Journal of Organometallic Chemistry, 428 (1992) 379-400 Elsevier Sequoia S.A., Lausanne JOM 22613

Darstellung μ_3 -Chalkogenverbrückter dreikerniger Carbonyleisencluster durch die Reaktionsfolge XCN⁻, Et₃O⁺. Aufbau und Dynamik von $(\mu_3$ -X) $(\mu_3$ -PR)Fe₃(CO)₇L₂ (X = S, Se, Te; L = CO, EtNC, P(OMe)₃) *

W. Imhof, G. Huttner, B. Eber und D. Günauer

Anorganisch-Chemisches Institut der Universität Heidelberg, Im Neuenheimer Feld 270, W-6900 Heidelberg (Deutschland)

(Eingegangen den 13. Dezember 1991)

Abstract

The clusters $(\mu_3$ -PR)Fe₃(CO)₁₀ produce adducts with chalcogenocyanates XCN⁻ (X = S, Se, Te) which, when alkylated with Et₃O⁺, lead to the carbonyl clusters $(\mu_3$ -PR)(μ_3 -X)Fe₃(CO)₉ (1) or their isonitrile substitution products $(\mu_3$ -PR)(μ_3 -X)Fe₃(CO)₈(CNEt) (2), respectively. One or two CO groups of the clusters 1 can be substituted by trimethylphosphite (TMP) by means of thermal activation. In the case of the monosubstituted products $(\mu_3$ -PR)(μ_3 -X)Fe₃(CO)₈(TMP) (3); the isomer which crystallizes is that in which one of the CO-groups at the apical iron of the square-pyramidal cluster 1 is substituted. In solution a slow isomerisation (on the NMR timescale) occurs to give substitution products in which the TMP ligand is bound to an equatorial iron. Only two of the three geometrically different ligand positions at the equatorial iron centre are markedly populated. The rapid exchange of the TMP ligand between these two positions is frozen out at 210 K. Activation barriers of about 50 kJ mol⁻¹ for this isomerisation process can be calculated from the coalescence temperature of the ³¹P NMR resonances.

For the disubstituted products 4 a solid state structure is observed in which one TMP ligand is bound to the apical iron, and the second occupies an axial position at an equatorial iron. The 31 P NMR spectra of solutions of 4 demonstrate a dynamic equilibrium between all substitution patterns, in which both TMP ligands are bound separately to an iron centre of the cluster. Exchange between the positions at the apical iron and those at the equatorial iron centres appears to be slow on the NMR timescale. The exchange process between positions at the equatorial iron centres takes place rapidly and is frozen out at 200 K. Activation barriers of about 60 kJ mol⁻¹ for the corresponding exchange phenomena can be deduced from the coalescence temperatures.

The compounds 1 and all their substitution derivatives 2-4 show two reversible reductions in the cyclovoltammogram. The observed sequence of the reduction potentials corresponds to the nature of the substituents. The compounds 4 which are most difficult to reduce also show a reversible oxidation peak.

The results reported herein are documented by the conventional spectroscopic and analytical data as well as by seven X-ray diffraction studies.

Correspondence to: Professor Dr. G. Huttner, Anorganisch-Chemisches Institut der Universität Heidelberg, Im Neuenheimer Feld 270, W-6900 Heidelberg, Deutschland.

^{*} Herrn Professor W. Beck zum 60. Geburtstag gewidmet.

Zusammenfassung

Die Cluster (μ_3 -PR)Fe₃(CO)₁₀ bilden mit Chalkogenocyanaten XCN⁻ (X = S, Se, Te) Addukte, die durch Alkylierung mit Et₃O⁺ zu den Carbonylclustern (μ_3 -PR)(μ_3 -X)Fe₃(CO)₉ (1) bzw. deren Ethylisonitrilsubstitutionsprodukten (μ_3 -PR)(μ_3 -X)Fe₃(CO)₈(CNEt) (2) abreagieren. Eine oder zwei CO-Gruppen der Cluster 1 lassen sich bei thermischer Aktivierung durch Trimethylphosphit (TMP) austauschen. Die Monosubstitutionsprodukte (μ_3 -PR)(μ_3 -X)Fe₃(CO)₈(TMP) (3) kristallisieren jeweils in Form des Isomeren, bei dem eine der CO-Gruppen am apikalen Eisen der quadratisch-pyramidalen Cluster 1 substituiert ist. In Lösung findet eine auf der NMR-Zeitskala langsame Isomerisierung zu Substitutionsprodukten statt, in denen der TMP-Ligand an einem äquatorialen Eisen gebunden ist. Von den drei geometrisch verschiedenen Ligandpositionen an den äquatorialen Eisenzentren sind nur zwei nennenswert populiert. Der rasche Austausch des TMP-Liganden zwischen diesen zwei Positionen läßt sich bei 210 K einfrieren. Aus den Koaleszenztemperaturen der ³¹P-NMR-Resonanzen lassen sich Aktivierungsbarrieren von *ca*. 50 kJ mol⁻¹ für den Isomerisierungsprozeß ableiten.

Für die Disubstitutionsprodukte 4 findet man im Festkörper eine Struktur, bei der ein TMP-Ligand am apikalen Eisen gebunden ist; der zweite TMP-Ligand besetzt eine axiale Position am äquatorialständigen Eisen. Die ³¹P-NMR-Spektren der Lösungen von 4 belegen ein dynamisches Gleichgewicht zwischen allen Substitutionsformen, bei denen die beiden TMP-Liganden jeweils einzeln an ein Eisenzentrum des Clusters gebunden sind. Der Austausch zwischen den Positionen am apikalen Eisen und denen an den äquatorialen Eisenzentren erfolgt auf der NMR-Zeitskala langsam. Der Austausch zwischen den Positionen an den äquatorialen Eisenzentren erfolgt rasch und läßt sich bei 200 K einfrieren. Aus den Koaleszenztemperaturen lassen sich Aktivierungsbarrieren um 60 kJ mol⁻¹ für die entsprechenden Austauschphänomene ableiten.

Die Verbindungen 1 und alle ihre Substitutionsderivate 2-4 zeigen im Cyclovoltammogramm zwei reversible Reduktionen. Für die Reduktionspotentiale wird der für die Art der Substituenten erwartete Gang beobachtet. Die am schwersten zu reduzierenden Verbindungen 4 zeigen zusätzlich einen reversiblen Oxidationspeak.

Die beschriebenen Resultate werden außer durch die üblichen spektroskopischen und analytischen Daten zusätzlich durch sieben Einkristallstrukturanalysen belegt.

Einleitung

Der Aufbau von Clustern mit μ_3 -Chalkogenliganden gelingt auf einfache Weise durch Cyanidabstraktion aus clusterständigen Chalkogenocyanatliganden [1]. Durch diese Methodik waren ausgehend von $(\mu_3$ -PR)Fe₃(CO)₁₀ die Cluster $(\mu_3$ -PR)(\mu_3-X)Fe₃(CO)₉ mit X = S, Se, Te in guten Ausbeuten erhalten worden [1]. Bei der Ausarbeitung dieser Reaktion haben wir nun beobachtet, daß neben den Verbindungen 1, von denen wir die neuen Vertreter **1a**-c charakterisieren konnten, als isonitrilsubstituierte Derivate von 1 die Verbindungen **2a**-d entstehen (Schema 1). Die Ausbeute an 1c liegt dabei über 70%; die Verbindungen **1a,b** mit phosphorständigem Phenylrest können nur in Ausbeuten um 40% erhalten werden.

Ergebnisse

Struktur und Spektroskopie von 1

Der röntgenstrukturanalytisch ermittelte Bau von **1b** (Fig. 1, Tab. 1) entspricht in den vergleichbaren Details sehr gut dem, der für $(\mu_3$ -PⁱPr)(μ_3 -Te)Fe₃(CO)₉ ermittelt wurde [1]. Ebenso entsprechen die ν -CO-IR- und die NMR-Daten (Tab. 3) denen, die für andere Verbindungen vom Typ **1** bekannt sind [1].

^{*} Die Literaturnummer mit einem Sternchen deutet eine Bemerkung in der Literaturliste an.



Schema 1. Darstellung der Verbindungen 1 und 2.

Darstellung und Charakterisierung der Verbindungen 2

Bei sorgfältiger chromatographischer Aufarbeitung der Reaktionsgemische erhält man neben den Clustern 1 deren Ethylisonitrilsubstitutionsprodukte 2 in jeweils deutlich niedrigeren Ausbeuten. Die Isonitrilliganden in 2 lassen sich bereits an den charakteristischen ν -NC-IR-Banden um 2170 cm⁻¹ erkennen (Tab. 3) [2].

Durch Röntgenstrukturanalyse von 2a,b und d wurde nachgewiesen, daß der EtNC-Substituent jeweils an ein äquatorial-ständiges Eisen gebunden ist und übereinstimmend an diesem Eisen eine äquatoriale Lage, in *trans*-Stellung zum ringständigen Phosphor einnimmt. Stellvertretend für die drei strukturanalytisch



Fig. 1. Struktur von 1b [3*].

Fe1-Fe2	271.5(2)	Fe1-Fe3	271.2(2)
Fe1–Te	254.6(2)	Fe1–P	223.8(2)
Fe2–Te	256.4(2)	Fe3-Te	255.4(2)
Fe2-P	218.6(2)	Fe3–P	218.0(2)
Fe-C _{CO}	179.6(6)		
Fe2-Te-Fe3	91.1(1)	Te-Fe3-P	77.3(1)
Fe3-P-Fe2	113.7(1)	P-Fe2-Te	77.0(1)
Te-Fe1-P	76.5(1)	Fe2–Fe1–Fe3	84.7(1)
Fe2-Fe1-Te	58.2(1)	Te-Fe1-Fe3	58.0(1)
Fe3_Fe1_P	51.2(1)	P-Fe1-Fe2	51.3(1)

Tabelle 1 Abstände (pm) und Winkel (°) von 1b ^a

^a Abweichungen der letzten jeweils angegebenen Dezimalen in Klammern.

charakterisierten Verbindungen 2 gibt Fig. 2 den Bau von 2d wieder. Die wichtigsten Abstände und Winkel von 2a,b und d enthält Tab. 2. Die Gerüststrukturen von 2 entsprechen sehr gut dem Bau der Stammverbindungen 1 [1].

Bei den μ_3 -S-verbrückten Verbindungen **2a,b** findet man in den NMR-Spektren jeweils die Signalgruppen, die der statischen, strukturanalytisch bestimmten Anordnung dieser Komplexe entsprechen (Tab. 3). Bei den Komplexen **2c,d** deuten die ³¹P-NMR-Spektren das Vorliegen von zwei Isomeren in Lösung an: Für **2c** findet man bei 25°C zwei ³¹P-NMR-Signale (420.3 und 429.8 ppm) im Intensitätsverhältnis von ungefähr 4/1. Im ¹H-NMR-Spektrum dieser Verbindung



Fig. 2. Struktur von 2d [3*].

(X = S; R = Pr)	$(X = S; R = {}^{t}Bu)$	$(X = Se; R = {}^{t}Bu)$
266.3(2)	267.8(1)	270.2(3)
264.1(2)	263.5(1)	265.9(3)
224.7(2)	225.2(2)	225.0(3)
217.2(2)	218.4(1)	219.5(3)
218.9(3)	221.0(1)	221.9(3)
225.2(2)	225.5(1)	237.6(2)
224.9(3)	224.5(2)	236.4(2)
225.4(2)	225.5(1)	237.6(2)
189.8(7)	190.4(5)	190.7(8)
113.7(9)	114.4(6)	116.3(9)
143(1)	144.1(7)	142(1)
177.8(9)	178.1(6)	179.1(9)
106.5(1)	105.5(1)	108.2(1)
101.8(1)	102.0(1)	98.0(1)
75.2(1)	75.6(1)	76.6(1)
74.7(1)	74.9(1)	75.9(1)
157.8(2)	158.8(2)	157.6(3)
87.5(3)	88.3(2)	87.0(3)
177.9(8)	177.7(4)	175.8(8)
177.8(8)	178.9(5)	176.2(9)
er Ebene Fe2-X-Fe3- Fe3 9.7, P1 - 10.2 , Fe3 - 10.0, P1 10.4 Fe3 - 8 3 P1 9 2	-P (pm):	
	266.3(2) 264.1(2) 224.7(2) 217.2(2) 218.9(3) 225.2(2) 224.9(3) 225.4(2) 189.8(7) 113.7(9) 143(1) 177.8(9) 106.5(1) 101.8(1) 75.2(1) 74.7(1) 157.8(2) 87.5(3) 177.9(8) 177.8(8) er Ebene Fe2-X-Fe3- Fe3 9.7, P1 - 10.2 , Fe3 - 10.0, P1 10.4 , Fe3 - 8.3, P1 9.2	$\begin{array}{cccccccccccccccccccccccccccccccccccc$

Abstände (pm) und Winkel (°) von 2a, 2b und 2d a

Tabelle 2

^a Abweichungen der letzten jeweils angegebenen Dezimalen in Klammern.

findet man entsprechend Signalgruppen für die Methylenprotonen des Isonitrilliganden ebenfalls im Verhältnis 4/1 (Tab. 3). Die Methyl-Resonanzen von 2c liegen in einem so engen Bereich, daß eine Zuordnung zu den beiden Isomeren im Einzelnen nicht möglich ist; ebensowenig läßt sich die für die Isopropyl-CH-Gruppe beobachtete Multiplettstruktur auf die Komponenten der einzelnen Isomeren hin auflösen. Im ¹³C-NMR-Spektrum von 2c konnten unter den angewendeten Aufnahmebedingungen sowie wegen der begrenzten Löslichkeit von 2c nur die Signale der Hauptkomponente des Isomerengemisches beobachtet werden. Das durch den Quadrupoleffekt des Stickstoffatoms zusätzlich verbreiterte ¹³C-Signal des koordinierten Isonitril-Kohlenstoff-Zentrums konnte für keine der Verbindungen 2 beobachtet werden. Für 2d erhält man im ³¹P-NMR-Spektrum neben dem Hauptsignal bei 449,1 ppm (Tab. 3) ein weiteres Signal bei 458,2 ppm. Die relative Intensität der beiden Signale liegt bei weniger als 10/1; weder im ¹H-NMR-Spektrum von 2d (Überlagerung und kleine Intensität) noch in dessen ¹³C-NMR-Spektrum lassen sich Signalgruppen finden, die der Unterschußkomponente des Isomerengemisches 2d zuzuordnen wären. Die Spektren entsprechen dem, was man für den strukturanalytisch belegten Bau von 2d erwarten würde.

Die ³¹P-NMR-Spektren von 2c und d belegen, daß diese Verbindungen in zwei isomeren Formen auftreten. Die an den Verbindungen vom Typ 3 (s.u.)

Tabelle	3
---------	---

Spektroskopische Daten der Verbindungen 1a-c, 2a-d, 3a und 3b

Verbindung	IR ^a	¹ H-NMR ^b	³¹ P{ ¹ H}-NMR ^b	¹³ C{ ¹ H}-NMR ^b
1a	2083w, 2052vs, 2032vs, 2012s 1998m	7.53–7.64(M)	378.2(S)	128.9(D), ${}^{3}J(PC) = 10$ 131.4(D), ${}^{2}J(PC) = 8$ 131.9(S) 141.8(D), ${}^{1}J(PC) = 12$ 206.5(br) 212.0(S)
16	2084vw, 2075vw, 2046vs, 2027vs 2007s, 1995m	7.55–7.71(M)	403.1(S)	128.8(D), ${}^{3}J(PC) = 10$ 131.1(D), ${}^{2}J(PC) = 8$ 131.6(S) 146.0(D), ${}^{1}J(PC) = 12$ 207.8(br) 213.0(S)
1c	2073vw, 2043vs, 2023vs, 2000s 1987m	1.58(D), ³ J(PH) = 15	482.6(S)	31.5(D), ${}^{2}J(PC) = 5$ 50.9(D), ${}^{1}J(PC) = 18$ 208.4(br) 213.4(S)
2a	2174w, 2062s, 2020vs, 2013s, 1994m, 1981m, 1976sh	1.3–1.5(M, 9H) 2.92(M, 1H) 3.63(Q, 2H), ³ J(HH) = 7	399.9(S)	15.0(S) 22.3(D), ${}^{2}J(PC) = 5$ 39.1(S) 39.6(D), ${}^{1}J(PC) = 14$ 207.8(br) 213.1(S)
2ь	2173w, 2061s, 2019vs, 2011vs 1993m, 1982w, 1965sh	1.42(D, 9H), ${}^{3}J(PH) = 16$ 1.40(T, 3H), ${}^{3}J(HH) = 7$ 3.69(Q, 2H), ${}^{3}J(HH) = 7$	427.0(S)	15.0(S) 30.8(S) 39.7(S) 45.2(S) 213.4(S)
2c	2170m, 2059vs, 2017vs, 2011vs, 1990s, 1977m	1.26–1.55(M, 12H) 2.84–3.05(M, 1H) 3.64(Q, 1.6H), ${}^{3}J$ (HH) = 7 3.82(Q, 0.4H), ${}^{3}J$ (HH) = 7	420.3(S) 429.8(S)	15.0(S) 22.5(D), ${}^{2}J(PC) = 18$ 39.8(S) 41.6(D), ${}^{1}J(PC) = 20$ 208.5(br) 213.9(S)
2d	2172m, 2061s, 2049vw, 2031s, 2018vs, 2011vs, 1993s, 1981m	1.45(D, 9H), ³ J(PH) = 16 1.56(T, 3H), ³ J(HH) = 12 3.62–3.69(M, 2H)	449.1(S) 458.2(S)	15.1(S) 32.3(D), ${}^{2}J(PC) = 23$ 39.8(S) 46.5(D), ${}^{1}J(PC) = 26$ 208.8(br) 215.5(S)
3a	2062w, 2035vs, 1997s, 1988s 1975w, 1931vw	1.51(D, 9H), ³ <i>J</i> (PH) = 17 3.79(D, 9H), ³ <i>J</i> (PH) = 12	175.6(D), ${}^{2}J(PP) = 45$ 452.4(D), ${}^{2}J(PP) = 45$	31.2(S) 46.4(D), ${}^{1}J(PC) = 26$ 52.7(D), ${}^{2}J(PC) = 6$ 52.9(D), ${}^{2}J(PC) = 5$ 208.5(br) 214.1(S)

Verbindung	IR ^a	¹ H-NMR ^{<i>b</i>}	³¹ P{ ¹ H}-NMR ^b
3b	2056m, 2029s,	$1.51(D), {}^{3}J(PH) = 15$	179.0(br)
	2023vs, 1995sh,	$1.59(D), {}^{3}J(PH) = 15$	181.2(D),
	1986vs, 1974sh	$3.72(D), {}^{3}J(PH) = 12$	2 J(PP) = 35
	1957vw	$3.79(D), {}^{3}J(PH) = 12$	467.5(br)

Tabelle 3 (Fortsetzung)

_	2023vs, 1995sh, 1986vs, 1974sh 1957vw	$1.59(D), {}^{3}J(PH) = 15$ 3.72(D), ${}^{3}J(PH) = 12$ 3.79(D), ${}^{3}J(PH) = 12$	181.2(D), 2J(PP) = 35 467.5(br) 477.2(D), 2J(PP) = 35	$49.3(D), {}^{1}J(PC) = 26$ $52.8(D), {}^{2}J(PC) = 5$ $53.1(D), {}^{2}J(PC) = 6$ 209.7(br) 214.8(S)
4a	2044m, 2000vs, 1981sh, 1974vs, 1954w, 1920vw	1.39(D), ³ J(PH) = 16 1.43(D), ³ J(PH) = 16 3.81-3.65(M)	168.7(br) 177.1(br) 179.5(D), ² J (PP) = 44 425.7(T), ² J (PP) = 76 433.5(D), ² J (PP) = 44	31.3(S) 45.3(D), ¹ J(PC) = 26 52.4(br) 209.6(br) 215.7(S)
4b	2039m, 2030m, 1991vs, 1980s 1971s, 1958sh, 1935sh	1.48(D), ³ J(PH) = 16 1.50(D), ³ J(PH) = 16 3.80-3.64(M) 3.80-3.64(M)	174.8(D), ${}^{2}J(PP) = 67$ 182.0(br) 184.7(D), ${}^{2}J(PP) = 38$ 455.2(T), ${}^{2}J(PP) = 70$ 461.0(D), ${}^{2}J(PP) = 38$	31.5(S) 48.1(D), ¹ J(PC) = 26 52.6(br) 210.8(br) 215.6(S)

^a Gelöst in Pentan, außer 4a, 4b: gelöst in Pentan/Dichlormethan (10/1).^b In CDCl₃, 296 K, δ (ppm), J (Hz).

gewonnenen Daten lassen es wahrscheinlich erscheinen, daß das jeweils in kleinerer Konzentration auftretende Isomer dasjenige ist, bei dem der Isonitrilligand am apikalen Eisen gebunden ist. Dafür spricht auch die Beobachtung, daß die für die beiden Isomeren von 2c charakteristischen ³¹P-NMR-Signale auch beim Erwärmen bis auf 70°C weder eine Verbreiterung noch eine Veränderung ihrer relativen Intensität zeigen. Der Austausch von apikalen und äquatorialen Eisenzentren in quadratisch-pyramidalen Carbonyleisenclustern ist an anderen Verbindungen als möglicher Isomerisierungsweg belegt [4]. Für die Verbindungen 1 und ihre Substitutionsderivate findet dieser Austausch im experimentell zugänglichen Temperaturbereich nicht oder nur sehr langsam statt; der Austausch zwischen den verschiedenen Ligandpositionen an den äquatorialen Eisenzentren erfolgt dagegen leicht (s.u.). Auf diese Beobachtung gestützt ist die Annahme plausibel, daß das für 2c.d jeweils beobachtete zweite Isomer den Isonitrilliganden am apikalen Eisen gebunden enthält. Diese Stellung des Substituenten entspricht der, die häufig für Monosubstitutionsprodukte quadratisch-pyramidaler Carbonyleisencluster gefunden wird [4]. Ausnahmen von dieser hier skizzierten Regelmäßigkeit findet man, wenn der Phosphanligand sehr sperrig ist, wie im 'BuP(OMe)₂-Substitutionsprodukt von $(\eta^2 - \mu_3 - \text{HCCPhS})\text{Fe}_2(\text{CO})_6$ [5], sowie für die Monosubstitutionsprodukte von Fe₃(CO)₉(μ_3 -X)₂ (X = NPh, PPh) mit P(OMe)₃ [6]. In diesen Fällen wird der Substituent an einem ringständigen Eisen in einer, bezogen auf den Ring, axialen Stellung gefunden [5,6,9]. Die μ_3 -P-verbrückte Verbindung zeigt in Lösung eine

¹³C{¹H}-NMR ^b

31.4(S)



Schema 2. Hypothese zur Bildung der verschiedenen Isomeren von Verbindung 2.

langsame Isomerisierung zu der am apikalen Eisenatom substituierten Verbindung (s. 3a,3b) [9a], während das NPh-überbrückte Derivat auch beim Erwärmen der Probe keine Tendenz zur Isomerisierung zeigt [9b]. Für die Substitution der Cluster $Fe_3(CO)_9(\mu_3-X)_2$ (X = S, Se) mit P(OR)_3 wird NMR-spektroskopisch ein Gemisch zweier Monosubstitutionsprodukte gefunden, wobei die Hauptkomponente dem Isomer entspricht, das die P(OR)₃-Gruppe an einem ringständigen Eisen in axialer Position trägt [6b,7]. Die strukturanalytisch für 2a,b,d gefundene Stellung des Isonitrilliganden in, bezogen auf den Ring, äquatorialer Position an einem ringständigen Eisenzentrum der quadratisch-pyramidalen Cluster ist daher ungewöhnlich. Sie kann unter der Annahme erklärt werden, daß bei der Darstellung von 2 aus $(\mu_3$ -PR)Fe₃(CO)₁₀, welche die Spaltung der X–C-Einheit impliziert (s. Schema 2), jeweils das Isomer mit äquatorialständigem Isonitril unter kinetischer Kontrolle primär entsteht (Schema 2). Diese Annahme wird durch die Beobachtung gestützt, daß Thioketoverbindungen R_2CS an $(\mu_3-PR)Fe_3(CO)_{10}$ so gespalten werden, daß Cluster vom Substitutionstyp 2 (X = S, R_2C anstelle von RNC) gebildet werden [8]. Da die Verbindungen 2 nur als Nebenprodukte im Zuge der Darstellung von 1 erhalten werden, ist ersichtlich, daß die Isonitrilliganden von 2 durch CO verdrängt werden können. In den Reaktionslösungen befindet sich daher freies Isonitril; sein Angriff auf 1 könnte zur Bildung der Isomeren von 2 mit Substitution am apikalen Eisen führen (Schema 2).

Substitutionsreaktion von 1 mit $P(OMe)_3$

Thermisch induzierte Substitutionsreaktionen an symmetrisch verbrückten Clustern Fe₃(CO)₀(μ_3 -X)₂, die ansonsten mit 1 isostrukturell sind, wurden insbesondere unter Verwendung von P(OMe)₃ und P(OPh)₃ für eine große Anzahl von Kappenfragmenten untersucht (X = NR, PR, S, Se, Te) [6,7]. Die meisten dieser Substrate reagieren sehr langsam und unselektiv zu Gemischen von ein-, zwei- und dreifach substituierten Clustern. Eine Möglichkeit selektiv die verschiedenen Substitutionsgrade zu synthetisieren bietet die elektrochemische Aktivierung der voll CO-substituierten Stammverbindungen in Gegenwart eines Uberschusses $P(OMe)_3$ [9]. Das Substitutionsverhalten der unsymmetrisch verbrückten Verbindungen $Fe_{3}(CO)_{0}(\mu_{3}-PR)(\mu_{3}-X)$ (1) wurde mit P(OMe)₃ (TMP) als Ligand genauer untersucht. Die Verbindungen 1c und d [1] reagieren mit TMP erst bei 50°C und in Gegenwart eines zehnfach molaren Überschusses dieses Liganden mit präparativ akzeptabler Geschwindigkeit. Nach kurzen Reaktionszeiten entstehen vorwiegend die Monosubstitutionsprodukte 3; längere Reaktionszeiten (3-4 h) führen zu einer Erhöhung des Anteils an den Disubstitutionsprodukten 4. Auch nach dieser Zeit haben die Edukte 1 noch nicht vollständig abreagiert. Eine weitere Verlängerung der Reaktionsdauer verbietet sich wegen zunehmender Zersetzung; charakterisierbares Zersetzungsprodukt ist dabei $(\mu_3-PR)_2Fe_3(CO)_9$ [10].

Struktur von 3

Die Struktur der Monosubstitutionsprodukte **3a**, **b** (Fig. 3, 4, Tab. 4) entspricht der Erwartung: Jeweils ist eine Carbonylgruppe am apikalen Eisen des Clustergerüstes durch den TMP-Liganden ersetzt. Die Gerüststrukturen von **3a** und **3b** entsprechen einander in den vergleichbaren Details. Die beiden Verbindungen unterscheiden sich lediglich in der Rotationsstellung des apikalen Fe(CO)₂(TMP)-Bausteins relativ zum viergliedrigen Ring (Fig. 3, 4, Tab. 4).

Spektroskopie von 3

Frisch hergestellte Lösungen von **3a** enthalten zunächst ausschließlich ein Isomer, dem die für den Festkörper gefundene Struktur zuzuordnen ist. Die ¹Hund ³¹P-NMR-Daten dieses Isomeren sind in Tabelle 3 aufgeführt. Während der Zeit, die für die Aufnahme eines ¹³C-NMR-Spektrums von **3a** benötigt wird (8 h), enstehen unter den Meßbedingungen (ca. 30°C) weitere Isomere von 3a, wobei aus dem ¹³C-NMR-Spektrum auf das Vorliegen von wenigstens zwei Isomeren aus dem Auftreten von zwei Signalgruppen für zwei chemisch verschiedene t-Butylgruppen geschlossen werden kann. Das ³¹P-NMR-Spektrum zeigt nunmehr jeweils ein neues Signal für den TMP-Phosphor (172.7 ppm, br) und den μ_3 -Phosphor (439.1 ppm, br). Im ¹H-NMR-Spektrum solcher Lösungen beobachtet man neben den in Tabelle 3 angegebenen Signalen jeweils ein neues Signal für die t-Butylprotonen (1.44 ppm, D, ³J(PH) 16 Hz) und die Protonen des TMP-Liganden $(3.74 \text{ ppm, D}, {}^{3}J(\text{PH}) 12 \text{ Hz})$. Die relative Intensität der neuen Signale ist ungefähr doppelt so hoch wie die der Signale des Ausgangsisomeren. Die Dynamik des diesem Phänomen zugrunde liegenden Isomerisierungsprozesses wurde durch die Aufnahme des ³¹P-NMR-Spektrums von **3a** bei verschiedenen Temperaturen im



Fig. 3. Struktur von 3a [3*].

Bereich von 210 bis 370 K untersucht (Fig. 5). Die Messung wurde an einer Lösung durchgeführt, in der sich die Isomeren von 3a bei 25°C ins thermische Gleichgewicht gesetzt hatten. Bei 210 K beobachtet man Signale für drei Isomere, wobei die Signale der μ_3 -P^tBu-Gruppe und des TMP-Liganden einander jeweils anhand der Intensitäten und Kopplungskonstanten eindeutig zugeordnet werden können (Fig. 5, Tab. 5). Von diesen drei einander zugeordneten Signalpaaren bleibt ein Paar über den ganzen Temperaturbereich bestehen. Dieses Signalpaar entspricht den ³¹P-NMR-Resonanzen des strukturanalytisch charakterisierten Isomeren von 3a (Fig. 3, Tab. 3), in dem der TMP-Ligand am apikalen Eisen gebunden ist. Da bekannt ist, daß ein apikales Fe(CO)₂L-Dreibein in Komplexen, die sich wie 3 von metallorganischen π -Systemen ableiten, nahezu frei rotieren kann [4a,11], müssen die zwei zusätzlichen Signalpaare im Tieftemperaturspektrum von 3a Isomeren von 3a zugeordnet werden, in denen der Phosphit-Ligand eine Position an einem ringständigen Eisenatom besetzt. Das weniger intensive dieser beiden Signalpaare sollte aufgrund seiner großen Kopplungskonstanten ($^{2}J(PP)$ 128 Hz) einem Isomer entsprechen, bei dem die μ_3 -PR-Einheit und der TMP-Ligand einander annähernd coaxial gegenüberstehen (Position b, Schema 4). Die andere Signalgruppe gehört vermutlich zu dem Isomeren, in dem die Position a (Schema 4) durch den TMP-Liganden besetzt ist. Diese Zuordnung wird dadurch plausibel, daß im ³¹P-NMR-Spektrum des Clusters Fe₃(CO)₈(TMP)(PPh)₂ das Signal für die μ_3 -Phosphoratome des Isomers, das den TMP-Liganden an einem ringständigen



Fig. 4. Struktur von 3b [3*].

Eisenatom trägt, gegenüber dem Isomer, das am apikalen Eisen substituiert ist um etwa 18 ppm hochfeldverschoben gefunden wird (299 bzw. 317 ppm) [6a,7,9a]. Ein identisches Verhalten findet man auch für die isostrukturelle Triosmiumverbindung Os₃(CO)₈(TMP)(PPh)₂ [12]. Ein Isomer, in dem die Position c besetzt wäre, ist bisher weder an Grundgerüsten vom Typ 1 noch an strukturell und elektronisch verwandten Verbindungen gefunden worden [4–6,9]. Isomere, die einen Liganden in Position b tragen, sind bekannt (siehe 2a–d sowie Lit. 8). Die Signale für die beiden Isomeren, denen als Substitutionsort ein ringständiges Eisen zugeordnet wird, koaleszieren jeweils miteinander (Koaleszenztemperatur μ_3 -PR-Signal: 240 K, TMP-Signal: 260 K; Fig. 5). Die aus den Koaleszenztemperaturen für die Signale der μ_3 -PR-Gruppe bzw. für den TMP-Liganden berechnete Aktivierungsbarriere für den Austauschprozess beträgt 54 ± 3 kJ mol⁻¹ [13]. Bei 370 K beobachtet man für diese beiden Isomeren ein gemitteltes jeweils scharfes Dublett (Fig. 5).

Für das Tellurhomologe von 3a, den Cluster 3b (Fig. 4), wird ³¹P-NMRspektroskopisch ein Verhalten gefunden, das nahezu quantitativ dem entspricht, das für 3a beschrieben wurde. Die in Tabelle 3 angegebenen NMR-spektroskopischen Daten beziehen sich auf die Gleichgewichtsmischung der Isomeren bei 25°C. Die bei 210 K gefundenen jeweils zusammengehörenden Signale für die μ_3 -PR- bzw. TMP-Resonanzen der drei Isomeren sind zusammen mit den

	3a	3b	
	(X = Se)	(X = Te)	
Fe1-Fe2	269.5(3)	277.6(2)	<u></u> .
Fe1–Fe3	272.1(3)	267.4(2)	
Fe1-X	235.2(2)	242.4(2)	
Fe2-X	237.7(3)	242.5(2)	
Fe3-X	237.1(2)	244.3(2)	
Fe1-P1	223.3(3)	222.8(4)	
Fe2-P1	221.7(4)	220.0(4)	
Fe3-P1	220.4(4)	222.1(3)	
Fe1-P2	218.2(4)	217.1(4)	
Fe-C _{CO}	177(1)	180(1)	
Fe2-Fe1-Fe3	82.2(1)	82.1(1)	
X-Fe1-P1	76.5(1)	77.1(1)	
X-Fe1-Fe2	55.7(1)	55.1(1)	
Fe2-Fe1-P1	52.4(1)	50.7(1)	
P1-Fe1-Fe3	51.7(1)	52.9(1)	
Fe3-Fe1-X	55.2(1)	57.0(1)	
X-Fe2-P1	76.3(1)	77.6(1)	
Fe2-P1-Fe3	107.3(1)	108.2(1)	
P1-Fe3-X	76.6(1)	76.9(1)	
Fe3-X-Fe2	97.1(1)	94.7(1)	
P1-Fe1-P2	154.3(2)	133.0(1)	
Abweichungen von der Eb	ene durch Fe2-X-Fe3-P1 (pm)):	
3a: Fe2 - 12.0, Se 10.9, Fe	3 – 12.1, P1 13.2		
3b : Fe2 – 12.1, Te 10.5, Fe	e3 −11.9, P1 13.5		

Abstände (pm) und Winkel (°) von 3a und 3b ^a

^a Abweichung der letzten jeweils angegebenen Dezimalen in Klammern.

entsprechenden Werten für **3a** in Tabelle 5 zusammengefaßt. Aus der Koaleszenztemperatur für die beiden miteinander austauschenden Isomere ergibt sich für **3b** eine Aktivierungsbarriere von 53 ± 3 kJ mol⁻¹ [13].

Struktur und Spektroskopie von 4

Die Disubstitutionsprodukte, die bei der Umsetzung von 1c bzw. 1d mit TMP als weitere Produkte entstehen, lassen sich als kristalline, analysenreine Festsubstanzen erhalten. Die zunehmende Substitution von CO durch TMP-Liganden gibt sich im ν -CO-IR-Spektrum durch eine zunehmend langwellige Verschiebung der



Schema 3. Darstellung der Verbindungen 3 und 4.

Tabelle 4



Fig. 5. Temperaturabhängigkeit des ³¹P-NMR-Spektrums von 3a (gemessen in Toluol-d₈).

³¹ P-NMR-spektro	P-NMR-spektroskopische Daten bei 200 K für 3a , 3b (δ in ppm, J in Hz)					
Verbindung	$\delta(P(OMe)_3)$	² <i>J</i> (PP)	δ(μ ₃ -P)	² <i>J</i> (PP)		
3a	159	128	443	128		
	176	42	454	42		
	180	44	437	44		
3b	169	116	472	116		
	182	33	478	33		
	185	44	466	44		

 ν -CO-Absorptionen zu erkennen (Tab. 3). Die ν -CO-Banden der Verbindungen 4 sind im Vergleich mit denen von 1 bis 3 deutlich breiter und legen damit die Interpretation nahe, daß sich unter der einhüllenden Absorptionskurve die Spek-



Tabelle 5

Schema 4. Übersicht über die möglichen Substitutionspositionen an 3.



Fig. 6. Struktur von 4a [3*].

tren mehrerer isomerer Disubstitutionsprodukte verbergen. Dies wird durch die NMR-Spektren bestätigt (s.u.). Aus den Lösungen, die 4a als Isomerengemisch enthalten, lassen sich Einkristalle erhalten, in denen die Moleküle den in Fig. 6 gezeigten Bau aufweisen. In dem durch Umkristallisation erhaltenen Isomer von 4a ist ein TMP-Ligand am apikalen Eisen gebunden; der zweite besetzt eine axiale Position an einem ringständigen Eisenzentrum (Fig. 6, Tab. 6). Die Gerüststruktur von 4a entspricht der, die für Verbindungen vom Typ 1 bis 3 an zahlreichen Beispielen belegt ist (s.o. und Lit. 1,8). Für die zweifach TMP-substituierte Verbindung Fe₃(CO)₈(TMP)(μ_3 -NPh)₂, findet man im Festkörper dieselbe Anordnung der Substituenten [9b].

In den NMR-Spektren von 4a beobachtet man jeweils mehr Signale, als sie beim Vorliegen nur einer isomeren Form zu erwarten wären (Tab. 3). Im Gegensatz zum Verhalten von 3a wird hier das komplexe Spektrum auch unmittelbar nach dem Auflösen der Festsubstanz 4a beobachtet. Die zur Isomerisierung führenden Prozesse sind also schneller als bei 3a. Durch Aufnahme der ³¹P-NMR-Spektren bei verschiedenen Temperaturen zwischen 200 und 350 K wurde versucht, Einblick in das dynamische Verhalten von 4a zu gewinnen. Dadurch lassen sich zwei Klassen von Isomeren gesichert unterscheiden: Eine Klasse, in der beide TMP-Liganden Positionen an äquatorialen Eisenzentren des Clusters besetzen und eine andere Klasse, in der ein TMP-Ligand am apikalen und der zweite

Fe1-Fe2	268.9(2)	Fe1–Fe3	270.7(2)
Fe1-Se	235.8(1)	Fe1–P1	225.6(2)
Fe2-Se	237.6(2)	Fe2-P1	221.2(2)
Fe3–Se	237.0(1)	Fe3-P1	221.1(3)
Fe1-P2	217.5(2)	Fe2–P3	214.0(2)
Fe-C _{CO}	178.1(8)		
Fe2-Fe1-Fe3	83.3(1)	Se-Fe1-P1	75.4(1)
Se-Fe1-Fe2	55.7(1)	Fe2-Fe1-P1	52.3(1)
P1-Fe1-Fe3	52.0(1)	Fe3-Fe1-Se	55.3(1)
Se-Fe2-P1	75.8(1)	Fe2-P1-Fe3	108.4(1)
P1-Fe3-Se	76.0(1)	Fe3-Se-Fe2	98.2(1)

Tabelle 6 Abstände (pm) und Winkel (°) von **4a** ^a

^a Abweichungen der letzten jeweils angegebenen Dezimalen in Klammern.

an einem äquatorialen Eisen gebunden ist. Für die erste Klasse von Isomeren findet man im Hochtemperaturlimit für die TMP-Liganden ein Dublett bei 167 ppm (${}^{2}J(PP)$ 80 Hz), dem ein Triplett bei 426 ppm für den clusterständigen Phosphor entspricht. Die beobachtete gemittelte Kopplungskonstante von 80 Hz liegt zwischen den Werten von 44 bzw. 128 Hz, die aus der Untersuchung von **3a** für die Kopplung des clusterständigen Phosphors mit TMP-Liganden in den verschiedenen Substitutionspositionen an ringständigen Eisenatomen gefunden werden (s.o.). Im Tieftemperaturlimit beobachtet man scharfe, einander zum Teil überlagernde Signalgruppen für die TMP-Liganden des Isomers, von denen wenigstens drei Dubletts bei 163 ppm zentriert sind. Zwei weitere, nicht vollständig aufzutrennende Dubletts liegen bei 183 ppm und ein zusätzliches Dublett wird bei



Fig. 7. Temperaturabhängigkeit des ³¹P-NMR-Spektrums von 4a (gemessen in Toluol- d_8).

179 ppm gefunden (Fig. 7). Für den Fall, daß bei dieser Klasse von Isomeren an jedem der beiden ringständigen Eisenzentren ein TMP-Ligand gebunden ist, erwartet man genau sechs chemisch verschiedene Isomere. Die Beobachtung, daß im Tieftemperaturlimit sechs Dubletts für die dieser Klasse von Isomeren zugehörigen Phosphiliganden gefunden werden, stützt die getroffene Zuordnung ebenso, wie die beobachtete Koaleszenz aller dieser Dubletts zu einem Dublett bei hoher Temperatur. Die Koaleszenztemperatur liegt bei 260 K, sodaß ΔG^{*} zu 63 ± 5 kJ mol⁻¹ abgeschätzt werden kann [13]. Die Signale für den clusterständigen Phosphor dieser Klasse von Isomeren lassen sich im Tieftemperaturlimit nicht alle getrennt beobachten. Eine Reihe dieser Signale liegt offenbar unter dem prominenten Signal bei 432 ppm, das dem Isomeren der zweiten Klasse (ein TMP am axialen Eisen, eines am äquatorialen Eisen) zugeordnet werden muß. Gut abgesetzt von diesem prominenten Signal findet man zwei Doppeldubletts (438 ppm, ${}^{2}J(PP)$ 45, ${}^{2}J(PP)$ 125 Hz sowie 420 ppm, ${}^{2}J(PP)$ 46, ${}^{2}J(PP)$ 128 Hz), die beim Erwärmen mit den unter dem Hauptsignal verborgenen Signalgruppen koaleszieren (Koaleszenztemperatur 250 K, $\Delta G^{\#} = 65 \pm 5$ kJ mol⁻¹ [13]), sodaß im Hochtemperaturlimit für diese Isomerenklasse ein einziges Triplett gefunden wird.

Daß die zweite Klasse von Isomeren einen TMP-Liganden am apikalen Eisen gebunden enthält, läßt sich daraus folgern, daß ein bei der erreichbaren Auflösung als Dublett erscheinendes Signal bei 181 ppm (²J(PP) 42 Hz) über den ganzen Temperaturbereich erhalten bleibt und als einziges Signal kein Koaleszenzphänomen zeigt. Dieses Verhalten ist genau dann zu erwarten, wenn die apikal gebundene Fe(CO)₂(TMP)-Gruppierung im ganzen Temperaturbereich frei unter dem viergliedrigen Ring rotieren kann, wie dieses für 3a eingehend diskutiert wurde. Die Dublettstruktur dieses Signals kann der Kopplung mit dem clusterständigen Phosphor zugeordnet werden (vgl. J(PP) im Hochtemperaturspektrum). Die Kopplung mit dem Phosphitliganden, der an einem der äquatorialen Eisenatome gebunden ist, ist offenbar so klein, daß sie nicht aufgelöst werden kann. Für den clusterständigen Phosphor dieser Klasse von Isomeren findet man im Hochtemperaturlimit ein Dublett bei 433 ppm (${}^{2}J(PP)$ 45 Hz), dessen Komponenten durch eine sehr kleine weitere Kopplung (${}^{2}J(PP)$ 9 Hz) jeweils nocheinmal aufgespalten sind. Das Erscheinungsbild, das für die Signale der P(OMe)₃-Liganden bei hoher Temperatur gefunden wird, läßt sich bis auf die Zuordnung eines Dubletts (178 ppm, ${}^{2}J(PP)$ 46 Hz) zu einem apikalständigen P(OMe)₃-Liganden nicht eindeutig zuordnen.

Für das Tellurhomologe des Clusters 4a, die Verbindung 4b wird ein auch quantitativ identisches Verhalten gefunden.

Redoxverhalten von 1 bis 4

Alle Verbindungen 1 bis 4 zeigen übereinstimmend im Cyclovoltammogramm zwei reversible Reduktionsschritte (vgl. auch Lit. 14). Einander im Übrigen entsprechende Verbindungspaare mit μ_3 -Se- bzw. μ_3 -Te-Gruppen unterscheiden sich in der Lage der Reduktionspotentiale kaum (Tab. 7). Die Beobachtung, daß die Substitution von Carbonylgruppen durch Liganden mit im Vergleich zu CO größerem σ -Donor/ π -Akzeptor-Verhältnis die Cluster schwerer reduzierbar macht (Tab. 7), entspricht den Erwartungen. In der Reihe 1, 3, 4 findet man eine Verschiebung von etwa 200 mV zu negativeren Potentialen für jeden neuen eingeführten P(OMe)₃-Liganden (Tab. 7). Der Abstand zwischen den Potentialen,

Verbindung	X	R	$R L_n$	Reduktion	Reduktion			Oxidation	
				$\overline{E_{1/2}(i)^{b}}$	$\Delta E (mV)$	$E_{1/2}(ii)^{b}$	$\Delta E (mV)$	$\overline{E_{1/2}}$	$\Delta E (mV)$
1a	Se	Ph		- 0.84	142	-1.25	143	1.40	irr.
1b	Te	Ph	-	-0.83	128	- 1.19	127	1.37	irr.
1c	Te	^t Bu	-	-0.86	130	-1.22	138	1.50	irr.
1d	Se	^t Bu	-	-0.89	145	-1.30	145	1.39	irr.
2a	S	ⁱ Pr	CNEt	- 1.18	160	- 1.49	145	1.08	irr.
2b	S	^t Bu	CNEt	- 1.19	118	-1.50	100	1.16	irr.
2c	Se	ⁱ Pr	CNEt	- 1.14	196	-1.45	198	1.21	irr.
2d	Se	^t Bu	CNEt	-1.15	150	-1.45	145	1.18	irr.
3a	Se	^t Bu	TMP	- 1.09	150	- 1.50	148	1.21	irr.
3b	Te	۲Bu	TMP	- 1.06	141	- 1.43	150	1.25	irr.
4a	Se	^t Bu	TMP ₂	- 1.29	214	- 1.72	148	0.71	180
4b	Te	^t Bu	TMP ₂	-1.24	185	- 1.62	145	0.68	158

Redoxpotentiale^a der Verbindungen 1 bis 4

Tabelle 7

^a Cyclovoltammogramme: Substanz 1×10^{-3} molar in 0.1 molarer ⁿBu₄NPF₆/CH₂Cl₂-Lösung, Spannungsvorschubgeschwindigkeit 200 mV s⁻¹, Potentiale in Volt gegen gesättigte Kalomelelektrode an Glassy Carbon Elektrode, 25°C, Das Redoxpaar Cp₂Fe/Cp₂Fe⁺ zeigt unter den angewendeten Bedingungen ein Potential von 0.39 V bei einem mittleren ΔE von 120 mV. ^b (i): erste Reduktion, (ii): zweite Reduktion.

bei denen die erste bzw. die zweite Ein-Elektronen-Reduktion der Cluster stattfindet, beträgt für die ganze Reihe der untersuchten Verbindungen annähernd konstant 300 bis 400 mV (Tab. 7).

Die Verbindungen 4, in denen zwei CO-Gruppen durch $P(OMe)_3$ -Liganden substituiert sind, werden als einzige aus der Reihe der untersuchten Komplexe auch reversibel oxidiert (Tab. 7). Für die anderen Verbindungen ist die Oxidation vollständig irreversibel. Die Oxidation tritt dort erst bei Potentialen von deutlich über +1 V auf. Eine ähnliche Abstufung im Redoxverhalten abhängig vom Substitutionsgrad wird auch für die Verbindungen Fe₃(CO)₈(TMP)(μ_3 -X)₂ und Fe₃(CO)₇(TMP)₂(μ_3 -X)₂ (X = NPh, PPh) beobachtet [9b].

Experimenteller Teil

Sämtliche Arbeiten wurden unter Stickstoff als Schutzgas in frisch absolutierten Lösungsmitteln durchgeführt. Das zur Chromatographie eingesetzte Kieselgel (70–230 mesh) wurde fünf Tage bei 10^{-2} mbar bei Raumtemperatur entgast und anschliessend mit Stickstoff beladen.

IR-Spektren: Bruker IFS 66; CaF₂-Küvetten. Massenspektren: Finnigan MAT 8230, SS 300 Datensystem, Direkteinlaßsystem, Ionisierungsenergie 70 eV, Ionenquellentemperatur 200°C. NMR-Spektren: Bruker AC 200 (Standard: ¹H: TMS intern; ³¹P: P(OMe)₃, $\delta = 139$ ppm; ¹³C: CDCl₃, $\delta = 77$ ppm); CHN-Analysen: Analysator CHN-O-Rapid der Fa. Heraeus.

Verwendete Abkürzungen: IR: vs = sehr stark, s = stark, m = mittel, w = schwach, vw = sehr schwach, sh = Schulter; NMR: S = Singulett, D = Dublett, DD = Dublett von Dublett, T = Triplett, Q = Quartett, M = Multiplett, br = breit.

Cyclovoltammogramme: Die cyclovoltammetrischen Messungen wurden in einem zuvor ausgeheizten "Universal Meß- und Titriergefäß" mit Thermostatmantel (Vol. 5-90 ml) der Fa. Metrohm unter nachgereinigter Argonatmosphäre (Reinigung wie Stickstoff) durchgeführt. CH_2Cl_2 (Fa. Merck, Reinheitsgrad Uvasol) wurde mit Argon gesättigt und unter Argonatmosphäre über Molekularsieb (3 Å) aufbewahrt. Das verwendete Leitsalz ⁿBu₄NPF₆ wurde aus Essigester/Pentan (5/1) umkristallisiert, mit Pentan gewaschen, am Hochvakuum (*ca.* 10^{-2} mbar) bei 60°C getrocknet und unter Argon aufbewahrt. Gegenelektrode: Pt-Draht (\emptyset : 0.8 mm); die Arbeitselektroden—Scheibenelektrode (\emptyset : 0.3 mm, Platin bzw. Glassy Carbon), Typ RDE 628 der Fa. Metrohm—wurden vor jeder Messung frisch poliert. $E_{1/2}$ und E_p gemessen gegen gesättigte Kalomelelektrode (Radiometer K401) mit Elektrolytschlüssel. Das Standardredoxpaar Cp_2Fe/Cp_2Fe^+ besitzt unter den Meßbedingungen an der Platinelektrode gegen die gesättigte Kalomelelektrode mit Elektrolytschlüssel das Potential $E_{1/2} = 0.39$ V bei einem mittleren ΔE von 120 mV. Potentiostat/Galvanostat Model 273 der Fa. EG&G Princeton Applied Research. X-Y-Schreiber: BBC Goerz, Servagor (XT 733).

Darstellung der Verbindung Ia (R = Ph, X = Se)

In einem 250 ml Kolben mit Seitenhahn wird 1 mmol (556 mg) $Fe_3(CO)_{10}(PPh)$ in 100 ml THF aufgelöst. Zu dieser Lösung gibt man eine Suspension von 5 mmol (720 mg) KSeCN in 50 ml THF, die durch 10 min Behandeln der Komponenten im Ultraschallbad hergestellt wird. Die ursprünglich braune Farbe der Reaktionslösung schlägt unmittelbar nach Zugabe des KSeCN nach tiefrot um. Man rührt noch 0.5 h und zieht dann das Lösungsmittel am Hochvakuum ab. Der Rückstand wird in 150 ml CH₂Cl₂ aufgenommen und mit 5 mmol (950 mg) Et₃OBF₄ versetzt, wobei eine sofortige starke CO-Entwicklung einsetzt. Nach 1 h Rühren gibt man silanisiertes Kieselgel zu und zieht die flüchtigen Bestandteile am Hochvakuum ab. Chromatographie über Kieselgel (30 cm, -20° C) ergibt mit Pentan als Laufmittel zunächst eine tiefrote Zone von 1a. Mit einer Mischung aus Pentan/CH₂Cl₂ (20/1) wird eine zweite orangefarbene Zone eluiert, die IR-spektroskopisch als Fe₃(CO)₉(PPh)₂ identifiziert wird. Kristallisation der ersten Fraktion aus Pentan bei -30° C ergibt 1a in Form tiefroter analysenreiner Kristalle (Ausbeute: 278 mg, 45%) (Tab. 8).

Darstellung der Verbindungen 1b (R = Ph, X = Te) und 1c ($R = {}^{t}Bu$, X = Te)

Eine Lösung von NaTeCN wird nach Lit. 15 hergestellt, indem man 98 mg NaCN (2 mmol) und 255 mg Te-Pulver (2 mmol) in Acetonitril 2 h am Rückfluß kocht. Im Verlauf der Reaktion zeigt sich die Bildung von NaTeCN durch allmähliche Gelbfärbung der Lösung an. Nicht umgesetztes NaCN und Te-Pulver befinden sich als Niederschlag am Boden des Reaktionsgefäßes. Nach Abkühlung auf Raumtemperatur wird 1 mmol (556 mg für R = Ph, 536 mg für R = ^tBu) Fe₃(CO)₁₀(PR) fest zugegeben. Auch hier bildet sich sofort eine tiefrot gefärbte Reaktionslösung, aus der nach 0.5 h Rühren das Lösungsmittel abgezogen wird. Nach Aufnehmen des Rückstandes in 150 ml CH₂Cl₂ und Zugabe von 380 mg Et₃OBF₄ (2 mmol) wird noch 1 h gerührt. Daraufhin zieht man auf silanisiertes Kieselgel auf und chromatographiert das Produktgemisch (30 cm, -20° C). Im Fall der Darstellung von 1b wird dieses als erste Fraktion mit Pentan als Laufmittel erhalten. Als zweite Verbindung eluiert man auch hier mit einem Pentan/ CH₂Cl₂-Gemisch (20/1) Fe₃(CO)₉(PPh)₂. Bei der Synthese von 1c erhält man mit Pentan eine tiefrote Zone mit dem gewünschten Produkt. Bei beiden Verbindung-

Verbindung	Summenformel	Molmasse	Analyse (9	%) ^a	Schmp. ^b
			c	Н	
1a	C ₁₅ H ₅ Fe ₃ O ₉ PSe	608	29.90	1.08	102
	10 0 0 0		(29.70)	(0.83)	
1b	C ₁₅ H ₅ Fe ₃ O ₉ PTe	656	27.21	0.99	145
			(27.49)	(0.77)	
1c	C ₁₃ H ₉ Fe ₃ O ₉ PTe	636	25.03	1.78	217
			(24.58)	(1.43)	
2a	$C_{14}H_{12}Fe_3NO_8PS$	553	30.48	2.30	82
			(30.42)	(2.19)	
2b	$C_{15}H_{14}Fe_3NO_8PS$	567	32.06	2.65	126
			(31.78)	(2.49)	
2c	$C_{14}H_{12}Fe_3NO_8PSe$	601	27.85	2.11	76
			(28.04)	(2.02)	
2d	$C_{15}H_{14}Fe_3NO_8PSe$	615	29.53	2.39	135 °
			(29.36)	(2.30)	
3a	$C_{15}H_{18}Fe_{3}O_{11}P_{2}Se$	684	26.50	2.64	93
			(26.39)	(2.66)	
3Ь	C ₁₅ H ₁₈ Fe ₃ O ₁₁ P ₂ Te	732	24.80	2.45	83
			(24.63)	(2.48)	
4a	C ₁₇ H ₂₇ Fe ₃ O ₁₄ P ₃ Se	79 6	26.37	3.45	104
	_, _,		(26.22)	(3.50)	
4b	C ₁₇ H ₂₇ Fe ₃ O ₁₄ P ₃ Te	844	24.80	3.34	97
			(24.68)	(3.29)	

Charakterisierung der Verbindungen 1a-c, 2a-d, 3a, 3b, 4a und 4b

Tabelle 8

^a In Klammern berechneter Wert. ^b Unkorrigierter Wert. ^c Zersetzung.

en führt Kristallisation aus Pentan bei -30° C zu analysenreinen Kristallen von 1b bzw. 1c (Ausbeute: 249 mg, 38% 1b; 464 mg, 73% 1c) (Tab. 8).

Darstellung der Verbindungen 2a-d

1 mmol (μ_3 -PR)Fe₃(CO)₁₀, (R = ⁱPr: 522 mg; R = ⁱBu: 536 mg), wird in 200 ml THF gelöst. 5 mmol KSCN (485 mg, 2a, b) bzw. KSeCN (720 mg, 2c, d) werden in ca. 50 ml THF 10 min lang im Ultraschallbad behandelt; die so gewonnene Suspension vereinigt man mit der Lösung von $(\mu_3$ -PR)Fe₃(CO)₁₀ und rührt 1 h bei Raumtemperatur. Dabei tritt ein Farbwechsel der Lösung von tiefbraun nach dunkelrot ein. Das Lösungsmittel wird am Hochvakuum abgezogen, der verbleibende Rückstand in 200 ml CH₂Cl₂ aufgenommen und mit 5 mmol Et₃OBF₄ (950 mg) versetzt. Schnelle Aufarbeitung nach 1 h würde zu den Verbindungen 1 [1] führen. Nach 14 (2a, b) bzw. 3 (2c, d) h werden ca, 5 g silanisiertes Kieselgel zugegeben und die flüchtigen Bestandteile am Hochvakuum bis zur Rieselfähigkeit des Kieselgels abkondensiert. Das so beladene Trägermaterial wird auf eine Kieselgelsäule (Pentan, 15×2 cm) überführt und bei -25°C chromatographiert. Mit n-Pentan wird zuerst eine orangerote Zone eluiert, die 1 enthält. Mit Pentan/CH₂Cl₂ (5/1) erhält man eine tiefrote Zone, die die Verbindungen 2a-denthält. Nach Umkristallisation aus n-Pentan bei - 30°C erhält man 2a-d in Form dunkelroter analysenreiner Kristalle (Ausbeute: 100 mg, 18% 2a; 80 mg, 14% 2b; 102 mg, 13% 2c; 129 mg, 21% 2d) (Tab. 8).

Darstellung von 3a, 3b, 4a, 4b

1 mmol Fe₃(CO)₉(μ_3 -P^tBu)(μ_3 -X) (588 mg für X = Se, 636 mg für X = Te) wird in 100 ml Toluol gelöst, mit 10 mmol (1240 mg) P(OMe)₃ versetzt und 4 h bei 50°C gerührt. Im Verlauf der Reaktion beobachtet man eine deutliche Farbvertiefung der roten Reaktionslösung. Nach Abziehen der flüchtigen Bestandteile am Hochvakuum und Aufziehen des Rückstandes auf silanisiertes Kieselgel wird das Produktgemisch chromatographisch aufgearbeitet (25 cm, -25° C). Mit Pentan als Laufmittel erhält man zunächst nicht umgesetzte Ausgangsverbindung, bei Verwendung eines Pentan/CH₂Cl₂-Gemisches (6/1) können als zweite Zone die Verbindungen **3a** bzw. **3b** erhalten werden. Bei weiterer Erhöhung der Polarität des Laufmittels Pentan/CH₂Cl₂ (2/1) werden als dritte Fraktion die Verbindungen **4a** bzw. **4b** von der Säule eluiert. **3a** bwz. **3b** werden aus Pentan bei -30° C umkristallisiert, während dies für **4a** bzw. **4b** aus Pentan/CH₂Cl₂ (25/1) möglich ist (Ausbeute: 340 mg, 56% **3a**; 366 mg, 67% **3b**; 222 mg, 32% **4a**; 115 mg, 18% **4b**; alle Angaben bezogen auf umgesetztes Edukt) (Tab. 8).

Massenspektren: EI, [m/e (Intensität in %)]

1a: M^+ 608(12); $M^+ - nCO$ (n = 1-9): 580(52), 552(30), 524(15), 496(21), 468(27), 440(47), 412(25), 384(26), 356(100); Fe₃SeP⁺ 279(22); Fe₂Se⁺ 192(12).

1b: M^+ 656(9); $M^+ - nCO$ (n = 1-9): 628(32), 600(16), 572(9), 544(15), 516(20), 488(34), 460(19), 432(18), 404(100); Fe₃TeP⁺ 327(32).

1c: M^+ 636(4); $M^+ - nCO$ (n = 1-9): 608(46), 580(30), 552(19), 524(24), 496(40), 468(56), 440(24), 412(21), 384(39); Fe₃(CO)TePH⁺ 356(7); Fe₃TePH⁺ 328(100); Fe₂TeP⁺ 271(31); Fe₂Te⁺ 240(7); FeTeP⁺ 215(7); Fe₂⁺ 112(10); Fe⁺ 56(33).

Ža: M^+ 553 (7); $M^+ - n$ CO (n = 1-8): 525(28), 497(26), 469(23), 441(26), 413(70), 385(47), 357(36), 329(40); Fe₃PS(CNEt)H⁺ 287(100); Fe₃PSH⁺ 232(78); Fe₂PS⁺ 175(10); Fe₂P⁺ 143(4); FeH⁺ 57(2); CNEt⁺ 55(6); ⁱPr⁺ 43(12).

2b: M^+ 567 (3); $M^+ - n$ CO (n = 1-8): 539(39), 511(30), 483(36), 455(8), 427(72), 399(52), 371(43), 343(10); Fe₃PS(CNEt)⁺ 287(100); Fe₃PSH⁺ 232(64); Fe₃PS⁺ 231(56); Fe₃SH⁺ 201(5); Fe⁺ 56(7).

2c: M^+ 601(7); $M^+ - n$ CO (n = 1-8): 573(48), 545(42), 517(31), 489(38), 461(96), 433(52), 405(37), 377(49); Fe₃Se(CNEt)(PH)⁺ 335(100); Fe₃SePH⁺ 280(85); Fe₂SeP⁺ 223(12); Fe⁺ 56(6).

2d: M^+ 615(20); $M^+ - nCO$ (n = 1-8): 587(37), 559(36), 531(25), 503(25), 475(73), 447(46), 419(48), 391(49); Fe₃SeP^tBu⁺ 335(100); Fe₃SePH⁺ 280(83); Fe₃SeP⁺ 279(82); Fe₂SeP⁺ 223(19).

3a: M^+ 684(6); $M^+ - n$ CO (n = 1-8): 656(27), 628(21), 600(21), 572(12), 544(52), 516(46), 488(27), 460(36); Fe₃Se(TMP)PH⁺ 404(43); Fe₃Se(TMP)⁺ 372(13); Fe₃Se(P(OMe)₂)⁺ 342(9); Fe₃Se(POMe)⁺ 310(33); Fe₃SeP⁺ 279(25); P(OMe)₃⁺ 124(36); PO(OMe)₂⁺ 109(52); P(OMe)₂⁺ 93(100); PHO(OMe)⁺ 79(12); PO₂⁺ 63(37).

3b: M^+ 732(14); $M^+ - nCO$ (n = 1-8): 704(42), 676(38), 648(31), 620(41), 592(73), 564(100), 536(51), 508(70); Fe₃(CO)Te(TMP)PH⁺ 480(13); Fe₃Te(TMP)PH⁺ 452(91); Fe₃TeTMP⁺ 420(46); Fe₃Te(P(OMe)₂)⁺ 389(31); Fe₃TePOMe⁺ 358(63); Fe₃TeP⁺ 327(66); PO(OMe)₂⁺ 109(5); P(OMe)₂⁺ 93(30); PO₂⁺ 63(8); FeH⁺ 57(14).

4a: M^+ 780(17); $M^+ - nCO$ (n = 1-7): 752(8), 724(4), 696(2), 668(9), 640(24), 612(6), 584(5); Fe₃(CO)(TMP)₂SePH⁺ 556(14); Fe₃(TMP)₂SePH⁺ 528(20);

Fe₃(TMP)PSeP(OMe)₂⁺ 496(12); Fe₃Se(PH)(POMe)₂⁺ 404(8); Fe₃SeP₃OMe⁺ 372(17); Fe₃SeP₃⁺ 341(16); Fe₃SeP₂⁺ 310(17); Fe₃SeP⁺ 279(7); P(OMe)₃⁺ 124(30); PO(OMe)₂⁺ 109(44); P(OMe)₂⁺ 93(100); POHOMe⁺ 79(13); PO₂⁺ 63(34); Fe⁺ 56(22).

4b: M^+ 828(5); $M^+ - n$ CO (n = 1-7): 800(15), 772(14), 744(4), 716(18), 688(47), 660(15), 632(5); Fe₃(CO)(TMP)₂TePH⁺ 604(32); Fe₃(TMP)₂TePH⁺ 576(35); Fe₃(TMP)PTeP(OMe)₂⁺ 544(20); Fe₃Te(PH)(POMe)₂⁺ 452(18); Fe₃TeP₃OMe⁺ 420(29); Fe₃TeP₃⁺ 389(19); Fe₃TeP₂⁺ 358(17); Fe₃TeP⁺ 321(18); P(OMe)₃⁺ 124(35); PO(OMe)₂⁺ 109(48); P(OMe)₂⁺ 93(100); POHOMe⁺ 79(15); PO₂⁺ 63(37); Fe⁺ 56(21).

Dank

Wir danken der Deutschen Forschungsgemeinschaft (SFB 247) und dem Fonds der Chemischen Industrie für die finanzielle Unterstützung dieser Arbeit. Frau S. Fiedler und Herrn S. Pitter danken wir für die Aufnahme von Massenspektren. Der Belegschaft des mikroanalytischen Labors danken wir für die Durchführung der Elementaranalysen.

Literatur und Bemerkungen

- 1 D. Buchholz, G. Huttner, L. Zsolnai und W. Imhof, J. Organomet. Chem., 377 (1989) 25.
- 2 (a) K. Knoll, G. Huttner, L. Zsolnai, J. Jibril und M. Wasiucionek, J. Organomet. Chem., 294 (1985) 91; (b) T. Jaeger, S. Aime und H. Vahrenkamp, Organometallics, 5 (1986) 245; (c) siehe auch Literaturzitate in H. Werner, Angew. Chem., 102 (1990) 1109; Angew. Chem., Int. Ed. Engl., 29 (1990) 1077.
- 3 1b: $C_{15}H_5Fe_3O_9PTe$, triklin, Raumgruppe $P\overline{1}$, Nr. 2, a 876.2(5), b 994.2(5) pm, c 1214.8(5) pm, α 90.51(4), β 94.85(4), γ 106.19(4)°, V 1012.1(8)×10⁶ pm³, Z = 2, T 200 K, θ -Bereich 2° $\leq 2\theta \leq 52^{\circ}$, scan-Geschwindigkeit [° min⁻¹] 2.3 $\leq \omega \leq 29.3$, 3995 unabhängige Reflexe, 3521 beobachtete Reflexe ($I > 2\sigma$), 251 verfeinerte Parameter, $R_1 = 0.0349$, $R_2 = 0.0332$.

2a: $C_{14}H_{12}Fe_3NO_8PS$, triklin, Raumgruppe $P\overline{1}$, Nr. 2, *a* 886.0(4), *b* 902.9(4), *c* 1415.7(5) pm, *a* 73.98(3), β 87.24(3), γ 80.77(3)°, *V* 1074(1)×10⁶ pm³, Z = 2, *T* 295 K, θ -Bereich 2° $\leq 2\theta \leq 55^{\circ}$, scan-Geschwindigkeit [° min⁻¹] 2.3 $\leq \dot{\omega} \leq 29.3$, 5264 unabhängige Reflexe, 3412 beobachtete Reflexe ($I > 2\sigma$), 257 verfeinerte Parameter, $R_1 = 0.0693$, $R_2 = 0.0603$.

2b: $C_{15}H_{14}Fe_3NO_8PS$, triklin, Raumgruppe $P\overline{1}$, Nr. 2, a 899.8(2), b 898.6(2), c 1427.5(3) pm, α 74.81(1), β 80.45(2), γ 81.24(2)°, V 1091(1)×10⁶ pm³, Z = 2, T 298 K, θ -Bereich 2° $\leq 2\theta \leq 50^\circ$, scan-Geschwindigkeit [° min⁻¹] $2.3 \leq \omega \leq 29.3$, 3874 unabhängige Reflexe, 3164 beobachtete Reflexe ($I > 2\sigma$), 264 verfeinerte Parameter, $R_1 = 0.0418$, $R_2 = 0.0381$.

2d: $C_{15}H_{14}Fe_3NO_8PSe$, triklin, Raumgruppe $P\overline{1}$, Nr. 2, *a* 891.6(4), *b* 908.1(7), *c* 1415(1) pm, α 79.60(6), β 73.92(5), γ 80.13(5)°, *V* 1067(1)×10⁶ pm³, *Z* = 2, *T* 213 K, θ -Bereich 2° ≤ 2 θ ≤ 47°, scan-Geschwindigkeit [° min⁻¹] 2.1 ≤ $\dot{\omega}$ ≤ 29.3, 3348 unabhängige Reflexe, 2640 beobachtete Reflexe ($I > 2\sigma$), 265 verfeinerte Parameter, $R_1 = 0.0434$, $R_2 = 0.0374$.

3a: $C_{15}H_{18}Fe_3O_{11}P_2Se$, monoklin, Raumgruppe $P2_1/n$, Nr. 14, *a* 953.7(4), *b* 2239(1), *c* 1211.5(5) pm, β 107.62(3)°, *V* 2466(2)×10⁶ pm³, *Z* = 4, *T* 210 K, θ -Bereich 2° ≤ 2θ ≤ 46°, scan-Geschwindigkeit [° min⁻¹] 2.3 ≤ $\dot{\omega}$ ≤ 29.3, 1916 unabhängige Reflexe, 1589 beobachtete Reflexe ($l > 2\sigma$), 251 verfeinerte Parameter, $R_1 = 0.0373$, $R_2 = 0.0347$.

3b: $C_{15}H_{18}Fe_{3}O_{11}P_{2}Te$, triklin, Raumgruppe $P\bar{1}$, Nr. 2, *a* 977.0(3), *b* 999.3(3), *c* 1311.9(4) pm, *a* 101.86(2), β 99.03(2), γ 99.35(2)°, V 1221(1)×10⁶ pm³, Z = 2, T 193 K, θ -Bereich 2° $\leq 2\theta \leq 47^{\circ}$, scan-Geschwindigkeit [° min⁻¹] 2.4 $\leq \omega \leq 29.3$, 3566 unabhängige Reflexe, 3274 beobachtete Reflexe ($I > 2\sigma$), 291 verfeinerte Parameter, $R_1 = 0.0598$, $R_2 = 0.0649$.

4a: $C_{17}H_{27}Fe_{3}O_{13}P_{3}Se$, triklin, Raumgruppe $P\overline{1}$, Nr. 2, *a* 857.7(3), *b* 1006.3(3), *c* 1821.8(3) pm, α 78.58(3), β 81.02(3), γ 68.89(2)°, *V* 1420(1)×10⁶ pm³, *Z* = 2, *T* 193 K, θ -Bereich 2° $\leq 2\theta \leq 46^{\circ}$, scan-Geschwindigkeit [° min⁻¹] 2.3 $\leq \dot{\omega} \leq 29.3$, 3984 unabhängige Reflexe, 3308 beobachtete Reflexe ($I > 2\sigma$), 297 verfeinerte Parameter, $R_1 = 0.0463$, $R_2 = 0.0443$.

Die Messungen erfolgten auf einem Siemens (Nicolet Syntex) R3m/V-Diffraktometer, Mo- K_a -Strahlung, Graphitmonochromator, Lösung und Verfeinerung SHELXTL-PLUS [16]. Weitere Informationen zur Kristalluntersuchung können beim Fachinformationszentrum Karlsruhe, Gesellschaft für wissenschaftlich-technische Information mbH, W-7514 Eggenstein-Leopoldshafen 2 unter Angabe der Hinterlegungsnummer CSD-55994, der Autoren und des Zeitschriftenzitats angefordert werden.

- 4 (a) J. Hickey, J. Huffmann und L. Todd, Inorg. Chim. Acta, 28 (1978) 77; (b) J. Knebel, C. Morley,
 G. Wilke, C. Krüger und J. Wallis, J. Organomet. Chem., 334 (1987) C39; (c) Th. Fässler und G. Huttner, J. Organomet. Chem., 381 (1990) 391.
- 5 Th. Fässler, G. Huttner, D. Günauer, S. Fiedler und B. Eber, J. Organomet. Chem., 381 (1990) 409.
- 6 (a) J.K. Kouba, E.L. Muetterties, M.R. Thompson und V.W. Day, Organometallics, 2 (1983) 1065;
 (b) T.M. Bockman und J.K. Kochi, J. Am. Chem. Soc., 109 (1987) 7725.
- 7 (a) S. Aime, L. Milone, R. Rossetti und P.L. Stanghellini, J. Chem. Soc., Dalton Trans., (1979) 46;
 (b) G. Cetini, P.L. Stanghellini, R. Rosetti und O. Gambino, J. Organomet. Chem., 15 (1968) 373;
 (c) R. Rosetti, P.L. Stanghellini, O. Gambino und G. Cetini, Inorg. Chim. Acta, 22 (1972) 205.
- 8 B. Eber, G. Huttner, D. Günauer, W. Imhof und L. Zsolnai, J. Organomet. Chem., 414 (1991) 361.
- 9 (a) H.H. Ohst und J.K. Kochi, J. Am. Chem. Soc., 108 (1986) 2897; (b) T.M. Bockman, Y. Wang und J.K. Kochi, New J. Chem., 12 (1988) 387.
- 10 P.M. Treichel, W.K. Dean und W.M. Douglas, Inorg. Chem., 11 (1972) 1609.
- 11 (a) L. Todd, J. Hickey, J.R. Wilkinson, J.C. Huffmann und K. Folting, J. Organomet. Chem., 112 (1976) 167; (b) S. Aime, L. Milone und E. Sappa, J. Chem. Soc., Dalton Trans., (1976) 838.
- 12 G. Süss-Fink, U. Thewalt und H.-P. Klein, J. Organomet. Chem., 224 (1982) 59.
- 13 Abgeschätzt nach $\Delta G^{\#} = 19 \times 10^{-3} T_c (9.97 + \log T_c \log |\nu_a \nu_b|)$. Vgl. M. Hesse, H. Meier und B. Zeeh, Spektroskopische Methoden in der organischen Chemie, Thieme Verlag Stuttgart, New York, 1984, S. 127ff.
- 14 B. Eber, D. Buchholz, G. Huttner, Th. Fässler, W. Imhof, M. Fritz, J.C. Jochims, J.C. Daran und Y. Jeannin, J. Organomet. Chem., 401 (1991) 49.
- 15 H.K. Spencer, M.V. Lakshmikanzham und M.P. Cave, J. Am. Chem. Soc., 99 (1977) 1470.
- 16 G.M. Sheldrick, SHELXTL-PLUS, Göttingen, 1988.