MAREK CYPRYK

Centrum Badań Molekularnych i Makromolekularnych Polskiej Akademii Nauk ul. Sienkiewicza 112, 90-363 Łódź e-mail: mcypryk@cbmm.lodz.pl

Zastosowanie spektroskopii ²⁹Si NMR do badań polimerów krzemoorganicznych^{*)}

Streszczenie — Przedstawiono krótki przegląd zastosowań współczesnych technik ²⁹Si NMR w badaniach materiałów polimerowych opartych na krzemie. Uwzględniono przy tym warianty badań w roztworze oraz w stanie stałym. Pierwszy z tych wariantów wykorzystuje się zarówno do charakterystyki i identyfikacji produktów (polisiloksanów, polisilanów), jak i do bardziej subtelnych badań struktury oraz dynamiki łańcucha a także do badań mechanizmu i kinetyki reakcji polimeryzacji. Wariant NMR stanu stałego służy natomiast do oceny orientacji, dynamiki i zmian konformacyjnych łańcuchów polimerów wewnątrz bądź na powierzchni materiałów krzemoorganicznych.

Słowa kluczowe: spektroskopia ²⁹Si NMR, polimery krzemoorganiczne, roztwory, stan stały, struktura.

APPLICATION OF ²⁹Si NMR SPECTROSCOPY IN ORGANOSILICON POLYMERS' INVESTIGA-TIONS

Summary — A short review of applications of modern ²⁹Si NMR techniques in the investigations of silicon based polymeric materials is presented. Two variants of investigations *i.e.* in liquid state and solid-state NMR were taken into account. The first one is used for characteristics and identification of the products (polysiloxanes, polysilanes) as well as for fine investigations of the structure and dynamics of polymer chain and mechanism and kinetics of polymerization reactions. Solid-state NMR is used for the evaluation of orientation, dynamics and conformational changes of polymer chains inside or on the surface of organosilicon material.

Key words: ²⁹Si NMR spectroscopy, organosilicon polymers, solutions, solid state, structure.

W ciągu ostatniej dekady odnotowano istotny rozwój spektroskopii magnetycznego rezonansu jądrowego ²⁹Si pod względem zarówno technicznym, jak i osiągnięć badawczych. Postęp ten znalazł swe odzwierciedlenie w ilości publikacji. Liczba związków krzemu scharakteryzowanych za pomocą ²⁹Si NMR przekracza obecnie 25 000, a liczba prac prezentujących dane spektroskopowe ²⁹Si to ok. 6000 pozycji, w tym kilka doskonałych książkowych monografii [1—4]. Dostępna w internecie baza przesunięć chemicznych ²⁹Si NMR dotyczy ponad 7500 związków [5].

Naturalna, występująca w przyrodzie, zawartość izotopu krzemu aktywnego magnetycznie (²⁹Si, spin 1/2) jest stosunkowo niewielka i wynosi 4,7 %. Dodatkowe utrudnienie w powszechnym stosowaniu metody magnetycznego rezonansu jądrowego jąder krzemu stanowią długi czasy relaksacji spin–sieć (T_1) oraz ujemny współczynnik żyromagnetyczny. Ten ostatni jest odpowiedzialny za występowanie ujemnego efektu Overhausera w warunkach odsprzęgania spinów protonów powodującego zmniejszenie intensywności sygnałów.

Sposobem na zwiększenie czułości metody jest stosowanie technik odsprzęgania bramkowego, dodatek odczynników przyspieszających relaksację, np. Cr(acac)₃, a także użycie metod wykorzystujących transfer polaryzacji [2, 4]. Znaczny wzrost czułości można także uzyskać na drodze zwiększenia intensywności pola magnetycznego. Tak więc, instrument pracujący w warunkach częstotliwości 800 MHz w przypadku jąder ¹H (co odpowiada 158,92 MHz w odniesieniu do jąder ²⁹Si), osiąga czułość 8 razy większą niż instrument pracujący w warunkach częstotliwości 200 MHz [4]. Rozwój metod opierających się na transferze magnetyzacji bardzo wyraźnie przyczynił się do dynamicznego postępu w dziedzinie spektroskopii ²⁹Si NMR stanu stałego. Wyczerpujące omówienie współczesnych technik stosowanych w spektroskopii NMR jąder krzemu można znaleźć we wspomnianych monografiach [3, 4].

Zaletą spektroskopii ²⁹Si NMR jest szeroki zakres przesunięć chemicznych, standardowo od +50 do –200 ppm (specyficzne układy, np. silileny i ich kompleksy z metalami przejściowymi, mogą jednak wykazywać przesunięcia chemiczne nawet przekraczające 1000 ppm, rys. 1), oraz duża rozdzielczość <±0,2 Hz odpowia-

^{*)} Szkoła Spektroskopii NMR.



Rys. 1. Zakres przesunięć chemicznych ²⁹Si NMR wybranych połączeń krzemoorganicznych (oznaczenia M, D, T, Q — por. schemat A)

Fig. 1. ²⁹Si NMR chemical shifts ranges for selected organosilicon compounds (M, D, T, Q denotations — see Scheme A)

dająca wartości 0,005 ppm przy częstotliwości rezonansowej krzemu 39 MHz (200 MHz — jądra ¹H), która wynika z długich czasów relaksacji spin–spin (T_2).

ZASTOSOWANIE SPEKTROSKOPII²⁹Si NMR DO BADAŃ POLIMERÓW W ROZTWORZE

Spektroskopia ²⁹Si NMR w badaniach polimerów krzemoorganicznych jest wykorzystywana zarówno do prostej charakterystyki oraz identyfikacji produktów, jak i do badań subtelnej struktury łańcucha a także mechanizmu lub kinetyki reakcji polimeryzacji.

Charakterystyka polimerów krzemoorganicznych

Polisiloksany

Polisiloksany (silikony) stanowią najważniejszą klasę polimerów krzemoorganicznych zapisywaną wzorem ogólnym ($R_{3-n}SiO_n$)_x, gdzie n > 0, x > 2 i R = alkil (zazwyczaj metyl), aryl (często fenyl) lub H. Poszczególne struktury takich grup o różnym stosunku R/O, oznaczone literami M, D, T i Q, reprezentują odpowiednio jednostki $R_3SiO_{0,5}$, $R_2Si(O_{0,5})_2$, $RSi(O_{0,5})_3$ i $Si(O_{0,5})_4$ (schemat A). Przyjmuje się, że indeks górny oznacza pod-

Schemat A. Jednostki strukturalne siloksanów Scheme A. Structural units of siloxanes stawniki przy atomie krzemu inne niż Me, np. D = Me₂SiO (zapis uproszczony), D^H = MeHSiO, D^{Ph} = MePhSiO a D^{Ph2} = Ph₂SiO.

Zakres przesunięć chemicznych ²⁹Si wymienionych jednostek strukturalnych w polisiloksanach pokazano na rys. 1. Wysoka rozdzielczość spektroskopii ²⁹Si NMR pozwala na rozróżnienie indywidualnych linii rezonansowych pochodzących od poszczególnych atomów krzemu w polidimetylosiloksanach aż do poziomu oligomeru zawierającego 10 jednostek siloksanowych [2, 6, 7].

W przypadku liniowych polisiloksanów podstawionych rozmaitymi grupami wpływ na przesunięcie chemiczne²⁹Si wywiera także taktyczność oraz efekt grupy sąsiadującej. Wspomniana duża rozdzielczość spektralna pozwala na określenie mikrostruktury łańcucha ---w wielu wypadkach na poziomie pentad. Z taką właśnie dokładnością opisano widmo polimetylofenylosiloksanu (rys. 2) identyfikując sygnały poszczególnych sekwencji pentadowych na podstawie widm modelowych oligomerów [8]. Intensywność sygnałów ²⁹Si NMR posłużyła do wyznaczenia parametrów charakteryzujących mikrostrukturę polimeru, tj. udziału molowego jednostek strukturalnych, średniej liczby sekwencji w polimerze w przeliczeniu na 100 jednostek, liczbowo średniej długości sekwencji i prawdopodobieństwa występowania wiązań pomiędzy jednostkami siloksanowymi [9].

Statystyczna analiza sekwencji w polimerze otrzymanym w wyniku nierównowagowej kopolimeryzacji heksametylocyklotrisiloksanu z 1,3,5-trimetylo-1,3,5-trifenylocyklotrisiloksanem pozwoliła na obliczenie współczynników reaktywności obu komonomerów [10]. Podobnie, analiza polimetylowinylosiloksanów uzyskanych w kopolimeryzacji różnych cyklicznych siloksa-

Rys. 2. Uproszczone widmo ²⁹Si NMR polidimetylo-co-difenylosiloksanu otrzymanego metodą równoważenia ($D = Me_2SiO$, $X = Ph_2SiO$, D:X = 2:1) [8]

Fig. 2. Simplified ²⁹Si NMR spectrum of equilibrated polydimethyl-co-diphenylsiloxane ($D = Me_2SiO, X = Ph_2SiO, D:X=2:1$) [8]

nów — zarówno w procesie równowagowym, jak i nierównowagowym (kontrolowanym kinetycznie) — umożliwiła ocenę współczynników reaktywności, prawdopodobieństwa addycji monomerów i mikrostruktury łańcucha [11—13].

Badanie mikrostruktury łańcucha polimetylofenylosiloksanu syntetyzowanego na drodze polimeryzacji 1,1-difenylo-3,3,5,5-tetrametylocyklotrisiloksanu dostarczyło ważnych informacji dotyczących mechanizmu otwarcia pierścienia w warunkach prowadzenia procesu wobec katalizatora anionowego lub kationowego [14—16].

Jednym z istotnych zastosowań omawianej tu metody jest użycie jej do określenia liczbowo średniego ciężaru cząsteczkowego polimeru. Oblicza się go z proporcji intensywności sygnałów grup końcowych do intensywności sygnałów krzemu wewnątrz łańcucha. Spektroskopię ²⁹Si NMR wykorzystano także do oceny długości bloków w polimerach i kopolimerach siloksanowych. Mianowicie, przesunięcia chemiczne końcowych atomów krzemu różnią się zasadniczo od przesunięć atomów krzemu znajdujących się w środku łańcucha (lub wewnątrz segmentów siloksanowych w kopolimerach blokowych). Integracja sygnałów odpowiadających Si^A i Si^B umożliwia oszacowanie średniego stopnia polimeryzacji (*DP*) wg równania (1) [17].

$$R_3Si^A(OSi^BMe_2)_nOSi^AR_3; DP = 2(B/A) + 2$$
 (1)

Metoda ²⁹Si NMR ma tę przewagę nad chromatografią GPC, że dostarcza danych dotyczących bezwzględnej wartości liczbowo średniego ciężaru cząsteczkowego, niezależnie od właściwości fizycznych polimeru (lepkości, promienia hydrodynamicznego); ograniczeniem jest jednak wymiar makrocząsteczek — osiągnięcie zamierzonej dokładności integracji jest możliwe w przypadku polimerów o ciężarach cząsteczkowych <15 000.

Spektroskopię ²⁹Si NMR wykorzystywano również do określania struktury składników żywic silikonowych zawierających jednostki M, D^{OH} i T. Poza oczekiwanymi różnicami w przesunięciach chemicznych rozmaitych sekwencji, w wielu przypadkach zaobserwowano diastereotopię grup M (Me₃SiO_{0,5}). W cząsteczce np. M₂T-D^{OH}-TM₂, zjawisko to jest wynikiem pseudoasymetrii grupy D^{OH} [18].

Polisilany

Na temat spektroskopii NMR polisilanów również można znaleźć wiele publikacji. Najwięcej danych dotyczy permetylopolisilanów [19]. Badano wpływ zwiększenia długości i liczby rozgałęzień łańcucha polisilanów oraz efekt indukcyjny podstawnika na przesunięcia chemiczne ²⁹Si NMR polisilanów. Oddziaływania te w przypadku różnych serii homologicznych są odmienne i często przeciwstawne. W polisilanach o złożonej strukturze wypadkowy wpływ omawianych czynników jest trudny do przewidzenia [4, 20, 21].

Oprócz informacji na temat badań izotropowych przesunięć chemicznych coraz więcej danych dotyczy hetero- i homojądrowych stałych sprzężeń spinowych bardzo pomocnych w procesie określania struktury polisilanów, zwłaszcza rozgałęzionych i dendrytycznych [4, 22]. Ostatnio, jako metoda badania struktur tych polimerów popularność zyskują homojądrowe (²⁹Si-²⁹Si) eksperymenty INADEQUATE [23, 24].

Pomysłowym przykładem użycia metody NMR do badania bardziej złożonej struktury polimerów jest za-

Schemat B. Budowa i taktyczność łańcucha poli(1-fenylo-1-silabutanu) (m — mezo, r — racemo) [25] Scheme B. Structure and tacticity of poly(1-phenyl-1-silabutane) chain (m — meso, r — racemate) [25]

stosowanie techniki rezonansu potrójnego 3D-NMR ${}^{1}H/{}^{13}C/{}^{29}$ Si w celu określenia taktyczności poli(1-fenylo-1-silabutanu) (schemat B) oraz pełnego opisu struktury dendrymerów polikarbosilanowych Si[CH₂CH₂Si-Me(CH₂CH₂SiHMe₂)₂]₄ [25, 26].

Kinetyka procesów polimeryzacji kondensacyjnej

Spektroskopia NMR jest bardzo użytecznym narzędziem do badań kinetyki reakcji chemicznych. W przypadku magnetycznego rezonansu jąder krzemu istnieją wspomniane już ograniczenia. Mała czułość i stosunkowo długi czas relaksacji powodują, że akwizycja widma trwa kilka minut. Ta ostatnia cecha uniemożliwia ocenę kinetyki reakcji szybkich.

Reakcję, której dostatecznie powolny przebieg pozwala na zastosowanie metody ²⁹Si NMR stanowi hydrolityczna polikondensacja polifunkcyjnych alkoksysilanów (zol–żel). Jest to jeden z najważniejszych procesów stosowanych w przemysłowym wytwarzaniu materia-

Schemat C. Hydrolityczna polikondensacja tetraetoksysilanu Scheme C. Hydrolytic polycondensation of tetraethoxysilane

łów krzemoorganicznych, wykorzystywany w syntezie porowatych wyrobów krzemionkowych, prekursorów ceramicznych, hybryd organiczno-nieorganicznych i żywic silikonowych. Proces ten jest bardzo złożony, składa się bowiem z kilku odwracalnych reakcji elementarnych: hydrolizy grup alkoksylowych do silanolowych, reakcji odwrotnej (tj. estryfikacji grup silanolowych alkoholem) oraz kondensacji grup silanolowych i alkoksylowych (schemat C). Względne ich szybkości zależą bardzo silnie od rodzaju katalizatora, rozpuszczalnika, temperatury i reaktywnych dodatków.

W celu poznania względnych stałych szybkości tych reakcji (hydrolizy, estryfikacji i kondensacji) z reguły badano kinetykę procesu zol–żel na pierwszym (homogenicznym) etapie procesu [27—34], ponieważ pomiary w roztworze umożliwiają śledzenie tylko tego stadium reakcji. Natomiast prowadząc badania w emulsji można, wykorzystując standardowe metody magnetycznego rezonansu jądrowego cieczy, obserwować także heterogeniczny etap polikondensacji. W taki właśnie sposób monitorowano kinetykę sieciowania w emulsji wodnej polidimetylosiloksanu zakończonego grupami hydroksylowymi za pomocą tetraetoksysilanu i metylotrimetoksysilanu [35].

Badania nietrwałych produktów pośrednich

Spektroskopia NMR stanowi nieocenioną pomoc w zrozumieniu mechanizmów reakcji polimeryzacji, umożliwia bowiem wykrycie i identyfikację nietrwałych produktów pośrednich. Przykładem może tu być proces kationowej polimeryzacji cyklosiloksanów, którego mechanizm ustalano na podstawie identyfikacji jonów siloksoniowych i kationów sililiowych od dawna wskazywanych jako możliwe struktury aktywnych ośrodków polimeryzacji (schemat D). Poszukiwania "wolnego" kationu sililiowego R₃Si⁺ w roztworze trwały ponad 30 lat i stanowi to niewątpliwie barwny rozdział w historii rozwoju chemii związków krzemu [36, 37]. Znaczenie "wolnego" kationu R₃Si⁺ wynika nie tylko z mechanizmu polimeryzacji kationowej cyklosiloksanów, ale

Schemat D. Możliwe struktury aktywnych ośrodków propagacji w kationowej polimeryzacji cyklosiloksanów Scheme D. Possible structures of the active propagation centers in cationic polymerization of cyclosiloxanes przede wszystkim z możliwości występowania w chemii krzemu, znanej z chemii węgla, reakcji typu S_N1 . W specyficznych warunkach, w środowisku o bardzo małej nukleofilowości, udało się zaobserwować jony zarówno sililiowe [38—40], jak i siloksoniowe [41] oraz wykazać, że te ostatnie rzeczywiście biorą udział w polimeryzacji cyklosiloksanów [42—44].

Techniką nabierającą w ostatnich latach znaczenia jest spektroskopia NMR sprzężona z chromatografią cieczową (LC-NMR). Staje się ona bardzo dogodną metodą oznaczań np. jednorodności składu zarówno mieszanin polimeryzacyjnych, jak i kopolimerów [45].

Czasy relaksacji

Czasy relaksacji spin-sieć (T_1) pozwalają na ocenę ruchliwości różnych segmentów łańcucha polimeru. Pomiary wartości T₁ szeregu liniowych polidimetylosiloksanów wykazały, że odpowiedzialne za relaksację ²⁹Si są lokalne ruchy segementalne w łańcuchach oligomerów i polimerów. Relaksacja ta staje się niezależna od długości łańcucha (więc i od lepkości roztworu) już wówczas, gdy ciężar cząsteczkowy oligomeru przekracza 500 [46]. Długie czasy relaksacji spin-sieć (T_1 = 35—60 s) polimerów Me₃SiO(Me₂SiO)_nSiMe₃ (czyli MD_nM) oraz Me₃SiO(MeHSiO)_nSiMe₃ (czyli MD_n^HM) świadczą o znacznej ruchliwości łańcuchów, przy czym ruchliwość ta zależy od odległości segmentu od końca łańcucha oraz od rodzaju podstawników przy atomie krzemu. Stwierdzono, że udział dipolowego mechanizmu relaksacji Si-H skraca czas T_1 [47] a wartości T_1 różnych stereoizomerów o odmiennych ciężarach cząsteczkowych są podobne, zatem taktyczność polimeru i długość łańcucha wywierają niewielki wpływ na ruchliwość segmentalną.

ZASTOSOWANIE SPEKTROSKOPII²⁹Si NMR DO BADAŃ POLIMERÓW W STANIE STAŁYM

Pomiary ²⁹Si NMR w stanie stałym stanowiły duże wyzwanie. Długie czasy relaksacji T_1 , oddziaływania dipolowe Si-H oraz anizotropia przesunięć chemicznych powodowały, iż proste zastosowanie technik NMR wykorzystywanych do badań cieczy było właściwie niemożliwe, otrzymywano bowiem widma z szerokimi niecharakterystycznymi pasmami o małej intensywności.

Zasadniczy postęp w tej dziedzinie dokonał się wraz z wprowadzeniem techniki wirowania próbki pod kątem magicznym (MAS — *Magic Angle Spinning*) w stosunku do kierunku pola magnetycznego i zastosowaniem ciągłego odsprzęgania ¹H o dużej mocy.

Dzięki tym zabiegom wyeliminowano zjawisko poszerzenia linii związane z anizotropią i sprzężeniem dipolowym. Dalsza poprawa czułości była możliwa dzięki wykorzystaniu transferu magnetyzacji od jąder o większej czułości i większej populacji (zazwyczaj ¹H, rzadziej ¹⁹F i ³¹P) do jąder krzemu (CP — *Cross Polarization*). Doskonałe przedstawienie współczesnych technik NMR stanu stałego można znaleźć w artykułach przeglądowych [48, 49], a opis zastosowań spektroskopii ²⁹Si — w [3].

Metody NMR stanu stałego są wykorzystywane do badań orientacji, charakterystyki dynamicznej i zmian konformacyjnych łańcuchów polimerów. Przesunięcia chemiczne ³⁹Si dostarczają danych o budowie fragmentów cząsteczek i konformacjach segmentów łańcucha, natomiast rozpraszanie spinów ¹H poprzez homojądrowe sprzężenia dipolowe informuje o oddziaływaniach przestrzennych, a więc o wzajemnym usytuowaniu grup i fragmentów cząsteczek. Techniki dwuwymiarowe ¹H-²⁹Si pozwalają na określenie budowy i ruchliwości makrocząsteczki w stanie stałym oraz struktury nadcząsteczkowej [3].

Za pomocą prostych metod jednopulsowych (SP/MAS, SP — *Single Pulse*) można ocenić liczbę wszystkich rodzajów atomów krzemu w próbce. Zastosowanie CP/MAS powoduje wzmacnianie sygnałów pochodzących od atomów krzemu, w sąsiedztwie których znajdują się atomy wodoru, ponieważ efektywność transferu magnetyzacji zależy od odległości ¹H-²⁹Si.

Istotny wpływ na transfer wywiera także ruchliwość segmentalna. Mianowicie, sygnał ²⁹Si jest tym słabszy, im większa jest odległość H-Si a także im większa jest ruchliwość odpowiedniego fragmentu cząsteczki. Porównanie zatem widm SP/MAS i CP/MAS dostarcza nam ważnych bezpośrednich i pośrednich informacji o otoczeniu różnych atomów krzemu w cząsteczce. Metody te doskonale nadają się zwłaszcza do badania powierzchni międzyfazowych, gdyż fragmenty "powierzchniowe" znacznie różnią się ruchliwością i otoczeniem chemicznym od podobnych fragmentów we wnętrzu materiału.

Pomiary czasów relaksacji prowadzone w warunkach zmiennych wartości temperatury pozwalają na uzyskanie dodatkowych danych dotyczących dynamicznej charakterystyki łańcuchów i jej zmian w trakcie przemian fazowych. W kopolimerach siloksanowych zawierających fragmenty w istotny sposób różniące się ruchliwością, badano konformacje i charakterystykę dynamiczną sztywnych oraz giętkich segmentów łańcucha [50]. Wyniki oznaczań czasów relaksacji umożliwiły uchwycenie przemian fazowych i struktury polidietylosiloksanu w różnej temperaturze [51].

Zaawansowane techniki NMR np. zastosowanie bardzo szybkiego wirowania próbki (do 45 kHz) w akwizycji widm MAS, eksperymenty dwuwymiarowe z korelacją heterojądrową (HETCOR) oraz pomiary CP/MAS w zmiennym czasie kontaktu coraz powszechniej wykorzystuje się do badań struktury w masie i na powierzchni próbki elastomerów polisiloksanowych [52—54], modyfikowanych krzemionek [55—57], zeolitów i polikrzemianów [58, 59] oraz hybryd nieorganiczno-organicznych [52, 53, 60—62].

Techniki pomiarów w stanie stałym (SS NMR, SS — *Solid State*) stosuje się często w połączeniu z innymi me-

todami badań strukturalnych, przede wszystkim z metodą proszkowej dyfrakcji rentgenowskiej (XRD), mikroskopii elektronowej (SEM i TEM) i modelowania molekularnego, co pozwala na pełniejszą i bardziej kompleksową analizę struktury badanego materiału [3, 61, 63].

PODSUMOWANIE

Niezwykle dynamiczny w ostatnich latach rozwój metod ²⁹Si NMR sprawił, iż stały się one niezastąpione w badaniach polimerów i materiałów opartych na krzemie. W stopniu spektakularnym umożliwił on poszerzenie naszej wiedzy o tych materiałach. Szczególnie cenne okazały się osiągnięcia w dziedzinie rezonansu dwu- i trójwymiarowego a także wysokorozdzielczej spektroskopii stanu stałego.

LITERATURA

[1] Marsmann H.: "²⁹Si NMR Spectroscopic Results" w "NMR Basic Principles in Chemistry" t. 17 (red. Diehl P., Fluck E., Kosfeld R.), Springer-Verlag, Berlin 1981. [2] Williams E. A.: "²⁹Si NMR spectroscopy of organosilicon com-pounds" w "The Chemistry of Organic Silicon Compounds" t. 1 (red. Patai S., Rappoport Z.), Wiley-Insterscience, Chichester 1989, str. 511-554. [3] Takeuchi Y., Takayama T.: "²⁹Si NMR spectroscopy of organosilicon compounds" w "The Chemistry of Organic Silicon Compounds" t. 2 (red. Rappoport Z., Apeloig Y.), Wiley-Interscience, Chichester 1998, str. 267—354. [4] Schraml J.: "²⁹Si NMR experiments in solutions of organosilicon compounds" w "The Chemistry of Organic Silicon Compounds" t. 3 (red. Rappoport Z., Apeloig Y.), Wiley-Interscience, Chichester 2001, str. 223-340. [5] Uhlig F., Hermann U., Marsmann H.: "²⁹Si NMR Database System" w http://www.silicium-nmr.tugraz.at/index_en.html 2000 [6] Engelhardt G., Jancke H., Magi M., Pehk T., Lippmaa E.: J. Organometal. Chem. 1971, 28, 293. [7] Harris R. K., Kimber B. J.: J. Organometal. Chem. 1974, 70, 43. [8] Engelhardt G., Magi M., Lippmaa E.: J. Organometal. Chem. 1973, 54, 115. [9] Engelhardt G., Jancke H.: Polym. Bull. 1981, 5, 577. [10] Baratova T. N., Mileshkevich V. P., Gurari V. I.: Polymer Sci. USSR 1982, 24, 27.

[11] Ziemelis M., Saam J. C.: Macromolecules 1989, 22, 2111. [12] Herczynska L., Chojnowski J., Lacombe L., Lestel L., Polowinski S., Boileau S.: J. Polym. Sci., Part A: Polym. Chem. 1998, 36, 137. [13] Chojnowski J., Cypryk M., Fortuniak W., Rózga-Wijas K., Ściborek M.: Polymer 2002, 43, 1993. [14] Cypryk M., Kaźmierski K., Fortuniak W., Chojnowski J.: Macromolecules 2000, 33, 1536. [15] Cypryk M.: Polimery 2001, 46, 468. [16] Chojnowski J., Cypryk M., Kaźmierski K.: Macromolecules 2002, 35, 9904. [17] Williams E. A., Cargioli J. D., Hobbs S. Y.: Macromolecules 1977, 10, 782. [18] Harris R. K., Kimber B. J.: Appl. Spectrosc. Rev. 1975, 10, 117. [19] Ishikawa M., Iyoda J., Ikeda H., Kotake K., Hashimoto T., Kumada M.: J. Am. Chem. Soc. 1981, 103, 4845. [20] Stanislawski D. A., West R.: J. Organometal. Chem. 1981, 294, 295.

[21] Stanislawski D. A., West R.: J. Organometal. Chem. 1981, 294, 307. [22] Kuroda M., Kabe Y., Hashimoto M., Masamune S.: Angew. Chem. Intern. Ed. 1988, **27**, 1727. [23] Hengge E., Schrank F.: J. Organometal. Chem. 1989, **362**, 11. [24] Oöschl U., Siegl H., Hassler K.: J. Organometal. Chem. 1996, **506**, 93. [25] Chai M., Saito T., Pi Z., Tessier C., Rinaldi P. L.: Macromolecules 1997, **30**, 1240. [26] Chai M., Pi Z., Tessier C., Rinaldi P. L.: J. Am. Chem. Soc. 1999, **121**, 273. [27] Iwamoto T., Morita K., Mackenzie J. D.: J. Non-Cryst. Solids 1993, **159**, 65. [28] Rankin S. E., Macosko C. W., McCormick A. V.: J. Polym. Sci. A 1997, **35**, 1293. [29] Rankin S. E., Macosko C. W., McCormick A. V.: Aiche J. 1998, **44**, 1141. [30] Rankin S. E., McCormick A. V.: Magn. Reson. Chem. 1999, **37**, S27.

[31] Rankin S. E., Sefcik J., McCormick A. V.: J. Phys. Chem. A 1999, 103, 4233. [32] Sanchez J., Rankin S. E., McCormick A. V.: Ind. Eng. Chem. Res. 1996, 35, 117. [33] Trejo-Duran M., Martinez-Richa A., Vera-Graziano R., Mendoza-Diaz G., Castano-Meneses V. M.: J. Appl. Polym. Sci. 2006, 99, 520. [34] Tsai M. F., Lee Y. D., Chen K. N.: J. Appl. Polym. Sci. 2002, 86, 468. [35] Stein J., Leonard T. M., Smith J. F.: J. Appl. Polym. Sci. 1993, 47, 667. [36] Lambert J. B., Kania L., Zhang S.: Chem. Rev. 1995, 95, 1191. [37] Gaspar P. P.: Science 2002, 297, 785. [38] Kim K. C., Reed C. A., Elliott D. W., Mueller L. J., Tham F., Lin L. J. i inni: Science 2002, 297, 825. [39] Lambert J. B., Zhao Y., Zhang S. M.: J. Phys. Org. Chem. 2001, 14, 370. [40] Muller T., Zhao Y., Lambert J. B.: Organometallics 1998, 17, 278.

[41] Olah G. A., Li X.-Y., Wang Q., Rasul G., Prakash G.
K. S.: J. Am. Chem. Soc. 1995, 117, 8962. [42] Wang Q., Zhang
H., Prakash G. K. S., Hogen-Esch T. E., Olah G. A.: Macromolecules 1996, 29, 6691. [43] Chojnowski J., Cypryk M., Kurjata J.: J. Organometal. Chem. 2003, 686, 373. [44] Cypryk M., Chojnowski J., Kaźmierski K., Kurjata J.: Polimery 2004, 49, 491. [45] Blechta V., Sykora J., Hetflejs J., Sabata S., Schraml J.: Magn. Reson. Chem. 2006, 44, 7. [46] Levy G. C., Cargioli J. D., Juliano P. C., Mitchell T. D.: J. Am. Chem. Soc. 1973, 95, 3445. [47] Pai Y. M., Weber W. P., Servis K. L.: J. Organometal. Chem. 1985, 288, 269. [48] Brown S. P., Spiess H. W.: Chem. Rev. 2001, 101, 4125. [49] Laws D. D., Bitter H.-M. L., Jerschow A.: Angew. Chem. Intern. Ed. 2002, 41, 3096. [50] Takayama T., Ando I.: J. Mol. Struct. 1992, 271, 75.

[51] Koegler G., Hasenhindl A., Moeller M.: Macromolecules 1989, 22, 4190. [52] Brus J., Dybal J.: Polymer 2000, 41, 5296. [53] Brus J.: J. Sol-Gel Sci. Techn. 2002, 25, 17. [54] Iuliucci R., Taylor C., Hollis W. K.: Magn. Reson. Chem. 2006, 44, 375. [55] Fyfe C. A., Zhang Y., Aroca P.: J. Am. Chem. Soc. 1992, 114, 3252. [56] Komori Y., Nakashima H., Hayashi S., Sugahara Y.: J. Non-Cryst. Solids 2005, 351, 97. [57] Trebosc J., Wiench J. W., Huh S., Lin V. S. Y., Pruski M.: J. Am. Chem. Soc. 2005, 127, 7587. [58] Fyfe C. A., Diaz A. C., Grondey H., Lewis A. R., Forster H.: J. Am. Chem. Soc. 2005, 127, 7543. [59] Wiench J. W., Tricot G., Delevoye L., Trebosc J., Frye J., Montagne L. i inni: Phys. Chem. Chem. Phys. 2006, 8, 144. [60] Bose A. B., Gangoda M., Jaroniec M., Gilpin R. K., Bose R. N.: Surface Sci. 2006, 600, 143.

[61] Huh S., Wiench J. W., Yoo J.-C., Pruski M., Lin V. S. Y.: *Chem. Mater.* 2003, **15**, 4247. [62] Baccile N., Maquet J., Babonneau F.: *C. R. Chimie* 2006, **9**, 478. [63] Huh S., Wiench J. W., Trewyn B. G., Song S., Pruski M., Lin V. S. Y.: *Chem. Commun.* 2003, 2364.