Neue Varianten der Mannich-Reaktion zur Synthese von Alkaloiden und Nikkomycinen

Vom Fachbereich Chemie und Chemietechnik der Universität Paderborn zur Erlangung des Grades eines Doktors der Naturwissenschaften - Dr. rer. nat. genehmigte Dissertation

von

Jeanne Delbos-Krampe

aus Caen, Frankreich

Paderborn 2002

Meinen Eltern in Dankbarkeit gewidmet

Eingereicht am: Mündliche Prüfung am:

Referent:

Korreferent:

5. Dezember 2001
 18. Januar 2002

Prof. Dr. N. Risch Prof. Dr. K. Krohn Die vorliegende Arbeit wurde in der Zeit von Oktober 1997 bis Dezember 2001 im Fach Organische Chemie des Fachbereichs Chemie und Chemietechnik der Universität Paderborn unter Anleitung von Herrn Prof. Dr. Nikolaus Risch angefertigt.

Herrn Prof. Dr. N. Risch danke ich herzlich für die Möglichkeit dieses interessante und vielseitige Thema zu bearbeiten, sowie für sein ständiges Interesse am Fortgang dieser Arbeit. Ferner hat seine Unterstützung durch zahlreiche anregende Diskussionen viel zum Gelingen beigetragen.

Bei Herrn Prof. Dr. K. Krohn möchte ich mich für die Übernahme des Korreferates bedanken.

Weiterhin gilt mein Dank:

- Herrn Dr. U. Flörke im Arbeitskreis von Prof. Dr. H.-J. Haupt für die Durchführung der Röntgenstrukturanalysen
- Herrn Prof. Dr. H. Marsmann für die Messung von NMR-Spektren
- Mein besonderer Dank gilt Frau Dr. B. Merla, Frau A. Lefarth-Risse, Herrn S. Piper und Herrn A. Winter f
 ür ihre Anregungen und Unterst
 ützung
- Herrn Dr. D. Sielemann, Herrn Dr. H.-J. Grumbach und den anderen Mitarbeiterinnen und Mitarbeitern aller Arbeitskreise der Organischen Chemie für das kollegiale und freundliche Arbeitsklima
- meiner Familie für ihre Omnipräsenz

La science ne sert qu'à nous donner une idée de l'étendue de notre ignorance (Félicité Lamennais, 1782 - 1854)

Abkürzungsverzeichnis

AAV	Allgemeine Arbeitsvorschrift
abs.	absolut
Ac	Acetyl
Ausb.	Ausbeute
ber.	berechneter Wert
Bn	Benzyl
Boc	tertButyloxycarbonyl
br	breites Signal
Bt	Benzotriazol
BtH	1H-Benzotriazol
d	Dublett
δ	chemische Verschiebung
ds	Diastereoselektivität
Et	Ethyl
EtOH	Ethanol
gef.	gefundener Wert
IR	Infrarotspektrum
Kat.	Katalysator
Lit.	Literaturwert(e)
m	Multiplett
Ме	Methyl
MeCN	Acetonitril
MeOH	Methanol
MS	Massenspektrometrie
PE	Petrolether
Ph	Phenyl
q	Quartett
S	Singulett
Smp.	Schmelzpunkt
Sdp.	Siedepunkt

t	Triplett
Temp.	Temperatur
THF	Tetrahydrofuran
TMSOTf	Trifluormethansulfonsäure-trimethylsilylester
Tos	<i>para</i> -Toluolsulfonyl

Bei der Abbildung chiraler Moleküle wird der Übersichtlichkeit halber in der Regel jeweils nur ein Enantiomer dargestellt.

Inhaltsverzeichnis

1	Einleitung	1
2	Moderne Varianten der Mannich-Reaktion	4
3	Aufgabenstellung	6
4	Anwendung der Mannich-Reaktion zur Darstellung piperidin- und	
	pyrrolidinsubstituierter Alkaloide	8
4.1	Struktur und Eigenschaften von piperidin- und pyrrolidinsubstituierten	
	Alkaloiden	8
4.2	Darstellung cyclischer Iminiumsalze	10
4.3	Bekannte Methoden für die Synthese von piperidin- und	
	pyrrolidinsubstituierten Alkaloiden durch Aminoalkylierung	11
4.3.1	Piperidin- und Pyrrolidinalkaloidsynthese nach Shono	11
4.3.2	Synthese von Sedamin und Norsedamin nach Pilli	13
4.4	Wahl und Darstellung der Edukte	14
4.4.1	Synthese der α -Ethoxyurethane 33	14
4.4.2	Wahl und Darstellung der Nucleophile	15
4.5	Aminoalkylierung mit dem aus Ethoxycarbamat 33 generierten	
	Iminiumsalz 40	16
4.6	Aminoalkylierung mit aus Aminosäuren stammenden Iminiumsalzen	19
4.6.1	Erzeugung der Iminiumsalze nach Rapoport	19
4.6.2	Decarboxylierung der Aminosäuren 45 und 46 und	
	Aminoalkylierung der Enamine 19	21
4.6.3	Aminoalkylierung aromatischer Verbindungen	24
4.6.4	Anwendung des Verfahrens zur Alkaloidsynthese	26

5	Anwendung moderner Varianten der Mannich-Reaktion	
	zur Synthese von Nikkomycin-Derivaten	34
5.1	Nikkomycine, Art und Eigenschaften	34
5.2	Literaturbekannte Darstellung der N-terminalen Komponente der	
	Nikkomycine und Erläuterung der Synthesestrategie	36
5.3	Bekannte Methoden zur Darstellung der	
	α -Amino- γ -oxocarbosäureester	38
5.3.1	Darstellung der ternären Iminiumsalze nach Groß	38
5.3.2	In situ generierte ternäre Iminiumsalze aus symmetrischen	
	Aminalen des Glyoxysäureethylesters	39
5.3.3	In situ generierte ternäre Glycin-Kation-Äquivalente aus	
	Dialkylaminobenzotriazol-1-yl-essigsäureethylestern	40
5.4	Darstellung der α -Amino- γ -oxocarbosäureethylester 74 durch	
	Umsetzung von Ketonen mit Dialkylaminobenzotriazol-1-yl-	
	essigsäureethylestern 71	42
5.5	Diastereoselktive Synthese der α -Amino- γ -oxocarbosäureethylester	51
5.5.1	Aminoalkylierung mit Dialkylaminobenzotriazol-1-yl-	
	essigsäureethylestern 71	51
5.5.2	Anwendung der silylogen Mannich-Reaktion	54
5.6	Darstellung der Aminoalkohole	60
5.6.1	Versuche zur Allylgruppen-Spaltung	60
5.6.2	Darstellung der vier Diastereomeren der N-terminalen Aminosäure-	
	Komponente der Nikkomycine durch katalytische Debenzylierung	62
5.7	Zusammenfassende Betrachtung der neuen Synthese der	
	N-terminalen Aminosäure der Nikkomycine mittels Mannich-Reaktion	66
6	Zusammenfassung und Ausblick	69
7	Experimenteller Teil	74
7.1	Methoden und Meßverfahren	74
7.2	Darstellung der Enamine	76
7.3	Darstellung der Imine	77
7.4	Darstellung der Hydrazone	79
7.5	Trimethyl-((<i>E</i>)-1-phenyl-1-propenyloxy)-silan	82

8	Literaturverzeichnis	126
7.10		122
7 10	Darstellung der Lactone 84	122
7.9	Die silvloge Mannich-Reaktion	122
7.8.3	Aminoalkylierung des Silylenolether 76 und der Hydrazone 77	120
7.8.2	TiCl ₄ -katalysierte Synthese der α -Amino- γ -oxocarbonsäureester 74	106
7.8.1	Darstellung der Benzotriazolaminale 71	104
7.8	Aminoalkylierung mit Benzotriazolaminalen	104
7.7.3	Generierung der Iminiumsalze und Aminoalkylierung	92
7.7.2	Darstellung der N-Methyl-Aminosäuren 46	91
7.7.1	Darstellung der N-Benzyl-Aminosäuren 45	
7.7	Aminoalkylierung mit aus Aminosäuren stammenden Iminiumsalzen	89
7.6.3	Lewis-Säure-katalysierte Aminoalkylierung von Nucleophilen	85
7.6.2	Reduktion zum Urethan 33	84
7.6.1	Darstellung der geschützten Lactame 32	83
	Iminiumsalz 40	83
7.6	Aminoalkylierung mit dem aus Ethoxycarbamat 33 generierten	

1 Einleitung

Im Jahre 1915 wurde durch den Apotheker und Chemiker Carl Mannich zufällig ein neuer Reaktionstyp entdeckt, der später den Namen seines Entdeckers erhielt. Mannichs Interesse wurde geweckt, als er zufällig beobachtete, daß beim Mischen der beiden Arzneimittel Hexamethylentetramin (CH₂)₆N₄ und Antipyrin in Gegenwart von Säuren neuartige Kondensationsprodukte entstehen^[1,2]. Er begann daraufhin mit der systematischen Untersuchung solcher Substanzen und fand mehrere Verbindungen wie die Mannich-Basen **1-3** mit beträchtlicher anästhetischer Wirkung^[3].



Durch Reduktion der β -Aminoketone zu 1,3-Aminoalkoholen und anschließender Veresterung mit Benzoesäure– oder *p*-Aminobenzoesäure erhielt Mannich Substanzen wie zum Beispiel die Arzneimittel Larocain (**4**) oder Tucain (**5**). Beide wiesen stärkere anästhetische Wirkung auf, als das damals bereits bekannte und weit verbreitete Cocain^[4-6].



Ausgelöst durch diese vielversprechenden Ergebnisse wurde eine Vielzahl von β -Aminoketonen synthetisiert und auf ihre pharmakologischen Eigenschaften hin untersucht. Neben Verbindungen mit anästhetischer Wirkung konnten auch Mannich-Basen mit cytostatischem^[7], antimikrobiellem^[8] oder kardiotonischem Potenzial^[9] gefunden werden.

Schon kurze Zeit nach ihrer Entdeckung eroberte sich die Mannich-Reaktion einen festen Platz in der Alkaloidsynthese. Es sei an die elegante Robinson'sche Tropinonsynthese erinnert, bei welcher sich unter physiologischen Bedingungen (Raumtemperatur, Pufferlösung) in einer zweifachen Mannich-Reaktion (inter- und intramolekular) und nachfolgender Decarboxylierung aus Succindialdehyd, Methylamin und Acetondicarbonsäure Tropinon (6) bildet (Schema 1.1).



Schema 1.1: Synthese von Tropinon (6)^[10,11]

Aufgrund der leichten Eliminierbarkeit der Aminogruppe sind β -Aminocarbonylverbindungen zur Darstellung von Michael-Akzeptoren **7** (**Schema 1.2**) besonders geeignet.



Schema 1.2: Darstellung von Michael-Akzeptoren 7

Darüberhinaus gelten Mannich-Basen als nützliche Verbindungen zur Darstellung von 1,3-Aminoalkoholen, die durch Reduktion leicht erhältlich sind^[12,13].

Seit der Entdeckung durch Carl Mannich und seiner Forschungen bezüglich der pharmakologischen Eigenschaften dieser Synthesebausteine dienen Mannich-Basen zur Herstellung einer umfangreichen Palette verschiedenster Medikamente^[14-18]. Hierzu zählen beispielsweise Antibiotika, Analgetika, Lokalanästhetika, Antiparkinsonika, Spasmolytika, Antitussiva, Neuroleptika oder Antidepressiva. Daneben wird der Einsatz von β -Aminocarbonylverbindungen als Cytostatika in der

Krebstherapie intensiv untersucht, seit bekannt wurde, daß einige Mannich-Basen Antitumorwirkung besitzen^[19,20].

Weitere Anwendungsbereiche finden Mannich-Basen und ihre Derivate im Pflanzenschutz, als Farbstoffe und in der Polymerchemie als Härter oder auch als Reaktionsbeschleuniger. Wichtige Synthesebausteine zur Darstellung zahlreicher Wirk- und Naturstoffe^[14,21-25] werden ebenfalls nach Mannichs Methode gewonnen.

2 Moderne Varianten der Mannich-Reaktion

Bei der klassischen Mannich-Reaktion wird formal ein zu einer Carbonylgruppe α-ständiges H-Atom durch eine Aminomethylgruppe ersetzt. Die so gebildeten Kondensationsprodukte werden als Mannich-Basen bezeichnet. Da Formaldehyd aufgrund seiner hohen Reaktivität die weitaus am häufigsten verwendete Carbonylkomponente ist, wird die klassische Mannich-Reaktion oft als Aminomethylierung bezeichnet (**Schema 2.1**). Bei der klassischen Reaktionsdurchführung wird eine CH-acide Ketoverbindung (Aldehyd oder Keton), Formaldehyd und das Hydrochlorid eines Amins in Wasser oder Alkohol unter Rückfluß erhitzt. Man nimmt an, daß sich unter diesen Bedingungen über Gleichgewichtsreaktionen in sehr geringen Mengen das Methyleniminiumsalz **8** bildet. Dieses reagiert mit der nur in geringer Gleichgewichtskonzentration vorliegenden Enolform **9b** der Ketoverbindung **9a** zum Hydrochlorid der Mannich-Base **10**.



Schema 2.1: Vereinfachter Mechanismus der Mannich-Reaktion

Die Variationsmöglichkeiten auf Seiten der eingesetzten Elektrophile und Nucleophile sind sehr gering. Zudem kommt es häufig auf Grund der drastischen Reaktionsbedingungen (lange Reaktionszeiten, hohe Temperatur, Zugabe von Säuren) zur Bildung unerwünschter Nebenprodukte. Weiterhin lassen sich Regiound Stereoselektivität kaum kontrollieren.

Die Nachteile der klassischen Mannich-Reaktion können zum Teil umgangen werden, wenn vorgeformte Iminiumsalze eingesetzt werden.

Die Mannich-Basen können bei milderen Reaktionsbedingungen ausgehend auch von anderen Aldehyden als Formaldehyd hergestellt werden. Darauf aufbauend ist eine Vielzahl von Reaktionsvarianten zur Aminoalkylierung von Keto- und Aldehydderivaten wie Enolethern^[26], Enolaten^[27], Enaminen^[28,29] oder Iminen^[30] auch im Arbeitskreis Risch^[30,31] entwickelt worden. Diese Verbindungen haben zudem gegenüber Ketoverbindungen den Vorteil, daß sie sich hoch regioselektiv darstellen lassen, und dadurch regioselektive Aminoalkylierung ermöglichen. Ihre hohe Reaktivität ermöglicht eine Reaktionsführung bei tiefen Temperaturen (-70 °C). Bei der Aminoalkylierung von Enaminen **11** mit ternären Iminiumsalzen **12** entstehen β -Aminoketone **14**, die zwei stereogene Zentren besitzen (**Schema 2.2**).



Schema 2.2: Aminoalkylierung von Enaminen 11 mit vorgeformten Iminiumsalzen 12

Nach Addition des Iminiumsalzes **12** an das Enamin **11** entsteht zuerst ein quartäres Iminiumsalz **13**, das zur Mannich-Base **14** hydrolysiert wird. *Arend*^[32] konnte zeigen, daß bei dieser Variante der Mannich-Reaktion, unabhängig von den Edukten und vom Gegenion, immer das *anti*-Produkt gebildet wird.

Eine enantioselektive Reaktionsdurchführung ist auf Grund des Bedarfes an enantiomerenreinen Wirk- und Naturstoffen die konsequente Weiterentwicklung. *Esser* und *Risch*^[33] gelang erstmals die enantioselektive Synthese von Mannich-Basen durch den Einsatz chiral modifizierter Enamine (SMP^[34] -als chirales Auxiliar). Die Enantioselektivität ist zwar gering, aber diese Methode ermöglicht die Synthese enantiomerenangereicherter Mannich-Basen ohne Racematspaltung^[21,22,35-40]. Synthesen mit hohen Enantioselektivitäten wurden später publiziert^[41-46]. Die Anwendungsbreite ist jedoch begrenzt, da die Synthese nur für einige spezielle Fälle geeignet ist.

5

3 Aufgabenstellung

Ziel dieser Arbeit war es, das aktuelle Know-how der modernen Varianten der Mannich-Reaktion für die Naturstoffsynthese anzuwenden. Mit der Mannich-Reaktion als Schlüsselschritt sollen zwei voneinander unabhängige Naturstoffklassen synthetisiert werden. Im ersten Teil der Arbeit wird die Darstellung von Piperidin- und Pyrrolidinalkaloiden **15** und **16** thematisiert (**Abb. 3.1**).



Abb 3.1: Zielverbindungen 15 und 16

Im zweiten Teil der Arbeit wird eine neues Verfahren vorgestellt, um die N-terminale Aminosäurekomponente von Nikkomycinen **17** (**Abb. 3.2**) darzustellen.



Abb 3.2: Struktur der Nikkomycine (X = CH oder N)

Beide Substanzklassen sind auf Grund ihrer vielversprechenden pharmakologischen Eigenschaften (siehe **Kap. 4.1** und **5.1**) von Bedeutung. Zudem können die so dargestellten Produkte **15** und **16** als Bausteine für die Synthese höhermolekularer Alkaloide dienen.

Bei der Entwicklung beider Synthesen sollten die folgenden Leitmotive berücksichtigt werden:

• für beide Stoffklassen sollte ein effizienter Syntheseweg gefunden werden, der mit überschaubarem präparativen Aufwand gute Ausbeuten ermöglicht das Reaktionsschema sollte möglichst so gehalten werden, daß durch Variation der Substituenten oder der Stereochemie sowohl natürliche als auch unnatürliche Derivate zugänglich sind.

Die neuen Verbindungen werden im Rahmen einer Industriekooperation hinsichtlich ihres Wirkpotenzials getestet.

4 Anwendung der Mannich-Reaktion zur Darstellung piperidin- und pyrrolidinsubstituierter Alkaloide

4.1 Stuktur und Eigenschaften von piperidin- und pyrrolidinsubstituierten Alkaloiden

Die breite Palette der biologischen Aktivitäten von Pyrrolidin- und Piperidinalkaloiden und deren synthetischer Derivate haben besonders das Interesse der pharmazeutischen Industrie geweckt. Kurze und flexible Synthesen für diese Gruppe von Verbindungen stellen daher ein wichtiges Ziel für den organischen Chemiker dar. Die Struktur dieser Alkaloide ist vielfältig. Als Substituenten von einfach oder mehrfach substituierten Pyrrolidin- oder Piperidin-Basen finden sich Methyl-, Carboxyl-, Hydroxyl-, und Aminogruppen sowie aliphatische Seitenketten unterschiedlicher Länge. Die Substitution erfolgt bevorzugt an den C-Atomen 2, 3 und 6 sowie am Heteroatom. In dieser Arbeit befassen wir uns ausschließlich mit den α -substituierten Alkaloiden, von denen einige Beispiele in **Abb. 4.1** zusammengestellt sind.

OH

(-)-Halosalin aus Haloxylon salicornicum

OH

(+)-Sedridin aus Sedum acre

(+)-Coniin aus *Conium maculatum*

OH

(+)-8-Ethylnorlobelol aus *Loberia inflata*

OH

(+)-*N*-Methylallosedridin aus Sedum sarmentosum

OH OH

Andrachamin aus Andrachne aspera

OH

(-)-Hygrolin aus *Erythoxylum coca*

OH

(+)-Allosedridin aus Sedum nudum

(-)-Pelletierin aus *Punica granatum*



Zahlreiche Synthesen dieser Naturstoffe sind in der Literatur beschrieben^[47-49]. Schlüsselreaktionen enantioselektiver Synthesen sind die Cycloaddition von Nitronen an Vinylsulfoxide ^[47], die asymmetrische Sharpless Dihydroxylierung^[48] und die Ruthenium-katalysierte Metathese von Cyclopentenderivaten^[49], bei denen die Enantioselektivität sichergestellt werden kann.

Das hohe Potenzial der Aminoalkylierung einer aktivierten Carbonylverbindung (Enolether, Enolate, Enamine oder Imine)^[32] mit einem cyclischen Iminiumsalz zur Darstellung von β -Aminoketonen ist dagegen kaum untersucht worden. **Schema 4.1** illustriert eine solche Mannich-artige Synthesestrategie am Beispiel der Aminoalkylierung eines Enamins **19** mit einem cyclischen Iminiumsalz **18**. Das Alkaloid **21** erhält man durch Reduktion des cyclischen β -Aminoketons **20**. Diese Strategie ist bisher in wenigen Einzelfällen angewendet worden^[50,51].



Schema 4.1: Mannich-artige Synthese von Pyrrolidin- und Piperidin-Basen

Die Gruppe R¹ muß so gewählt werden, daß die Aminofunktion durch Spaltung in die freie Form übergeführt werden kann. Dieses ist leicht möglich, sofern der Rest R¹ z.B. ein Allyl-, Benzyl- oder Carbamat-Rest ist. Für den Fall, daß R¹ ein Methylrest ist, sind N-Methyl-substituierte Alkaloide wie Hygrolin oder N-Methylallosedridin zugänglich.

Um mit anderen bekannten Synthesen konkurrieren zu können, darf die Alkaloidsynthese durch Mannich-Reaktion hinsichtlich einer ausreichenden Ausbeute nicht zu aufwendig gestaltet sein. In diesem Sinn ist ein leichter Zugang zu den cyclischen Iminiumsalzen **18** eine Bedingung für die Rechtfertigung dieses neuen Reaktionsweges.

4.2 Darstellung cyclischer Iminiumsalze

Für die Synthese cyclischer Iminiumsalze sind zwei Verfahren bekannt:

• Spaltung eines Methoxycarbamates **22** mit einer Lewis-Säure^[50] (**Schema 4.2**)



Schema 4.2: Lewis-Säure katalysierte Spaltung von Methoxycarbamaten 22

Decarboxylierung einer Aminosäure 24 mit POCl₃, SOCl₂ oder (COCl)₂^[52]
 (Schema 4.3).



Schema 4.3: Synthese der Iminiumsalze 25 durch Decarboxylierung

Im nachfolgenden Kapitel werden die beiden Verfahren in Bezug auf die angestrebten Produkte näher beschrieben und zur Darstellung der Alkaloide angewendet.

4.3 Bekannte Methoden für die Synthese von Piperidin- und Pyrrolidinalkaloiden durch Aminoalkylierung

4.3.1 Piperidin- und Pyrrolidinalkaloidsynthese nach Shono^[50]

Arbeiten über die Spaltung eines Methoxycarbamates **22** mit einer Lewis-Säure sowie die Aminoalkylierung mit cyclischen Iminiumsalzen sind von *Shono et al.*^[50] 1981 publiziert worden. Piperidin und Pyrrolidin werden als Urethan geschützt und durch anodische Oxidation in Methanol in das α -methoxylierte Urethan **22** übergeführt. Durch die Lewis-Säure katalysierte Spaltung von **22** bei tiefer Temperatur wird das Iminiumsalz **23** generiert. Die Wahl des Nucleophils und die Ergebnisse der Umsetzungen sind in **Tabelle 4.1** zusammengefaßt.



Schema 4.4: Generierung cyclischer Iminiumsalze 23 nach Shono^[50]

Urethan 22	Nucleophil	Produkt 26, 27	Ausb. [%]
П N H ₃ CO О 22а	OSi(CH ₃) ₃ Ph 28a	O N H ₃ CO 26a	92 (BF ₃ · OEt ₂)
22a	✓ OC₂H₅	СНО Н ₃ СО О 26b	56 (BF ₃ · OEt ₂) 75 (TiCl ₄)

Tabelle 4.1: Zusammenfassung der Umsetzung von Shono

Tabelle	4.1:	Fortsetzung
---------	------	-------------



Die Aminoalkylierungsmethode wurde mit dem Silylenolether **28**, dem Vinylether **29**, dem Vinylester **30** und dem Enamin **31a** durchgeführt. Die Mannich-Basen **26** und **27** erhält *Shono* mit guten bis exzellenten Ausbeuten, vor allem unter Verwendung von TiCl₄ als Lewis-Säure. Über die Diastereoselektivität bei der Synthese von **26d** wird keine Angabe gemacht.

Diese Ergebnisse von *Shono* sind für die Untersuchung über die Anwendung der Mannich-Reaktion zur Synthese der gewünschten Alkaloide vielversprechend. Analog **Schema 4.4** sollen diverse Nucleophile wie Enamine und Imine eingesetzt werden, um die Anwendungsbreite dieser Synthese zu bestimmen. Darüber hinaus sollten sich unnatürliche Derivate synthetisieren lassen, die im Rahmen einer Kooperation getestet werden.

4.3.2 Synthese von Sedamin und Norsedamin nach Pilli^[51]

Das von *Pilli* entwickelte Syntheseverfahren unterscheidet sich von *Shonos* nur geringfügig. Die Alkoxycarbamate **22** werden nicht durch anodische Oxidation des als Carbamat geschützten Pyrrolidins oder Piperidins synthetisiert (**Schema 4.4**), sondern durch Reduktion mit anschließender saurer Alkoholyse von Pyrrolidinon- und Piperidinon-Derivaten (**Schema 4.5**) erhalten. **33b** wird in exzellenter Ausbeute isoliert. Das durch Einwirkung von Ethanol erhaltene Ethoxylactam **33b** wird mit Trimethylsilyl-trifluoromethansulfonat (TMSOTf) bei tiefer Temperatur gespalten und mit dem Silylenolether **28a** zur Reaktion gebracht. Man erhält die Mannich-Base **34**, die nur noch reduziert und entschützt werden muß.



Schema 4.5: Synthese des (±)-Norsedamins (37) und (±)-Sedamins (38) nach *Pilli*. a) i: LDA, THF, -78 °C; ii: CICO₂Et, -78 °C; b) i: NaBH₄, EtOH, -23 °C, 3 h; ii: 2N HCl, EtOH, pH = 3, 1 h, iii: KOH, EtOH, pH = 7; c) PhCH(OSiMe₃)CH₂ (28a), TMSOTf (5 mol%), CH₂Cl₂, -78 °C; d) LiBH(C₂H₅)₃, THF, -78 °C; e) LiAlH₄, THF, 20 h; f) i: CF₃CO₂H, 25 °C, 30 min; ii: aq. NaHCO₃; g) Zn(BH₄)₂, THF, -78 °C; h) HCHO, CH₃CN, NaBH₃CN, 25 °C.

Über die Auswahl des Reduktionsmittels kann die Selektivität gesteuert werden. Durch Verwendung von LiBH(C₂H₅)₃ wird ausschließlich die Ketofunktion reduziert; die Carbamatfunktion kann anschließend mit LiAlH₄ reduziert werden, was zu (±)-Sedamin (**38**) und dem Diastereomer **39** führt. Eine diastereoselektive Reduktion ist durch Verwendung von Zn(BH₄)₂ als reduzierende Spezies möglich. Durch die Behandlung des β -Aminoketons **34** mit CF₃CO₂H und Reduktion mit Zn(BH₄)₂ wird (±)-Norsedamin (**37**) synthetisiert.

4.4 Wahl und Darstellung der Edukte

4.4.1 Synthese der α -Ethoxyurethane 33

Pillis Weg zu den Ethoxycarbamaten **33** wurde demjenigen mittels anodischer Oxidation bevorzugt, da der Laboraufwand überschaubar und die in der Literatur beschriebenen Ergebnisse überzeugend waren. Pyrrolidin-2-on und Piperidin-2-on werden mit Chlorameisensäureethylester als Carbamate geschützt (**Schema 4.6**). Man erhält **32a** und **32b** in 54 % bzw. 50 % Ausbeute.



Schema 4.6: Synthese der Ethoxycarbamate 33

Die Reduktion zu den Ethoxycarbamaten **33** erfolgt mit NaBH₄/EtOH/H⁺ nach *Speckamps* Verfahren^[53,54]. Als Reduktionbedingungen (Art der Säure, Reaktionstemperatur und Durchführung) wurden veröffentlichte Optimierungsarbeiten berücksichtigt. Die besten Ausbeuten der Reduktion von **32a** mit NaBH₄ in Ethanol mit anschließender Ethanolyse zu **33a** werden von Nagasaka^[55] beschrieben (83 %). Die Reaktion erfolgt bei einer Temperatur zwischen –6 und 0 °C. Für die Synthese des Homologen **33b** beschreibt Pilli eine Ausbeute von 94 % bei –23 °C (**Kap. 4.3.2**).

Nach einer dreistündigen Reduktion des Lactams **32a** bei den oben genannten Temperaturen, wird 1 %-ige HCI-Lösung zugegeben, bis sich ein pH-Wert von drei einstellt. Aufgrund der pH-Schwankungen wird Bromkresolgrün als interner Indikator zugegeben. **33a** wird mit 74 % und **33b** mit 85 % Ausbeute erhalten.

4.4.2 Wahl und Darstellung der Nucleophile

Das Aminoalkylierungspotenzial der Iminiumsalze **40** soll untersucht werden. Hierfür soll **40** mit verschiedenen Nucleophilen zur Reaktion gebracht werden (**Schema 4.7**).



Schema 4.7: Synthese von Piperidin- und Pyrrolidinalkaloiden **41** und **42** durch Aminoalkylierung von Nucleophilen mit den Iminiumsalzen **40**

Die Wahl fiel auf die Imine **43** und die Hydrazone **44** ($R = CH_3$, C_2H_5 , C_3H_7), die durch erfolgreiche Aminoalkylierung direkt zu Vorstufen von den in **Abb. 4.1** vorgestellten Alkaloiden führen. Die Enamine **19** wurden auch hinsichtlich der Aminoalkylierung getestet, um die Anwendungsbreite der Reaktion zu eruieren (**Abb. 4.2**).



Abb. 4.2: Ausgewählte Nucleophile

• Darstellung der Imine **43**

Die Imine **43** lassen sich in sehr guten Ausbeuten durch Säure-katalysierte Kondensation der Ketone mit *n*-Propylamin gewinnen^[56,57].

- Darstellung der Hydrazone 44
 Sie erfolgt ebenfalls in hoher Ausbeute durch Kondensation der Ketone mit Dimethylhydrazin bei Raumtemperatur^[58,59].
- Darstellung der Enamine **19** Mit Ausnahme des käuflichen 1-Cyclohex-1-enylpyrrolidin wurden sie durch die Titantetrachlorid-Methode gewonnen^[60-63].

4.5 Aminoalkylierung mit dem aus Ethoxycarbamat 33 generierten Iminiumsalz 40

Die Aminoalkylierung der ausgewählten Nucleophile wurde nach *Shonos* Verfahren durchgeführt. Hierfür wurde das Ethoxycarbamat **33** in Dichlormethan aufgelöst und bei –78 °C mit TiCl₄ gespalten (**Schema 4.8**). Das daduch generierte Iminiumsalz **40** wird durch Zugabe des Nucleophils auf sein Aminoalkylierungspotenzial hin untersucht. Die Ergebnisse der Umsetzungen sind in der **Tabelle 4.2** zusammengefaßt.



Schema 4.8: Synthese von Piperidin- und Pyrrolidinalkaloiden durch Aminoalkylierung von Nucleophilen mit den Iminiumsalzen **40**

Nr	Iminiumsalz	Nucleophil	Produkt	Reaktions-	Ausb.
	40		41 , 42	temp.	[%]
1	(⊕) N CO ₂ C ₂ H ₅ 40a	Nn-Pr 43a	$ \begin{array}{c} $	-78 bis -30 °C	_[a]
2	(+) N CO₂C₂H₅ 40b	43a	O N CO ₂ C ₂ H ₅ 42a	-78 bis -30 °C	_[a]
3	40a	, N ^{, N} , ↓ 44a	N CO ₂ C ₂ H ₅	-78 bis 20 °C	_[a]
4	40b	44a	41a 42a	-78 bis 20 °C	_[a]
5	40a	Nn-Pr 43b	N $CO_2C_2H_5$	-78 bis -30 °C	_[a]
6	$O_2C_2H_5$	43b	$41b$ O $CO_2C_2H_5$ $42b$	-78 bis -30 °C	_[a]
7	40a	↓ N [/] N ↓ 44b	$ \begin{array}{c} $	-78 bis 20 °C	_[a]
8	40a	Nn-Pr 43c	$ \begin{array}{c} $	-78 bis -30 °C	_[a]

 Tabelle 4.2: Aminoalkylierung von diversen Nucleophilen



Nr	Iminiumsalz	Nucleophil	Produkt ^[b]	Reaktions-	Ausb.
	40		41, 42	temp.	[%]
9	(⊕) N CO ₂ C ₂ H ₅ 40a	√ N ↓ ↓ ↓ ↓ ↓ ↓ ↓ ↓ ↓ ↓ ↓ ↓ ↓ ↓ ↓ ↓ ↓ ↓ ↓	EtO O 41d	-78 bis -30 °C	42
10	(+) N CO ₂ C ₂ H ₅ 40b	19a	Eto O 42d	-78 bis -30 °C	40
11	40a	N 19b	Eto O 41e	-78 bis -30 °C	36
12	40b	19b	eto o 42e	-78 bis -30 °C	45

Tabelle 4.2: Fortsetzung

[b] Die relative Konfiguration der stereogenen Zentren wird in der CIP-Nomenklatur angegeben. Aus Gründen der Übersichtlichkeit und des bessereren Verständnisses wird auf die korrekte Einhaltung der CIP-Konvention zur Abbildung von Molekülen in einigen Fällen verzichtet.

Aus **Tabelle 4.2** kann man entnehmen, daß die aus α -Methylketonen dargestellten Imine **43** und Hydrazone **44** sich nicht durch Reaktion mit den cyclischen Iminium-Salzen **40** aminoalkylieren lassen. Reaktionsbedingungen wie das verwendete Lösungsmittel und die Reaktionstemperatur wurden erfolglos variiert. Weitere Lewis-Säuren wie BH₃·O(C₂H₅)₂ und TMSOTf wurden bei der Reaktionsnummer 1 eingesetzt, ohne daß eine positive Auswirkung beobachtet werden konnte. Eine mögliche Erklärung ist die zu geringe Reaktivität der Imine und Hydrazone. Dagegen liefert die Aminoalkylierung der Enamine **19b** und **19c** einen Zugang zu den Mannich-Basen in akzeptablen Ausbeuten. Dabei wird durch Kontrolle mittels ¹Hund ¹³C-NMR-Spektroskopie nur ein Produkt beobachtet (≥ 99 % ds). Auf Grund früherer Untersuchungen^[32] kann man davon ausgehen, daß ausschließlich *anti*-Produkte gebildet werden.

Eine zusammenfassende Betrachtung dieser Ergebnisse zeigt, daß die in **Abb. 4.1** vorgestellten Alkaloide nach dieser Synthesemethode nicht leicht dargestellt werden können. Die durch *in situ* Spaltung von Ethoxycarbamaten mit einer Lewis-Säure erhaltenen Iminium-Salze **40** reagieren nicht mit Imin- und Hydrazon-Derivaten der α -Methylketone. Da es keine leistungsstarke Methode zur Darstellung von Enaminen der α -Methylketone gibt, können die Vorstufen der Alkaloide somit nicht zugänglich gemacht werden. Durch Reaktion mit Enaminen **19** sind mit dieser Methode jedoch durchaus interessante Verbindungen darstellbar. Die Reaktion von **40** mit den Enaminen **19** verläuft hoch diastereoselektiv und führt zu den *anti*-konfigurierten Mannich-Basen.

4.6 Aminoalkylierung mit aus Aminosäuren stammenden Iminiumsalzen

4.6.1 Erzeugung der Iminiumsalze nach Rapoport^[52]

Diese Methode beruht auf der Instabilität der Säurechloride von α -tertiären Aminosäuren. Diese Beobachtung wurde erstmals von *Maksimov*^[64-66] veröffentlicht. Er entdeckte, daß aktivierte Acyl-Derivate von α -tertiären Aminosäuren thermisch decarboxylieren und nach Reaktion mit Wasser zu einem Aldehyd und einer sekundären Amin-Komponente führen. Diese Eigenschaft wurde von *Rapoport et al.*^[52] ausgenutzt, um ein gängiges Verfahren für die Darstellung von Iminium-Salzen solcher Verbindungen in guten Ausbeuten zu entwickeln. Bei seinem Verfahren wird eine cyclische Aminosäure **24** kurzzeitig (3 – 5 min) mit POCl₃ erhitzt (**Schema 4.9**).



Schema 4.9: Decarboxylierung cyclischer α -Aminosäuren mit POCl₃

Bei der Wahl des Substituenten R wird keine Einschränkung gemacht. Es werden R = Methyl, Benzyl, Phenylethyl, aber auch lange estersubstituierte- oder ethoxysubstituierte Ketten beschrieben. Für die Darstellung der Pyrrolidin- und Piperidin-Basen (**Abb. 4.1**) werden N-Methyl und N-Benzyl-substituierte Aminosäuren ausgewählt, da sie entweder einen direkten Zugang zu Alkaloiden wie Hygrolin, N-Methylallosedridin oder - nach Debenzylierung - für die anderen Alkaloide eröffnen (**Abb 4.3**).



Abb 4.3: Eingesetzte Aminosäuren bei der Decarboxylierung mit anschließender Aminoalkylierung

- Die N-Benzyl-substituierten Aminosäuren 45 wurden durch Benzylierung^[67] erhalten. Die Ausbeuten der Reaktionen sind eher mäßig (39 % für n = 1, 25 % für n = 2). Diese Beobachtung erklärt sich durch die konkurrierende Benzylester-Bildung und korreliert mit den Resultaten, die in der Literatur beschrieben sind. Versuche, das Benzyl-1-benzylprolinat selektiv zum N-Benzyl-derivat 45a zu debenzylieren^[68], konnten nicht erfolgreich durchgeführt werden.
- Die Aminosäuren 46a und 46b wurden auf verschiedenen Wegen synthetisiert. 46a erhält man durch Oxidation^[69,70] von N-Methyl-1-methoxypyrrolidin in 63 % Ausbeute und 46b durch Esterverseifung^[71] des käuflichen N-Methylpipecolinsäureethylesters in 96 % Ausbeute.

4.6.2 Decarboxylierung der Aminosäuren 45 und 46 und Aminoalkylierung der Enamine 19

Es wurde in dem Kapitel 4.5 gezeigt, daß die Enamine 19 bezüglich einer Aminoalkylierung viel reaktiver sind als die Imine 43. Mittels einiger Vorversuche wurde zunächst überprüft, ob die durch Decarboxylierung entstehenden Iminiumsalze **47** und **48** mit Enaminen reagieren. Die Aminosäure wurden durch kurzzeitiges Erhitzen über einen Zeitraum von 3 bis 4 min bei einer Temperatur von 100 °C, die bis zur Beendigung der Gasentwicklung beibehalten wurde, mit einem Überschuß an POCl₃ decarboxyliert. *Rapoport* beschreibt, daß die Reinigung der Iminiumsalze durch mehrfache Behandlung mit trockenem Diethylether erfolgt. Die Ausbeuten der vorgestellten Aminoalkylierungen konnten deutlich verbessert werden, wenn nach Beendigung der Gasentwicklung das überschüssige POCl₃ im Hochvakuum verdampft wurde. Die Iminiumsalze 47 und 48 werden in THF aufgenommen und auf –80 °C abgekühlt. Nach Zugabe des Enamins **19** rührt man 4 h und läßt dabei die Reaktionstemperatur auf maximal –30 °C ansteigen (Schema 4.10). Um in jedem Fall eine möglichst hohe Ausbeute zu erzielen, wird die Reaktionsmischung über Nacht bei dieser Temperatur im Eisfach gelagert, bevor die Aufarbeitung beginnt. Durch Zugabe von Salzsäure und Ether lassen sich die nichtbasischen Bestandteile durch Extraktion herauswaschen. Nach Zugabe verdünnter Ammoniaklösung wird die freie Mannich-Base in Dichlormethan aufgenommen, getrocknet und eingeengt. Die Ergebnisse sind in Tabelle 4.3 aufgeführt.



Schema 4.10: Decarboxylierung von cyclischen Aminosäuren und Reaktion mit Enaminen

Nr	Iminiumsalz	Enamin	β -Aminoketon	Ausb.
	47 bzw. 48	19	49 bzw. 50	[%]
1	(+) N 47a	√ N ↓ ↓ ↓ ↓ ↓ ↓ ↓ ↓ ↓ ↓ ↓ ↓ ↓ ↓ ↓ ↓ ↓ ↓ ↓	N H 49a	52
2	47a	N 19b	N H H	53
3	47a	√N 19c	N H H	63
4	47b	19a	A9d	53
5	47b	19b	H H H H H H H H H H H H H H H H H H H	60

 Tabelle 4.3: Aminoalkylierung von Enaminen 19 mit den Iminiumsalzen 47 und 48

Nr	Iminiumsalz	Enamin 19	β -Aminoketon	Ausb.
	47 bzw. 48		49 bzw. 50	[%]
6		19c		54
	47b		49f	
7	(⊕) N 48a	19a	0 N H 50a	67
8	48a	19b	N H 50b	64
9	48a	19c	0 N H 50C	54

Tabelle 4.3: Fortsetzung

Die Aminoalkylierung der Enamine **19** verläuft mit zufriedenstellenden Ausbeuten von bis zu 67 %. Es wird bei allen Versuchen nur ein Diastereomer im ¹H- und ¹³C-NMR-Spektrum nachgewiesen. Aufgrund früher gesammelter Erkenntnisse und des postulierten Mechanismus der Aminoalkylierung^[32], wird den Produkten die *anti-*Konfiguration zugeordnet. **Tabelle 4.3** weist zudem darauf hin, daß der Substituent R am Stickstoffatom im Verlauf der Aminoalkylierung keinerlei Auswirkung auf die Höhe der errreichten Ausbeute hat. Dies bedeutet, daß die Stabilitäten der Iminiumsalze **47** und **48** vergleichbar sind. Durch Decarboxylierung der Aminosäuren **45** und **46** und Aminoalkylierung der Enamine **19** sind sowohl die N-Methyl-substituierten, als auch nach Debenzylierung die freien Alkaloide zu synthetisieren. Dies gilt jedoch nur unter der Voraussetzung, daß die Reaktivität des Nucleophils hinreichend ist.

4.6.3 Aminoalkylierung aromatischer Verbindungen

Die Elektrophilie der cyclischen Iminiumsalze **47** wurde durch Umsetzungen mit elektronreichen Aromaten weiter untersucht. Ausgewählt wurden hierfür *N*-Methylindol (**51a**) und 2-Naphthol (**51b**). Vor der Aminoalkylierung wird das 2-Naphthol mit einem Äquivalent Triethylamin behandelt, um eine Aktivierung der α -Position zu erzielen. Nach Decarboxylierung von **45a** und **45b** und Verdampfen des überschüssigen POCl₃ wurden die Iminiumsalze **47** in THF aufgenommen und bei Raumtemperatur mit den Aromaten zur Reaktion gebracht (**Tabelle 4.4**).

Nr Iminiumsalz 47 Aromat 51 Produkt 52, 53 Ausb. [%] (+)1 64 51a 47a 52a 2 51a 50 47b 53a OH OH Ν _[a] 3 47a 51b 52b OH Ν _[a] 51b 4 47b 53b [a] Das gewünschte Produkt wird in Spuren durch Massenspektrometrie nachgewiesen.

 Tabelle 4.4: Aminoalkylierung von Aromaten 51

Die Reaktion mit *N*-Methylindol verläuft mit einer Ausbeute von 64 %. Bei der Reaktion Nr. 4 und 5 mit 2-Naphthol wurden **52b** und **53b** nur in Spuren mittels Massenspektrometrie nachgewiesen. Als Hauptprodukte der Reaktion wird die Verbindung **54** isoliert (**Abb. 4.4**).



Abb. 4.4: Hauptprodukt der Aminoalkylierung von 2-Naphthol

Wird das 2-Naphthol vor der Umsetzung mit dem Iminiumsalz **47** nicht mit Triethylamin behandelt, wird ebenfalls kein Aminoalkylierungsprodukt **52b** bzw. **53b** isoliert, sondern auch **54**. Der Mechanismus der konkurrierenden Reaktion ist im **Schema 4.11** verdeutlicht. Die Iminiumsalze **47** und **48** können durch Deprotonierung zu den Enaminen **55** reagieren. Durch Reaktion von **55** mit einem Äquivalent des Iminiumsalzes erhält man die Zwischenstufe **56**, die nach Deprotonierung zu den Bicyclen **54** und **57** führt.



Schema 4.11: Mechanismus der konkurrierenden Reaktion

Diese konkurrierende Reaktion tritt vermutlich ein, wenn die Reaktivität des zugesetzten Nucleophils zu gering ist. In diesem Fall weist die konkurrierende Reaktion eine höhere Reaktionsgeschwindigkeit auf als die gewünschte Aminoalkylierung. Dieser Sachverhalt wird in **Kap. 4.6.4** näher erläutert.

4.6.4 Anwendung des Verfahrens zur Alkaloidsynthese

Für die Anwendung der Mannich-Reaktion auf die Synthese der Piperidin- und Pyrrolidinalkaloide wurden die aus α-Methylketonen und *n*-Propylamin dargestellten Imine **43** zur Reaktion gebracht (**Schema 4.12**). Nach Reduktion der Mannich-Basen **58** und **59** und Debenzylierung von **58** sind eine Vielzahl der in **Abb. 4.1** gezeigten natürlichen und unnatürlichen Alkaloide erhältlich.



Schema 4.12: Darstellung der Alkaloide durch Aminoalkylierung der Imine 43

Die Aminosäuren **45** und **46** wurden analog **Kapitel 4.6.1** decarboxyliert. Nach Verdampfen des überschüssigen POCl₃ im Hochvakuum werden die Iminiumsalze **47** und **48** in THF aufgenommen und auf –80 °C abgekühlt. Nach Zugabe des Imins **43** rührt man 4 h und läßt dabei die Reaktionstemperatur auf –30 °C ansteigen. Um in jedem Fall eine möglichst hohe Ausbeute zu erzielen, wird die Reaktionsmischung vor der Aufarbeitung über Nacht bei dieser Temperatur im Eisfach gelagert. Die
Iminfunktionalität wird durch Rühren in Essigsäure hydrolysiert. Durch Zugabe von Salzsäure und Ether lassen sich die nichtbasischen Bestandteile durch Extraktion herauswaschen. Nach Zugabe verdünnter Ammoniaklösung wird die freie Mannich-Base in Dichlormethan aufgenommen, getrocknet und eingeengt.

Nr	Iminiumsalz	Imin	β -Aminoketon	Ausb.
	47 bzw. 48	43	58 bzw. 59	[%]
1	(+) N 47a	Nn-Pr 43a	58a	64
2	(+) N 47b	43a	58b	61
3	() N I	43a	N I I	71
	48a		59a	
4		43a	O N	61
	48b		59b	
5	47a	Nn-Pr 43b	N N	_[a]
			58c	

Tabelle 4.5: Aminoalkylierung der Imine 43 mit den Iminiumsalzen 47 und 48



Nr	Iminiumsalz	Imin	β -Aminoketon	Ausb.
	47 bzw. 48	43	42 bzw. 43	[%]
6		Nn-Pr 43b	N N N N	_[a]
	47b		58d	
7	(+) N 480	43b	O N I	_[a]
	404		59c	
8	(+) N	43b	O N I	_[a]
	48b		59d	
9	(†) N 47a	O L		88
			54a	

Tabelle 4.5: Fortsetzung

[a] Die gewünschte Mannich-Base konnte nicht nachgewiesen werden

Es wurden die Imine **43a**, **b** und **c** unter den oben beschriebenen Bedingungen aminoalkyliert. In **Tabelle 4.5** sind die Ergebnisse der Aminoalkylierung von **43a** und **43b** aufgeführt. Dabei fällt auf, daß das aus Aceton dargestellte Imin **43a** mit guter Ausbeute (61 – 71 %) mit den Imiumsalzen **47** und **48** reagiert. Deren Homologe **43b** und **43c** (die Ergebnisse der Reaktionen mit **43c** sind nicht aufgeführt, da sie mit denen von **43b** identisch sind) ergeben dagegen keinerlei Aminoalkylierungsprodukte. Bei den Versuchen 5 bis 8 wurden ausschließlich die Produkte **54a**,**b** und **57a**,**b** isoliert. Es fand demnach keine Reaktion des Iminiumsalzes mit dem Imin statt. Auch durch Variation der Reaktionsbedingungen (Temperatur, Wahl des Lösungsmittels) konnte dieses Ergebnis nicht verbessert werden. Die Gründe hierfür sind vermutlich in der geringeren Reaktivität der Imine **43b** und **43c** im Vergleich zum Imin **43a** zu sehen. Aceton wurde bei der Aminoalkylierung herangezogen (Versuch 9) um zu überprüfen, ob eine Reaktion stattfindet. Dafür wurde das Iminiumsalz **47a** in abs. Aceton aufgelöst, über Nacht bei Raumtemperatur gerührt und wie im Fall der Imine sauer und basisch aufgearbeitet. Wegen der niedrigen Reaktivität der Ketone wird wie erwartet kein Aminoalkylierungsprodukt **58a** isoliert, sondern man erhält den Heterocyclus **54a**. Dieser entsteht durch Reaktion des Iminiumsalzes **47a** mit dem sich nach Deprotonierung in der Reaktionslösung befindenden Enamin **55**.

Analog zu **Kap. 4.5** wurden auch Hydrazone **44** zur Reaktion gebracht (**Schema 4.13**). Dieser Ansatz ermöglicht eine direkte Vergleichbarkeit mit dem oben beschriebenen Verfahren. Es sollte weiterhin überprüft werden, ob auf Grund höherer Reaktivität der Hydrazone gegenüber der Aminoalkylierung von Iminen eine Verlängerung der acyclischen Alkylkette des β -Aminoketons möglich ist.



Schema 4.13: Reaktion der Hydrazone 44 mit cyclischen Iminiumsalzen 47 und 48

Die Reaktion erfolgt bei Raumtemperatur in Dichlormethan als Lösungsmittel. Die Wahl des Lösungsmittels fiel auf Dichlormethan, da hiermit bessere Ausbeuten als bei der Verwendung von THF erzielt werden konnten. Nach 10 h wird das Hydrazon durch Zusatz gesättigter Oxalsäure-Lösung gespalten. Nach 10 h erfolgt eine saure und eine basische Aufarbeitung, welche analog zu den oben mit den Iminen **44** beschriebenen abläuft. Die Ergebnisse der Umsetzungen sind in der **Tabelle 4.6** aufgeführt.

Nr	Iminiumsalz	Hydrazon	β -Aminoketon	Ausb.
	47 bzw. 48	44	58 bzw. 59	[%]
1	√⊕ N 47a	N 44a	58a	53
2	47b	44a	58b	59
3	(⊕) N 48a	44a	59a	54
4	(+) N 48b	44a	S9b	51
		I	0	
5	47a	44b		_[a]
			58c	

 Tabelle 4.6: Reaktion der Hydrazone 44 mit den Iminiumsalzen 47 und 48



Die gewünschte Mannich-Base konnte nicht nachgewiesen werden

Nr	Iminiumsalz	Hydrazon	β -Aminoketon	Ausb.
	47 bzw. 48	44	58 bzw. 59	[%]
6	(+) N	44b	N N N	_[a]
	47b		58d	
7	(⊕) N I	44b	O N	_[a]
	48a		59c	
8	(+) N	44b	O N I	_[a]
	48b		59d	

Tabelle 4.6: Fortsetzung

Die Versuche machen deutlich, daß die Hydrazone **44** auf kein Fall reaktiver als die entsprechenden Imine **43** sind. Die Ausbeuten der Umsetzungen mit den Iminiumsalzen **47** und **48** liegen mit 51 % bis 59 % niedriger als die bei der Aminoalkylierung der Imine erhaltenen Resultate. Ebenso läßt sich mit dieser Methode keine Alkylkettenverlängerung erreichen. Die Reaktionen mit den aus Butan-2-on und Pentan-2-on dargestellten Hydrazonen **44b** und **44c** führen nicht zu den gewünschten Produkten, sondern nur zu den Bicyclen **54a**,**b** und **57a**,**b**. Aus Gründen der Übersichtlichkeit sind nur die Ergebnisse der Aminoalkylierung von **44b** aufgeführt, da die Ergebnisse der Umsetzungen mit **44c** ebenfalls nicht zu den gewünschten Produkten führten.

[[]a] Die gewünschte Mannich-Base konnte nicht nachgewiesen werden

Es wurde jedoch beobachtet, daß die Aminoalkylierung aktivierter Aceton-Derivate mit Ausbeuten zwischen 51 % bis 71 % verliefen. Die Ringgröße des Iminiumsalzes sowie der Substituent am Stickstoffatom, der aus einem Methyl- oder Benzylrest bestand, haben auf den Verlauf der Aminoalkylierung keinen erkennbaren Einfluß. Wird dagegen die Alkylkette des Nucleophils um eine Methylen-Einheit verlängert, findet keine Aminoalkylierung statt. Bei einer Verlängerung um zwei Methyleneinheiten, wie sie aus der Verwendung von Pentan-2-on resultiert, konnte ebenfalls keine Aminoalkylierung festgestellt werden. Nach diesem zweistufigen Verfahren, welches zuerst die Spaltung cyclischer Aminosäuren nach Rapoport^[52] und die anschließende Aminoalkylierung aktivierter Ketone umfasst, sind aus 58a und 59a erhältliche Piperidin- und Pyrrolidinalkaloide in guten Ausbeuten darstellbar. Die Verbindungen 58 und 59 lassen sich durch Reduktion und Debenzylierung in die gewünschten Piperidin- und Pyrrolidin-Alkaloide überführen. Diese Reaktionen wurden auf Grund zahlreicher Literaturbeschreibungen^[50,51,72,73] nicht durchgeführt. Eine Übersicht der möglichen zugänglichen Verbindungen wird aus Schema 4.14 ersichtlich.



Schema 4.14: Zusammenfassung der durch Decarboxylierung mit anschließender Aminoalkylierung synthetisierbaren Alkaloide.

5 Anwendung moderner Varianten der Mannich-Reaktion zur Synthese von Nikkomycin-Derivaten

5.1 Nikkomycine, Art und Eigenschaften

Die Nikkomycine sind Peptid-Nucleosid-Antibiotika mit fungiziden, insektiziden und akariziden Eigenschaften^[74-84]. Ihre biologische Wirkung beruht auf der Hemmung der Chitinbiosynthese. Erzeugerstämme sind *Streptomyces tendae* (**Photo 5.1**), die hauptsächlich die Nikkomycine Z und X produzieren, *Streptomyces-cacaoi* und *-asoensis*.



Photo 5.1: Streptomyces tendae und allgemeine Formel der Nikkomycine

Einige Nikkomycine sind in Abb. 5.1 aufgeführt.

Die Stereochemie der verschiedenen Nikkomycine ist identisch. Sie unterscheiden sich jedoch voneinander durch:

- die Struktur des N-terminalen- γ -Hydroxyaminosäure-Bausteins (X = CH, N).
- durch die Nucleosid-Komponente (Substituenten R¹ und R²).



Abb. 5.1: Nikkomycin B, B_x, J, X und Z

5.2 Literaturbekannte Darstellung der N-terminalen Komponente der Nikkomycine und Erläuterung der Synthesestrategie

Wir befassen uns mit dem γ -Hydroxyaminosäure-Derivat **60** (**Abb. 5.2**). Die absolute Konfiguration der Einheit **60** ist (2*S*,3*S*,4*S*). Variationen betreffen den Arylsubstituenten X = CH (Nikkomycin B, B_x) oder X = N (Nikkomycin I, J, X, Z).



Abb. 5.2: Hydroxyaminosäure-Baustein der Nikkomycine

In der Literatur sind mehrere Beispiele zur Totalsynthese natürlicher Nikkomycine beschrieben, die die Darstellung der Hydroxyaminosäure-Einheit **60** als Zwischenprodukt enthalten. Vergleichende Daten zum Syntheseaufwand und zur Gesamtausbeute bei der Darstellung von **60** sind in **Tabelle 5.1** zusammengestellt. Bei einer zusammenfassenden Betrachtung der zitierten Literatur fällt auf, daß die Synthesen nur für den Phenylrest mit X = CH beschrieben sind. Lediglich die Nikkomycin-Darstellung von *König et al.*, die um entsprechende Pyridin-Systeme später ergänzt wurde^[85], erweiterte dieses Spektrum. Dazu ist anzumerken, daß die Zahl der Reaktionsstufen zum Teil hoch ist und die Gesamtausbeuten niedrig sind, obwohl der zu synthetisierende Baustein relativ klein ist. Dieses wird vor allem bei den enantioselektiven Synthesen deutlich.

Jahr	Autor	Stufen	Х	Ausbeute	Referenz
1980	König et al.	4 ^[a]	СН	20 % ^[b,c]	[75]
1983	Jäger et al.	4 ^[a]	СН	36 % ^[b,d]	[86]
1988	Weinreb et al.	7	СН	3.2 % ^[d]	[87]
1991	Barrett et al.	4	СН	8.6 % ^[d]	[88]
1993	Barluenga et al.	7	СН	9 % ^[e]	[89]
1994	Hanaoka et al.	6	СН	8.8 % ^[e]	[90]
1995	Akita et al.	5	СН	2 % ^[e,f]	[91]
1996	Bloch et al.	7	СН	22 % ^[b,e]	[92]
1997	Griengl et al.	5	СН	11 % ^[e,g]	[93]

Tabelle 5.1: Überblick der publizierten Synthesen des Bausteins 60

[a] Die Angabe bezieht sich auf die in der Primärpublikation beschriebene Anzahl der Stufen.

[b] Als p-Methoxyderivat synthetisiert.

[c] Als Diastereomerengemisch synthetisiert.

[d] Aminosäure als Racemat dargestellt.

[e] Enantiomerenrein.

[f] Als γ -Silyloxy- β -methyl- α -azidobutansäureaminosäureester synthetisiert.

[g] Als p-Acetoxyderivat synthetisiert.

Aufgabe unserer Arbeit war es, eine einfache und leistungsstarke Methode für die Darstellung der γ -Hydroxyaminosäure-Bausteine **60** zu entwickeln. Für die Synthese des Zielmoleküls wurde folgende Strategie verfolgt (**Schema 5.1**):

- Darstellung der Mannich-Base 61 durch Aminoalkylierung eines Ketons bzw. einer aktivierten Carbonylverbindung mit einem estersubstituierten Iminiumsalz 64. Dazu muß die Diastereoselektivität der Reaktion betrachtet werden, da *syn*-Produkte eine Vorstufe natürlicher und *anti*-Produkte unnatürlicher Nikkomycine sind. Um die Anwendungsbreite der Reaktion zu definieren, werden Alkylketone 62 und Arylketone 63 aminoalkyliert.
- Reduktion der β-Aminoketone 61 und Schutzgruppenspaltung, wobei die Reihenfolge frei wählbar ist. Aufgrund dieser letzten Reaktion müssen die Substituenten des Iminium-Salzes 64 so gewählt werden, daß eine Spaltung leicht möglich ist.



Schema 5.1: Retrosynthetische Überlegung zur Synthese des Bausteins 60

5.3 Bekannte Methoden zur Darstellung der α -Amino- γ -oxocarbonsäureester

5.3.1 Darstellung der ternären Iminiumsalze nach Groß^[94]

Groß^[94,95] beschreibt in seinen Arbeiten die Darstellung estersubstituierter Iminium-Salze **64** (Piperidinderivat von Glyoxylsäuremethylestern) und die Umsetzung mit Ketonen. Über die Diastereoselektivität der Umsetzung macht er keine Angaben. Die Iminium-Salze werden aus Dichloressigsäure durch Spaltung von *N*,*N*-Acetalen bzw. *N*,*O*-Acetalen mit Sulfurylchlorid und Acetylchlorid generiert (**Schema 5.2**).



Schema 5.2: Darstellung der ternären Iminiumsalze 65 nach Groß^[94]

Die Mannich-Reaktion stellt für die Nikkomycinsynthese dann eine effiziente Methode dar, wenn die Ergebnisse (Ausbeute, Diastereoselektivität) der Aminoalkylierung zu **61** zufriedenstellend sind, aber auch wenn die Edukte leicht zugänglich sind. Darüberhinaus muß die Aminokomponente NR₂ im großen Umfang variiert werden können. Der von *Groß* vorgeschlagene Weg zur Synthese des Iminiumsalzes **65** erfüllt diese Kriterien nur in eingeschränktem Umfang.

Umfangreiche Untersuchungen in unserem Arbeitskreis^[96,97] haben hingegen gezeigt, daß estersubstituierte Iminiumsalze erheblich einfacher als nach der von *Groß* beschriebenen Methode erhältlich sind. Hinzu kommt, daß sie nach unseren Arbeitsmethoden *in situ* zugänglich sind, was im Sinn einer effizienten Synthese von Nikkomycin-Derivaten von Bedeutung ist. Auf diese Weise ist die Einsparung einer Reaktionsstufe möglich.

5.3.2 *In situ* generierte ternäre Iminiumsalze aus symmetrischen Aminalen des Glyoxylsäureethylesters

Bei Untersuchungen in unserem Arbeitskreis zur Synthese von γ -Oxo- α -aminosäure-Derivaten **69** hat sich die *in situ* Generierung der carbonsäureethylestersubstituierten Iminiumsalze **68** aus symmetrischen Aminalen **67** des Glyoxylsäureethylesters (**66**) als Methode der Wahl erwiesen (**Schema 5.3**)^[96-98].



Schema 5.3: Aminoalkylierung von Ketonen mit *in situ* generierten ternären Carbonsäureethylester-substituierten Iminiumsalzen 68

Die Darstellung der Bis-dialkylamino-essigsäureethylester **67** verläuft problemlos und in guten bis sehr guten Ausbeuten in Anlehnung an klassische Aminal-

synthesen^[99,100] aus Glyoxylsäureethylester (**66**) und einem sekundären Amin. Für die Auswahl des einsetzbaren Amins gibt es keine wesentliche Begrenzung. Die Generierung des ternären Iminiumsalzes **68** erfolgt *in situ* mit Acetylchlorid bei 0 °C. Diese Art der Reaktionsführung ermöglicht eine "Ein-Topf-Reaktion" und vermeidet die Isolierung des sehr hygroskopischen Salzes **68**. Als Ketoverbindungen sind Cyclohexanon-Derivate eingesetzt worden. Nach dem Erhitzen des Reaktionsgemisches unter Rückfluß ensteht das Hydrochlorid der Mannich-Base in guter Ausbeute.

Dieses Verfahren wurde erfolglos zur Aminoalkylierung des Diethylketons und des Propiophenons sowie ihrer Enamin-Derivate angewendet. Es konnte in allen Versuchen hauptsächlich das Edukt (Keton, Amin) und nur Spuren des gewünschten Aminoalkylierungsproduktes durch GC-MS-Analyse nachgewiesen werden. Die Variation des Aminals **67** und der Reaktionsbedingungen (Lösungsmittel, Reaktionstemperaturen) konnten das Ergebnis nicht positiv beeinflussen. Auf Grund der enttäuschenden Ergebnisse wurde diese Aminoalkylierungsmethode nicht weiter untersucht.

5.3.3 *In situ* generierte Glycin-Kation-Äquivalente aus Dialkylaminobenzotriazol-1-yl-essigsäureethylestern

Diese Arbeiten sind auf Untersuchungen von *Katritzky* zurückzuführen, der sich in den vergangenen Jahren intensiv mit den Eigenschaften und dem Synthesepotential von 1-*H*-Benzotriazol (**70**) beschäftigt hat ^[101,102]. **70** hat sich als exzellentes Auxiliar zur *in situ* Erzeugung von Iminiumsalzen in Aminoalkylierungsreaktionen erwiesen.



Dieses Potenzial ist auf die Eigenschaften der Derivate^[102] von **70** zurückzuführen. Benzotriazolverbindungen bilden in Abhängigkeit ihrer Substituenten bevorzugt ionische Formen (**Schema 5.4**).

40



Schema 5.4: Bevorzugte Reaktion unterschiedlich substituierter Benzotriazole

Die kovalente Form befindet sich in Lösung im Gleichgewicht mit den Benzotriazol-1yl- und Benzotriazol-2-yl-Verbindungen^[103-105].

Wir konnten ausgehend von *Katritzkys* Ergebnissen^[101-108]zeigen, daß sich die Iminiumsalze **72** exzellent zur Aminoalkylierung für elektronenreiche Aromaten^[97,109] eignen (**Schema 5.5**).



Schema 5.5: Aminoalkylierung von Aromaten mit aus Benzotriazolaminalen *in situ* dargestellten Iminiumsalzen; a) Bt-H/HNR₂/Toluol, 65 °C; b) Lewis-Säure.

Diese Methode stellt auf Grund der leicht darstellbaren Aminale, der freien Wählbarkeit der Aminofunktion R und der exzellenten Ausbeuten (70 – 93 %) der Aminoalkylierungen einen wichtigen Ausgangspunkt für die angestrebte Synthese dar.

5.4 Darstellung der α-Amino-γ-oxo-carbonsäureethylester 74 durch Umsetzung von Ketonen mit Dialkylamino-benzotriazol-1-yl-essigsäureethylestern 71

Die Darstellung der Dialkylamino-benzotriazol-1-yl-essigsäureethylester **71** erfolgt analog zur Synthese der 1,1-Bis-dialkylamino-essigsäureethylester **67** aus monomerisierter Glyoxylsäureethylesterlösung (**66**), 1 *H*-Benzotriazol (**70**) und einem sekundären Amin (**Schema 5.6**).



Schema 5.6: Darstellung der Dialkylaminobenzotriazol-1-yl-essigsäureethylester 71

Das entstehende Wasser wird durch Zugabe von MgSO₄ während der Reaktion nahezu quantitativ aus dem Reaktionsgemisch entfernt. Es wurde gezeigt^[97], daß die Gruppe R frei variierbar ist, und daß die Reaktion nahezu quantitativ und selektiv zu den Aminalen **71** führt.

Schema 5.7 faßt die Synthesestrategie zur Darstellung der α -Amino- γ oxocarbonsäureester **74** zusammen. Die Aminoalkylierung wurde zunächst mit Ketonen durchgeführt. Für ein vollständiges Studium der Aminoalkylierung zu den γ -Oxo- α -aminosäure-Derivaten **74** (Aussagen über die Reaktivitäten und die Diastereoselektivitäten der Aminoalkylierung, aber auch über die Stabilität der entstandenen Mannich-Basen) wurden sowohl verschiedene käufliche Ketone ausgewählt (Aryl- und Alkylketone) als auch verschiedene Amine zur Darstellung der Benzotriazol-aminale eingesetzt (Piperidin, Diallylamin, Dibenzylamin).

Die Aminale **71a**, **71b**, **71c** wurden wie oben beschrieben synthetisiert. Die aus Dibenzylamin und Diallylamin dargestellten Aminale ermöglichen den Zugang zu den

entschützten β -Aminoketonen durch Allyl-^[110-114] bzw. Benzylgruppen^[115-121]-Spaltung.

Die Aminale wurden in THF aufgelöst und mit TiCl₄ bei –80 °C gespaltet. Für jedes Sauerstoff- bzw. Stickstoffatom des Ketons wurde ein weiteres Äquivalent Lewis-Säure zugesetzt. Nach 30 min Rühren (vollständige Bildung des Iminiumsalzes **72**) wurde das Keton hinzugefügt und die Reaktionslösung 10 h bei Raumtemperatur weiter gerührt.



Schema 5.7: Synthesestrategie zur Darstellung von α -Amino- γ -oxocarbonsäureestern **74**. a) Bt-H/HNR₂/Toluol, 65 °C; b) Lewis-Säure, THF, - 80 °C; c) 20 °C.

63, 63 R ¹	71, 72	R_2
Pentan-3-on (62)	а]-(CH ₂) ₅ -[
1-Phenyl-propan-1-on (63a)	b	$(-CH_2-CH=CH_2)_2$
1-(4-Methoxy-phenyl)-propan-1-on (63b)	С	(-CH ₂ -Ph) ₂
1-(4-Hydroxy-phenyl)-propan-1-on (63c)		
Essigsäure -4-propionyl-phenylester (63d)		
1-Pyridin-4-yl-propan-1-on (63e)		

Nr	Keton	Aminal	α -Amino- γ -oxo-	Ausb.	syn : anti
	62 bzw.63	71	carbonsäureester 74	[%]	
1	62	EtO ₂ C Bt	O N OEt OEt	49	2 : 1
2	63a	71a	O N OEt OEt	69	3 : 2
3	MeO 63b	71a	MeO 74c	67	3 : 2
4	HO 63c	71a	O N OEt HO 74d	97	4 : 1
5	AcO 63d	71a	Aco 74e	71	2 : 1

 Tabelle 5.2: Umsetzung der Ketone 62 und 63 mit den Aminalen 71



Tabelle 5.2: Fortsetzung

Nr	Keton	Aminal	α -Amino- γ -oxo-	Ausb.	syn : anti
	62 bzw. 63	71	carbonsäureester 74	[%]	
11	AcO 63d	EtO ₂ C Bt 71b	Aco 74k	83	2:1
12	63e	71b		69	4 : 1
13	62	Ph Ph N EtO ₂ C Bt 71c	Ph Ph O N OEt OEt O	60	5 : 1
14	63a	71c	Ph Ph O N OEt O 74n	86	3:2
15	MeO 63b	71c	MeO Ph Ph O N OEt OEt	95	2 : 1
16	HO 63c	71c	Ph Ph O N OEt HO 74p	65	2 : 1





Da sich die Mannich-Basen **74** nicht säulenchromatographisch reinigen lassen, ohne daß eine Amin-Eliminierung erfolgt, konnten die Diastereomeren *syn-* und *anti-***74** auf diese Art und Weise nicht getrennt werden. Um eine Aussage über die relative Konfiguration treffen zu können, wurden beide Diastereomere **74n** (*syn-***74n** aus EtOH und *anti-***74n** aus CHCl₃ / *n-*Hexan) kristallisiert, getrennt und nacheinander mittels Einkristallröntgenstrukturanalyse untersucht. **Abb. 5.3** und **Abb. 5.4** zeigen die räumliche Anordnung der Diastereomere^[122,123].



Abb. 5.3: Kristallstruktur der Mannich-Base syn-74n



Abb. 5.4: Kristallstruktur der Mannich-Base anti-74n

Durch Vergleich der ¹³C-NMR-Verschiebungen eines Diastereomerengemisches mit diastereomerenreinem *syn*- bzw. *anti*-**74n** konnten die NMR-Signale zugeordnet werden. Somit war auch eine Aussage über das Diastereomeren-Verhältnis möglich. Die Ergebnisse wurden durch GC-Analysen verifiziert.

Aus der **Tabelle 5.2** kann man entnehmen, daß sich die Ketone **62** und **63** mit guten bis exzellenten Ausbeuten mit den aus Benzotriazolaminalen **71** gebildeten estersubstituierten Iminiumsalzen **72** aminoalkylieren lassen. Weiterhin stellt man fest, daß die *syn*-Produkte immer im Überschuß (3 : 2 bis 5 : 1) gebildet werden. Die Diastereoselektivität der Aminoalkylierung ist nicht besonders hoch. Dies ist hinsichtlich einer Synthese natürlicher und unnatürlicher Nikkomycin-Derivate dann ein Vorteil, wenn man – wie wir – den Zugang zu allen Diastereomeren dieser Verbindungsklasse anstrebt. Alkyl- und Arylketone lassen sich ohne wesentlichen Einfluß des Substituenten am Propionylrest aminoalkylieren. Die Substituenten am Stickstoff sind hinsichtlich der Ausbeute und Diastereoselektivität ebenso von untergeordneter Bedeutung.

Um den Einfluß der Temperatur auf die Diastereoselektivität zu untersuchen, wurde die Aminoalkylierung von Propiophenon **63a** mit dem Benzotriazolaminal **71c** nach Spaltung bei –80 °C bei –30 °C und unter Rückfluß durchgeführt. In beiden Fällen konnte die Mannich-Base **74b** nicht isoliert werden:

- bei –30 °C wurde das Keton 63a zurückgewonnen und das durch Abbau des Aminals 71c entstandene Dibenzylamin isoliert. Es hat keine Aminoalkylierung stattgefunden.
- bei der unter Rückfluß durchgeführten Reaktion konnte nur das Eliminierungsprodukte der Mannich-Base und Dibenzylamin nachgewiesen werden. Die Aminoalkylierung hat stattgefunden, die Mannich-Base hat beim Erwärmen das Amin eliminiert. Solche Eliminierungsprodukte können durchaus als Michael-Akzeptoren von weiterem Interesse sein.

Der Einfluß des Lösungsmittels auf die Aminoalkylierung und auf das Diastereomerenverhältnis wurde überprüft (**Tabelle 5.3**). Die Aminoalkylierung des Ketons **63a** mit dem Aminal **71c** wurde in verschiedenen Lösungsmitteln durchgeführt. Die Ausbeuten blieben sehr gut. Bemerkenswert ist die Umkehr der Diastereoselektivität, die bei Verwendung von CH₂Cl₂ und CH₃CN als Lösungsmittel bei Raumtemperatur festgestellt wird.

Keton	Aminal	Lösungsmittel /	α -Amino- γ -oxo-	Ausb.	syn :
	71	Reaktionstemperatur	carbonsäureester 74	[%]	anti
63a	Ph Ph N EtO ₂ C Bt	THF -80 → 20 °C	Ph Ph O N OEt	86	3 : 2
	71c		74n		
63a	71c	THF	_[a]	_	_
		-80 → 66 °C			
63a	71c	THF	_[b]	_	_
		-80 → -30 °C			
63a	71c	CH ₂ Cl ₂	74n	72	1:2
		-80 → 20 °C			
63a	71c	CH₃CN	74n	83	3:4
		-80 → 20 °C			
63a	71c	CH ₂ Cl ₂	_[b]	_	_
		-80 → -30 °C			

Tabelle 5.3: Einfluß der Temperatur und des Lösungsmittels bei derAminoalkylierung

[a] Es konnte nur Eliminierungspodukt und Dibenzylamin nachgewiesen werden.

[b] Es konnte nur Propiophenon **63a** und Dibenzylamin nachgewiesen werden.

Bei tiefer Temperatur fand mit CH₂Cl₂ als Lösungsmittel keine Aminoalkylierung mehr statt.

Zusammenfassend ist festzuhalten, daß die Aminoalkylierung von Ketonen (Alkylund Arylketonen) mit aus Dialkylamino-benzotriazol-1-yl-essigsäureethylestern **71** dargestellten estersubstituierten Iminiumsalzen **6** einen effizienten Zugang zum α -Amino- γ -oxocarbonsäureethylester **74** darstellt. Die Ausbeuten der Reaktion erwiesen sich als gut bis sehr gut (**Tabelle 5.2**). Zwei Diastereomere werden bei der Aminoalkylierung gebildet: *syn*- und *anti*-Mannich-Basen **74**, wobei *syn*-Produkte bei Durchführung bei Raumtemperatur und in THF als Lösungsmittel immer im leichten Überschuß gebildet wurden. *syn*-Mannich-Basen **74** sind Vorstufen von natürlichen Nikkomycinen und *anti*-**74** von unnatürlichen Nikkomycinen.

5.5 Diasteroselektive Synthese der γ -Oxo- α -aminocarbonsäureethylester 74

5.5.1 Aminoalkylierung mit Dialkylamino-benzotriazol-1-yl-essigsäureethylestern 71

Frühere in unserem Arbeitskreis durchgeführte und publizierte Arbeiten haben gezeigt, daß sich Enamine und Imine mit exzellenten Diastereoselektivitäten zu *anti-* β -Aminoketonen aminoalkylieren lassen^[32,96,124]. Um eine weitere Aussage über das Aminoalkylierungspotenzial der aus Dialkylamino-benzotriazol-1-yl-essigsäureethylestern **71** dargestellten Iminiumsalze **72** treffen zu können und möglicherweise die Diastereoselektivität der Aminoalkylierung steuern zu können, wurden verschiedene Nucleophile (**Schema 5.8**) zur Reaktion gebracht.





Als Nucleophile wurden die aus Propiophenon und Pentan-3-on mittels Titantetrachlorid-Methode^[60-63] dargestellten Enamine ausgewählt. Das Imin **43d** (Synthese nach der Titantetrachlorid-Methode^[125,126]), der Silylenolether **76**^[127] und die Hydrazone **77a**^[128] und **77b**^[58,59] wurden aus Propiophenon dargestellt. Die Bedingungen und Ergebnisse der Aminoalkylierung sind in der **Tabelle 5.4** zusammengefaßt.

Die Wahl tiefer Temperaturen für die Aminoalkylierung von Enaminen und Iminen ist auf die sehr guten Ergebnisse (bezogen auf Ausbeute und Diastereoselektivität) früherer, in unserem Arbeitskreis durchgeführter und veröffentlichter Arbeiten zurückzuführen^[32,96]. Im Rahmen der hier geschilderten Untersuchungen konnten unter diesen Bedingungen jedoch keine Mannich-Basen isoliert werden, sondern ausschließlich Hydrolyseprodukte (Amine, Ketone). Eine Durchführung bei Raumtemperatur führte zu den gleichen Ergebnissen.

Reaktions-	Nucleophil	Aminal	Mannich-Base	Ausb.	syn : anti
bedingung		71	74, 78	[%]	
-80 → -30 °C	NnPr 43d	Ph Ph N EtO ₂ C Bt 71c	Ph Ph O N OEt O	_[a]	_
-80 → -30 °C	√_N ↓ 19c	71c	_	_[a]	_
-80 → -30 °C	N 19b	71c	_	_[a]	_
-80 → 20 °C	N 19b	71c	_	_[a]	_
-80 → -30 °C	OSiMe ₃	71c	Ph Ph O N OEt OEt 74n	90	1:1

 Tabelle 5.4: Aminoalkylierung verschiedener Nucleophile mit aus Dialkylamino

 benzotriazol-1-yl-essigsäureethylestern 71 dargestellten Iminiumsalzen 72c



Tabelle 5.4: Fortsetzung



[a] Es konnte nur Dibenzylamin und das aus der Hydrolyse des eingesetzten Enamins, Imins bzw. Hydrazons erhaltene Keton nachgewiesen werden.

Aufgrund der enttäuschenden Ergebnisse der Aminoalkylierung der Enamine **19b** und **19c** und des Imins **43d** wurde auf andere Nucleophile wie Silylenolether **76** und Hydrazone **77** zurückgegriffen (**Tabelle 5.4**). Der Silylenolether **76** reagiert in sehr guter Ausbeute zur Mannich-Base **74n**, allerdings konnte keine Diastereoselektivität festgestellt werden (*syn*-**74n** : *anti*-**74n** = 1 : 1). Vielversprechender sind die Ergebnisse der Aminoalkylierung des Tosylhydrazons **77a**, welche auschließlich zu nur einem Diastereomeren führen.

Das Hydrazon **77b** wurde ausgewählt, weil es ein analoges Substituitionsmuster wie SAMP- oder RAMP-Hydrazone beinhaltet. Positive Aminoalkylierungsergebnisse hätten auf die SAMP- oder RAMP-Hydrazone übertragen werden können und somit einen Zugang zu einer enantioselektiver Mannich-Reaktion ergeben. Leider konnte kein Aminoalkylierungsprodukt mit NMR-Spektroskopie nachgewiesen werden, sondern nur das durch die Lewis-Säure gespaltene Dibenzylamin und das aus der Hydrolyse des Hydrazons entstandene Propiophenon.

Die diastereoselektive Aminoalkylierung des Tosylhydrazons **77a** liefert in akzeptablen Ausbeuten einen Zugang zu diastereomerenreinen Mannich-Base **74n**. Durch Vergleich der ¹³C-NMR-Spektren der Substanzen **78a** und **78b** mit den Mannich-Basen **74b** und **74n** kann die Konfiguration jedoch nicht eindeutig zugeordnet werden. Die strukturellen Veränderungen sind nicht vernachlässigbar und die ^{1 3}C-NMR-Verschiebungen variieren stark. Auf Grund früherer Untersuchungen^[32,96] handelt es sich bei den Derivaten **78a** und **78b** um die *anti*-konfigurierten Produkte. Das Tosylhydrazon der Mannich-Base *anti*-**74n**, das einen direkten Vergleich ermöglicht, konnte nicht synthetisiert werden^[129]. Bei Raumtemperatur findet keine Reaktion des Toluol-4-sulfonsäurehydrazids mit *anti*-**74n** statt, während die notwendige thermische Behandlung zur Deaminierung und Bildung des Michael-Akzeptors führt.

5.5.2 Anwendung der silylogen Mannich-Reaktion^[32,130]

Die silyloge Mannich-Reaktion ist eine hocheffiziente Methode zur Aminoalkylierung von Nucleophilen. Hierbei werden aus sekundären Aminen (oder deren Hydrochloriden) und nicht enolisierbaren Aldehyden *in situ* nahezu quantitativ ternäre Iminiumsalze gebildet, die ohne vorherige Isolierung mit einem Nucleophil reagieren können. Von uns bereits publizierte Ergebnisse^[32,130] haben gezeigt, daß auf Grund der milden Reaktionsbedingungen, der kurzen Reaktionszeiten, der hohen Ausbeuten und sehr guter Regio- und Diastereoselektivität, die silyloge Mannich-Reaktion ein leistungsstarkes Aminoalkylierungsverfahren darstellt.

Bei den ausführlich beschriebenen Systemen wurden arylsubstituierte Iminiumsalze genutzt und mit einer breiten Palette an Nucleophilen wie Enaminen (**Schema 5.9**) aber auch Iminen oder elektronenreichen Aromaten in "einem Topf" zur Reaktion gebracht.

54



Schema 5.9: Anwendung der silylogen Variante der Mannich-Reaktion zur Aminoalkylierung von Enaminen mit *in situ* generierten Iminiumsalzen.

Für die Synthese von α -Amino- γ -oxocarbonsäureethylestern **61** muß R¹ = CO₂Et gewählt werden, was bedeutet, daß der Glyoxylsäureethylester als Aldehyd-Komponente eingesetzt wird. Die Enamine der Ketone **62** und **63** wurden nach der Titantetrachlorid-Methode^[60-63,125] in guten Ausbeuten erhalten. Eine Ausnahme bildet das Enamin des 1-(4-Hydroxy-phenyl)-propan-1-on **5c**, das offenbar wegen der freien phenolischen OH-Gruppe nicht auf diese Art und Weise dargestellt werden konnte (**Tabelle 5.5**).









Die estersubstituierten Mannich-Basen **74** wurden durch eine sequentielle "Ein-Topf-Reaktion" erhalten (**Schema 5.10**).





Um die silyloge Variante der Mannich-Reaktion mit der Aminoalkylierung mit aus Benzotriazolaminalen stammenden Iminiumsalzen **72** vergleichen zu können (Diastereoselektivitäten, Ausbeute), sind sowohl Enamine **19**, als auch Ketone **62** und **63** unter den gleichen Bedingungen nach **Schema 5.10** eingesetzt worden.

Wie **Tabelle 5.6** zeigt, verläuft die Aminoalkylierung selbst für Ketone mit deutlich niedrigeren Ausbeuten als bei der Aminoalkylierung mit aus Benzotriazolaminalen generierten Iminiumsalzen. Eine einheitliche Tendenz bei der Diastereoselektivität der Aminoalkylierung von Ketonen ist nicht zu beobachten. **62** und **63** reagieren zu den Mannich-Basen **74m** und **74n** mit einem Diastereomerenverhältnis *syn : anti* = 1 : 1, während **63b** zu einem Überschuß an *syn*-Mannich-Base **74o** (*syn : anti* = 5 : 3) und **63e** an *anti*-**74r** (*syn : anti* = 1 : 5) führt. Der Silylenolether **76** wurde ebenfalls zur Aminoalkylierung eingesetzt. Mit passabler Ausbeute (32 %) erhält man **74n** mit einem Diastereomerenverhältnis von *syn : anti* = 4 : 3. Die Enamine **19** reagieren mit den Iminiumsalzen in noch niedrigeren Ausbeuten (zwischen 10 und 19)

57

%), jedoch bietet die silyloge Variante die wichtige Möglichkeit, *anti*-Mannich-Basen mit sehr guten Diastereoselektivitäten darzustellen (*syn : anti* = $\leq 4 : \geq 96$).

Nr	Nucleophil	α -Amino- γ -oxo-	Ausb.	syn : anti
		carbonsäureester 74 ^[a]	[%]	
1	62	Ph Ph O N OEt O 74m	19	1:1
2	√N 19c	Ph Ph O N OEt T4m	10	≤ 4 : ≥ 96
3	63a	Ph Ph O N OEt OEt	29	1:1
4	N N		19	≤ 4 : ≥ 96
	19b	74n		
5	OSiMe ₃ 76	Ph Ph O N OEt	32	4 : 3
		74n		

Table 5.6: Ausbeute und Diastereoselektivitäten der Nal/Me₃SiCl/NEt₃-vermittelten Mannich-Reaktion

[a] Die zeichnerische Darstellung der relativen Konfiguration der Mannich-Basen erfolgt nur bei hoher Diastereoselektivität.

Nr	Nucleophil	α -Amino- γ -oxo-	Ausb.	syn : anti
		carbonsäureester 74 ^[a]	[%]	
6	MeO 63b	Ph Ph O N OEt MeO	18	5:3
		740		
7	MeO	MeO Ph Ph O N O O Et	11	≤ 4 : ≥ 96
	19d	740		
8	63e	Ph Ph O N OEt N OEt	13	1 : 5
		74r		
9		O N O OEt	10	≤ 4 : ≥ 96
	19f	74r		

Tabelle 5.6: Fortsetzung



Zusammenfassend kann man sagen, daß durch Anwendung der silylogen Variante der Mannich-Reaktion estersubstituierte Mannich-Basen **74** erhältlich sind. Sowohl aktivierte Ketoverbindungen (Silylenolether, Enamine), als auch die Ketone lassen sich in kurzen Reaktionszeiten (1 h), bei milden Bedingungen (20°C) und durch ein einfaches "Ein-Topf-Verfahren" aminoalkylieren. Die Ausbeuten sind niedrig, aber diese Methode bietet den großen Vorteil, daß durch den Einsatz von Enaminen die α -Amino- γ -oxocarbonsäureethylester **74** mit exzellenten Diastereoselektivitäten erhältlich sind. Es werden fast auschließlich die *anti*-Produkte, die im Rahmen einer Synthese unnatürlicher Nikkomycin-Derivate weiter eingesetzt werden, gebildet. Die Diastereoselektivitätsunterschiede bei der Aminoalkylierung eines Ketons bzw. ihres Enaminderivats zeigen, daß die C–C-Verknüpfung nach einem unterschiedlichen Mechanismus abläuft.

5.6 Darstellung der Aminoalkohole

Die zweite Aufgabe innerhalb der Synthesestrategie zur Darstellung natürlicher und unnatürlicher Nikkomycine besteht darin (vgl. **Kapitel 5.2**), einen effizienten Weg zu finden, um α -Amino- γ -oxocarbonsäureester **61** zu reduzieren und zu entschützen, um zur Zielverbindung **60** (**Schema 5.11**) zu gelangen.



Schema 5.11: Retrosynthese des Zielmoleküls **60** durch Reduktion und Schutzgruppenspaltung von **61**.

Für diese Stufe mußte beachtet werden, daß

- im Rahmen einer effizienten Synthese preiswerte Chemikalien und möglichst wenig Aufwand bei der Durchführung erwünscht sind.
- die Stereoselektivität der Reduktion eine untergeordnete Rolle spielt, da alle Diasteromeren zugänglich gemacht werden sollten.

5.6.1 Versuche zur Allylgruppen-Spaltung

Die ersten Versuche betrafen die Allylgruppen-Spaltung (**Schema 5.12**). Sie konnten nicht erfolgreich durchgeführt werden. Für die Experimente wurde das β -Aminoketon **74h** und auf Grund der milden Bedingungen die von *Guibé et al.* veröffentlichte Deallylierung ausgewählt^[114]. Die Reaktion erfolgt bei 30 °C in abs. CH₂Cl₂ und in Anwesenheit von *N*,*N*'-Dimethylbarbitursäure (NDMBA), die als Nucleophil wirkt.



Schema 5.12: Entschützung von Allylaminen

Trotz Variation der Reaktionsbedingungen, die aus einer Verlängerung der üblichen Reaktionszeiten von 1.5 – 3 h und einer Erhöhung der Reaktionstemperatur bestand, konnte nur Edukt **74h** isoliert werden. Höhere Reaktionstemperaturen führten zur Eliminierung der Amin-Funktion. Eine mögliche Erklärung hierfür ist bei einer mechanistischen Betrachtung der Reaktion in der fehlenden Basizität des N-Atoms der estersubstituierten Mannich-Base **74** zu sehen (**Schema 5.13**).





Diese komplexe Reaktion wurde aufgrund der vielversprechenden Ergebnisse der alternativen Debenzylierung und deren einfacher Reaktionsdurchführung nicht weiter verfolgt.

5.6.2 Darstellung der vier Diastereomeren der N-terminalen Aminosäure-Komponente der Nikkomycine durch katalytische Debenzylierung

Ein weiterer Zugang zur freien Mannich-Base **82** stellt die Benzylgruppen-Spaltung dar. Es existieren in der Literatur zahlreiche Beispiele für die erfolgreiche Debenzylierung von verschiedenen Aminen.^[115-121] Diese erfolgt durch Hydrierung mit Wasserstoff in Gegenwart von Palladium-Kohle-Katalysatoren in siedendem Alkohol (Methanol, Ethanol). Ein Kriterium für die Wahl der Durchführung ist eine Debenzylierung bei Raumtemperatur, um eine Amineliminierung zum Michael-Akzeptor zu vermeiden (**Schema 5.14**).



Schema 5.14: Amineliminierung durch Einwirkung einer Base oder Wärme auf den α -Amino- γ -oxocarbonsäureester **74**

Durch die Verwendung des Pearlman-Katalysators (20 % Pd(OH)₂ /C)^[131,132] bei 20°C wurde sichergestellt, daß eine Amineliminierung nicht eintritt. Dieser Katalysator erzielt auch bei kurzen Reaktionszeiten und sehr milden Temperaturen (20°C) hohe TON-Werte. Um eine Umesterung zu vermeiden, fiel die Wahl auf Ethanol als Lösungsmittel. Die Debenzylierung wurde an der Mannich-Base **74n** bei Raumtemperatur durchgeführt. Bei Verwendung von getrocknetem Katalysator und absolutem Lösungsmittel wurde sie nach einer als kurz anzusehenden Reaktionszeit von vier Stunden abgeschlossen. Die Kontrolle des Reaktionsverlaufs erfolgte mittels DC. Die entschützte Mannich-Base fällt als gräuliches in Ethanol oder Methanol
unlösliches Präzipitat aus. Dies erschwert die Abtrennung des Katalysators vom Reaktionsprodukt.

Es wurde deshalb eine Methode entwickelt, die das Problem der Trennung der entschützten Mannich-Base vom Katalysator beseitigt. Aufgrund des basischen Charakters des freien Stickstoff-Atoms wurde zur Lösung Di-*tert*-butyldicarbonat (Boc)₂O zugegeben, um das entschützte N-Atom wiederum sukzessiv zu schützen^[133]. Somit konnte eine gute Löslichkeit in Ethanol und damit verbunden eine Abtrennung des Produktes vom Katalysator erreicht werden. Die Wahl der Schutzgruppe fiel auf Boc, da diese wegen der häufigen Verwendung in Nikkomycin-Synthesen eine Vergleichbarkeit der NMR-Daten mit Literaturwerten gewährleistet.

Die Kontrolle der Reaktion erfolgt zugleich via Dünnschichtchromatographie. NMR-Messungen haben gezeigt, daß die Keto-Funktionalität ebenfalls hydriert wurde. Mit diesem Reaktionsschritt wurde somit das letzte stereogene Zentrum eingeführt. Nach Beendigung der Reaktion mußte nur noch der Katalysator durch Filtration über Celite[®] entfernt werden. Die schon partiell beginnende Lactonisierung wurde durch Basenbehandlung mit Natriumhydroxid über Nacht vervollständigt.

Durch diese Art der Reaktionsführung konnte somit erstmals in einer "Ein-Topf-Reaktion":

- die Debenzylierung,
- die Einführung der Boc-Schutzgruppe,
- die Hydrierung der Ketofunktionalität und somit die Bildung des 1,3-Aminoalkohols
- und die vollständige Lactonisierung

erreicht werden.



Schema 5.15: Darstellung der vier Diastereomeren der N-terminalen Aminosäurekomponente der Nikkomycine

Die Mannich-Base **74n** kann sowohl diastereomerenrein als auch im Gemisch eingesetzt werden. Debenzyliert man ein Diastereomerengemisch von *syn*- und *anti-***74n** unter diesen Bedingungen, so erhält man alle vier Diastereomere in gleichen Verhältnissen: *trans,cis*- : *cis,cis*- : *cis,trans*- : *trans,trans*-**84** = 1 : 1 : 1 : 1. Die Diastereomere lassen sich leicht säulen- oder auch dickschichtchromatographisch an Silicagel trennen.

Die Zuordnung der Konfiguration ist auf publizierte Arbeiten von *Barluenga et al.* zurückzuführen^[89]. In einem 1983 veröffentlichten Artikel stellt *Barluenga* einen Weg vor, die vier Diastereomere der Aminosäure-Komponente der Nikkomycine enantioselektiv darzustellen. Dieses Verfahren besteht aus insgesamt sieben Reaktionsstufen (vgl. **Tabelle 5.1**). Die von ihm synthetisierten Aminoalkohole werden als Lacton **85** erhalten und säulenchromatographisch getrennt (**Schema 5.16**).



Schema 5.16: Barluengas enantiomerenreine Lactone

Die Unterschiede zwischen den von *Barluenga* dargestellten Lactonen und den hier beschriebenen Beispielen bestehen lediglich in der Variation des aromatischen Molekülfragments. Ein Vergleich der Kopplungskonstanten (**Tabelle 5.8**) und der ¹H-NMR Verschiebungen ist deswegen statthaft und ermöglicht eine eindeutige Zuordnung der Konfiguration der vier Lactone, die aus **74n** synthetisiert wurden.



Tabelle 5.8: Kopplungskonstanten	der diastei	reomeren La	actone 84	und 85 ^[89]

Lacton	Ј _{1-Н,2-Н}	J _{2-Н,3-Н}	Ј _{3-Н,4-Н}	J _{3-Н,5-Н}
84 bzw. 85	[Hz]	[Hz]	[Hz]	[Hz]
trans,cis- 85	5.4	6.8	br s	7.2
trans,cis- 84	br d	_[a]	br s	7.2
cis,cis- 85	5.6	6.4	4.7	6.9
cis,cis- 84	br d	_[a]	4.7	7.3
cis,trans- 85	7.7	9.7	8.2	6.9
cis,trans- 84	7.6	_[a]	8.3	6.8
trans,trans- 85	7.6	11.5	10.2	6.4
trans,trans- 84	7.3	_[a]	10.1	6.6



5.7 Zusammenfassende Betrachtung der neuen Synthese der N-terminalen Aminosäure der Nikkomycine mittels Mannich-Reaktion



Abb. 5.2: Zielverbindung 60

Wir haben gezeigt, daß die 1,3-Aminoalkohol-Bausteine der Nikkomycine sich durch eine zweistufige Synthese darstellen lassen.

In einer ersten Stufe wird ein Keton durch Addition mit einem *in situ* dargestellten estersubstituierten Iminiumsalz (**Schema 5.17**) aminoalkyliert. Die besten Ausbeuten von bis zu 97 Prozent werden erreicht, wenn die Iminiumsalze aus einer durch Lewis-Säure katalysierten Spaltung von Benzotriazolaminalen erhalten werden (**Kap. 5.4**). Die Mannich-Base wird als Diastereomerengemisch in Form der *syn-* und *anti-*Produkte **74** erhalten. Die Bildung eines Diastereomerengemisches ermöglicht die Synthese sowohl natürlicher als auch unnatürlicher Nikkomycinderivate. Die *syn-*Produkte werden dabei in leichtem Überschuß erhalten.



Schema 5.17: Erste Stufe der Synthese von Nikkomycin-Derivaten

Eine diastereoselektive Synthese der α -Amino- γ -oxocarbonsäureestern ist durch Anwendung der silylogen Mannich-Reaktion ebenfalls möglich (**Kap. 5.5.2**). In einer "Ein-Topf-Reaktion" wurde das Iminiumsalz aus einem Amin und dem Aldehyd **66** durch Reaktion mit Nal/Me₃SiCl/NEt₃ generiert. Durch Zugabe des Ketons als Enamin konnte so die Mannich-Base *anti*-**74** mit ausgezeichneter Diastereoselektivität (*syn* : *anti* = ≤ 4 : ≥ 96) gebildet werden (**Schema 5.18**).



Schema 5.18: Diastereoselektive Synthese der β -Aminoketone 74

Ein gravierender Nachteil dieses Verfahren ist allerdings die niedrigere Ausbeute (10-30 %) im Vergleich zur Aminoalkylierung mit Iminiumsalzen aus Benzotriazolaminalen.

Die Aminoalkylierungsreaktionen erfordern einen geringeren präparativen Aufwand, da diese *in situ* durchgeführt werden. Zudem sind die Reaktionsbedingungen mild, da Raumtemperatur zur Überwindung der Aktivierungsbarriere ausreichend ist.

Die zweite Stufe zur Synthese der 1,3-Aminoalkohol-Bausteine der Nikkomycine beinhaltet die Einführung des dritten stereogenen Zentrums durch Hydrierung der Keto-Funktionalität, die Debenzylierung des Stickstoff-Atoms, die Einführung der Schutzgruppe (Boc) und, durch die basischen Bedingungen, eine vollständige Lacton-Bildung (**Schema 5.19**, **Kap. 5.6.2**). Die Wahl des Schutzgruppe fiel auf *tert*-Butoxycarbonyl aufgrund der vielfältigen positiven Resultate, die in der Literatur^[89] beschrieben sind. Ein Vergleich der Kopplungskonstanten ermöglicht eine eindeutige Zuordnung der relativen Konfiguration. Diese Methode wurde an Propiophenon-Derivaten optimiert. Ein Diastereomerengemisch der Mannich-Base **74n** reagiert auf diese Weise nahezu quantitativ zu den Lactonen **84**. Die Diastereomere werden zu gleichen Verhältnissen gebildet. Die Lactonöffnung ist in der Literatur beschrieben und wurde aus diesem Grund nicht durchgeführt^[75,134].



Schema 5.19: Synthese der vier Diastereomeren der N-terminalen Aminosäure-Derivate 86 der Nikkomycine

Die Anwendung der modernen Variante der Mannich-Reaktion ist der Schlüsselschritt dieses Syntheseweges. Wir haben gezeigt, daß keine Limitierung auf der Seite des Nucleophils gegeben ist. Ketone, Enamine, Imine und sogar Beispiele für die Aminoalkylierung eines Silylenolethers und eines Tosylhydrazons sind gegeben. Die Gruppe R¹ des Nucleophils hat ebenfalls kaum Einfluß auf die Ausbeute und die Diastereoselektivität. Die 1,3-Aminoalkohol-Komponente der Nikkomycine ist aus preiswerten Edukten und mit einem als niedrig zu bezeichnenden Reaktionsaufwand erhältlich. Dieser zeichnet sich dadurch aus, daß er mit nur zwei Stufen durchgeführt werden kann.

6 Zusammenfassung und Ausblick

Im Rahmen dieser Arbeit wurde die Synthese zweier Naturstoffklassen vorgestellt. In **Kapitel 4** ist die Darstellung spezieller Piperidin- und Pyrrolidinalkaloide beschrieben und in **Kapitel 5** die einer gänzlich anderen Stoffklasse, der Nikkomycine. Obwohl sich Alkaloide und Nikkomycine strukturell voneinander sehr unterscheiden, besitzen sie dennoch eine Gemeinsamkeit: der Schlüsselschritt beider Synthesen kann durch die Mannich-Reaktion über eine β -Aminoketon-Zwischenstufe erfolgreich gestaltet werden. In beiden Fällen entsteht das β -Aminoketon durch Addition eines Iminiumsalzes an ein Nucleophil.

Die synthetisierten Alkaloide sind durch Reaktion eines cyclischen Iminiumsalzes mit einem Imin (**Schema 6.1**) oder Hydrazon zugänglich.



Schema 6.1: Aminoalkylierung eines Imins mit einem cyclischen Iminiumsalz

Für die Darstellung des Iminiumsalzes gibt es zwei Verfahren. Die erste Möglichkeit besteht in der *in situ* Spaltung eines Ethoxycarbamates mit einer Lewis-Säure als Katalysator (**Kap. 4.3** und **Kap. 4.5**). Die Arbeiten von *Pilli*^[51] und *Shono*^[50] beschreiben diesen Weg. Einen weiteren Zugang ermöglicht die thermische Decarboxylierung cyclischer α -Aminosäuren in Anwesenheit von POCl₃ nach *Rapoport*^[52] (**Kap. 4.6**). Dessen Vorgehensweise hat sich letztlich als die flexiblere Methode erwiesen, die den Zugang zu den angestrebten Naturstoffen eröffnet. Der Vorteil einer Umsetzung nach *Rapoport* liegt darin begründet, daß im Gegensatz zum Weg nach *Pilli* und *Shono* nicht nur reaktive Enamine, sondern auch andere Nucleophile erfolgreich zu den gewünschten Produkten reagieren. Verschiedene Nucleophile wie Enamine, aus Aceton generierte Imine (R¹ = CH₃, **Schema 6.1**) oder Hydrazone werden unter milden Bedingungen mit zufriedenstellender Ausbeute aminoalkyliert. Die Wahl des Substituenten R konnte variiert werden. Es wurden sowohl N-Methyl-, als auch N-Benzyl-substituierte Iminiumsalze ausgewählt. Diese eröffnen entweder einen direkten Zugang zu N-methylsubstituierten Alkaloiden wie Hygrolin und N-Methylallosedridin oder nach erfolgter Debenzylierung zu Alkaloiden wie Pelletierin.

Wir konnten erstmals zeigen, daß die Aminoalkylierung von Enaminen mit Iminiumsalzen hochdiastereoselektiv verläuft (**Kap. 4.6.2**). Entsteht nach der Aminoalkylierung ein zweites stereogenes Zentrum, wird nur ein β -Aminoketon gebildet, nämlich das *anti*-Produkt (**Schema 6.2**).



Schema 6.2: Aminoalkylierung von Enaminen 19 mit cyclischen Iminiumsalzen

Einen weiteren wichtigen Aspekt dieser Arbeit im Sinne der Wirkstoff-Forschung stellt der Zugang zu unbekannten unnatürlichen Alkaloiden dar.

Die durch Aminoalkylierung von aktivierten Aceton-Derivaten wie Iminen und Hydrazonen mit den cyclischen Iminiumsalzen **47** und **48** erhaltenen Mannich-Basen müssen nur noch analog zu literaturbekannten Verfahren reduziert^[47,73,135] und gegebenenfalls debenzyliert^[72,136-138] werden. Mit dieser Methode sind natürliche und unnatürliche Alkaloide in drei bis vier Stufen erhältlich, die man wie folgt skizzieren kann: Darstellung der Ausgangs-Aminosäure, Decarboxylierung zum cyclischen Iminiumsalz mit anschließender Aminoalkylierung, Reduktion zum Aminoalkohol – und sofern erforderlich – eine Schutzgruppen-Spaltung.

Eine interessante Erweiterung dieses Verfahrens hinsichtlich einer enantioselektiven Synthese sollte durch Einsatz enantiomerenreiner Nucleophile, wie z.B. enantiomerenreiner 1-Phenylethylimine, sowie SAMP- bzw. RAMP-Hydrazone gelingen. Im zweiten Teil der Arbeit (**Kap. 5**) wurde eine neue Synthese der Aminosäure-Komponente **17** des Nikkomycins beschrieben (Abb. 6.1).



Abb. 6.1: N-terminaler *γ*-Hydroxyaminosäure-Baustein der Nikkomycine

Erstmalig gelang es, die Nikkomycin-Bausteine in einheitlicher Form in nur zwei Stufen zur Verfügung zu stellen. Bei beiden Stufen handelt es sich um neue Reaktionen.

In einer ersten Stufe wird die Mannich-Base **74** durch Reaktion eines Ketons mit einem *in situ* dargestellten estersubstituierten Iminiumsalz synthetisiert (**Schema 6.3**). Diese Reaktion von ternären Iminiumsalzen, die bislang nur mit aktivierten Carbonylkomponenten (Enamine, Imine, Silylenolether) und elektronenreichen Aromaten gelungen ist, konnte hier auch mit Ketonen erfolgreich durchgeführt werden. Der Substituent am Stickstoffatom sowie die Art des Ketons sind uneingeschränkt wählbar. Die Ausbeuten der Aminoalkylierungen sind sehr gut, wenn die Iminiumsalze aus Lewis-Säure katalysierter Spaltung von Benzotriazolaminalen stammen (**Kap. 5.4**). Die Mannich-Base wird als Diastereomerengemisch in Form der *syn*- und *anti*-Produkte **74** erhalten. Die *syn*-Produkte werden dabei im leichten Überschuß gebildet.



Schema 6.3: Erste Stufe der Synthese von Nikkomycin-Derivaten

Eine diastereoselektive Synthese des α -Amino- γ -oxocarbonsäureesters ist durch Anwendung der silylogen Mannich-Reaktion ebenfalls möglich (**Kap. 5.5.2**). Die Ausbeuten der Reaktion sind zwar schlechter als bei der oben erwähnten Methode, jedoch wird die Mannich-Base *anti*-**74** mit exzellenter Diastereoselektivität (*syn* : *anti* = ≤ 4 : ≥ 96) gebildet. Die Aminoalkylierung erfolgt nach einer "Ein-Topf-Reaktion", bei der das Iminiumsalz aus einem Amin und einem Aldehyd durch Reaktion mit Nal/Me₃SiCl/NEt₃ generiert wurde und anschließend mit einem in die Reaktionslösung zugegebenen Enamin reagiert.

Zukünftige Arbeiten werden sich auf enantioselektive Synthesen der α -Amino- γ oxocarbonsäureester und die kinetische Racemat-Spaltung der diastereomerenreinen Produkte konzentrieren.

Ebenfalls neu ist die zweite Stufe zur Synthese der 1,3-Aminoalkohol-Bausteine der Nikkomycine, bei der eine Reihe von Einzelschritten konsekutiv ablaufen. Diese Methode, die an Propiophenon-Derivaten optimiert wurde, beinhaltet die Einführung des dritten stereogenen Zentrums durch Hydrierung der Keto-Funktionalität, die Debenzylierung des Stickstoff-Atoms, sowie Einführung der Schutzgruppe (Boc) nach einer Art "Ein-Topf-Reaktion" (**Kap. 5.6.2**).



Schema 6.4: Zweite Stufe der Synthese von Nikkomycin-Derivaten

Bei der Aminoalkoholsynthese werden die unnatürlich und natürlich konfigurierten Produkte **86** in einheitlicher Form zur Verfügung gestellt. Die Trennung der Lactone erfolgt säulenchromatographisch an Kieselgel. Mittels der im Rahmen dieser Arbeit gewonnen neuen Produkte steht eine breite Palette von Mannich-Basen und Derivaten mit unterschiedlicher Stereochemie zur Verfügung. Die hergestellten Verbindungen sollten bei zukünftigen Untersuchungen hinsichtlich ihrer biologischen Aktivität getestet werden. Vor diesem Hintergrund bietet die vorgelegte Arbeit interessante Aspekte auf der Suche nach neuen Wirkstoffen für die Forschung.

7 Experimenteller Teil

7.1 Methoden und Meßverfahren

Analytische Dünnschichtchromatographie:

Die analytische Dünnschichtchromatographie wurde mit Kieselgelfertigfolien (Kieselgel 60 F_{254} , 0.2 mm) und mit Aluminiumoxid beschichteten Aluminiumfertigfolien (Aluminiumoxid 60 F_{254} , neutral Typ E, 0.2 mm) der Firma E. Merck AG, Darmstadt durchgeführt. Die Detektion der Substanzen erfolgte mit Hilfe von

- UV-Licht (λ = 254 nm).
- Ninhydrin-Lösung^[71] für Amine und Aminosäuren; nach dem Besprühen mit diesem Reagenz wird das Dünnschichtchroma-togramm erhitzt, detektierbare Substanzen ergeben braune Flecken.

Säulenchromatographie:

Als stationäre Phase diente Kieselgel 60 (Korngröße: 0.040 – 0.200 mm) bzw. Aluminiumoxid 90 (neutral, Aktivitätsstufe: II – III, Korngröße: 0.040 – 0.200 mm) der Firma E. Merck AG, Darmstadt. Die Lösungsmittel bzw. –gemische sind bei den jeweiligen Versuchsvorschriften angegeben.

Trocknung und Reinigung von Lösungsmitteln:

Die Trocknung der verwendeten Lösungsmittel erfolgte nach gängigen Methoden^[71]. Absolutes THF wurde direkt vor der Reaktion vom Natrium abdestilliert.

Instumentelle Analytik:

Schmelzpunkte:

Die Schmelzpunkte wurden an einer Gallenkamp Melting Point Apparatur in offenen Kapillaren gemessen und sind nicht korrigiert.

Gaschromatographie:

Die gaschromatographischen Analysen wurden an einem Hewlett Packard 5890 Series II mit einer 25 m Kapillarsäule HP-1, N_2 als Trägergas und einem FID-Detektor durchgeführt. Temperaturprogramm: 100-250 °C; 10 °C / min.

IR-Spektroskopie:

Die Messung der IR-Spektren erfolgte an einem FT-IR Spektrometer NICOLET 510 P. Dabei wurden Flüssigkeiten und Öle als Filme, Feststoffe als KBr-Presslinge vermessen.

Massenspektrometrie:

Die Massenspektren wurden mit einem Finnigan MAT Magnum TM GC/MS-System aufgenommen.

NMR-Spektroskopie:

Die Messung der NMR-Spektren erfolgte an einem Bruker ARX 200 (200/50 MHz) und an einem Bruker AMX 300 (300/75 MHz) Gerät. Die Angabe der chemischen Verschiebung δ erfolgt in [ppm] relativ zu TMS. Der Substitutionsgrad der Kohlenstoffatome wurde den zugehörigen DEPT-Spektrum entnommen.

Einkristall-Röntgenstrukturanalysen:

Für die Einkristall-Röntgenstrukturanalysen wurde das Diffraktometer R3m/V der Firma Nicolet eingesetzt. Die Meßbedingungen, Lagekoordinaten und Temperaturfaktoren sowie sämtliche Bindungsabstände und –winkel sind im Fach für Anorganische und Analytische Chemie der Universität Paderborn zugänglich.

Für die Durchführung der Massenspektrometrie danke ich **Herrn E. Jonk** und Frau **S. Becker**. Für die Aufnahme der NMR-Spektren am Bruker AMX 300 danke ich **Herrn Prof. Dr. H. Marsmann** und **Frau A. Cimburek**. Für die Aufnahme einiger zweidimensionaler NMR-Spektren bedanke ich mich bei **Herrn Dr. K. Steingröver**.

Einige Ausgangssubstanzen wurden von Praktikanten hergestellt, denen ich an dieser Stelle ebenfalls danken möchte.

Die Ausbeute dieser Synthesen wurden nicht optimiert. Die relative Konfiguration der stereogenen Zentren wird in der CIP-Nomenklatur angegeben. Aus Gründen der Übersichtlichkeit und des bessereren Verständnisses wird auf die korrekte Einhaltung der CIP-Konvention zur Abbildung von Molekülen in einigen Fällen verzichtet.

75

7.2 Darstellung der Enamine^[60,62,63,139,140]

Allgemeine Arbeitsvorschrift (AAV 1)^[63]

Zu einer eisgekühlten Mischung aus Pyrrolidin (0.18 mol, 12.78 g) in Petrolether (40 ml) tropft man eine Lösung von TiCl₄ (0.03 mol, 3.10 ml) in Petrolether (20 ml). Danach zerkleinert man gegebenfalls den hierbei gebildeten klumpigen Niederschlag mit einem Spatel, um eine rührfähige Mischung zu erhalten. Anschließend gibt man das Keton (0.02 mol) hinzu und erhitzt das Reaktionsgemisch über Nacht unter Rückfluß und möglichst kräftigem Rühren. Die Lösung wird abgekühlt, abgenutscht und der Niederschlag wird mit Petrolether (3 x 30 ml) gewaschen. Das Lösungsmittel wird am Rotationsverdampfer entfernt und das Enamin destillativ aufgereinigt.

1-((*E*)-1-Phenyl-propenyl)-pyrrolidin (19b)

Aus Propiophenon (0.02 mol, 2.65 g).



Ausb.: 2.50 g (67 %, Lit.^[142] Ausb.: 90 %).– ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 1.59 (d, 3 H, J = 6.8 Hz, CHCH₃), 1.83 – 1.90 (m, 4 H, N(CH₂)₄), 2.86 – 2.93 (m, 4 H, N(CH₂)₄), 4.49 (q, 1 H, J = 6.8 Hz, N-C=CH), 7.29 – 7.41 (m, 5 H, CH_{arom}).

1-((*E*)-1-Ethyl-propenyl)-pyrrolidin (19c)

Aus Diethylketon (0.02 mol, 1.72 g).

Ausb.: 2.80 g (83 %, Lit.^[141] Ausb.: 51 %).– ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 1.08 (t, 3 H, J = 7.5 Hz, CH₂CH₃), 1.67 (d, 3 H, J = 6.6 Hz, CHCH3), 1.79 – 1.93 (m, 4 H, N(CH₂)₄), 2.28 (q, 2 H, J = 7.5 Hz, CH₂CH₃), 3.02 (t, 4 H, J = 6.5 Hz, N(CH₂)₄), 4.05 (q, 1 H, J = 6.6 Hz, N-C=CH).

1-[(*E*)-1-(4-Methoxyphenyl)-propenyl]-pyrrolidin (19d)

Aus 1-(4-Methoxy-phenyl)-propan-1-on (0.02 mol, 3.28 g)

Ausb.: 2.12 g (49 %).– ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): $\delta = 1.56$ (d, 3 H, J = 6.8 Hz, CHCH₃), 1.81 – 1.87 (m, 4 H, N(CH₂)₄), 2.76 – 2.89 (m, 4 H, N(CH₂)₄), 3.86 (s, 3 H, OCH₃), 4.42 (q, 1 H, J = 6.8 Hz, N-C=CH), 6.92 (d, 2 H, J = 8.6 Hz, CH_{arom}), 7.23 (d, 2 H, J = 8.6 Hz, CH_{arom}).

4-((*E*)-1-Pyridin-4-yl-propenyl)-morpholin (19f)

Aus 1-Pyridin-4-yl-propan-1-on (0.02 mol, 2.70 g)

Ausb.: 2.16 g (53 %).–
¹H-NMR (200 MHz, CDCI₃):
$$\delta$$
 = 1.60 (d, 3 H, J = 7.1 Hz, CH₃CH), 2.67
(t, 4 H, J = 4.6 Hz, -CH₂-N-CH₂-), 3.69 (t, 4 H, J = 4.5 Hz,
-CH₂-O-CH₂-), 4.82 (q, 1 H, J = 4.8 Hz, N-C=CH), 7.26 (d, 2 H,
J = 4.5 Hz, CH_{arom}), 8.58 (d, 2 H, J = 4.5 Hz, CH_{arom}),

7.3 Darstellung der Imine^[56,57]

Allgemeine Arbeitsvorschrift (AAV 2)^[56]

Zu einer auf 0 °C abgekühlten Lösung eines Ketons (0.50 mol) und *n*-Propylamin (0.50 mol, 41.6 ml) werden 0.25 ml konz. HCl vorsichtig zugegeben. Die Reaktionslösung wird 10 h bei Raumtemperatur gerührt und durch Zugabe von NaOH-Plätzchen neutralisiert. Die enstandene wäßrige Phase wird abgetrennt und das Imin destillativ aufgereinigt.

Isopropyliden-propyl-amin (43a)

Aus Aceton (0.50 mol, 36.7 ml).

Ausb.: 32.17 g (65 %, Lit.^[57] Ausb.: 67 %).– Sdp.: 107 °C (Lit.^[57] Sdp.: 107.2 °C).– ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 0.80 (t, 3 H, J = 7.4 Hz, CH₂CH₃), 1.43 – 1.61 (m, 2 H, CH₂CH₃), 1.69 (s, 3 H, CH₃-CN), 1.87 (s, 3 H, CH₃-CN), 3.04 (t, 2 H, J = 7.2 Hz, =N-CH₂-).–

¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 12.30 (q, CH₂CH₃), 18.50 (q, CH₃-CN), 24.30 (t, CH₂CH₃), 29.49 (q, CH₃-CN), 53.62 (t, =N-CH₂), 166.85 (s, C=N).

sec-Butyliden-propyl-amin (43b)

Aus Butan-2-on (0.50 mol, 44.6 ml). Man erhält die *E*/*Z*-Isomeren im Verhältnis 10 : 3^[a].

Sdp.: 126 – 128 °C (Lit.^[57] Sdp.: 129.2 °C).–

¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): $\delta = 0.92$ (t, 3 H, J = 7.3 Hz, CH₂CH₂CH₃), 1.07 (dt, 3 H, J = 7.5 Hz, CNCH₂CH₃), 1.52 – 1.72 (m, 2 H, CH₂CH₂CH₃), 1.79 (s, 3 H, CH₃CN), 1.98 (s, 3 H, CH₃CN)*, 2.13 – 2.35 (m, 2 H, CNCH₂CH₃), 3.18 (t, 2 H, J = 7.1 Hz, NCH₂CH₂CH₃).–

¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 11.10 (q, NCH₂CH₂CH₃)*, 11.43 (q, NCH₂CH₂CH₃), 12.40 (q, CNCH₂CH₃), 16.96 (q, CH₃CN), 24.41 (t, NCH₂CH₂CH₃), 24.68 (t, NCH₂CH₂CH₃)*, 25.46 (t, CNCH₂CH₃), 26.79 (q, CH₃-CN)*, 36.11 (t, CNCH₂CH₃), 52.84 (t, =N-CH₂)*, 53.59 (t, =N-CH₂), 170.96 (s, C=N), 171.65 (s, C=N)*.

Die Signale des Z-Isomeren sind mit * gekennzeichnet.

(1-Methyl-butyliden)-propyl-amin (43c)

Aus Pentan-2-on (0.50 mol, 53.09 ml). Man erhält die *E*/*Z*-Isomeren im Verhältnis 3 : 1^[a].

Ausb.: 38.10 g (60 %, Lit.^[56] Ausb.: 35 %).– Sdp.: 51 - 53 °C im Wasserstrahlvakuum (Lit.^[56] Sdp.: 145-154 °C).– ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 0.88 (t, 3 H, J = 7.3 Hz, CH₂CH₃), 0.91 (t, 3 H, J = 7.1 Hz, CH₂CH₃), 1.38 – 1.69 (m, 4 H, 2 CH₂CH₃), 1.75 (s, 3 H, CH₃-CN), 1.94 (s, 3 H, CH₃-CN)*, 2.06 – 2.21 (m, 2 H, CNCH₂CH₂CH₃), 3.14 (t, 2 H, J = 7.1 Hz, =N-CH₂-).–

¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 12.38 (q, CN-(CH₂)₂-CH₃), 14.12 (q, N-(CH₂)₂-CH₃), 14.55 (q, N-(CH₂)₂-CH₃)*, 17.15 (q, CH₃CN), 20.07 (t)*, 20.41 (t), 24.37 (t), 24.67 (t)*, 27.30 (q, CH₃CN)*, 34.42 (t, CNCH₂)*, 45.16 (t, CN-CH₂), 53.01 (t, =N-CH₂)*, 53.55 (t, =N-CH₂), 169.97 (s, C=N), 170.43 (s, C=N)*.

7.4 Darstellung der Hydrazone

Allgemeine Arbeitsvorschrift (AAV 3)^[143]

Methode $A^{[58,59]}$: Zu einer kräftig gerührten Suspension von *N*,*N*-Dimethylhydrazin (0.2 mol, 15.2 ml) und MgSO₄ (4 g) in CH₂Cl₂ (30 ml) gibt man langsam das Keton (0.2 mol) und rührt die Reaktionsmischung über Nacht bei Raumtemperatur weiter. Nach dem Filtrieren und anschließendem Einengen unter vermindertem Druck erhält man das Hydrazon, welches destillativ aufgereinigt wird.

Methode B^[128]: Das Keton (50 mmol) wird in Ethanol (50 ml) aufgelöst und nach Zugabe von Toluol-4-sulfonsäurehydrazid (50 mmol, 9.30 g) 10 h unter Rückfluß gekocht. Beim Abkühlen der Reaktionslösung fällt das Hydrazon als weißer Feststoff aus, das abgenutscht und mit wenig kaltem Ethanol gewaschen wird.

Methode C^[144]: Das in abs. Ethanol (20 ml) gelöste Keton (25 ml) versetzt man mit N,N-Dimethylhydrazin (75 mmol, 5.7 ml) und konz. AcOH (1 ml) und erhitzt die Reaktionslösung für 48 h unter Rückfluß. Anschließend werden am Rotations-

Die Signale des Z-Isomeren sind mit * gekennzeichnet.

verdampfer EtOH und überschüssiges Hydrazin entfernt. Den Rückstand nimmt man in Et₂O auf, wobei es zur Ausbildung zweier Phasen kommt. Die obere Phase wird abgetrennt, über MgSO₄ getrocknet und destilliert.

N'-lsopropyliden-N,N-dimethylhydrazon (44a)^[145]

Methode A: Aus Aceton (0.20 mol, 14.68 ml).

Ausb.: 18.0 g (90 %, Lit.^[145] Ausb.: 92 %).– Sdp.: 90 - 95 °C (Lit.^[145] Sdp.: 95 °C).– ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 1.89 (s, 3 H, CH₃CN), 1.93 (s, 3 H, CH₃CN), 2.39 (s, 6 H, NCH₃).– ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 18.45 (q, CH₃CN), 25.54 (q, CH₃CN), 47.40 (q, CH₃N), 165.22 (s, C=N).

N'-sec-Butyliden-N,N-dimethylhydrazon (44b)

Methode A: Aus Propan-2-on (0.20 mol, 17.84 ml). Man erhält die *E*/*Z*-Isomeren im Verhältnis 5 : 1^[a].

Ausb.: 15.3 g (67 %, Lit.^[146] Ausb.: 97 %).– Sdp.: 110 °C (Lit.^[146] Sdp.: 105 - 110 °C).– ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 1.03 (t, 3 H, *J* = 7.6 Hz, CH₂CH₃), 1.86 (s, 3 H, CH₃CN)*, 1.89 (s, 3 H, CH₃CN), 2.15 (q, 2 H, *J* = 7.6 Hz, CH₂CH₃), 2.36 (s, 3 H, N-(CH₃)₂)*, 2.37 (s, 3 H, N-(CH₃)₂).– ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 11.34 (q, CH₂CH₃)*, 11.84 (q, CH₂CH₃), 16.33 (q, CH₃CN), 22.40 (q, CH₃CN)*, 24.84 (t, CH₂CH₃)*, 32.51 (t, CH₂CH₃), 47.32 (q, -N(CH₃)₂), 47.89 (q, -N(CH₃)₂)*, 169.13 (s, C=N), 170.71 (s, C=N)*.–

Die Signale des Z-Isomeren sind mit * gekennzeichnet.

N,*N*-Dimethyl-*N*'-(1-methyl-butyliden)-hydrazon (44c)

Methode A: Aus Pentan-2-on (0.20 mol, 21.24 ml). Man erhält die *E*/*Z*-Isomeren im Verhältnis 4 : 1^[a].

Ausb.: 16.0 g (62.5 %, Lit.^[147] Ausb.: 86 %).– Sdp.: 130 - 135 °C.– ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): $\delta = 0.94$ (q, 3 H, J = 7.2 Hz, CH₂CH₃), 1.44 – 1.63 (m, 2 H, CH₂CH₂CH₃), 1.91 (s, 3 H, CH₃CN)*, 1.94 (s, 3 H, CH₃CN), 2.18 (t, 2 H, J = 7.3 Hz, CH₂CH₂CH₃), 2.40 (s, 3 H, N(CH₃)₂)*, 2.44 (s, 3 H, N(CH₃)₂).– ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): $\delta = 13.99$ (q, CH₂CH₃), 14.60 (q, CH₂CH₃)*, 16.75 (q, CH₃CN), 20.18 (t, CH₂CH₂CH₃*, 20.71 (t, CH₂CH₂CH₃), 22.96 (q, CH₃CN)*, 33.78 (t, CH₂CH₂CH₃)*, 41.32 (t, CH₂CH₂CH₃), 47.43 (q, -N(CH₃)₂), 47.89 (q, -N(CH₃)₂)*, 168.24 (s, C=N), 169.82 (s, C=N)*.

1-Propiophenon-*p*-toluensulfonylhydrazon (77a)

Methode B: Aus Propiophenon (50 mmol, 6.70 g). Man erhält die *E*/*Z*-Isomeren im Verhältnis 1 : 1.

Ausb.: 9.38 g (62 %, Lit.^[128] Ausb.: 96 %).– Smp.: 122 °C (Lit.^[128] Smp.: 120 - 121 °C).– ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 1.19 (t, 3 H, J = 7.1 Hz, CH₂CH₃), 1.33 (t, 3 H, J = 7.1 Hz, CH₂CH₃), 1.98 (s, 3 H, CH₃), 2.37 (s, 3 H,

CH_{3Tos}), 4.09 (q, 2 H, *J* = 7.1 Hz, C*H*₂CH₃), 5.4 (s, 1 H, NH), 5.78 (s, 1 H, NH), 7.07 – 7.90 (m, 9 H, CH_{arom}).

Die Signale des Z-Isomeren sind mit * gekennzeichnet.

N,*N*-Dimethyl-*N*[']-(1-phenyl-propyliden)-hydrazon (77b)

Methode C: Aus Propiophenon (25 mmol, 3.35 g). Man erhält auschließlich das *E*-Isomere.

Ausb.: 2.51 g (57 %).– ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 1.11 (t, 3 H, J = 7.6 Hz, CH₂CH₃), 2.61 (s, 6 H, N(CH₃)₂), 2.92 (q, 2 H,J = 7.6 Hz, CH₂CH₃), 7.37 – 7.41 (m, 3 H, CH_{arom}), 7.66 – 7.70 (m, 2 H, CH_{arom}).– ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 12.32 (q, CH₂CH₃), 22.25 (t, CH₂CH₃), 48.31 (q,

 $N(CH_3)_2$), 127.47, 128.76, 129.65 (d, CH_{arom}), 138.06 (s, C_{arom}), 170.08 (s, C=N).

7.5 Trimethyl-((*E*)-1-phenyl-1-propenyloxy)-silan (76)^[127]

Zu einem Gemisch aus Diisopropylamin (22 mmol, 2.22 g) und abs. THF (80 ml) wird eine Lösung aus *n*-Butyllithium in n-Hexan (22 mmol der 1 M-Lösung, 22 ml) bei 0 °C langsam zugetropft. Anschließend wird die Lösung nach 10 min Rühren auf –70 °C abgekühlt und Propiophenon (20 mmol, 2.68 g) vorsichtig zugegeben. Man rührt 20 min bei dieser Temperatur und tropft anschließend Trimethylsilylchlorid (22 mmol, 2.17 g) zu. Die Lösung wird bis auf 20 °C erwärmt, eine weitere Stunde gerührt und mit Pentan (50 ml) und gesättigter NaHCO₃-Lösung (50 ml) versetzt. Die organische Phase wird abgetrennt, über MgSO₄ getrocknet und eingeengt. Man erhält 2.95 g Rohprodukt (72 %), das ohne weitere Aufreinigung eingesetzt werden kann.

OSiMe₃ ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 0.22 (s, 9 H, -Si(CH₃)₃), 1.82 (d, 3 H, J = 6.7 Hz, CH₃CH), 5.41 (q, J = 6.7 Hz, CH₃CH), 7.28 – 7.56 (m, 5 H, CH_{arom}).–

¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 1.01 (q, Si(CH₃)₃), 12.13 (q, CH₃CH), 105.77 (d, CH₃CH), 125.62, 127.72, 128.45 (d, CH_{arom}), 139.63 (s, CH_{arom}), 150.32 (s, C=CHCH₃).

82

7.6 Aminoalkylierung mit dem aus Ethoxycarbamat 33 generierten Iminiumsalz 40

7.6.1 Darstellung der geschützten Lactame 32

Allgemeine Arbeitsvorschrift (AAV 4)

Das zu schützende Lactam (0.1 mol) wird in abs. Toluol gelöst und mit NaH (1.1 Äq) versetzt. Nach 10 min wird Chlorameisensäureethylester (1.5 Äq) zugesetzt. Die Reaktionslösung wird über Nacht bei Raumtemperatur gerührt und dann mit gesättigter NaHCO₃-Lösung gewaschen. Die wässrige Phase wird dreimal mit Ethylacetat extrahiert, die vereinigten organischen Phasen mit gesättigter NaCl-Lösung gewaschen und über MgSO₄ getrocknet und filtriert. Nach Reinigung durch Säulenchromatographie (PE:EE = 1:1) erhält man ein leicht gelbliches Öl.

2-Oxo-pyrrolidin-1-carbonsäureethylester (32a)^[148]

Aus Pyrrolidin-2-on (0.10 mol 5.50 g).

Ausb.: 4.28 g (27 %).– ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 1.34 (t, 3 H, J = 7.2 Hz, CH₂CH₃), 1.94 – 2.13 (m, 2 H, CH_{2Pyrrolidin}), 2.51 (t, 2 H, J = 8.1 Hz, CH_{2Pyrrolidin}), 3.78 (t, 2 H, J = 7.1 Hz, CH_{2Pyrrolidin}), 4.31 (q, 2 H, J = 7.2 Hz, CH₂CH₃).–

¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 14.58 (q, CH₂CH₃), 17.79, 33.09, 46.71 (t, CH₂Pyrrolidin), 62.75 (t, CH₂CH₃), 151.84 (s, C=O_{Carbamat}), 174.67 (s, C=O_{Lactam}).

2-Oxo-piperidin-1-carbonsäureethylester (32b)

Aus δ -Valerolactam (0.1 mol, 9.9 g).

Ausb.: 4.35 g (25 %, Lit.^[51] Ausb.: 67 %).– ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 1.28 (t, 3 H, *J* = 7.1 Hz, CH₂CH₃), 1.75 – 1.85 (m, 4 H, CH_{2Piperidin}), 2.43 – 2.50 (m, 2 H, CH_{2Piperidin}), 3.64 – 3.70 (m, 2 H, CH_{2Piperidin}), 4.24 (q, 2 H, *J* = 7.1 Hz, CH₂CH₃).–

¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 14.58 (q, CH₂CH₃), 20.73, 23.00, 35.16, 46.77 (t, CH_{2Piperidin}), 63.32 (t, CH₂CH₃), 154.55 (s, C=O_{Carbamat}), 171.61 (s, C=O_{Lactam}).

7.6.2 Reduktion zum Urethan 33^[51]

Allgemeine Arbeitsvorschrift (AAV 5)

Zu dem geschützten Lactam **32** (10 mmol) in Ethanol (100 ml) wird NaBH₄ (40 mmol, 1.52 g) auf einmal unter den angegebenen Reaktionsbedingungen zugegeben. Die Lösung wird über Nacht bei dieser Temperatur gerührt und anschließend gibt man 1% HCI-Lösung zu, bis ein pH-Wert von 3 erreicht ist. Man rührt noch 1h und neutralisiert mit ethanolischer KOH-Lösung (1%). Nach Zugabe von H₂O extrahiert man mit CH₂Cl₂ (3 x 50 ml). Die vereinigten Extrakte werden über MgSO₄ getrocknet und im Vakuum eingeengt. Das Rohprodukt wird an Kieselgel säulenchromato-graphisch gereinigt.

2-Ethoxy-pyrrolidin-1-carbonsäureethylester (33a)

Aus 2-Oxo-pyrrolidin-1-carbonsäureethylester **32a** (10 mmol, 1.57 g). Die Reduktion und Hydrolyse verlaufen bei -6 °C.



Ausb.: 1.45 g (78 %, Lit. ^[55] Ausb.: 83 %).– ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 1.08 – 1.38 (m, 6 H, CH₂CH₃),

1.41 – 1.63 (m, 2 H, $CH_{2 \text{ Pyrrolidin}}$), 1.70 – 1.75 (m, 2 H, $CH_{2 \text{ Pyrrolidin}}$), 3. 31 – 3.50 (m, 4 H, NCH_2 , CH_2CH_3), 4.10 – 4.19 (m, 2 H, CH₂CH₃), 4.70 – 4.81 (m, 1 H, NCH).–

¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 13.39, 14.82 (q, CH₂CH₃), 18.21, 28.43, 41.14 (t, CH₂ _{Pyrrolidin}),57.32, 58.67 (t, CH₂CH₃), 85.65 (d, NCH), 159.79 (s, C=O).

2-Ethoxy-piperidin-1-carbonsäureethylester (33b)

Aus 2-Oxo-piperidin-1-carbonsäureethylester **32b** (10 mmol, 1.71 g). Die Reduktion und Hydrolyse verlaufen bei –23 °C.



Ausb.: 1.70 g (85 %, Lit.^[51] Ausb.: 95 %).– ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 1.17 (t, 3 H, J = 6.9 Hz, CH₂CH₃), 1.27 (t, 3 H, J = 6.9 Hz, CH₂CH₃), 1.40 – 1.92 (m, 6 H, CH₂Piperidin), 2.92 – 3.08 (m, 1 H, -N-CH₂), 3.38 – 3.48 (m, 2 H, OCH₂CH₃), 3.91 – 3.99 (m, 1 H, -N-CH₂), 4.04 – 4.35 (m, 2 H, OCH₂CH₃),

5.62 –5.67 (m, 1 H, NCH).–

¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 14.93, 15.38 (q, CH₂CH₃), 18.86, 25.48, 30.74, 38.94 (t, CH_{2Piperidin}), 61.55, 62.07 (t, CH₂CH₃), 80.41 (d, NCH), 155.97 (s, C=O).

7.6.3 Lewis-Säure-katalysierte Aminoalkylierung von Nucleophilen

Allgemeine Arbeitsvorschrift (AAV 6)^[50]

Das Urethan **33** (1mmol) wird in 5 ml abs. CH_2CI_2 gelöst und auf -20°C abgekühlt. Nach Zugabe von 1.1 Äquivalenten TiCl₄ rührt man 30 min bei dieser Temperatur unter Argonatmosphäre und spritzt 1 mmol des Nucleophils in die Lösung. Der weitere Syntheseverlauf erfolgt nach **Methode A**, **B** oder **C**, je nach Nucleophil.

Methode A: Aminoalkylierung von Enaminen 19. Die Reaktionslösung wird 4 h gerührt, wobei die Temperatur nicht über -20°C steigen soll. Zur Vervollständigung der Reaktion wird das Gefäß über Nacht im Eisfach bei einer Temperatur von -15° C gelagert. Die Hydrolyse erfolgt durch Zugabe von 100 ml gesättigter NaCl-Lösung. Das Produkt wird mit CH₂Cl₂ (3 x 20 ml) extrahiert. Die vereinigten Extrakte werden über MgSO₄ getrocknet und im Vakuum eingeengt.

Methode B: Aminoalkylierung von Iminen 43. Die Reaktionslösung wird 4 h gerührt, wobei die Temperatur nicht über -20°C steigen soll. Zur Vervollständigung der Reaktion wird das Gefäß über Nacht im Eisfach bei einer Temperatur von -15° C gelagert. Die Reaktion wird durch Zugabe wäßriger AcOH-Lösung (5 ml, 2 N) beendet. Die Lösung wird 4 h bei Raumtemperatur zur Hydrolyse der Iminfunktionalität gerührt. Man gibt HCI-Lösung (HCI:H₂O = 1:1.5 ml) hinzu. Nach 10 min extrahiert man mit CH₂CI₂ (3 x 50 ml) zur Entfernung nichtbasischer Bestandteile. CH₂CI₂ (50 ml) wird der wäßrigen Phase hinzugegeben. Der pH-Wert wird durch Zugabe einiger Tropfen verd. NH₃-Lösung schwach basisch eingestellt. Nach Trennung der Phasen wird die Mannich-Base mit CH₂CI₂ (2 x 50 ml) extrahiert, die vereinigten organischen Phasen werden über MgSO₄ getrocknet und eingeengt.

Methode C: Aminoalkylierung von Hydrazonen 44. Die Reaktionslösung wird 10 h bei Raumtemperatur gerührt. Nach dieser Zeit wird ges. Oxalsäure-Lösung (5 ml) zugegeben und die Lösung wird weitere 10 h bei Raumtemperatur gerührt. Man gibt anschließend HCI-Lösung (HCI:H₂O = 1:1, 5 ml) hinzu. Die Aufarbeitung verläuft analog zu Methode B.

Umsetzung der Imine 43 und Hydrazone 44

Umsetzung der Imine **43a**, **43b** und **43c** und Hydrazone **44a**, **44b** und **44c** mit den Ethoxycarbamaten **33** (sehe **Kap. 4.5**, **Tabelle 4.2**) führten nicht zu den gewünschten Ergebnissen. Es konnten nur Hydrolyseprodukte isoliert werden.

2-(2-Oxo-cyclohexyl)-pyrrolidin-1-carbonsäureethylester (41d)

Aus 1-Cyclohexyl-1-enyl-pyrrolidin **19a** (1 mmol, 0.15 g).



Ausb.: 0.10 g (42 %). Man erhält ausschließlich das *anti*-Produkt.– ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 1.02 – 1.19 (m, 3 H, CH₂CH₃), 1.22 – 2.57 (m, 14 H, (CH₂)₄, NCH₂, CH_{2Pyrrolidin}), 2.95 – 3.72 (m, 2 H, NCH, COCH), 3.92 – 4.19 (m, 2 H, CH₂CH₃).– ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): $\delta = 15.06$ (q, CH₂CH₃), 21.42, 21.50, 23.11, 25.83, 31.89, 43.02, 46.71 (t), 49.22 (d, CH₃CH), 50.96 (d, NCH), 61.88 (t, CH₂CH₃), 155.50 (s, C=O_{Lactam}), 212.15 (s, C=O_{Keton}).– IR (Film): $\tilde{v} = 3358.6$, 3043.1, 2939.7, 1693.1 (br), 1418.9, 1119.0, 901.7.– MS (80 eV): m/z (%) = 240 [M + 1]⁺ (80), 166 (20), 142 (100), 98 (10).– C₁₃H₂₁NO₃ (239.3) ber.: C 65.25 H 8.84 N 5.85 gef.: C 65.11 H 8.98 N 5.80.

2-(1-Methyl-2-oxo-2-phenyl-ethyl)-pyrrolidin-1-carbonsäureethylester (41e)

Aus (*E*)-1-(1-Phenylpropyl)-pyrrolidin **19b** (1 mmol, 0.19 g).



Ausb.: 0.10 g (36 %) nach Chromatographie an Kieselgel (PE : EE = 50 : 50). Man erhält ausschließlich das *anti*-Produkt.–

¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 1.05 (d, 3 H, J = 6.4 Hz, CH₃CH), 1.15 – 1.35 (m, 3 H, CH₃CH₂), 1.57 – 2.09 (m, 4 H, CH₂), 3.31 – 3.48 (m, 2 H, CH₃CH, NCH), 4.10 – 4.20 (m, 4 H, NCH₂, CH₂CH₃), 7.29 – 7.59 (m, 3 H, CH_{arom}), 7.85 – 8.18 (m, 2 H, CH_{arom}).–

¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 9.65 (q, CHCH₃), 15.64 (q, CH₂CH₃), 24.95, 25.64 (t), 42.73 (d, CH₃CH), 47.73 (t, NCH₂), 59.29 (d, NCH), 61.36 (t, CH₂CH₃), 129.073, 133.46 (d, CH_{arom}), 136.67 (s, C_{arom}), 155.77 (s, C=O_{Lactam}), 202.41 (s, C=O_{Keton}).– IR (Film): \tilde{v} = 3343.1, 3063.8, 2986.2, 2872.4, 2313.8, 1967.2, 1920.7, 1786.2, 1687.9, 1413.8, 1253.4, 1031.0 cm⁻¹.–

MS (80 eV): m/z (%) = 276 [M + 1]⁺ (10), 142 (100), 105 (10), 70 (15).-

C ₁₆ H ₂₁ NO ₃ (275.3)	ber.: C 69.78	H 7.69	N 5.09
	gef.: C 69.85	H 7.60	N 5.19.

Ĥ

2-(2-oxo-cyclohexyl)-piperidin-1-carbonsäureethylester (42d)

Aus 1-Cyclohexyl-1-enyl-pyrrolidin 19a (1 mmol, 0.15 g).

Ausb.: 0.10 g (40 %) nach Chromatographie an Kieselgel (PE : EE : NEt₃ = 50 : 50 : 1). Man erhält ausschließlich das *anti*-Produkt.–

Eto $^{\circ}$ ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 1.14 (t, 3 H, J = 7.1 Hz, CH₂CH₃), 1.26 - 1.85 (m, 12 H, (CH₂)₄, N(CH₂)₅), 2.07 - 2.91 (m, 5 H, N(CH₂)₅, COCH, COCH₂), 3.79 - 4.15 (m, 1 H, NCH), 4.01 (q, 2 H, J = 7.1 Hz, CH₂CH₃).-

¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 14.90 (q, CH₂CH₃), 19.11, 25.46, 25.78, 27.84, 28.92, 29.60, 39.70, 39.98 (t), 49.14 (d, COCH), 50.19 (d, NCH), 61.60 (t, CH₂CH₃), 155.85 (s, C=O_{Lactam}), 212.52 (s, C=O_{Keton}).–

IR (Film): \tilde{v} = 3363.8, 2934.5, 2872.4, 2670.7. 2515.5, 1708.9, 1693.1, 1419.0, 1263.8, 1170.7, 1031.0, 979.3 cm⁻¹.–

MS (80 eV): *m/z* (%) = 254 [M + 1]⁺ (5), 180 (10), 156 (100), 128 (10), 112 (10), 84 (40), 56 (10), 41 (10).–

C ₁₄ H ₂₃ NO ₃ (253.34)	ber.: C 66.37	H 9.15	N 5.53
	gef.: C 66.28	H 9.20	N 5.51.

2-(1-Methyl-2-oxo-2-phenyl-ethyl)-piperidin-1-carbonsäureethylester (42e)

Aus (*E*)-1-(1-Phenylpropyl)-pyrrolidin **19b** (1 mmol, 0.19 g)



Ausb.: 0.13 g (45 %). Man erhält ausschließlich das anti-Produkt.–

¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 1.08 – 1.29 (m, 6 H, CHCH₃, CH₂CH₃), 1.39 – 1.72 (m, 6 H, N(CH₂)₄), 1.77 – 2.05 (m, 2 H,

NCH₂), 3.74 – 3.82 (m, 1 H, CH₃CH), 4.06 (q, *J* = 7.0 Hz, 2 H, CH₂CH₃), 4.09 – 4.19 (m, NCH), 7.29 – 7.61 (m, 3 H, CH_{arom}), 7.81 – 8.04 (m, 2 H, CH_{arom}).–

¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 14.96, 15.07 (q, CH₃CH, CH₂CH₃), 19.56, 24.81, 25.37 (t), 39.58 (d, CH₃CH), 40.16 (t, NCH₂), 54.44 (d, NCH), 61.60 (t, CH₃CH₂),

128.33, 129.01, 133.31 (d, CH_{arom}), 137.20 (s, C_{arom}), 155.72 (C=O_{Lactam}), 203.54 (C=O_{Keton}).-IR (Film): \tilde{v} = 3358.6, 3058.6, 2986.2, 2934.5, 2308.6, 1962.1, 1915.5, 1693.1 (br), 1444.8, 1263.8, 1072.4 cm⁻¹.-MS (80 eV): *m/z* (%) = 290 [M + 1]⁺ (10), 156 (100), 128 (12), 105 (10), 84 (25), 77 (10), 56 (10).-C₁₇H₂₃NO₃ (289.4) ber.: C 70.56 H 8.01 N 4.84 gef.: C 70.59 H 7.91 N 4.92.

7.7 Aminoalkylierung mit aus Aminosäuren stammenden Iminiumsalzen

7.7.1 Darstellung der N-Benzyl-Aminosäuren 45^[67]

Allgemeine Arbeitsvorschrift (AAV 7)

Zur Aminosäure **45** (40 mmol) werden H₂O (30 ml), 2 N NaOH-Lösung (20 ml), 1 ml einer 10%igen Bu₄NOH und KI (0.1 g). Frisch destilliertes Benzylchlorid (50 mmol, 5.8 ml) wird zugegeben und die Reaktionslösung 2 h bei 65°C gerührt. Die Reaktion wird durch Zugabe von Benzylchlorid (17 mmol, 2 ml) und 2 N NaOH (5 ml) nach 1 h Rühren bei 65°C vervollständigt. Der pH-Wert wird mit 1 N HCI-Lösung neutral eingestellt und das Lösungsmittel sowie das überschüssige Benzylchlorid im Vakuum verdampft. Durch Zugabe von EtOH fällt ein weißer Feststoff aus, der durch Filtration abgetrennt wird. Das Filtrat wird über Celite[®] gereinigt und am Rotationsverdampfer eingeengt. Das erhaltene Produkt wird in CHCl₃ aufgenommen, wobei die Aminosäure als weißes Pulver ausfällt.

1-Benzyl-pyrrolidin-2-carbonsäure (45a)

Aus Prolin (40 mmol, 4.60 g).

Ausb.: 3.21 g (39 %, Lit.^[67] Ausb.: 42 %).-CO₂H Smp.: 160 °C (Lit.^[67] Smp.: 164-165 °C).-¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃/CD₃OD, 20:1): δ = 2.13 – 2.44 (m, 2 H, CH₂), 2.91 – 3.10 (m, 2 H, CH₂), 3.87 (t, 1 H, J = 7.7 Hz, CH), 4.26 (d, 1 H, J = 13.8 Hz, CH₂Ph), 4.39 (d, 1 H, J = 13.8 Hz, CH₂Ph), 7.19 -7.53 (m, 5 H, CH_{arom}).-¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃/CD₃OD, 20:1): δ = 23.16, 29.17, 53.83 (t, CH₂), 58.04 (t, CH₂Ph), 68.10 (d, CH), 129.61, 130.13 (d, CH_{arom}), 130.45 (s, C_{arom}), 131.09 (d, CH_{arom}), 171.23 (s, C=O).-IR (KBr): \tilde{v} = 2970.7, 1641.4, 1372.4, 1300.0, 1155.2, 710.3 cm⁻¹.

1-Benzyl-piperidin-2-carbonsäure (45b)

Aus Pipecolinsäure (40 mmol, 5.16 g).



Ausb.: 2.16 g (25%).-Smp.: 227 °C (Lit.^[149] Smp.: 223-228 °C).-¹H-NMR (200 MHz, CD₃OD): δ = 1.58 – 1.89 (m, 2H, CH₂), 2.26 - 2.32 (m, 2 H, CH₂), 2.92 - 3.04 (m, 2 H, CH₂), 3.33 - 3.62 (m, 3 H, NCH₂, CH), 4.19 (d, J = 12.6 Hz, 1 H, CH₂Ph), 4.61 (d, 1 H, J = 12.6 Hz, CH₂Ph), 7.37 – 7.70 (m, 5 H, CH_{arom}).–

¹³C-NMR (50 MHz, CD₃OD): δ = 22.20, 22.55, 27.13, 43.75 (t, CH₂), 59.41 (d, CH), 59.54 (t, CH₂Ph), 129.13, 129.99 (d, CH_{arom}), 131.60 (s, C_{arom}), 131.65 (d, CH_{arom}),173.13 (s, C=O).-

IR (KBr): \tilde{v} = 2918.9, 2856.9, 1615.5, 1450.0, 1367.2, 1331.0, 1155.1, 700.0 cm⁻¹.

7.7.2 Darstellung der N-Methyl-Aminosäuren 46

1-Methyl-pyrrolidin-2-carbonsäure (46a)

Na₂Cr₂O₇ (10.0 g) wird in H₂O (30 ml) aufgelöst und konz. H₂SO₄ (7.4 ml) vorsichtig zugegeben. Die Lösung wird mit H₂O auf 50 ml verdünnt und zu *N*-Methyl-1-methoxypyrrolidin (20 mmol, 2.3 g) in Aceton (100 ml) getropft bei 0°C. Die Lösung wird über Nacht bei Raumtemperatur gerührt und die Reaktion wird durch Zugabe von 2-Propanol beendet. Der pH-Wert wird mit verd. NH₃ -Lösung (NH₃ : H₂O = 1 : 4) basisch eingestellt, wobei das Chromsalz als dunkelblauer Ammoniak-Komplex ausfällt. Dieser wird durch Filtration abgetrennt. Das Filtrat wird mit 1 N HCI-Lösung neutralisiert und das Lösungsmittel am Rotationsverdampfer eingeengt. Der Rückstand wird in EtOH (50 ml) aufgenommen und die ausgefallenen anorganischen Salze durch Filtration abgetrennt. Das Filtrat wird über Celite[®] gereinigt und am Rotationsverdampfer eingeengt. Nach Zugabe von CHCl₃ (50 ml) fällt die Aminosäure als graues Pulver aus. Nach Filtration erhält man 1.64 g (63 %) der Verbindung **46a**.

Smp.: 165 °C (Lit.^[150] Smp.: 169 - 179 °C) ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃/CD₃OD, 20:1): δ = 1.90 – 2.23 (m, 4 H, CH₂), 2.88 (s, 3 H, N-CH₃), 3.62 – 3.90 (m, 3 H, NCH, NCH₂).– ¹³C NMR (50 MHz, CDCl₃/CD₃OD, 20:1): δ = 23.62, 29.46 (t, CH₂), 41.42 (q, N-CH₃), 59.74 (t, NCH₂), 71.51 (d, NCH), 171.36 (s, C=O).– IR (KBr): \tilde{v} = 3431.0, 3053, 2836.2, 1625.8, 1398.3 cm⁻¹.

1-Methyl-piperidin-2-carbonsäure (46b)

N-Methylpipecolinsäureethylester (30 mmol, 5.13 g) wird mit 20% NaOH-Lösung (25 ml) 10 h bei Raumtemperatur gerührt. Anschließend neutralisiert man die Lösung mit 1 N HCl und rotiert das Wasser ab. Der Feststoff wird in EtOH (50 ml) aufgenommen und die ungelösten anorganischen Salze abgetrennt. Eine weitere Aufreinigung erfolgt durch Filtration über Celite[®]. Nach dem Einengen unter vermindertem Druck wird durch Zugabe von CHCl₃ (50 ml) zum Rückstand die Aminosäure **46b** als weißer Feststoff ausgefällt. Nach Filtration und Trocknung erhält man 4.11 g Produkt (96 %).

Smp.: 210 °C (Lit.^[151] Smp.: 214 - 216°C).– ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃/CD₃OD, 20:1): δ = 1.52 – 1.92 (m, 6 H, CH₂), 2.88 (s, 3 H, N-CH₃), 3.26 – 3.49 (m, 3 H, NCH₂, NCH).– ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃/CD₃OD, 20:1): δ = 21.79, 23.15, 28.57 (t, CH₂), 42.59 (q, NCH₃), 54.56 (t, NCH₂), 69.58 (d, NCH), 172.34 (s, C=O).– IR (KBr): \tilde{v} = 3384.5, 2939.7, 2862.1, 1610.3, 1398.3 cm⁻¹.

7.7.3 Generierung der Iminiumsalze und Aminoalkylierung

Allgemeine Arbeitsvorschrift (AAV 8)

Die N-geschützten Aminosäuren **45** bzw. **46** (2 mmol) werden mit $POCI_3$ (20 mmol, 1.83 ml) versetzt und auf $100^{\circ}C$ – bis die Kohlensäureentwicklung beendet ist – erhitzt. Nach Möglichkeit sollte die Reaktionszeit 3 Minuten nicht überschreiten. Das überschüssige $POCI_3$ wird im Hochvakuum verdampft.

Aminoalkylierung der Enamine (Methode A): Das Iminiumsalz wird unter Argonatmosphäre in THF (5 ml) gelöst, auf -80°C abgekühlt und das Enamin **19** (2 mmol) wird zugegeben. Man rührt 8 h und läßt dabei die Temperatur auf –30°C ansteigen.

Aminoalkylierung der Imine (Methode B): Das Iminiumsalz wird unter Argonatmosphäre in THF (5 ml) gelöst, auf -80°C abgekühlt und das Imin **43** (2 mmol) wird zugegeben. Man rührt 8 h und läßt dabei die Temperatur auf –30°C ansteigen. Die Reaktion wird durch Zugabe wäßriger AcOH-Lösung (5 ml, 2 N) und Et₂O (50 ml) beendet. Die Lösung wird 4 h bei Raumtemperatur zur Hydrolyse der Iminfunktionalität gerührt.

Aminoalkylierung der Hydrazone (Methode C): Das Iminiumsalz wird unter Argonatmosphäre in abs. CH₂Cl₂ (5 ml) gelöst und das Hydrazon **44** (2 mmol) wird zugegeben. Man rührt über Nacht bei Raumtemperatur, gibt gesättigte Oxalsäure-Lösung (5 ml) zur Hydrolyse des Hydrazons zu und rührt weitere 10 h.

Aufarbeitung: Man gibt HCI-Lösung (HCI:H₂O = 1:1, 5 ml) hinzu. Nach 10 min extrahiert man mit Et₂O (3 x 50 ml) zur Entfernung nichtbasischer Bestandteile. CH₂Cl₂ (50 ml) wird der wäßrigen Phase hinzugegeben und der pH-Wert durch Zugabe einiger Tropfen verd. NH₃-Lösung schwach basisch eingestellt. Nach Trennung der Phasen extrahiert man die Mannich-Base mit CH₂Cl₂ (2 x 50 ml) und trocknet die vereinigten organischen Phasen über MgSO₄. Das Lösungsmittel wird am Rotationsverdampfer ohne zu erwärmen entfernt und anschließend der Rückstand an der Ölpumpe getrocknet. Die Mannich-Base wird als braunes Öl erhalten und kann gegebenenfalls an Al₂O₃ (Laufmittel: PE : EE = 1 : 1) säulenchromatographisch aufgereinigt werden.

2-(1-Benzyl-pyrrolidin-2-yl)-cyclohexanon (49a)

Aus Aminosäure **45a** (2 mmol, 0.41 g) und 1-Cyclohex-1-enyl-pyrrolidin **19a** (2 mmol, 0.30 g).



Methode A.: Ausb.: 0.27 g (52 %). Man erhält ausschließlich das *anti*-Produkt.–

¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 1.26 – 3.17 (m, 16 H), 3.28 (d, 1 H, J = 13.1 Hz, CH₂Ph), 3.85 (d, 1 H, J = 13.1 Hz, CH₂Ph), 7.23 – 7.41 (m, 5 H, CH_{arom}).–

¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃/CD₃OD, 20:1): δ = 23.93, 25.35, 26.90, 27.39, 27.68 (t), 43.08 (t, COCH₂), 54.66 (d, CH₂CH), 58.49 (t, NCH₂), 59.40 (t, CH₂Ph), 62.59 (d, NCH), 127.22, 128.76, 129.06 (d, CH_{arom}), 140.46 (s, C_{arom}), 213.13 (s, C=O).– IR (Film): \tilde{v} = 3374.1, 3037.9, 2934.5, 2800.0, 1956.9, 1879.3, 1708.6, 1491.4, 1444.8, 1118.9 cm⁻¹.– MS (80 eV): *m/z* (%) = 256 [M - 1]⁺ (4), 160 (100), 91 (80), 65 (12), 49 (10), 41 (15).

C ₁₇ H ₂₃ NO (257.4)	ber.: C 79.33	H 9.01	N 5.44
	gef.: C 79.26	H 8.98	N 5.49.

2-(1-Benzyl-pyrrolidin-2-yl)-1-phenyl-propan-1-on-3-on (49b)

Aus Aminosäure 45a (2 mmol, 0.41 g) und Enamin 19b (2 mmol, 0.37 g).



Methode A: Ausb.: 0.31 g (53 %). Man erhält ausschließlich das *anti*-Produkt.–

¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 1.31 (d, 3 H, J = 6.8 Hz, CHCH₃), 1.61 – 1.89 (m, 4 H, CH₂), 2.18 – 2.24 (m, 1 H, CHCH₃), 2.75 – 3.13 (m, 3 H, NCH₂, NCH), 3.42 (d, 1 H,

J = 13.0 Hz, CH₂Ph), 4.10 (d, 1 H, *J* = 13.0 Hz, CH₂Ph), 7.15 – 7.58 (m, 8 H, CH_{arom}), 7.94 – 8.03 (m, 2 H, CH_{arom}).–

¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 11.70 (q, CH₃CH), 23.73, 26.76 (t), 44.13 (d, CH₃CH), 54.83 (t, NCH₂), 59.98 (t, CH₂Ph), 65.88 (d, NCH), 127.28, 128.63, 128.78, 129.04, 133.21 (d, CH_{arom}), 137.66, 140.40 (s, C_{arom}), 204.27 (s, C=O).–

IR (Film): $\tilde{v} = 3379.3$, 3032.7, 2950.0, 2794.8, 1687.9, 1496.5, 1460.3, 1362.0, 1217.2 cm⁻¹.–

MS (80 eV): m/z (%) = 292 [M - 1]⁺ (8), 160 (100), 91 (75), 65 (10), 49 (5), 41 (10). C₂₀H₂₃NO (293.4) ber.: C 81.87 H 7.90 N 4.77

gef.: C 81.92 H 7.81 N 4.83.

2-(1-Benzyl-pyrrolidin-2-yl)-pentan-3-on (49c)

Aus Aminosäure 45a (2 mmol, 0.41 g) und Enamin 19c (2 mmol, 0.28 g).



Methode A: Ausb.: 0.31 g (63 %). Man erhält ausschließlich das *anti*-Produkt.–

¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 0.85 (d, 3 H, J = 6.9 Hz, CHCH₃), 1.11 (t, 3 H, J = 6.7 Hz, CH₂CH₃), 1.67 – 1.81 (m, 4 H, CH₂), 2.12 – 2.25 (m, 1 H, CHCH₃), 2.47 – 2.57 (m, 2 H,

NCH₂), 2.75 – 2.95 (m, 3 H, NCH, CH₂CH₃), 3.31 (d, 1 H, J = 13.1 Hz, CH₂Ph), 3.96 (d, 1 H, J = 13.1 Hz, CH₂Ph), 7.30 – 7.35 (m, 5 H, CH_{arom}).–

¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 8.21 (q, CH₃CH₂), 11.23 (q, CH₃CH), 23.64, 26.94 (t), 36.02 (t, CH₃CH₂), 49.09 (d, CH₃CH), 54.41 (t, NCH₂), 59.73 (t, CH₂Ph), 65.56 (d, NCH), 127.23, 128.61, 128.98 (d, CH_{arom}), 140.24 (s, C_{arom}), 214.55 (s, C=O).– IR (Film): \tilde{v} = 3374.1, 3058.6, 2313.8, 2800.0, 1956.9, 1884.5, 1703.4, 1455.2, 1362.1 cm⁻¹.–

MS (80 eV): m/z (%) = 244 [M - 1]⁺ (5), 160 (100), 91 (55), 65 (18), 49 (15), 41 (8).

2-(1-Benzyl-piperidin-2-yl)-cyclohexanon (49d)

Aus Aminosäure **45b** (2 mmol, 0.44 g) und 1-Cyclohex-1-enyl-pyrrolidin **19a** (2 mmol, 0.30 g).



Methode A: Ausb.: 0.29 g (53 %). Man erhält ausschließlich das *anti*-Produkt.–

¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 1.41 – 2.55 (m, 18 H), 3.29 (d, 1 H, J = 13.1 Hz, CH₂Ph), 4.07 (d, 1 H, J = 13.1 Hz, CH₂Ph), 7.24 – 7.32 (m, 5 H, CH_{arom}).–

¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 23.57, 25.21, 27.43, 27.56, 28.01, 28.54, 42.38, 51.55 (t), 51.63 (d, COCH), 53.58 (d, NCH), 57.35 (t, CH₂Ph) 127.24, 128.75, 128.89, 129.15 (d, CH_{arom}), 140 07 (s, C_{arom}), 213.03 (s, C=O).– IR (Film): $\tilde{\nu}$ = 3381.3, 2946.1, 1703.2, 1489.2, 1261.8, 1041.0 cm⁻¹.– MS (80 eV): *m/z* (%) =270 [M - 1]⁺ (4), 174 (100), 91 (20), 65 (2). C₁₈H₂₅NO (271.4) ber.: C 79.66 H 9.28 N 5.16 gef.: C 79.59 H 9.36 N 5.12.

2-(1-Benzyl-piperidin-2-yl)-1-phenyl-propan-1-on-3-on (49e)

Aus Aminosäure 45b (2 mmol, 0.44 g) und Enamin 19b (2 mmol, 0.37 g).



Methode A: Ausb.: 0.37 g (60 %). Man erhält ausschließlich das *anti*-Produkt.

¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 1.34 (d, 3 H, *J* = 6.9 Hz, CH₃CH), 1.43 – 3.25 (m, 10 H), 3.49 (d, 1 H, *J* = 13.1 Hz, CH₂Ph), 4.07 (d, 1 H, *J* = 13.1 Hz, CH₂Ph), 7.15 – 8.18

(m, 10 H, CH_{arom}).-

¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 11.22 (q, CH₃CH), 23.92, 26.87, 27.69 (t), 45.74 (d, CH₃CH), 54.98 (t, NCH₂), 60.14 (t, CH₂Ph), 65.57 (d, NCH), 127.64, 128.78, 128.44, 129.67, 133.85 (d, CH_{arom}), 137.36, 140.82 (s, C_{arom}), 204.79 (s, C=O).– IR (Film): \tilde{v} = 3015.7, 1692.9, 1498.2, 1464.8, 1375.8, 1029.2.2 cm⁻¹.– MS (80 eV): *m/z* (%) = 306 [M - 1]⁺ (2), 174 (100), 91 (15).– C₂₁H₂₅NO (307.4) ber.: C 82.04 H 8.20 N 4.56 gef.: C 81.97 H 8.37 N 4.52.

2-(1-Benzyl-piperidin-2-yl)-pentan-3-on (49f)

Aus Aminosäure 45b (2 mmol, 0.44 g) und Enamin 19c (2 mmol, 0.28 g).



Methode A: Ausb.: 0.28 g (54 %). Man erhält ausschließlich das *anti*-Produkt.–

¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 1.02 – 1.21 (m, 6 H, CH₃), 1.38 – 1.54 (m, 6 H, CH₂), 2.19 – 2.75 (m, 6 H, NCH₂, NCH, COCH₂, COCH), 3.28 (d, 1 H, *J* = 13.1 Hz, CH₂Ph), 3.91 (d, 1 H,

J = 13.1 Hz, CH₂Ph), 7.25 – 7.36 (m, 5 H, CH_{arom}).–

¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 8.09 (q, CH₃CH₂), 11.13 (q, CH₃CH), 24.08, 25.94, 27.42 (t), 35.83 (t, CH₃CH₂), 48.92 (d, CH₃CH), 53.96 (t, NCH₂), 59.62 (t, CH₂Ph), 64.78 (d, NCH), 127.45, 128.72, 129.23 (d, CH_{arom}), 140.36 (s, C_{arom}), 214.63 (s, C=O).–

IR (Film): $\tilde{v} = 3371.6, 2947.2, 1954.8, 1887.9, 1704.7, 1501.3, 1357.5, 1124.5 \text{ cm}^{-1}.-$ MS (80 eV): m/z (%) = 260 [M + 1]⁺ (2), 174 (100), 91 (70), 65 (15). C₁₇H₂₅NO (259.4) ber.: C 78.72 H 9.71 N 5.40 gef.: C 78.79 H 8.74 N 5.29.

2-(1-Methyl-pyrrolidin-2-yl)-cyclohexanon (50a)

Aus Aminosäure **46a** (2 mmol , 0.26 g) und 1-Cyclohex-1-enyl-pyrrolidin **19a** (2 mmol, 0. 30 g).

Methode A: Ausb.: 0.19 g (52 %). Man erhält ausschließlich das *anti*-Produkt.–

 $\overset{``}{l} \overset{H}{=} \overset{=}{\checkmark} \overset{13}{\text{C-NMR}} (50 \text{ MHz, CDCl}_3): \delta = 23.32, 25.22, 26.79, 26.87, 27.59 (t), 40.96 (q, NCH_3), 42.43 (t, CH_2CO), 52.03 (d, COCH), 57.37 (t, NCH_2), 64.27 (d, NCH), 212.91 (s, C=O).-$

IR (Film): \tilde{v} = 3394.8, 2939.6, 2779.3, 1682.7, 1460.3, 1263.8 cm⁻¹.–

MS (80 eV): m/z (%) = 182 [M + 1]⁺ (2), 84 (100), 49 (5), 42 (15).-

C₁₁H₁₉NO (181.3) ber.: C 72.88 H 10.56 N 7.73 gef.: C 72.79 H 10.65 N 7.62.

2-(1-Methyl-pyrrolidin-2-yl)-1-phenyl-propan-1-on (50b)

Aus Aminosäure 46a (2 mmol, 0.26 g) und Enamin 19b (2 mmol, 0. 37 g);



Methode A: Ausb.: 0.24 g (55 %). Man erhält ausschließlich das *anti*-Produkt.–

I H = 1 I H - NMR (200 MHz, CDCl₃): $\delta = 1.12$ (d, 3 H, J = 6.8 Hz, CH₃CH), 1.60 – 1.89 (m, 4 H, CH₂), 2.17 (m, 2 H, NCH₂), 2.27 (s, 3 H, NCH₃), 2.94 – 3.01 (m, 1 H, CH₃CH), 3.50 – 3.82 (m, 1 H, NCH), 7.37 – 7.60 (m, 3 H, CH_{arom}), 7.86 – 8.00 (m, 2 H, CH_{arom}).–

¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 11.95 (q, CH₃CH), 22.79, 26.76 (t), 41.40 (q, NCH₃), 43.22 (d, CH₃CH), 57.54 (t, NCH₂), 67.31 (d, NCH), 128.89, 129.11, 133.22 (d, CH_{arom}), 137.30 (s, C_{arom}), 203.82 (s, C=O).– IR (Film): \tilde{v} = 34000, 2960.3, 2872.4, 2774.1, 1693.1, 1450.0, 1124.14 cm⁻¹.– MS (80 eV): *m/z* (%) = 218 [M + 1]⁺ (2), 105 (5), 84 (100), 49 (10), 42 (15). C₁₄H₁₉NO (217.3) ber.: C 77.38 H 8.81 N 6.45 gef.: C 77.32 H 8.89 N 6.51.

2-(1-Methyl-pyrrolidin-2-yl)-pentan-3-on (50c)

Aus Aminosäure 46a (2 mmol, 0.26 g) und Enamin 19c (2 mmol, 0.28 g).

Methode A. Ausb.: 0.22 g (65 %). Man erhält ausschließlich das *anti*-Produkt.–

 $^{\circ}$ H $^{\circ}$ $^{\circ}$

¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 7.96 (q, CH₂CH₃), 11.00 (q, CHCH₃), 23.47, 26.79 (t), 35.64 (t, CH₂CO), 41.30 (q, NCH₃), 44.45 (t, CH₃CH), 51.94 (t, NCH₂), 67.01 (d, NCH), 213.85 (s, C=O).–

IR (Film): \tilde{v} = 3389.7, 3043.1, 2965.5, 2789.6, 2308.6, 1672.4, 1455.1, 1269.0, 1124.1 cm⁻¹.–

MS (80 eV): m/z (%) = 170 [M + 1]⁺ (5), 84 (100), 49 (8), 42 (10).-C₁₀H₁₉NO (169.3) ber.: C 70.96 H 11.31 N 8.27 gef.: C 70.91 H 11.43 N 8.33.

98
3-(1-Benzyl-pyrrolidin-2-yl)-1-methyl-1*H*-indol (52a)

Aus Aminosäure **45a** (2 mmol, 0.41 g) und 1-Methylindol (2 mmol, 0.26 g). Die Reaktion wurde nach Methode A bei Raumtemperatur durchgeführt.



Ausb.: 0.37 g (64 %).-

¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 2.01 – 2.63 (m, 4 H, CH₂), 3.37 (d, 1 H, *J* = 13.0 Hz, CH₂Ph), 3.38 – 3.58 (m, 2 H, NCH₂), 3.92 (s, 3 H, NCH₃), 3.86 – 4.15 (m, 1 H, NCH), 4.38 (d, 1 H, *J* = 13.0 Hz, CH₂Ph), 7.35 (s, 1 H, CH_{arom}), 7.44 –

7.65 (m, 9 H, CH_{arom}), 8.28 (d, 1 H, J = 7.6 Hz, CH_{arom}).-

¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 22.98 (t), 33.24 (q, NCH3), 34.01 (t), 54.22 (t, NCH₂), 59.19 (t, CH₂Ph), 63.12 (d, NCH), 110.01 (d, CH_{arom}), 117.11 (s, C_{arom}), 119.42, 121.03, 122.29, 127.26, 127.53, 127.86, 128.78, 128.87 (d, CH_{arom}), 138.29, 140.96 (s, C_{arom}).–

IR (Film): \tilde{v} = 3058.6, 2965.5, 2784.5, 2712.07, 1946.5, 1879.3, 1687.9, 1625.8, 1470.7, 1263.8, 1020.7 cm⁻¹.–

MS (80 eV): m/z (%) = 290 [M]⁺ (100), 247 (10), 171 (10), 160 (40), 144 (10), 91 (5).-C₂₀H₂₂N₂ (290.4) ber.: C 82.72 H 7.64 N 9.65 gef.: C 82.80 H 7.49 N 9.67.

1-(1-Benzyl-pyrrolidin-2-yl)-naphthalin-2-ol (52b)

Aus Aminosäure **45a** (2 mmol, 0.41 g) und 2-Hydroxy-naphthalin (2 mmol, 0.29 g). Die Reaktion wurde nach Methode A bei Raumtemperatur durchgeführt. Ausb.: 0.18 g das Rohprodukt besteht aus:



- 5 % 1-(1-Benzyl-pyrrolidin-2-yl)-naphthalen-2-ol (52b)
MS (80 eV): *m/z* (%) = 303 [M]⁺ (60), 170 (15), 160 (20), 120 (30), 115 (20), 91 (100), 84 (28), 65 (30), 49 (60).

- 95 % 1,1'-Dibenzyl-2,3,4,5,4',5'-hexadihydro-1H,1'H-[2,3']-bipyrrol 54a



¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): $\delta = 1.71 - 1.93$ (m, 4 H, CH₂), 2.05 - 2.24 (m, 2 H, =C-CH₂), 2.50 - 2.79 (m, 2 H, NCH₂), 2.94 - 3.29 (m, 4 H, NCH₂, CH₂Ph, NC*H*CH₂), 3.90 (s, 2 H, CH₂Ph), 4.11 (d, 1 H, J = 13.0 Hz, CH₂Ph), 6.02 (s, 1 H, NCH=C), 7.26 - 7.51

(m, CHarom).-

¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 22.36, 28.88, 30.13 (t), 53.87, 54.45 (t, NCH₂), 58.64, 59.33 (t, CH₂Ph), 64.12 (d, NCH), 118.42 (s, NCH=C), 127.03, 127.59, 128.57, 128.82, 129.08, 129.16, 129.32 (d, CH_{arom}), 138.71 (d, NCH=C), 139.04, 140.67 (s, C_{arom}).–

IR (Film): \tilde{v} = 3058.6, 3027.6, 2960.3, 2805.2, 2303.4, 1856.9, 1889.7, 1806.9, 1677.6, 1491.4, 1460.3, 1268.9 cm⁻¹.–

MS (FAB⁺): *m*/*z* (%) = 318 [M]⁺ (5), 159 (22), 144 (100), 115 (50), 91 (90), 86 (40), 58 (30), 28 (62).

C ₂₂ H ₂₆ N ₂ (318.5)	ber.: C 82.97	H 8.23	N 8.80
	gef.: C 82.89	H 8.20	N 8.92.

3-(1-Benzyl-piperidin-2-yl)-1-methyl-1*H*-indol (53a)

Aus Aminosäure **45b** (2 mmol, 0.44 g) und 1-Methylindol (2 mmol, 0.26 g); Methode A; die Reaktion wurde bei Raumtemperatur durchgeführt.



Ausb.: 0.30 g (50 %).-

¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 22.38, 26.03, 30.40 (t), 33.10 (q, NCH₃), 54.34 (t, NCH₂), 60.13 (t, CH₂Ph), 60.36 (d, NCH), 109.45 (d, CH_{arom}), 112.20 (s, C_{arom}), 118.77, 120.55, 121.69, 126.23, 128.59, 128.77, 128.83, 128.94, (d,

CH_{arom}), 137.71, 140.27 (s, C_{arom}).-

IR (Film): $\tilde{v} = 3062.9, 2785.2, 1959.1, 1859.4, 1693.6, 1642.6, 1261.4, 1017.9 cm⁻¹.-$ MS (80 eV): <math>m/z (%) = 304 [M]⁺ (5), 222 (20), 173 (80), 91 (100), 82 (70), 65 (60), 43 (45).

C ₂₁ H ₂₄ N ₂ (304.4)	ber.: C 82.85	H 7.95	N 9.20
	gef.: C 82.79	H 7.99	N 9.23.

1-(1-Benzyl-piperidin-2-yl)-naphthalin-2-ol (53b)

Aus Aminosäure **45b** (2 mmol, 0.44 g) und 2-Hydroxy-naphthalin (2 mmol, 0.29 g); Methode A; die Reaktion wurde bei Raumtemperatur durchgeführt. Ausb.: 0.10 g; das Rohprodukt besteht aus:

- 5 % 1-(1-Benzyl-piperidin-2-yl)-naphthalin-2-ol (**53b**), das massenspektrometrisch nachgewiesen wird:



MS (80 eV): m/z (%) = 303 [M]⁺ (60), 170 (15), 160 (20), 120 (30), 115 (20), 91 (100), 84 (28), 65 (30), 49 (60).

- 95 % 1,1'-Dibenzyl-1,2,3,4,5,6,1',4',5',6'-decahydro-[2,3']-bipyridinyl 54b



¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): $\delta = 1.35 - 2.02$ (m, 10 H), 2.19 (t, 2 H, J = 6.3 Hz, NCH₂), 2.43 - 2.58 (m, 1 H), 2.77 - 2.94 (m, 3 H, CH₂Ph, NCH₂), 3.99 (s, 2 H, CH₂Ph), 4.24 (d, 1 H, J = 13.6 Hz, CH₂Ph), 6.10 (s, 1 H, -N-CH=), 7.23 - 7.44 (m, 10 H, CH_{arom}).-

¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ= 21.19, 23.05, 25.65, 26.51, 33.02, 47.91, 53.84, 59.76, 60.09 (t), 69.53 (d, NCHCH₂), 112.31 (s, NCH=C), 126.78, 127.50, 128.49, 128.62, 128.75, 129.27 (d, CH_{arom}), 134.14 (d, NCH=C) 139.14, 141.19 (s, C_{arom}).–

IR (Film): $\tilde{v} = 3058.6, 3032.7, 2929.1, 1946.5, 1662.0, 1491.4, 1460.3, 1263.8.-$ MS (FAB⁺): m/z (%) = 346 [M]⁺ (5), 173 (90), 91 (100), 65 (20), 39 (10) C₂₄H₃₀N₂ (346.5) ber.: C 83.52 H 8.73 N 8.08

gef.: C 83.59	H 8.65	N 7.97.

(±)-N-Benzylhygrin (58a)

Aus Aminosäure 45a (2 mmol, 0.41 g).



Ausb.: Methode B: 0.28 g (64 %).– Methode C: 0.23 g (53 %).– ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 1.66 – 1.97 (m, 2 H, CH_{2Prolin}), 2.03 – 2.30 (m, 2 H, CH_{2Prolin}), 2.16 (s, 3 H, COCH₃), 2.34 – 3.04 (m, 5H, NCH₂, NCH, CH₂CO), 3.31 (d, 1 H, *J* = 12.9 Hz,

CH₂Ph), 3.95 (d, 1 H, J = 12.9 Hz, CH₂Ph), 7.26 – 7.47 (m, 5 H, CH_{arom}).– ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): $\delta = 22.67$ (t, CH₂Prolin), 31.51 (q, CH₃CO), 31.59 (t, CH₂Prolin), 49.40 (t, CH₂CO), 54.37 (t, NCH₂Prolin), 59.26 (t, CH₂Ph), 60.54 (d, NCH_{Prolin}), 127.35, 128.68, 129.24 (d, CH_{arom}), 139.82 (s, C_{arom}), 208.66 (s, C=O).– IR (Film): $\tilde{v} = 2955.2$, 2789.7, 1708.6, 1496.5, 1455.4 cm⁻¹.– MS (80 eV): m/z (%) = 218 [M +1]⁺ (30), 160 (100), 91 (40), 43 (40).– C₁₄H₁₉NO (217.3) ber.: C 77.38 H 8.81 N 6.45 gef.: C 77.52 H 8.74 N 6.50.

(±)-*N*-Benzylpelletierin (58b)

Aus Aminosäure 45b (2 mmol, 0.44 g).

Ausb.: Methode B: 0.28 g (61 %).– Methode C: 0.27 g (59 %).– ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 1.51 – 1.96 (m, 6 H, CH_{2Piperidin}), 2.17 (s, 3 H, COCH₃), 2.39 – 3.07 (m, 5 H, NCH₂, NCH, CH₂CO), 3.38 (d, 1 H, J = 13.9 Hz, CH₂Ph), 3.75 (d, 1 H, J = 13.9 Hz, CH₂Ph), 7.25 – 7.58 (m, 5 H, CH_{arom}).– ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 22.76, 25.28 (t, CH_{2Piperidin}), 31.01 (q, COCH₃), 31.22 (t, CH_{2Piperidin}), 45.78 (t, CH₂CO), 50.68 (t, NCH_{2Piperidin}), 56.67 (d, NCH_{Piperidin}), 58.88 (t, CH₂Ph),127.14, 128.54, 129.00 (d, CH_{arom}), 139.91 (s, C_{arom}), 208.61 (s, C=O).– IR (Film): \tilde{v} = 2929.3, 2800.0, 1708.6, 1620.7, 1491.4, 1452.1, 1357.6 cm⁻¹.– MS (80 eV): m/z (%) = 232 [M + 1]⁺ (2), 174 (100), 91 (90), 65 (10), 43 (30).-C₁₅H₂₁NO (231.3) ber.: C 77.88 H 9.15 N 6.05 gef.: C 77.97 H 9.02 N 6.21.

(±)-Hygrin (59a)

Aus Aminosäure 46a (2 mmol, 0.26 g).

Ausb.: Methode B: 0.20 g (71 %).-Methode C: 0.15 g (54 %).-¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 1.54 - 1.81 (m, 4 H, CH_{2Prolin}), 2.11 (s, 3 H, COCH₃), 2.14 -2.77 (m, 4 H, NCH₂, CH₂CO), 2.24 (s, 3 H, NCH₃), 2.87 - 3.02 (m, 1 H, NCH).-¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 22.40 (t, CH_{2Prolin}), 31.19 (q, CH₃CO), 31.62 (t, CH_{2Prolin}), 40.77 (q, NCH₃), 48.74 (t, CH₂CO), 56.08 (t, NCH_{2Prolin}), 62.01 (d, NCH_{Prolin}), 208.27 (s, C=O).-IR (Film): \tilde{v} = 2932.9, 1711.5, 1439.7, 1356.9 cm⁻¹.– MS (80 eV): *m/z* (%) = 142 [M + 1]⁺ (25), 84 (100).-C₈H₁₅NO (141.2) ber.: C 68.04 H 10.71 N 9.92 gef.: C 68.21 H 10.73 N 9.85.

(±)-*N*-Methylpelletierin (59b)

Aus Aminosäure 46b (2 mmol, 0.28 g).

 $\label{eq:holes} \begin{array}{c} \mbox{Ausb.: Methode B: 0.19 g (61 \%).-} \\ \mbox{Methode C: 0.16 g (52 \%).-} \\ \mbox{^{1}H-NMR (200 MHz, CDCl_3): } \delta = 1.19 - 1.40 (m, 2 H, CH_{2Piperidin}), 1.47 \\ \mbox{-} 1.67 (m, 4 H, CH_{2Piperidin}), 2.18 (s, 3H, COCH_3), 2.21 (s, 3 H, NCH_3), 2.31 - 2.54 (m, 4 H, CH_{2}CO, NCH_{2 Piperidin}), 2.75 - 2.85 (m, 2 H, NCH_{Piperidin}).- \end{array}$

¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 24.05, 26.14 (t, CH_{2Piperidin}), 31.28 (q, COCH₃), 32.44 (t, CH_{2Piperidin}), 43.79 (q, NCH₃), 48.01 (t, CH₂CO), 56.62 (t, NCH_{2Piperidin}), 59.33 (d, NCH_{Piperidin}), 208.25 (s, C=O).– IR (KBr): \tilde{v} = 2934.5, 1713.8, 1439.7,1356.9 cm⁻¹.– MS (80 eV): *m/z* (%) = 156 [M + 1]⁺ (10), 98 (100), 49 (10).– C₉H₁₇NO (155.2) ber.: C 69.63 H 11.04 N 9.02 gef.: C 69.56 H 11.19 N 9.16.

7.8 Aminoalkylierung mit Benzotriazolaminalen

7.8.1 Darstellung der Benzotriazolaminale 71

Allgemeine Arbeitsvorschrift (AAV 9)

Ein Gemisch aus einer 50 %-igen Lösung von Glyoxalsäureethylester in Toluol (0.05 mol, 9.4 ml) und Toluol (50 ml) wird 1 h bei 65 °C gerührt. Anschließend werden nacheinander 1-*H*-Benzotriazol (0.05 mol, 5.96 g) und das sekundäre Amin (0.05 mol) bei 65 °C zu der heißen Glyoxalsäureethylesterlösung gegeben. Das Reaktionsgemisch wird 4 h bei 65 °C gerührt und dabei mehrfach mit trockenem MgSO₄ versetzt, um das bei der Reaktion gebildete Wasser sukzessive aus dem Reaktionsgemisch zu entfernen. Anschließend wird der Reaktionsansatz filtriert, der Rückstand mit wenig Toluol gewaschen und das Lösungsmittel am Rotationsverdampfer entfernt. Je nach eingesetztem sek. Amin wird das Produkt aus dem gegebenen Lösungsmittel kristallisiert oder ohne weitere Aufreinigung zur Aminoalkylierung verwendet.

Benzotriazol-1-yl-piperidin-1-yl-essigsäureethylester (71a)

Aus Piperidin (0.05 mol, 4.25 g).



Ausb.: 13.0 g (90 %, Lit.^[103] Ausb.: 78 %), weißer Feststoff aus Dietylether kristallisiert.– Smp.: 85 °C (Lit.^[103] Smp.: 84 – 85 °C).– Isomerenverhältnis Bt-(1) : Bt-(2) (20 °C, CDCl₃) = 86 : 14.-

¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃)^[152]: $\delta = 1.23$ (t, 3 H, J = 7.1 Hz, CH₂CH₃), 1.32 – 1.42 (m, 2 H, N(CH₂)₅), 1.59 – 1.69 (m, 4 H, N(CH₂)₅), 2.49 – 2.77 (m, 4 H, CH₂-N-CH₂), 4.28 (dq, 2 H, J = 7.1 Hz, J = 2.3 Hz, CH₂CH₃), 6.16 (s, 1 H, Bt-(1)-CH-N), 6.26 (s, 1 H, Bt-(2)-CH-N), 7.34 7.53 (m, 4 H, CH_{arom} [Bt-(1) und Bt-(2)]), 7.69 (d, 1 H, J = 8.3 Hz, CH_{arom} [Bt-(1)]), 7.89 – 7.95 (m, 2 H, CH_{arom} [Bt-(2)]), 8.09 (d, 1 H, J = 8.3 Hz, CH_{arom} [Bt-(1)]).–

¹³C-NMR (50 MHz, $CDCI_3$)^[153]: $\delta = 14.08$ (q, CH_2CH_3), 24.14 (t, $(CH_2)_5$), 26.13 (t, $(CH_2)_5$ [Bt-(1)]), 26.32 (t, $(CH_2)_5$ [Bt-(2)]), 50.77 (t, CH_2 -N-CH₂ [Bt-(2)]), 51.04 (t, CH_2 -N-CH₂ [Bt-(1)]), 62.80 (t, CH_2CH_3), 80.55 (d, Bt-(1)-CH-N), 85.93 (d, Bt-(2)-CH-N), 111.90 (d, CH_{arom} [Bt-(1)]), 118.89 (d, CH_{arom} [Bt-(2)]), 120.29 (d, CH_{arom} [Bt-(1)]), 124.37 (d, CH_{arom} [Bt-(1)]), 126.98 (d, CH_{arom} [Bt-(2)]), 127.99 (d, CH_{arom} [Bt-(1)]), 133.84 (s, C_{arom}), 144.39 (s, C_{arom} [Bt-(2)]), 146.37 (s, C_{arom} [Bt-(1)]), 166.53 (s, C=O).

Benzotriazol-1-yl-diallylamino-essigsäureethylester (71b)

Aus Diallylamin (0.05 mol, 4.85 g).



Ausb.: 14.6 g (96 %), gelbes Öl.–

Isomerenverhältnis Bt-(1) : Bt-(2) (20 °C, $CDCI_3$) = 78 : 22.–

¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃)^[152]: δ = 1.22 (t, 3 H, J = 7.1 Hz,

CH₂CH₃), 3.05 - 3.19 (m, 2 H, N-CH₂-), 3.61 - 3.73 (m, 2 H, N-CH₂-), 4.27 (dq, 2 H, J = 7.1 Hz, J = 1.0 Hz, CH_2CH_3), 5.16 - 5.32 (m, 4 H, N-(CH₂-CH=CH₂), 5.72 - 5.93 (m, 2 H, N-(CH₂-CH=CH₂), 6.35 (s, 1 H, Bt-(1)-CH-N), 6.46 (s, 1 H, Bt-(2)-CH-N), 7.29 - 7.65 (m, 5 H, CH_{arom}, [Bt-(1) und Bt-(2)]), 7.86 - 7.96 (m, 2 H, CH_{arom}, [Bt-(2)]), 8.09 (d, 1 H, J = 8.2 Hz, CH_{arom}, [Bt-(1)]).–

¹³C-NMR (50 MHz, $CDCI_3$)^[153]: δ = 14.34 (q, CH_2CH_3), 53.55 (t, N- CH_2 -), 62.74 (t, CH_2CH_3), 75.05 (d, Bt-(1)-CH-N), 81.53 (d, Bt-(2)-CH-N), 110.75 (d, CH_{arom} [Bt-(1)]), 118.88 (d, CH_{arom} [Bt-(2)]), 119.01 (t, N-(CH_2 - $CH=CH_2$)₂), 120.38 (d, CH_{arom} [Bt-(1)]), 124.41 (d, CH_{arom} [Bt-(1)]), 126.90 (d, CH_{arom} [Bt-(2)]), 127.97 (d, CH_{arom} [Bt-(1)]),

133.93 (s, C_{arom}), 135.20 (d, N-(CH₂-CH=CH₂)₂), 144.47 (s, C_{arom} [Bt-(2)]), 146.02 (s, C_{arom} [Bt-(1)]), 166.94 (s, C=O).

Benzotriazol-1-yl-dibenzylamino-essigsäureethylester (71c)

Aus Dibenzylamin (0.05 mol, 9.85 g).



Ausb.:18.9 g (95 %) braunes Öl, das in EtOH als braunes Feststoff ausfällt. Smp.: 97 – 100 °C.–

Isomerenverhältnis Bt-(1) : Bt-(2) (20 °C, CDCl₃) = 44 : 1.–

EtO₂C $(1, 3, H, J = 7.1, Hz, CH_2CH_3)^{[152]}$: $\delta = 1.27$ (t, 3 H, J = 7.1, Hz, CH₂CH₃), 3.57 (d, 2 H, J = 13.9, N-CH₂-Ph), 4.29 (d, 2 H, J = 13.9, N-CH₂-Ph), 4.33 (t, 2 H, J = 7.1 Hz, CH₂CH₃), 6.26 (s 1 H, Bt-(1)-CH-N), 6.37 (s, 1 H, Bt-(2)-CH-N), 7.23 - 7.61 (m, 13 H, CH_{arom}, [Bt-(1) und Bt-(2)]), 7.86 - 8.01 (m, 1 H, CH_{arom}, [Bt-(2)]), 8.18 (d, 1 H, J = 8.2 Hz, CH_{arom}, [Bt-(1)]).-

¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃)^[153]: δ = 14.44 (q, CH₂CH₃), 54.88 (t, N-CH₂-Ph), 62.98 (t, CH₂CH₃), 74.12 (d, Bt-(1)-CH-N), 81.02 (d, Bt-(2)-CH-N), 110.41, 119.04, 120.53, 124.47, 127.02, 128.07, 128.66, 128.99, 129.40, 129.54 (d, CH_{arom}), 134.21, 138.42, 145.91 (s, C_{arom}), 167.07 (s, C=O).

7.8.2 TiCl₄-katalysierte Synthese der α -Amino- γ -oxocarbonsäureester 74

Allgemeine Arbeitsvorschrift (AAV 10)

In einem Schlenkkolben wird unter Argonatmosphäre Benzotriazol-Aminal **71** (2 mmol) in abs. THF (5 ml) aufgelöst und auf –78 °C abgekühlt. TiCl₄ (2 mmol, 0.22 ml)^[a] wird zugegeben und nach 1 h Rühren gibt man das Keton **62** bzw. **63** (2 mmol) zu der Lösung. Die Reaktionsmischung wird 10 h bei Raumtemperatur gerührt und durch Zugabe von HCl-Lösung (HCl:H₂O = 1:1, 5 ml) und Et₂O (50 ml) abgebrochen.

Die Aufarbeitung erfolgt je nach Mannich-Base nach Methode A oder B.

^[a] Für jedes O- oder N-Atom am eingesetzten Keton ist ein weiteres Äquivalent TiCl₄ einzusetzen.

Methode A: Man rührt ca. 10 min, extrahiert die Mischung zur Entfernung nichtbasischer Bestandteile mit Et₂O (3 x 50 ml) und neutralisiert unter kräftigem Rühren mit gesättigter NaHCO₃-Lösung. Die β -Aminoketone werden mit Et₂O extrahiert und über MgSO₄ getrocknet. Anschließend entfernt man das Lösungsmittel am Rotationsverdampfer ohne zu erwärmen, um eine Eliminierung des Amins zu vermeiden.

Methode B: Nach 10 min Rühren trennt man die wäßrige Phase ab, wäscht die organische Phase nochmals mit HCI-Lösung (2 x 20 ml, HCI:H₂O = 1:4) und trocknet sie über MgSO₄. Die Lösung wird am Rotationsverdampfer ohne zu erwärmen eingeengt, um eine Eliminierung des Amins zu vermeiden.

3-Methyl-4-oxo-2-piperidin-1-yl-hexansäureethylester (74a)

Aus Diethylketon (2 mmol, 0.17 g) und Benzotriazolaminal **71a** (2 mmol, 0.58 g); Aufarbeitung nach Methode A.

Ausb.: 0.25 g (49 %); zwei Diastereomere (*syn* : *anti* = 2 : 1).– *syn*-**74a**: ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 0.89 (t, 3 H, *J* = 7.2 Hz, CH₂CH₃), 1.01 (d, 3 H, *J* = 7.2 Hz, CHCH₃), 1.13 (t, 3 H, *J* = 7.2 Hz, CO₂CH₂CH₃), 1.22 - 1.51 (m, 6 H, N(CH₂)₅), 2.15 - 2.27 (m, 2H, -CH₂-N-CH₂-), 2.27 - 2.47 (m, 2 H, CH₂CH₃), 2.48 - 2.85 (m, 2 H, -CH₂-N-CH₂-), 2.96 - 3.07 (m, 1 H, CHCH₃), 3.17 (d, 1 H, *J* = 3.0 Hz, NCH), 3.90 -4.15 (m, 2 H, CH₂CH₃).– ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 7.28 (q, CH₃CH₂CO), 14.18 (q, CH₂CH₃), 14.24 (q, CHCH₃), 24.32, 26.44 (t, N(CH₂)₅), 34.71 (t, COCH₂CH₃), 44.38 (d, CHCH₃), 50.98 (t, -CH₂-N-CH₂-), 59.62 (t, CO₂CH₂CH₃), 69.03 (d, NCH), 171.06, 214.09 (s, C=O).– *anti*-**74a**: ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 7.22 (q, CH₃CH₂CO), 13.67 (q, CH₂CH₃), 14.34 (q, CHCH₃), 24.20, 26.31 (t, N(CH₂)₅), 34.57 (t, COCH₂CH₃), 44.83 (d, CHCH₃), 50.98 (t, -CH₂-N-CH₂-), 59.71 (t, CO₂CH₂CH₃), 71.47 (d, NCH), 169.12, 212.79 (s, C=O).– GC-MS (80 eV): m/z (%) = 256 (2) [M + 1]⁺, 182 (100), 170 (21), 142 (8), 126 (65), 110 (8), 68 (7), 58 (13), 41 (21).– C₁₄H₂₅NO₃ (255.3) ber.: C 65.85 H 9.87 N 5.59 gef.: C 65.66 H 8.90 N 5.56.

3-Methyl-4-oxo-4-phenyl-2-piperidin-1-yl-buttersäureethylester (74b)

Aus Propiophenon (2 mmol, 0.27 g) und Benzotriazolaminal **71a** (2 mmol, 0.58 g); Aufarbeitung nach Methode A.



Ausb.: 0.42 g (69%); zwei Diastereomere (*syn* : *anti* = 3 : 2).– *syn*-**74b**: ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 14.00 (q, CH₂CH₃), 15.25 (q, CHCH₃), 24.19, 26.34 (t, N(CH₂)₅), 39.73 (d, CHCH₃), 51.06 (t, -CH₂-N-CH₂-), 59.53 (t, CO₂CH₂CH₃), 69.50 (d, NCH), 127.44, 127.87, 128.07, 128.09 (d, CH_{arom}),

135.91 (s, Carom), 170.76, 203.29 (s, C=O).-

anti-**74b**: ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 14.24 (q, CH₂CH₃), 15.25 (q, CHCH₃), 23.86, 25.60 (t, N(CH₂)₅), 38.72 (d, CHCH₃), 51.06 (t, -CH₂-N-CH₂-), 59.60 (t, CO₂CH₂CH₃), 71.93 (d, NCH), 127.44, 127.87, 128.07, 128.09 (d, CH_{arom}), 137.69 (s, C_{arom}), 169.39, 203.01 (s, C=O).–

GC-MS (80 eV): *m*/*z* (%) = 304 (2) [M + 1]⁺, 230 (100), 198 (2), 170 (50), 124 (13), 105 (54), 77 (11), 51 (6), 41 (15).–

C ₁₈ H ₂₅ NO ₃ (304.4)	ber.: C 71.26	H 8.31	N 4.62
	gef.: C 71.11	H 8.39	N 4.55.

4-(4-Methoxy-phenyl)-3-methyl-4-oxo-2-piperidin-yl-buttersäureethylester (74c)

Aus 1-(4-Methoxy-phenyl)-propan-1-on (2 mmol, 0.33 g) und Benzotriazolaminal **71a** (2 mmol, 0.58 g); Aufarbeitung nach Methode A.



Ausb.: 0.45 g (67%); zwei Diastereomere (*syn* : *anti* = 3 : 2).–

syn-**74c**:¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 14.83 (q, CH₂CH₃), 15.43 19 (q, CHCH₃), 24.98, 27.13 (t, N(CH₂)₅), 40.26 (d, CHCH₃), 51.97 (t, -CH₂-N-CH₂-),

55.84 (q, CH₃O), 60.63 (t, CO₂CH₂CH₃),70.41 (d, NCH), 114.18, 130.75, 130.89, 131.07 (d, CH_{arom}), 146.40, 163.84 (s, C_{arom}), 172.03, 203.22 (s, C=O).–

anti-**74c**: ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 15.03 (q, CH₂CH₃), 16.41 (q, CHCH₃), 24.65, 26.43 (t, N(CH₂)₅), 39.25 (d, CHCH₃), 51.97 (t, -CH₂-N-CH₂-), 55.84 (q, CH₃O), 60.63 (t, CO₂CH₂CH₃),72.50 (d, NCH), 114.18, 130.75, 130.89, 131.07 (d, CH_{arom}), 146.40, 163.84 (s, C_{arom}), 170.80, 202.66 (s, C=O).–

GC-MS (80 eV): *m*/*z* (%) = 256 (2) [M + 1]⁺, 182 (100), 170 (21), 142 (8) 126 (65), 110 (8), 68 (7), 58 (13), 41 (21).–

C₁₉H₂₇NO₄ (333.4) ber.: C 68.44 H 8.16 N 4.20 gef.: C 68.26 H 8.24 N 4.16.

4-(4-Hydroxy-phenyl)-3-methyl-4-oxo-2-piperidin-yl-buttersäureethylester (74d)

Aus 1-(4-Hydroxy-phenyl)-propan-1-on (2 mmol, 0.30 g) und Benzotriazolaminal **71a** (2 mmol, 0.58 g); Aufarbeitung nach Methode A.



Ausb.: 0.62 g (97%); zwei Diastereomere (*syn* : *anti* = 4 : 1).–

syn-74d: ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 14.89 (q, CH₂CH₃), 16.53 (q, CHCH₃), 25.06, 26.01 (t, N(CH₂)₅), 40.21 (d, CHCH₃), 51.96 (t, -CH₂-N-CH₂-), 60.79 (t,

CO₂CH₂CH₃), 70.44 (d, NCH), 115.30, 116.00, 126.48, 131.45(d, CH_{arom}), 139.16, 162.14 (s, C_{arom}), 172.48, 203.55 (s, C=O).

anti-**74d**: ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 15.09 (q, CH₂CH₃), 15.61 (q, CHCH₃), 26.48, 27.21 (t, N(CH₂)₅), 39.18 (d, CHCH₃), 51.96 (t, -CH₂-N-CH₂-), 60.79 (t, CO₂CH₂CH₃), 72.48 (d, NCH), 115.30, 116.00, 126.47, 131.45 (d, CH_{arom}), 139.16, 162.14 (s, C_{arom}), 172.48, 203.08 (s, C=O).– C₁₈H₂₅NO₄ (319.4) ber.: C 67.69 H 7.89 N 4.39

C ₁₈ H ₂₅ NO ₄ (319.4)	ber.: C 67.69	H 7.89	N 4.39
	gef.: C 67.78	H 7.80	N 4.51.

4-(4-Acetoxy-phenyl)-3-methyl-4-oxo-2-piperidin-1-yl-buttersäureethylester (74e)

Aus Essigsäure-4-propionyl-phenylester (2 mmol, 0.38 g) und Benzotriazolaminal **71a** (2 mmol, 0.58 g); Aufarbeitung nach Methode A.



Ausb.: 0.51 g (71 %); zwei Diastereomere (*syn* : *anti* = 2 : 1).–

syn-**74e**: ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 14.82 (q, CH₂CH₃), 16.19 (q, CHCH₃), 21.19 (q, CH₃CO₂), 25.63, 26.95 (t, N(CH₂)₅), 39.78 (d, CHCH₃), 51.65 (t,

-CH₂-N-CH₂-), 60.11 (t, CO₂CH₂CH₃), 70.17 (d, NCH), 131.10 (d, CH_{arom}), 135.59 (s, C_{arom}), 139.21 (s, C_{arom}), 154.55 (s, C_{arom}), 168.90, 171.41, 202.65 (s, C=O).– *anti*-**74e**: ¹³C-NMR (50 MHz, CDCI₃): δ = 15.15 (q, CH₂CH₃), 16.09 (q, CHCH₃), 20.84 (q, CH₃CO₂), 24.81, 26.40 (t, N(CH₂)₅), 39.40 (d, CHCH₃), 51.65 (t, -CH₂-N-CH₂-), 60.60 (t, CO₂CH₂CH₃), 72.30 (d, NCH), 130.78 (d, CH_{arom}), 135.12 (s, C_{arom}), 138.79 (s, C_{arom}), 154.36 (s, C_{arom}), 168.90, 170.25, 202.36 (s, C=O).–

GC-MS (80 eV): *m*/*z* (%) = 362 (2) [M + 1]⁺, 288 (15), 246 (10), 170 (18), 121 (100), 93 (20), 65 (25), 43 (20).–

C ₂₀ H ₂₇ NO ₅ (361.4)	ber.: C 66.46	H 7.53	N 3.88
	gef.: C 66.31	H 7.75	N, 3.76.

3-Methyl-4-oxo-2-piperidin-1-yl-4-pyridin-4-yl-buttersäureethylester (74f)

Aus 1-Pyridin-4-yl-propan-1-on (2 mmol, 0.27 g) und Benzotriazolaminal **71a** (2 mmol, 0.58 g); Aufarbeitung nach Methode A.



Ausb.: 0.31 g (51%); zwei Diastereomere (*syn* : *anti* = 2 : 1).– *syn*-**74f**: ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 14.88 (q, CH₂CH₃), 15.68 (q, CHCH₃), 24.91, 25.95 (t, N(CH₂)₅), 41.00 (d, CHCH₃), 51.84 (t, -CH₂-N-CH₂-), 60.72 (t, CO₂CH₂CH₃), 70.25 (d, NCH), 121.92 (d, CH_{arom}), 143.08 (s, C_{arom}), 151.08

(d, CH_{arom}), 171.96, 203.83 (s, C=O).-

anti-**74f**: ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 14.49 (q, CH₂CH₃), 15.07 (q, CHCH₃), 24.44, 26.29 (t, N(CH₂)₅), 40.13 (d, CHCH₃), 51.84 (t, -CH₂-N-CH₂-), 61.37 (t, CO₂CH₂CH₃), 72.99 (d, NCH), 121.83 (d, CH_{arom}), 143.57 (s, C_{arom}), 150.53 (d, CH_{arom}), 169.73, 203.74 (s, C=O).–

C ₁₇ H ₂₄ N ₂ O ₃ (304.4)	ber.: C 67.08	H 7.95	N 9.20
	gef.: C 66.97	H 7.99	N 9.14.

Diallylamino-methyl-oxo-hexansäureethylester (74g)

Aus Diethylketon (2 mmol, 0.17 g) und Benzotriazolaminal **71b** (2 mmol, 0.60 g); Aufarbeitung nach Methode A.

Ausb.: 0.25 g (47%); zwei Diastereomere (*syn* : *anti* = 3 : 1).– *syn*-**74g**: ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 8.06 (q, CH₃CH₂CO), OEt 14.82 (q, CO₂CH₂CH₃), 15.28 (q, CHCH3), 35.56 (t, COCH₂CH₃), 45.77 (d, CHCH₃), 54.34 (t, NCH₂), 60.74 (t, CO₂CH₂CH₃) 63.65 (d, NCH), 120.27 (t, CH₂=CH-), 136.53 (d, CH₂=CH-), 172.92, 215.55 (s, C=O).– *anti*-**74g**: ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 7.85 (q, CH₃CH₂CO), 14.67 (q, CO₂CH₂CH₃), 15.28 (q, CHCH₃), 35.56 (t, COCH₂CH₃), 46.10 (d, CHCH₃), 53.98 (t, NCH₂), 60.74 (t, CO₂CH₂CH₃), 63.36 (d, NCH), 120.02 (t, CH₂=CH-), 136.05 (d, CH₂=CH-), 170.90, 214.17 (s, C=O).– GC-MS (80 eV): m/z (%) = 268 (100) [M + 1]⁺, 194 (30), 134 (5), 108 (5).- $C_{15}H_{25}NO_3$ (267.4)ber.: C 67.38H 9.42N 5.24gef.: C 67.49H 9.30N 5.13.

Diallylamino-methyl-oxo-phenyl-buttersäurethylester (10h)

Aus Propiophenon (2 mmol, 0.27 g) und Benzotriazolaminal **71b** (2 mmol, 0.60 g); Aufarbeitung nach Methode A.



- Ausb.: 0.21 g (33 %); zwei Diastereomere (*syn* : *anti* = 2 : 1).-*syn*-**74h**: ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 14.67 (q, CH₂CH₃), 16.24 (q, CHCH₃), 41.04 (d, CHCH₃), 54.49 (t, NCH₂), 60.60
- (t, CO₂CH₂CH₃), 64.15 (d, NCH), 117.91 (t, CH₂=CH-), 128.37, 128.96, 136.56 (d, CH_{arom}), 146.01 (s, C_{arom}), 172.54, 204.11 (s, C=O).–

anti-**74h**: ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 14.91 (q, CH₂CH₃), 15.36 (q, CHCH₃), 39.86 (d, CHCH₃), 54.12 (t, NCH₂), 60.60 (t, CO₂CH₂CH₃), 65.86 (d, NCH), 117.70 (t, CH₂=CH-), 127.97, 128.63, 136.61 (d, CH_{arom}), 146.01 (s, C_{arom}), 170.98, 203.23 (s, C=O).–

GC-MS (80 eV): *m*/*z* (%) = 316 (7) [M + 1]⁺, 274 (20), 242 (72), 182 (25), 105 (100), 77 (25), 49 (29), 41 (33).–

C ₁₉ H ₂₅ NO ₃ (315.4)	ber.: C 72.35	H 7.99	N 4.44
	gef.: C 72.29	H 8.11	N 4.59.

2-Diallylamino-4-(4-methoxy-phenyl)-3-methyl-4-oxo-buttersäureethylester (10i)

Aus 1-(4-Methoxy-phenyl)-propan-1-on (2 mmol, 0.33 g) und Benzotriazolaminal **71b** (2 mmol, 0.60 g); Aufarbeitung nach Methode A.

O N OEt

Ausb.: 0.41 g (60 %); zwei Diastereomere (*syn* : *anti* = 3 : 2).–

 $_{\text{OEt}}$ syn-**74i**: ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 14.79 (q, CH₂CH₃), 16.47 (q, CHCH₃), 40.73 (d, CHCH₃), 54.57 (t, NCH₂), 55.86 (q, OCH₃), 60.61 (t, CO₂CH₂CH₃),

64.24 (d, NCH), 114.12 (d, CH_{arom}), 117.91 (t, CH₂=CH-), 131.02 (d, CH_{arom}), 136.74 (d, CH₂=CH-), 163.77 (s, C_{arom}), 172.62, 202.59 (s, C=O).-

anti-**74i**: ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 15.00 (q, CH₂CH₃), 15.59 (q, CHCH₃), 39.55 (d, CHCH₃), 54.21 (t, NCH₂), 55.86 (q, OCH₃), 60.61 (t, CO₂CH₂CH₃), 65.81 (d, NCH), 114.12 (d, CH_{arom}), 117.65 (t, CH₂=CH-), 130.80 (d, CH_{arom}), 136.30 (d, CH₂=CH-), 163.77 (s, C_{ar}), 171.38, 201.46 (s, C=O).– GC-MS (80 eV): m/z (%) = 345 (100) IM + 11⁺ 272 (10) 182 (50) –

	040 (100) [111 :	1, $272(10)$	52 (00).
C ₂₀ H ₂₇ NO ₄ (345.4)	ber.: C 69.54	H 7.88	N 4.05
	gef.: C 69.40	H 7.93	N 4.18.

2-Diallylamino-4-(4-hydroxy-phenyl)3-methyl-oxo-buttersäureethylester (74j)

Aus 1-(4-Hydroxy-phenyl)-propan-1-on (2 mmol, 0.30 g) und Benzotriazolaminal **71b** (2 mmol, 0.60 g); Aufarbeitung nach Methode A.



Ausb.: 0.64 g (96 %); zwei Diastereomere (*syn* : *anti* = 2 : 1).–

syn-**74j**: ^{1 3}C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 14.75 (q, CH₂CH₃), 16.69 (q, CHCH₃), 40.75 (d, CHCH₃), 54.54 (t, N-CH₂-), 60.94 (t, CO₂CH₂CH₃), 64.26 (d, NCH), 115.31,

116.08 (d, CH_{arom}), 118.07 (t, CH_2 =CH-), 126.49, 131.44 (d, CH_{arom}), 136.60 (d, CH_2 =CH-), 139.14, 162.30 (s, C_{arom}), 173.18, 203.53 (s, C=O).–

anti-**74j**: ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 14.99 (q, CH₂CH₃), 15.72 (q, CHCH₃), 39.49 (d, CHCH₃), 54.21 (t, N-CH₂-), 60.80 (t, CO₂CH₂CH₃), 65.90 (d, NCH), 115.31, 116.16 (d, CH_{arom}), 117.89 (t, CH₂=CH-), 126.49, 131.27 (d, CH_{arom}), 136.14 (d, CH₂=CH-), 139.14, 162.37 (s, C_{arom}), 171.67, 202.59 (s, C=O).-C₁₉H₂₅NO₄ (331.4) ber.: C 68.86 H 7.60 N 4.23

₁₉ H ₂₅ NO ₄ (331.4)	ber.: C 68.86	H 7.60	N 4.23
	gef.: C 68.76	H 7.54	N 4.35.

4-(4-Acetoxy-phenyl)-2-diallylamino-3-methyl-4-oxo-buttersäureethylester (74k)

Aus Essigsäure-4-propionyl-phenylester (2 mmol, 0.38 g) und Benzotriazolaminal **71b** (2 mmol, 0.60 g); Aufarbeitung nach Methode A.



Ausb.: 0.62 g (83 %); zwei Diastereomere (*syn* : *anti* = 2 : 1).–

syn-**74k**: ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 14.70 (q, CH₂CH₃), 16.62 (q, CHCH₃), 40.66 (d, CHCH₃), 54.49 (t, NCH₂), 60.78 (t, CO₂CH₂CH₃), 64.21 (d,

NCH), 115.21, 115.93 (d, CH_{arom}), 117.96 (t, $CH_2=CH$ -),126.34 (d, CH_{arom}), 128.44 (s, C_{arom}), 131.36 (d, CH_{arom}), 136.59 (d, $CH_2=CH$ -), 139.10 (s, C_{arom}), 162.31, 172.92, 203.30 (s, C=O).–

anti-**74k**: ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 14.94 (q, CH₂CH₃), 15.63 (q, CHCH₃), 38.97 (d, CHCH₃), 54.16 (t, NCH₂), 60.70 (t, CO₂CH₂CH₃), 66.35 (d, NCH), 115.21, 116.01 (d, CH_{ar}), 117.76 (t, CH₂=CH-), 126.34 (d, CH_{arom}), 129.81 (s, C_{arom}), 131.18 (d, CH_{arom}), 136.14 (d, CH₂=CH-), 139.10 (s, C_{arom}), 162.36, 171.55, 202.34 (s, C=O).-GC-MS (80 eV): *m/z* (%) = 373 (4) [M]⁺, 332 (100), 290 (20), 258 (30), 182 (25), 138 (12), 121 (17), 41 (15).-

C ₂₁ H ₂₇ NO ₅ (373.4)	ber.: C 67.54	H 7.29	N 3.75
	gef.: C 67.59	H 7.21	N 3.66.

Diallylamino-methyl-oxo-pyridin-4-yl-buttersäureethylester (74I)

Aus 1-Pyridin-4-yl-propan-1-on (2 mmol, 0.27 g) und Benzotriazolaminal **71b** (2 mmol, 0.60 g); Aufarbeitung nach Methode A.



Ausb.: 0.44 g (69 %); zwei Diastereomere (*syn* : *anti* = 4 : 1).–

syn-**74I**: ¹³C-NMR (50 MHz, CDCI₃): δ = 14.77 (q, CH₂CH₃), 15.82 (q, CHCH₃), 41.49 (d, CHCH₃), 54.09 (t, NCH₂), 60.93 (t, CO₂CH₂CH₃), 64.20 (d, NCH), 118.14 (t, CH₂=CH-),

121.48 (d, CH_{arom}), 136.39 (d, $CH_2=CH$ -), 143.05 (s, C_{arom}), 151.16 (d, CH_{arom}), 172.84, 203.61 (s, C=O).–

anti-**74I**: ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 14.51 (q, CH₂CH₃), 15.08 (q, CHCH₃), 40.46 (d, CHCH₃), 53.89 (t, NCH₂), 60.97 (t, CO₂CH₂CH₃), 65.83 (d, NCH), 117.95 (t, CH₂=CH-), 121.99 (d, CH_{arom}), 135.49 (d, CH₂=CH-), 143.10 (s, C_{arom}), 151.10 (d, CH_{arom}), 171.28, 207.76 (s, C=O).–

C ₁₈ H ₂₄ N ₂ O ₃ (316.4)	ber.: C 68.33	H 7.65	N, 8.85
	gef.: C 68.24	H 7.73	N 8.71.

Dibenzylamino-methyl-oxo-hexansäureethylester (74m)

Aus Diethylketon (2 mmol, 0.17 g) und Benzotriazolaminal **71c** (2 mmol, 0.80 g); Aufarbeitung nach Methode B.

Ph Ph Ausb.: 0.44 g (60%); zwei Diastereomere (*syn* : *anti* = 5 : 1).– *syn*-**74m**: ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 8.04 (q, CH₃CH₂CO), 15.04 (q, CH₂CH₃), 15.24 (q, CHCH₃), 31.73 (t, CO₂CH₂CH₃), 45.39 (d, CHCH₃), 55.50 (t, N-CH₂-), 60.97 (t, CO₂CH₂CH₃), 62.93

(d, NCH), 125.47, 127.61, 128.67, 129.61 (d, $CH_{arom}),$ 139.21 (s, $C_{arom}),$ 172.03, 214.10 (s, C=O).–

anti-**74m**: ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 7.81 (q, CH₃CH₂CO), 13.81 (q, CH₂CH₃), 14.61 (q, CHCH₃), 32.38 (t, CO₂CH₂CH₃), 46.72 (d, CHCH₃), 55.08 (t, N-CH₂-), 60.71

(t, $CO_2CH_2CH_3$), 64.63 (d, NCH), 125.47, 127.61, 128.67, 129.61 (d, CH_{arom}), 139.21 (s, C_{arom}), 170.18, 211.86 (s, C=O).– GC-MS (80 eV): m/z (%) = 368 (40) [M + 1]⁺, 294 (100), 282 (70), 146 (10), 91 (10).– $C_{23}H_{29}NO_3$ (367.5) ber.: C 75.17 H 7.95 N 3.81 gef.: C 75.10 H 7.91 N 3.87.

Dibenzylylamino-methyl-oxo-phenyl-buttersäureethylester (74n)

Aus Propiophenon (2 mmol, 0.27 g) und Benzotriazolaminal **71c** (2 mmol, 0.80 g); Aufarbeitung nach Methode B.

Ph Ph Ausb.: 0.71 g (86%); zwei Diastereomere (syn : anti = 3 : 2). yn-74n: ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 1.2 (d, 3 H, J = 6.7 Hz, CHCH₃), 1.34 (t, 3 H, J = 7.1 Hz, CH₂CH₃), 3.59 (d, 2 H, J = 13.4 Hz, -CH₂-N-CH₂-), 3.82 (d, 1 H, J = 10.7 Hz,

NC*H*), 3.88 - 3.94 (m, 1 H, CH₃C*H*), 4.01 (d, 2 H, *J* = 13.4 Hz, -C*H*₂-N-C*H*₂-), 7.21 - 7.94 (m, 15 H, CH_{arom}).–

¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 14.81 (q, CH₂CH₃), 15.81 (q, CHCH₃), 40.41 (d, CHCH₃), 55.46 (t, N-CH₂-), 60.37 (t, CO₂CH₂CH₃), 63.37 (d, NCH), 127.19, 128.26, 128.30, 128.50, 129.18, 132.84 (d, CH_{arom}), 136.14, 138.91 (s, C_{arom}), 171.74, 203.37 (s, C=O).–

IR (KBr): \tilde{v} = 3062.4, 1725.9, 1673.9, 1180.2, 748.2, 698.7 cm⁻¹.–

Smp.: 94 °C / EtOH.-

GC-MS (80 eV): *m*/*z* (%) = 414 (5) [M - 1]⁺, 342 (100), 324 (20), 282 (35), 105 (35), 91 (20), 77 (10).–

anti-**74n**: ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 1.22 (d, 3 H, *J* = 6.7 Hz, CHC*H*₃), 1.44 (t, 3 H, *J* = 7.1 Hz, CH₂C*H*₃), 3.38 (d, 2 H, *J* = 13.9 Hz, -C*H*₂-N-C*H*₂-), 3.93 (d, 1 H, *J* = 10.9 Hz, NC*H*), 3.96 (d, 2 H, *J* = 13.9 Hz, -C*H*₂-N-C*H*₂-), 4.35 (q, 2 H, *J* = 7.1, C*H*₂CH₃), 4.13 - 4.47 (d, 1 H, CH₃C*H*), 7.21 - 7.94 (m, 15 H, CH_{arom}).–

¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 15.17 (q, CH₂CH₃), 15.89 (q, CHCH₃), 39.92 (d, CHCH₃), 55.76 (t, N-CH₂-), 60.68 (t, CO₂CH₂CH₃), 65.93 (d, NCH), 127.40, 128.39,

128.61, 129.19, 129.31, 133.35 (d, CH_{arom}), 137.78, 138.93 (s, C_{arom}), 170.91, 201.75 (s, C=O).– IR (KBr): \tilde{v} = 3058.5, 2983.3, 1725.9, 1681.6, 1448.3, 1286.3, 1182.1, 1149.4, 748.2, 715.5, 696.2 cm⁻¹.– Smp.: 86 °C / CHCl₃ – *n*-Hexan.– GC-MS (80 eV): *m*/*z* (%) = 414 (15) [M - 1]⁺, 342 (100), 324 (10), 282 (50), 105 (55), 91 (20).– C₂₇H₂₉NO₃ (415.5) ber.: C 78.04 H 7.03 N 3.37 gef.: C 78.17 H 6.98 N 3.49.

2-Dibenzylamino-4-(4-methoxy-phenyl)-3-methyl-4-oxo-buttersäureethylester (740)

Aus 1-(4-Methoxy-phenyl)-propan-1-on (2 mmol, 0.33 g) und Benzotriazolaminal **71c** (2 mmol, 0.80 g); Aufarbeitung nach Methode B.



Ausb.: 0.85 g (95%); zwei Diastereomere (*syn* : *anti* = 2 : 1).–

^{LOEt} syn-**74o**: ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 14.97 (q, CH₂CH₃), 16.32 (q, CHCH₃), 40.47 (d, CHCH₃), 55.69 (t, N-CH₂-), 55.92 (q, OCH₃), 60.75 (t, CO₂CH₂CH₃),

63.86 (d, NCH), 114.15, 128.75, 129.66 (d, CH_{arom}), 139.00, 163.86 (s, C_{arom}), 172.10, 202.29 (s, C=O).–

anti-**740**: ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 15.14 (q, CH₂CH₃), 16.53 (q, CHCH₃), 39.49 (d, CHCH₃), 55.76 (t, N-CH₂-), 55.92 (q, OCH₃), 60.66 (t, CO₂CH₂CH₃), 65.94 (d, NCH), 114.36, 128.37, 129.25 (d, CH_{arom}), 139.41, 163.74 (s, C_{arom}), 170.98, 200.34 (s, C=O).–

GC-MS (80 eV): *m*/*z* (%) = 446 (20) [M + 1]⁺, 372 (80), 354 (100), 282 (55), 135 (55), 91 (40), 65 (10).–

C ₂₈ H ₃₁ NO ₄ (445.5)	ber.: C 75.48	H 7.01	N 3.14
	gef.: C 75.60	H 7.09	N 3.08.

2-Dibenzylamino-4-(4-hydroxy-phenyl)-3-methyl-4-oxo-buttersäureethylester (74p)

Aus 1-(4-Hydroxy-phenyl)-propan-1-on (2 mmol, 0.30 g) und Benzotriazolaminal **71c** (2 mmol, 0.80 g); Aufarbeitung nach Methode B.



116.30, 126.34, 127.71, 128.13, 128.23, 129.21, 129.36, 131.50 (d, CH_{arom}), 138.94, 139.44, 162.96 (s, C_{arom}), 172.62, 203.35 (s, C=O).–

anti-**74**p: ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 15.20 (q, CH₂CH₃), 16.11 (q, CHCH₃), 39.41 (d, CHCH₃), 55.69 (t, N-CH₂-), 60.90 (t, CO₂CH₂CH₃), 66.01 (d, NCH), 115.42, 116.58, 126.34, 127.43, 128.29, 128.43, 129.21, 129.36, 131.50 (d, CH_{arom}), 139.36, 139.44, 163.17 (s, C_{arom}), 171.30, 201.3 (s, C=O).–

C ₂₇ H ₂₉ NO ₄ (431.5)	ber.: C 75.15	H 6.77	N 3.25
	gef.: C 75.09	H 6.81	N 3.14.

4-(4-Acetoxy-phenyl)-2-dibenzylamino-3-methyl-4-oxo-buttersäureethylester (74q)

Aus Essigsäure-4-propionyl-phenylester (2 mmol, 0.38 g) und Benzotriazolaminal **71c** (2 mmol, 0.80 g); Aufarbeitung nach Methode B.



Ausb.: 0.76 g (80%); zwei Diastereomere (*syn* : *anti* = 2 : 1).–

OEt syn-74q: ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 14.88 (q, CH₂CH₃), 16.20 (q, CHCH₃), 21.35 (q, CH₃CO₂), 40.73 (d, CHCH₃), 55.87 (t, N-CH₂-), 60.79 (t,

 $CO_2CH_2CH_3$), 63.83 (d, NCH), 122.11, 127.62, 129.22, 129.88, 130.27 (d, CH_{arom}), 134.7, 139.25, 154.65 (s, C_{arom}), 169.13, 172.05, 202.54 (s, C=O).-

anti-**74q**: ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 1.08 (d, 3 H, *J* = 6.6 Hz, CHC*H*₃), 1.42 (t, 3 H, *J* = 7.1 Hz, CH₂C*H*₃), 2.33 (s, 3 H, CH₃CO₂), 3.36 (d, 2 H, *J* = 13.8 Hz, -C*H*₂-N-C*H*₂-), 3.89 (d, 1 H, *J* = 10.9 Hz, NC*H*), 3.92 (d, 2 H, *J* = 13.8 Hz, -C*H*₂-N-C*H*₂-), 4.10 dq, 1 H, *J* = 6.6 Hz, *J* = 10.9 Hz, CH₃C*H*), 4.23 - 4.41 (m, 2 H, C*H*₂CH₃), 7.01 - 7.29 (m, 12 H, CH_{arom}), 7.97 (d, 2 H, *J* = 8.7 Hz, CH_{arom}).–

¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 15.09 (q, CH₂CH₃), 15.79 (q, CHCH₃), 21.54 (q, CH₃CO₂), 40.01 (d, CHCH₃), 55.80 (t, N-CH₂-), 60.80 (t, CO₂CH₂CH₃), 65.97 (d, NCH), 122.35, 127.45, 128.44, 129.27, 130.19 (d, CH_{arom}), 135.15, 138.84, 154.72 (s, C_{arom}), 169.33, 170.90, 200.77 (s, C=O).–

IR (KBr): \tilde{v} = 2979.5, 1754.9, 1722.1, 1661.6, 1203.4, 1162.9, 744.4, 696.2 cm⁻¹.– GC-MS (80 eV): m/z (%) = 474 (35) [M + 1]⁺, 400 (100), 382 (50), 282 (80), 163 (10), 146 (30), 121 (60), 91 (80), 65 (20).–

Smp.: 122 °C / CHCl₃ – n-Hexan.–

C ₂₉ H ₃₁ NO ₅ (473.6)	ber.: C 73.55	H 6.60	N 2.96
	gef.: C 73.69	H 6.67	N 2.90.

Dibenzylamino-methyl-oxo-pyridin-4-yl-buttersäureethylester (74r)

Aus 1-Pyridin-4-yl-propan-1-on (2 mmol, 0.27 g) und Benzotriazolaminal **71c** (2 mmol, 0.80 g); Aufarbeitung nach Methode B.

Ph Ph Ausb.: 0.74 g (89%); zwei Diastereomere (*syn* : *anti* = 2 : 1).– *syn*-74r: ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 14.57 (q, CH₂CH₃), OEt 14.71 (q, CHCH₃), 41.27 (d, CHCH₃), 56.05 (t, N-CH₂-), 61.46 (t, CO₂CH₂CH₃), 63.94 (d, NCH), 121.81, 122.96, 125.81, 127.62, 129.33 (d, CH_{ar}), 140.24, 143.62 (s, C_{arom}), 151.16, (d, CH_{arom}), 172.47, 203.40 (s, C=O).– *anti*-74r: ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): 15.01 (q, CH₂CH₃), 15.17 (q, CHCH₃), 40.90 (d, CHCH₃), 55.95 (t, N-CH₂-), 61.19 (t, CO₂CH₂CH₃), 65.83 (d, NCH), 121.81, 122.96, 125.81, 127.81, 129.66 (d, CH_{arom}), 139.59, 143.13 (s, C_{arom}), 151.24, (d, CH_{arom}),

C ₂₆ H ₂₈ N ₂ O ₃ (416.5)	ber.: C 74.98	H 6.78	N 6.73
	gef.: C 74.92	H 6.85	N 6.60.

7.8.3 Aminoalkylierung des Silylenolether 76 und der Hydrazone 77

Allgemeine Arbeitsvorschrift (AAV 11)

In einem Schlenkkolben wird unter Argonatmosphäre das Benzotriazol-Aminal **71** (2 mmol) in abs. THF (5 ml) aufgelöst und auf –78 °C abgekühlt. TiCl₄ (2 mmol, 0.22 ml) wird zugegeben und nach 1 h Rühren gibt man das Nucleophil **76** bzw. **77** (2 mmol) zu der Lösung. Die Reaktionsmischung wird 10 h bei Raumtemperatur gerührt und durch Zugabe von HCl-Lösung (5 ml, HCl:H₂O = 1:1) und Et₂O (50 ml) abgebrochen. Nach 10 min Rühren trennt man die wäßrige Phase ab, wäscht die organische Phase nochmals mit HCl-Lösung (2 x 20 ml, HCl:H₂O = 1:4) und trocknet sie über MgSO₄. Die Lösung wird am Rotationsverdampfer ohne zu Erwärmen eingeengt, um eine Eliminierung des Amins zu vermeiden.

3-Methyl-4-phenyl-2-piperidin-1-yl-4-(*p*-toluolsulfonylhydrazono)-buttersäureethylester (78a)

Aus 1-Propiophenon-*p*-toluensulfonylhydrazon **77a** (2 mmol, 0.60 g) und Benzotriazolaminal **71a** (2 mmol, 0.58 g).



Ausb.: 0.42 g (44 %); Man erhält ein Diastereomer.– ¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 0.95 (d, 3 H, J = 6.8 Hz, CHCH₃), 1.22 (t, 3 H, J = 7.1 Hz, CH₂CH₃), 1.76 – 1.90 (m, 6 H, N(CH₂)₅), 2.02 – 2.65 (m, 4 H, -CH₂-N-CH₂-), 2.40 (s, 3 H, CH₃), 2.79 (d, 1 H, J = 11.7 Hz, NCH), 3.22 – 3.49 (m,

1 H, CH₃C*H*), 4.12 (q, 2 H, J = 7.1 Hz, CH₂CH₃), 7.03 – 7.87 (m, 9 H, CH_{arom}).– ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): $\delta = 12.98$, 16.14 (q, CHCH₃, CH₂CH₃), 21.93 (q, CH₃), 24.69, 26.72 (t, N(CH₂)₅), 41.60 (d, CH₃CH), 51.57 (t, -CH₂-N-CH₂-), 60.17 (t, CH₂CH₃), 71.15 (d, NCH), 109.93, 120.18, 124.30, 125.82, 127.64, 128.25, 128.75, 129.67, 129.94 (d, C_{arom}), 131.41, 136.06, 144.30 (s, C_{arom}), 160.68 (s, C=N), 170.03 (s, C=O).

IR (Film): \tilde{v} = 2947.2 (br), 2256.3, 1936.2, 1728.3, 1591.7, 1458.1, 1166.9, 1010.5 cm⁻¹.

2-Dibenzylamino-3-methyl-4-phenyl-4-(*p*-Toluolsulfonylhydrazono)-buttersäureethylester (78b)

Aus 1-Propiophenon-*p*-toluensulfonylhydrazon **77a** (2 mmol, 0.60 g) und Benzotriazolaminal **71c** (2 mmol, 0.80 g).

Ausb.: 0.70 g (60 %); Man erhält ein Diastereomer.-



¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): $\delta = 0.99$ (d, 3 H, J = 6.2 Hz, CH₃CH), 1.22 (t, 3 H, J = 7.0 Hz, CH₂CH₃), 2.42 (s, 3 H, CH₃), 3.45 – 3.75 (m, 4 H, NCH, CH₃CH, -CH₂-N-CH₂-), 3.96

(d, 2 H, *J* = 13.1 Hz, -CH₂-N-CH₂-), 4.23 – 4.35 (m, 2 H, CH₂CH₃), 7.31 – 7.94 (m, 19 H, CH_{arom}).–

¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 13.93, 18.73 (q, CHCH₃, CH₂CH₃), 22.01 (q, CH₃), 41.31 (d, CHCH₃), 58.55 (t, -CH₂-N-CH₂-), 62.11 (t, CH₂CH₃), 63.27 (d, NCH), 115.36, 126.10, 127.44, 127.63, 128.27, 128.38, 128.56, 128.77, 128.98, 129.79, 129.86, 130.12, 130.32 (d, CH_{arom}), 135.58, 141.17, 141.54, 144.12 (s, C_{arom}), 161.25 (s, C=N), 1171.90 (s, C=N).–

IR (Film): \tilde{v} = 3045.0 (br), 1957.4, 1914.9, 1808.9, 1737.5, 1596.7, 1494.6 cm⁻¹.

7.9 Die silyloge Mannich-Reaktion

Allgemeine Arbeitsvorschrift (AAV 12)

Die Reaktionen werden in einem trockenen Schlenkkolben unter Argon durchgeführt. Zu einer 1 M Lösung von wasserfreiem Nal in MeCN (5.5 mmol) gibt man nacheinander das sekundäre Amin (2.5 mmol), NEt₃ (0.18 g, 2.5 mmol), sowie Me₃SiCl (5.5 mmol, 0.60 g) und rührt 30 min bei Raumtemperatur. Dann fügt man den Glyoxalsäureethylester (2.5 mmol, 0.50 g) hinzu, rührt nochmals 30 min und versetzt mit dem Nucleophil (2.5 mmol). Nach 1 h wird die Reaktion durch Zugabe von HCI-Lösung (5ml HCI:H₂O = 1:1.5) abgebrochen. Die Aufarbeitung erfolgt (wie bei den physikalischen Daten der Mannich-Basen **74a** bis **74r** angegeben) nach **Methode A** oder **B** gemäß AAV 10.

Die Ausbeuten und Diastereoselektivitäten sind in der **Tabelle 5.6**, S. 58-59 zusammengefaßt. Für die physikalischen Daten der Mannich-Basen *anti*-**74** : siehe **Kap. 7.7.2**

7.10 Darstellung der Lactone 84

Allgemeine Arbeitsvorschrift (AAV 13)

Die Mannich-Base **74n** (2 mmol, 0.83 g) und (Boc)₂O (4 mmol, 0.87 g) werden in abs. EtOH (10 ml) gelöst und nach Zugabe von 20 %igem $Pd(OH)_2/C$ (20 mg) wird bis zur vollständigen Debenzylierung (DC-Kontrolle) H₂ eingeleitet. Die Lösung wird durch Filtration über Celite[®] gereinigt und anschließend eingeengt. Das aus Lacton und Aminoalkohol bestehende Rohprodukt wird in MeOH (10 ml) aufgenommen und 10 h bei Raumtemperatur mit 12 N NaOH-Lösung (2 ml) gerührt, um eine vollständige Lactonisierung zu erhalten. Durch Zugabe 1 N HCI-Lösung wird pH = 1 eingestellt und das Produkt mit Et₂O (3 x 50 ml) extrahiert, über MgSO4 getrocknet und eingeengt. Die Diastereomere werden säulenchromatographisch (n-Hexan : Essigsäureethylester = 4 : 1) getrennt.

(3*SR*,4*RS*,5*SR*)-3-[(*tert*-Butoxycarbonyl)amino]-5-phenyl-4-methyltetrahydrofuranon (*cis*,*cis*-84)

Aus anti-74n erhalten.

 $\begin{array}{l} \begin{array}{l} & \end{array} \\ & \begin{array}{l} & \begin{array}{l} & \end{array} \\ & \begin{array}{l} & \begin{array}{l} & \end{array} \\ & \begin{array}{l} & \begin{array}{l} & \end{array} \\ & \begin{array}{l} & \begin{array}{l} & \end{array} \\ & \begin{array}{l} & \begin{array}{l} & \end{array} \\ & \begin{array}{l} & \begin{array}{l} & \end{array} \\ & \begin{array}{l} & \end{array} \\ & \begin{array}{l} & \end{array} \\ & \begin{array}{l} & \begin{array}{l} & \begin{array}{l} & \end{array} \\ & \begin{array}{l} & \begin{array}{l} & \end{array} \\ & \begin{array}{l} & \begin{array}{l} & \end{array} \\ & \end{array} \\ & \begin{array}{l} & \end{array} \\ & \end{array} \\ \\ & \begin{array}{l} & \end{array} \\ & \end{array} \\ \\ & \end{array} \\ \end{array} \\ \\ & \begin{array}{l} & \end{array} \\ & \begin{array}{l} & \end{array} \\ \\ & \end{array} \\ \end{array} \\ \\ & \begin{array}{l} & \end{array} \\ & \begin{array}{l} & \end{array} \\ & \begin{array}{l} & \end{array} \\ \\ & \end{array} \\ \end{array} \\ \\ & \begin{array}{l} & \end{array} \\ & \begin{array}{l} & \end{array} \\ & \begin{array}{l} & \end{array} \\ \\ & \end{array} \\ \end{array} \\ \end{array} \\ \end{array} \\ \\ \end{array} \\ \\ \end{array} \\ \\ \end{array} \\ \end{array} \\ \end{array} \\ \end{array} \\ \end{array} \\ \end{array} \\ \\ \end{array} \\ \end{array} \\ \\ \end{array} \\ \\ \end{array} \\ \end{array} \\ \end{array} \\ \\ \end{array}$

gef.: C 65.84	H 7.32	N, 4.75

(3*SR*,4*RS*,5*RS*)-3-[(tert-Butoxycarbonyl)amino]-5-phenyl-4-methyltetrahydrofuranon (*trans,cis*-84)

Aus anti-74n erhalten.

¹H-NMR (200 MHz, CDCl₃): δ = 1.21 (d, 3 H, J = 7.2 Hz, CHCH₃), 1.48 (s, 9 H, C(CH₃)₃), 2.87 - 3.05 (m, 1 H, CHCH₃), 4.49-4.56 (m, 1 H, CHNHBoc), 4.86 - 5.02 (brd, 1

H, NHBoc), 5.35 (brs, 1H, CH-O-CO), 7.16 - 7.47 (m, 5 H, CH_{arom}).– ¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 14.21 (q, CH₂CH₃), 28.64 (q, C(CH₃)₃), 41.48 (d, CHCH₃), 52.99 (d, CHN), 81.06 (s, C(CH₃)₃), 85.89 (d, CH-O-CO), 125.18, 128.82, 129.08, 129.30 (d, CH_{arom}), 138.49 (s, C_{arom}), 155.84, 175.42 (s, C=O).– IR (KBr): \tilde{v} = 3357.4, 1781.9, 1708.6, 1513.8, 1162.9, 998.9 cm⁻¹.– GC-MS (80 eV): m/z (%) = 236 (20) [M - C₄H₇]⁺, 191 (20), 147 (30), 132 (70), 115 (30), 57 (90), 49 (100), 41 (65).– Smp.: 122 °C.– C₁₆H₂₁NO₄ (291.3) ber.: C65.96 H 7.27 N 4.81 gef.: C 66.09 H 7.39 N 4.62.

(3SR,4SR,5RS)-3-[(*tert*-Butoxycarbonyl)amino]-5-phenyl-4-methyltetrahydrofuranon (*cis,trans*-84)

Aus syn-74n erhalten.

 $(1 + NMR (200 \text{ MHz}, CDCI_3): \delta = 0.85 (d, 3 \text{ H}, J = 6.8 \text{ Hz}, CHCH_3), 1.45 (s, 9 \text{ H}, C(CH_3)_3), 2.77 - 2.91 (m, 1 \text{ H}, CHCH_3), 4.15 - 4.31 (m, 1 \text{ H}, CHNHBoc), 4.98 (d, 1 \text{ H}, CHCH_3), 4.15 - 4.31 (m, 1 \text{ H}, CHNHBoc), 4.98 (d, 1 \text{ H}, CHCH_3), 4.15 - 4.31 (m, 1 \text{ H}, CHNHBoc), 4.98 (d, 1 \text{ H}, CHCH_3), 4.15 - 4.31 (m, 1 \text{ H}, CHNHBoc), 4.98 (d, 1 \text{ H}, CHCH_3), 4.15 - 4.31 (m, 1 \text{ H}, CHNHBoc), 4.98 (d, 1 \text{ H}, CHCH_3), 4.15 - 4.31 (m, 1 \text{ H}, CHNHBoc), 4.98 (d, 1 \text{ H}, CHCH_3), 4.15 - 4.31 (m, 1 \text{ H}, CHNHBoc), 4.98 (d, 1 \text{ H}, CHCH_3), 4.15 - 4.31 (m, 1 \text{ H}, CHNHBoc), 4.98 (d, 1 \text{ H}, CHCH_3), 4.15 - 4.31 (m, 1 \text{ H}, CHCH_3), 4.15 - 4.31 (m, 1 \text{ H}, CHCH_3), 4.98 (d, 1 \text{ H}, CHCH_3), 4.15 - 4.31 (m, 1 \text{ H}, CHCH_3), 4.98 (d, 1 \text{ H}, CHCH_3), 4.98 (d$

J = 7.6 Hz, NHBoc), 5.57 (d, 1 H, *J* = 8.3 Hz, CH-O-CO), 7.08 - 7.47 (m, 5 H, CH_{arom}).–

¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 14.16 (q, CH₂CH₃), 28.64 (q, C(CH₃)₃), 41.69 (d, CHCH₃), 54.92 (d, CHN), 81.06 (s, C(CH₃)₃), 82.56 (d, CH-O-CO), 126.30, 128.93, 129.05 (d, CH_{arom}), 135.75 (s, C_{arom}), 156.06, 175.63 (s, C=O).– IR (KBr): \tilde{v} = 3341.8, 1783.6, 1696.3, 1535.1, 1152.2, 991.0 cm⁻¹.– GC-MS (80 eV): *m/z* (%) = 236 (50) [M - C₄H₇]⁺, 191 (20), 147 (30), 132 (70), 115 (20), 57 (100), 49 (40), 41 (50).– Smp.: 158 °C.–

C₁₆H₂₁NO₄ (291.3) ber.: C 65.96 H 7.27 N 4.81 gef.: C 66.12 H 7.17 N 4.89.

(3*SR*,4*SR*,5*SR*)-3-[(*tert*-Butoxycarbonyl)amino]-5-phenyl-4-methyltetrahydrofuranon (*trans*,*trans*-84)

Aus syn-74n erhalten.

 $\begin{array}{c} & & & & \\ & & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & & \\ & & & \\ & & & & & \\ & & & & \\ & & & & & \\ & & & & & \\ & & & & & \\ & & & & & \\ & & & & & \\ & & & & & \\ & & & &$

J = 10.1 Hz, CH-O-CO), 5.03 (brd, 1 H, *J* = 7.3 Hz, NHBoc), 7.16 - 7.50 (m, 5 H, CH_{arom}).–

¹³C-NMR (50 MHz, CDCl₃): δ = 14.08 (q, CH₂CH₃), 28.67 (q, C(CH₃)₃), 47.67 (d, CHCH₃), 58.27 (d, CHN), 81.07 (d, CH-O-CO), 85.25 (s, C(CH₃)₃), 126.93, 129.19, 129.55 (d, CH_{arom}), 136.87 (s, C_{arom}), 155.89, 174.71 (s, C=O).–

IR (KBr): \tilde{v} = 3311.1, 1787.7, 1677.8, 1529.3, 1160.9, 997.0 cm⁻¹.–

GC-MS (80 eV): m/z (%) = 236 (80) [M - C₄H₇]⁺, 191 (20), 147 (20), 132 (60), 115 (20), 57 (100), 49 (20), 41 (60).–

Smp.: 143 °C.

C ₁₆ H ₂₁ NO ₄ (291.3)	ber.: C 65.96	H 7.27	N 4.81
	gef.: C 65.86	H 7.35	N 4.95.

8 Literaturverzeichnis

- [1] C. Mannich, W. Krösche, Arch. Pharm **1912**, 250, 647.
- [2] R. Neidlein, *Deutsche Apotheker-Zeitung* **1977**, *117*, 1215.
- [3] C. Mannich, D. Lammering, *Ber.* **1922**, *55*, 3510.
- [4] B. Reichert, *Die Mannich-Reaktion*, Springer Verlag, Berlin, **1959**.
- [5] C. Mannich, B. Lessner, F. Silten, *Ber.* **1932**, *65*, 378.
- [6] C. Mannich, F. Borkowsky, W. Ho Liu, Arch. Pharm. **1957**, 275, 54.
- [7] W. Werner, W. Jungstand, W. Gutsche, *Arzneimittelforschung* 1970, *20*, 246-249.
- [8] H. Schönberger, T.Bastug, D. Adam, *Arzneimittelforschung* 1969, *19*, 1082-1091.
- [9] K. von Thiele, U. Schimassek, A. von Schlichtegroll, *Arzneimittelforschung* 1966, *16*, 1064-1067.
- [10] R. Robinson, J. Chem. Soc. Perkin Trans. II **1917**, 762-768.
- [11] C. Schöpf, G. Lehmann, W. Arnold, Angew. Chem. 1937, 50 783.
- [12] M. Tramontini, *Synthesis* **1982**, 607-644.
- [13] A. K. Samaddar, S. K. Konar, D. J. Nasipuri,*J. Chem. Soc., Perkin Trans I* **1983**, 1449-1451.
- [14] H. Hellmann, G. Opitz, *α-Aminoalkylierung*, Verlag Chemie, Weinheim, **1960**.
- [15] G. Ehrhart, H. Ruschig, *Arzneimittel*, Verlag Chemie, Weinheim, **1972**.
- [16] E. Mutschler, *Arzneimittelwirkungen,* Wissenschaftliche Verlagsgesellschaft, Stuttgart, **1973**.
- [17] S. Ebel, *Synthetische Arzneimittel*, VCH, Weinheim, **1979**.
- [18] A. Kleemann, E. Lindler, J. Engel, *Arzneimittel*, VCH, Weinheim, **1987**.
- [19] J. R. Dimmock, E. Erciyas, S. K. Raghavan, D. L. Kirkpatrick, *Pharmazie* 1990, 45, 755-757; *Chem. Abstr.* 1991, *114*, 220852.
- [20] J. R. Dimmock, K. K. Sidhu, M. Chen, R. S. Reid, T. M. Allen, G. Y. Kao, G. A. Truitt, *Eu. J. Med. Chem.* **1993**, *28*, 313; *Chem. Abstr.* **1993**, *119*, 203032.
- [21] M. Tramontini, *Synthesis* **1973**, 703-775.
- [22] M. Tramontini, L. Angiolini, *Tetrahedron* **1990**, *46*, 1791-1837.
- [23] J. P. Yardley, H. Fletcher III, P. B. Russel, *Experientia* **1978**, *34*, 1124-1125.

- [24] E. F. Kleinmann, *The Bimolecular Aliphatic Mannich and Related Reactions in Comprehensive Organic Synthesis* (Hrsg. : B. M. Trost), Pergamon Press, Oxford, **1991**, 1. Aufl. Bd 2, Kapitel 4.1, S. 893.
- [25] L. Overman, D. J. Ricca, The Intramolecular Mannich and Related Reactions in Comprehensive Organic Synthesis (Hrsg. : B. M. Trost), Pergamon Press, Oxford, **1991**, 1. Aufl. Bd 2, Kapitel 4.4, S. 1007.
- [26] S. Danishefsky, T. Kitahara, R. McKee, P. F. Schuda, *J. Am. Chem. Soc.* 1976, 98, 6715-6717.
- [27] S. Danishefsky, T. Kitahara, R. McKee, P. F. Schuda, J. Am. Chem. Soc. 1977, 99, 6066-6075.
- [28] N. Risch, A. Esser, Z. Naturforschung, **1989**, 44b, 208–210.
- [29] H. Böhme, P. Wagner, *Chem. Ber.* **1969**, *102*, 2651-2662.
- [30] M. Arend, N. Risch, Angew. Chem. 1995, 107, 2861-2862; Angew. Chem. Int.
 Ed. Engl. 1995, 34, 2861-2862.
- [31] M. Arend, N. Risch, Angew. Chem. 1994, 106, 2531-2533; Angew. Chem. Int.
 Ed. Engl. 1994, 33, 2422-2423
- [32] M. Arend, *Dissertation*, Universität Paderborn, **1996**.
- [33] N. Risch, A. Esser, *Liebigs Ann. Chem.* **1992**, 233-237.
- [34] R. Kober, K. Papadopoulus, W. Miltz, D. Enders, W. Steglich, *Tetrahedron* **1985**, *41*, 1693-1701.
- [35] D. Enders, U. Jegelka, B. Dücker, Angew. Chem. 1993, 423-425;Angew. Chem. Int. Ed. Engl. 1993, 423-425.
- [36] D. Enders, H. Eichenauer, U. Bas, H. Schubert, K. A. M. Kremer, *Tetrahedron* **1984**, *40*, 1345-1359.
- [37] A. Pohland, L. R. Peters, H. R. Sullivan, J. Org. Chem. 1963, 28, 2483-2484.
- [38] A. Pohland, H. R. Sullivan, J. Am. Chem. Soc. **1955**, 77, 3400-3401.
- [39] A. S. Angeloni, G. Gottarellli, M. Tramontini, *Tetrahedron* **1969**, *25*, 4147-4151.
- [40] V. Vinkovic, V. Sunjic, *Tetrahedron* **1997**, *53*, 689-696.
- [41] N. Nishiwaki, K. Rahbek Knudsen, K. V. Gothelf, K. A. Jørgensen,
 Angew. Chem. 2001, 113, 3080-3083; Angew. Chem. Int. Ed. Engl. 2001, 40, 2992-2995.
- [42] K. Juhl, N. Gathergood, K. A. Jørgensen, Angew. Chem. 2001, 113, 3083-3085; Angew. Chem. Int. Ed. Engl. 2001, 40, 2995-2997.

- [43] C. Palomo, M. Oiarbide, M. C. Gonzáles-Rego, A. K. Sharma, J. M. García, A. Gonzáles, C. Landa, A. Linden, *Angew. Chem.* 2000, *112*, 1105-1107. *Angew. Chem. Int. Ed. Engl.* 2000, *39*, 1063-1065.
- [44] S. G. Nelson, K. L. Spencer, Angew. Chem. 2000, 112, 1379-1381; Angew.
 Chem. Int. Ed. Engl. 2000, 39, 1323-1325.
- [45] K.-I. Yamada, S. J. Harwood, H. Gröger, M. Shibasaki, Angew. Chem. 1999, 111, 3713-3715; Angew. Chem. Int. Ed. Engl. 1999, 38, 3504-3506.
- [46] M. Arend, Angew. Chem. 1999, 111, 3047-3049; Angew. Chem. Int. Ed. Engl. 1999, 38, 2873-2874.
- [47] C. Louis, C. Hootelé, *Tetrahedron: Asymmetry* **1997**, *8*, 109-131.
- [48] H. Takahata, M. Kubota, S. Takahashi, T. Momose, *Tetrahedron: Asymmetry*, 1996, 7, 3047-3054.
- [49] R. Stragies, S. Blechert, *Tetrahedron* **1999**, *55*, 8179-8188.
- [50] T. Shono, Y. Matsumura, K. Tsubata, *J. Am. Chem. Soc.* 1981, 103, 1172-1176.
- [51] R. A. Pilli, L. C. Dias, Syn. Comm. 1991, 21, 2213-2229.
- [52] R. T. Dean, H. C. Padgett, H. Rapoport, J. Am. Chem. Soc. **1976**, 7448-7449.
- [53] J. C. Hubert, J. B. P. A. Wijnberg, W. N. Speckamp, *Tetrahedron*, **1975**, *31*, 1437.
- [54] W. N. Speckamp, H. Hiemstra, *Tetrahedron*, **1985**, *41*, 4367-4416.
- [55] T. Nagasaka, H. Tamano, F. Hamaguchi, *Heterocycles* 1986, 24, (5), 1231-1232.
- [56] O. Meth-Cohn, K. T. Westwood, J. Chem. Soc. Perkin Trans. I 1984, 6, 1173-1182.
- [57] D. G. Norton, V. E. Haury, F. C. Davis, L. J. Mitchell, S. A. Ballard, J. Org. Chem. 1954, 19, 1054-1056.
- [58] E. J. Corey, D. Enders, *Chem. Ber.* **1978**, *111*, 1337-1361.
- [59] D. Enders, H. Eichenauer, *Chem. Ber.* **1979**, *112*, 2933-2960.
- [60] W. A. White, H. Weingarten, J. Org. Chem. **1967**, 32, 213-216.
- [61] R. Carlson, R. Phan-Tan-Luu, D. Mathieu, F. S. Ahouande, A. Babadjamian, J. Metzger, Acta Chim. Scand. 1978, B37, 335-342.
- [62] R. Carlson, Å. Nilson, M. Strömquist, Acta Chim. Scand. 1983, B37, 7-13.
- [63] R. Carlson, Å. Nilson, *Acta Chim. Scand.* **1984**, *B38*, 49-53.
- [64] N. A. Poddubnaya, V. I. Maksimov, J. Gen. Chem. USSR 1959, 29,

3483-3488.

- [65] V. I. Maksimov, *Izv. Akad. Nauk SSR* **1962**, 112-119.
- [66] B. Weinstein, A. R. Craig, J. Org. Chem. **1976**, 41, 875-878.
- [67] Y. Belokon, I. E. Zel'tzer, V. I. Bakhmutov, M. B. Saporovskaya, M. G. Ryzhov,
 A. I. Yanovsky, Y. T. Struchkov, V. M. Belikov, *J. Am. Chem. Soc.* 1983, 105, 2010-2017.
- [68] S. W. Goldstein, L. E. Overman, M. H. Rabinowitz, J. Org. Chem. 1992, 57, 1179-1190.
- [69] A. Pohlmann, V. Schanen, D. Guillaume, J.-C. Quirion, H.-P. Husson, J. Org. Chem. 1997, 62, 1016-1022.
- [70] Gatterman Wieland, *Die Praxis des organischen Chemikers*, de Gruyter, 43. Auflage, S. 481.
- [71] Autorenkollektiv, *Organikum*, VEB Deutsche Verlag der Wissenschaft, 1981, 15. Auflage, S. 517.
- [72] H. Poerwono, K. Higashiyama, H. Takahashi, *Heterocycles* 1998, 47, 263 270.
- [73] K. Irie, T. Tanaka, S. Saito, J. Chem. Soc., Chem. Comm. 1985, 633-635.
- [74] H. Zähner, H. Holst, G. Zoebelein, A. Keckeisen, U.S. Patent **1981**, 4, 287 186.
- [75] W. A. König, W. Hass, W. Dehler, H.-P. Fiedler, H. Zähner, *Liebigs Ann. Chem.* **1980**, 622-628.
- [76] U. Dähn, H. Hagenmaier, H. Höhne, W. A. König, G. Wolf, H. Zähner, Arch. Microbiol. 1976, 107, 143-160.
- [77] H. Hagenmaier, A. Keckeisen, H. Zähner, W. A. König, *Liebigs Ann. Chem.* 1979, 1494-1502.
- [78] W. A. König, H. Hahn, R. Rathmann, W. Hass, A. Keckeisen, H.Hagenmaier,
 C. Bormann, W. Dehler, R. Kurth, H. Zähner, *Liebigs Ann. Chem.* 1986, 407-421.
- [79] H. Hagenmaier, A. Keckeisen, W. Dehler, H.-P. Fiedler, H. Zähner, W.A. König, *Liebigs Ann. Chem.* **1981**, 1018-1024.
- [80] J. Delzer, H.-P. Fiedler, H. Müller, H. Zähner, R. Rathmann, K. Ernst, W. A. König, J. Antibiot. 1984, 37, 80-82.
- [81] M. Uramoto, K. Kobinata, K. Isono, T. Higashijima, T. Miyazawa, E. E. Jenkins, J. A. McCloskey, *Tetrahedron Lett.* **1980**, *21*, 3395-3398.

- [82] K. Kobinata, M. Uramoto, M. Nishii, H. Kusakabe, G. Nakamura, K. Isono, *Agric. Biol. Chem.* **1980**, *44*, 1709-1711.
- [83] M. Uramoto, K. Kobinata, K. Isono, T. Higashijima, T. Miyazawa, E. E. Jenkins, J. A. McCloskey, *Tetrahedron Lett.* **1982**, *38*, 1599-1608.
- [84] H.-P. Fiedler, R. Kurth, J. Langhärig, J. Delzer, H. Zähner, *Chem. Tech. Biotechnol.* **1982**, *32*, 271-280.
- [85] W. Hass, A. König, *Liebigs Ann. Chem.* **1982**, 1615-1622.
- [86] V. Jäger, H. Grund, V. Buss, W. Schwab, I. Müller, R. Schohe, R. Franz, R. Ehrler, *Bull. Soc. Chim. Belg.* **1983**, *92*, 1039-1054.
- [87] M. J. Melnick, S. M. Weinreb, J. Org. Chem. 1988, 53, 850-854.
- [88] A. G. M. Barrett, S. A. Lebold, J. Org. Chem. **1991**, 56, 4875-4884.
- [89] J. Barluenga, A. L. Viado, E. Aguilar, S. Fustero, B. Olano, *J. Org. Chem.* **1993**, *58*, 5972-5975.
- [90] C. Mukai, M. Miyakawa, M. Hanaoka, *Synlett* **1994**, 165-166.
- [91] H. Akita, C. Y. Chen, K. Uchida, *Tetrahedron: Asymmetry* **1995**, *6*, 2131-2134.
- [92] G. Mandville, M. Ahmar, R. Bloch, J. Org. Chem. 1996, 61, 1122-1124.
- [93] H. Kapeller, W. G. Jary, W. Hayden, H. Griengl, *Tetrahedron: Asymmetry* 1997, 8, 245-251.
- [94] H. Groß, J. Freiberg, *Chem. Ber.* **1966**, *99*, 3260-3267.
- [95] H. Groß, J. Gloede, J. Freiberg, *Liebigs Ann. Chem.* **1967**, 702, 68-74.
- [96] B. Merla, *Dissertation*, Universität Paderborn, **1997**.
- [97] H.-J. Grumbach, *Dissertation*, Universität Paderborn, **1999**.
- [98] B. Merla, H.-J. Grumbach, N. Risch, *Synthesis* **1998**, 1609-1614.
- [99] S. V. Liebermann, J. Am. Chem. Soc **1955**, 77, 1114-1116.
- [100] M. Zief, J. P. Mason, J. Org. Chem. 1943, 8, 1-6.
- [101] A. R. Katritzky, S. Rachwal, G. J. Hichings, *Tetrahedron* **1991**, *47*, 2683-2732.
- [102] A. R. Katritzky, X. Lan, J. Z. Yang, O. V. Denisko, *Chem. Rev.* **1998**, *98*, 409-548.
- [103] A. R. Katritzky, K. Yannakopoulou, P. Lue, D. Rasala, L. Urogdi, J. Chem. Soc. Perkin Trans. I 1989, 225-233.
- [104] A. R. Katritzky, K. Yannakopoulou, W. Kuzmierkiewicz, J. M. Aurrecoechea, G. J. Palenik, A. E. Koziol, M. Szczesniak, R. Sksrjune, *J. Chem. Soc. Perkin Trans. I* 1987, 2673-2679.
- [105] A. R. Katritzky, K. Yannakopoulou, *Heterocycles* **1989**, *28*(2), 1121-1134.

- [106] A. R. Katritzky, J. Z. Yang, J. N. Lam, *Tetrahedron* **1992**, *48*, 4971-4978.
- [107] A. R. Katritzky, X. Lan, W.-Q. Fan, Synthesis 1994, 445-456.
- [108] A. R. Katritzky, L. Urogdi, A. Mayence, Synthesis 1989, 323-327.
- [109] H.-J. Grumbach, B. Merla, N. Risch, Synthesis 1999, 1027-1033.
- [110] R. S. Sundberg, G. S. Hamilton, J. P. Laurino, J. Org. Chem. 1988, 53, 976-983.
- [111] S. Lemaire-Audoire, M. Savignac, C. Dupuis, J. P. Genêt, *Bull. Soc. Chim. Fr.* 1995, 132, 1157-1166.
- [112] S. Lemaire-Audoire, M. Savignac, J. P. Genêt, Bull. Soc. Chim. Fr. 1995, 36, 1267-1270.
- [113] B. Moreau, S. Lavielle, A. Marquet, *Tetrahedron Lett.* **1977**, *30*, 2591-2594.
- [114] F. Garro-Helion, A. Merzouk, F. Guibé, J. Org. Chem. 1993, 58, 6109-6113.
- [115] C. W. Alexander, D. C. Liotta, *Tetrahedron Lett.* **1996**, 37, 1961-1964.
- [116] A. J. Burke, S. G. Davies, C. J. R. Hedgecock, Synlett 1996, 7, 621-622.
- [117] J. M. Andrés, R. Barrio, M. A. Martínez, R. Pedrosa, A. Pérez-Encabo, J. Org. Chem. 1996, 61, 4210-4213.
- [118] T. M. Wrodnigg, A. E. Stütz, S. G. Withers, *Tetrahedron Lett.* **1997**, *38*, 5463-5466.
- [119] S. Bouifraden, J.-P. Lavergne, J. Martinez, P. Viallefont, C. Riche, *Tetrahedron: Asymmetry* **1997**, *8*, 949-955.
- [120] P. Gmeier, *Liebigs Ann. Chem.* **1991**, 501-502.
- [121] K. Voigt, A. Lansky, M. Noltemeyer, A. Meijere, Ann. Chem. 1996, 899-911.
- [122] SHELXTL-NT V5. Bruker AXS, Madison, Wisconsin, USA.
- [123] Die kristallographischen Daten (ohne Strukturfaktoren) der beiden in dieser Arbeit gezeigten Strukturen wurden als "supplementary publication no." CCDC-169808 für anti-10n und CCDC-169809 für syn-10n beim Cambridge Crystallographic Data Centre hinterlegt. Kopien der Daten können kostenlos bei folgender Adresse in Großbritannien angefordert werden: CCDC, 12 Union Road, Cambridge CB2 1EZ, UK (Fax: int. Code +44(1223)336-033; E-mail: <u>deposit@ccdc.cam.ac.uk</u>).
- [124] M. Arend, B. Westermann, N. Risch, *Angew. Chem.* 1998, *110*, 1096-1122;
 Angew. Chem. Int. Ed. Engl. 1998, *37*, 1044-1070.
- [125] R. Stradi, D. Pocar, C. Cassio, *J. Chem. Soc., Perkin Trans. I* 1974, 2671-2672.

- [126] H. Weingarten, J. P. Chupp, W. A. White, J. Org. Chem. 1967, 32, 3246.
- [127] C. H. Heathcock, C. T. Buse, W. A. Kleschick, M. C. Pirrung, J. E. Sohn, J. Lampe, J. Org. Chem. 1980, 45, 1066-1081.
- [128] K. J. Kolonko, R. H. Shapiro, J. Org. Chem. 1978, 43, 1404-1408.
- [129] Y. Yamamoto, K. Maruyama, J. Chem. Soc., Chem. Comm. 1984, 904-905.
- [130] M. Arend, N. Risch, Synlett **1997**, *8*, 974-976.
- [131] K. Yoshida, S. Nakajima, T. Wakamatsu, Y. Ban, M. Shibasaki, *Heterocycles* 1988, 27(5), 1167-1168.
- [132] R. C. Bernotas, R. V. Cube, Synth. Commun. 1990, 20, 1209-1213.
- [133] N. Prasitpan, M. E. Johnson, B. L. Currie, *Synth. Commun.* **1990**, *20*, 3459-3466.
- [134] B. Banks, A. G. M. Barrett, M. A. Russel, D. J. Williams, J. Chem. Soc., Chem. Commun. 1983, 873.
- [135] K. T. Wanner, A. Kärtner, E. Wadenstorfer, *Heterocycles* **1988**, 27, 2549-2556.
- [136] P. D. Bailey, P. A. Millwood, P. D. Smith, J. Chem. Soc., Chem. Comm. 1998, 6, 633-640.
- [137] F. J. Sardina, H. Rapoport, J. Am. Chem. Soc., Chem. Rev. 1996, 96 (6), 1825-1872.
- [138] F. J. Sardina, M. H. Howard, M. Morningstar, H. Rapoport, *J. Org. Chem.* 1990, *55*, 5025-5033.
- [139] R. Stradi, D. Pocar, C. Cassio, J. Chem. Soc., Perkin Trans. I 1974, 2671.
- [140] Å. Nilsson, R. Carlson, Acta Chim. Scand. B 1984, 38, 523.
- [141] G. S. Storck, A. Brizzolara, H. Landesman, J. Szmuszkovicz, R. Terrell, J. Am. Chem. Soc. 1963, 85, 207.
- [142] S. Schubert, P. Renaud, P.-A. Carrupt, K. Schenk, *Helv. Chim. Acta* 1993, *76*, 2473.
- [143] I. Flemming, *Additions to C-X π-Bonds*, Part 2, in Comprehensive Organic Synthesis, (Hrsg. B. M. Trost), Pergamon Press, Oxford, **1991**, 1. Aufl., Bd 2, Kapitel 1.17, S. 503.
- [144] G. R. Newkome, D. L. Fishel, J. Org. Chem. 1972, 37, 1329-1336.
- [145] M. Yamashita, K. Matsumiya, M. Tanabe, R. Suemitsu, *Bull. Chem. Soc. Jpn* 1985, *58*, 407-408.
- [146] L. Mayring, T. Severin, Chem. Ber. 1981, 114, 3863-3877.
- [147] A. L. Smith, S. F. Williams, A. B. Holmes, J. Am. Chem. Soc 1988, 110,

8696-8698.

- [148] H. K. Hall, M. K. Brandt, R. M. Mason, J. Am. Chem. Soc. 1958, 6420-6426.
- [149] Patent, Sandoz Inc. **1964**, US 3408352, *Chem. Abstr.* **1969**, *70*; 47378v.
- [150] M. Sorm, Collect. Czech. Chem. Commun. 1951, 16/17, 42-45.
- [151] H. Munderloh, Chem. Ber. 1919, 52, 996.
- [152] Soweit eine Zuordnung der ¹H-NMR-Signale zu den Benzotriazol-1-yl und Benzotriazol-2-yl-Isomeren möglich ist, sind diese im Datensatz entsprechend mit Bt-(1) bzw. Bt-(2) gekennzeichnet. Bei Überlagerung der Signale findet keine entsprechende Zuordnung statt.
- [153] Soweit eine Zuordnung der ¹³C-NMR-Signale zu den Benzotriazol-1-yl und Benzotriazol-2-yl-Isomeren möglich ist, sind diese im Datensatz entsprechend mit Bt-(1) bzw. Bt-(2) gekennzeichnet. Bei Überlagerung der Signale findet keine entsprechende Zuordnung statt.