Chem. Ber. 118, 4682–4706 (1985)

Chemospezifität und Regioselektivität bei der Cycloaddition von Diazoalkanen an 1H-1,2-Diazepine

Paul Gesche^a, François Klinger^a, Wolfgang Müller^b, Jacques Streith^{*a}, Henri Strub^a und Reiner Sustmann^{*b}

Ecole Nationale Supérieure de Chimie, Université de Haute-Alsace^a, 3 rue A. Werner, F-68093 Mulhouse Cédex, Institut für Organische Chemie, Universität-GHS Essen^b, Universitätsstr. 5, D-4300 Essen

Eingegangen am 22. Februar 1985

1H-1,2-Diazepine 1 reagieren mit Diazoalkanen chemospezifisch, jedoch nur regioselektiv, an der 4-Doppelbildung zu "direkten" und "inversen" Pyrazolinodiazepinen (3, 4, 6–21). Dabei nimmt die Reaktivität von Diazomethan (DAM) über Diazoethan (DAE) zu Diazoisopropan (DAP) deutlich zu, was mit MNDO-Rechnungen in guter Übereinstimmung steht. Nach den AO-Koeffizienten der Grenzorbitale sollten diese konzertierten Cycloadditionen keine Regiospezifität, sondern nur eine gewisse Regioselektivität aufweisen, was wiederum durch das Experiment bewiesen wurde. Von allen Edukten reagieren die beiden 1-Benzoyldiazepine 1e und f am besten, wobei die "inversen" Addukte für 1e überhaupt nicht und für 1f nur in geringem Ausmaße auftreten. Eine Methylgruppe in 3-Stellung der Diazepine 1 hat allgemein zur Folge, daß die Wannenkonformation der entsprechenden Diazepine stärker ausgeprägt ist, wobei die Regioselektivität noch abnimmt.

Chemospecificity and Regioselectivity during Cycloaddition Reactions of Diazoalkanes with 1H-1,2-Diazepines

1H-1,2-Diazepines 1 react in a chemospecific way, but only regioselectively, at the 4-double bond with diazoalkanes to form "direct" and "inverse" pyrazolinodiazepines (3,4, 6–21). A dramatic rate increase is observed when going from diazomethane to diazoethane and to diazoisopropane, a result which agrees quite well with MNDO calculations. Considering the AO coefficients of the frontier MO's which come into interaction during these concerted cycloadditions, the cycloadditions are unlikely to occur in a regiospecific manner; only a slight regioselectivity is predicted and found in most of the cases. 1-Benzoyldiazepines 1 e and f proved to be the fastest reacting educts with no formation of the "inverse" adducts with 1 e and only in poor yield with 1f. Diazepines bearing a 3-methyl group have a more pronounced boat-shaped conformation than their non-alkylated homologues. As a consequence, the regioselectivity of the 1,3-dipolar cycloadditions is decreasing.

1H-1,2-Diazepine als Synthone zum Aufbau von neuartigen polyheterocyclischen Molekülen

Vor einigen Jahren haben wir zusammenfassend über die Herstellung und das chemische und physikalische Verhalten von 1*H*-1,2-Diazepinen berichtet¹). Letztere gehen verschiedene Cycloadditionstypen ein, je nachdem sie mit Ketenen, mit Dienophilen, mit Dienen oder mit 1,3-Dipolen zur Reaktion gebracht werden.

Die drei Doppelbindungen der Diazepine 1, die man durch photoinduzierte Ringerweiterung der entsprechenden isomeren Pyridiniumimide erhält¹), sind nur teilweise konjugiert, da diese heterocyclischen Moleküle nicht planar sind²⁾. Zu erkennen sind mehrere funktionelle Gruppen: Amide (Y = COR; COAr), Sulfonamide (Y = SO_2Ar) oder Urethane (Y = CO_2R); eine Iminfunktion in 2,3-Stellung; ein konjugiertes, jedoch nichtplanares Dien zwischen C-4 und C-7. Es bestehen Wechselwirkungen zwischen all diesen funktionellen Gruppen; so muß zum Beispiel die 6,7-Doppelbindung auch als Bestandteil eines N-acylierten oder N-sulfonylierten Enamins betrachtet werden. Die Röntgenstrukturanalyse²⁾ des 1-Tosyldiazepins 1g (Abb. 1) zeigt, daß dieses Molekül in einer wannenförmigen Konformation vorliegt und daß somit der Dienteil nicht planar sein kann; in Lösung unterliegen Diazepine übrigens einer schnellen konformationellen Inversion²⁾. Im festen Zustand sind die Diazepinmoleküle in einer Anordnung gestapelt, bei der die Atome N-2, C-3, C-6 und C-7 praktisch koplanar sind; der "Bugteil" (N-2 – N-1 – C-7) bildet mit letzteren Atomen einen Winkel von etwa 73°, der "Heckteil" (C-3-C-4-C-5-C-6) einen Winkel von etwa 35°. Eine solche Geometrie führt zu dem Schluß, daß die Imindoppelbindung kaum mit dem Butadienteil konjugiert ist.

	Fab. 1. In di	R. 3 4 8				
	Y	R		Y	R	BN
1a b c d	CO ₂ Et CO ₂ Et CO ₂ /Bu CO ₂ /Bu	Н СН ₃ Н СН ₃	1e f g h	COPh COPh Ts Ts	Н СН ₃ Н СН ₃	1 1 Y 1 a−h

Wir haben auch ein Diazepin nach der MNDO-Methode mit vollständiger Geometrieoptimierung berechnet. Für das 1-(Methoxycarbonyl)-1H-1,2-diazepin (1, Y = CO_2CH_3 , R = H) ergab sich eine wannenförmige Struktur (Abb. 1, rechts), in der die Winkel der drei Ebenen bei 86° und 22° liegen. Die berechneten geometrischen Parameter sind somit denen vergleichbar, die durch Röntgenstrukturanalyse gefunden wurden.



Abb. 1. Links: Aus der Röntgenstrukturanalyse von 1-Tosyl-1H-1,2-diazepin (1g) erhaltene geometrische Parameter; rechts: Konformation und geometrische Parameter von 1-(Methoxycarbonyl)-1H-1,2-diazepin, nach der MNDO-Methode mit vollständiger Geometrieoptimierung berechnet

Die ¹³C-NMR-Spektroskopie liefert Aufschluß über die Elektronendichte der Ringkohlenstoffatome einer Reihe von Diazepinen (Tab. 2). So beobachtet man zum Beispiel eine Abschirmung der Kohlenstoffatome C-4 und C-6, die eine Folge des Dienamin-Charakters dieses Teils des Moleküls ist. Des weiteren bewirkt eine 3-Methylgruppe einen entgegengesetzten Effekt auf die chemische Verschiebung von C-4.

Insgesamt erlauben diese physikalischen Parameter eine einigermaßen akzeptable Interpretation der Cycloadditionsreaktionen (Ort und Orientierung der Reaktion), die man mit 1,2-Diazepinen beobachtet.

	Lösungsmittel	C-3	C-4	C-5	C-6	C-7
1a	CDCl ₁	159.38	130.30	139.24	119.57	134.32
1c	CDCl ₃	158.12	129.52	138.17	118.08	133.62
1e	CDCl ₃	159.51	130.43	139.61	120.41	133.87
1f	CDCl	169.25	132.96	137.58	120.25	134.50
1g	[D ₆]DMSO	158.61	131.60	139.07	120.44	133.15
1 h	D ₆ DMSO	167.16	134.00	137.24	119.88	133.77

Tab. 2. Chemische Verschiebungen der Ringkohlenstoffatome einiger Diazepine (¹³C-NMR)

Sasaki hat schon vor geraumer Zeit gezeigt, daß weder Maleinsäureanhydrid noch Acetylendicarbonsäure-dimethylester noch Azodicarbonsäure-diethylester $[{}_{\pi}2_{s} + {}_{\pi}4_{s}]$ -Cycloadditionen mit Diazepinen eingehen⁴). Dagegen gibt Tetracyanethylen und vor allem 4-Phenyl-1,2,4-triazolin-3,5-dion mit Diazepinen die erwarteten Diels-Alder-Addukte^{4,5}). Somit reagiert der Butadienteil der Diazepine, obwohl durch π -Elektronen etwas angereichert, nur mit den reaktionsfreudigeren Dienophilen. Diese schwache Diels-Alder-Reaktivität ist wahrscheinlich auf die nicht-planare Geometrie des Butadienteils der Diazepine zurückzuführen.

Wir haben versucht, die Doppelbindungen spezifisch mit einigen Reagenzien in neue polyheterocyclische Systeme überzuführen. So gelang zum Beipiel die $[\pi 4_s + \pi 2_s]$ -Cycloaddition von Benzonitril-N-oxid an die 2,3-C=N-Doppelbindung einiger Diazepine⁶⁾. Dieselbe Imindoppelbindung reagiert auch mit Ketenen (jedoch nichtkonzertiert), wobei die erwarteten β -Lactame entstehen⁷⁾.

1,3-Diphenylisobenzofuran reagiert, scheinbar chemospezifisch, mit der 4,5-Doppelbindung von 1-Benzoyl-1*H*-1,2-diazepin (1e), wobei das Addukt 2e in einer langsamen Reaktion und nur mit 55% Ausbeute entsteht.

Diazoalkane reagieren ebenfalls mit den 4,5-Doppelbindungen einer Reihe von Diazepinen, wobei Pyrazolin-Addukte entstehen^{5,8,9)}. So reagiert zum Beispiel Diazomethan mit dem Diazepin 1e in 90proz. Ausbeute zu dem 2-Pyrazolin-Addukt 3e. Dieser Cycloadditionstyp ist chemospezifisch (nur die 4,5-Doppelbindung wird angegriffen), ein Resultat, das allgemeingültig ist, wie weiter unten gezeigt wird.



Wir beschreiben im folgenden eine Reihe von Cycloadditionen von Diazomethan (DAM), Diazoethan (DAE) und 2-Diazopropan (DAP) mit 1,2-Diazepinen. Die so erhaltenen bicyclischen Addukte sind Zwischenprodukte, die zur Herstellung von Homodiazepinen und von Tetraazaazulenen Verwendung finden. Das zuerst gesetzte Ziel – Synthese von Homodiazepinen – wurde schon erreicht: so reagiert zum Beispiel das Diazepin 1a mit DAP zum 2-Pyrazolin-Addukt 4a, dessen Pyrolyse das erwartete Homodiazepin 5a liefert⁵). Das zweite Ziel – Synthese von Tetraazaazulenen – wird seit einigen Jahren in unserem Arbeitskreis verfolgt^{9,10}; diese Arbeiten sind noch nicht abgeschlossen.

Cycloaddition von Diazoalkanen an 1H-1,2-Diazepine, die in 3-Stellung keinen Substituenten aufweisen

Diazepine reagieren mit DAM langsam⁵: nur sehr lange Reaktionszeiten (mehrere Tage) führen zu den erwünschten Addukten, wie etwa 3e (Ausb. 90%). Das erwartete primäre Addukt – also das isomere 1-Pyrazolin-Addukt – führt unter den angewandten Reaktionsbedingungen durch eine Prototropie zu dem konjugierten, also stabileren, 2-Pyrazolin 3e. Dessen Struktur geht aus dem ¹H-NMR-Spektrum hervor (Tab. 3). Charakteristisch ist vor allem das Vorhandensein eines AMX-Teils für die Wasserstoffatome 5-/4-/3a-H, ein Befund, der eindeutig Lage und Orientierung der Cycloaddition ermitteln läßt.



Da die Ausbeute an Addukt 3e hoch ist, waren wir geneigt, die Cycloaddition von DAM mit dem Diazepin 1e als eine regiospezifische Reaktion anzusehen. Diese Schlußfolgerung war jedoch zu optimistisch, da zum Beispiel 1-Tosyl-1*H*-1,2-diazepin (1g), nach sukzessiver Behandlung mit DAM und Acetanhydrid, in hoher Ausbeute (89%) zu einem Gemisch von 2-Pyrazolin-Addukten führte: neben dem erwarteten Addukt 6g (Ausb. 67%) isoliert man auch noch sein Regioisomeres 7g (22%), dessen Struktur durch die ¹H- und ¹³C-NMR-Spektren bewiesen ist.



Im folgenden werden wir die Pyrazolinderivate des Typs 3 direkte Addukte und Pyrazolinderivate des Typs 7 inverse Addukte nennen.

Auf analoge Weise reagiert das Diazepin 1c mit DAM (Reaktionsdauer 13 Tage!), wobei nach Acetylierung die beiden Regioisomeren 6c (48%) und 7c (12%) entstehen.

In der Absicht, die Reaktionszeiten herabzusetzen, haben wir reaktivere Diazoalkane eingesetzt, nämlich Diazoethan (DAE) und 2-Diazopropan (DAP), wobei letzteres das weit reaktivere dieser hier angewandten Diazoalkane ist. DAE reagiert mit dem Diazepin 1e zu den zwei direkten Addukten 8e (38%) und 9e (38%), die durch fraktionierte Kristallisation in reiner Form erhalten werden. Setzt man 1c mit DAE um, so erhält man, nach Acetylierung des Reaktionsgemisches, zwei direkte Addukte 11c (36%) und 12c (32%), die diastereomer sind, ein inverses Addukt 13c (23%) und dessen oxidiertes Derivat 10c (1.5%). Die Strukturen werden weiter unten diskutiert und bewiesen.



DAP reagiert mit allen Diazepinen, die wir getestet haben, und zwar schon bei -78 °C, ein Befund, der die hohe Reaktivität dieses Diazoalkans beweist¹¹). Man erhält zum Beispiel bei -78 °C mit dem Diazepin **1e** das direkte und primäre Addukt **14e** schon nach drei Stunden (Ausb. 78%). Die Isomerisierung von **14e** in das entsprechende 2-Pyrazolinderivat **4e** vollzieht sich schnell bei höherer Temperatur in Lösung⁵). Das Diazepin **1a** reagiert mit DAP ebenfalls bei -78 °C, jedoch ist die Reaktionsdauer viel länger (2 Tage); man isoliert in diesem Fall direkt das schon bekannte 2-Pyrazolin-Addukt **4a**⁵ (**49**%) und kleine Mengen des primären inversen Addukts **15a**, das instabil ist. Somit ist die Cycloadditionsreaktion der Diazoalkane mit einer Reihe von Diazepinen keine regiospezifische Reaktion, wie wir es auf der Basis von unvollständigen experimentellen Resultaten früher geschrieben hatten^{5,9}. Diese Cycloadditionen sind lediglich regioselektiv.

Cycloaddition von Diazoalkanen mit 1H-1,2-Diazepinen, die in 3-Stellung eine Methylgruppe aufweisen

Die Gegenwart einer Alkylgruppe in 3-Stellung sollte eine Konformationsänderung bewirken, und zwar im Sinne einer Vertiefung der Wannenkonformation. Als Folge war mit einer gewissen Wahrscheinlichkeit eine Regioselektivitätsänderung zu erwarten.

So reagiert zum Beispiel das 3-methylierte Diazepin 1d mit DAM, wobei nach Acetylierung des Reaktionsgemischs drei Produkte entstehen: das direkte Addukt 6d (24%), das inverse Addukt 7d (24%) sowie das Oxidationsprodukt dieses letzteren, nämlich 16d (9%). Auf ähnliche Weise wird das Diazepin 1b mit DAM, nach Tosylierung des Reaktionsgemisches, in die Addukte 18b (30%) und 20b (20%) übergeführt. Daneben erhält man noch die entsprechenden oxidierten Addukte 19b und 21b (nicht tosylierte Pyrazole). Dagegen konnte im Falle des Diazepins 1f nur das direkte Addukt 3f (72%) isoliert werden; behandelt man die Kristallisationsmutterlauge von 3f mit Acetanhydrid, so erhält man noch das Produkt 6f (9.5%), das acetylierte Derivat von 3f. Ähnliche Resultate wurden mit einigen weiteren Diazepinen erhalten⁹.



Mit DAE in Reaktion gebracht, führte jedoch dasselbe Diazepin 1f, nach Acetylierung des Reaktionsgemisches, zu einem Gemisch der direkten Addukte 11f (41%) und 12f (47%) und dem inversen Addukt 13f (5%). Von dem Diazepin 1d ausgehend erhält man unter denselben Reaktionsbedingungen (DAE, dann Acetanhydrid) ein Gemisch der zwei diastereomeren direkten Addukte 11d (21%) und 12d (28%) sowie das inverse Addukt 13d (21%), deren Strukturen aus ihren ¹H-NMR-Spektren abgeleitet werden können (siehe Exp. Teil).

Läßt man nun Diazepine mit DAP reagieren, so erhält man meist inverse neben den direkten Addukten, zum Beispiel aus 1f neben dem direkten 2-Pyrazolin-Addukt 4f (75%) das inverse Addukt 15f (6%). Unter denselben Bedingungen gibt die Reaktion von DAP mit dem Diazepin 1h ein Gemisch von drei Produkten: das 1-Pyrazolin-Addukt 14h (42%), das wenig stabile 2-Pyrazolin-Addukt 4h (34%), welches als *N*-Acetylderivat 17h charakterisiert wurde, sowie das inverse Pyrazolin-Addukt 15h (14%).

NMR-Strukturanalyse einiger Addukte von 1*H*-1,2-Diazepinen mit Diazoalkanen

In Abb. 2 sind die ¹H-NMR-Spektren der Methin- und Vinyl-Wasserstoffatome der drei *N*-acetylierten Cycloadditionsprodukte reproduziert, die man nach der Reaktion des Diazepins 1 c mit DAE isoliert hat. Die Chemospezifität (Addition nur an die 4,5-Doppelbindung) der Cycloaddition ergibt sich aus den Signalen der Wasserstoffatome der olefinischen Doppelbindung. Hätte eine Cycloaddition an der 2,3-C= N-Doppelbindung stattgefunden, würde man ein ABCX-Spektrum beobachten, das dem der 3-Methyl-1,2-diazepine ähnlich gewesen wäre. Auch eine Cycloaddition an die 6,7-Doppelbindung ist ausgeschlossen; man würde in diesem Fall, je nach Orientierung der Addition, entweder ein ABM- oder ein ABMX-Spektrum beobachten. Die Cycloaddition von DAE an die 4,5-Doppelbindung führt im Falle eines direkten Adduktes zu einem AMX-Spektrum, was für die Produkte 11c und 12c zutrifft. Für ein inverses Addukt wäre ein AX-Spektrum zu erwarten; ein solches Spektrum wird bei Produkt 13c beobachtet (Abb. 2).



Abb. 2. ¹H-NMR-Teilspektren der Addukte 11c, 12c und 13c (CDCl₃)

Tab. 3. ¹H-NMR-Parameter von "direkten" 2-Pyrazolino-Addukten (δ -Werte in ppm; Kopplungskonstanten $J_{H,H}$ in Hz; CDCl₃)

				,			
	3-H(CH ₃)	3-H(CH ₃)	3а-Н	4 – H	5-H	8-H(CH3)	NH
<u>3e</u>	3.35;dd 12;8.5	3.90; dd 10;8.5	4.37;dddd 12;10;3;2.5	5.25;dd 9;2.5	7,20;dd 9;3	7.40;s	5.90;s breit
<u>3f</u>	3•43; dd 10; 9	3.90;dd 10;9	4.30;tt 10;3	5.40;dd 8;3	7.20;dd 8;3	2,20;s	5.85;s breit
<u>4e</u> 5)	1.02;s	1,38;s	3.64; ddd 2.5; 1.5; 1	5.01;dd 10;2.5	≈ 7.40 maskiert	≈7.40 maskiert	5.55;s breit
<u>4</u>	1.10;5	1.36;8	3.70;t 3.5	5.20;dd 9.5;3.5	7.40 maskiert	2.13;s	5.70;s breit
<u>8e</u>	1.06;d 6.5	4.09;dq 9;6.5	4.16;ddd 9;3;2	5.29;dd 10;2	7.47;dd 10;3	7.51; s breit	5.70;s breit
<u>9</u> ≘	3.86;m	1.42;d 5.5	3.88;m	5.12;dd 9;2	7.25;dd 9;2.8	7.44;s	6.00;s breit

	3-н(сн ₃)	3-н	3a-H	8-H	7-H	4-H(CH ₃)	Y	снзсо
<u>Z</u> <u></u>	3.8-4.6;m	3.8-4.6;m	3.8-4.6;m	5.90;d 10	7.47;d 10	7.12;d 2	1.57;s	2.27;s
<u>7</u> d	3.8~4.6;m	3.8-4.6;m	3.8-4.6;m	5.87;d 9	7.40;d 9	2.20;s	1.57;B	2.27;s
<u>7</u> 5	3.9-4.5;m	3.9-4.5;=	3•9-4•5;m	5.92;d 10	7 .33;d 10	7.05;d 1	2.47;s 7.88 und 7.36 (AA'BB'-	2,25;в
<u>13c</u>	1.5;d 6.5	4.70;dq 6.5;6	3.67;dd 6;3	5.92;d 9.5	7.47;d 9.5	7.17;d 3	Spektrum) 1.57;s	2.27;s
<u>13d</u>	1.40;d 6.5	4.93;dq 6.5;3.5	3.87;d 3.5	5.87;d 9	7.33;d 9	2.16;5	1.57;8	2 .2 7;s
<u>13f</u>	1.45;d 6.5	4.95;dq 6.5;4	3.98;d 4	6.05;d 9.5	7.72;d 9.5	2.13;s	7•3-7-8;m	2.30;s

Tab. 4. ¹H-NMR-Parameter von "inversen" Pyrazolino-Addukten (chemische Verschiebungen δ, ppm; Kopplungskonstanten J in Hz; CDCl₃)

Das Spektrum von **13c** ist leicht zu deuten, da alle Kopplungskonstanten erster Ordnung sind. In Tab. 4 sind die NMR-Daten einer Reihe inverser Addukte wiedergegeben. Bemerkenswert ist das Dublett des Imin-Wasserstoffatoms 4-H ($\delta = 7.17$; ${}^{3}J = 3$ Hz) sowie das Dublett eines Dubletts des Brückenkopfwasserstoffatoms 3a-H ($\delta = 3.67$; ${}^{3}J = 3$ Hz). Die vorgeschlagene Konfiguration fußt einerseits auf einem Molekülmodell, in dem die sterischen Wechselwirkungen minimalisiert sind, und andererseits auf der vicinalen Kopplungskonstante (6 Hz). Es ist nämlich bekannt, daß die "*cis*"-Kopplungskonstanten, die man mit 2-Pyrazolinderivaten beobachtet, größer als 10 Hz sind¹²). Dieser letztere Befund wird am Beispiel der Spektren von **11c** und **12c** weiter unten noch diskutiert.

In den NMR-Spektren von 11c und 12c fällt sofort eine wesentliche Analogie auf: die olefinischen Wasserstoffatome erscheinen in Form eines AMX-Spektrums; man hat es also in beiden Fällen mit direkten Addukten zu tun. Des weiteren tritt das Iminwasserstoffatom als breites Singulett auf. Endlich sei auch noch bemerkt, daß die 3-Hund 3a-H-Signale als Dublett eines Quadrupletts bzw. als Dublett eines breiten Tripletts auftreten. Der Unterschied zwischen 11c und 12c liegt darin, daß die Kopplungskonstanten der genannten Signale von verschiedener Größe sind und daß die hier in Frage kommenden Protonen in 12c stärker als in 11c abgeschirmt sind.



Abb. 3. Konformation des 2-Pyrazolin-Addukts 11c sowie perspektivische Teilstruktur und Kopplungskonstanten der Addukte 11c und 12c

Drei Argumente gestatten es, den Wasserstoffatomen 3- und 3a-H von 11c eine "cis"-Geometrie zuzuordnen (Abb. 3):

Die 3-/3a-H-Kopplungskonstante besitzt einen hohen Wert (10 Hz)¹²).

Die Protonen der Methylgruppe befinden sich bei der vorgeschlagenen Konfiguration im Abschirmkegel einer Doppelbindung. Es sei angemerkt, daß die allylische Kopplungskonstante ⁴J größer als ³J ist; die C-3a – H-Bindung steht also quasi im rechten Winkel zur Doppelbindungsebene¹³).

Die Abschirmung der Wasserstoffatome 3- und 3a-H von 12c, die auf einem ähnlichen "Doppelbindungsabschirmungseffekt" beruht, läßt auf eine "*trans*"-Konfiguration schließen (Abb. 3).

Tab. 5 und 6 enthalten die NMR-spektroskopischen Daten der direkten N-Acyl-2pyrazolin-Addukte. Die relativen Konfigurationen konnten durch Argumente gestützt werden, die den vorhergehenden ähnlich sind.

Tab. 5. ¹ H-NMR-Parameter von "direkten" Pyrazolino-Addukten (chemische	Verschiebungen 8,
ppm; Kopplungskonstanten J in Hz; CDCl ₃)	

	3-H(CH ₃)	3-H(CH ₃)	3а-Н	4-H	5-H	8-H(CH ₃) Ac	tBu	<u>сн</u> 2 ^{сн} 3	CH 2
)a	3.8-4.56;m	3.8-4.56;m	3.8-4.56;m	5.20;dd 8.5;2.5	6.96;dd 8.5;2	7.70;s	2.30;s		3.8-4.56;m	1.40; 7
)c	3.7-4.5;m	3.7-4.5;m	3.7-4.5;m	5.17;dd 8;2.5	6.90;dd 8;2.5	7.70;s	2.30;5	1.57;8		
d	3.7-4.4;m	3•7-4•43m	3•7-4•4;m	5.20;dd 9;2.5	6.80;dd 9;2	2.35;s	2.30; s	`1 . 60;s		
<u>a</u>	1.25;d 6.5	4.85;dq 11;6.5	4 . 30 ; m	5.23;dd 9.5;3	7.17;dd 9.5;3.5	7.70;s breit	2.30;5		4•43;9 6•5	1.40; 6.5
<u>lc</u>	1.25;d 6.5	4.83;dq 10;6.5	4.30;ddd 10;3.5;2.5	5,20;dd 10;2,5	7.10;dd 10;3.5	7.67;s breit	2.30;5	1,60;8		
ļd	1.27;d 6.5	4.80;dq 11;6.5	4.30;dt 11;3	5.37;dd 8.5;3	6.97;dd 8.5;3	2.35;5	2.30;5	1.60;5		
la m	4.43;dq 6.5;6.5	1,50;d 6,5	3.83;dt 6.5;3	5.37;dd 8;3	6.95;dd 8.3	7.73;s	2.30;5		4.43;q 6.5	1.40; 6.5
<u>}</u>	4.40;dq 6.5;6.5	1.47;d 6.5	3.77;dt 6.5;3.5	5.25;dd 8;3.5	6.85;dd 8;3.5	7.67;s breit	2.30;s	1.57;8		
<u>¦</u> ₫	4.40;dq 4;6.5	1.45;d 6.5	3.70;dt 3;4	5.35;dd 8;4	6.80;dd 8;3	2.33;5	2.30;5	1.58;s		

Tab. 6.	H-NMR-Parameter von	"direkten" Pyrazol	ino-Addukten ((chemische	Verschiebungen δ ,
	ppm; K	Copplungskonstante	n J in Hz; CD	Cl ₃)	

	3-н	3a-H	4-H	5-H	8-H	Ŷ	Ac
<u>6e</u>	3.70-4.50;m	3.70-4.50;m	5.33;dd 8.5;2	7.3 maskiert	7.57;s	7.2-7.8;m	2,30;5
<u>6g</u>	3.70-4.40;m	3•70-4•40;m	5.17;dd 8;2	6.90;dd 8;2	7.62;s	2.44;s 7.38 und 7.88 AA'BB'-Spektrum	2.24;5

Die ¹³C-NMR-Daten (Tab. 7, 8) der drei Hauptadditionsprodukte, die man durch Reaktion von DAE mit 1-Benzoyl-3-methyl-1,2-diazepin (1f) erhält¹⁴), ermöglichen folgende Aussagen:

Die olefinischen Kohlenstoffatome, die α -ständig zum Stickstoffatom N-6 sind, erscheinen als Dublett von Tripletts für **11f** und **12f** (C-5), als Dublett eines Dubletts für **13f** (C-7).

Die sp²-Iminkohlenstoffatome (Ringbrückenkopfatome und Iminkohlenstoffatome des Diazepinrings) erscheinen bei niederer Feldstärke. Die Signale der Carbonylgruppen zeigen in allen Acetylpyrazolodiazepinen praktisch dieselbe chemische Verschiebung. Die Gegenwart einer Methylgruppe führt zu einem Singulett eines Quadrupletts; damit werden die Kohlenstoffatome der Diazepinimin-Doppelbindung erkennbar. Im Addukt **13f** ist C-8a auf Grund seiner Kopplungskonstanten mit 3a-, 8- und 7-H leicht zu identifizieren. Daraus folgt, daß **13f** die Struktur eines inversen Adduktes aufweist; somit wären **11f** und **12f** direkte Addukte.

Man kann die sp³-Kohlenstoffatome C-3 a und C-3 (Dubletts bei etwa 50 ppm) durch ihre ${}^{1}J_{C-H}$ -Kopplungskonstante unterscheiden: diese ist für das an N-2 gebundene Kohlenstoffatom am größten¹⁵).

Die verschiedenen Methylgruppen unterscheidet man ohne große Schwierigkeit an Hand ihrer chemischen Verschiebungen und ihrer "long-range"-Kopplungskonstanten.

Eine eingehende Untersuchung der Signale der sp³-Kohlenstoffatome C-3 und C-3a erlaubt es, ihre relative Konfiguration zu bestimmen (alle hier beschriebenen chiralen Moleküle entstehen in racemischer Form). Bei **11f** stellt man gegenüber **12f** eine Abschirmung der Atome CH₃-3 und C-4 fest, die sterisch verursacht ist (γ -,*gauche*"-Effekt). Molekülmodell-Betrachtungen (Abb. 4) lassen erkennen, daß ein sterischer Effekt nur dann entstehen kann, wenn die an C-3 und C-3 a gebundenen Wasserstoffatome ,*cis*" zueinander stehen. Im Falle von **13f** ist kein γ -,*gauche*"-Effekt zu erkennen, die an C-3 und C-3 a gebundenen Wasserstoffatome stehen also ,*trans*" zueinander. In der Tat zeigt ein Molekülmodell von **13f** (Abb. 4), daß die β -Methylgruppe aus der Molekülebene herausragt, und zwar in einer *anti*-Anordnung zur 4-Methylgruppe. Dieser Befund scheint die Erklärung für das Fehlen des zweiten erwarteten inversen Adduktes zu sein; in letzterem wäre nämlich eine äußerst starke Wechselwirkung zwischen den beiden Methylgruppen entstanden (4- und 3-Methylgruppe).



Abb. 4. Newman-Projektion längs der Bindung C-3-C-3a der Addukte 11f und 12f und Konfiguration des inversen Adduktes 13f

Aus den NMR-Daten einer Reihe weiterer 2-Pyrazoline (Tab. 7, 8) können wie oben deren Struktur abgeleitet werden.

······		····	1	1	1	<u> </u>	·	1
	сн ₃ -3	сн ₃ -8	C-3	C-3a	C-4	C-5	C -8	C-8a
<u>11f</u>	14.37;Qd 130;5	21.98;Qs 131	55.59;Dm 151	45.75;Dm 137	108.66;Dt 166;5	127.83; Dt 185;5	143.55; Sq 6.5	146.14; Sm
<u>12f</u>	19.93;Qd 129;7	21.84;Q≊ 131	59.83;D 147	52,22;D 139	119,50;Ddt 168;7;6	128.93;Dt 188;5.5	144.50;5	144.32;5

Tab. 7. ¹³C-NMR-Daten der "direkten" Pyrazolino-Addukte 11 f und 12 f (chemische Verschiebungen δ in ppm und Kopplungskonstanten J in Hz¹⁴); CDCl₃)

Tab. 8. ¹³C-NMR-Daten von "inversen" Pyrazolinodiazepinen (chemische Verschiebungen δ in ppm; Kopplungskonstanten J in Hz¹⁴; CDCl₃)

	Me-3	Me-4	C-3	C-3a	C-4	C-7	C-8	C-8a
<u>7</u> g			47.85;Tm 150	48.94;Dm 140	154.02;Dm 187	132.30; Dd 181; 5	104.28; Dd 169; 2.5	146.23;Sm
<u>13c</u>	13.93;Qd 130;7		56.55;Dam 145	57.82;Dm 138	154.25;Ddd 187;8;6.5	132,43; Dd 183; 4	103.24; Ddd 168; 3; 1	144.91;Sddt 10;7;2
<u>13f</u>	19.70;Qd 129;6	20.29;Qs 131	54.36;Dam 148	59.92;Dm 138	162.81;5q 6.5	132.71; Dd 184; 5	105.88; Daa 169; 4; 1.5	145.96; Sada 10;8;4



Abb. 5. ¹H-NMR-Teilspektren der "direkten" und "inversen" Addukte 14h und 15h

	3a-H	8a-H	4-oder 8-H	5- oder 7-H	3-CH3	8-CH ₃ (4- für <u>15</u> b)
<u>14h</u>	2.60;ddd 9.5;4;2.5	5.76;d 9.5	4.90;dd 9;4	6.60;dd 9;2.5	0.93(s) und 1.50(s)	2.03;5
<u>17h</u>	3.73;t 1.5		5.26;dd 8.5;1.5	6.86;dd 8.5;1.5	1.46(s) und 1.63(s)	2.23;8
<u>15h</u>	2.70;d 8	4.90-5.43 ; m	4.90-5.433m	7.03;dd 8.5;1.5	1.25(s) und 1.63(s)	2.14;5

Tab. 9. ¹H-NMR-Daten der Addukte 14h, 15h und 17h (chemische Verschiebungen δ in ppm und Kopplungskonstanten J in Hz; CDCl₃)

In Tab. 9 sind die ¹H-NMR-Daten der Additionsprodukte aus DAP und dem Diazepin 1h zusammengefaßt. Das acetylierte Derivat 17h eines Adduktes konnte nicht durch fraktionierte Kristallisation erhalten werden. Man erkennt in seinem ¹H-NMR-Spektrum einen AMX-Teil, der für 2-Pyrazoline charakteristisch ist; daraus ergibt sich Struktur 17h für dieses direkte Addukt. Produkt 14h weist ein NMR-Spektrum auf (Abb. 5), das dem eines in unserem Arbeitskreis hergestellten N-benzoylierten Adduktes sehr ähnlich ist⁵). Die Abwesenheit eines durch Deuterium auswechselbaren Protons und das Auftreten des 8a-H-Signals bei hoher Feldstärke weisen auf ein 1-Pyrazolin-Addukt hin; dieser Befund steht auch im Einklang mit den Kopplungskonstanten des 3a-H-Signals, dessen Analyse erster Ordnung ist. Das Addukt 15h weist ein komplexes NMR-Spektrum auf (Abb. 5); selektive Entkopplungsexperimente zeigen, daß die bei etwa 5 ppm auftretenden Absorptionsbanden sowohl mit dem Signal bei 7 ppm, als auch mit dem bei 2.7 ppm stark gekoppelt sind. Man muß somit annehmen, daß 8a-H – ein doppeltallylisches Proton - soweit entschirmt ist, daß es praktisch bei derselben Feldstärke wie 7-H auftritt; letzteres wird übrigens durch die Enaminfunktion abgeschirmt.

Das ¹³C-NMR-Spektrum von **15***f*, erhalten durch Cycloaddition des Diazepins **1***f* mit DAP, konnte ausgewertet werden (Tab. 10). Drei Gruppen von Absorptionsbanden sind sofort erkennbar:

1. Die Signale der Methylgruppen. Das Signal bei $\delta = 29.25$ ist auf Grund seiner Multiplizität der Methylgruppe zuzuweisen, die an der Iminfunktion sitzt. Die analogen Methylgruppen der direkten 2-Pyrazolin-Addukte sind dagegen mehr abgeschirmt (siehe Tab. 11), da sie unter dem Einfluß des N-1-Dubletts stehen.

Tab. 10. ¹³C-NMR-Daten der "inversen" Pyrazolino-Addukte 15f und h (chemische Verschiebungen δ in ppm und Kopplungskonstanten J in Hz¹⁴); CDCl₃)

[сн ₃ -3	Сн ₃ -3	сн ₃ -4	C-3a	C-8a	C-3	C-8	C~7	C-4
<u>15f</u>	21.69;0 ₅ 130;5	^{27.61;Q} 5 130;5	29.25;Qd 132;4	50.98;Dm 131	84.64;Ddd 151;9;4	90.93;Sm	106.87; Dta 166; 10; 3	125.91;Ddd 182;6;4	151,60;5 ₅ d 6,5;2
<u>15h</u>	22,10;Qq 130;5	28.16;Qq 130;5	29.75; <u>0</u> d 130;4	50.98;Dan 128	84.09;Ddd 150;9;4	91.52;Sm	104.68;D 164	127.32;Dda 180;5;10	153.10;Sm

	сн ₃ -3	сн ₃ -3	сн ₃ -8	C-3	С-За	C-4	C-5	C-8	C-8a
<u>3e</u>				53.72;T 144	42.20; Dan 137	117.72;Dm 167	127.33;Dt 185;5	138.40; Ds 185	143.64;5
<u>3f</u>			21.84;Qs 131	53.70;Td 143;6	42.47;Dm 137	120 .32; D m 170	129.02;Dt 186;5	147.10; Sq 7	143.46;Sm
<u>41</u>	22.56;Qdq 128;6;4	26.61;Qdq 128;6;4	22.19;Qs 130	66.10;5 ₇ 3.6	52.39;Dm 132	109.37; Dad 163; 7; 4	128.14;Dt 184;5	146.04; Sq 6.5	144.67;St 8
<u>8e</u>	16,06;Qd 130;7			58.33;D ₆ 149;4	45.80;12m 135	107 .65;Ddt 163;7 ;3	127.42;Dt 178;4	137.40;Ds 184	143.73;Sm

Tab. 11. ¹³C-NMR-Daten von "direkten" Pyrazolinodiazepinen (chemische Verschiebungen δ in ppm; Kopplungskonstanten J in Hz¹⁴); CDCl₃)

2. Signale von weiteren sp³-Kohlenstoffatomen, deren Zahl 1-Pyrazolinstruktur erkennen läßt. Das Signal bei 90.93 ppm ist für ein tetrasubstituiertes Kohlenstoffatom, das eine Azo-Gruppe trägt, charakteristisch: nur C-3 kommt für dieses Signal in Frage. Das Signal bei 84.64 ppm ist einem trisubstituierten Kohlenstoffatom zuzuordnen, das allylischer Natur ist und eine Azo-Gruppe trägt. Wir ordnen diesem Signal somit das Kohlenstoffatom C-8a eines inversen Adduktes zu. Diese Zuordnung ist durch selektive heteronucleare Entkopplung von 8a- und 8-H bewiesen. Ein weiteres Argument ermöglicht es zum selben Schluß zu gelangen, indem man die Kopplungskonstanten ${}^{2}J_{CH}$ im System 8a-H/C-8a/C-8/8-H eingehend untersucht. So ist zum Beispiel ²J_{C-8a/8-H} zu klein, um beobachtet werden zu können; dagegen hat ²J_{C-8/8a-H} einen Wert von 10 Hz. Bekannt ist, daß der Effekt des "Azo"-Substituenten maximal ist, wenn letzterer am zentral liegenden Kohlenstoffatom sitzt¹⁶). Ein solcher Effekt führt zu einer erheblichen Vergrößerung von ${}^{2}J_{CH}$ (Werte von -5 Hz sind möglich). Endlich sei noch bemerkt, daß das Stickstoffatom N-1 der Fläche durch die Atome C-8/C-8a/8a-H näher liegt als der durch die Atome C-8a/C-8/8-H¹⁷). Das Signal eines sp³-Kohlenstoffatoms bei 50.98 ppm ist dem von C-3 a bei 2-Pyrazolinen sehr ähnlich (Tab. 11), wo die chemische "Umgebung" ja praktisch gleich ist.

3. Die Signale von sp²-Kohlenstoffatomen, deren chemische Verschiebungen über 100 ppm (δ -Werte) liegen. Hier sind die Zuordnungen problemlos und bestätigen die vorgeschlagenen Strukturen.

Quantenmechanische Vorstellungen zur Interpretation der beobachteten Cycloadditionsselektivitäten

Die Regioselektivität der Cycloaddition der hier eingesetzten Diazoalkane an die 4,5-Doppelbindung einiger Diazepine geht aus den Verhältnissen der "direkten" zu den "inversen" Addukten hervor (Tab. 12). Die Ergebnisse erlauben einige Schlußfolgerungen: 1-Benzoyl-1,2-diazepine 1e und f besitzen eine weit höhere Regioselektivität als die 1-(Alkoxycarbonyl)-1,2-diazepine 1a – d.

Gegenüber Benzoyl-diazepinen, die in 3-Stellung eine Methylgruppe tragen, besitzt DAM eine größere Regioselektivität als DAE und letzteres eine etwas größere als DAP.

Die Gegenwart einer Methylgruppe an C-3 des Diazepins reduziert in allen Fällen die Regioselektivität.

		DAM		DAE				DAP		
Diaz- epin1	D-Addukt	I-Addukt	Ge- samt- ausb. (%)	D-Addukt	I-Addukt	Ge- samt- ausb. (%)	D-Addukt	l-Addukt	Ge- samt- ausb. (%)	
1a	6a (49)		49	11 a (7) 12 a (10)		17	4a (49)	1 a (5)	64	
1 b	18b (30) 19b (10)	20 b (20) 21 b (10)	70							
1 c	6 c (48)	7c (12)	60	11 c (36.5) 12 c (32)	13 c (23) 10 c (1.5)	93				
1 d	6d (24)	7d (24) 16d (28)	57	11 d (21) 12 d (28)	13d (21)	70				
1 e	3e (90)		90	8e (38) 9e (38)		76	4e (11) 14e (78)		89	
1 f	3f (72) 6f (9.5)		81.5	11f (41) 12f (47)	13f (5)	93	4f (75)	15 f (6)	81	
1 g	6g (67)	7g (22)	89				4g (49)		49	
1 h	3h (49)		49				14 h (42) 17 h (34)	15h (14) 90	

Tab. 12. Verhältnis der "direkten" (D) zu den "inversen" (I) Pyrazolino-Addukten aus Diazepinen 1 und DAM, DAE oder DAP





Abb. 6. HOMO-LUMO-Diagramme der Cycloadditionsreaktionen von 1-(Methoxycarbonyl)-1*H*-1,2-diazepin mit den Diazoalkanen DAM ($\Delta\Delta E = 1.81$ eV), DAE ($\Delta\Delta E = 1.72$ eV) und DAP ($\Delta\Delta E = 1.64$ eV)

Diese Schlußfolgerungen sollten wenigstens in den Fällen gelten, in denen die Gesamtausbeuten bei etwa 80% liegen.

Da Diazoalkane mit Olefinen konzertierte Cycloadditionsreaktionen eingehen¹⁸), haben wir MNDO-Rechnungen¹⁹) durchgeführt, um die Strukturen und Energien der relevanten Grenzorbitale zu erhalten, und zwar am Beispiel des 1-(Methoxycarbonyl)-1*H*-1,2-diazepins. In Tab. 13 werden die AO-Koeffizienten sowie die Energieniveaus der HOMOs und LUMOs der drei Diazoalkane (DAM, DAE und DAP) und der 4,5-Doppelbindung des (Methoxycarbonyl)diazepins angegeben. Erwartungsgemäß wird die Reaktivität dieser Cycloadditionen durch den Abstand des HOMOs der 1,3-Dipole und des LUMOs des Diazepins kontrolliert^{20,21}).

Tab. 13. Berechnete HOMO- und LUMO-AO-Koeffizienten und Energien der 4,5-Doppelbindung von 1-(Methoxycarbonyl)diazepin und der Diazoalkane DAM, DAE und DAP



Die HOMO(Diazoalkan)-LUMO(Diazepin)-Differenz ist um 1.6-1.8 eV kleiner als der zweite Grenzorbitalabstand (Abb. 6). Der Gang der HOMO-Energien der Diazoalkane deutet die experimentell beobachtete größere Reaktivität des 2-Diazopropans an. Aber auch das Ausmaß der HOMO(Diazepin)-LUMO(Diazoalkan)-Wechselwirkung nimmt beim Übergang von Diazomethan zu Diazopropan zu. Alkylsubstitution verstärkt beide Grenzorbitalwechselwirkungen. Um die Regiochemie zu deuten, betrachten wir die dominante HOMO(Diazoalkan)-LUMO(Diazepin)-Wechselwirkung. Aufgrund der relativ kleinen Unterschiede der LUMO(Diazepin)-AO-Koeffizienten wird keine ausgeprägte Regioselektivität erwartet. Als überwiegendes Produkt sollte jedoch das "direkte" Additionsprodukt – C-Atom der Diazoalkane in 5-Stellung des Diazepins – auftreten. Wie Tab. 12 verdeutlicht, wird eine geringe Bevorzugung dieses Produktes gefunden. Die geringe Regioselektivität im Falle der 3-Methyl-Verbindung 1d kann aus einer entsprechenden MNDO-Rechnung abgeleitet werden. Der Unterschied der AO-Koeffizienten im LUMO dieses Diazepins ist kleiner, evtl. bedingt durch die als Folge der Methylgruppe stärker abgewinkelte Struktur des Diazepins. Letzteres wirkt entkoppelnd auf das π -System und läßt die 4,5-Doppelbindung mehr den Charakter einer isolierten, symmetrischen Bindung annehmen.

Diese synthetischen Arbeiten wurden weitgehend vom Centre National de la Recherche Scientifique und teilweise von der Firma RHONE-POULENC unterstützt. Frau M. Martigneaux sei an dieser Stelle für ihre rege synthetische Mithilfe und Dr. G. Taurand für die Synthese des Diels-Alder-Addukts 2 gedankt. Unser Dank gilt ganz besonders Herrn Prof. R. Carrié, Universität Rennes, für seine quantenmechanischen Vorstellungen und für seine daraus gegebenen wissenschaftlichen Impulse.

Experimenteller Teil

Schmelzpunkte (nicht korrigiert): Büchi SMP-20. – IR-Spektren: Perkin-Elmer 157 G. – UV-Spektren: Varian Techtron 635. – ¹H-NMR-Spektren: Varian T60 (60 MHz); in einigen Fällen Bruker WP 80 DS (FT; 80 MHz). – ¹³C-NMR-Spektren: Bruker WP 80 DS (FT; 20.1 MHz). – Massenspektren: LKB 100 bei 70 eV; Ionenquelle 180–200°C; hochaufgelöste Spektren: Thomson-Houston THN 208. – Säulenchromatographie: Kieselgel 60 (Merck, 70–230 mesh). – Flash-Chromatographie²²): Kieselgel 60 (Merck, 230–400 mesh). – Dünnschichtchromatographie: DC-Alufolie (Kieselgel 60 F₂₅₄; Merck). – Mitteldruckchromatographie: Jobin-Yvon-Apparat (Kieselgel 60 H; Merck; 3–4 bar).

Die MO-Rechnungen wurden nach der MNDO-Methode mit vollständiger Geometrieoptimierung durchgeführt²³).

1H-1,2-Diazepin-1-carbonsdure-tert-butylester (1c): 23 g (0.20 mol) Hydroxylamin-O-sulfonsäure²⁴) (HAS) in 50 ml Wasser werden durch eine Lösung von 14 g Kaliumhydroxid in 20 ml Wasser bei 0 °C genau neutralisiert. Man gibt dann tropfenweise bei 0 °C 30 ml (Überschuß) Pyridin zu, läßt auf Raumtemp. kommen und rührt noch 24 h. Die Reaktion wird mit Kaliumiodid-Stärke-Papier verfolgt: tritt keine Färbung des Papiers mehr auf, so ist HAS vollkommen verbraucht. Die so erhaltene Lösung wird mit Kaliumcarbonat (14 g; Überschuß) bei ständigem Rühren versetzt; nach 2 h wird der entstandene Niederschlag abgesaugt, die Lösung etwas eingeengt und mit 40 ml Ethanol verdünnt. Man wiederholt diese drei Operationen ein zweites Mal, bringt die so erhaltene ethanolische Lösung auf ein Gesamtvolumen von 40 ml, versetzt mit Kaliumcarbonat (40 g; Überschuß) und mit Di-*tert*-butylcarbonat (43 g; Überschuß) und rührt 3 d bei Raumtemp. Der entstandene Niederschlag wird abgesaugt, und die Lösungsmittel des Filtrats werden i. Vak. abdestilliert, wobei ein öliger Rückstand erhalten wird. Letzterer wird über eine Kolonne von 300 g Kieselgel mit Ethylacetat/Ethanol (8: 2) chromatographiert. Das so erhaltene *N-(tert-Butoxycarbonyl)pyridinium-imid* wird aus Ethylacetat/Cyclohexan umkristallisiert; Ausb. 24.3 g (63%), farblose nadelförmige Kristalle, Schmp. 131 °C.

 $C_{10}H_{14}N_2O_2$ (194.25) Ber. C 61.80 H 7.33 N 14.40 Gef. C 62.0 H 7.3 N 14.6

Eine Lösung von 12 g (0.062 mol) des Imids in 8 l Toluol wird in einem Fallfilmphotoreaktor²⁵⁾ der Firma CIBA-GEIGY AG (Basel) durch Pyrexglas mit zwei 1000-Watt-Quecksilber-Mitteldrucklampen unter Kühlung (Temperatur der Lösung während der Bestrahlung = 10°C) während 12 h belichtet. Die Reaktion wird durch UV-Spektroskopie und Dünnschichtchromatographie verfolgt. Das Toluol wird sodann im Rotationsverdampfer bei 40°C entfernt und der ölige Rückstand durch Flashchromatographie (Ethylacetat/Cyclohexan 4:6) gereinigt, wobei 1c in gelben Kristallen ausfällt; Ausb. 7.83 g (65%), Schmp. 56°C. – IR (KBr): 1700, 1630, 1612 cm⁻¹. – UV (Methanol): λ_{max} (c) = 350 (6600), 250 (3700), 220 nm (11800). – ¹H-NMR (CDCl₃): δ = 7.4 (dd; J = 3.5 und 1.0 Hz; 3-H), 6.37 (m; 4-H), 6.6 (dd; J = 10 und 4.5 Hz; 5-H), 5.75 (ddd, J = 6, 4.5 und 1.5 Hz; 6-H), 6.27 (d, $J \approx 6$ Hz; 7-H), 1.55 (s; *t*Bu). – ¹³C-NMR: Tab. 2.

C10H14N2O2 (194.25) Ber. C 61.80 H 7.33 N 14.40 Gef. C 61.7 H 7.3 N 14.4

3-Methyl-1H-1,2-diazepin-1-carbonsäure-tert-butylester (1d): Analog zu 1 c; statt Pyridin wird jedoch 2-Methylpyridin verwendet. N-(tert-Butoxycarbonyl)-2-methylpyridinium-imid, Ausb. 64%; farbloses Öl. Diazepin 1d: Ausb. 95%, Schmp. 78 °C (gelbe Kristalle). – IR (KBr): 1700, 1630, 1612 cm⁻¹. – UV (Methanol): λ_{max} (ε) = 268 (9100), 230 nm (6800). – ¹H-NMR (CDCl₃): δ = 6.40 (m; 4-H), 6.40 (m; 5-H), 5.63 (ddd; J = 6.0, 4.5 und 2.0 Hz; 6-H), 6.37 (d; J = 6 Hz; 7-H), 2.13 (s; CH₃), 1.57 (s; tBu).

C₁₁H₁₆N₂O₂ (208.3) Ber. C 63.44 H 7.74 N 13.45 Gef. C 63.3 H 8.0 N 13.6

I-Benzoyl-3-methyl-1H-1,2-diazepin (1f): Analog zu 1c mit 2-Methylpyridin und Benzoylchlorid. Ausb. 51% *N-Benzoyl-2-methylpyridinium-imid*, farblose Kristalle, Schmp. 117 °C.

C₁₃H₁₂N₂O (212.25) Ber. C 73.57 H 5.70 N 13.20 Gef. C 73.7 H 5.8 N 13.3

Ausb. 80% an 1f, gelbe Kristalle, Schmp. 76 °C. – IR (KBr): 1650, 1640, 1610, 1585 cm⁻¹. – UV (Methanol): λ_{max} (ϵ) = 274 (9500), 225 nm (15400). – ¹H-NMR (CDCl₃): δ = 6.53 (m; 4-H), 6.53 (m; 5-H), 5.83 (ddd, J = 6.5, 4 und 2.5 Hz; 6-H), 6.60 (d; $J \approx 6.5$ Hz; 7-H), 2.13 (s; CH₃), 7.40 (m; H-aromat.), 7.70 (m; H-aromat.). – ¹³C-NMR: Tab. 2.

C13H12N2O (212.25) Ber. C 73.57 H 5.70 N 13.20 Gef. C 73.8 H 5.6 N 13.4

3-Methyl-1-(4-methylphenylsulfonyl)-1H-1,2-diazepin (1h): Man setzt 56.8 g (0.30 mol) Tosylchlorid in 340 ml Ethanol mit 24 g (0.37 mol) Natriumazid in 70 ml Wasser während 2 h bei Raumtemp. um und gibt dann 1400 ml Wasser zu. Dabei scheidet sich eine ölige Flüssigkeit aus, die mit wenig Wasser gewaschen und über Natriumsulfat getrocknet wird. Das so erhaltene wasserfreie Öl wird in 1000 ml 2-Methylpyridin gelöst. Es wird 48 h auf 110 – 120 °C erhitzt, das überschüssige 2-Methylpyridin sodann im Rotationsverdampfer bei 60 °C entfernt und der dickflüssige Rückstand aus Methylenchlorid/Benzol umkristallisiert. Ausb. 14 g (18%) 2-Methyl-N-tosylpyridinium-imid, farblose Kristalle, Schmp. 206 °C.

C13H14N2O2S (262.3) Ber. C 59.52 H 5.38 N 10.68 Gef. C 59.4 H 5.4 N 10.7

Die photoinduzierte Ringerweiterung zum Diazepin 1h erfolgt ähnlich wie für 1c, Ausb. 50%, gelbe Kristalle, Schmp. 132 °C. – IR (KBr): 1629, 1615, 1592, 1348, 1167 cm⁻¹. – UV (Methanol): λ_{max} (ε) = 320 (570), 242 (7300), 223 nm (16300). – ¹H-NMR (CDCl₃): δ = 7.38 (d, J = 8 Hz; H-aromat.), 7.93 (d, J = 8 Hz; H-aromat.), 6.48 und 6.52 (Hauptlinien eines AB-Systems; 4- und 5-H), 5.70 (ddd, J = 7, 3.5 und 0.5 Hz; 6-H), 6.06 (d, J = 7 Hz; 7-H), 2.45 (s; CH₃ des Tosyls), 2.05 (s; CH₃). – ¹³C-NMR: Tab. 2.

C13H14N2O2S (262.3) Ber. C 59.52 H 5.38 N 10.68 Gef. C 59.5 H 5.4 N 10.8

3-Benzoyl-5a,6,11,11 a-tetrahydro-6,11-diphenyl-3H-6,11-epoxynaphtho[2,3-d][1,2]diazepin (2e): Man läßt 3.66 g (18.5 mmol) 1e mit 7.5 g (27.7 mmol) 1,3-Diphenylisobenzofuran in 50 ml Benzol bei 45 °C während 6 d unter Stickstoff reagieren. Das Lösungsmittel wird i. Vak. abdestilliert und der Rückstand chromatographisch getrennt (Ethylacetat/Cyclohexan 1:9), wobei 2e farblose Kristalle ergibt (4.73 g; 55%), Schmp. 140–145 °C (Ether). – IR (KBr): 1660, 1635, 1600, 1575 cm⁻¹. – UV (CH₂Cl₂): λ_{max} (ε) = 264 (11800), 234 nm (10000). – ¹H-NMR (CDCl₃): δ = 8.00–7.16 (m; H-aromat. und 4-H), 7.03 (d; J = 3.5 Hz; 1-H), 5.26 (dd; J = 5.5 und 10.5 Hz; 5-H), 3.86 (m; 5a- und 11 a-H). – ¹³C-NMR (CDCl₃): δ = 171.00 (Sm; C=O), 144.67, 144.58, 136.52, 135.93, 134.93 (alle fünf S; C-aromat.), 143.75 (Ddd; J = 183.6 und 4 Hz; C-1); 130.33, 129.51, 129.05, 128.87, 128.73, 127.73, 127.64, 127.41, 127.09, 122.31, 120.71 (alle zwölf D; C-aromat.), 126.50 (Ddd; J = 188.7 und 5 Hz; C-4), 109.78 (Ddt; J = 159.7 und 2 Hz; C-5), 91.75 (Sm; C-6), 90.65 (Sm; C-11), 51.53 (Dm; J = 138 Hz; C-11a), 47.61 (Dm; J = 138 Hz; C-5a).

C32H24N2O2 (468.5) Ber. C 82.03 H 5.16 N 5.98 Gef. C 82.0 H 5.0 N 6.1

6-Benzoyl-2,3,3 a,6-tetrahydro-8-methylpyrazolo[3,4-d][1,2]diazepin (3f) und 2-Acetyl-6benzoyl-2,3,3 a,6-tetrahydro-8-methylpyrazolo[3,4-d][1,2]diazepin (3f): Zu einer auf -5° C gekühlten Lösung von 5.6 g (26.4 mmol) 1f in 250 ml Ether werden unter Argon langsam 110 ml einer Diazomethanlösung (DAM) in Ether (aus 12 g Nitrosomethylharnstoff²⁶) gegeben. Die Reaktionslösung wird bei langsamem Rühren auf Raumtemp. gebracht und stehengelassen, wobei sich Kristalle bilden. Nach etwa 4 d wird bei Raumtemp. im Rotationsverdampfer auf etwa 100 ml eingeengt, die Kristalle werden abgesaugt, mit wenig gekühltem Ether (0°C) gewaschen und i. Vak. getrocknet. Addukt 3f wird dabei als farblose Substanz erhalten, Ausb. 4.04 g (72%), Schmp. 154°C. – IR (KBr): 3325, 1642, 1600 cm⁻¹. – UV (Methanol): λ_{max} (ε) = 332 (14700), 282 (8100), 224 nm (13600). – ¹H- und ¹³C-NMR: Tab. 3 und 11.

 $C_{14}H_{14}N_4O$ (254.3) Ber. C 66.13 H 5.55 N 22.03 Gef. C 66.0 H 5.4 N 22.2

Die Kristallisationsmutterlauge wird i. Vak. eingedampft und der Rückstand in 50 ml Pyridin gelöst. Es wird mit überschüssigem Acetanhydrid (4 ml) versetzt und 2 d bei Raumtemp. stehengelassen. Man gibt sodann 100 ml Toluol zu und destilliert die vereinigten Lösungsmittel i. Vak. ab. Diese letzten zwei Operationen werden mehrmals bis zum Verschwinden des Pyridingeruchs wiederholt. Der Rückstand wird durch Flashchromatographie (Ethylacetat/Cyclohexan 6:4) gereinigt, wobei 6 f in farblosen Kristallen ausfällt; Ausb. nach Umkristallisieren aus Ethanol 740 mg (9.5%), Schmp. 167°C⁹⁾. – IR (KBr): 1660, 1580, 1555 cm⁻¹. – UV (Methanol): λ_{max} (c) = 331 (18500), 286 nm (13500). – ¹H-NMR (CDCl₃): δ = 7.35–7.80 (m; H-aromat.), 7.24 (dd, J = 8 und 2.2 Hz; 5-H), 5.36 (dd, J = 8 und 2.5 Hz; 4-H), 3.8–4.40 (m; 3- und 3a-H), 2.30 (s; COCH₄), 2.20 (s; CH₄).

C₁₆H₁₆N₄O₂ (296.3) Ber. C 64.85 H 5.44 N 18.91 Gef. C 65.1 H 5.3 N 19.0

6-Benzoyl-2,3,3 a,6-tetrahydropyrazolo[3,4-d][1,2]diazepin (3e): Analog zu 3f erhält man aus $1e^{27}$) das wenig stabile Addukt 3e. Ausb. 90%, Schmp. 111 °C (Zers.). – ¹H- und ¹³C-NMR: Tab. 3 und 11.

C₁₃H₁₂N₄O (240.3) Ber. C 64.99 H 5.03 N 23.32 Gef. C 64.8 H 5.1 N 23.1

2-Acetyl-6-benzoyl-2,3,3 a, 6-tetrahydropyrazolo[3,4-d][1,2]diazepin (6e): Eine Lösung von 1.0 g (4.16 mmol) 3e in 20 ml Acetanhydrid/Pyridin (1:19) wird bei Raumtemp. etwa 20 min gerührt. Der Überschuß an Pyridin wird mehrmals mit Toluol i. Vak. abdestilliert und der Rückstand mit Ether behandelt, wobei Kristalle anfallen, die abgesaugt und mit wenig gekühltem Ether gewaschen werden. Farblose Kristalle, Ausb. 1.12 g (95%), Schmp. 154 °C. – IR (KBr): 1665, 1600, 1580, 1555 cm⁻¹. – UV (Methanol): λ_{max} (ε) = 336 (18400), 281 nm (12400). – ¹H-NMR: Tab. 6.

² C₁₅H₁₄N₄O₂ (282.3) Ber. C 63.82 H 5.00 N 19.85 Molekülmasse 282.1117 Gef. C 63.4 H 5.2 N 20.1 Molekülmasse 282.110 (MS)

2-Acetyl-2,3,3a,6-tetrahydro-6-(4-methylphenylsulfonyl)pyrazolo[3,4-d][1,2]diazepin (6g) und 2-Acetyl-2,3,3a,6-tetrahydro-6-(4-methylphenylsulfonyl)pyrazolo[4,3-d][1,2]diazepin (7g): Ana-

log zu 6f: Zu einer Lösung von 4.0 g (16.1 mmol) $1 g^{27}$ in 400 ml Methylenchlorid wird bei -5° C unter Argon langsam überschüssiges DAM in Ether gegeben und dann wie oben weitergearbeitet, wobei jedoch das Additionsprodukt direkt in Pyridin acetyliert wird. Durch Flashchromatographie des Rückstands (Ethylacetat/Cyclohexan 8:2) erhält man zuerst das schon bekannte Addukt $6g^{9}$, dann das "inverse" Addukt 7g neben 800 mg nicht umgesetztem Ausgangsmaterial.

6g⁹): Ausb. 2.87 g (67%), Schmp. 178 °C. - ¹H-NMR: Tab. 6.

7g: Ausb. 940 mg (22%), Schmp. 166 °C (Zers.). – IR (KBr): 1655, 1640, 1353, 1170 cm⁻¹. – UV (Methanol): λ_{max} (ϵ) = 309 (24200), 225 nm (15800). – ¹H- und ¹³C-NMR: Tab. 4 und 8.

C₁₅H₁₆N₄O₃S (332.4) Ber. C 54.20 H 4.85 N 16.90 Gef. C 54.4 H 4.7 N 16.7

2-Acetyl-2,3,3 a, 6-tetrahydropyrazolo[3,4-d] [1,2]diazepin-6-carbonsäure-ethylester (6a) und 2,3,3 a, 6-Tetrahydro-2-(4-methylphenylsulfonyl)pyrazolo[3,4-d] [1,2] diazepin-6-carbonsäure-ethylester (6a, Ts statt Ac): Synthese wie vorstehend. Ausb. an 6a aus 1a²⁷⁾ 49% Öl, Sdp. 65 °C/ $5 \cdot 10^{-2}$ Torr; nicht rein. – IR (CHCl₃): 1730, 1660, 1595, 1560 cm⁻¹. – UV (Methanol): λ_{max} (ε) = 329 (7600), 241 nm (7800). – ¹H-NMR: Tab. 5.

Auf ähnliche Weise stellt man das 2-Tosylderivat **6a** (Ts statt Ac) dar, das aus Ethylacetat umkristallisiert wird; Ausb. 36%, Schmp. 198 °C. – IR (KBr): 1730, 1595, 1355, 1175 cm⁻¹. – UV (Methanol): λ_{max} (ε) = 327 (9700), 275 (6200), 227 nm (14900). – ¹H-NMR (CDCl₃): δ = 7.83 (d; J = 8 Hz; H_o von Ts), 7.66 (s; 8-H), 7.36 (d; J = 8 Hz; H_m von Ts), 6.90 (dd; J = 8.5 und 2 Hz; 5-H), 4.96 (dd; J = 8.5 und 2 Hz; 4-H), 4.6 – 3.0 (m; 3-, 3a-H und OCH₂), 2.46 (s; CH₃ von Ts), 1.36 (t, J = 7 Hz; CH₃).

C16H18N4O4S (362.4) Ber. C 53.03 H 5.0 N 15.46 Gef. C 53.0 H 5.0 N 15.4

2-Acetyl-2,3,3 a,6-tetrahydropyrazolo[3,4-d][1,2]diazepin-6-carbonsäure-tert-butylester (6c) und 2-Acetyl-2,3,3 a,6-tetrahydropyrazolo[4,3-d][1,2]diazepin-6-carbonsäure-tert-butylester (7c): Wie bei 6g und 7g aus 1c. Ausb. 48% 6c und 12% 7c.

6c: Schmp. 116 °C (Ethylacetat/Cyclohexan). – IR (KBr): 1720, 1660 cm⁻¹. – UV (Methanol): λ_{max} (ε) = 330 (13400), 282 (7400), 244 nm (9900). – ¹H-NMR: Tab. 5.

7e: Schmp. 175 °C (Ether). – IR (KBr): 1718, 1640 cm⁻¹. – UV (Methanoi): λ_{max} (ϵ) = 310 (22300), 220 nm (4300). – ¹H-NMR: Tab. 4.

2-Acetyl-2,3,3 a, 6-tetrahydro-8-methylpyrazolo[3,4-d][1,2]diazepin-6-carbonsäure-tert-butylester (6d), 2-Acetyl-2,3,3 a, 6-tetrahydro-8-methylpyrazolo[4,3-d][1,2]diazepin-6-carbonsäuretert-butylester (7d) und 2-Acetyl-2,6-dihydro-4-methylpyrazolo[4,3-d][1,2]diazepin-6-carbonsäure-tert-butylester (16d): Wie bei der Synthese von 6g und 7g. Von 1d ausgehend Ausb. 24% 6d, 24% 7d und 9% 16d.

6d: Schmp. 133 °C (Ethanol). – IR (KBr): 1710, 1674 cm⁻¹. – UV (Methanol): λ_{max} (ε) = 328 (12600), 280 (8400), 245 nm (8000). – ¹H-NMR: Tab. 5.

 $\begin{array}{c} C_{14}H_{20}N_4O_3 \ (292.3) & \text{Ber. C 57.52 H 6.90 N 19.17} \\ \textbf{ 6d:} & \text{Gef. C 57.5 H 6.9 N 19.4} \\ \textbf{ 7d:} & \text{Gef. C 57.3 H 7.0 N 19.3} \end{array}$

7d: Schmp. 154 °C (Zers.). – IR (KBr): 1710, 1640 cm⁻¹. – UV (Methanol): λ_{max} (ϵ) = 313 (15100), 230 nm (6100). – ¹H-NMR: Tab. 4.

16d: Schmp. 148 °C. – IR (KBr): 3120, 3095, 1720, 1710, 1656, 1370, 1308, 1275, 1163 cm⁻¹. – UV (Methanol): λ_{max} (ϵ) = 268 (4000), 236 nm (16900). – 60-MHz-¹H-NMR (CDCl₃): δ = 8.2 (s; 3-H), 6.85 (d; J = 9 Hz; 7-H), 5.88 (d; J = 9 Hz; 8-H), 2.65 (s; COCH₃), 2.30 (s; CH₃), 1.62 (s; C(CH₃)₃). C₁₄H₁₈N₄O₃ Ber. 290.1378 Gef. 290.1363 (MS)

(±)-erythro- (8e) und (±)-threo-6-Benzoyl-2,3,3 a,6-tetrahydro-3-methylpyrazolo[3,4-d][1,2]diazepin (9e): Zu einer auf -10° C gekühlten Lösung von 5.0 g (25.2 mmol) 1e²⁷) in 100 ml Ether werden unter Argon langsam 100 ml Diazoethanlösung (DAE) in Ether (aus 40 g Nitrosoethylharnstoff²⁸) gegeben. Nach etwa 3.5 h ist laut DC kein 1e mehr vorhanden; es bilden sich Kristalle, die abgesaugt und mit gekühltem Ether gewaschen werden (die Mutterlaugen werden weiter unten behandelt). Die Kristalle werden mehrmals aus Ethanol umkristallisiert, wobei das Addukt 8e anfällt, Ausb. 2.44 g (38%), Schmp. 173 °C. – IR (KBr): 3280, 1675, 1595 cm⁻¹. – UV (Methanol): λ_{max} (ε) = 337 (23200), 274 (13100), 225 nm (20200). – ¹H- und ¹³C-NMR: Tab. 3 und 11.

C₁₄H₁₄N₄O (254.3) Ber. C 66.13 H 5.55 N 22.03 8e: Gef. C 65.9 H 5.5 N 22.2 9e: Gef. C 66.2 H 5.6 N 21.9

Die Lösungsmittel der vereinigten Mutterlaugen werden i. Vak. abdestilliert, und der Rückstand wird im Kühlschrank aufbewahrt. Nach etwa 12 h haben sich Kristalle gebildet, die mit Ether gewaschen und getrocknet werden. Ausb. 2.47 g (38%) 9e, Schmp. 110°C. – IR (KBr): 3310, 1650, 1600 cm⁻¹. – UV (Methanol): λ_{max} (ϵ) = 332 (15200), 274 (8500), 225 nm (13000). – ¹H-NMR: Tab. 3.

Cycloadditionsreaktion des Diazepins 1 c mit Diazoethan: Es wird wie weiter oben von 1 c (1.0 g; 5.15 mmol) und Diazoethan-Etherlösung (10 ml) ausgegangen. Die Cycloadditionsprodukte werden vor ihrer Trennung noch mit Acetanhydrid behandelt. Durch Flashchromatographie (Ethylacetat/Cyclohexan) erhält man in einer Gesamtausb. von 93% die Produkte 11c, 12c, 13c und 10c.

 (\pm) -erythro-2-Acetyl-2,3,3 a,6-tetrahydro-3-methylpyrazolo[3,4-d][1,2]diazepin-6-carbonsäure-tert-butylester (11c): Ausb. 36%, Schmp. 113 °C (Ethylacetat/Cyclohexan). – IR (KBr): 1705, 1663 cm⁻¹. – UV (Methanol): λ_{max} (ϵ) = 332 (12600), 291 (8200), 235 nm (11300). – ¹H-NMR: Tab. 5.

 $\begin{array}{c} C_{14}H_{20}N_4O_3 \ (292.3) & \mbox{Ber. C 57.52 H 6.90 N 19.17} & \mbox{11c: Gef. C 57.4 H 6.7 N 19.4} \\ & \mbox{12c: Gef. C 57.4 H 6.8 N 19.0} \\ & \mbox{13c: Gef. C 57.3 H 6.7 N 19.0} \end{array}$

 (\pm) -threo-2-Acetyl-2,3,3 a,6-tetrahydro-3-methylpyrazolo[3,4-d][1,2]diazepin-6-carbonsäuretert-butylester (12 c): Ausb. 32%, Schmp. 152 °C (Ethylacetat/Cyclohexan). – IR (KBr): 1720, 1650 cm⁻¹. – UV (Methanol): $\lambda_{max} (\varepsilon) = 329$ (12600), 279 (6700), 242 nm (11300). – ¹H-NMR: Tab. 5.

 (\pm) -threo-2-Acetyl-2,3,3 a,6-tetrahydro-3-methylpyrazolo[4,3-d][1,2]diazepin-6-carbonsäuretert-butylester (13 c): Ausb. 23%, Schmp. 132 °C (Ethylacetat/Cyclohexan). – IR (KBr): 1740, 1730 cm⁻¹. – UV (Methanol): λ_{max} (ϵ) = 313 (25000), 205 nm (10800). – ¹H- und ¹³C-NMR: Tab. 4, 8.

2-Acetyl-2,6-dihydro-3-methylpyrazolo[4,3-d] [1,2]diazepin-6-carbonsäure-tert-butylester (10c): Ausb. 1.5%, Schmp. 158 °C (Ethylacetat/Cyclohexan). – IR (KBr): 1735, 1725 cm⁻¹. – UV (Methanol): λ_{max} (c) = 320 (9200), 246 (24800), 230 nm (20900). – ¹H-NMR (CDCl₃): δ = 7.33 (s; 4-H), 6.82 (d, J = 10 Hz; 7-H), 5.55 (d, J = 10 Hz; 8-H), 2.60 (s; COCH₃); 2.53 (s; CH₃), 1.57 (s; C(CH₃)₃). – ¹³C-NMR (CDCl₃): δ = 171.10 (Sq; J = 6.5 Hz; COCH₃), 152.16 (Ss; CO₂tBu), 150.74 (Sdd; J = 11 und 6 Hz; C-8a), 144.28 (Sq; J = 6.5 Hz; C-3), 141.50 (Ds; J = 181 Hz; C-4), 133.62 (Dd; J = 181 und 6 Hz; C-7), 116.86 (Sm; C-3a), 104.78 (Dd; J = 167 und 5 Hz; C-8), 82.92 (S₁₀; J = 4 Hz; CMe₃), 27.76 (Q₇; J = 128 und 4 Hz; CMe₃), 23.16 (Qs; J = 132 Hz; COCH₃), 11.87 (Qs; J = 132 Hz; 3-Me).

C₁₄H₁₈N₄O₃ (290.3) Ber. C 57.92 H 6.25 N 19.30 Gef. C 57.8 H 6.3 N 20.0

Produkt 10c wird auch durch Oxidation von 13c (100 mg; 0.34 mmol) in 10 ml Benzol mit DDQ (155 mg; 0.68 mmol) mit 77% Ausb. nach üblicher Aufarbeitung, gefolgt von Flashchromatographie, erhalten.

Cycloadditionsreaktion des Dlazepins 1d mit Diazoethan: Wie weiter oben mit 1d (6.0 g; 29 mmol) und Diazoethan-Etherlösung (100 ml). Die Additionsprodukte werden vor ihrer Trennung noch mit Acetanhydrid behandelt. Durch Flashchromatographie (Ethylacetat/Cyclohexan) erhält man in einer Gesamtausb. von 70% die Produkte 11d, 12d und 13d.

 (\pm) -erythro-2-Acetyl-2,3,3 a,6-tetrahydro-3,8-dimethylpyrazolo[3,4-d][1,2]diazepin-6-carbonsture-tert-butylester (11d): Ausb. 21%, Schmp. 108 °C (Hexan). – IR (KBr): 1715, 1663 cm⁻¹. – UV (Methanol): λ_{max} (ϵ) = 331 (13200), 286 (10500), 237 nm (10900). – ¹H-NMR: Tab. 5.

C₁₅H₂₂N₄O₃ (306.4) Ber. C 58.81 H 7.24 N 18.29 **11d**: Gef. C 58.9 H 7.4 N 18.2 **12d**: Gef. C 58.9 H 7.4 N 18.3 **13d**: Gef. C 58.6 H 7.1 N 18.3

 (\pm) -threo-2-Acetyl-2.3,3 a, 6-tetrahydro-3,8-dimethylpyrazolo[3,4-d][1,2]diazepin-6-carbonsäure-tert-butylester (12d): Ausb. 28%, Schmp. 133 °C (Hexan). – IR (KBr): 1740, 1660 cm⁻¹. – UV (Methanol): λ_{max} (ϵ) = 326 (15300), 279 (10200), 246 nm (9500). – ¹H-NMR: Tab. 5.

 (\pm) -threo-2-Acetyl-2,3,3 a, 6-tetrahydro-3,4-dimethylpyrazolo[4,3-d][1,2]diazepin-6-carbonsäure-tert-butylester (13d): Ausb. 21%, Schmp. 116°C (Ethylacetat/Cyclohexan). – IR (KBr): 1718, 1650 cm⁻¹. – UV (Methanol): λ_{max} (ϵ) = 320 nm (23000). – ¹H-NMR: Tab. 4.

Cycloadditionsreaktion des Diazepins 1f mit Diazoethan: Wie weiter oben von 1f (6.0 g; 28 mmol) und Diazoethan-Etherlösung (100 ml) ausgehend. Die Additionsprodukte werden vor ihrer Trennung noch mit Acetanhydrid behandelt. Durch Flashchromatographie (Ethylacetat/Cyclohexan) erhält man in einer Gesamtausb. von 93% die drei Produkte 11f, 12f und 13f.

 (\pm) -erythro-2-Acetyl-6-benzoyl-2,3,3*a*,6-tetrahydro-3,8-dimethylpyrazolo[3,4-d][1,2]diazepin (11f): Ausb. 41%, Schmp. 134 °C (Ethanol). – IR (KBr): 1675, 1665, 1600 cm⁻¹. – UV (Methanol): λ_{max} (ε) = 332 (15500), 287 (14400), 220 nm (14100). – ¹³C-NMR: Tab. 7.

C₁₇H₁₈N₄O₂ (310.4) Ber. C 65.79 H 5.85 N 18.05 **11 f**: Gef. C 65.9 H 5.8 N 18.0 **12 f**: Gef. C 65.8 H 5.7 N 18.0 **13 f**: Gef. C 65.6 H 5.9 N 18.0

 (\pm) -threo-2-Acetyl-6-benzoyl-2,3,3 a, 6-tetrahydro-3,8-dimethylpyrazolo[3,4-d][1,2]diazepin (12f): Ausb. 47%, Schmp. 207 °C (Ethanol). – IR (KBr): 1675, 1660 cm⁻¹. – UV (Methanol): λ_{max} (ϵ) = 328 (17000), 283 (12600), 215 nm (13600). – ¹³C-NMR: Tab. 7.

 (\pm) -threo-2-Acetyl-6-benzoyl-2,3,3 a, 6-tetrahydro-3,4-dimethylpyrazolo[4,3-d][1,2]diazepin (13f): Ausb. 5%, Schmp. 199°C (Ethylacetat/Cyclohexan). – 1R (KBr): 1665, 1655, 1635 cm⁻¹. – UV (Methanol): λ_{max} (ϵ) = 335 (23400), 204 nm (22600). – ¹H- und ¹³C-NMR: Tab. 4 und 8.

Cycloadditionsreaktion des Diazepins 1a mit Diazoethan: Wie weiter oben von 1a (2.5 g; 15 mmol) und Diazoethan-Lösung (50 ml) ausgehend. Die Additionsprodukte werden vor ihrer Trennung noch mit Acetanhydrid behandelt. Durch Flashchromatographie (Ethylacetat/Cyclohexan 7:3) erhält man in schlechter Gesamtausbeute die zwei direkten Addukte 11a und 12a.

 (\pm) -erythro-2-Acetyl-2,3,3 a,6-tetrahydro-3-methylpyrazolo[3,4-d][1,2]diazepin-6-carbonsäureethylester (11 a): Ausb. 7%, Schmp. 105.5 °C. – IR (KBr): 2957, 1720, 1660, 1592, 1410, 1290 cm⁻¹. – UV (Methanol): λ_{max} (ϵ) = 330 (16200), 295 (10800), 235 nm (12500). – ¹H-NMR: Tab. 5.

C12H16N4O3 Ber. 264.1222 Gef. 264.1226 (MS)

 (\pm) -threo-2-Acetyl-2,3,3 a, 6-tetrahydro-3-methylpyrazolo[3,4-d] [1,2]diazepin-6-carbonsäureethylester (12a): Ausb. 10%, Schmp. 130°C. – IR (KBr): 2960, 1720, 1660, 1590, 1410, 1290 cm⁻¹. – UV (Methanol): λ_{max} (c) = 328 (16100), 281 (9000), 244 nm (11500). – ¹H-NMR: Tab. 5. C₁₂H₁₆N₄O₁ Ber. 264.1222 Gef. 264.1226 (MS)

6-Benzoyl-3,3 a,6.8a-tetrahydro-3,3-dimethylpyrazolo[3,4-d][1,2]diazepin (14 ε) und 6-Benzoyl-2,3,3 a,6-tetrahydro-3,3-dimethylpyrazolo[3,4-d][1,2]diazepin (4 ε): Zu einer auf -78 °C gekühlten Lösung von 15.6 g (0.079 mol) 1 ε ²⁷⁾ in 200 ml Ether gibt man unter Argon 180 ml einer ebenfalls auf -78 °C gekühlten Lösung von 2-Diazopropan (0.25 mol)¹¹⁾. Nach etwa 4 h wird der entstandene kristalline gelbliche Niederschlag bei -78 °C unter Argon abgesaugt und mit wenig gekühltem Ether gewaschen. Die Kristalle werden bei Raumtemp. i. Vak. getrocknet. Ausb. 16.4 g (78%) des schon bekannten 14 ε ⁵⁾, Schmp. 95 – 96 °C. Das Filtrat wird i. Vak. eingeengt und der Rückstand aus Ether/Petrolether umkristallisiert, wobei 4 ε ⁵⁾, Schmp. 122 °C, ausfällt (2.4 g; 11%). Das 1-Pyrazolin-Addukt 14 ε wird in 80proz. Ausbeute zum 2-Pyrazolin-Addukt 4 ε ⁵⁾ isomerisiert, indem man es in Methanol löst, Cyclohexan zugibt und dann die Lösungsmittel bei Normaldruck abdestilliert.

2,3,3 a, 6- Tetrahydro-3,3-dimethylpyrazolo[3,4-d][1,2]diazepin-6-carbonsäure-ethylester (4a)⁵) und 3,3 a, 6,8 a^JTetrahydro-3,3-dimethylpyrazolo[4,3-d][1,2]diazepin-6-carbonsäure-ethylester (15a): Zu einer auf -78 °C gekühlten Lösung von 2.0 g (8.0 mmol) 1a²⁷) in 20 ml Methylenchlorid gibt man unter Argon eine tiefgekühlte und überschüssige DAP-Lösung (0.25 mol). Nach etwa 2 d läßt man die Reaktionslösung auf Raumtemp. kommen und destilliert die Lösungsmittel i. Vak. ab. Der Rückstand wird direkt aus CH₂Cl₂/Ether umkristallisiert, wobei 4a anfällt (1.25 g; 49%), Schmp. 148 – 149 °C³). Die Mutterlaugen werden eingeengt und durch Flashchromatographie getrennt, wobei 15a als instabiles Öl anfällt (120 mg; 5%). – ¹H-NMR (CDCl₃): δ = 7.23 (dd; J = 8 und 3.5 Hz; 7-H), 7.10 (d; J = 5.5 Hz; 4-H), 5.20 – 5.60 (m; 8- und 8a-H), 2.90 (dd; J = 8 und 5.5 Hz; 3a-H), 1.63 (s; CH₃), 1.20 (s; CH₃), 4.40 (q; J = 7 Hz; OCH₂), 1.40 (t, J = 7 Hz; OCH₂CH₃).

6-Benzoyl-2,3,3 a, 6-tetrahydro-3,3,8-trimethylpyrazolo[3,4-d][1,2]diazepin (4f) und 6-Benzoyl-3,3 a, 6,8 a-tetrahydro-3,3,4-trimethylpyrazolo[4,3-d][1,2]diazepin (15f): Wie weiter oben wird 1 f (36 g; 0.17 mol) in CH₂Cl₂ (100 ml) mit einer DAP-Lösung (2.0 mol) in 200 ml Ethylbenzol umgesetzt. Man beläßt die Lösung 6 h bei – 78 °C, dann 20 h bei Raumtemp. und destilliert die Lösungsmittel i. Vak. ab. Der Rückstand wird in 100 ml Ether gelöst, Petrolether wird zugegeben, wobei sich ein gelber Niederschlag bildet, der aus Methanol/Wasser umkristallisiert wird. Man erhält dabei 4f als farblose Substanz (36 g; 75%). Die Mutterlaugen werden i. Vak. eingedampft, und der braune Rückstand wird durch Flashchromatographie (Ethylacetat/Cyclohexan 4:6) getrennt, wobei ein orangefarbenes Öl entsteht, das aus Ether/Hexan zu den farblosen Kristallen von 15f führt (2.95 g; 6%). 4f: Schmp. 119 °C. – IR (KBr): 3335, 1660, 1600 und 1580 cm⁻¹. – UV (Ethanol): λ_{max} (ε) = 330 (15100), 279 (9700) und 227 nm (13500). – ¹H- und ¹³C-NMR: Tab. 3 und 11.

 $\begin{array}{c} C_{16}H_{18}N_4O \mbox{ (282.3)} & \mbox{Ber. C 68.06 } H \mbox{ 6.43 } N \mbox{ 19.85 } & \mbox{4f: Gef. C 68.1 } H \mbox{ 6.6 } N \mbox{ 19.9 } \\ & \mbox{15f: Gef. C 67.9 } H \mbox{ 6.3 } N \mbox{ 19.9 } \end{array}$

15 f: Schmp. 97 – 99 °C (Zers.). – IR (KBr): 1675, 1650, 1595, 1575, 1500 cm⁻¹. – UV (Ethanol): λ_{max} (ϵ) = 333 (Schulter, 800), 272 (11000), 266 (Schulter, 10200), 236 nm (9500). – 60-MHz⁻¹H-NMR (CDCl₃): δ = 7.46 (m; H-aromat. und 7-H), 5.73 – 5.16 (m; 8- und 8a-H), 2.83 (d; J = 9 Hz; 3a-H), 2.08 (s; 4-CH₃), 1.70 (s; 3-CH₃), 1.23 (s; 3-CH₃). – ¹³C-NMR: Tab. 10.

2-Acetyl-2,3,3 a, 6-tetrahydro-3,3,8-trimethyl-6-(4-methylphenylsulfonyl)pyrazolo[3,4-d][1,2]diazepin (17h), 3,3 a, 6,8 a-Tetrahydro-3,3,4-trimethyl-6-(4-methylphenylsulfonyl)pyrazolo-

[4,3-d][1,2]diazepin (15h) und 3,3a,6,8a-Tetrahydro-3,3,8-trimethyl-6-(4-methylphenylsulfonyl)pyrazolo[3,4-d][1,2]diazepin (14h): Wie weiter oben wird 1h (0.8 g; 30.5 mmol) in CH_2Cl_2 (60 ml) mit einer DAP-Lösung (2.0 mol) in Ether (150 ml) umgesetzt. Nach 6 h bei – 78 °C läßt man das Reaktionsgemisch langsam auf Raumtemp. kommen, wobei die rote Farbe des DAP allmählich verschwindet. Nach Zugabe von 50 ml Petrolether bildet sich ein farbloser Niederschlag, der abgesaugt wird. Das Filtrat wird i. Vak. eingeengt; es erscheint ein braunes dickflüssiges Öl, das sich nicht kristallisieren läßt. Es handelt sich dabei um das "direkte" Addukt in Form des 2-Pyrazolins, das instabil ist. Dieser ölige Rückstand wird in 50 ml Pyridin gelöst und die Lösung mit 10 ml Acetanhydrid während 12 h bei 70 °C behandelt. Nach Entfernen des überschüssigen Pyridins und des Acetanhydrids i. Vak., gefolgt von präparativer Säulenchromatographie (Ethylacetat/Cyclohexan 6:4), wird 17h als eine blaßgelbe kristalline Substanz isoliert (3.9 g; 34%).

Der abgesaugte Niederschlag wird mit Chloroform/Hexan (1:1) gewaschen, wobei ein Teil des Niederschlags gelöst wird. Die so erhaltene Lösung wird i. Vak. eingeengt und aus Isopropylalkohol umkristallisiert, wobei man **15h** als farblose Substanz erhält (1.4 g; 14%).

Der unlösliche Teil des Niederschlags wird zweimal aus Chloroform/Ethanol umkristallisiert, wobei man 14h als farblose Kristalle erhält (4.2 g; 42%).

17h: Schmp. 188 °C (Zers.). – IR (KBr): 1660, 1590, 1550, 1360, 1170 cm⁻¹. – UV (Ethanol): λ_{max} (c) = 326 (12800), 283 (10900), 224 (15900), 210 nm (Schulter 13500). – 60-MHz-¹H-NMR: Tab. 9.

C₁₈H₂₂N₄O₃S (376.0) Ber. C 57.49 H 6.32 N 14.90 Gef. C 57.6 H 60.0 N 15.2

15 h: Schmp. 142–144 °C (Zers.). – IR (KBr): 1670, 1655, 1590, 1570, 1360, 1170 cm⁻¹ – UV (Ethanol): λ_{max} (ϵ) = 336 (215), 254 (8000), 224 nm (12800): – 60-MHz-¹H- und ¹³C-NMR: Tab. 9 und 10.

 $\begin{array}{c} C_{16}H_{20}N_4O_2S \ (332.4) & \text{Ber. C 57.81 } H \ 6.06 \ N \ 16.85 \ 15 \ \text{h:} & \text{Gef. C 57.8 } H \ 5.9 \ N \ 17.1 \\ & 14 \ \text{h:} & \text{Gef. C 57.7 } H \ 6.0 \ N \ 17.1 \end{array}$

14h: Schmp. 140 – 142 °C (Zers.). – IR (KBr): 1660, 1630, 1590, 1350, 1165 cm⁻¹. – 60-MHz-¹H-NMR: Tab. 9.

Umsetzung von Diazomethan mit dem Diazepin 1b zu "direkten" und "inversen" Addukten: Zu einer auf 0°C gekühlten Lösung von Diazomethan (aus 43 g p-Tosylmethylnitrosamid) in 100 ml Ether wird eine gesättigte Lösung von 1b (2.0 g; 1.1 mmol) gegeben. Das Reaktionsmedium wird 18 h auf 0°C gekühlt und das Lösungsmitttel dann i. Vak. abdestilliert. Der ölige Rückstand wird in 12 ml Pyridin aufgenommen, die Lösung mit 4.0 g Tosylchlorid versetzt und 15 min unter Rückfluß erhitzt. Dann wird auf Raumtemp. gekühlt, in 100 ml Wasser aufgenommen und mit Chloroform extrahiert. Die Lösungsmittel werden i. Vak. abdestilliert, und das Reaktionsgemisch wird durch Flashchromatographie getrennt, wobei die Produkte 18b, 19b, 20b und 21b erhalten werden.

2,3,3 a, 6- Tetrahydro-8-methyl-2-(4-methylphenylsulfonyl)pyrazolo[3,4-d] [1,2]diazepin-6-carbonsäure-ethylester (18b): Ausb. 30% (1.25 g), Schmp. 196.5 °C (Ethylacetat). – IR (KBr): 1720, 1660, 1310, 1169 cm⁻¹. – UV (CHCl₃): λ_{max} (ε) = 324 (11200), 240 nm (10500). – ¹H-NMR (CDCl₃): δ = 7.82 (d; J = 9 Hz; H_o von Ts), 7.40 (d; J = 9 Hz; H_m von Ts); 6.82 (dd; J = 8 und 2 Hz; 5-H), 5.15 (dd; J = 8 und 2 Hz; 4-H), 4.38 (q; J = 7 Hz; OCH₂), 3.50–4.10 (m; 3- und 3a-H), 2.47 (s; CH₃ von Ts), 2.30 (s; CH₃), 1.37 (t; J = 7 Hz; OCH₂CH₃). – ¹³C-NMR (CDCl₃): δ = 154.19 (Sm; C = O), 148.64 (Sm; C-8a), 144.86 (S₆; J = 7 Hz; C_p-Tosyl), 144.86 (Sq; J = 7 Hz; C-8), 131.24 (St; J = 9 Hz; C_g-Tosyl), 130.01 (Dt; J = 188 und 5 Hz; C-5), 129.69 (D₅; J = 164 und 5.5 Hz; C_m-Tosyl), 128.41 (Dd; J = 170 und 6 Hz; C_o-Tosyl), 117.80 (Dm; J = 170 Hz; C-4), 63.73 (Tq; J = 151 und 4 Hz; OCH₂), 53.90 (Tt; J = 151 und 3.5 Hz; C-3), 44.01 (Ddq; J = 143.9 und 4 Hz; C-3a), 22.33 (Qs; J = 132 Hz; CH₃), 21.42 (Qt; J = 129 und 4.5 Hz; CH₃-Tosyl), 14.18 (Qt; J = 129 und 2 Hz; OCH₂CH₃).

C17H20N4O4S (376.4) Ber. C 54.24 H 5.36 N 14.88 Gef. C 54.3 H 5.5 N 14.9

1(2), 6-Dihydro-8-methylpyrazolo[3, 4-d][1,2]diazepin-6-carbonsäure-ethylester (19b): Ausb. 10% (250 mg), Schmp. 148.5 °C (Ethylacetat/Cyclohexan). – IR (KBr): 3190, 1695, 1652, 1618, 1540 cm⁻¹. – UV (Methanol): λ_{max} (ε) = 315 (400), 265 (4600), 227 nm (16200). – ¹H-NMR (CDCl₃): δ = 9.10 (s; NH), 7.54 (s; 3-H), etwa 6.30 (AB-Spektrum; J = 9 Hz; 4- und 5-H), 4.32 (q; J = 7 Hz; OCH₂), 2.45 (s; CH₃), 1.33 (t; OCH₂CH₃). – ¹³C-NMR (CDCl₃): δ = 164.21 (Sq; J = 6.5 Hz; C-8), 155.20 (St; J = 3.5 Hz; CO), 145.63 (Sm; C-8a), 128.14 (Dd, J = 189 und 5 Hz; C-5), 127.78 (Ds; J = 192 Hz; C-3), 118.80 (Std; J = 8 und 3 Hz; C-3 a), 114.29 (Dd, J = 166 und 7 Hz; C-4), 62.69 (Tq; J = 150 und 4.5 Hz; OCH₂), 20.87 (Qs; J = 132 Hz; CH₃), 14.40 (Qt; J = 129 und 2 Hz; OCH₂CH₃).

C10H12N4O2 (220.2) Ber. C 54.54 H 5.49 N 25.44 Gef. C 54.2 H 5.5 N 25.1

2,3,3 a, 6-Tetrahydro-4-methyl-2-(4-methylphenylsulfonyl)pyrazolo[4,3-d] [1,2]diazepin-6-carbonsäure-ethylester (**20**b): Ausb. 20% (830 mg), Schmp. 157 °C (Ethylacetat). – IR (KBr): 1710, 1631, 1310, 1169 cm⁻¹. – UV (Methanol): λ_{max} (ε) = 315 (21300), 230 nm (11900). – ¹H-NMR (CDCl₃): δ = 7.80 (d; J = 9 Hz; H₀ von Ts), 7.33 (d; J = 9 Hz; H_m von Ts), 7.32 (d; J = 9 Hz; 7-H), 5.88 (d; J = 9 Hz; 8-H), 3.40 – 4.40 (m; 3- und 3 a-H), 4.33 (q; J = 7 Hz; OCH₂), 2.43 (s; CH₃ von Ts), 2.10 (s; CH₃), 1.33 (t; J = 7 Hz; OCH₂CH₃). – ¹³C-NMR (CDCl₃): δ = 163.21 (S₅; J = 6 Hz; C-4), 153.74 (Sm; C= O), 150.05 (Sm; C-8a), 144,76 (S₆; J = 6 Hz; C_p-Tosyl), 134.38 (Dd; J = 185 und 5 Hz; C-7), 131.01 (St; J = 8.5 Hz; C_s-Tosyl), 129.73 (D₅; J = 164 und 6 Hz; C_m-Tosyl), 128.73 (Dd; J = 169 und 5 Hz; C_o-Tosyl), 104.14 (Dd; J = 170 und 4 Hz; C-8), 64.01 (Tq; J = 151 und 4 Hz; OCH₂), 52.35 (Dm; J = 142 Hz; C-3a), 49.34 (Tm; J = 147 Hz; C-3), 21.46 (Qt; J = 129 und 4 Hz; CH₃-Tosyl), 20.05 (Qs; J = 131.5 Hz; CH₃), 14.18 (Qt; J = 129 und 2 Hz; OCH₂CH₃).

C₁₇H₂₀N₄O₄S (376.4) Ber. C 54.24 H 5.36 N 14.88 Gef. C 53.9 H 5.5 N 15.0

1(2), 6-Dihydro-4-methylpyrazolo[4,3-d][1,2]diazepin-6-carbonsäure-ethylester (21b): Ausb. 10% (245 mg), Schmp. 164 °C. – IR (KBr): 3160, 3120, 1715, 1655, 1630 cm⁻¹. – UV (Methanol): λ_{max} (ε) = 320 (500), 270 (5000) und 231 nm (17500). – ¹H-NMR (CDCl₃): δ = 10.6 (s; NH), 7.77 (s; 3-H), 6.56 und 6.35 (AB-Spektrum; J_{AB} = 7.5 Hz; 4- und 5-H), 4.39 (q; J = 7 Hz; OCH₂), 2.37 (s; CH₃), 1.33 (t; J = 7 Hz; OCH₂CH₃). – ¹³C-NMR (CDCl₃): δ = 163.39 (Sq; J = 6.5 Hz; C-4); 155.06 (St; J = 3 Hz; CO), 144.95 (Sdd; J = 10 und 6 Hz; C-8a), 134.29 (Ds; J = 193 Hz; C-3), 132.15 (Dd; J = 190 und 4 Hz; C-7), 117.89 (Sm; C-3a), 112.74 (Dd; J = 169 und 6 Hz; C-8), 22.01 (Qs; J = 132 Hz; CH₃), 62.82 (Tq; J = 151 und 4 Hz; OCH₂), 14.45 (Qt; J = 130 und 3 Hz; OCH₂CH₃).

C10H12N4O2 (220.2) Ber. C 54.54 H 5.49 N 25.44 Gef. C 54.3 H 5.6 N 25.2

¹⁾ V. Snieckus und J. Streith, Acc. Chem. Res. 13, 348 (1981).

²⁾ R. Allmann, A. Frankowski und J. Streith, Tetrahedron 28, 581 (1972).

³⁾ Die Buchstaben in Tab. 1 für die Substitutionsmuster gelten für alle bicyclischen Addukte und Derivate.

⁴⁾ T. Sasaki, K. Kanematsu, A. Kakehi, I. Ichikawa und K. Hayakawa, J. Org. Chem. 35, 426 (1970).

⁵⁾ G. Kiehl, J. Streith und G. Taurand, Tetrahedron 30, 2851 (1974).

⁶⁾ J. Streith, G. Wolff und H. Fritz, Tetrahedron 33, 1349 (1977).

⁷⁾ J. Streith und G. Wolff, Heterocycles 5, 471 (1976); R. Allmann, T. Debaerdemaeker, G. Kiehl, J. P. Luttringer, T. Tschamber, G. Wolff und J. Streith, Liebigs Ann. Chem. 1983, 1361; J. Streith, T. Tschamber und G. Wolff, ebenda 1983, 1374; J. Streith und T. Tschamber, ebenda 1983, 1393.

- ⁸⁾ G. Taurand und J. Streith, Tetrahedron Lett. 1972, 3575.
- ⁹⁾ J. R. Frost und J. Streith, J. Chem. Soc., Perkin Trans. 1 1978, 1297.
- ¹⁰⁾ P. Gesche und J. Streith, in Vorbereitung.
- ¹¹⁾ M. Franck-Neumann, Tetrahedron Lett. 1970, 2148.
- ¹²⁾ T. J. Batterham, NMR Spectra of Simple Heterocycles, Wiley Interscience, New York 1973.
- ¹³⁾ Y. L. Chow, J. Streith und G. Taurand, Org. Magn. Reson. 5, 155 (1973).
- ¹⁴⁾ Die Multiplizitäts-Symbole für ¹J-Kopplungen werden groß, die für "long-range"-Kopplungen klein geschrieben.
- ¹⁵⁾ N. T. Hoboken und E. R. Malinowski, J. Am. Chem. Soc. 83, 1479 (1961).
- ¹⁶ R. J. Abraham und P. Loftus, Proton and Carbon 13 NMR Spectroscopy, S. 56, Heyden & Sons, London 1978.
- ¹⁷⁾ J. A. Schwarcz und A. S. Perlin, Can. J. Chem. 50, 3662 (1972).
- ¹⁸⁾ R. Huisgen, Angew. Chem. **75**, 742 (1963); Angew. Chem., Int. Ed. Engl. **2**, 633 (1963); J. Org. Chem. **41**, 403 (1976).
- ¹⁹⁾ R. Sustmann, Tetrahedron Lett. 1971, 2717; R. Sustmann, nicht veröffentlichte Rechnungen.
 ²⁰⁾ I. Fleming, Frontier Orbitals and Organic Chemical Reactions, John Wiley & Sons, New York 1976.
- ²¹⁾ A. Ledwith und D. Parry, J. Chem. Soc. C 1966, 1408.
- ²²⁾ W. C. Still, M. Kahn und A. Mitra, J. Org. Chem. 43, 2923 (1978).
- ²³⁾ M. J. S. Dewar und W. Thiel, J. Am. Chem. Soc. 99, 4899, 4907 (1977).
- ²⁴⁾ G. Gösl und A. Meuwsen, Chem. Ber. 92, 2521 (1959).
- ²⁵⁾ F. Bellamy, J. Streith und H. Fritz, Nouv. J. Chim. 3, 115 (1979).
- ²⁶⁾ Th. J. de Boer und H. J. Backer, Org. Synth., Coll. Vol. IV, 250 (1963).
- ²⁷⁾ J. Streith und J. M. Cassal, Bull. Soc. Chim. Fr. 1969, 2175.
- ²⁸⁾ E. Werner, J. Chem. Soc. 115, 1093 (1919).

[43/85]