

Neuartige basische Liganden für die homogenkatalytische Methanolcarbonylierung, XXIII<sup>1)</sup>

# Einfluß von (Ether-Phosphan)-Liganden bei der Alkylwanderung in Rhodium-Komplexen

### **Ekkehard Lindner\* und Hubert Norz**

Institut für Anorganische Chemie der Universität Tübingen, Auf der Morgenstelle 18, D-7400 Tübingen 1

Eingegangen am 28. August 1989

Key Words: Carbonylation / Catalysis, homogeneous / Phosphines / Rhodium complexes

### Novel Basic Ligands for the Homogeneous Catalytic Carbonylation of Methanol, XXIII<sup>1)</sup>. – The Influence of (Ether-Phosphane) Ligands on Alkyl Migration in Rhodium Complexes

The cationic complexes  $[Rh(COD)(P \sim O)_2][SbF_6]$  (4 a, b) are obtained from [Rh(COD)(THF)2][SbF6] (2) and the ligands 3a,b  $[P \sim O = Pr_2PCH_2CH_2OCH_3$  (3a),  $Ph_2PCH_2CH_2OCH_3$  (3b)]  $(P \sim O = \eta^1 \cdot P \text{ coordinated}; P^{\circ}O = \eta^2 \cdot O, P \text{ coordinated}).$  In 4a,b COD is displaced by CO to form  $[trans-(P \sim O)_2Rh-$ (CO)<sub>3</sub>[SbF<sub>6</sub>] (5a, b). 5a, b readily eliminate carbon monoxide to form the complexes [*trans*-( $P \sim O$ )( $P^{\circ}O$ )Rh(CO)][SbF<sub>6</sub>] (**7 a**, **b**). The reaction is reversible. Oxidative addition of CH<sub>3</sub>I to 7a, b affords the acyl complexes  $[cis-(P \sim O)(P \cap O)Rh(I)(C(O)CH_3)]$ - $[SbF_6]$  (8b) and  $[cis-(P^O)_2Rh(I)(C(O)CH_3)][SbF_6]$  (6a) containing one or two Rh-O bonds. In the case of 7a the  ${}^{31}P{}^{1}H{}^{-}$ NMR spectrum shows the reactive intermediate [trans-( $P \sim O$ )- $(P^O)Rh(I)(CH_3)(CO)][SbF_6]$  (9a). Similarly, with <sup>13</sup>CH<sub>3</sub>I 9'a and 6'a were formed. In the presence of CO and H<sub>2</sub>O 8b and 6ayield CH<sub>3</sub>CO<sub>2</sub>H with cleavage of one or two Rh – O bonds and back reaction to 5a, b. The "opening and closing mechanism"

Kürzlich haben wir einen Reaktionscyclus mit modellhaftem Charakter<sup>2)</sup> für die Methanolcarbonylierung zu Essigsäure<sup>3,4)</sup> mit Hilfe von Rhodium-Komplexen vorgestellt. Dieser Vorgang setzt sich aus den drei Teilschritten oxidative Addition von CH<sub>3</sub>I, Methylgruppenwanderung und reduktive Eliminierung von Acetyliodid, welches durch Hydrolyse Essigsäure liefert, zusammen. Die Bildung der dabei auftretenden Zwischenstufen wird durch mehrzähnige, stark basische tertiäre Phosphane begünstigt, die als weiteres Donoratom Sauerstoff in cyclischen Etherresten enthalten<sup>5,6)</sup>. Liganden dieser Art wurden bereits erfolgreich in der Cobalt-katalysierten Hydrocarbonylierung von Methanol zu Acetaldehyd eingesetzt<sup>7,8)</sup>. Während der Phosphor festen Kontakt zum Zentralatom ausübt, stellen die nur schwach koordinierenden Ether-Sauerstoff-Funktionen reversibel schließbare Koordinationsstellen zur Verfügung<sup>9</sup>).

Ziel der vorliegenden Arbeit sind Untersuchungen über den Einfluß verschiedener cyclischer und offenkettiger Etherreste in (Ether-Phosphan)-Liganden in dem durch Rhodium-Komplexe induzierten Reaktionscyclus der Methanolcarbonylierung sowie vor allem ein Vergleich mit einfachen tertiären Triorganylphosphanen ähnlicher P-Basizität. Es wird gezeigt, daß nicht allein die Donorqualität der Alkylphosphan-Komponente für die Bildung der Zwischenof the (ether-phosphane) ligands 3a, b promotes the formation of the complexes within the reaction cycle. On using the phosphanes PPrR<sub>2</sub> (10 a, b), oxidative addition of CH<sub>3</sub>I by way of  $[trans-(R_2PrP)_2Rh(CO)_3][SbF_6]$  (12a) and  $[trans-(R_2PrP)_2-$ Rh(CO)(THF)][SbF<sub>6</sub>] (13a) to give [trans-(R<sub>2</sub>PrP)<sub>2</sub>Rh(I)(CH<sub>3</sub>)-(CO)(THF)][SbF<sub>6</sub>] (15a) also occurs, but no acyl complexes are formed. At 20°C, 15a forms [trans-(R2PrP)2Rh(I)(CO)] (14a), which in turn reacts with  $AgSbF_6$  and CO to re-form 12a. Complex 13b does not react with CH<sub>3</sub>I. Even when THF is replaced by CO in 15a, migration of the methyl group does not occur, thus the product is [trans-(R<sub>2</sub>PrP)<sub>2</sub>Rh-cis-(CO)<sub>2</sub>(I)-(CH<sub>3</sub>)][SbF<sub>6</sub>] (16a). <sup>13</sup>CO and <sup>13</sup>CH<sub>3</sub>I were used for the structural investigation of the complexes 12'a, 13'a, 15'a and 16'a by  ${}^{31}P{}^{1}H{}$ - and  ${}^{13}C{}^{1}H{}$ -NMR spectroscopy. 13a reacts with EtI, PrI, and *i*PrI to form 14a, oxidative addition not being observed.

stufen im Reaktionscyclus maßgebend ist und die Carbonylierung, wie mehrfach in der Literatur beschrieben<sup>10-13</sup>, nicht durch Schließung von Koordinationslücken unter Dimerisierung der auftretenden Rhodium(III)-Komplexe über Halogenbrücken unterstützt werden muß. Eine besondere Rolle spielt dabei auch die Frage nach der thermodynamischen Notwendigkeit der Ether-Funktionen sowie der sterische Einfluß und die Donorqualität der verschieden substituierten Ether-Phosphane.

### **Resultate und Diskussion**

Die in den Formelschemata 1 und 2 auftretenden Zwischenprodukte 5, 7, 9, 12, 13, 15 und 16 zeichnen sich durch thermodynamische und/oder kinetische Instabilität aus. Obwohl nicht alle Verbindungen isolierbar sind, gelingt deren NMR-spektroskopischer Nachweis. Als besonders gute Sonde für die diamagnetischen, quadratisch-planar bzw. trigonal-bipyramidal d<sup>8</sup>-konfigurierten Rhodium(I)- und die oktaedrisch bzw. quadratisch-pyramidal d<sup>6</sup>-konfigurierten Rhodium(III)-Komplexe eignet sich die <sup>31</sup>P{<sup>1</sup>H}-NMR-Spektroskopie. Die Lage der <sup>31</sup>P-NMR-Signale zeigt sich empfindlich gegenüber  $\eta^1$ - oder chelatartiger Koordinierung der (Ether-Phosphan)-Liganden<sup>14</sup>). Aufschluß über die räumliche Anordnung der Phosphane und der dazu *trans*- oder cis-ständigen Liganden liefern die Rhodium-Phosphor-Wechselwirkungskonstanten. Um einen genaueren Einblick in die Geometrie der nur sehr schlecht oder mit Fehlordnungen kristallisierenden, meist kationischen Rhodium-Komplexe zu erhalten, boten sich Reaktionen mit 99.9proz. <sup>13</sup>C-angereicherten Substraten an. Die Lage der dadurch gewonnenen intensiven  ${}^{13}C{}^{1}H{}$ - und  ${}^{31}P{}^{1}H{}$ -NMR-Signale und die zusätzlichen P-C- und Rh-C-Kopplungskonstanten ermöglichen eine weitgehende Konfigurationsaufklärung. In den IR-Spektren besitzt vor allem der Absorptionsbereich der antisymmetrischen C2O-Valenzschwingungen der Ether-Reste diagnostische Bedeutung. Bei Anwesenheit eines Rhodium-Sauerstoff-Kontakts tritt eine langwellige Verschiebung von 30-40 cm<sup>-1</sup> ein<sup>9</sup>). Die Zusammensetzung der komplexen Kationen ergab sich in fast allen Fällen aus den Felddesorptions-Massenspektren. Die  $SbF_{6}^{-}$ -Anionen der kationischen Verbindungen befinden sich auch im festen Zustand außerhalb der Koordinationssphäre des Rhodiums. In den IR-Spektren (fest/KBr) findet man jeweils nur eine intensive Absorption für die dreifach entartete SbF<sub>6</sub><sup>-</sup>-Valenzschwingung (Rasse  $T_{1u}$ ) bei 658  $cm^{-1}$  <sup>15)</sup>.

### Einfluß der (Ether-Phosphan)-Liganden 3a,b auf den Reaktionscyclus (Schema 1)

Die als Startsubstanzen im Reaktionscyclus der Carbonylierung dienenden, sich oberhalb 0°C rasch zersetzenden Tricarbonylbis(ether-phosphan)rhodium(I)-Komplexe 5a,b erhält man durch Austreiben von COD in den Rhodium-Komplexen 4a, b mit Kohlenmonoxid in THF bei -40 °C. Leitet man durch eine THF-Lösung von 5a.b bei 20°C Argon, so bilden sich unter CO-Verlust die Monocarbonylrhodium-Komplexe 7a, b. In den spektroskopischen Daten stimmen 7a,b (vgl. Tab. 1) mit ähnlichen Komplexen<sup>2,6)</sup> überein und zeigen wie diese fluktuierendes Verhalten der Etherreste, das selbst bei  $-90^{\circ}$ C in THF oder CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub> nicht eingefroren werden kann. Wir führen dies auf die geringere Basizität des Ether-Sauerstoffatoms in 3a, b und die beachtliche Flexibilität des offenkettigen Etherrestes zurück. Im 5-µm-Bereich der IR-Spektren von 7a, b tritt jeweils eine charakteristische, intensive CO-Absorption auf.

Während 7a wegen des stärker basischen Charakters des Phosphors und des geringeren sterischen Anspruchs der Alkylphosphankomponente CH<sub>3</sub>I bereits bei  $-30^{\circ}$ C oxidativ addiert, gelingt dies bei 7b erst bei 20°C. Nur im Falle von 7a konnte auch das primäre Produkt der oxidativen Addition 9a durch das Auftreten eines Dubletts im  ${}^{31}P{}^{1}H{}$ -NMR-Spektrum kurzzeitig nachgewiesen werden (vgl. Tab. 1). Dieses Dublett spricht für fluktuierendes Verhalten der beiden in trans-Position befindlichen Phosphan-Liganden. Eine weitere Bestätigung für die Existenz von 9a liefert die Umsetzung von 7a mit 99.9proz. <sup>13</sup>C-angereichertem CH<sub>3</sub>I, wobei 9'a entsteht. Dem <sup>31</sup>P{<sup>1</sup>H}-NMR-Spektrum entnimmt man das erwartete Dublett von Dubletts. Die geringe  ${}^{2}J_{PC}$ -Kopplungskonstante (vgl. Tab. 2) deutet auf cis-Position der Methylgruppe zu den beiden durch Fluktuation äquivalenten (Ether-Phosphan)-Liganden hin. Der Nachweis einer Methylrhodium(III)-Verbindung vom Typ Schema 1



**9a** gelang uns jetzt auch mit dem bereits früher<sup>2)</sup> eingesetzten cyclischen (Ether-Phosphan)-Liganden Dimethyl(tetrahydro-2-furanylmethyl)phosphan<sup>16)</sup>. Im <sup>31</sup>P{<sup>1</sup>H}-NMR-Spektrum dieses Komplexes beobachtet man bei  $\delta = 10.1$  ein zu **9a** vergleichbares Dublett mit einer <sup>2</sup>J<sub>RhP</sub>-Kopplungskonstanten von 69.4 Hz.

Im Falle von 7b schließt sich der oxidativen CH<sub>3</sub>I-Addition eine so rasche Methylwanderung an, daß nur der Acylkomplex 8b auftritt, der sich von 6a dadurch unterscheidet, daß der Sauerstoff des Liganden  $P^1 \sim O(3b)$  infolge der voluminösen Phenylsubstituenten an beiden cis-ständigen Phosphoratomen die zur Acylgruppe trans-ständige Koordinationslücke auch unter energischeren Bedingungen nicht schließt. Die ausgeprägte Oxophilie von Rhodium(III) erzwingt die Knüpfung fester Rhodium-Sauerstoff-Kontakte in 8b (kein fluktuierendes Verhalten mehr) und 6a, wodurch die Methylwanderung erheblich begünstigt wird. Dies dokumentiert sich in den sehr milden Bedingungen für die Reaktionssequenz  $7a \rightarrow 9a \rightarrow [8a] \rightarrow 6a$ , in deren Verlauf zwei thermodynamisch stabile Rhodium(III)-Sauerstoff-Bindungen geknüpft werden. Es wird angenommen, daß auch hier intermediär 8a auftritt.



Tab. 1. <sup>31</sup>P{<sup>1</sup>H}-NMR-Daten (THF,  $-40^{\circ}$ C; chemische Verschiebungen  $\delta$  in ppm, Kopplungskonstanten J in Hz) sowie C $\equiv$ O-, >C=O- und antisymmetrische C<sub>2</sub>O-Valenzschwingungen (cm<sup>-1</sup>) in den IR-Spektren von **3**-**9** 

Verb.	<sup>\$1</sup> P	${}^{1}J_{RhP}$	${}^{2}J_{PC}$	$\nu_{as}(C_2O)^{a)}$	$ u(C\equiv O)^{a)} $ $ \nu(>C=O)^{a)} $
3a	-38.5 (s)			1114 sst <sup>b)</sup>	
<b>3</b> b <sup>39)</sup>	-21.8 (s)			$1112 \text{ sst}^{\mathrm{b})}$	
4a	1.9 (d)	139.6		1119 st	
4b	14.7 (d)	143.3		1104 sst	
5a	29.7 (d)	68.7		1115 st	2015 s
5b	29.3 (d)	71.7		1101 st	2034 st
6a <sup>c)</sup>				1075 sst	1689 st
7a					1957 sst
7b	20.5 (d)	124.7			1982 st
8b <sup>c)</sup>				1112  sst	1694 m
				1072 в	
9a	11.9 (d)	77.9			
9'a	11.9 (dd)	77.9	3.7		

<sup>a)</sup> Fest/KBr. - <sup>b)</sup> Film. - <sup>c) 31</sup>P{<sup>1</sup>H}-NMR siehe Tab. 2.

Der Acylkomplex 8b zeigt im IR-Spektrum zwei deutlich voneinander abgesetzte  $v_{as}(C_2O)$ -Absorptionen (vgl. Tab. 1), die auf  $\eta^1$ - bzw. chelatartige Bindung der Liganden P<sup>1</sup>~O bzw.  $P^2 \sim O(3a, b)$  zurückzuführen sind. Im Spektrum von 6a beobachtet man dagegen nur eine langwellig verschobene Bande für  $v_{as}(C_2O)$ . Erwartungsgemäß zeichnen sich die IR-Spektren von **8b** und **6a** durch Acyl(>C=O)-Absorptionen aus<sup>17,18)</sup>. Die <sup>31</sup>P{<sup>1</sup>H}-NMR-Spektren von **8b** und **6a** sind durch typische ABX-Muster gekennzeichnet (vgl. Tab. 2). Die kleinen und bei beiden Verbindungen identischen  ${}^{2}J_{PP}$ -Kopplungskonstanten sprechen für zwei nichtäquivalente Ether-Phosphane in cis-Positionen<sup>19)</sup>. Der geringe trans-Effekt des koordinierten Ether-Sauerstoffatoms führt zu ungewöhnlich großen  ${}^{1}J_{RhP}$ -Wechselwirkungskonstanten  ${}^{20,21}$ , so daß eine Zuordnung der δ-Werte zu den einzelnen Phosphoratomen möglich ist. Während in 8b das zum Iod transständige P<sup>2</sup>-Atom eine für einen Chelat-Fünfring typische Tieffeldverschiebung<sup>14)</sup> erfährt, ist der <sup>31</sup>P<sup>1</sup>-Signalsatz im Vergleich zu 7b praktisch lagekonstant, und die große  ${}^{1}J_{RhP}$ -Kopplungskonstante deutet auf trans-Stellung zu einer Ether-Sauerstoff-Funktion hin. Dagegen sind im Spektrum von 6a beide <sup>31</sup>P-Signalmuster tieffeldverschoben, entsprechend einer chelatartigen Verknüpfung der Liganden mit dem Zentralatom.

Die von 9'a ausgehende Methylwanderung liefert den Acylkomplex 6'a, dessen  ${}^{31}P^{1}$ -Signalsatz im  ${}^{31}P{}^{1}H{}$ -NMR-

Tab. 2. <sup>31</sup>P{<sup>1</sup>H}-NMR-Daten (THF,  $-40^{\circ}$ C, chemische Verschiebungen  $\delta$  in ppm, Kopplungskonstanten J in Hz) von **6a**, **6'a**, **8b** 

Verb.	31P1 a)	<sup>31</sup> Р <sup>2 ь)</sup>	$^{2}J_{PP}$	${}^1J_{RhP}{}^{a)}$	${}^{1}J_{RhP}{}^{\mathrm{b})}$	${}^{3}J_{PC}{}^{a)}$
6a	48.0 (dd)	43.9 (dd)	19.3	163.8	134.5	
6'a	47.8 (ddd)	43.7 (dd)	19.3	163.8	134.5	1.4
<b>8</b> b	22.3 (dd)	31.9 (dd)	19.3	171.5	136.6	

<sup>a)</sup>  $\mathbf{P}^1$  trans zu O. – <sup>b)</sup>  $\mathbf{P}^2$  trans zu I.

Spektrum durch die zusätzliche  ${}^{3}J_{PC}$ -Kopplung eine weitere Aufspaltung erfährt (vgl. Tab. 2). Wegen zu geringer Auflösung weist das P<sup>2</sup>-Signal das gleiche Muster auf wie im Spektrum von **6a**.

Der Reaktionscyclus läßt sich gemäß Schema 1 für die Acyl-Komplexe **6a** und **8b** schließen. Unter CO-Gas kann bei 0 bzw. 20 °C in THF/H<sub>2</sub>O GC-MS-analytisch Essigsäure und <sup>31</sup>P{<sup>1</sup>H}-NMR-spektroskopisch Rückbildung der Startkomplexe **5a, b** nachgewiesen werden. Vermutlich wird Acetyliodid aus **8b** bzw. **6a** reduktiv eliminiert und anschließend zu Essigsäure hydrolysiert.

# Einfluß der Triorganylphosphan-Liganden 11a,b auf den Reaktionscyclus (Schema 2)

Der Zugang zu den farblosen, sich oberhalb -20 °C rasch zersetzenden, kationischen Tricarbonylrhodium-Komplexen **12a**, **b** gelingt nach bekanntem Verfahren<sup>2,6)</sup> durch Umsetzung von **2** mit den Liganden PrPR<sub>2</sub> (**10a**, **b**). Die Reaktion führt über die Spezies **11a**, **b**, aus denen COD im CO-Strom ausgetrieben wird. Eine Bestätigung für die Äquivalenz der drei CO- und der beiden Phosphanliganden und damit für den trigonal-bipyramidalen Aufbau von **12a**, **b**<sup>22)</sup> liefert die Umsetzung von **11a** mit 99.9proz. <sup>13</sup>C-angereichertem Kohlenmonoxid, die zu **12'a** führt. Im <sup>31</sup>P{<sup>1</sup>H}-NMR-Spektrum erzeugt **12'a** das erwartete Dublett von Quartetts mit der für *cis*-Position der CO- und Phosphan-



liganden typischen  ${}^{2}J_{PC}$ -Wechselwirkungskonstante (vgl. Tab. 3). Im  ${}^{13}C{}^{1}H{}$ -NMR-Spektrum von **12'a** erscheinen die  ${}^{13}C$ -Signale der CO-Liganden bei tiefem Feld als Dublett von Tripletts<sup>23</sup>.

Tab. 3. <sup>31</sup>P{<sup>1</sup>H}- und <sup>13</sup>C{<sup>1</sup>H}-NMR-Daten (THF,  $-40^{\circ}$ C; chemische Verschiebungen  $\delta$  in ppm, Kopplungskonstanten J in Hz) sowie C=O-Valenzschwingungen (cm<sup>-1</sup>) in den IR-Spektren von 11-16

Verb.	<sup>31</sup> P	<sup>13</sup> C	${}^{1}J_{RhP}$	${}^{1}J_{RhC}$	<sup>2</sup> J <sub>PC</sub> <sup>a</sup>	) <sup>2</sup> J <sub>PC</sub> <sup>b)</sup>	$^{2}J_{CC}$	ν(C≡O) <sup>e)</sup>
11a	2.1 (d)		138.4					
11b	15.8 (d)		142.1					
12a	26.2 (d)		68.0					2008 sst
12'a	26.3 (dq)	$186.6 (dt)^{n}$	68.3	66.8 <sup>a)</sup>				
				14.4 <sup>b)</sup>				
12b	29.6 (d)		70.6					2017 т
13a	13.4 (d)		114.5					1956 sst <sup>d)</sup>
1 <b>3'</b> a	13.8 (dd)	190.2 (dt) <sup>a)</sup>	114.4	78.5ª)				
				16.8 <sup>b)</sup>				
13b	22.5 (d)		120.1					1961 sst
14a	9.9 (d)		111.9					1959 sst
15a	11.3 (d)		77.0					2043 sst
15'a	13.3 (ddd)	185.7 (ddt)»)	77.1	65.4 <sup>a)</sup>	13.3	3.8	1.8	
		6.6 (ddt) <sup>b)</sup>		18.4 <sup>b)</sup>				
16a	7.8 (d)		81.2					2059 sst <sup>d</sup>
								2036 st <sup>d)</sup>
16'a	9.5 (dddd)		81.0		10.9	2.6		
					4.5 <sup>e)</sup>			

<sup>a)</sup> C<sup>1</sup> von <sup>13</sup>CO (vgl. Schema 2).  $-^{b)}$  C<sup>2</sup> von <sup>13</sup>CH<sub>3</sub> (vgl. Schema 2).  $-^{c)}$  Fest/KBr.  $-^{d)}$  THF.  $-^{e)}$  C<sup>3</sup> von <sup>13</sup>CO (vgl. Schema 2).

Die CO-Abspaltung aus 12a, b, die zu den Monocarbonylrhodium-Komplexen 13a, b führt, verläuft unter den gleichen Bedingungen wie bei den entsprechenden (Ether-Phosphan)rhodium-Komplexen in Schema 1. Anstelle des Sauerstoffatoms der (Ether-Phosphan)-Liganden wird dasjenige von THF koordiniert<sup>22,24)</sup>. Während der  ${}^{31}P{}^{1}H{}-NMR{}$ spektroskopisch kontrollierten Umwandlung  $12a \rightarrow 13a$  ist kurzzeitig ein für eine Rh(CO)2-Zwischenstufe sprechendes Dublett bei  $\delta = 9.5$  mit einer <sup>1</sup>J<sub>RhP</sub>-Kopplungskonstante von 92.6 Hz zu beobachten. Die IR- und  ${}^{31}P{}^{1}H{}-NMR$ spektroskopischen Daten bestätigen die quadratisch-planare Anordnung für 13a, b mit trans-Stellung der Phosphanliganden<sup>25-27)</sup> (vgl. Tab. 3). Die <sup>13</sup>CO-isotopenmarkierte Verbindung 13'a erzeugt im <sup>31</sup>P{<sup>1</sup>H}-NMR-Spektrum den für die zusätzliche <sup>2</sup>J<sub>PC</sub>-Kopplung erwarteten Signalsatz. Hingegen weist das  ${}^{13}C{}^{1}H$ -NMR-Spektrum das gleiche Aufspaltungsmuster wie 12'a auf. Der geringe trans-Effekt des THF-Sauerstoffatoms vergrößert jedoch gegenüber 12'a die  ${}^{1}J_{RhC}$ -Kopplungskonstante.

Während 13a CH<sub>3</sub>I bereits bei -20 °C oxidativ addiert, führt die Einwirkung von CH<sub>3</sub>I auf 13b zur Zersetzung des Edukts. Bei dem <sup>31</sup>P{<sup>1</sup>H}-NMR-spektroskopisch verfolgten Übergang 13a  $\rightarrow$  15a taucht vorübergehend ein Dublett bei  $\delta = 16.3$  (<sup>1</sup>J<sub>RhP</sub> = 86.9 Hz) auf. Vermutlich stellt diese Zwischenstufe das Produkt der primären Addition eines undissoziierten CH<sub>3</sub>I-Moleküls an 13a dar, wie bereits mehrfach an anderen Beispielen gezeigt wurde<sup>28,29</sup>.

Zur genauen Konfigurationsaufklärung des Rhodium-(III)-Komplexes 15a wurde 13'a mit 99.9proz. <sup>13</sup>C-angereichertem CH<sub>3</sub>I umgesetzt. Dabei entstehendes 15'a enthält mit zwei P-Atomen und zwei markierten C-Atomen in der Ligandensphäre und dem Rhodium als Zentralatom fünf NMR-aktive Kerne. Hinweis auf die Zusammensetzung von 15'a geben die Aufspaltungsmuster der <sup>31</sup>P-, <sup>13</sup>C<sup>1</sup>- und <sup>13</sup>C<sup>2</sup>-Signale in den jeweiligen Spektren, während die verschiedenen Kopplungskonstanten auf die räumliche Anordnung der Liganden schließen lassen. Insbesondere in der geringen  ${}^{2}J_{CC}$ -Wechselwirkung sehen wir eine Bestätigung für die *cis*-Stellung von CH<sub>3</sub> und CO<sup>30)</sup>. Ebenso weisen die  ${}^{2}J_{RhC}$ -Spin-Spin-Kopplungen auf die trans-Paare CO/I und CH<sub>3</sub>/THF<sup>6</sup>) hin (vgl. Tab. 3). Nachdem die gelben Methylrhodium(III)-Komplexe 15a bzw. 15'a und 9a bzw. 9'a NMR-spektroskopisch weitgehende Identität aufweisen, liegt der Schluß nahe, daß beide Komplextypen die gleiche Struktur besitzen, wobei THF in 15a, 15'a die Koordinationsstelle der fluktuierenden Etherreste in 9a, 9'a besetzt.

Bemerkenswerterweise ist 15a auch unter energischeren Bedingungen zu keiner Methylgruppenwanderung befähigt. Dies steht in deutlichem Gegensatz zu den in Schema 1 angegebenen vergleichbaren Reaktionen mit (Ether-Phosphan)-Liganden. Unter vermutlicher reduktiver Eliminierung von CH<sub>3</sub>F und Abspaltung von SbF<sub>5</sub><sup>28,31</sup> geht 15a schon bei 20°C in den Rhodium(I)-Komplex 14a über. Der durch das IR- und <sup>31</sup>P{<sup>1</sup>H}-NMR-Spektrum (vgl. Tab. 3) belegte Strukturtyp von 14a ist bekannt<sup>28,32–34</sup>. Läßt man auf 14a bei –40°C in THF unter CO-Gas AgSbF<sub>6</sub> einwirken, wird unter Schließung des Reaktionscyclus der Startkomplex 12a zurückgebildet. Unter CO-Ausschluß entsteht dagegen der Monocarbonylrhodium(I)-Komplex 13a. Mit NaI liefert 13a in Umkehrung der Reaktion wieder 14a.

Da nach theoretischen Berechnungen Et-, Pr- und *i*Pr-Gruppen leichter wandern als der CH<sub>3</sub>-Rest<sup>13</sup>, wurde aus Vergleichsgründen der solvensstabilisierte, kationische Rhodium(I)-Komplex **13a** auch mit EtI, PrI und *i*PrI umgesetzt. Dabei findet jedoch keine oxidative Addition wie mit CH<sub>3</sub>I statt. Als Reaktionsprodukt läßt sich nur der Iodorhodium(I)-Komplex **14a** nachweisen. EtI, PrI und *i*PrI lassen sich auch nicht an den (Ether-Phosphan)rhodium-Komplex **7a** oxidativ addieren (Schema 1). Neben Zersetzungsprodukten konnten in den <sup>31</sup>P{<sup>1</sup>H}-NMR-Spektren Signale gefunden werden, die auf eine zu **14a** analoge Verbindung schließen lassen.

Kürzlich wurde berichtet<sup>35)</sup> daß in Iridium-Komplexen eine Methylgruppenwanderung verhindert wird, wenn sich die CH<sub>3</sub>-Gruppe in *trans*-Stellung zu einem Sauerstoff-Donor-Liganden befindet. Dessen Austausch durch einen  $\pi$ -Akzeptor-Liganden (z. B. CO) behebt die Schwierigkeit. Aus diesem Grunde wurde der Methylrhodium-Komplex **15a** bei - 40°C in THF einem CO-Druck von 1.5 bar ausgesetzt. Anstelle einer CH<sub>3</sub>-Wanderung tritt jedoch unter THF-Substitution Carbonylierung zum bereits sich oberhalb - 30°C zersetzenden Dicarbonylrhodim(III)-Komplex **16a** ein.

Im <sup>31</sup>P{<sup>1</sup>H}-NMR-Spektrum von 16a beobachtet man für die chemisch äquivalenten *trans*-Phosphane ein Dublett bei hohem Feld (vgl. Tab. 3). Zur Konfigurationsaufklärung wurde 16a auch in Form von 16'a dargestellt, das 99.9proz. <sup>13</sup>C-angereichertes Kohlenmonoxid und Methyliodid ent-



hält. Die *cis*-ständigen und chemisch nicht äquivalenten <sup>13</sup>CO-Liganden führen im <sup>31</sup>P{<sup>1</sup>H}-NMR-Spektrum zu einer Verdoppelung des <sup>31</sup>P-Signalsatzes im Vergleich zu **15'a** (vgl. Tab. 3). Neben der großen <sup>1</sup>J<sub>RhP</sub>-Spin-Spin-Wechselwirkung erkennt man zwei unterschiedliche <sup>2</sup>J<sub>PC</sub>-Kopplungskonstanten der Carbonyl-<sup>13</sup>C-Atome und die sehr kleine *cis*-<sup>2</sup>J<sub>PC</sub>-Kopplung mit dem Methyl-<sup>13</sup>C-Atom. Die eindeutige *cis*-Stellung der CO-Liganden in **16a**, **16'a** stützt die für die Ausgangsverbindungen **15a**, **15'a** angegebene Struktur.

# Vergleichende Betrachtung der in den Schemata 1 und 2 angegebenen Reaktionscyclen

Die in beiden Reaktionscyclen verwendeten Phosphanliganden-Paare 3a/10a und 3b/10b besitzen bezüglich der Basizität des Ankeratoms Phosphor und ihres sterischen Anspruchs nahezu übereinstimmende Eigenschaften. Während die beiden stark basischen und dadurch die positive Ladung am Rhodium ausgleichenden, sterisch weniger belastenden Alkylphosphane 3a und 10a die oxidative Addition von CH<sub>3</sub>I an die quadratisch-planaren Monocarbonylrhodium(I)-Komplexe 7 a bzw. 13 a in nahezu gleichem Ausmaß begünstigen, ist bei dem je zwei Arylgruppen enthaltenden Liganden-Paar 3b/10b nur der (Ether-Phosphan)rhodium-Komplex 7b befähigt CH<sub>3</sub>I oxidativ zu addieren. Die unterschiedlichen Reaktionsbedingungen für die Umsetzungen von CH<sub>3</sub>I mit 7a bzw. 7b sowie das voneinander abweichende Reaktionsverhalten von 13a gegenüber 13b belegen den Vorteil stark basischer und sterisch wenig anspruchsvoller Liganden<sup>36,37)</sup>. Ein Vergleich der beiden Ligandentypen 3a, b und 10a in den Reaktionscyclen verdeutlicht den Einfluß der (Ether-Phosphan)-Liganden 3a,b auf die Methylgruppenwanderung. Der kinetisch stabile, mit 9a nahezu übereinstimmende Methylrhodium(III)-Komplex 15a geht schließlich durch Reduktion in den thermodynamisch stabilen Monocarbonylrhodium(I)-Komplex 14a über. Im Gegensatz hierzu steuern die (Ether-Phosphan)-Liganden 3a,b die Reaktion in Richtung der Acyl-Komplexe 8b bzw. 6a. Auch die bei CH<sub>3</sub>-Wanderung an ähnlichen, aber nicht (Ether-Phosphan)-Liganden enthaltenden Systemen beobachtete Schließung entstehender Koordinationslücken durch Dimerisierung über Halogenbrücken<sup>10-13)</sup> tritt bei 15a nicht ein.

Überraschenderweise gelingt die oxidative Addition von EtI, PrI und *i*PrI auch unter verschiedensten Bedingungen weder an die (Ether-Phosphan)-Komplexe **7a**, **b** noch an den Trialkylphosphan-Komplex **13a**.

Der von Kubota et al.<sup>35)</sup> nachgewiesene Einfluß von in trans-Stellung befindlichen Liganden auf die Methylwanderung<sup>13)</sup> ließ sich am Dicarbonylrhodium(III)-Komplex 16a nicht bestätigen.

Die hier gefundenen Ergebnisse stützen die Auffassung, daß die im vorgestellten Modellsystem (vgl. Schema 1) für die Methanolcarbonylierung verwendeten Ether-Phosphane neben der günstigen Donorqualität der Alkylphosphan-Komponente insbesondere durch ihre Fähigkeit zur Ausbildung von Rhodium-Sauerstoff-Chelatbindungen die einzelnen Elementarschritte unterstützen und für die Methylwanderung eine thermodynamische Notwendigkeit darstellen.

Wir danken dem Bundesminister für Forschung und Technologie (BMFT), der Wacker-Chemie GmbH und dem Verband der Chemischen Industrie e.V., Fonds der Chemischen Industrie für die finanzielle Unterstützung dieser Untersuchungen. Der Degussa AG und der BASF Aktiengesellschaft sind wir für die Überlassung von wertvollen Ausgangsmaterialien zu Dank verbunden.

# **Experimenteller** Teil

Zur Reinigung von Kohlenmonoxid diente eine Chrom(II)-Oberflächenverbindung auf Kieselgel<sup>38)</sup>. Alle Umsetzungen erfolgten unter Ausschluß von Luftsauerstoff und Feuchtigkeit unter gereinigtem Argon oder Stickstoff. Die verwendeten Lösungsmittel waren sorgfältig getrocknet und schutzgasgesättigt. Ether und THF wurden jeweils frisch über Natrium/Benzophenon destilliert. PPh<sub>2</sub>CH<sub>2</sub>-CH<sub>2</sub>OCH<sub>3</sub> (**3b**) wurde nach Lit.<sup>39)</sup>, PPh<sub>2</sub>Pr (**10b**) und PPr<sub>2</sub>CH<sub>2</sub>-OCH<sub>3</sub> (**3a**) wurden analog Lit.<sup>39)</sup> und PPr<sub>3</sub> (**10a**) analog Lit.<sup>40)</sup> dargestellt.

Fast-Atom-Bombardment- und Felddesorptions-Massenspektren: Varian MAT 711 A (Nitrobenzylalkohol, 70 eV, 30 °C bzw. 8 kV, 50 °C). – IR-Spektren: Bruker IFS 48 und Beckman IR 12. – <sup>1</sup>H-, <sup>13</sup>C{<sup>1</sup>H}- und <sup>31</sup>P{<sup>1</sup>H}-NMR-Spektren: Bruker WP 80 und Bruker AC 80 (Meßfrequenzen: 80.00, 20.11 bzw. 32.39 und 80.13, 20.15 bzw. 32.44 MHz; int. Standard TMS bzw. ext. Standard 85proz. Phosphorsäure/D<sub>2</sub>O oder 1proz. Phosphorsäure/[D<sub>6</sub>]Aceton). – GC-MS-Spektren: Carlo Erba Instruments Fractovap 2900 mit Dünnfilm-Kapillarsäule DWAX, 0.25  $\mu$ , Länge 60 m und Finnigan MAT 112 S. – Mikroelementaranalysen: Carlo Erba 1104, 1106 und Atomabsorptionsspektrometer Perkin-Elmer, Modell 4000.

Allgemeine Vorschrift zur Darstellung von  $4a, b^{2}$  aus 1, AgSbF<sub>6</sub> und  $3a, b^{39}$ : Eine Lösung von 2.00 mmol AgSbF<sub>6</sub> und 0.90 mmol 1 in 15 ml THF wird ca. 2 min gerührt, anschließend filtriert (P4, Seesand) und zum Filtrat bei  $-40 \,^{\circ}$ C 3.6 mmol 3a, b in 3 ml THF getropft. Es wird noch 1 h gerührt, dann bei  $-40 \,^{\circ}$ C das gelbe Produkt mit ca. 100 ml Ether langsam ausgefällt, abfiltriert (P4), zweimal mit je 5 ml Ether gewaschen und i. Vak. getrocknet.

1)  $(\eta^{4}-1,5-Cyclooctadien)-cis-bis[(2-methoxyethyl)dipropylphos$ phan]rhodium(1)-hexafluoroantimonat (4a): Einwaage 444 mg (0.90mmol) 1, 687 mg (2.00 mmol) AgSbF<sub>6</sub> und 635 mg (3.6 mmol) 3a. $Ausb. 1022 mg (71%), Zers.-P. 54°C. – IR (fest/KBr, cm<sup>-1</sup>): <math>\tilde{v} =$ 660 sst (SbF<sub>6</sub>). – MS (FAB): m/z = 563 (4%) [M – SbF<sub>6</sub>].

> $C_{26}H_{54}F_6O_2P_2RhSb$  (799.3) Ber. C 39.07 H 6.81 F 14.26 Rh 12.87 Gef. C 38.48 H 6.75 F 14.93 Rh 12.23

2)  $(\eta^{4}-1,5-Cyclooctadien)$ -cis-bis[(2-methoxyethyl)diphenylphosphan]rhodium(I)-hexafluoroantimonat (4b): Einwaage 444 mg (0.90 mmol) 1, 687 mg (2.00 mmol) AgSbF<sub>6</sub> und 880 mg (3.6 mmol) 3b. Ausb. 1296 mg (77%), Zers.-P. 65°C. – IR (fest/KBr, cm<sup>-1</sup>):  $\tilde{v} =$ 658 sst (SbF<sub>6</sub>). – MS (FD): m/z = 699 [M – SbF<sub>6</sub>].

> $C_{38}H_{46}F_6O_2P_2RhSb$  (935.4) Ber. C 48.80 H 4.96 F 12.19 Rh 11.00 Gef. C 49.57 H 5.39 F 12.50 Rh 10.86

Allgemeine Vorschrift zur Darstellung von 5a, b aus 4a, b und CO: Durch eine Suspension von 0.35 mmol 4a, b in 3 ml THF leitet man bei -40 °C solange CO, bis 4a, b vollständig gelöst und die Lösungen farblos geworden sind. 5a, b werden bei -40 °C mit 50 ml *n*-Pentan langsam ausgefällt, abfiltriert (P4), zweimal mit je 5 ml kaltem Ether gewaschen und i. Vak. getrocknet. 3) Tricarbonyl-trans-bis[(2-methoxyethyl)dipropylphosphan]rhodium(1)-hexafluoroantimonat (5a): Einwaage 280 mg (0.35 mmol) 4a. Ausb. 187 mg (69%), Zers. >0°C. – IR (fest/KBr, cm<sup>-1</sup>):  $\tilde{v} =$ 663 sst (SbF<sub>6</sub>). – MS (FD): m/z = 483 [M – 2 CO, – SbF<sub>6</sub>], 455

 $[M - 3 CO, - SbF_6].$   $C_{21}H_{42}F_6O_5P_2RhSb (775.2)$ Ber. C 32.54 H 5.46 F 14.71 Rh 13.28 Gef. C 32.16 H 5.21 F 14.29 Rh 12.98

4) Tricarbonyl-trans-bis[(2-methoxyethyl)diphenylphosphan]rhodium(1)-hexafluoroantimonat (5b): Einwaage 327 mg (0.35 mmol) 4b. Ausb. 207 mg (65%), Zers. >0°C. – IR (fest/KBr, cm<sup>-1</sup>):  $\tilde{v} =$ 658 sst (SbF<sub>6</sub>). – MS (FD):  $m/z = 619 [M - 2 CO, - SbF_6], 591 [M - 3 CO, - SbF_6].$ 

 $\begin{array}{l} C_{33}H_{34}F_6O_5P_2RhSb \ (911.3) \\ \text{Ber. C } 43.54 \ H \ 3.76 \ F \ 12.51 \ Rh \ 11.29 \\ \text{Gef. C } 42.99 \ H \ 4.76 \ F \ 13.59 \ Rh \ 11.73 \end{array}$ 

Allgemeine Vorschrift zur Darstellung von 7**a**,**b** aus 5**a**,**b**: Durch eine Lösung von 0.20 mmol 5**a**,**b** in 2 ml THF leitet man bei 20°C 20 min Argon. 7**a**,**b** werden bei 0°C mit ca. 20 ml *n*-Pentan ausgefällt, abfiltriert (P4), zweimal mit je 2 ml *n*-Pentan gewaschen und i. Vak. getrocknet.

5) Carbonyl-trans-bis[(2-methoxyethyl)dipropylphosphan-P; O',P']rhodium(1)-hexafluoroantimonat (7a): Einwaage 155 mg (0.20 mmol) 5a. Ausb. 112 mg (78%), Zers. > 30°C. – IR (fest/KBr, cm<sup>-1</sup>):  $\tilde{v} =$ 662 sst (SbF<sub>6</sub>). – MS (FD): m/z = 483 [M – SbF<sub>6</sub>].

 $C_{19}H_{42}F_6O_3P_2RhSb$  (719.1) Ber. C 31.73 H 5.89 F 15.85 Rh 14.31 Gef. C 31.47 H 5.75 F 15.29 Rh 14.52

6) Carbonyl-trans-bis[(2-methoxyethyl)diphenylphosphan-P; O',P']rhodium(1)-hexafluoroantimonat (7b): Einwaage 182 mg (0.20 mmol) 5b. Ausb. 130 mg (76%), Zers. > 30 °C. – 1R (fest/KBr, cm<sup>-1</sup>):  $\tilde{v} =$ 658 sst (SbF<sub>6</sub>). – MS (FD):  $m/z = 619 [M - SbF_6]$ .

 $\begin{array}{l} C_{31}H_{34}F_6O_3P_2RhSb~(855.2)\\ \text{Ber. C}~43.54~H~4.01~F~13.33~Rh~12.03\\ \text{Gef. C}~43.31~H~4.23~F~13.55~Rh~12.58\\ \end{array}$ 

7) a-Carbonyl-f-iodo-b,ed-bis[(2-methoxyethyl)dipropylphosphan-P; O',P']-c-methylrhodium(III)-hexafluoroantimonat (**9a**, **9'a**): Eine Lösung von 108 mg (0.15 mmol) 7 **a** in 2.0 ml THF wird mit 0.1 ml CH<sub>3</sub>I bzw. <sup>13</sup>CH<sub>3</sub>I (99.9% <sup>13</sup>C) bei  $- 30^{\circ}$ C 12 h gerührt. Die Lösung wird <sup>31</sup>P{<sup>1</sup>H}-NMR-spektroskopisch untersucht (vgl. Tab. 1).

8) a-Acetyl-b-iodo-c,ed-bis[(2-methoxyethyl)diphenylphosphan-P; O',P']rhodium(III)-hexafluoroantimonat (8b): Eine Lösung von 128 mg (0.15 mmol) 7b in 2.0 ml THF wird mit 0.1 ml CH<sub>3</sub>I bei 20°C gerührt. Nach 3 d werden die flüchtigen Bestandteile i. Vak. entfernt, und der Rückstand wird zweimal mit je 2 ml *n*-Pentan gewaschen, wobei der gelbe Acylkomplex 8b analysenrein anfällt. Ausb. 133 mg (89%), Zers.-P. 73°C. – IR (fest/KBr, cm<sup>-1</sup>):  $\tilde{v} =$ 658 sst (SbF<sub>6</sub>). – MS (FD): m/z = 761 [M – SbF<sub>6</sub>], 733 [M – CO, – SbF<sub>6</sub>], 619 [M – CH<sub>3</sub>, – I, – SbF<sub>6</sub>].

 $C_{32}H_{37}F_6IO_3P_2RhSb$  (997.2)

Ber. C 38.55 H 3.74 F 11.43 I 12.73 Rh 10.32 Gef. C 38.13 H 4.06 F 11.80 I 13.16 Rh 11.02

9) a-Acetyl-b-iodo-fc,ed-bis[(2-methoxyethyl)dipropylphosphan-O,P]rhodium(III)-hexafluoroantimonat (**6a**, **6'a**): Eine Lösung von 108 mg (0.15 mmol) **7a** in 2.0 ml THF wird mit 0.1 ml CH<sub>3</sub>I bzw. <sup>13</sup>CH<sub>3</sub>I (99.9% <sup>13</sup>C) bei -30 °C gerührt. Nach 2 d werden die flüchtigen Bestandteile i. Vak. entfernt, und der Rückstand wird zweimal mit je 2 ml *n*-Pentan gewaschen, wobei der gelbe Acylkomplex analysenrein anfällt. Ausb. 116 mg (90%), Zers.-P. 103 °C. – IR (fcst/ KBr, cm<sup>-1</sup>): = 659 sst (SbF<sub>6</sub>). – MS (FD): m/z = 625 [M –  $\begin{array}{l} \text{SbF}_6], \ 582 \ [M \ - \ \text{COCH}_3, \ - \ \text{SbF}_6], \ 483 \ [M \ - \ \text{CH}_3, \ - \ \text{I}, \ - \ \text{SbF}_6]. \\ \\ \text{SbF}_6]. \\ \\ \text{C}_{20}\text{H}_{45}\text{F}_6\text{IO}_3\text{P}_2\text{RhSb} \ (861.1, \text{bez. auf} \ \textbf{6a}) \\ \\ \text{Ber. C } 27.90 \ \text{H} \ 5.27 \ \text{F} \ 13.24 \ \text{I} \ 14.74 \ \text{Rh} \ 11.95 \end{array}$ 

Gef. C 27.74 H 5.41 F 13.62 I 15.05 Rh 12.33

10) Rückreaktion von **6a** bzw. **8b** zu **5a**, **b**: 86 mg (0.10 mmol) **6a** bzw. 100 mg (0.10 mmol) **8b** werden in 2 ml THF und 30  $\mu$ l H<sub>2</sub>O unter CO-Gas bei 0 bzw. 20°C 30 min gerührt. Die Lösung wird <sup>31</sup>P{<sup>1</sup>H}-NMR-spektroskopisch (entspricht **5a**, **b**; vgl. Tab. 1) und GC-MS-analytisch (Essigsäure) untersucht.

Allgemeine Vorschrift zur Darstellung von 11a,b aus  $2^{41}$  und 10a,b: Zu einer Lösung von 1.80 mmol 2 in 15 ml THF werden bei -40 °C 3.6 mmol 10a,b in 3 ml THF getropft. Es wird noch 1 h gerührt, dann bei -40 °C das gelbe Produkt mit ca. 100 ml Ether langsam ausgefällt, abfiltriert (P4), zweimal mit je 5 ml Ether gewaschen und i. Vak. getrocknet.

11)  $(\eta^{4}-1,5-Cyclooctadien)$ -cis-bis(tripropylphosphan)rhodium(1)hexafluoroantimonat (11a): Einwaage 1.80 mmol 2 und 577 mg (3.6 mmol) 10a. Ausb. 1077 mg (78%), Zers.-P. 121 °C. – IR (fest/KBr, cm<sup>-1</sup>):  $\tilde{v} = 656$  sst (SbF<sub>6</sub>). – MS (FD): m/z = 531 [M – SbF<sub>6</sub>].

 $\begin{array}{l} C_{26}H_{54}F_6P_2RhSb~(767.3)\\ Ber.~C~40.70~H~7.09~F~14.86~Rh~13.41\\ Gef.~C~41.22~H~7.39~F~15.31~Rh~13.29 \end{array}$ 

12)  $(\eta^{4}-1.5$ -Cyclooctadien)-cis-bis(diphenylpropylphosphan)rhodium(1)-hexafluoroantimonat (11 b): Einwaage 1.80 mmol 2 und 822 mg (3.6 mmol) 10b. Ausb. 1350 mg (83%), Zers.-P. 146 °C. – IR (fest/KBr, cm<sup>-1</sup>):  $\tilde{v} = 657$  sst (SbF<sub>6</sub>). – MS (FD): m/z = 667[M – SbF<sub>6</sub>].

 $\begin{array}{c} C_{38}H_{46}F_6P_2RhSb~(667.6)\\ \text{Ber. C 50.52 H 5.13 F 12.62 Rh 11.39}\\ \text{Gef. C 50.00 H 5.13 F 12.96 Rh 11.67} \end{array}$ 

Allgemeine Vorschrift zur Darstellung von 12a,b, 12'a aus 11a,b und CO bzw. <sup>13</sup>CO: Durch eine Suspension von 0.35 mmol 11a,b in ca. 3 ml THF leitet man bei -40 °C solange CO bzw. <sup>13</sup>CO (99.9% <sup>13</sup>C), bis 11a,b vollständig gelöst und die Lösungen farblos geworden sind. 12a,b werden bei -40 °C mit 50 ml *n*-Pentan langsam ausgefällt, abfiltriert (P4), zweimal mit je 5 ml kaltem Ether gewaschen und i. Vak. getrocknet.

13) Tricarbonyl-trans-bis(tripropylphosphan)rhodium(I)-hexafluoroantimonat (12a, 12'a): Einwaage 269 mg (0.35 mmol) 11a. Ausb. 190 mg (73%), Zers.  $> -20^{\circ}$ C. – IR (fest/KBr, cm<sup>-1</sup>):  $\tilde{v} =$ 661 sst (SbF<sub>6</sub>). – MS (FD):  $m/z = 451 [M - 2 CO, - SbF_6]$ .

 $\begin{array}{l} C_{21}H_{42}F_6O_3P_2RhSb \ (743.2, bez. \,auf\, 12\,a) \\ Ber. \ C\ 33.94 \ H\ 5.70 \ F\ 15.34 \ Rh\ 13.85 \\ Gef. \ C\ 34.31 \ H\ 6.25 \ F\ 15.31 \ Rh\ 13.21 \end{array}$ 

14) Tricarbonyl-trans-bis(diphenylpropylphosphan)rhodium(1)hexafluoroantimonat (12b): Einwaage 316 mg (0.35 mmol) 11b. Ausb. 197 mg (64%), Zers. > -20°C. – IR (fest/KBr, cm<sup>-1</sup>):  $\tilde{v} =$ 658 sst (SbF<sub>6</sub>). – MS (FD): m/z = 587 [M – 2 CO, – SbF<sub>6</sub>].

 $\begin{array}{l} C_{33}H_{34}F_6O_3P_2RhSb~(879.2)\\ \text{Ber. C 45.08 H 3.90 F 12.97 Rh 11.70} \end{array}$ 

Gef. C 45.27 H 4.21 F 12.54 Rh 11.21

Allgemeine Vorschrift zur Darstellung von 13a, b, 13'a aus 12a, b, 12'a: Durch eine Lösung von 0.20 mmol 12a, b, 12'a in 2 ml THF leitet man bei 20°C 20 min Argon.

15) Carbonyl(tetrahydrofuran)-trans-bis(tripropylphosphan)rhodium(1)-hexafluoroantimonat (13a, 13'a): Einwaage 149 mg (0.20 mmol) 12a, 12'a. – MS (FD):  $m/z = 451 [M - THF, -SbF_6]. –$ <sup>1</sup>H-NMR ([D<sub>6</sub>]Aceton, -40 °C):  $\delta = 1.9$ , 3.9 (m). – Weitere spektroskop. Charakterisierung s. Tab. 3.

16) Carbonyl-trans-bis(diphenylpropylphosphan)rhodium(I)-hexafluoroantimonat (13b): Einwaage 176 mg (0.20 mmol) 12b. – MS (FD):  $m/z = 587 [M - THF, -SbF_6]. - {}^{1}H-NMR ([D_6]Aceton,$ -40 °C):  $\delta = 2.0, 3.9$  (m). – Weitere spektroskop. Charakterisierung s. Tab. 3.

17) a-Carbonyl-f-iodo-b-methyl-d-(tetrahydrofuran)-ce-bis(tripropylphosphan)rhodium(III)-hexafluoroantimonat (15a, 15'a): Eine Lösung von 152 mg (0.20 mmol) 13a, 13'a in 2.0 ml THF wird mit 0.1 ml CH<sub>3</sub>I bzw. <sup>13</sup>CH<sub>3</sub>I (99.9% <sup>13</sup>C) bei -20°C gerührt. Nach 2 d entfernt man die flüchtigen Bestandteile i. Vak. und erhält den gelben Komplex 15a quantitativ und analysenrein. Zers. >15°C. – IR (fest/KBr, cm<sup>-1</sup>):  $\tilde{v} = 658$  sst (SbF<sub>6</sub>). - MS (FD): m/z = 578 $[M - CH_3, - THF, - SbF_6]$ . - <sup>1</sup>H-NMR ( $[D_6]$ Aceton, -40°C):  $\delta = 1.5, 3.8$  (m).

> $C_{24}H_{53}F_6IO_2P_2RhSb$  (901.2, bez. auf 15a) Ber. C 31.99 H 5.93 F 12.65 I 14.08 Rh 11.42 Gef. C 31.71 H 5.69 F 13.01 I 14.27 Rh 11.93

### Allgemeine Vorschrift zur Darstellung von 14a

a) Aus 15a: Eine Lösung von 0.15 mmol 15a in 2 ml THF wird 1 h bei 20°C gerührt. Nach Entfernen der flüchtigen Bestandteile i. Vak. wird der Rückstand zweimal mit je 2 ml n-Hexan gewaschen und i. Vak. getrocknet.

b) Aus 13a und NaI: Eine Lösung von 0.10 mmol 13a und 0.11 mmol Nal in 2 ml THF wird 30 min bei 20°C gerührt. Die flüchtigen Bestandteile werden i. Vak. entfernt, der Rückstand mchrmals mit je 2 ml Ethanol gewaschen und i. Vak. getrocknet.

c) Aus 13a und R'I (R' = Et, Pr, iPr): Eine Lösung von 0.10 mmol 13a in 2 ml THF wird bei 20°C mit 0.5 ml EtI (5 d), PrI (5 d) oder iPrI (1 h) gerührt. Die Lösungen werden anschließend massen-, IR- und  ${}^{31}P{}^{1}H{}-NMR$ -spektroskopisch vermessen.

18) Carbonyl-iodo-trans-bis(tripropylphosphan)rhodium(I) (14a): Methode a): Einwaage 135 mg (0.15 mmol) 15a. Ausb. 79 mg (91%), Zers.-P. 103 °C. – MS (FD): m/z = 587 [M<sup>+</sup>]. – Methode b): Einwaage 0.10 mmol 13a. Ausb. 52 mg (90%), Zers.-P. 106°C. -MS (FD):  $m/z = 578 [M^+]$ . – Methode c): Einwaage 0.10 mmol **13a.** - MS (FD):  $m/z = 578 [M^+]$ . - IR (THF, cm<sup>-1</sup>):  $\tilde{v} =$ 1954 sst (CO).  $-{}^{31}P{}^{1}H{-}NMR$  (THF,  $-30^{\circ}C$ ):  $\delta = 9.8$  (d,  ${}^{1}J_{RhP} = 111.9 \text{ Hz}$  (vgl. auch Tab. 3).

 $C_{19}H_{42}IOP_2Rh$  (578.3)

Ber. C 39.46 H 7.32 I 21.95 Rh 17.80 nacha) Gef. C 39.64 H 7.56 I 21.22 Rh 17.31 nachb) Gef. C 39.09 H 7.12 I 22.27 Rh 17.12

19) Rückreaktion von 14a zu 12a bzw. 13a: Eine Lösung von 58 mg (0.10 mmol) 14a und 38 mg (0.11 mmol) AgSbF<sub>6</sub> in 3 ml THF wird bei -40°C 5 min gerührt und anschließend filtriert (P4, Seesand). Unter CO-Gas entsteht 12a, während sich unter Ausschluß von CO 13a bildet. Die Lösungen werden <sup>31</sup>P{<sup>1</sup>H}-NMRspektroskopisch untersucht (vgl. Tab. 3).

20) ab-Dicarbonyl-d-iodo-f-methyl-ce-bis(tripropylphosphan)rhodium(III)-hexafluoroantimonat (16a, 16'a): Eine Lösung von 135 mg (0.15 mmol) 15a, 15'a in 2.0 ml THF wird bei -40°C CObzw. <sup>13</sup>CO-Gas (99.9% <sup>13</sup>C) von 1.5 bar ausgesetzt. Es wird 30 min gerührt, dann werden die Lösungen IR-,  ${}^{31}P{}^{1}H{}$ - und  ${}^{13}C{}^{1}H{}$ -NMR-spektroskopisch untersucht (s. Tab. 3). Zers. > -30 °C.

#### CAS-Registry-Nummern

1: 12092-47-6 / 2: 38816-43-2 / 3a: 123858-30-0 / 3b: 68899-50-3 / 4a: 123880-98-8 / 4b: 123880-99-9 / 5a: 123881-01-6 / 5b: 123881-

03-8 / 6a: 123881-15-2 / 6'a: 123881-17-4 / 7a: 123881-05-0 / 7b: 123881-07-2 / 8b: 123881-13-0 / 9a: 123881-09-4 / 9'a: 123881-11-8 / 10a: 2234-97-1 / 10b: 7650-84-2 / 11a: 123880-94-4 / 11b: 123880-96-6 / 12a: 123881-38-9 / 12'a: 123881-34-5 / 12b: 123881-36-7 / 13a: 123881-19-6 / 13'a: 123881-23-2 / 13b: 123881-21-0 / 14a: 123881-28-7 / 15a: 123881-25-4 / 15'a: 123881-27-6 / 16a: 123881-30-1 / 16'a: 123881-32-3

- <sup>1)</sup> XXII. Mitteilung: E. Lindner, A. Bader, E. Glaser, P. Wegner, J. Mol. Catal., im Erscheinen.
- <sup>2)</sup> E. Lindner, B. Andres, Chem. Ber. 121 (1988) 829.
- <sup>3)</sup> I. Wender, *Catal. Rev.-Sci. Eng.* **26** (1984) 303. <sup>4)</sup> D. Forster, *J. Am. Chem. Soc.* **98** (1976) 846.
- <sup>5)</sup> E. Lindner, H. Rauleder, C. Scheytt, H. A. Mayer, W. Hiller, R. Fawzi, P. Wegner, Z. Naturforsch., Teil B, 39 (1984) 632.
- <sup>6)</sup> E. Lindner, B. Andres, *Chem. Ber.* **120** (1987) 761. <sup>7)</sup> E. Lindner, S. Meyer, P. Wegner, B. Karle, A. Sickinger, B. Steger, J. Organomet. Chem. 335 (1987) 59.
- <sup>8)</sup> E. Lindner, U. Schober, E. Glaser, H. Norz, P. Wegner, Z. Naturforsch., Teil B, 42 (1987) 1527.
- <sup>9)</sup> E. Lindner, H. A. Mayer, P. Wegner, *Chem. Ber.* **119** (1986) 2616; L. Horner, G. Simons, Z. *Naturforsch., Teil B*, **39** (1984) 497.
- <sup>10)</sup> M. J. Doyle, A. Mayanza, J.-J. Bonnet, P. Kalck, R. Poilblanc, J. Organomet. Chem. 146 (1978) 293.
- <sup>11)</sup> H. C. Clark, K. J. Reimer, Inorg. Chem. 14 (1975) 2133.
- <sup>12)</sup> M. A. Bennett, J. C. Jeffery, G. B. Robertson, Inorg. Chem. 20 (1981) 330.
- <sup>(3)</sup> H. Berke, R. Hoffmann, J. Am. Chem. Soc. 100 (1978) 7224.
- <sup>14)</sup> P. E. Garrou, Chem. Rev. 81 (1981) 229.
- <sup>15)</sup> B. R. James, R. H. Morris, K. J. Reimer, Can. J. Chem. 55 (1977)
- <sup>16)</sup> G. Becker, Diplomarbeit, Univ. Tübingen, 1985.
- <sup>17)</sup> M. A. Bennett, J. C. Jeffery, G. B. Robertson, Inorg. Chem. 20 (1981) 323
- <sup>18)</sup> H. D. Empsall, E. M. Hyde, C. E. Jones, B. L. Shaw, J. Chem. Soc., Dalton Trans. 1974, 1980.
- <sup>19)</sup> J. M. Brown, L. R. Canning, J. Organomet. Chem. 267 (1984) 179
- <sup>20)</sup> M. Bressan, F. Morandini, P. Rigo, Inorg. Chim. Acta 77 (1983) L 139.
- <sup>21)</sup> D. A. Slack, I. Greveling, M. C. Baird, Inorg. Chem. 18 (1979) 3125
- <sup>22)</sup> R. R. Schrock, J. A. Osborn, J. Am. Chem. Soc. 93 (1971) 2397.
   <sup>23)</sup> J. A. Long, T. B. Marder, P. E. Behnken, M. F. Hawthorne, J. Am. Chem. Soc. 106 (1984) 2979.
   <sup>24)</sup> A. D. D. Behnkell, J. Chem. Soc. Delta: Trans. 1990.
- <sup>24)</sup> A. J. Deeming, I. P. Rothwell, J. Chem. Soc., Dalton Trans. 1980, 1259.

- <sup>12,59</sup>.
  <sup>25)</sup> S. Franks, F. R. Hartley, *Inorg. Chim. Acta* 47 (1981) 235.
  <sup>26)</sup> R. Uson, L. A. Oro, M. A. Ciriano, F. J. Lahoz, M. C. Bello, J. Organomet. Chem. 234 (1982) 205.
  <sup>27)</sup> S. C. D. W. Kung, M.A. B. Paris, Drinciples and Progress. <sup>27)</sup> P. S. Pregosin, R. W. Kunz, NMR, Basic Principles and Progress,
- S. 110, Verlag Springer, Berlin 1979. <sup>28)</sup> D. N. Lawson, J. A. Ösborn, G. Wilkinson, J. Chem. Soc. A, 1966, 1733.
- <sup>29)</sup> R. J. Kulawiec, R. H. Crabtree, Organometallics 7 (1988) 1891.
- <sup>30)</sup> B. E. Mann, Adv. Organomet. Chem. 12 (1974) 135
- <sup>31)</sup> K. A. Bernard, J. D. Atwood, Organometallics 8 (1989) 795.
- <sup>32)</sup> I. J. Colquhoun, W. McFarlane, J. Magn. Reson. 46 (1982) 525.
- <sup>33)</sup> L. Vallarino, J. Chem. Soc. 1957, 2287.
- <sup>34)</sup> J. V. Kingston, G. R. Scollary, J. Inorg. Nucl. Chem. 31 (1969)
- <sup>35)</sup> M. Kubota, T. M. McClesky, R. K. Hayashi, C. G. Webb, J. Am. Chem. Soc. 109 (1987) 7569.
- <sup>36</sup> S. Franks, F. R. Hartley, J. R. Chipperfield, Inorg. Chem. 20 (1981) 3238.
- <sup>37)</sup> M. N. Golovin, Md. M. Rahman, J. E. Belmonte, W. P. Giering, Organometallics 4 (1985) 1981.
- <sup>38)</sup> H. L. Krauss, Nachr. Chem. Tech. 16 (1968) 260.
- <sup>39)</sup> S. Meyer, Dissertation, Univ. Tübingen, 1987.
- 40) K. Sasse in Methoden der organischen Chemie (J. Houben, T. Weyl, E. Müller, Hrsg.), Bd. 12/1, S. 32, Verlag Georg Thieme, Stuttgart 1963.
- <sup>41)</sup> M. Valderrama, M. Scotti, E. Prati, J. Chem. Res. (S) 1985, 326. [269/89]