

**Analoge des Histaprodifens als potente und
selektive Agonisten des Histamin-H₁-Rezeptors**
**Synthese, pharmakologische Charakterisierung und
Struktur-Wirkungsbeziehungen**

Inaugural-Dissertation

vorgelegt am

Fachbereich Biologie, Chemie, Pharmazie

der Freien Universität Berlin

Sonja Menghin

geb. in Nürnberg

Berlin 2004

Dekan:

Prof. Dr. H. Hilger

1. Gutachter:

Prof. Dr. Dr. Dr. h.c. W. Schunack

2. Gutachter:

Prof. Dr. H. H. Pertz

Tag der mündlichen Prüfung:

19. April 2004

Die vorliegende Arbeit wurde am Institut für Pharmazie der Freien Universität Berlin auf Anregung und unter Anleitung von Herrn Prof. Dr. Dr. Dr. h.c. W. Schunack angefertigt.

Herrn Prof. Schunack danke ich sehr herzlich für die Überlassung des interessanten Themas, die wissenschaftlichen Anregungen, Ratschläge und Diskussionen sowie die intensive Förderung.

Herrn Prof. Dr. S. Elz und Herrn Prof. Dr. H. H. Pertz möchte ich herzlich für die Durchführung der pharmakologischen Experimente sowie ihr Engagement, die fruchtbaren wissenschaftlichen Diskussionen und konstruktiven Anregungen und ihre ständige Hilfsbereitschaft in jeder Phase meiner Arbeit danken.

Frau I. Walter danke ich für die Bestimmung weiterer pharmakologischer Aktivitäten und den Mitarbeitern der analytischen Abteilung des Instituts für Pharmazie der FU Berlin für ihre gute Zusammenarbeit.

Mein besonderer Dank gilt Herrn Steffen Rummel, Herrn Sven Jähnichen und Herrn Tibor Mikó für ihre ständige Hilfsbereitschaft, die kritische Durchsicht des Manuskripts, die engagierte Hilfe und die produktiven Verbesserungsvorschläge.

Allen Kolleginnen und Kollegen des Arbeitskreises danke ich für die gute Zusammenarbeit und die fruchtbaren Diskussionen.

Inhaltsverzeichnis

1	Einleitung	3
1.1	Histamin	3
1.1.1	Allgemeines.....	3
1.1.2	Historischer Überblick	3
1.1.3	Chemische Konstitution	5
1.1.4	Biosynthese	6
1.1.5	Histaminerge Signaltransduktion	7
1.1.6	Metabolisierung.....	11
1.1.7	Histamin-Wirkungen.....	13
1.2	Der Histamin-H ₁ -Rezeptor	14
1.2.1	Entwicklung der Histamin-H ₁ -Rezeptor-Agonisten.....	14
1.2.2	Strukturaufklärung und Klonierung	20
1.2.2.1	Histamin-Bindung	22
1.2.2.2	Bindungsmodell für Histaprodifene	22
1.2.3	Zentrale Effekte histaminerger H ₁ -Rezeptoren	24
1.2.3.1	Schlaf-Wachzustand.....	25
1.2.3.2	Schmerzempfindung.....	25
1.2.3.3	Beeinflussung des Verhaltens	26
1.2.3.3.1	Nahrungs- und Wasseraufnahme	26
1.2.3.3.2	Lernen und Erinnerung.....	27
1.2.3.4	Depressive Zustände	27
1.2.3.5	Neuroendokrines System.....	28
1.2.3.5.1	Regulation der Homöostase	28
1.2.3.5.2	Antiinflammatorische Effekte	29
1.2.3.5.3	Antikonvulsive Effekte	29
1.2.3.5.4	Funktion der Keimdrüsen.....	30
1.2.3.6	Regulierung des kardiovaskulären Systems.....	30
1.2.3.7	Thermoregulation und Regulation der Atemfrequenz	31
1.2.3.8	Circadiane Rhythmik.....	31
1.3	Zielsetzung der Arbeit.....	33
2	Chemischer Teil	35
2.1	Allgemeiner Überblick.....	37
2.2	Synthese von Histaprodifen	39

2.2.1	Synthese der Cyclisierungsbausteine	39
2.2.1.1	2-Oxo-1,4-butandiol	39
2.2.1.2	Darstellung von 4,4-Diphenylbutannitril (5).....	40
2.2.1.3	Darstellung des Imidsäureesters	42
2.2.2	Cyclisierung des Imidsäureesters	43
2.3	Ausgangsverbindungen für die N ^α -Substitution von Histaprodifen.....	46
2.3.1	Darstellung von Aminen	46
2.3.1.1	5-Phenylpentylamin (19) und 6-Phenylhexylamin (20).....	46
2.3.2	Darstellung von Carbonsäuren	47
2.3.2.1	Kettenverlängerung um eine CH ₂ -Einheit.....	47
2.3.2.2	Kettenverlängerung um zwei CH ₂ -Einheiten.....	48
2.3.2.3	Kettenverlängerung um mehrere CH ₂ -Einheiten	50
2.3.2.4	Carbonsäuren durch Oxidation.....	53
2.3.2.5	Tryl-geschützte Imidazolylcarbonsäuren 29 und 40.....	54
2.3.2.6	Boc-geschützte Carbonsäuren	55
2.3.2.7	4-(N-Piperidinyl)butansäureethylester (43)	57
2.4	N ^α -Substituierte Histaprodifene	58
2.4.1	Histaprodifene durch Amin-Alkylhalogenid-Kopplung	58
2.4.2	Syntheseversuch durch reduktive Aminierung	59
2.4.3	Histaprodifene durch Reduktion von Amiden	61
2.4.3.1	Darstellung von Amiden	61
2.4.3.1.1	Amide aus aktivierten Carbonsäuren	61
2.4.3.1.2	Amide aus Carbonsäureestern.....	64
2.4.3.2	Reduktion von Amiden durch komplexe Hydride	65
2.4.3.2.1	Darstellung der Thienyl-Derivate 87 - 89	65
2.4.3.2.2	Reduktionen mit Diboran	67
2.4.3.2.3	Darstellung der Aminoalkyl-Derivate 107 - 110.....	70
3	Pharmakologischer Teil.....	73
3.1	Allgemeine Angaben.....	75
3.1.1	Testmodelle	75
3.1.2	Statistische Absicherung	76
3.1.3	Liste der verwendeten Abkürzungen und Symbole	77
3.2	Bestimmungen im funktionellen Meerschweinchen-Ileum-Assay	78
3.2.1	Aktivität und Mepyramin-Sensitivität.....	78
3.2.1.1	N ^α -Phenylalkyl-Histaprodifene	79

3.2.1.2	N ^α -Thienylalkyl-Histaprodifene.....	81
3.2.1.3	N ^α -Pyridylalkyl-Histaprodifene	83
3.2.1.4	N ^α -Imidazolylalkyl-Histaprodifene.....	87
3.2.1.5	N ^α -Aminoalkyl-Histaprodifene	91
3.2.1.6	Modifikationen des Spacers	92
3.2.1.7	Substituierte 4-Phenylbutyl-Histaprodifene.....	94
3.2.2	Rezeptoraffinität.....	96
3.3	Bestimmungen in weiteren funktionellen Testmodellen.....	99
3.3.1	Aktivität an der isolierten Meerschweinchen-Aorta	99
3.3.2	Aktivität an der Ratten-Aorta mit intaktem Endothel	101
3.4	Rezeptorselektivitäten	104
4	Zusammenfassung.....	109
5	Experimenteller Teil	115
5.1	Chemisch-experimenteller Teil	117
5.1.1	Allgemeine Angaben.....	117
5.1.1.1	Liste der verwendeten Abkürzungen.....	118
5.1.2	Synthese von Histaprodifen	119
5.1.2.1	Synthese des C-4 Bausteins für die Histamin-Seitenkette	119
5.1.2.2	Darstellung der ω,ω-Diphenylalkyl-Vorstufen.....	119
5.1.3	Synthese der Histaprodifen-Seitenketten	123
5.1.3.1	Chloralkyl-Vorstufen	123
5.1.3.2	Bromalkyl-Vorstufen	125
5.1.3.3	Amin-Vorstufen	126
5.1.3.4	Carbonsäure-Vorstufen	127
5.1.3.4.1	Carbonsäuren durch <i>Kolbe</i> -Nitrilsynthese	127
5.1.3.4.1.1	Synthese der Nitrile.....	127
5.1.3.4.1.2	Hydrolyse der Nitrile.....	129
5.1.3.4.2	Carbonsäuren durch Malonester-Synthese.....	132
5.1.3.4.3	Carbonsäuren durch <i>Wittig</i> -Synthese	134
5.1.3.4.3.1	Olefinische Ester	134
5.1.3.4.3.2	Katalytische Hydrierung	135
5.1.3.4.3.3	Esterhydrolyse.....	136
5.1.3.4.4	Carbonsäuren durch Oxidation.....	136
5.1.3.4.5	Tritylierte Carbonsäuren durch katalytische Hydrierung.....	137
5.1.3.4.6	Boc-geschützte Carbonsäuren	138

5.1.3.4.7	Carbonsäuren durch Amin-Alkylhalogenid-Kopplung.....	139
5.1.4	N ^α -substituierte Histaprodifene.....	139
5.1.4.1	Histaprodifene durch Amin-Alkylhalogenid-Kopplung	139
5.1.4.2	Histaprodifene durch Reduktion von Amiden	142
5.1.4.2.1	Darstellung der Amide	142
5.1.4.2.1.1	Amide aus aktivierten Carbonsäuren	142
5.1.4.2.1.2	Amide aus Säurechloriden	152
5.1.4.2.1.3	Amide aus Estern	153
5.1.4.2.2	Reduktion zu Amininen.....	154
5.2	Pharmakologisch-experimenteller Teil	169
5.2.1	Bestimmung der H ₁ -Rezeptor-Aktivität am Meerschweinchen-Ileum	169
5.2.2	Bestimmung des pK _P -Wertes am Meerschweinchen-Ileum.....	172
5.2.3	Bestimmung der H ₁ -Rezeptoraktivität an der isolierten Meerschweinchen- Aorta.....	173
5.2.4	Bestimmung der H ₁ -Rezeptoraktivität an der Ratten-Aorta mit intaktem Endothel	174
5.2.5	Bestimmung der H ₂ -Rezeptoraktivität am spontan schlagenden Meerschweinchen-Atrium.....	175
5.2.6	Bestimmung der H ₃ -Rezeptoraktivität am elektrisch stimulierten Meerschweinchen-Ileum	176
5.2.7	Bestimmung der Muskarin-M ₃ -Rezeptoraktivität.....	177
6	Literaturverzeichnis.....	179
7	Anhang	191

7 Anhang

Publikationsverzeichnis

Originalarbeiten

Menghin, S.; Pertz, H. H.; Kramer, K.; Schunack, W.; Elz, S. *N^α*-Imidazolylalkyl and Pyridylalkyl Derivatives of Histaprodifen: Synthesis and *in Vitro* Evaluation of Highly Potent Histamine H₁-Receptor Agonists. *J. Med. Chem.* (in Druck).

Poster und Vorträge

Menghin, S.; Kramer, K.; Pertz, H. H.; Elz, S.; Schunack, W. Synthesis and Pharmacology of Heteroarylalkyl Analogues of Suprahistaprodifen as Potent H₁-Receptor Agonists. 31th Annual Meeting of the European Histamine Research Society, Eger, Ungarn, 22. - 26. Mai 2002 (Poster).

Bruysters, M.; Menghin, S.; Schunack, W.; Teunissen, A.; Timmerman, H.; Smit, M.; Leurs, R. Mutational Analysis of the Agonist Binding Site of the Human Histamine H₁ Receptor. 31th Annual Meeting of the European Histamine Research Society, Eger, Ungarn, 22. - 26. Mai 2002 (Vortrag als Coautor).

Menghin, S.; Pertz, H. H.; Elz, S.; Schunack, W. *N^α*-Substituted Derivatives of Histaprodifen as Ligands for Histamine H₁ Receptors. DPhG Jahrestagung 2002, Berlin, 10. - 12. Oktober 2002 (Poster). *Arch. Pharm. Pharm. Med. Chem.* **2002**, 335 (Suppl. 1), 90 (C70).

Menghin, S.; Kramer, K.; Pertz, H. H.; Schunack, W.; Elz, S. Arylalkyl and Heteroarylalkyl Analogues of Suprahistaprodifen are Potent Histamine H₁-Receptor Agonists *In Vitro*. 43. Frühjahrstagung der Deutschen Gesellschaft für experimentelle und klinische Pharmakologie und Toxikologie, Mainz, 12. - 14. März 2002 (Poster). *Naunyn-Schmiedeberg's Arch. Pharm.* **2002**, 365 (Suppl. 1), R29 (P101)

Menghin, S.; Kramer, K.; Pertz, H. H.; Elz, S.; Schunack, W. New Derivatives of Histaprodifen: Synthesis and Pharmacology of Highly Potent Histamine H₁-Receptor Agonists. 4th European Graduate Student Meeting 2002 DPhG/EUFEPS, Frankfurt/Main, 8. - 10. Februar 2002 (Poster).

Menghin, S.; Pertz, H. H.; Kramer, K.; Elz, S.; Schunack, W. Development of Novel Derivatives of Histaprodifen as Potent Partial Agonists at Histamine H₁ Receptors. DPhG Jahrestagung 2001, Halle/Saale, 11. - 13. Oktober 2001 (Poster). *Arch. Pharm. Pharm. Med. Chem.* **2001**, 334 (Suppl. 2), 42 (C41).

Menghin, S.; Kramer, K.; Elz, S.; Pertz, H. H.; Schunack, W. Neue *N^α*-substituierte Histaprodifen-Derivate als potente H₁-Rezeptor-Agonisten. „Der wissenschaftliche Nachwuchs stellt sich vor“ DPhG Landesgruppe Berlin-Brandenburg, Berlin, 10. Juli 2001 (Poster).

Menghin, S.; Schunack, W.; Elz, S.; Kramer, K.; Pertz, H. H. New *N^α*-Alkylated Derivatives of Histaprodifen as High Affinity Partial Agonists at Histamine H₁-Receptors of Guinea-Pig Ileum. 30th Annual Meeting of the European Histamine Research Society, Turku, Finnland, 9. - 12. Mai 2000 (Poster).

Kramer, K.; Menghin, S.; Pertz, H. H.; Elz, S.; Schunack, W. Dimeric Histaprodifens and Analogues: Highly Potent Histamine H₁-Receptor Agonists. 28th Annual Meeting of the European Histamine Research Society, Lyon, Frankreich, 20. - 23. Mai 1999 (Poster als Coautor).

Analoge des Histaprodifens als potente und selektive Agonisten des Histamin-H₁-Rezeptors

Die Entwicklung potenter Histamin-H₁-Rezeptor-Agonisten wurde aufgrund des mangelnden therapeutischen Nutzens lange vernachlässigt. Erst mit Entdeckung der Neurotransmitter-Funktion des Histamin und der damit einsetzenden Erforschung physiologischer und pathophysiologischer H₁-vermittelter Effekte im zentralen Nervensystem wurde die Suche nach potenten Agonisten des Histamin-H₁-Rezeptors deutlich verstärkt.

Basis für die Entwicklung der hier beschriebenen neuen Substanzklasse war Histaprodifen (2-(3,3-Diphenylpropyl)histamin), eine ursprünglich als G-Protein-Stimulator konzipierte Verbindung, die sich als voller Histamin-H₁-Rezeptor-Agonist mit hoher Potenz im Meerschweinchen-Ileum (111 % der Histamin-Wirkung) erwies. In der Folge zeigte sich, daß die Aktivität dieser Leitverbindung insbesondere durch Substitution des N^α-Stickstoffs gesteigert werden konnte. In Analogie zu den schwachen H₁-Rezeptor-Agonisten N^α-(4-Phenylbutyl)histamin und N^α-Bishistamin entstanden unter anderem die potenten partiellen H₁-Rezeptor-Agonisten N^α-(4-Phenylbutyl)histaprodifen (**2**, 950 % der Histamin-Wirkung) und N^α-(2-(1*H*-Imidazol-4-yl)-ethyl)histaprodifen (Suprahistaprodifen, **3**), welches mit 3600 % der Histamin-Wirkung im Meerschweinchen-Ileum den bislang potentesten publizierten Histamin-H₁-Rezeptor-Agonisten darstellt. Diese Verbindungen dienten als Leitstrukturen für die Entwicklung der in dieser Arbeit beschriebenen N^α-substituierten Histaprodifene.

Ausgehend von N^α-(4-Phenylbutyl)histaprodifen (**2**) konnten durch systematische Modifizierungen wichtige Struktur-Wirkungsbeziehungen ermittelt werden.

Als strukturelles Erfordernis für hohe Aktivität und Affinität erwies sich ein ω-ständiger Aromat oder Heteroaromat, der über einen Alkyl-Spacer mit dem N^α-Stickstoff des Histaprodifens verknüpft ist. Verbindungen ohne aromatische Struktur (**97** – **112**) zeigten vollständigen Verlust der agonistischen Potenz.

Die Aktivität der Verbindungen variierte mit der Länge des Alkyl-Spacers. Voraussetzung für eine agonistische Aktivität ist ein Abstand von mindestens zwei CH₂-Einheiten; die Methylen-verbrückten Verbindungen **44** und **92** erwiesen sich als H₁-Antagonisten. Das Wirkoptimum wurde bei Verwendung eines Butyl-Spacers erreicht.

Die Anwesenheit eines basischen Stickstoff-Atoms in der ω-ständigen funktionellen Gruppe bewirkte einen starken Anstieg der intrinsischen Aktivität auf E_{max}-Werte > 90 %.

Bei heteroaromatischer Substitution wurde die Aktivität am Histamin-H₁-Rezeptor zudem vom Abstand des Heteroatoms zur Alkyl-Seitenkette beeinflusst. In der Pyridylalkyl-Serie erwies sich eine Nachbarschaft des Pyridin-Stickstoffs zur Seitenkette als besonders vorteilhaft. Die Aktivität nahm in der Wichtung *ortho*- > *meta*- > *para*-Pyridylalkyl ab. Das 2-Pyridylbutyl-Derivat **94** erwies sich mit 30-facher Histamin-Wirkung und einer intrinsischen Aktivität von 90 % als nahezu äquipotent mit der Leitverbindung Suprahistaprodifen (**3**).

Die hier vorgetellten potenten partiellen Agonisten eröffnen neue Perspektiven zur Untersuchung (patho)physiologischer, H₁-vermittelter Prozesse im zentralen Nervensystem. Daneben können sie einen wichtigen Beitrag zur molekularpharmakologischen Charakterisierung des Rezeptorproteins sowie zur Bestimmung von Speziesunterschieden leisten. Die neu gewonnenen Struktur-Wirkungsbeziehungen ermöglichen zudem eine gezieltere Entwicklung weiterer potenter und selektiver Histamin-H₁-Rezeptor-Agonisten.

Lebenslauf

Persönliche Daten

Name: Sonja Menghin
Geboren: 28. Juni 1974 in Nürnberg
Eltern: Wilfried Menghin, Archäologe
Waltraud Menghin, geb. Liersch, medizinisch-technische Assistentin
Familienstand: ledig

Schul- und Berufsausbildung

1980 - 1984 Dunant-Grundschule, Nürnberg
1984 - 1990 Wilstätter-Gymnasium, Nürnberg
1990 -1993 Ulrich-von-Hutten-Oberschule, Berlin
Juni 1993 Allgemeine Hochschulreife

Okt. 1993 - Okt. 1997 Studium der Pharmazie an der Freien Universität Berlin
Okt. 1997 2. Staatsexamen
Nov. 1997 - April 1998 Pharmaziepraktikum bei der Firma Schering, Berlin
Mai 1998 - Okt. 1998 Pharmaziepraktikum in der Königsberger-Apotheke, Berlin
Nov. 1998 3. Staatsexamen
Febr. 1999 Approbation
Febr. 1999 Beginn der vorliegenden Dissertation am Institut für Pharmazie der Freien Universität Berlin unter Anleitung von Prof. Dr. Dr. Dr. h.c. W. Schunack

Berufsausübung und wissenschaftlicher Werdegang

Nov. 1998 - Okt. 1999 Teilzeittätigkeit in der Königsberger-Apotheke, Berlin
Dez. 1998 - Juli 2002 Lehraufträge am Institut für Pharmazie der Freien Universität Berlin
Mai 1999 - April 2003 Wissenschaftliche Mitarbeiterin am Institut für Pharmazie der Freien Universität Berlin

seit Nov. 2000 Teilzeittätigkeiten in der St. Rochus-Apotheke und der Wiesbadener-Apotheke, Berlin
seit Nov. 2003 Assistentin des Herstellungsleiters bei Dr. Mann Pharma, Berlin

