# Darstellung und Eigenschaften von und Reaktionen mit metallhaltigen Heterocyclen

# LXXXIII \*. Synthese verschieden substituierter Furane durch Cobalt-induzierte Cyclocotrimerisierung einer P=S-Funktion mit Acetylendicarbonsäuredialkylestern \*\*

Ekkehard Lindner, Tilman Schlenker, Riad Fawzi \*\*\* und Cäcilia Maichle \*\*\*

Institut für Anorganische Chemie der Universität, Auf der Morgenstelle 18, D-72076 Tübingen (Deutschland) (Eingegangen den 26. April 1993)

#### Abstract

The highly substituted furans  $O-C(OR)=C[CH(CO_2R)P(S)Et_2]-C(CO_2R)=C(CO_2R)$  (3a-h) are obtained in an one pot reaction of the  $(\eta^2$ -thiophosphinito)cobalt complex  $(OC)_2Ph_3PCo(\eta^2 \cdot S = PEt_2)$  (1) with an excess of the acetylene dicarboxylic acid dialkyl esters  $R^1C = CR^1$  (2a-h)  $(R^1 = CO_2R : R = Me$  (a), Et (b), <sup>i</sup>Pr (c), <sup>n</sup>Pr (d), <sup>t</sup>Bu (e), <sup>n</sup>Bu (f), <sup>neo</sup>Pent (g), Cy (h)) in the presence of HCl. According to an X-ray structural analysis the furan 3g crystallizes in the triclinic space group  $P\overline{1}$  with Z = 2. The origin of the proton at C6 in 3a-h results from deuterium experiments, which have been carried out in the case of the reaction between 1 and 2e, leading to the furan 4e. With KO-<sup>t</sup>Bu the furan 3e is deprotonated in C6 position and with [Me\_3O][BF\_4] it is methylated to give compound 5e.

#### Zusammenfassung

Bei der Umsetzung des  $(\eta^2$ -Thiophosphinito)cobalt-Komplexes  $(OC)_2Ph_3PCo(\eta^2-S - PEt_2)$  (1) mit einem Überschuß an den Acetylendicarbonsäuredialkylestern  $R^1C \equiv CR^1$  (2a-h)  $(R^1 = CO_2 R : R = Me (a), Et (b), Pr (c), Pr (d), Bu (c), Bu (c), Pent (g), Cy (h)) erhält man in Gegenwart von HCl in einer Eintopfreaktion die hochsubstituierten Furane <math>O-C(OR)=C(CH(CO_2R)P(S)E_2)-C(CO_2R)=C(CO_2R)$  (3a-h). Nach einer Röntgenstrukturanalyse kristallisiert das Furan 3g in der triklinen Raumgruppe  $P\bar{1}$  mit Z = 2. Die Herkunft des Protons an C6 in 3a-h ergibt sich aus Deuterierungsversuchen am Beispiel der Reaktion von 1 mit 2e, die zum Furan 4e führt. Das Furan 3e läßt sich mit KO-<sup>t</sup>Bu in C6-Stellung deprotonieren und mit [Me<sub>3</sub>O][BF<sub>4</sub>] zum Derivat 5e methylieren.

#### 1. Einleitung

Die Übergangsmetall-katalysierte oder -induzierte Cyclocooligomerisierung von Alkinen mit Heteroalkinen bietet einen gut ausgebauten Weg zu vier- und sechsgliedrigen organischen Heterocyclen [2,3]. Wie bereits mehrmals gezeigt werden konnte, verhält sich auch die P=S-Gruppe aufgrund ähnlicher Kovalenzradien und vergleichbarer Elektronegativitätswerte von Phosphor und Schwefel wie ein Alkin [4]. Die Cyclocotrimerisierung von Thiophosphiniten mit elektronenarmen Alkinen wird durch Komplexe mit 3d-Metallen wie Mangan [5], Eisen [6] oder Cobalt [7,8] induziert. Als Edukte dienen  $\eta^2$ -Thiophosphinitokomplexe dieser Metalle, die mit unterschiedlich substituierten Alkinen regioselektiv zu Thiaphosphametallacyclopentadienen

Correspondence to: Prof. Dr. E. Lindner.

<sup>\*</sup> Für LXXXII. Mitteilung siehe Lit. 1.

<sup>\*\*</sup> Herrn Professor Dr. Ernst Otto Fischer zum 75. Geburtstag gewidmet.

<sup>\* \* \*</sup> Röntgenstrukturanalyse.

und Thiaphosphametallabicycloheptadienen reagieren [9]. Aus letzteren lassen sich in einer Abbaureaktion gezielt Thiophene oder Phospholkomplexe gewinnen [5,9]. Kürzlich wurde erstmals die Protolyse von Thiaphosphametallabicycloheptadienen beschrieben, die zu hochsubstituierten Furanen führt [5,8].

Ziel dieser Arbeit sind Untersuchungen zur Verallgemeinerungsfähigkeit dieser neuen Furansynthese am Beispiel der Cobalt-induzierten Cyclocotrimerisierung von Thiophosphiniten mit Alkinen durch Verwendung verschiedener Alkine. Ein Vorschlag zum Ablauf dieser Reaktion wird diskutiert.

## 2. Resultate und Diskussionen

Als Ausgangsverbindung für die Herstellung hochsubstituierter Furane vom Typ 3 eignet sich der dreigliedrige ( $\eta^2$ -Thiophosphinito)cobalt-Komplex 1. Durch die Größe der gewählten Substituenten an beiden Phosphoratomen bietet er optimales Reaktionsverhalten. Der PPh<sub>3</sub>-Ligand am Cobalt verhindert Dimerisierung oder Oligomerisierung von 1, wie sie mit kleineren Phosphanen festgestellt wird [7]. Die Ethylgruppen an der Thiophosphinit-Einheit schirmen den Phosphor sterisch noch nicht so stark ab, daß die Einschiebung der zum Teil mit voluminösen Estergruppen ausgestatteten Alkine in die Metall-Phosphor-Bindung wesentlich behindert wird.

Bei der Umsetzung des dreigliedrigen Heterocyclus 1 mit einem vierfach molaren Überschuß der jeweiligen Alkine 2a-h erhäht man bei 25°C in Toluol direkt die Furane 3a-h (Schema 1). Gezielter Zusatz von konzentrierter Salzsäure zur Reaktionslösung erhöht die Ausbeute ganz wesentlich. Nach mitteldruckchromatographischer Aufarbeitung fallen 3a-f,h als farblose, ölige Flüssigkeiten an; 3g bildet sich als kristalliner Feststoff. Die neuen Furane 3a-h erweisen sich thermisch als relativ stabil, lösen sich in allen gängigen polaren und unpolaren Solventien und sind hierin luftempfindlich.

Ihre Zusammensetzung ergibt sich aus den Felddesorptions-Massenspektren, in denen man jeweils einen Molekülpeak hoher Intensität beobachtet. Die unterschiedlichen Substituenten am Furangerüst 3 beeinflussen die <sup>31</sup>P{<sup>1</sup>H}-NMR-Spektren erwartungsgemäß nur geringfügig. So bleibt die Lage der <sup>31</sup>P-Signale durch die räumliche Entfernung des Phosphoratoms von den Substituenten mit 58–60 ppm praktisch konstant.

In den <sup>1</sup>H-NMR-Spektren von **3a,c-h** fällt ein Dublett bei *ca.* 4.3 ppm auf, dessen <sup>2</sup>J(PH)-Kopplung von 16.5 Hz für das einzelne, am Kohlenstoffatom C6 befindliche Proton spricht. Bei **3b** wird dieses Dublett durch ein Multiplett der den Sauerstoffatomen der



Alkoxygruppen benachbarten Methylenprotonen verdeckt. Weitere in den Spektren von 3a-h als komplexe Multipletts auftretende Signale entsprechen den restlichen Wasserstoffatomen.

Auf das Vorliegen einer Furanstruktur in 3a-h weisen vor allem die <sup>13</sup>C{<sup>1</sup>H}-NMR-Spektren hin. Als Basis für die Zuordnung der Ring- und Estercarbonvl-Kohlenstoffatome diente ein H,C-COLOC Experiment, das an dem ähnlich gebauten Furan O-C(Me)= $C(CO_2Me) - C[CH(CO_2Et)P(S)Et_2] = C(OEt)$  durchgeführt wurde [10]. Vergleicht man die Lage der <sup>13</sup>C-Signale identischer Ring- und Estercarbonyl-Kohlenstoffatome in den Spektren der Furane, so liegen nur kleine Differenzen vor. Ein bei 158 ppm auftretendes, durch  ${}^{3}J(PC)$ -Kopplung zu einem Dublett aufgespaltenes Signal, ist charakteristisch für das Ringkohlenstoffatom C5, da es sich in direkter Nachbarschaft zu zwei Sauerstoffatomen befindet [11]. Während das bei sehr viel höherem Feld (92 ppm) erscheinende Dublett [<sup>2</sup>J(PC) beträgt ca. 4 Hz] C4 entspricht, werden zwei weitere Resonanzen bei etwa 127 und 133 ppm den Ringkohlenstoffatomen C3 und C2 zugeordnet. Bei letzterem wird keine Wechselwirkung mit dem Phosphor festgestellt, im Falle von C3 nur in den Spektren von 3a, e, g, h. Zur Unterscheidung der einzelnen <sup>13</sup>C-Signale von C6 und der Kohlenstoffatome in den Ethyl- und Alkylgruppen R dienten bei 3d-h DEPT-Messungen [12]. C6 gibt sich



Abb. 1. ORTEP-Darstellung von **3g**. Ausgewählte Abstände (pm) und Bindungswinkel (°): O1-C1 138.7(4), C1-C2 136.0(5), C2-C3 142.7(5), C3-C4 136.3(6), O1-C4 135.8(4), C3-C11 150.4(5), P-C11 185.9(4), S-P 193.8(2), O1-C1-C2 109.3(4), C1-C2-C3 108.0(4), C2-C3-C4 104.6(4), O1-C4-C3 112.3(3), C1-O1-C4 105.9(3), O1-C1-C5 112.9(3), C2-C1-C5 137.5(3), C1-C2-C8 125.4(3), C3-C2-C8 126.6(3), C2-C3-C11 129.7(3), C4-C3-C11 125.7(3), O8-C4-C3 129.3(4), O1-C4-O8 118.3(3), S-P-C11 109.7(1), S-P-C15 112.9(2), S-P-C17 114.6(2), C11-P-C15 105.7(2), C11-P-C17 109.1(3), C15-P-C17 104.3(3).

im Spektrum durch die relativ hohe  ${}^{1}J(PC)$ -Kopplung von *ca.* 40 Hz zu erkennen. In den Spektren aller Furanderivate **3a-h** sind die  ${}^{13}C$ -Resonanzen der Alkoxygruppen an C5 gegenüber denjenigen der Alkylreste an den Estergruppen tieffeldverschoben [11-13]. Das Chiralitätszentrum an C6 verleiht den Kohlenstoffatomen in beiden Ethylgruppen am Phosphor diastereotopes Verhalten, wodurch diese getrennte Signale liefern. In den Spektren von **3a**, c, d, f, h ist die Auflösung allerdings so gering, daß die Signale für die Methylenkohlenstoffatome nicht mehr erscheinen.

Daß bei der Umsetzung von 1 mit den Alkinen 2a-h tatsächlich die Furane 3a-h entstehen, wurde am Beispiel von 3g endgültig durch eine Kristallstrukturbestimmung bestätigt (vgl. Abb. 1). Während die Abstände im planaren Furanring (die Winkelsumme beträgt 540.1°) zwischen C1 und C2 bzw. C3 und C4 mit 136.0 pm und 136.3 pm jeweils für eine Doppelbindung sprechen, ist die C2–C3-Bindung erwartungsgemäß merklich aufgeweitet (142.7 pm) [14]. Das Phosphoratom ist nahezu tetraedrisch umgeben, der Abstand zum Schwefelatom befindet sich mit 193.8 pm im Bereich einer Doppelbindung [15]. Lediglich die zwei Winkel zwischen Schwefel, Phosphor und den Kohlenstoffatomen C15 bzw. C17 der Ethylgruppen sind gegenüber dem Tetraederwinkel etwas vergrößert.

Ein denkbarer Weg der Reaktion von 1 mit den Alkinen 2a-h zu den Furanen 3a-h ist in Schema 1 abgebildet. Sie verläuft im ersten Schritt durch Alkin-Einschiebung in die Cobalt-Phosphor-Bindung von 1 über die Zwischenstufe eines Thiaphosphacobaltacyclopentadiens vom Typ I, dessen Isolierung nicht notwendig ist [8].



An das Cobaltatom dieses fünfgliedrigen Heterocyclus koordiniert sich unter PPh<sub>3</sub>-Abspaltung ein zweites Alkinmolekül [8]. Anschließende Umlagerung liefert vermutlich das Thiaphosphacobaltabicycloheptadien A (Schema 1), das sich nicht fassen läßt. Wegen seiner leichten Zersetzlichkeit erhält man diese Verbindung auch nicht bei Ausschluß von Wasser oder Säure, in diesem Fall erfolgt unkontrollierte Zersetzung, die Furane 3a-h entstehen nur in Spuren. Der Mechanismus der Cyclocotrimerisierung und zu A analoge Verbindungen sind mit Mangan [5] und Eisen [6] jedoch bekannt und die Struktur beim Mangan sogar durch eine Röntgenstrukturanalvse belegt [16]. Der Angriff des Protons dürfte am C4-Atom in A erfolgen. Hierfür werden folgende Argumente geltend gemacht: Führt man eine Mangan-induzierte Cyclocotrimerisierung der P ... S-Funktion mit Acetylendicarbonsäuredialkylestern durch, so erhält man stabile Verbindungen A  $([M] = Mn(CO)_3)$ , die im <sup>13</sup>C{<sup>1</sup>H}-NMR-Spektrum für Phosphor-benachbartes C4 im Vergleich zu C1 ein deutlich zu höherem Feld verschobenes Signal aufweisen [5]. Dies spricht für eine höhere Elektronendichte an C4, so daß der Angriff des Protons an dieser Stelle unter Lösung der Cobalt-C4-Bindung bevorzugt wird  $(\mathbf{A} \rightarrow \mathbf{B})$ . Außerdem gelang kürzlich der gezielte protolytische Abbau eines Beispiels von A mit [M] =  $Mn(CO)_3$  (Schema 1) [5]. Bei der Abspaltung des [M]<sup>+</sup>-Fragmentes (Bildung von CoCl<sub>2</sub>), C1-S-Bindungsöffnung und Drehung um die C5-C6-Achse erfolgt Ringschluß zu 3a-h.

Um einen Einblick in die Herkunft des Protons am C6-Atom zu erhalten, wurde am Beispiel der Umsetzung von 1 mit 2e anstelle von Salzsäure eine Lösung von DCl in  $D_2O$  zur Reaktionsmischung in Toluol hinzugefügt. Im <sup>1</sup>H-NMR-Spektrum von 4e stellt man zwar einen deutlichen, aber nicht vollständigen Rückgang der Signalintensität des an C6 gebundenen Protons fest. Das Auftreten von 3e wird auf die sauren Eigenschaften dieses Protons zurückgeführt, die bei der mitteldruckchromatographischen Reinigung von 4e



zu einem teilweisen D/H-Austausch führt. Bei der Einwirkung von Kalium-tert-butanolat auf eine Lösung von 3e in THF wird das Furan in C6-Stellung vollständig deprotoniert, wobei eine zitronengelbe, extrem feuchtigkeitsempfindliche Lösung entsteht. Das dabei gebildete Anion läßt sich durch Zugabe von DCl in D<sub>2</sub>O quantitativ zum deuterierten Furan 4e überführen. Chromatographiert man reines 4e an Kieselgel, tritt erneut D/H-Austausch ein, der sich im <sup>1</sup>H-NMR-Spektrum bemerkbar macht. Im Felddesorptions-Massenspektrum von 4e tritt im Vergleich zu 3e ein um eine Masseneinheit höherer Molekülpeak auf. Im <sup>1</sup>H-NMR-Spektrum von 4e (CDCl<sub>3</sub>) ist das bei 3e vorhandene Dublett für das Wasserstoffatom an C6 vollständig verschwunden. Alle anderen <sup>1</sup>H-Signale bleiben unverändert. Die <sup>13</sup>C{<sup>1</sup>H}-NMR-Spektren von 3e und 4e unterscheiden sich im Signal für das C6-Atom, das bei 3e als Dublett erscheint. Das Spektrum von 4e sollte hier sechs Signale zeigen. Infolge von Peakverbreiterungen und geringer Intensität sind diese garnicht und im Falle der Ring- und Estercarbonyl-Kohlenstoffatome nur schwer zu erkennen.

Mit Kalium-tert-butanolat deprotoniertes Furan 3e läßt sich mit  $[Me_3O][BF_4]$  zu 5e methylieren und das Produkt FD-massenspektroskopisch nachweisen. Die Methylgruppe an C6 bewirkt im <sup>31</sup>P{<sup>1</sup>H}-NMR-Spektrum von 5e eine Hochfeldverschiebung des <sup>31</sup>P-Signals gegenüber 3e um etwa 9 ppm. Da der Angriff der im Vergleich zum Wasserstoffatom größeren Methylgruppe an C6 behindert ist, sinkt die Ausbeute von 5e erheblich ab.

Die hier vorgestellte Metall-induzierte Furansynthese bedient sich des leicht zugänglichen ( $\eta^2$ -Thiophosphinito)cobalt-Komplexes 1, der in einer Eintopfreaktion mit Alkinen unter milden Bedingungen rasch zu Furanen vom Typ 3 führt. Voraussetzung ist, daß die Alkine wenigstens an einer Stelle eine Estergruppe besitzen [8]. Zwar gelingt die Mangan-induzierte Furansynthese grundsätzlich auch, doch verläuft sie wesentlich langsamer und es müssen Zwischenstufen isoliert werden, wodurch erhebliche Ausbeuteverluste auftreten. Außerdem müssen die Alkine in diesem Fall an beiden Seiten Estergruppen tragen.

#### 3. Experimenteller Teil

Alle Arbeiten wurden, wenn notwendig, unter strengstem Ausschluß von Luftsauerstoff und Feuchtigkeit in einer gereinigten Argonatmosphäre durchgeführt. Sämtliche Lösungsmittel wurden sorgfältig getrocknet und mit Argon gesättigt. THF wurde jeweils frisch über Natrium/Benzophenon destilliert. Die Synthese des ( $\eta^2$ -Thiophosphinito)cobalt-Komplexes 1 und der Alkine **2b-h** erfolgte nach Literaturvorschriften [7,17,18]. Acetylendicarbonsäure war ein Geschenk der BASF Aktiengesellschaft.

# 3.1. Allgemeine Vorschrift zur Darstellung der Furane 3b-h

Zu einer Lösung von ca. 1 mmol 1 in 50 ml Toluol fügt man einen vierfach molaren Überschuß Acetylendicarbonsäuredialkylester 2b-h und rührt die Lösung 2 h bei 25°C. Anschließend versetzt man die Reaktionslösung mit 2 ml konzentrierter wäßriger Salzsäure und rührt weitere 2 h bei 25°C. Die überstehende Lösung wird dekantiert, zweimal mit Wasser gewaschen und das Solvens im Vakuum entfernt. CoCl<sub>2</sub> befindet sich in der wäßrigen Phase und wird qualitativ nachgewiesen [19]. Der erste Reinigungsschritt erfolgt durch Säulenchromatographie an einer Vorsäule bei Normaldruck (L = 50 cm, d = 2 cm) an Kieselgel (Merck Si 60, 60-200  $\mu$ m), alle anderen Schritte mitteldruckchromatographisch.

## 3.1.1. 4-[(Diethylthioxophosphoranyl)(ethoxycarbonyl)methyl]-5-ethoxy-2,3-furandicarbonsäure-diethylester (**3b**)

Einwaage 500 mg (1.0 mmol) 1 und 681 mg (4.0 mmol) 2b. Elutionsmittel: n-Hexan/Ethylacetat (3/2) 3. Fraktion, n-Hexan/Ethylacetat (3/1) 5. Fraktion, weitere Reinigung mit Dichlormethan/Ethylacetat (10/1) 3. Fraktion. Ausbeute 66 mg (14%). <sup>1</sup>H-NMR (CDCl<sub>3</sub>, 20°C, 80.13 MHz): 0.9-1.5 (m, 18H, CH<sub>3</sub>), 1.8-2.4 (m, 4H, CH<sub>2</sub>CH<sub>3</sub>), 3.7-4.7 (m, 8H, OCH<sub>2</sub>CH<sub>3</sub>, 1H, CH) ppm. <sup>13</sup>C[<sup>1</sup>H]-NMR (CDCl<sub>3</sub>, 20°C, 100.62 MHz): 6.3 (d,  ${}^{2}J(PC)$  4.8 Hz, P(CH<sub>2</sub>CH<sub>2</sub>)<sub>2</sub>), 6.6 (d,  $^{2}J(PC)$  3.7 Hz, P(CH<sub>2</sub>CH<sub>3</sub>)<sub>2</sub>), 14.0, 14.1, 14.3 (je 1s,  $COOCH_2CH_3$ ), 14.9 (s,  $OCH_2CH_3$ ), 23.0 (d, <sup>1</sup>J(PC) 50.0 Hz,  $P(CH_2CH_3)_2$ ), 23.1 (d, <sup>1</sup>J(PC) 50.4 Hz, P(CH<sub>2</sub>CH<sub>3</sub>)<sub>2</sub>), 43.6 (d, <sup>1</sup>J(PC) 41.2 Hz, C6), 61.0, 61.8, 61.9 (je 1s, COOCH<sub>2</sub>CH<sub>3</sub>), 68.6 (s, OCH<sub>2</sub>CH<sub>3</sub>), 92.2 (d, <sup>2</sup>J(PC) 3.7 Hz, C4), 127.3 (s, C3), 132.7 (s, C2), 157.3 (s, CO<sub>2</sub>Et an C3), 158.4 (d, <sup>3</sup>J(PC) 5.1 Hz, C5), 163.2 (s,  $CO_2Et$  an C2), 167.3 (s,  $CO_2Et$  an C6) ppm. <sup>31</sup>P{<sup>1</sup>H}-NMR (Toluol, -30°C, 32.391 MHz): 59.8 (s) ppm. IR

(Film): 1725 vs ( $\C=O$ ), 1622 m, 1561 s (C=C), 578 w (P=S) cm<sup>-1</sup>. Anal. Gef.: C, 51.78; H, 6.28; Molmasse massenspektrometr. (FD-MS, 50°C), 462 [M<sup>+</sup>]. C<sub>20</sub>H<sub>31</sub>O<sub>8</sub>PS ber.: C, 51.93; H, 6.75%; Molmasse 462.5.

3.1.2. 4-[(Diethylthioxophosphoranyl)(isopropoxycarbonyl)methyl]-5-isopropoxy-2,3-furandicarbonsäure-diiso-propylester (3c)

Einwaage 500 mg (1.0 mmol) 1 und 792 mg (4.0 mmol) 2c. Elutionsmittel: n-Hexan/Ethylacetat (3/2) 2. Fraktion, n-Hexan/Ethylacetat (3/1) 4. Fraktion, weitere Reinigung mit Dichlormethan/Ethylacetat (10/1) 5. Fraktion. Ausbeute 70 mg (14%). <sup>1</sup>H-NMR (CDCl<sub>3</sub>, 20°C, 80.13 MHz): 0.9-1.4 (m, 30H, CH<sub>3</sub>), 1.7-2.4 (m, 4H, CH<sub>2</sub>CH<sub>3</sub>), 4.33 (d, 1H <sup>2</sup>J(PH) 16.6 Hz, CH), 4.75-5.4 (m, 4H OCH(CH<sub>3</sub>)<sub>2</sub>) ppm. <sup>13</sup>C{<sup>1</sup>H}-NMR (CDCl<sub>3</sub>, 20°C, 20.15 MHz): 6.3 (d, <sup>2</sup>J(PC) 4.5 Hz,  $P(CH_2CH_3)_2$ ), 6.5 (d, <sup>2</sup>J(PC) 4.7 Hz,  $P(CH_2)$ -CH<sub>3</sub>)<sub>2</sub>), 21.7, 21.8, 21.9 (je 1s, COOCH(CH<sub>3</sub>)<sub>2</sub>), 22.4 (s,  $OCH(CH_3)_2$ ), 22.8 (d, <sup>1</sup>J(PC) 49.2 Hz, P(CH<sub>2</sub>CH<sub>3</sub>)<sub>2</sub>), 44.1 (d, <sup>1</sup>J(PC) 42.2 Hz, C6), 67.7, 67.8, 68.7 (je 1s, COOCH(CH<sub>3</sub>)<sub>2</sub>), 69.9 (s, OCH(CH<sub>3</sub>)<sub>2</sub>), 91.9 (d, <sup>2</sup>J(PC) 3.7 Hz, C4), 127.8 (s, C3), 132.4 (s, C2), 156.9 (s,  $CO_2(^iPr)$  an C3), 157.7 (d,  $^3J(PC)$  5.0 Hz, C5), 162.8 (s, CO<sub>2</sub>(<sup>i</sup>Pr) an C2), 166.8 (s, CO<sub>2</sub>(<sup>i</sup>Pr) an C6) ppm. <sup>31</sup>P{<sup>1</sup>H}-NMR (Toluol, -30°C, 32.391 MHz): 60.3 (s) ppm. IR (Film): 1723 vs (C=O), 1617 m, 1560 s (C=C), 573 w (P=S) cm<sup>-1</sup>. Anal. Gef.: C, 54.87; H, 7.49; S, 6.12; Molmasse massenspektrometr. (FD-MS, 50°C), 518 [M<sup>+</sup>]. C<sub>24</sub>H<sub>39</sub>O<sub>8</sub>PS ber.: C, 55.58; H, 7.58; S, 6.18%; Molmasse 518.6.

3.1.3. 4-[(Diethylthioxophosphoranyl)(n-propoxycarbonyl)methyl]-5-n-propoxy-2,3-furandicarbonsäure-din-propylester (3d)

Einwaage 240 mg (0.48 mmol) 1 und 380 mg (1.9 mmol) 2d. Elutionsmittel: n-Hexan/Ethylacetat (3/2) 3. Fraktion, Dichlormethan/Ethylacetat (20/1) 1. Fraktion, weitere Reinigung mit n-Hexan/Ethylacetat (4/1) 2. Fraktion. Ausbeute 45 mg (18%). <sup>1</sup>H-NMR (CDCl<sub>3</sub>, 20°C, 80.13 MHz): 0.7–2.5 (m, 30H, CH<sub>3</sub>,  $CH_2CH_3$ ), 4.0-4.3 (m, 8H,  $OCH_2CH_2CH_3$ ), 4.47 (d, <sup>2</sup>J(PH) 16.4 Hz, CH), ppm. <sup>13</sup>C{<sup>1</sup>H}-NMR (CDCl<sub>3</sub>, 20°C, 20.15 MHz): 6.3 (d, <sup>2</sup>J(PC) 5.2 Hz, P(CH<sub>2</sub>CH<sub>3</sub>)<sub>2</sub>), 6.5 (d,  ${}^{2}J(PC)$  5.2 Hz,  $P(CH_{2}CH_{3})_{2}$ ), 10.3 (s,  $CH_2CH_2CH_3$ ), 21.8 (s,  $CH_2CH_2CH_3$ ), 23.0 (d, <sup>1</sup>J(PC)) 48.8 Hz,  $P(CH_2CH_3)_2$ , 43.7 (d, <sup>1</sup>J(PC) 41.1 Hz, C6), 66.6, 67.5, 68.3 (je 1s, COOCH<sub>2</sub>CH<sub>2</sub>CH<sub>3</sub>), 73.9 (s, OCH<sub>2</sub>CH<sub>2</sub>CH<sub>3</sub>), 91.8 (d, <sup>2</sup>J(PC) 4.9 Hz, C4), 127.4 (s, C3), 132.3 (s, C2), 157.4 (s, CO<sub>2</sub>(<sup>n</sup>Pr) an C3), 158.5 (d,  ${}^{3}J(PC)$  4.9 Hz, C5), 163.2 (s, CO<sub>2</sub>(<sup>n</sup>Pr) an C2), 167.4 (s,  $CO_2(^{n}Pr)$  an C6) ppm. <sup>31</sup>P{<sup>1</sup>H}-NMR (Toluol, -30°C, 32.391 MHz): 58.9 (s) ppm. IR (Film): 1732 vs (\C=O), 1622 m, 1563 s (C=C), 575 w (P=S) cm<sup>-1</sup>. Anal. Gef.: C, 55.59; H, 7.32; Molmasse massenspektrometr. (FD-MS, 65°C), 518.3 [M<sup>+</sup>].  $C_{24}H_{39}O_8PS$  ber.: C, 55.58; H, 7.58%; Molmasse 518.6.

3.1.4. 4-[(Diethylthioxophosphoranyl)(tert-butoxycarbonyl)methyl]-5-tert-butoxy-2,3-furandicarbonsäure-ditert-butylester (3e)

Einwaage 400 mg (0.8 mmol) 1 und 725 mg (3.2 mmol) 2e. Elutionsmittel: Ethylacetat 1. Fraktion, n-Hexan/Ethylacetat (5/1) 3. Fraktion. Ausbeute 84 mg (18%). <sup>1</sup>H-NMR (CDCl<sub>3</sub>, 20°C, 80.13 MHz): 0.8-2.4 (m, 46H, CH<sub>3</sub>, CH<sub>2</sub>CH<sub>3</sub>), 4.28 (d, 1H,  ${}^{2}J$ (PH) 17.2 Hz, CH) ppm. <sup>13</sup>C{<sup>1</sup>H}-NMR (CDCl<sub>3</sub>, 20°C, 20.15 MHz): 6.3 (d,  ${}^{2}J(PC)$  4.5 Hz, P(CH<sub>2</sub>CH<sub>3</sub>)<sub>2</sub>), 6.5 (d,  ${}^{2}J(PC)$  4.5 Hz,  $P(CH_2CH_3)_2$ ), 22.9 (d, <sup>1</sup>J(PC) 49.9 Hz,  $P(CH_2)_2$  $(CH_3)_2$ , 23.2 (d, <sup>1</sup>J(PC) 50.4 Hz, P( $CH_2CH_3$ )<sub>2</sub>), 27.9, 28.0, 28.1 (je 1s,  $COOC(CH_3)_3$ ), 28.7 (s,  $OC(CH_3)_3$ ), 45.3 (d, <sup>1</sup>J(PC) 42.4 Hz, C6), 81.7, 82.5, 82.6 (je 1s,  $COOC(CH_3)_3$ ), 86.5 (s,  $OC(CH_3)_3$ ), 94.5 (d, <sup>2</sup>J(PC) 5.0 Hz, C4), 127.4 (d, <sup>3</sup>J(PC) 3.0 Hz, C3), 133.7 (s, C2), 156.4 (s, CO<sub>2</sub>(<sup>t</sup>Bu) an C3), 156.7 (d, <sup>3</sup>J(PC) 5.0 Hz, C5), 161.9 (s,  $CO_2(^tBu)$  an C2), 166.0 (s,  $CO_2(^tBu)$  an C6) ppm. <sup>31</sup>P{<sup>1</sup>H}-NMR (Toluol, -30°C, 32.391 MHz): 58.9 (s) ppm. IR (Film): 1727 vs (C=O), 1617 m, 1560 s (C=C), 566 w (P=S) cm<sup>-1</sup>. Anal. Gef.: C, 58.63; H, 8.10; Molmasse massenspektrometr. (FD-MS, 65°C), 574.2  $[M^+]$ . C<sub>28</sub>H<sub>47</sub>O<sub>8</sub>PS ber.: C, 58.52; H, 8.24%; Molmasse 574.7.

3.1.5. 4-[(Diethylthioxophosphoranyl)(n-butoxycarbonyl)methyl]-5-n-butoxy-2,3-furandicarbonsäure-di-nbutylester (3f)

Einwaage 500 mg (1.0 mmol) 1 und 904 mg (4.0 mmol) 2f. Elutionsmittel: Ethylacetat 1. Fraktion, n-Hexan/Ethylacetat (5/1) 4. Fraktion, weitere Reinigung mit Dichlormethan/Ethylacetat (10/1) 2. Fraktion. Ausbeute 103 mg (18%). <sup>1</sup>H-NMR (CDCl<sub>3</sub>, 20°C, 80.13 MHz): 0.8-2.3 (m, 38H, CH<sub>3</sub>, CH<sub>2</sub>CH<sub>3</sub>,  $CH_2CH_2CH_3$ ), 3.7-4.3 (m, 8H, OCH\_2CH\_2CH\_2CH\_3), 4.44 (d, 1H, <sup>2</sup>J(PH) 16.4 Hz, CH) ppm. <sup>13</sup>C{<sup>1</sup>H}-NMR  $(CDCl_3, 20^{\circ}C, 20.15, 62.86 \text{ MHz})$ : 6.2 (d, <sup>2</sup>J(PC) 5.4 Hz,  $P(CH_2CH_3)_2$ ), 6.5 (d, <sup>2</sup>J(PC) 4.9 Hz,  $P(CH_2 (CH_3)_2$ , 13.5 (s,  $(CH_2)_3 CH_3$ ), 18.8, 19.0, 19.0, 19.1 (je 1s,  $CH_2CH_2CH_2CH_3$ ), 22.9 (d, <sup>1</sup>J(PC) 49.8 Hz,  $P(CH_2CH_3)_2$ , 30.2, 30.4, 30.7, 31.2 (je 1s,  $CH_2CH_2CH_2CH_3$ , 43.7 (d, <sup>1</sup>*J*(PC) 42.3 Hz, C6), 64.8, 65.6, 65.8, (je 1s, COOCH<sub>2</sub>CH<sub>2</sub>CH<sub>2</sub>CH<sub>3</sub>), 71.7 (s, OCH<sub>2</sub>CH<sub>2</sub>CH<sub>2</sub>CH<sub>3</sub>), 91.7 (d, <sup>2</sup>J(PC) 4.6 Hz, C4), 127.4 (s, C3), 132.5 (s, C2), 157.4 (s, CO<sub>2</sub>(<sup>n</sup>Bu) an C3), 158.4 (d, <sup>3</sup>J(PC) 5.0 Hz, C5), 163.2 (s, CO<sub>2</sub>(<sup>n</sup>Bu) an C2), 167.3 (s, CO<sub>2</sub>(<sup>n</sup>Bu) an C6) ppm. <sup>31</sup>P{<sup>1</sup>H}-NMR (Toluol, -30°C, 32.391 MHz): 59.1 (s) ppm. IR (Film): 1726 vs ( $\C=O$ ), 1623 m, 1563 s (C=C), 579 w (P=S) cm<sup>-1</sup>. Anal. Gef.: C, 57.57; H, 8.05; S, 6.02; Molmasse massenspektrometr. (FD-MS, 65°C), 574.3 [M<sup>+</sup>]. C<sub>28</sub>H<sub>47</sub>O<sub>8</sub>PS ber.: C, 58.52; H, 8.24; S, 5.58%; Molmasse 574.7.

3.1.6. 4-[(Diethylthioxophosphoranyl)(neopentoxycarbonyl)methyl]-5-neopentoxy-2,3-furandicarbonsäure-dineopentylester (**3g**)

Einwaage 500 mg (1.0 mmol) 1 und 1.016 g (4.0 mmol) 2g. Elutionsmittel: Ethylacetat 1. Fraktion, n-Hexan/Ethylacetat (17/1) 4. Fraktion. Ausbeute 145 mg (23%). Schmp. 112°C. <sup>1</sup>H-NMR (CDCl<sub>3</sub>, 20°C, 80.13 MHz): 0.7–2.5 (m, 46H, CH<sub>3</sub>, CH<sub>2</sub>CH<sub>3</sub>), 3.6–4.1 (m, 8H, OCH<sub>2</sub>), 4.48 (d, 1H,  ${}^{2}J(PH)$  15.9 Hz, CH) ppm. <sup>13</sup>C{<sup>1</sup>H}-NMR (CDCl<sub>3</sub>, 20°C, 20.15 MHz): 6.1 (d,  ${}^{2}J(PC)$  4.8 Hz, P(CH<sub>2</sub>CH<sub>3</sub>)<sub>2</sub>), 6.4 (d,  ${}^{2}J(PC)$  4.8 Hz,  $P(CH_2CH_3)_2$ , 22.7 (d, <sup>1</sup>J(PC) 50.1 Hz,  $P(CH_2CH_3)_2$ ), 22.8 (d,  ${}^{1}J(PC)$  50.3 Hz, P(CH<sub>2</sub>CH<sub>3</sub>)<sub>2</sub>), 26.1, 26.3, 26.4, 26.5 (je 1s,  $C(CH_3)_3$ ), 31.1, 31.2, 31.5, 31.7 (je 1s, COOCH<sub>2</sub>C(CH<sub>3</sub>)<sub>3</sub>), 43.6 (d, <sup>1</sup>J(PC) 43.9 Hz, C6), 74.0, 75.2, 75.2 (je 1s,  $COOCH_2C(CH_3)_3$ ), 81.3 (s, OCH<sub>2</sub>C(CH<sub>3</sub>)<sub>3</sub>), 90.3 (d, <sup>2</sup>J(PC) 4.8 Hz, C4), 127.7 (d, <sup>3</sup>*J*(PC) 2.6 Hz, C3), 132.2 (s, C2), 157.1 (s,  $COOCH_{2}C(CH_{3})_{3}$ ) an C3), 158.0 (d, <sup>3</sup>J(PC) 4.8 Hz, C5), 162.8 (s,  $COOCH_2C(CH_3)_3$ ) an C2), 167.2 (s,  $COOCH_2C(CH_3)_3$ ) an C6) ppm. <sup>31</sup>P{<sup>1</sup>H}-NMR (Toluol, -30°C, 32.391 MHz): 58.2 (s) ppm. IR (KBr): 1756, 1728, 1715 vs (C=O), 1624 m, 1557 s (C=C), 587 w (P=S) cm<sup>-1</sup>. Anal. Gef.: C, 60.53; H, 8.85; Molmasse massenspektrometr. (FD-MS, 65°C), 630.7 [M<sup>+</sup>]. C<sub>36</sub>H<sub>55</sub>O<sub>8</sub>PS ber.: C, 60.93; H, 8.85%; Molmasse 630.8.

3.1.7. 4-[(Diethylthioxophosphoranyl)(cyclohexoxycarbonyl)methyl]-5-cyclohexoxy-2,3-furandicarbonsäure-dicyclohexylester (**3h**)

Einwaage 500 mg (1.0 mmol) 1 und 1.128 mg (4.0 mmol) 2h. Elutionsmittel: Ethylacetat 1. Fraktion, n-Hexan/Ethylacetat (17/1) 2. Fraktion. Ausbeute 149 mg (22%). <sup>1</sup>H-NMR (CDCl<sub>3</sub>, 20°C, 80.13 MHz): 0.7-2.5 (m, 50H, CH<sub>3</sub>, CH<sub>2</sub>), 4.28 (d, 1H, <sup>2</sup>J(PH) 16.6 Hz, CH an C6), 4.5–5.1 (m, 4H, CH in  $C_6H_{11}$ ) ppm. <sup>13</sup>C{<sup>1</sup>H}-NMR (CDCl<sub>3</sub>, 20°C, 20.15 MHz): 6.2 (d, <sup>2</sup>J(PC) 4.5 Hz,  $P(CH_2CH_3)_2$ ), 6.4 (d, <sup>2</sup>J(PC) 4.6 Hz,  $P(CH_2CH_3)_2$ , 22.8 (d, <sup>1</sup>J(PC) 50.2 Hz,  $P(CH_2CH_3)_2$ ), 22.5, 23.6, 25.3, 31.4, 32.0 (je 1s, CH<sub>2</sub> in C<sub>6</sub>H<sub>11</sub>), 44.4 (d, <sup>1</sup>*J*(PC) 41.9 Hz, C6), 73.1, 74.4, 74.5 (je 1s, COOCH in  $C_6H_{11}$ ), 81.6 (s, OCH in  $C_6H_{11}$ ), 91.8 (d, <sup>2</sup>J(PC) 4.4 Hz, C4), 127.8 (d, <sup>3</sup>J(PC) 2.4 Hz, C3), 133.2 (s, C2), 156.6 (s, COOC<sub>6</sub>H<sub>11</sub> an C3), 157.6 (d, <sup>3</sup>J(PC) 4.4 Hz, C5), 162.3 (s, COOC<sub>6</sub>H<sub>11</sub> an C2), 166.5 (s, COOC<sub>6</sub>H<sub>11</sub> an C6) ppm. <sup>31</sup>P{<sup>1</sup>H}-NMR (Toluol, -30°C, 32.391 MHz): 58.4 (s) ppm. IR (Film): 1730 vs (C=O), 1618 m, 1564 s (C=C), 576 w (P=S) cm<sup>-1</sup>. Anal. Gef.: C, 63.35; H, 8.27; S, 4.82; Molmasse massenspektrometr. (FD-MS, 65°C), 678.7 [M<sup>+</sup>]. C<sub>36</sub>H<sub>55</sub>O<sub>8</sub>PS ber.: C, 63.69; H, 8.17; S, 4.72%; Molmasse 678.9.

# 3.2. 4-[(Deutero)(diethylthioxophosphoranyl)(tert-butoxycarbonyl)methyl]-5-tert-butoxy-2,3-furandicarbonsäure-di-tert-butylester (4e)

Zu einer Lösung von 70 mg 3e (0.12 mmol) in 20 ml THF fügt man 46 mg (1.00 mmol) Kalium-tertbutanolat und rührt die Lösung bei 25°C ca. 30 min, bis keine Farbvertiefung mehr auftritt. Anschließend versetzt man die Reaktionslösung mit 1 ml D<sub>2</sub>O und gibt in kleinen Mengen DCl in D<sub>2</sub>O zu, bis die Lösung leicht sauer reagiert. Das Solvens wird im Vakuum entfernt, der Rückstand in 20 ml CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> aufgenommen und die Suspension filtriert (P4). Nach dem Trocknen im Vakuum erhält man ein farbloses Öl. Ausbeute 62 mg (88%). <sup>1</sup>H-NMR (CDCl<sub>3</sub>, 20°C, 80.13 MHz): 0.8-2.4 (m, 46H, CH<sub>3</sub>, CH<sub>2</sub>CH<sub>3</sub>) ppm. <sup>13</sup>C{<sup>1</sup>H}-NMR (CDCl<sub>3</sub>, 20°C, 20.15 MHz): 6.3 (d, <sup>2</sup>J(PC) 4.5 Hz,  $P(CH_2CH_3)_2)$ , 6.5 (d, <sup>2</sup>J(PC) 4.5 Hz,  $P(CH_2CH_3)_2$ , 22.9 (d, <sup>1</sup>J(PC) 49.7 Hz,  $P(CH_2CH_3)_2$ ), 23.2 (d,  ${}^{1}J(PC)$  50.2 Hz,  $P(CH_{2}CH_{3})_{2}$ ), 28.1 (s, COOC(CH<sub>3</sub>)<sub>3</sub>), 28.7 (s, OC(CH<sub>3</sub>)<sub>3</sub>), 81.8, 82.6, 82.7 (je 1s, COOC(CH<sub>3</sub>)<sub>3</sub>), 86.6 (s, OC(CH<sub>3</sub>)<sub>3</sub>) ppm. Molmasse massenspektrometr. (FD-MS, 65°C), 575.4 [M<sup>+</sup>].  $C_{28}H_{46}DO_8PS$  ber.: Molmasse 575.7.

# 3.3. 4-[1-(Diethylthioxophosphoranyl)-1-(tert-butoxycarbonyl)ethyl]-5-tert-butoxy-2,3-furandicarbonsäure-ditert-butylester (5e)

Zu einer Lösung von 100 mg (0.17 mmol) **3e** in 20 ml THF fügt man 23 mg (0.5 mmol) Kalium-tert-butanolat und rührt die Lösung bei 25°C *ca.* 30 min, bis keine Farbvertiefung mehr auftritt. Anschließend versetzt man die Reaktionslösung mit 73 mg (0.5 mmol)  $[Me_3O][BF_4]$  und rührt weitere 3 h bei 25°C. Das Solvens wird im Vakuum entfernt, der Rückstand in *n*-Hexan/Ethylacetat (15/1) aufgenommen, filtriert (P4) und mitteldruckchromatographisch gereinigt. Elutionsmittel: *n*-Hexan/Ethylacetat (15/1) 2. Fraktion. Ausbeute: 22 mg (21%). <sup>31</sup>P{<sup>1</sup>H}-NMR (Toluol,  $-30^{\circ}$ C, 32.391 MHz): 50.3 (s) ppm. Molmasse massenspektrometr. (FD-MS, 65°C), 588.6 [M<sup>+</sup>]. C<sub>29</sub>H<sub>49</sub>O<sub>8</sub>PS ber.: Molmasse 588.7.

#### 3.4. Röntgenstrukturanalyse von 3g \*

Einkristalle mit den Abmessungen  $0.15 \times 0.2 \times 0.3$ mm wurden aus *n*-Hexan erhalten und auf einem

<sup>\*</sup> Weitere Einzelheiten zur Kristallstrukturuntersuchung können beim fachinformationszentrum Karlsruhe, Gesellschaft für wissenschaftlich-technische Information mbH, D-76344 Eggenstein-Leopoldshafen, unter Angabe der Hinterlegungsnumber CSD-57209, der Autorennamen und des Zeitschriftenzitates angefordert werden.

Vierkreisdiffraktometer CAD4 der Fa. Enraf-Nonius vermessen. Tabelle 1 enthält die wichtigsten Kristalldaten und Meßbedingungen. Es wurde P1 als trikline Raumgruppe angenommen und durch erfolgreiche Verfeinerung bestätigt. Reduzierte-Zellen-Berechnungen deuteten keine höhere Laue-Symmetrie an. Die Lösung der Struktur gelang mit direkten Methoden [20] und wurde durch Differenz-Fourier-Synthese [21] vervollständigt. Nach Verfeinerung aller Atomlagen (außer H) mit isotropen Temperaturfaktoren wurde eine empirische Absorptionskorrektur (DIFABS) [22] durchgeführt (minimale bzw. maximale Absorption 0.798 bzw. 1.382). Bei Einführung der berechneten H-Atompositionen in die Strukturfaktorberechnung ergab sich der endgültige R-Wert von 0.086. Die Lageparameter von 3g sind in Tabelle 2 zusammengestellt.

# 3.5. NMR-, IR-, Massen-Spektren, Mikroelementaranalysen und Mitteldruck-Chromatographieanlage

<sup>1</sup>H-NMR-Spektren: Bruker AC 80 (80.13 MHz, int. Standard CDCl<sub>3</sub>); <sup>13</sup>C{<sup>1</sup>H}-NMR-Spektren: Bruker AC 80, AC 250 und Cryospec WM 400 (20.15, 62.86 und 100.62 MHz, int. Standard CDCl<sub>3</sub>); <sup>31</sup>P{<sup>1</sup>H}-NMR-Spektren: Bruker WP 80 (32.391 MHz, ext. Standard 1 proz.  $H_3PO_4/(CD_3)_2CO$ ); IR-Spektren: Bruker FT-IR-Spektrometer, Modell IFS 48; FD-Massenspektren:

TABELLE 1. Kristall- und Meßdaten von 3g

Formel	C <sub>32</sub> H <sub>55</sub> O <sub>8</sub> PS
Molmasse	630.82
Raumgruppe	PĪ
Gitterkonstanten	
a (pm)	1089.4(3)
<i>b</i> (pm)	1183.9(3)
<i>c</i> (pm)	1595.9(5)
α (°)	103.66(3)
β (°)	108.65(3)
γ (°)	98.07(3)
Zellvolumen (pm <sup>3</sup> )	$1842.1 \times 10^{6}$
Dichte $d_{\rm ber}$ (g cm <sup>-3</sup> )	1.139
Formeleinheiten Z	2
F(000)	682
Meßtemperatur (°C)	21
Strahlung (Graphitmonochromator)	Cu-K
$\mu(Cu-K\alpha)(cm^{-1})$	15.12
Meßbereich $\theta_{max}$ (°C)	69
Scan	ω/θ
Scangeschwindigkeit	variabel
h	$0 \rightarrow 13$
k	- 14 → 14
1	<i>—</i> 19 <i>→</i> 19
Gesamtzahl der Reflexe	7046
Zahl der Reflexe mit $I \ge 3\sigma(I)$	5574
verfeinerte Parameter	379
R-Wert	0.086
Rw	0.101

TABELLE	2. Lageparameter und isotrope äquivalente Temperatur-
parameter:	$U_{\rm eq} ({\rm pm}^2 \times 10^{-1})$ der Atome von 3g $[U_{\rm eq} = 1/3(U_{11} + U_{22})]$
$+ U_{33}$ ]	

33.				
Atom	x	y	z	U <sub>eq</sub>
3	0.0646(2)	0.7984(2)	0.5278(1)	0.062(1)
2	0.2240(1)	0.9267(1)	0.59116(8)	0.050(1)
D1	0.2350(3)	0.9120(3)	0.8916(2)	0.036(1)
52	0.0995(4)	0.7772(4)	0.9620(2)	0.063(2)
D3	0.0459(4)	0.6198(3)	0.8379(2)	0.052(2)
D4	0.0238(3)	0.5991(3)	0.6503(2)	0.042(2)
<b>D</b> 5	0.2366(3)	0.6199(3)	0.6593(2)	0.041(2)
<b>D</b> 6	0.5028(4)	1.0721(3)	0.7228(3)	0.061(2)
<b>D</b> 7	0.5619(3)	0.9324(3)	0.7900(3)	0.049(2)
<b>D</b> 8	0.3653(4)	1.0682(3)	0.8740(2)	0.048(2)
C1	0.1678(4)	0.7955(4)	0.8387(3)	0.033(2)
C2	0.1921(4)	0.7695(4)	0.7587(3)	0.029(2)
C3	0.2784(4)	0.8728(4)	0.7598(3)	0.032(2)
C4	0.2993(4)	0.9554(4)	0.8415(3)	0.037(2)
C5	0.1011(5)	0.7314(4)	0.8866(3)	0.039(2)
C6	- 0.0270(7)	0.5488(5)	0.8782(4)	0.070(4)
27	-0.1170(6)	0.4385(5)	0.8023(4)	0.053(3)
C8	0.1361(4)	0.6535(4)	0.6831(3)	0.035(2)
C9	0.1980(5)	0.5124(5)	0.5794(4)	0.047(3)
C10	0.3203(5)	0.4597(5)	0.5915(4)	0.048(3)
C11	0.3393(4)	0.8906(4)	0.6901(3)	0.035(2)
C12	0.4745(4)	0.9779(4)	0.7350(3)	0.041(2)
C13	0.7000(5)	1.0024(5)	0.8379(4)	0.051(3)
C14	0.7925(5)	0.9431(5)	0.8004(4)	0.049(3)
C15	0.3179(6)	0.9482(6)	0.5176(4)	0.074(4)
C16	0.3684(8)	0.8371(8)	0.4816(5)	0.098(6)
C17	0.1936(6)	1.0736(5)	0.6332(5)	0.070(4)
C18	0.0880(7)	1.0732(7)	0.6768(5)	0.100(4)
C19	0.387(1)	1.1337(6)	0.9672(5)	0.096(8)
C20	0.4355(6)	1.2663(5)	0.9815(4)	0.053(3)
C71	-0.0404(7)	0.3631(6)	0.7565(6)	0.087(5)
C72	-0.2154(7)	0.4732(6)	0.7266(5)	0.083(4)
C73	-0.1955(9)	0.3678(7)	0.8469(5)	0.101(6)
C101	0.4377(6)	0.5544(7)	0.6013(6)	0.083(5)
C102	0.349(1)	0.4143(7)	0.6739(6)	0.117(7)
C103	0.2838(6)	0.3553(6)	0.5029(5)	0.072(4)
C141	0.9329(5)	1.0211(6)	0.8551(4)	0.062(3)
C142	0.7537(8)	0.939(1)	0.6961(5)	0.115(4)
C143	0.7823(8)	0.8152(7)	0.8082(8)	0.135(4)
C201	0.336(1)	1.3078(8)	0.921(1)	0.195(4)
C202	0.475(2)	1.3290(9)	1.0859(7)	0.175(6)
C203	0.552(1)	1.292(1)	0.957(1)	0.185(7)

Finnigan MAT 711 A (modifiziert von Fa. AMD). Mikroelementaranalysen: Carlo Erba 1106; Mitteldruck-Chromatographieanlage: Knauer HPLC Pumpe 64, UV Photometer, Merck Lobar<sup>®</sup> Fertigsäule, Größe C (550-37), LiChroprep<sup>®</sup> Si 60 (40–63  $\mu$ m).

# Dank

Wir danken der Volkswagen-Stiftung, dem Verband der Chemischen Industrie e.V., Fonds der Chemischen Industrie für die finanzielle Förderung dieser Untersuchungen. Der BASF Aktiengesellschaft sind wir für die Überlassung von wertvollen Ausgangsmaterialien ebenfalls zu Dank verpflichtet.

- 10 K.E. Frick, Dissertation, Universität Tübingen, 1988.
- 11 E. Taskinen und M.-L. Pentikäinen, Tetrahedron, 34 (1978) 2365.
- 12 H.-O. Kalinowski, S. Berger und S. Braun, <sup>13</sup>C-NMR-Spektroskopie, Georg Thieme Verlag, Stuttgart, 1984, S. 63.
- 13 J.A. Pinock und A.A. Moutsokapas, Can. J. Chem., 55 (1977) 979.
- 14 B. Bak, D. Christensen, W.B. Dixon, L. Hansen-Nygaard, J.R. Andersen und M. Schottländer, J. Mol. Spectrosc., 9 (1962) 124.
- 15 L. Pauling, Die Natur der Chemischen Bindung, 3. Auflage, Verlag Chemie, Weinheim/Bergstr., 1968, S. 217.
- 16 E. Lindner, A. Rau und S. Hoehne, Angew. Chem., 91 (1979) 568; Angew. Chem., Int. Ed. Engl., 18 (1979) 534.
- 17 G.H. Jeffry und A.I. Vogel, J. Chem. Soc., (1948) 658.
- 18 I. Böhm, H. Herrmann, K. Menke und H. Hopf, Chem. Ber., 111 (1978) 523.
- 19 G. Jander und E. Blasius, Lehrbuch der analytischen und präparativen anorganischen Chemie, 12. Auflage, S. Hirzel Verlag, Stuttgart 1985, S. 259.
- 20 G.M. Sheldrick, Universität Göttingen, Programmsystem SHELXS.
- 21 B.A. Frenz und Ass. Inc., College Station TX 77840, USA, und Enraf-Nonius, Delft, Niederlande, *Structure Determination Package* (VAXSDP).
- 22 N. Walker und D. Stuart, Acta Crystallogr., Sect. A, 39 (1983) 158.

#### Literatur

- 1 E. Lindner, C. Haase und H.A. Mayer, J. Organomet. Chem., im Druck.
- 2 H. Bönnemann und W. Brijoux, Adv. Heterocycl. Chem., 48 (1990) 177.
- 3 M. Regitz und P. Binger, Angew. Chem., 100 (1988) 1541; Angew. Chem., Int. Ed. Engl., 27 (1988) 1484.
- 4 E. Lindner, Adv. Heterocycl. Chem., 39 (1986) 237.
- E. Lindner, V. Käss und H.A. Mayer, Chem. Ber., 123 (1990) 783;
  E. Lindner, V. Käss, W. Hiller und R. Fawzi, Angew. Chem., 101 (1989) 460; Angew. Chem., Int. Ed. Engl., 28 (1989) 448.
- 6 E. Lindner, C.-P. Krieg, W. Hiller und R. Fawzi, Angew. Chem., 96 (1984) 508; Angew. Chem., Int. Ed. Engl., 23 (1984) 523.
- 7 E. Lindner, K.E. Frick, R. Fawzi, W. Hiller und M. Stängle, *Chem. Ber.*, 121 (1988) 1075.
- 8 E. Lindner, K.E. Frick, M. Stängle, R. Fawzi und W. Hiller, *Chem. Ber.*, 122 (1989) 53.
- 9 E. Lindner, C. Haase und H.A. Mayer, *Chem. Ber.*, 124 (1991) 1985.