen, Ausbeute 46%, aus Ligroin rote Kristalle, Schmp. 213 °C. IR (KBr, cm⁻¹): 1668 (CO), 2960 (CH), 3433 (OH). ¹H NMR (CDCl₃), ppm): $\delta = 8.07$ (s, 1 H, 9-H), 7.16 (s, 2 H, 2'-H/6'-H), 7.01 (s, 1 H, 10-H), 5.45 (s, 1 H, 4'-OH), 3.71 (s, 3 H, 3-OMe), 1.68 (s, 4 H, 6-H₂/7-H₂), 1.49 (s, 18 H, 3'-tBu/5'-tBu), 1.32 (s, 6 H, 8-Me₂), 1.14 (s, 6 H, 5-Me₂). MS: m/z (%) = 502 (M⁺⁺, 65), 474 [(M–CO)⁺, 100]. C₃₃H₄₂O₄ (502.7)

4.10.2. 4-(3,5-Di-tert-butyl-4-hydroxyphenyl)-5,5,8,8-tetramethyl-5,6,7,8-tetrahydro-1,2-anthrachinon (**15**)

Aus **14**, Reaktionsdauer 1 h, Ausbeute 21%. Aus Ligroin orangefarbene Kristalle, Schmp. 260 °C. IR (KBr, cm⁻¹): 1659 (CO), 2961 (CH), 3452 (OH). ¹H NMR (CDCl₃, ppm): $\delta = 8.16$ (s, 1 H, 9-H), 7.35 (s, 1 H, 10-H), 7.28 (s, 2 H, 2'-H/6'-H), 6.39 (s, 1 H, 3-H), 5.55 (s, 1 H, 4'-OH), 1.71 (s, 4 H, 6-H₂/7-H₂), 1.49 (s, 18 H, 3'-tBu/5'-tBu), 1.34 (s, 6 H, 8-Me₂), 1.22 (s, 6 H, 5-Me₂). MS: m/z (%) = 472 (M⁺⁺, 4), 445 [(M-CO)⁺⁺, 100]. C₃₂H₄0₃ (472.7)

4.10.3. 3-Brom-4-(3,5-di-tert-butyl-4-hydroxyphenyl)-5,5,8,8-tetramethyl-5,6,7,8-tetrahydro-1,2-anthrachinon (17)

Aus **16**, Reaktionsdauer 1 h, Ausbeute 51%. Aus Ligroin rote Kristalle, Schmp. 256 °C. IR (KBr, cm⁻¹): 1674 (CO), 2961 (CH), 3595 (OH). ¹H NMR (CDCl₃, ppm): $\delta = 8.10$ (s, 1 H, 9-H), 7.11 (s, 2 H, 2'-H/6'-H), 6.93 (s, 1 H, 10-H), 5.50 (s, 1 H, 4'-OH), 1.67 (s, 4 H, 6-H₂/7-H₂), 1.48 (s, 18 H, 3'-tBu/5'-tBu), 1.32 (s, 6 H, 8-Me₂), 1.10 (s, 6 H, 5-Me₂). MS: m/z (%) = 550, 552 (1:1, M⁺⁺, ^{79/81}Br, 13), 522, 524 [(M-CO)⁺⁺, 23], 471 [(M-Br)⁺, 100].

C32H39BrO3 (551.6)

4.10.4. 2-(3,5-Di-tert-butyl-4-hydroxyphenyl)-5,5,8,8-tetramethyl-5,6,7,8-tetrahydro-1,4-anthrachinon (**24**)

Aus **20**, Reaktionsdauer 30 min, Ausbeute 67%. Aus Ligroin gelb-orange Nadeln, Schmp. 165 °C. IR (KBr, cm⁻¹): 1664 (CO), 2960 (CH), 3434 (OH). ¹H NMR (CDCl₃, ppm): $\delta = 8.13$ (s, 1H, 9-H), 8.05 (s, 1H, 10-H), 7.45 (s, 2H, 2'-H/6'-H), 6.99 (s, 1H, 3-H), 5.52 (s, 1H, 4'-OH), 1.74 (s, 18 H, 3'-tBu/5'-tBu), 1.37, 1.36 (2s, 12 H, 5-Me₂/8-Me₂). MS: m/z (%) = 472 (M⁺⁺, 100), 457 [(M-Me)⁺, 84]. C₃₂H₄₀O₃ (472.7)

4.11. 3-Methoxy- aus 3-Halogen-1,4-naphthochinonderivaten

l mmol des Gemisches aus den 3-Chlor-/3-Brom-2-arylanthrachinonderivaten **22a/b** (0.53 g) – entstanden durch Arylierung des 2-Brom-3-Chloranthrachinons **21** mit 2,6-Di-tert-butylphenol entsprechend 4.10. – berechnet als 1:1 Verhältnis wird bei 50 °C in 40 ml trockenem Methanol gelöst und unter N₂ mit 1 mmol KOH in 10 ml Methanol versetzt. Der Ansatz wird 1.5 h bei 40–50° gerührt, dann bei 40 °C unter vermindertem Druck auf 25 ml eingeengt, in 300 ml Eiswasser gegossen und mit CH₂Cl₂ extrahiert. Der Extrakt wird nach Trocknung mit Na₂SO₄ eingeengt und der Rückstand an SiO₂ mit Toluol sc gereinigt.

4.11.1. 2-(3,5-Di-tert-butyl-4-hydroxyphenyl)-3-methoxy-5,5,8,8-tetramethyl-5,6,7,8-tetrahydro-1,4-anthrachinon (23)

Aus **22a/b**, Ausbeute 44%, orange-rote Nadeln aus Cyclohexan, Schmp. 207 °C. IR (KBr, cm⁻¹): 1664 (CO), 2960 (CH). ¹H NMR (CDCl₃, ppm): δ = 8.13 (s, 1 H, 9-H), 8.12 (s, 1 H, 10-H), 7.32 (s, 2 H, 2'-H/6'-H), 5.43 (s, 1 H, 4'-OH), 3.92 (s, 3 H, 3-OMe), 1.80 (s, 4 H, 6-H_2/7-H_2), 1.53 (s, 18 H, 3'-tBu/5'-tBu), 1.42 und 1.40 (2s, 12 H, 5-Me_2/8-Me_2). MS: m/z (%) = 502 (M^{+*}, 100), 487 [(M-Me)^+, 65]. C_{33}H_{42}O_4 (502.7)

4.12. 3-Hydroxy- aus 3-Halogen-1,4-naphthochinonderivaten

Die Lösung von 1 mmol des Aryl-3-bromanthrachinonderivats **26** (0.57 g) in 30 ml MeOH wird mit 30 ml 1 M wässriger K_2CO_3 -Lösung versetzt und unter N_2 2 h zum Sieden erhitzt. Die abgekühlte Lösung wird mit 100 ml

 $\rm H_2O$ verdünnt, mit HCl angesäuert und mit $\rm CH_2Cl_2$ extrahiert. Der Rückstand des mit $\rm Na_2SO_4$ getrockneten Extrakts wird an $\rm SiO_2$ mit Toluol sc gereinigt.

4.12.1. 2-(3-Brom-5-tert-butyl-4-hydroxyphenyl)-3-hydroxy-5,5,8,8-tetramethyl-5,6,7,8- tetrahydro-1,4-anthrachinon (**27**)

Aus **26**, Ausbeute 26%, gelbe Kristalle aus Toluol, Schmp. 134 °C. IR (KBr, cm⁻¹): 1658 (CO), 2864, 2925, 2959 (CH), 3496 (OH). ¹H NMR (CDCl₃, ppm): $\delta=8.13$ (s, 1 H, 9-H), 8.07 (s, 1 H, 10-H), 7.58 (s, 1 H, 3-OH), 7.43 (s, 2 H, 2'-H/6'-H), 6.00 (s, 1 H, 4'-OH), 1.74 (s, 4 H, 6-H_2/7-H_2), 1.43 (s, 9 H, 5-tBu), 1.36 und 1.35 (2s, 12 H, 5-Me_2/8-Me_2). MS: m/z (%) = 510, 512 (1:1, M^{+*}, ^{79/81}Br, 97). C_{28}H_{31}BrO_4 (511.5)

4.12.2. 2-(3,5-Di-tert-butyl-4-hydroxyphenyl)-3-hydroxy-1,4-anthrachinon (28)

l mmol käufliches 1,4-Anthrachinon wird entsprechend 4.9. in zwei gleichen aufeinander folgenden Schritten in das 2,3-Dibromderivat überführt, das anschließend nach 4.10. zum 2-(3,5-Di-tert-butyl-4-hydroxyphenyl)-3-brom-1,4-anthrachinon aryliert wird. Abschließend wird diese Verbindung in das 3-Hydroxyderivat umgewandelt: Ausbeute 89% nach sc Reinigung an SiO₂ mit Toluol. Aus Cyclohexan orange Kristalle, Schmp. 302 °C. IR (KBr, cm⁻¹): 1659 (CO), 2959 (CH), 3437 (OH). ¹H NMR (CDCl₃, ppm): $\delta = 8.71$ (s, 1 H, 9-H), 8.69 (s, 1 H, 10-H), 8.07 (m, 2 H, 5-H/8-H), 7.70 (m, 2 H, 6-H/7-H), 7.45 (s, 2 H, 2'-H/6'-H), 5.68 (s, 1 H, 3-OH), 5.43 (s, 1 H, 4'-OH), 1.49 (s, 18 H, 3'-tBu/5'-tBu). MS: m/z (%) = 428 (M⁺⁺, 79), 413 [(M-Me)⁺, 100]. C₂₈H₂₈O₄ (428.5)

4.13. Bestimmung der 5-Lipoxygenase-Hemmung

Das Literaturverfahren [15] wurde in folgender Weise modifiziert: Die Isolierung der humanen Granulozyten erfolgte aus Citratvollblut mittels Polymorphprep[®]. Die in DMSO gelösten Testsubstanzen wurden mit den in PBS suspendierten Granulozyten versetzt und nach 10 min weitere 5 min lang mit CaCl₂ vorinkubiert. Danach wurde die Enzymreaktion mit Calciumionophor A 23187 gestartet und nach 5 min mit Nordihydroguajaretsäure (gelöst in MeOH/CH₃CN) abgebrochen. Nach Festphasenextraktion wurde der Entzündungsmediator LTB₄ mittels HPLC quantifiziert. Zur Bestimmung der Enzymhemmung wurden die Mittelwerte der LTB₄-Produktion in Anwesenheit (n = 4) und Abwesenheit (n = 4) der Testsubstanzen ins Verhältnis gesetzt. Die Hemmung war statistisch signifikant verglichen mit den Kontrollwerten (Student t-Test, P < 0.05).

4.14. Bestimmung der antioxidativen Kapazität (02^{·-}-Quenching)

Meßprinzip nach Popov et al. [16]: In das Gerät Photochem[®] sind zwei Kammern, die auf kurzem Weg miteinander in Verbindung stehen, eingebaut. In der ersten Kammer wird durch UV-Bestrahlung einer wässrigen Luminollösung bei pH 10.8 (ACW-Kit) O₂⁻ generiert, das, in die zweite dunkle Kammer gepumpt, in chemischer Reaktion mit Luminol unter Aussendung von Chemolumineszenz reagiert. Das Chemolumineszenzsignal wird in einem Photomultiplier verstärkt und registriert. Befindet sich in dem System ein O₂⁻-Quencher, so kommt es zur Lumineszenzlöschung und Ausbildung von Lag-Phasen, die in Sekunden registriert werden. Schwache Hemmer wurden bei c = 10⁻⁶, starke bei 10⁻⁷ mol/l gemessen.

4.15. Bestimmung der Lipophilie (log P)

Die Methode [17] beruht auf dem linearen Zusammenhang zwischen der logarithmierten sc Kenngröße "Kapazitätsfaktor" (log K') einer Verbindung und ihrem ebenfalls logarithmierten Octanol-Wasser-Verteilungskoeffizienten (log P). Dazu werden die log K'-Werte von vier Vergleichsverbindungen (Anisol, Toluol, Naphthalin und Anthracen) mit literaturbekannten log P-Werten (2.11, 2.69, 3.44 und 4.49) über RP-HPLC ermittelt und daraus eine Kalibriergrade erstellt (Korrelationskoeffizient >0,99; n = 3). Für die Bestimmung der Lipophilie unbekannter Substanzen werden nach Messung ihrer log K'-Werte die log P-Parameter berechnet.

Literatur

- 1 Wurm, G.: Sci. Pharm. 64, 745 (1996)
- 2 Wurm, G.: Arch. Pharm. (Weinheim) 324, 491 (1991)
- 3 Wurm, G.: Pharmazie 54, 487 (1999)
- 4 Boehn, F. M.; Heyman, R. A.; Zhi, L.: PCT Int. Appl. WU 9321, 146 ref. CA 120: 217004k
- 5 Dawson, M. I.; Hobbs, P. D.; Derdzinski, K. A.; Chao, W.-R.; Frenking, G.; Loew, G.; Jetten, A.; Napoli, J. L.; Williams, J. B.; Sani, B. P.; Wille J. J.: J. Med. Chem. **32**, 1504 (1989)
- 6 Bruson, H. A.; Kroeger, J. W.: J. Am. Chem. Soc. 62, 36 (1940)
- 7 Wurm, G.; Gößler, B.: Arch. Pharm. (Weinheim) 320, 564 (1989)
- 8 Wurm, G.; Damerau, W.; Brümmer, U.: Sci. Pharm. **65**, 205 (1997)
- 9 Thiele, J.; Winter, E.: Liebigs Ann. Chem. 311, 341 (1900)
- 10 Gallagher, R. E.; Gallo, R. C.: J. Exp. Med. 149, 969 (1979)
- 11 Wurm, G.; Gurka, H.-J.: Pharmazie 52, 739 (1997)
- 12 Wurm, G.; Schwandt, S.: Pharmazie 54, 487 (1999)
- 13 Masmann, T.: J. Immunol. Methods 65, 55 (1983)
- 14 Jung; M.: Dissertation Marburg/Lahn 1993
- 15 Dannhardt, G.; Lehr, M.: J. Pharm. Pharmacol. 44, 419 (1992)
- 16 Popov, I.; Lewin, G. I.: Phys. Chem. Biol. and Med. 1, 75 (1994)
- 17 Unger, S. H.; Cook, J. R.; Hollenberg, J. S.: J. Pharm. Sci. 67, 1364 (1978)

Eingegangen am 19. September 2000 Angenommen am 15. November 2000 Prof. Dr. G. Wurm Institut für Pharmazie der FU Berlin Königin-Luise-Str. 2 + 4, D-14195 Berlin Rehiwer@zedat.fu-berlin.de