

# بررسی لیگنین چوب صنوبر<sup>۱</sup>

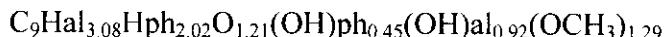
## ۱- تعیین خصوصیات با روش‌های شیمیایی و طیف‌سنجی <sup>1</sup>H NMR

حسن صادقی فر\*

سید احمد میر شکرایی \*\*

چکیده

لیگنین چوب صنوبر (*Populus nigra*) به روش‌های شیمیایی و روش طیف‌سنجی رزونانس مغناطیسی هسته‌ای پروتون (<sup>1</sup>H NMR) مورد بررسی قرار گرفت. میزان لیگنین کلاسون و لیگنین محلول در اسید این گونه به ترتیب ۱۹٪ و ۳۱٪ تعیین شد. درصد عناظر کربن، اکسیژن و هیدروژن نمونه خالص‌سازی شده این گونه به ترتیب ۱/۶۲٪، ۱/۶٪ و ۱/۳۱٪ تعیین گردید. میزان گروه‌های متوكسیل، هیدروکسیل فنولی و هیدروکسیل آلیفاتیک این لیگنین به روش <sup>1</sup>H NMR به ترتیب ۱/۲۹٪، ۰/۴۵٪ و ۰/۹۲٪ به ازای هر واحد فنیل پروپان محاسبه شد. میزان گروه‌های متوكسیل و کل گروه‌های هیدروکسیل به روش‌های شیمیایی به ترتیب ۱/۲۵٪ و ۱/۳۲٪ به ازای هر واحد فنیل پروپان تعیین گردید. درجه استخلاف هیدروژن‌های حلقه بنزنی که عمدتاً ناشی از اتصال‌های C-C و C-O است، معادل ۲۵٪ تعیین شد. فرمول فنیل پروپانی لیگنین به روش <sup>1</sup>H NMR به صورت زیر تعیین گردید:



واژه‌های کلیدی: لیگنین چوب صنوبر، طیف‌سنجی <sup>1</sup>H NMR، صنوبر، روش‌های شیمیایی

\*- دانش آموخته واحد علوم و تحقیقات دانشگاه آزاد اسلامی

\*\*- دانشیار گروه شیمی دانشگاه پیام نور

- این مقاله از رساله دکترای آقای حسن صادقی فر استخراج شده است.

1- *Populus nigra*

تاریخ دریافت مقاله ۱۴/۴/۸ تاریخ دریافت نسخه نهایی ۲۷/۱۱/۱۲

## مقدمه

مطالعه ساختار لیگنین به دلیل اهمیت این پلیمر در شیمی چوب، تولید خمیر کاغذ و رنگبری، از دیر باز مورد توجه بوده است. تا اوایل دهه هفتاد میلادی، مطالعه ساختار لیگنین و تغییرات آن در فرآیندهای مختلف، به روش‌های شیمیایی انجام می‌شده است. این روش‌ها پیچیده و وقت‌گیر هستند. با توسعه روش‌های طیف‌سنجی از جمله UV-Vis و FTIR، FTNMR بسیاری از جنبه‌های پنهان ساختار لیگنین روشن شد و در حال حاضر، احتمالاً مهم‌ترین ابزار مورد استفاده در این زمینه محسوب می‌شوند. توسعه روش‌های جدید در فرآیندهای تهیه خمیر کاغذ و رنگبری و نیز انجام مطالعات گسترده در زمینه کاربرد لیگنین، مستلزم رهگیری تغییرات ساختاری لیگنین است که این امر لزوماً با روش‌های طیف‌سنجی ممکن خواهد بود.

طیف‌سنجی  $^1\text{H}$  NMR را می‌توان برای تعیین خصوصیات و کلاسه‌بندی لیگنین و تعیین ساختار آن بکار برد. مبانی استفاده از طیف  $^1\text{H}$  NMR اولین بار توسط Ludwig (۱) توسعه داده شد.

Lenz (۲) طیف  $^1\text{H}$  NMR لیگنین‌های MWL، سودا و دی اکسان استیل دار شده و استیل دار نشده را در حلال‌های مختلف مطالعه کرد و نشان داد که واکنش‌های انجام شده در محیط‌های قلیایی و اسیدی در پهن برگان و سوزنی برگان، تغییرات زیادی در درجه تراکم حلقه‌های آروماتیکی، میزان گروه‌های هیدروکسیل فنولی و آلیفاتیک و تعداد پروتون‌های فنولی و آلیفاتیک ایجاد می‌نماید.

Bland و Sternhell (۳) با استفاده از طیف  $^1\text{H}$  NMR، میزان پروتون‌های حلقه بنزنی را در لیگنین‌های حاصل از فرایندهای مختلف در گونه Pinus radiata تعیین کردند.

Morohoshine (۴) با استفاده از  $^1\text{H}$  NMR درجه استخلاف پروتون‌های حلقه بنزنی لیگنین چوب نرمال و چوب فشاری گونه Abies sachalinensis را به ترتیب ۰/۴۸ و ۰/۷۹ تعیین کرد.

Arthur (۵) تغییرات ایجاد شده در ساختمان لیگنین باقیمانده در خمیر کرافت حاصل از پخت‌های نرمال و اصلاح شده را در حلال DMSO-d6 مورد مطالعه قرار داده و تغییرات گروه‌های عاملی لیگنین را در اعداد کاپای مختلف با استفاده از  $^1\text{H}$  NMR  $^1$  بررسی کرد.

L.V.Kanitskaya et al (۶) تغییرات شیمیایی ساختمان لیگنین چوب کاج را در روش‌های مختلف خمیر سازی، با طیف‌سنجی  $^1\text{H}$  NMR مطالعه کردند.

Storker T.o (۷) تغییرات ساختمانی لیگنین باقیمانده در خمیر را طی واکنش‌های رنگبری، با استفاده از  $^1\text{H}$  NMR مورد مطالعه قرار داده و تغییرات گروه‌های عاملی لیگنین را بررسی کردند.

Goncalves و Adilson (۸) ساختار لیگنین دی اکسان الیاف Attalea funifera را به روش  $^1\text{H}$  NMR مورد مطالعه قرار داده و ساختمان مولکولی آن را تعیین کردند.

به طور کلی مهم‌ترین مطالعات انجام شده روی لیگنین با استفاده از  $^1\text{H}$  NMR توسط:

Miktshe & Johanson (1972), Gellerstedt (1971), Glasser (1973), Sarkanen (1973), Wallis (1973), Lundquest (1977, 78, 85, 95), Ralph (1983, 87), Havteville (1986), Brunow (1989), Roberts (1985).

انجام شده است که مهم ترین طیف‌های پروتون در طیف  $^1\text{H}$  NMR لیگنین‌های مختلف را با استفاده از ترکیبات مدل تعیین کردند.

چوب صنوبر از منابع بسیار مهم چوبی در کشور محسوب می‌شود که به دلیل سریع الرشد بودن و امکان رویش در نقاط مختلف کشور مورد توجه است. لذا انجام تحقیقی در زمینه ساختار لیگنین این چوب به روش‌های طیف‌سنجی و شیمیایی مد نظر قرار گرفت.

## مواد و روش‌ها

### استخراج لیگنین

چوب صنوبر مورد استفاده در این تحقیق (*Populus nigra*) از قطر برابر سینه یک تنه ۱۲ ساله در اطراف شهرستان بابل در استان مازندران تهیه گردید.

از چوب صنوبر آرد چوب با اندازه ۴۰ مشم تهیه و مواد استخراجی آن به روش TAPPI T-264 خارج گردید. ۳۰ گرم آرد چوب عاری از مواد استخراجی با ۴۰۰ میلی‌لیتر محلول دی اکسان: آب (۱:۹) حاوی  $\text{HCl}$  ۰/۲ M در دمای محیط و در اتمسفر نیتروژن به مدت ۲۴ ساعت استخراج گردید (۹، ۱۰، ۸). پس از صاف کردن، محلول حاصل در محیط خلا و دمای ۴۰ درجه سانتی‌گراد تا حجم ۵۰ میلی‌لیتر تغليظ گردید. محلول تغليظ شده در ۳۰۰ ml آب مقطر رسوب داده شد. لیگنین رسوب کرده چند بار با آب مقطر شسته شد و در محیط خلا و در حضور ماده رطوبت‌گیر  $\text{P}_2\text{O}_5$  خشک گردید (۱۱).

### خالص‌سازی لیگنین

لیگنین استخراج شده به این روش، برای حذف ناخالصی‌های کربوهیدراتی و غیره بایستی خالص‌سازی گردد؛ خالص‌سازی لیگنین به روش Bjorkman (1956) صورت گرفت (۱۲). یک گرم از لیگنین استخراج شده در ۵۰ میلی‌لیتر اسید استیک ۹۰٪ حل گردید. محلول حاصل به آرامی وارد ۲۵۰ میلی‌لیتر آب مقطر در حال بهم‌زنن شد. لیگنین رسوب کرده در آب، با استفاده از سانتریفوژ (RPM=۵۰۰۰، ۵ دقیقه، دمای  $10^\circ\text{C}$ ) جدا شده در دمای محیط و در حضور  $\text{P}_2\text{O}_5$  خشک شد. سپس لیگنین خشک شده در محلول اتانول - دی کلرواتان (۲:۱) حل گردید. محلول حاصل در اتر رسوب داده شد. لیگنین رسوب کرده در اتر چندین بار با اتر تازه شسته شده و در دمای محیط و تحت خلا خشک شد (۱۲).

### استیل دار کردن لیگنین

به دلیل نامحلول یا کم محلول بودن لیگنین در اکثر حلال‌های مورد استفاده برای طیف‌سنجی  $^1\text{H}$  NMR<sup>۱</sup>، از مشتقات لیگنین استفاده می‌شود. مهم‌ترین مشتق مورد استفاده لیگنین استیل دار شده است. برای این منظور حدود ۱۰۰ mg از لیگنین خالص سازی شده در ۲ ml ۲ اندیزید استیک و ۲ ml پیریدین حل گردید. محلول حاصل به مدت ۲۴ ساعت در محیط بسته و در دمای محیط تکان داده شد. پس از این مدت، ۳۰ ml اتانول به محلول فوق اضافه شد و نیم ساعت دیگر تکان داده شد. سپس اتانول در محیط خلاً تبخیر گردید. به منظور حذف کامل پیریدین، عمل اضافه کردن و تبخیر اتانول ۱۰ بار تکرار گردید. لیگنین استیل دار شده حاصل در ۲ ml کلروفرم حل شده و در اتر رسوب داده شد و با تبخیر اتر، لیگنین استیل دار شده جمع آوری گردید (۵، ۱۳).

### طیف سنجی $^1\text{H}$ NMR

طیف  $^1\text{H}$  NMR لیگنین استیل دار شده در یک دستگاه مدل BRUKER 300 MHZ گرفته شد. ۲۰ mg از نمونه در ۴ ml  $\text{CDCl}_3$  / TMS حل گردید. از مشخصات طیف به شرح زیر بوده است (۱۳، ۸):

DATA POINT	32 K
SCAN	128
PULSE	3.5 $\mu\text{s}$
Relaxation delay	1 s
Pulse angle	$\pi/2$

### تعیین گروه‌های متوكسیل به روش شیمیابی

برای این منظور از روش Viebock & Schwappach استفاده شد (۱۳). در این روش، برای تعیین کمی گروه‌های متوكسیل، ۲۰ mg نمونه لیگنین خالص سازی شده با محلول غلیظ اسید یدیدریک (HI) در دمای رفلaks واکنش داده شد. در نتیجه، گروه‌های متوكسیل به صورت گاز  $\text{CH}_3\text{I}$  آزاد می‌شوند. متیل یدید آزاد شده به وسیله جریان یک گاز بی‌اثر، وارد ظروف حاوی محلول‌های جاذب، شامل استات سدیم در اسید استیک گلاسیال و چند قطره برم می‌شوند. برم با یدید متیل جذب شده واکنش می‌دهد و در نتیجه، متیل برمید ( $\text{CH}_3\text{Br}$ ) و یدید برمید (IBr) تشکیل می‌شود. در اثر انجام واکنش‌های اضافی، در نهایت ۶ اتم ید آزاد می‌شود. ید آزاد شده، با محلول رقیق تیوسولفات سدیم استاندارد و با محلول ۱٪ نشاسته به عنوان شناساگر تیتر شد. از آنجایی که به ازای هر واحد متوكسیل ۶ اتم ید آزاد می‌شود، میزان گروه‌های متوكسیل را می‌توان با دقت بالا و به روش زیر تعیین کرد:

$$\% \text{OCH}_3 = \frac{((V_s - V_b) * N * 517.06)}{W}$$

$V_s$  = میلی لیتر محلول استاندارد تیوسولفات مورد نیاز برای تیتراسیون نمونه (۱۶/۸ ml)

$V_b$  = میلی لیتر محلول استاندارد تیوسولفات مورد نیاز برای تیتراسیون محلول فاقد نمونه (نمونه سفید) (۱/۱ ml)

$N$  = نرمالیته محلول تیوسولفات سدیم (۰/۰۵)

$w$  = وزن خشک نمونه لیگنین (۲۰ میلی گرم)

$$\% \text{OCH}_3 = \frac{(16/8 - 1/1) * 0.05 * 517.06}{20} = \% 20/3$$

### تعیین کل گروههای هیدروکسیل به روش شیمیابی

به این منظور از روش Kuho-Poth استفاده شد(۸). در این روش ۴۰ mg نمونه لیگنین استیل دار شده در ۱۵ ml هیدروکسید سدیم M ۱ حل شده و محلول حاصل به ۱۰۰ ml محلول متانول- آب (۱:۱ v/v) اضافه شد و به مدت یک ساعت رفلaksن گردید. سپس با نصب یک سیستم تقطیر، ۲۰ ml از محلول تقطیر شده جمع آوری شد. حدود ۴ ml محلول اسید سولفوریک M ۵/۶ به ظرف حاوی نمونه اضافه شده و تقطیر نمونه ادامه یافت. زمانی که حجم مقطر به ۸ ml رسید، ۲۰ ml مقطر به نمونه اضافه شد. اضافه کردن آب مقطر تا رسیدن حجم محلول مقطر به ۸۰ ml ادامه می‌یابد و محلول در ظرف جداگانه‌ای جمع آوری می‌شود. محلول‌های تقطیری جمع آوری شده که حاوی اسید استیک ناشی از گروههای استیل است، با محلول N ۰/۰۱ هیدروکسید سدیم بعد از اضافه کردن چند قطره محلول فل فتالین تیتر گردید. از آنجایی که ۱ ml از محلول N ۰/۰۱ NaOH معادل ۴۳/۰۴۴ mg است، کل گروههای O-Acetyl است، کل گروههای O-Acetyl نمونه از رابطه زیر محاسبه می‌شود:

$$\% \text{COCH}_3 = \frac{(V * N * 43.044)}{W}$$

$V$  = حجم محلول استاندارد قلیای مورد مصرف برای تیتراسیون (۲۷/۷۴ ml)

$N$  = نرمالیته محلول هیدروکسید سدیم (۰/۰۱)

$w$  = وزن خشک نمونه لیگنین (۴۰ میلی گرم)

$$\frac{۲۷/۷۴ \times ۱/۰۱ \times ۴۳/۱۴}{۴۰} = ۲۹/۸۵$$

$$\%COCH_3 = \frac{۲۷/۷۴ \times ۱/۰۱ \times ۴۳/۱۴}{۴۰} = ۲۹/۸۵$$

### آنالیز عنصری نمونه لیگنین

درصد هر یک از عناصر کربن، هیدروژن و اکسیژن نمونه خالص‌سازی شده لیگنین با یک دستگاه CHN اندازه‌گیری شد.

### تجزیه و تحلیل نتایج

#### ترکیبات شیمیایی

ترکیبات شیمیایی چوب صنوبر بر اساس نتایج حاصل از آنالیز به روش‌های استاندارد TAPPI در جدول ۱ آمده است.

جدول ۱ - درصد ترکیبات مختلف شیمیایی در چوب صنوبر

خاکستر	مواد استخراجی	محلول در اسید	لیگنین محلول در اسید	لیگنین کلاسون	آلfa سلولز	هولو سلولز	ترکیب شیمیایی
ASTM D1104-84	TAPPI T204	TAPPI UM- 250	TAPPI T222	TAPPI T203	کلریت سدیم (۶)	روش اندازگیری	
۱/۳۵	۳/۶	۳/۱	۱۹	۴۸	۷۲	درصد	

### تعیین گروه‌های متوكسیل و کل گروه‌های هیدروکسیل به روش‌های شیمیایی گروه‌های متوكسیل

براساس آنالیز عنصری نمونه خالص سازی شده لیگنین، درصد عناصر  $O=31/6$ ,  $H=3/5$  و  $C=63/1$  تعیین گردید. در نتیجه، با توجه به وزن اتمی هر یک از عناصر، فرمول عمومی لیگنین مورد آزمایش را می‌توان به صورت  $C_{5.3}H_{5.3}O_{1.98}$  تعیین کرد.

در آزمایش تعیین گروه‌های متوكسیل، میزان این گروه‌ها  $20/3\%$  از وزن نمونه لیگنین تعیین شد و با توجه به اینکه وزن مولکولی گروه متوكسیل ( $OCH_3$ ) ۳۱ می‌باشد، لذا تعداد واحدهای متوكسیل در فرمول عمومی مولکول لیگنین را می‌توان معادل  $0/65$  ( $20/3 : 31$ ) تعیین کرد. در نتیجه، فرمول مولکولی لیگنین را می‌توان به صورت  $C_{4.64}H_{3.35}O_{1.3}(OCH_3)_{0.65}$  نوشت. از آنجا که در شیمی لیگنین، ساختار این ماده بر اساس ساختار فنیل پروپانی  $C_3-C_6$  شامل ۹ کربن بیان می‌شود، فرمول ساختاری فوق را می‌توان بر اساس ساختمان  $C_6$  به صورت  $C_{9}H_{6.47}O_{2.56}(OCH_3)_{1.25}$  نوشت.<sup>۱</sup> در نتیجه، تعداد گروه‌های متوكسیل به ازای هر واحد فنیل پروپان معادل  $1/25$  واحد تعیین شد.

۱- برای تعیین این فرمول، کلیه اعداد فرمول عمومی فوق در عدد  $= 1/94 = (4/64)$  ضرب شده‌اند.

### گروههای هیدروکسیل

در آزمایش تعیین گروههای هیدروکسیل، میزان گروههای استیل لیگنین معادل ۲۹/۸۵٪ از ورن نمونه مورد آزمایش تعیین گردید. از آنجایی که هر گروه هیدروکسیل در اثر استیل دار کردن به یک گروه استیل تبدیل می‌شود، کل گروههای استیل لیگنین معادل کل گروههای هیدروکسیل خواهد بود و با توجه به مقدار تعیین شده برای گروه متوكسیل، کل گروههای هیدروکسیل از رابطه زیر محاسبه گردید.

$$\text{OH} / \text{OCH}_3 = \text{COCH}_3 / \text{OCH}_3 = 0.69 / 0.65 = 1.06$$

$۰/۶۹$  = تعداد واحدهای استیل در فرمول عمومی لیگنین (۴۳: ۲۹/۸۵)

$۰/۶۵$  = تعداد واحدهای متوكسیل در فرمول عمومی لیگنین (۳۱: ۲۰/۳)

برای محاسبه کل گروههای هیدروکسیل به ازای هر واحد فنیل پروپان (C9) از رابطه زیر استفاده شد.

$$\text{کل OH} / \text{C9 OH} / \text{OCH}_3 ) * Y = ) ۱/۰۶ * ۱/۲۵ = ۱/۳۲$$

$Y$  = تعداد واحدهای متوكسیل به ازای هر واحد فنیل پروپان

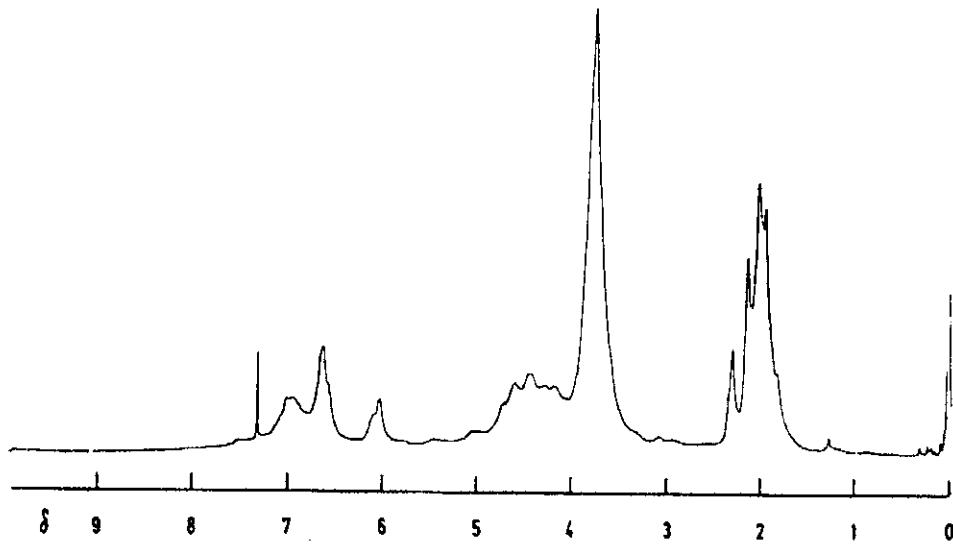
با توجه به تایخ حاصل از اندازه‌گیری گروههای متوكسیل و هیدروکیل، فرمول فنیل پروپانی لیگنین چوب صنوبر را می‌توان به صورت زیر نوشت:



### طیف سنجی $^1\text{H NMR}$ لیگنین استیل دار شده

اندازه‌گیری و تجزیه و تحلیل طیف  $^1\text{H NMR}$ ، مستلزم تهیه نمونه‌های بسیار خالص لیگنین است. میزان خلوص لیگنین را می‌توان به روش‌های شیمیایی و طیف‌سنجی IR برآورد کرد(۸). در روش شیمیایی، برای تعیین درجه خلوص لیگنین استخراج شده، می‌توان لیگنین کلاسون نمونه لیگنین را تعیین کرد. در این تحقیق، لیگنین کلاسون نمونه خالص سازی شده لیگنین صنوبر اندازه‌گیری و مقدار آن ۹۹/۱٪ تعیین شد که نشان‌دهنده درصد خلوص بالای نمونه لیگنین است.

طیف  $^1\text{H NMR}$  لیگنین، مجموع اتم‌های هیدروژن را در موقعیت‌های مختلف ساختار لیگنین و در گروههای مختلف عاملی نشان می‌دهد. با مطالعات گستردۀ توسط محققین در این زمینه، جایه‌جایی شیمیایی<sup>۱</sup> اتم‌های هیدروژن در موقعیت‌های مختلف تعیین شده است (۱۲، ۸، ۱۳، ۱۴، ۱۵). نمونه‌ای از طیف معمول  $^1\text{H NMR}$  و جایه‌جایی‌های شیمیایی اتم‌های هیدروژن در لیگنین استیل دار شده پهن برگان در شکل ۱ آمده است.



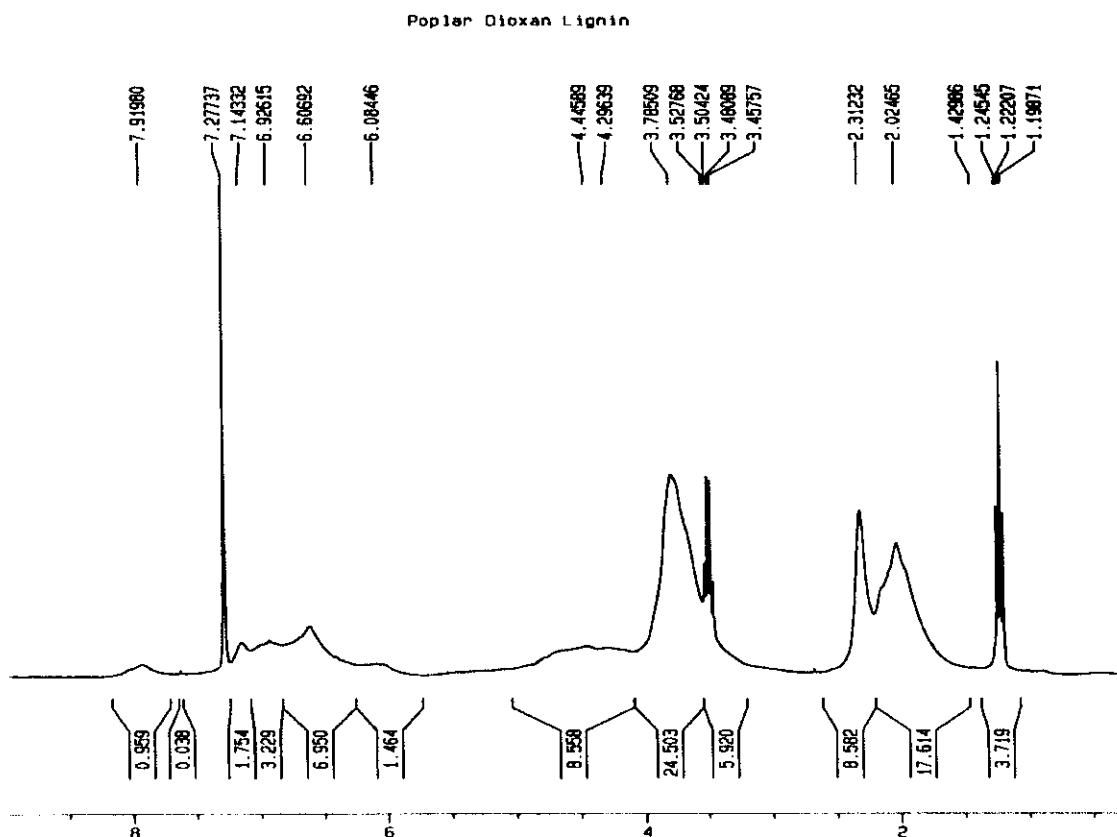
شکل ۱. طیف  $^1\text{H}$  NMR لیگنین MWL استیل دار شده چوب غان (Lundquist 1980)

#### طیف $^1\text{H}$ NMR لیگنین صنوبر

طیف  $^1\text{H}$  NMR لیگنین صنوبر در شکل ۲ آمده است. مجموع اتم‌های هیدروژن در موقعیت‌های مختلف روی شکل ۲ در جدول ۲ آمده است.

جدول ۲- اطلاعات مربوط به طیف  $^1\text{H}$  NMR لیگنین استیل دار شده صنوبر

سطح زیر پیک	منشاء طیف	ناحیه طیف ppm
۱۲/۹۳	ناحیه آروماتیک	۶/۲۵ - ۷/۹
۱/۴۶۴	ناحیه بنزیلنی	۵/۷۵ - ۶/۲۲
۱۴/۴۷۸	ناحیه آلفا تیک	۳/۹۵ - ۵/۲ و ۲/۵ - ۳/۵۵
۲۴/۵۰۳	گروه‌های متوكسیل	۳/۵۵ - ۲/۹۵
۸/۵۸۵	استوکسی آروماتیک	۲/۲ - ۲/۵
۱۷/۶۱۴	استوکسی آلفا تیک	۱/۶ - ۲/۲
۳/۷۱۹	آلفا تیک فاقد اکسیژن	> ۱/۶
۸۳/۲۸۶	مجموع	



شکل ۲- طیف  $^1\text{H}$  NMR لیگنین صنوبر استیل دار شده و مجموع پروتونها در هر یک از نواحی طیف

بر اساس آنالیز عنصری نمونه لیگنین خالص سازی شده، درصد هر یک از عناصر به صورت  $\text{C} = ۳۱/۶\%$ ،  $\text{O} = ۵۳/۱۵\%$ ،  $\text{H} = ۰/۵\%$  تعیین گردید. لذا نسبت های اتمی در ساختمان لیگنین را می توان به صورت زیر نوشت:



مطابق شکل ۲، مجموع سطوح زیر پیک اتم های هیدروژن در موقعیت های مختلف، معادل  $۸۳/۲۸۶$  واحد می باشد. از طرف دیگر، در اندازه گیری درصد هر یک از عناصر در لیگنین، تعداد اتم های هیدروژن در نسبت های عناصر و مطابق فرمول فوق معادل  $۵/۳$  تعیین گردید. این نسبت ها از روی نمونه لیگنین استیل دار نشده به دست آمده است، در حالی که طیف  $^1\text{H}$  NMR از روی لیگنین استیل دار شده گرفته شد. از آنجایی که بر اثر استیل دار کردن لیگنین به جای هر اتم هیدروژن در گروه های هیدروکسیل فنولی و آلیفاتیک، یک واحد استوکسی شامل ۳ اتم هیدروژن می نشیند، برای

آنکه بتوان مجموع پروتون‌ها در طیف  $^1\text{H}$  NMR لیگنین استیل دار شده را به تعداد  $5/3$  اتم هیدروژن در فرمول عمومی لیگنین استیل دار نشده نسبت داد، سطوح مربوط به پروتون‌های واحدهای استوکسی معادل یک سوم مقدار سطح زیر پیک در شکل ۲ و جدول ۲ در نظر گرفته شده‌اند. لذا با توجه به موارد فوق، مجموع اتم‌های هیدروژن در طیف  $^1\text{H}$  NMR لیگنین استیل دار نشده معادل  $67/824$  (به جای مقدار  $83/286$ ) واحد خواهد بود. این مقدار معادل  $5/3$  اتم هیدروژن در فرمول عمومی مولکول لیگنین است که از طریق نسبت‌های هر یک از عناصر تعیین گردید. با توجه به سطح مطلق هر یک از هیدروژن‌ها در موقعیت‌های مختلف، می‌توان سهم هر یک از آنها را از کل  $5/3$  اتم هیدروژن تعیین کرد. برای این منظور سطح مطلق هیدروژن در هر ناحیه لیگنین در مقدار  $5/3$  ضرب شده و بر مقدار کل  $65/824$  تقسیم شده است. این محاسبات در جدول ۳ آمده است.

جدول ۳ - اطلاعات مربوط به طیف  $^1\text{H}$  NMR لیگنین استیل دار شده چوب صنوبر

H در ساختار فیل پروپیانی C9 H6.45 O2.58 (OCH <sub>3</sub> ) 1.29	H در نسبت ائمی C5.3 H5.3 O1.98	سطح مطلق زیر پیک	منشاء طیف	ناحیه طیف ppm
۲/۰۳	* ۱/۰۴	۱۲/۳۳	ناحیه آروماتیک	۶/۲۵ - ۷/۹
۰/۲۳	۰/۱۱۸	۱/۴۶۴	ناحیه بتزیلی	۵/۷۵ - ۶/۲۲
۲/۲۴	۱/۱۶	۱۶/۴۷۸	ناحیه آلیاتیک	-۳/۵۵ و ۳/۹۵-۵/۲ ۲/۳
۲/۸۶ - ۱/۲۹ OMe	OMe ۱/۹۸ = ۰/۶۶	۲۴/۵۰۳	گروه‌های متوكسل	۲/۵۵ - ۳/۹۵
۰/۴۵	۰/۲۳	۲/۸۶	گروه‌های هیدروکسیل فنولی **	۲/۲ - ۲/۵
۰/۹۲	۰/۴۷	۵/۸۷	گروه‌های هیدروکسیل آلیاتیک **	۱/۶ - ۲/۲
۰/۵۸	۰/۳	۳/۷۱۹	آلیاتیک فاقد اکسیژن	> ۱/۶
۱/۰۳	۵/۳	۶۵/۸۲۴	مجموع	

$$* = ۱/۰۴ - ۵/۳ \times ۱۲/۹۳ = ۵/۸۲$$

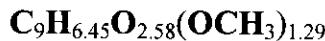
\*\* - یک سوم اعداد موجود در سطح مطلق زیر پیک در شکل ۲

سهم گروه متوكسل از اتم‌های هیدروژن در فرمول اولیه مولکول لیگنین مطابق جدول ۳ معادل  $1/98$  تعیین گردید و با توجه به اینکه هر واحد متوكسل دارای  $3$  اتم هیدروژن است، لذا تعداد

واحدهای متوكسیل معادل ۶۶٪ خواهد بود. با در نظر گرفتن تعداد واحدهای متوكسیل، فرمول عمومی لیگنین را می‌توان به صورت زیر نوشت:



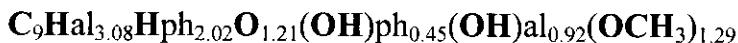
در شیمی لیگنین معمولاً از فرمول  $(\text{C}_6 - \text{C}_3)_9$  استفاده می‌شود که نشان دهنده ۶ اتم کربن حلقه بنزنی و ۳ اتم کربن زنجیر جانبی پروپانی است. بنابراین، فرمول فوق را می‌توان به صورت فرمول فنیل پروپانی بازنویسی کرد. برای این منظور کلیه اعداد فرمول فوق در عدد  $= 1/95 = (4/6 : 9)$  ضرب شده‌اند.



تعداد واحدهای متوكسیل به روش‌های شیمیایی معادل ۱/۲۵ واحد به ازای هر واحد فنیل پروپان تعیین شد که به مقدار محاسبه شده به روش  $^1\text{H NMR}$  نزدیک است. با توجه به تبدیل فرمول مولکولی به فرمول فنیل پروپانی، سهم اتمهای هیدروژن در هر یک از موقعیت‌های مختلف مولکول لیگنین محاسبه و در جدول ۲ آمده است.

میزان واحدهای هیدروکسیل فنولی و آلیفاتیک به روش  $^1\text{H NMR}$  به ترتیب ۰/۴۵ و ۰/۹۲ به ازای هر واحد فنیل پروپان می‌باشد. این میزان به روش شیمیایی معادل ۱/۳۲ محاسبه شده است که با رقم محاسبه شده به روش  $^1\text{H NMR}$  نزدیک است.

تعداد پروتون‌های موجود در حلقه آروماتیک و زنجیر جانبی پروپانی در ساختار فنیل پروپانی به ترتیب ۲/۰۲، ۳/۰۸ محاسبه شد. در نتیجه، فرمول ساختاری لیگنین را می‌توان به صورت زیر بازنویسی کرد:



میزان استخلاف پروتون‌های حلقه بنزنی لیگنین را می‌توان از روی تعداد واحدهای متوكسیل و طیف  $^1\text{H NMR}$  آن تعیین کرد. برای هر واحد فنیل پروپان ( $\text{C}_9$ ) حداقل ۴ اتم هیدروژن قابل استخلاف برای حلقه بنزنی می‌توان تصور کرد، زیرا کربن‌های  $\text{C}_4$  و  $\text{C}_1$  به ترتیب به وسیله واحدهای هیدروکسیل فنولی یا غیر فنولی و زنجیر پروپانی اشغال شده‌اند. با توجه به تعداد واحدهای متوكسیل محاسبه شده برای هر واحد ( $\text{C}_9 / 29 = 2/71$  واحد)، کل هیدروژن‌های حلقه بنزنی قابل استخلاف از دیدگاه نظری معادل  $2/71$  خواهد بود ( $2/71 = 1/29 - 4$ ). از طرف دیگر، تعداد پروتون‌های حلقه بنزنی در طیف  $^1\text{H NMR}$  معادل  $2/2$  واحد محاسبه شده است (جدول ۳). لذا درصد استخلاف هیدروژن‌های حلقه بنزنی را می‌توان معادل  $= 25/5 = 100 \times [2/2 - 2/71]$  محاسبه می‌گردد. اشغال هیدروژن‌های حلقه بنزنی عمدتاً از طریق تشکیل پیوندهای C-C و ۵-β-یلن واحدهای لیگنین صورت می‌گیرد.

## نتیجه گیری

لیگنین چوب صنوبر به روش دی اکسان، آب (۱:۹) حاوی  $2\text{ M/L HCl}$ ، استخراج شده و به روش بیور کمن (۱۹۵۶) خالص سازی گردید. درصد عناصر لیگنین خالص سازی شده معادل  $\text{C} = ۷۶/۳\%$ ،  $\text{H} = ۵/۳\%$ ،  $\text{O} = ۳۱/۶\%$  و لذا فرمول تجربی لیگنین به صورت  $\text{C}_{۵.۳}\text{H}_{۵.۳}\text{O}_{۱.۹۸}$  تعیین شد.

تعداد واحدهای متوكسیل و هیدروکسیل به ازای هر واحد فنیل پروپان به روش های شیمیایی به ترتیب معادل  $۱/۲۵$  و  $۱/۳۲$  واحد تعیین شد.

از طیف  $^1\text{H NMR}$  لیگنین استیل دار شده، تعداد گروه های متوكسیل، هیدروکسیل فنلی، هیدروکسیل آلیفاتیک، هیدروژن های ناحیه حلقه بنزنی و هیدروژن های ناحیه زنجیر فنیل پروپانی به ترتیب معادل  $۱/۲۹$ ،  $۱/۴۵$ ،  $۰/۹۲$ ،  $۰/۰۲$  و  $۳/۰۸$  به ازای هر واحد فنیل پروپان تعیین گردید. در نتیجه، فرمول فنیل پروپانی لیگنین صنوبر به صورت زیر تعیین شد:



درجه استخلاف هیدروژن های حلقه بنزنی معادل  $۲۵/۵\%$  تعیین شد که نشان دهنده وجود پیوندهای  $\text{C-C}$  و  $\beta-5$  در پلیمر لیگنین است.

## منابع و مأخذ:

- 1- Ludwig CH, Nist BJ, McCarthy JL (1964) LIGNIN.XIII. The high resolution nuclear magnetic resonance spectroscopy of protons in compounds related to lignin . j Am Chem Soc 86: 1196 - 1202
- 2- B. L. Lenz, (1968) , Application of nuclear magnetic resonance spectroscopy to characterization of lignin, tappi, 51: 511-519
- 3- D. E. Bland and S.Sternhell (1965), Estimation of aromatic protons in methanol lignins of *pinus radiata* from proton magnetic spectra , Aust. j. chem., 18: 401-140
- 4- N. Morohoshi and A. Sakakibara, (1971), Thi chemical composition of reaction wood, mokuzai gakkaishi 17: 395-399
- 5- J. Ragauskas et. al (1999), NMR Study, part 1: nature of residual lignin in kraft pulps, tappi journal 82: 113-116
- 6- L.V.Kanitskaya et .al (1998) quantitative  $^1\text{H}$  and  $^{13}\text{C}$  NMR spectroscopy of lignin, chemistry of plant raw material N3P: 35-40
- 7- Storker T. Moe (2001) Extended oxygen delignification of high yield kraft pulp, NTNU
- 8- Adilson R. Goncalves et al (2000), Passava fibers: NMR spectroscopy of their lignin, Braz. Chem. Soc. 11: 491-494
- 9- K.V. Sarkkanen and C. H. Ludwig (1971), Lignin, Wley interscience New York, 165-180
- 10- S. A, RYDHOLM (1965), Pulping process , Wley interscience New York, 114-125
- 11- A. Duarte, (2001), Eucalyptuse globulus kraft pulpin residual lignin, Holzforschung 55: 645-651
- 12- E. Sjostrom, (1999), Analitical methods in wood chemistry, pulping and papermaking, Springer: 92-95
- 13- Y. LIN , Stephen (1991), Methods in lignin chemistry, Springer – Verlage
- 14- C. L. Chen and D. Robert (1998), Method in enzymology, Academic press, New York
- 15- Lundquist (1979) , NMR Study of lignin, ACTA Chem Scand. 5: 452-460