Chapitre III

Résonance magnétique nucléaire

Résonnance Magnétique Nucléaire

I. Spectrométrie RMN du proton ¹H

1) Introduction

La résonnance magnétique nucléaire RMN est une technique qui permet d'identifier la structure de composé, elle précise la formule développée et la stéréochimie des molécules.

La RMN s'applique aux éléments possédant un nombre de spin nucléaire non nul.

Un nucléide quelconque ${}^{A}_{Z}X$ a un nombre de spin I non nul si les nombres Z (nombre de protons) et A (nombre de masse) ne sont pas tous les deux pairs.

Exemple :

 ${}_{1}^{1}H$ (A = 1, Z = 1) abondance isotopique 99,98%

 ${}^{19}_{9}F$ (A = 19, Z = 9) abondance isotopique 100%

Ces deux noyaux (¹H et ¹⁹F) ont un spin nucléaire, et vu leur abondance élevée, ils sont facilement détectable en RMN.

Par contre ${}^{13}_{6}C$ (A = 13, Z = 6)abondance isotopique 1,1% est moins sensible car il représente seulement 1,1% du carbone.

Le ${}^{12}_{6}C$ a un spin nucléaire I=0 ne donne aucun signal en RMN.

2) Principe

Les noyaux possédant un spin se comportent comme des aimants : lorsqu'ils sont soumis à un champ magnétique H_0 , ils peuvent s'orienter parallèlement // à H_0 ou anti // à H_0 .



Énergie faible

Énergie élevée

Figure III.1. Orientations des noyaux dans un champ magnétique appliqué et excitation des noyaux d'un état de spin d'énergie faible à celui d'une énergie élevée.

A ces différentes orientations correspondent deux niveaux d'énergie :

Le niveau α de plus basse énergie où le moment magnétique est parallèle au champ extérieur.

Le niveau β d'énergie plus élevée où le moment magnétique est anti parallèle au champ extérieur.



Figure III.2. Différence d'énergie entre les états de spin α et β du noyau d'hydrogène selon la puissance du champ magnétique externe.

Le niveau α est plus peuplé que le niveau β . Pour observer un signal, il faut peupler le niveau β . Pour cela, on soumet l'échantillon à un second champ magnétique dont la fréquence est dans le domaine des ondes radio (60-700 MHz). Le système est alors en résonance.

Tous les protons ne résonnent pas à la même fréquence, cela dépend de leur environnement électronique.

3) Déplacement chimique

Expérimentalement, au lieu de mesurer la fréquence de résonance des protons, on mesure le déplacement chimique.

Pour cela, on utilise une référence par rapport à laquelle les pics sont mesurés. La référence utilisée en RMN est le TMS : tétraméthyle silane Si(CH₃)₄.

Le TMS a plusieurs avantages :

- Il possède 12 protons équivalents : il donne un seul signal.
- Le signal est intense (12H) : on utilise une petite quantité.
- Inerte et volatil.

Le déplacement chimique $\delta = \frac{(\nu - \nu_{TMS})_{en Hz}}{\nu_{appareil en MHz}}$

Son unité est le ppm (partie par million).

4) Blindage et déblindage

Lorsqu'un noyau est soumis à un champ magnétique externe, les électrons tournent autour du noyau en créant un champ magnétique local qui peut :

- S'opposer au champ extérieur : le noyau est blindé, le champ extérieur doit être plus fort pour que se produise la résonance, déplacement des pics vers la droite du spectre.
- S'additionner au champ extérieur : le noyau est déblindé, il résonne vers les champs faibles (gauche du spectre).

																									e.	νL		نسد								عد	a.	1				۰.				۰.																															
	 																 								1.0	2.7	110	2.0	46	1		11		2.2	66	ш				14	1.00	- 6	- 26		- U	ш.	14	1.0									 			1.1											 						
	 																								1.1		1.1		46	۰.			ч.	- 6		~	÷.					1.5							46																						 						
1.1	 					1.1	1.1	10.1			1.1			1.1	10.10		 1.11					1.1	10.0			1.1		 10.0	1.6			10.0	. s. 2					1 H S							10.1												 			1.1	1.1						1.1		10.1		 			10.0			
	 																						-																												-																				 						
	 																 											 																													 			1.1											 						
1.1	 1.1						1.1	10.1			1.10			1.11			 1.11	1.1				1.1	1.00	-				 																													 				1.1						1.1	1.1	10.0		 			1.0	See. 1		
	 				1.0																		-	-																																										1.1					 		I R.				
	 																 											 																													 												10.0		 		1.15	10.0	÷		
	 																													÷.	14.1		1.1								÷.,																														 						
	 1.1																 	1.1							1.1	1.1		 лł,	÷÷,	le,	46	100	ad.	1.0	i una	1.0		1.00	ь w.	-			.	-		۰.											 			1.1								1.1	10.0		 						
	 																											u		E	н.	51	-	10	1.6	I E				ш				20	F																										 						
	 А.,																 											 -	- 71		2.2	2.5							÷.	Ξ.			-		100	а.											 														 						
	× .	σ.	ю.	PD-	10	100	÷.,						12					2.1		12					2.2						2.1				1.1				12			2.1							2.2			2.2					 			2.7		2.1		12							 						
	10	с.		.U	UU.					1	÷			- 2			 ÷	Ξ.			- 1	- 1			÷.,	Ξ.		 		÷	Ξ.	÷.,					÷					Ξ.			- 1				2			÷.,					 			Ξ.	÷.,	Ξ.									 						
	- 1			17.	т,	77	22			11	2.7	÷.	11				1.7	11	1.1	12			1		2.2	11				10	2.1	100			11		17		12			11	12	12	-				2.2			2.2			2.2					11	10	2.1	12	12	12			11									
	 																 											 																													 												10.0		 			10.10			
	 																 											 																	_												 									_					 						
		-									2.7							2.2		12					2.2	2.7					2.7	- 21			- 1				12			2.2																		2.7	2.2	2.7		12				- 1									
	 - 65													-		-		-	-				-			÷.		-				-				-		-				-	-		-							i.								i.						-			-	-	-	-			and the	en ().	
	 - 22	Т.								2.7	2.7	а.	12				2.7	2.2		12					2.2	22					2.7	- 21			- 1		27	12.1	10.			2.2	12		- 1				2.2	22		2.7			22	22	 	22		C -	2.2	2.7	12	12			1.5		- 12		 						
	 				- 2	- 1				1	÷			- 2			 ÷	Ξ.			- 1	- 1			÷.,	Ξ.		 			Ξ.	÷.,					÷					Ξ.			- 1				2			÷.,					 			Ε.	÷.,	Ξ.									 						
																		2.1		12			•		2.2						2.1								ч.			2.1																		ų -		2.1		12			- 2										
	-															-							T i															- 15									11							•					- 22	٦.							- d						\sim				
	 46	н.						- E	н.						- 1	- C -	 					- 7					÷.	 		сų,			÷.			÷.		199	Υ.						-		21							× .			 			21										÷.	 		1.1				
	 ١r																					- 1							1.5	н.								1.1	с.							1.1							1.5						- 4 4							- 1							~				
	 															-	 											 																													 																				

5) Facteurs influençant δ

• Effets électroniques :

Un effet électronique attracteur déblinde les protons, le signal se déplace vers les grands δ . Un effet électronique donneur blinde les protons, le signal se déplace vers les faibles δ .

Exemple :	R-CH ₂ -R	δ (1,2 - 1,4 ppm)	R : groupement alkyl donneur
	R-CH ₂ -X	δ (3,1 - 3,7 ppm)	X : halogène attracteur.

• Liaison hydrogène

Les hydrogènes engagés dans des liaisons H, résonnent sur un large domaine de δ (OH entre 0,5 et 7,7 ppm).

Exercice d'application :

- On considère la molécule ci-dessous, attribuer à chaque groupement H, le déplacement chimique correspondant : 1,81, 1,6, 3,47 ppm. CH₃CH₂CH₂Br
- 2) Comparer et expliquer :

	CH_4	CH ₃ Cl	CH ₃ Br	CH ₃ I
δ (ppm)	0,23	3,05	2,68	2,16

6) Hydrogènes équivalents

Les protons chimiquement équivalents présentent le même signal au même déplacement chimique.

- CH_3-CH_3 1 seul signal
- CH_3 -O- CH_2 - CH_2 -O- CH_3 2 signaux



1 seul signal

3 signaux

CH₃-CH₂-CH₂-Cl



2 signaux





Figure III.3 spectre RMN ¹H: (a) acetone, (b) acetate d'éthyle. (source : spectrometric identification of organic compounds, Ed De Boeck, R.M. Silverstein)

7) Integration

L'intensité relative d'un signal correspond à l'abondance relative du noyau qui en est la cause. En mesurant la surface sous un pic et en la comparant aux autres pics, il est possible d'estimer le nombre de protons correspondant à chaque pic.

Les spectromètres RMN sont équipés d'un intégrateur électronique qui trace une courbe d'intégration au dessus de chaque pic. Les hauteurs de ces courbes d'intégration sont proportionnelles aux surfaces sous les pics.



Figure III.4 Spectre RMN du formiate de méthyle.

Pour calculer le nombre d'hydrogène correspondants à chaque pic, on peut utiliser la formule suivante :

$$\frac{\text{Nombre d'hydrogènes}}{\text{associés à un pic}} = \frac{(\text{Valeur de l'intégration du pic}) \times (\Sigma \text{ des hydrogènes})}{\Sigma \text{ des intégrations}}$$



Figure III.5 Spectre RMN du p-xylène.

8) Couplage spin-spin

Lorsqu'un noyau de ¹H possède des noyaux ¹H dans son voisinage, il subit non seulement le champ magnétique de l'appareil, mais également ceux de petits champs induits par les ¹H voisins.

• Considérons le cas où ${}^{1}H_{a}$ a un voisin non équivalent ${}^{1}H_{b}$:



Le proton ${}^{1}H_{a}$ est affecté par le champ magnétique local induit par ${}^{1}H_{b}$ du à ses deux orientations.

Le proton ${}^{1}H_{a}$ subit le champ magnétique $H_{0}\pm h_{local}$: son signal sera scindé en deux pics égaux, appelé doublet.

• Considérons le cas où ${}^{1}H_{a}$ a deux voisins équivalents ${}^{1}H_{b}$:



Les deux noyaux H_b peuvent présenter les trois orientations suivantes :



Dans ce cas, le signal de ${}^{1}H_{a}$ sera scindé en trois pics d'intensité 1/2/1 : c'est un triplet.

• Considérons le cas où ¹H_a a trois voisins équivalents ¹H_b:

Dans ce cas les deux noyaux H_b peuvent avoir les orientations suivantes :





Le signal de Ha sera scindé en quatre pics d'intensité 1/3/3/1 : c'est un quadruplet.

Règle n+1 : lorsqu'un noyau ¹H possède n¹H voisins, son signal sera scindé en n+1 pics.



Figure III.6 : Spectre RMN ¹H du propanol.

L'amplitude du couplage, ou le nombre de hertz par lequel le signal est scindé est appelé constante de couplage, symbolisée J. Cette constante est affectée par la disposition des atomes dans l'espace. Ainsi le couplage de deux hydrogènes en *cis* sera différent de celui de deux hydrogènes en *trans* par exemple.

II. Spectrométrie RMN du carbone ¹³C

1) Théorie

Le noyau ¹²C est magnétiquement inactif (I = 0), mais le noyau ¹³C avec I=1/2 est actif. Toutefois, comme l'abondance naturelle de ¹³C n'est que de 1,1% sa sensibilité en RMN est très faible. L'enregistrement des spectres nécessite des quantités de matière importantes et des temps d'acquisition assez longs.

L'avantage de la faible abondance de ${}^{13}C$ est l'absence de couplage C-C. En effet, la probabilité pour que deux isotopes ${}^{13}C$ se situent l'un près de l'autre est très faible.

Par contre, l'abondance de ¹H (99,98%) fait qu'il y a couplage des ¹H avec les ¹³C, les spectres ¹³C présentent ainsi des multiplets qui se chevauchent très difficile à interpréter (voir

exemple du cholestérol). Pour contourner ce problème, des techniques de découplage sont mises au point.



Figure III.7 : (a) Spectre ¹³C couplé proton du cholestérol, (b) Spectre ¹³C découplé proton du cholestérol dans CDCl₃ à 150,9 MHz.

(source : spectrometric identification of organic compounds, Ed De Boeck, R.M. Silverstein)

L'irradiation des protons sur une large gamme de fréquence élimine ces couplages, ce qui permet d'obtenir un spectre ¹³C composé uniquement de singulets (voir spectre du cholesterol découplé).

L'échelle des déplacements chimique est bien plus importante que celle du proton ¹H, elle s'étend sur environs 200 ppm.

Les intensités des pics sur un spectre ¹³C ne sont pas corrélés au nombre d'atomes de carbone.

2) Interprétation d'un spectre ¹³C simple :

On considère le spectre du diéthyphtalate $C_{12}H_{14}O_4$ (figure III.8).

La molécule est symétrique, le spectre ¹³C découplé consiste en 6 pics. En se basant sur les tables des déplacements chimiques, on peut facilement attribuer les pics comme indiqué sur le spectre.

Le spectre (b) couplé confirme cette attribution, il indique les couplages en ¹J.

Le pic du CH₃ est quadruplet (n+1 = 4, n = 3H)

Le pic du CH₂ est triplet (n+1 = 3, n = 2H)

Le C=O est singulet (pas de H) Les C² et C³ sont doublets (1H).

Examinons les agrandissements :

Figure C : chaque pic du quadruplet est triplet, ceci provient du couplage en ${}^{2}J$ du ${}^{13}C$ avec les H du CH₂ voisin.

Figure d : chaque pic du triplet est quadruplet, couplage en ${}^{2}J$ du ${}^{13}C$ avec les H du CH₃ voisin.

Figure e : chaque pic du doublet est divisé par les couplages en ²J et ³J des protons voisins.

Figure f : l'agrandissement du doublet du carbone 3 montre que chaque pic du doublet est doublet par les couplages en ${}^{2}J$ et ${}^{3}J$. L'agrandissement du singulet du carbone 1 montre que le singulet n'est pas divisé par un couplage important puisqu'il ne porte pas de H.



Figure III.8 : (a) Diéthylphtalate, spectre ¹³C découplé à 150,9 MHz dans CDCl₃, (b) spectre ¹³C couplé, (c-f) agrandissements du spectre ¹³C couplé.

(source : spectrometric identification of organic compounds, Ed De Boeck, R.M. Silverstein)

3) Expérience DEPT : « Distorsion Enhancement by Polarization Transfert »

Le découplage des spectres RMN ¹³C facilite la lecture du spectre en faisant apparaitre uniquement des singulets. Cependant, le couplage ¹H-¹³C apporte souvent des informations précieuses à la détermination de la structure.

Plusieurs expériences qui permettent de faciliter l'interprétation des spectres ${}^{13}C$ se sont développées, la plus utilisée actuellement est la DEPT :

Elle permet de déterminer le nombre de H lié à un carbone. Elle s'effectue avec un angle d'impulsion θ variable :

 $\theta = 135^{\circ}$ les CH₃ et CH pointent vers le haut et les CH₂ pointent vers le bas.

 $\theta = 90^{\circ}$ seuls les CH sont détectés.

Les ¹³C quaternaires ne sont pas détectés dans le sous spectre DEPT.

La comparaison du spectre RMN ¹³C découplé principal avec les sous spectres DEPT (90 et 135°) permet d'indexer facilement tous les pics.

Exemple : Spectre de l'ipsenol.



Figure III.9 : (a) Spectre ¹³C découplé de l'ipsénol dans CDCl₃ à 75,5 MHz, (b) sous spectre DEPT 135°, (c) sous spectre DEPT 90°.

(source : spectrometric identification of organic compounds, Ed De Boeck, R.M. Silverstein)

4) Choix du solvant

En RMN ¹H, on utilise les solvants deutérés et les appareils sont réglés de sorte à bloquer le signal du deutérium.

Un pic relatif au solvant est quand même observé, il est du à l'impureté de ¹H présente dans le solvant deutéré. Par exemple dans le cas de CDCl₃, un pic est observé à 7,26 ppm, il est du à l'impureté CHCl₃ présente dans CDCl₃.

En RMN ¹³C, on utilise en général CDCl₃ qui donne un triplet à 77 ppm. Ce triplet est du au couplage de ¹³C avec ²D:

Pour ²D: I = 1 donc $2nI + 1 = 2 \times 1 \times 1 + 1 = 3$ triplet.

La présence d'impureté de ¹H dans le solvant est sans importance dans ce cas vu que le spectre ¹³C est découplé.

Dans le cas du diméthylsulfoxide deutéré O=S(CD₃)₂:

En RMN ¹³C:2nI + 1 = 2x3x1 + 1 = 7 septuplet qui apparait à 39,7 ppm.

En RMN¹**H**: l'impureté ¹H présente est couplée avec les 2 noyaux de ²D:

2nI + 1 = 2x2x1 + 1 = 5 quintuplet qui apparait à 2,49 ppm.

III. Appareillage :

Un spectromètre de R.M.N. est constitué d'un électro-aimant à l'origine de B_0 . L'élévation de température nécessite la mise en place d'un circuit de refroidissement de l'aimant. Pour des champs importants (2 tesla et plus), on a recours à des cryoaimants utilisant des bobines supraconductrices refroidies à l'hélium liquide.

Les appareils de routine actuels utilisent des électro-aimants dont les champs magnétiques valent 1,409 ; 2,115 : 5,872 et 11,743 correspondant respectivement à 60, 90, 250 et 500 MHz, pour la résonance du proton. On utilise d'ailleurs très souvent cette grandeur, la fréquence, pour caractériser l'appareil. Dans ces appareils à onde continue, la fréquence est fixée par l'émetteur et on fait un balayage en faisant varier très légèrement le champ B_0 à l'aide d'un variateur de champ pour obtenir la résonance.

Mais un besoin de sensibilité et de résolution plus élevées ont conduit à la production d'appareils de fréquence allant de 200 à 500 et même 600 MHz. Pour tous les appareils de fréquence supérieure à 100 MHz, on utilise des cryoaimants.

• Le spectromètre est aussi équipé d'un émetteur-récepteur de radiofréquence : il s'agit d'une bobine alimentée par un courant alternatif. Le tube contenant l'échantillon est placé

dans une sonde, qui contient les bobines d'émission et de réception, et sur un support spécial « spinner » qui permet de faire tourner l'échantillon autour de son axe vertical dans le but d'améliorer l'homogénéité du champ.



Figure III.10 : Schéma d'un spectromètre RMN.

<u>Référence</u>: Polycopie de cours : Méthodes spectroscopiques d'analyse physico-chimique, BELAID Sabrina.