

بررسی تأثیر دو احیاء‌کننده سدیم بورهیدرید و سدیم هیدروسولفیت بر ساختارهای شیمیایی لیگنین قلیایی کرافت صنوبر و سودای باگاس به وسیله طیف‌بینی FT-IR

جعفر عظیم وند^۱، سید احمد میرشکرایی^۲ و علی عبدالخانی^۳

۱- نویسنده مسئول، کارشناس ارشد شیمی آلی، دانشگاه پیام نور تهران
پست الکترونیک: ch.Azimvand@yahoo.com

۲- استاد شیمی آلی، دانشگاه پیام نور تهران

۳- استادیار علوم و صنایع چوب و کاغذ، دانشکده منابع طبیعی، دانشگاه تهران، کرج

تاریخ پذیرش: فروردین ۱۳۹۰

تاریخ دریافت: فروردین ۱۳۹۱

چکیده

در این تحقیق تغییرات شیمیایی گروههای عاملی کربونیل ($C=O$) و پیوند دوگانه ($C=C$) در ساختارهای لیگنین کرافت صنوبر و سودای باگاس در اثر کاهنده‌های سدیم بورهیدرید ($NaBH_4$) و سدیم هیدروسولفیت ($Na_2S_2O_4$) بر این دو ترکیب و بعد پرتوودهی با تابش UV، به وسیله طیف‌بینی FT-IR مورد بررسی قرار گرفته است. بررسی‌ها نشان می‌دهد که کاهش به‌وسیله ترکیب‌های شیمیایی کاهنده، سبب پایداری ساختار لیگنین‌ها در برابر پرتو فرابنفش می‌شود. بررسی‌های طیف‌بینی FT-IR نشان می‌دهد که عمدۀ پایداری نوری ترکیب‌های مورد استفاده در اثر تبدیل گروههای کربونیل ($C=O$) به گروههای الکلی (-C-OH) و پیوندهای دوگانه ($C=C$) به پیوندهای ساده (C-C) می‌باشد. همچنین در مقایسه دو احیاء‌کننده به کار برده شده، مشخص شد که سدیم بورهیدرید عملکرد مناسب‌تری نسبت به سدیم هیدروسولفیت دارد.

واژه‌های کلیدی: لیگنین کرافت صنوبر، لیگنین سودای باگاس، احیاء‌کننده، سدیم بورهیدرید، سدیم هیدروسولفیت، طیف‌بینی FT-IR

زرد شدن خمیر کاغذهای مکانیکی عمدتاً به تغییرهای شیمیایی ایجاد شده در لیگنین نسبت داده می‌شود و به همین دلیل طی شش دهه گذشته مطالعات گسترده‌ای بر روی خمیر کاغذهای پریازده، لیگنین‌های جداسازی شده از آنها و ترکیب‌های مدل لیگنین انجام شده و مشخص شده که این رفتار در اثر تعامل گروههای عاملی لیگنین با

ضعف اساسی اغلب خمیر کاغذهای مکانیکی و شیمیایی- مکانیکی و محصولهای کاغذی حاصل از آنها، تمایل به زرد شدن ناشی از نور یا برگشت‌روشنی است که مانع اصلی استفاده گسترده از این نوع خمیر کاغذهای، به‌ویژه در تولید فرآورده‌های کاغذی سفید بادوام می‌باشد (آزاد و همکاران، ۱۳۸۸).

سازوکار زرد شدن خمیرکاغذهای استیله شده چوب آسیاب شده بر اثر نور مورد بررسی مونیکا و همکاران قرار گرفته است (Monica *et al.*, 1991). احیاء با سدیم بورهیدرید و بعد هیدروژناسیون (استفاده از کاتالیزورهای BaSO_4 و PdCl_2) می‌تواند لیگنین چوب آسیاب شده و ترکیب‌های مدل لیگنین را به طور کامل در برابر تخریب نوری پایدار کند (Lin *et al.*, 1970b).

گروه‌های متصل به حلقه‌های بنزنی، در بسیاری از واکنش‌های تغییر رنگ شرکت می‌کنند. کاهش گروه‌های کربونیل در گذشته به عنوان روشی برای جلوگیری از تغییر رنگ کاغذ به کار می‌رفت. کاهش با سدیم بورهیدرید سبب پایداری قابل ملاحظه لیگنین چوب آسیاب شده و ترکیب‌های مدل حاوی گروه‌های کربونیل در اثر نور می‌شود (Lin *et al.*, 1970b).

مطالعه ترکیب‌های مدل لیگنین توسط Kringstad (Kringstad *et al.*, 1970) نشان داد که واحدهای ساختاری حاوی گروه‌های کربونیل نقش مهمی را در زرد شدن کاغذ ایفا می‌کنند. همچنین ساختارهای حلقوی حاوی پیوندهای دوگانه و ساختارهای بی‌فنیل که در ناحیه مشابه‌ای جاذب نور هستند، در واکنش‌های زرد شدن، گروه‌های حساس به نور تلقی می‌شوند (Kringstad *et al.*, 1970).

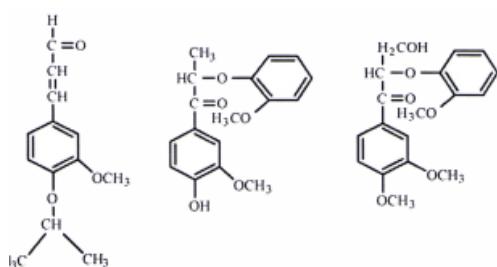
تا به حال تلاش‌های زیادی در جهت شناسایی هر یک از گروه‌های عاملی موجود در لیگنین انجام شده و در نهایت در مورد گروه عاملی مهم و کلیدی کربونیلی، به اجماع چهار ساختار مجزا، مطابق با شکل ۱ ارائه گردیده است (Mansouri *et al.*, 2007; Muller *et al.*, 2003).

گستره فرابنفش در نور خورشید (ناحیه ۴۰۰–۳۰۰ nm) به وجود می‌آید (آزاد و همکاران، ۱۳۸۸). تقریباً تمام خواص لیگنین در کاربردهای کاغذسازی نقش منفی دارند و کاغذهای با کیفیت خوب از الیاف ساخته می‌شود که تقریباً عاری از لیگنین هستند. لیگنین سبب شکننده شدن کاغذ می‌شود و به دلیل اکساش نوری و تشکیل گروه‌های رنگی، سبب افزایش زردی و تیرگی کاغذ می‌شود (Roberts, 1991).

تا اوایل دهه هفتاد میلادی، مطالعه ساختار لیگنین و تغییرهای آن در فرایندهای مختلف، به روش‌های شیمیایی انجام شده است. با توسعه روش‌های طیفسنجی از جمله روش FT-IR، بسیاری از جنبه‌های پنهان ساختار لیگنین و تغییرهای آن در فرایندهای مختلف روش‌گردید و در حال حاضر از مهمترین ابزارهای مورد استفاده در این زمینه محسوب می‌شوند (صادقی فر و همکاران، ۱۳۸۴).

چندین عامل در زرد شدن خمیرهای پربازده و مکانیکی دخالت دارند. از بین آنها می‌توان به اکسیژن، ساختار α -کربونیل و β -O-4 در لیگنین، رادیکال‌های آزاد، ساختارهای فولی (مانند کاتکول)، کینون‌ها، هیدروکینون‌ها و استیلبن‌ها از فنیل‌کوماران اشاره کرد (Forsskahl *et al.*, 2000).

از طرف دیگر واکنش‌های فتوشیمیایی کاغذ بر اثر کهنه‌سازی تسريع شده نوری مورد بررسی قرار گرفته و گزارش شده است که تغییرهای فتوشیمیایی در لیگنین باقی‌مانده در کاغذ، بر اثر تابش دهی UV، باعث تشکیل ترکیب‌های رنگی در کاغذ شده و در عین حال اثر جزئی بر سایر ویژگی‌های فیزیکی خواهد داشت (Kennedy *et al.*, 1989).



شکل ۱- انواع ساختارهای کربونیلی در نمونه های

(Muller *et al.*, 2003)**مواد و روشها****مواد**

لیگنین کرافت صنوبر در آزمایشگاه گروه علوم و صنایع چوب و کاغذ دانشکده منابع طبیعی دانشگاه تهران از طریق انجام پخت کرافت خرده‌چوب‌های صنوبر در شرایط زیر تهیه شده است:

مطالعات زیادی در زمینه سازوکار واکنش‌های ردوکس لیگنین‌ها به وسیله FT-IR انجام شده است؛ ولی با وجود دستیابی به اطلاعات مفید، تاکنون سازوکار کامل و جامعی در مورد این پدیده‌ها و تغییرات ساختاری ارائه نشده است (Proniewicz *et al.*, 2002; Muller *et al.*, 2003; Trinsoutrot *et al.*, 2001; Shen *et al.*, 2008;).

شرایط پخت

ویژگی	مقدار
قلیای فعال	۱۸
سولفیدیته	۲۰
دمای پخت	۱۷۰ °C
مدت پخت	۳ ساعت
نسبت مایع پخت به خرده چوب	۷

و تا رسیدن pH مایع خروجی از صافی به حدود ۷، شستشوی این رسوب با آب مقطر ادامه یافت. به منظور خالص‌سازی، هر یک از لیگنین‌ها جداگانه در اتانول نسبتاً گرم (دمای ۵۰-۶۰ °C) حل گردید، سپس بخش محلول در اتانول از طریق صاف کردن، جداسازی شد. لیگنین خالص از طریق اضافه کردن محلول اتانولی به

همچنین لیگنین سودای باگاس، با استفاده از مایع سیاه دریافتی از کارخانه کاغذ پارس خوزستان تهیه شد. برای رسوب دادن، مایع سیاه با استفاده از اسید کلریدریک رقیق (۰/۱ N) تا حدود ۲/۵-۳ اسیدی شد. رسوب حاصل، با استفاده از سانتریفوژ و بعد صاف کردن، جداسازی شد

سدیم بورهیدرید، می‌تواند اثر NaBH_4 را خشتم نماید. به همین دلیل، برای جلوگیری از این امر از DTPA یا EDTA که ترکیب‌های یون‌زدا می‌باشند، استفاده می‌گردد. به منظور تهیه این ترکیب مدل احیاء شده، ابتدا ۲ گرم از ترکیب کرافت صنوبر را به همراه ۰/۲ گرم احیاء کننده سدیم‌هیدروسولفیت توزین و آنها را به درون یک ارلن منتقل می‌کنیم، سپس با کمک آب مقطّر، ارلن را به حجم ۱۰۰ میلی‌لیتر می‌رسانیم و برای مدت یک ساعت آن را در یک حمام آب با دمای ۶۰°C قرار می‌دهیم. پس از گذشت این زمان، محتویات ارلن را صاف نموده کرافت صنوبر احیاء شده را به دست می‌آوریم.

برای تهیه لیگنین سودای باگاس احیاء شده، دقیقاً همانند تهیه ترکیب کرافت صنوبر احیاء شده توسط سدیم‌هیدروسولفیت عمل می‌نماییم.

فوتوولیز (نور کافت، تجزیه نوری) ترکیب‌های مدل و لیگنین

به منظور فوتوولیز نمونه لیگنین و ترکیب‌های مدل - احیاء نشده و احیاء شده - از یک دستگاه فوتوراکتور، مجهز به ۴ لامپ UV از نوع Black light ساخت شرکت Sylvania و با مشخصات BL F20w/350BL و یک لامپ فرابنفش با طول موج بیشینه ۲۳۵ نانومتر استفاده گردید. در طی فرایند پرتودهی نوری، دمای راکتور به وسیله ترمومترات و از طریق دو فن تعییه شده در دستگاه، زیر ۳۰°C نگهداشته شد تا از تأثیر گرما بر فرایند تخریب جلوگیری شود.

مقدار کافی آب مقطّر جداسازی گردید. در ادامه پس از انجام سانتریفوژ، عمل صاف کردن محلول‌ها انجام و بدین ترتیب مقدار قابل توجهی لیگنین تخلیص شده (لیگنین اتانولی) به دست آمد (بازده کل، حدود ۳۰%).

روشها

کاهش لیگنین‌های کرافت صنوبر و سودای باگاس به وسیله سدیم‌بورهیدرید

برای تهیه ترکیب‌های احیاء شده، ابتدا عملیات کی‌لیت کردن به وسیله ۲ گرم کرافت صنوبر و ۰/۰۵ گرم دی‌اتیلن‌تری‌آمین پتا استیک‌اسید (DTPA)، به همراه ۱۰۰ میلی‌لیتر آب مقطّر به مدت یک ساعت در دمای ۶۰°C انجام شد. پس از صاف کردن ترکیب، عملیات احیاء با استفاده از ۰/۲ گرم سدیم بورهیدرید (به صورت محلول در ۱۰۰ میلی‌لیتر آب) به مدت یک ساعت در حمام آب با دمای ۶۰°C انجام گردید؛ تا نهایتاً پس از گذشت این زمان و عمل صاف کردن، ترکیب احیاء شده کرافت صنوبر به دست آمد. برای تهیه لیگنین احیاء شده سودای باگاس نیز همانند تهیه لیگنین کرافت صنوبر احیاء شده و توسط سدیم‌بورهیدرید عمل گردید.

کاهش لیگنین کرافت صنوبر و سودای باگاس توسط سدیم‌هیدروسولفیت

استفاده از احیاء کننده سدیم‌هیدروسولفیت نسبت به سدیم‌بورهیدرید، دارای این مزیت است که در مرحله کی‌لیت کردن - استفاده از EDTA یا DTPA - حذف می‌گردد. در استفاده از احیاء کننده سدیم‌بورهیدرید، استفاده از کی‌لیت کننده امری ضروریست؛ زیرا حضور احتمالی یون‌های فلزی در لیگنین احیاء شده با

در ۴ حالت پرتودهی نشده و احیاء نشده (نمونه شاهد)، پرتودهی شده با تابش UV، احیاء شده شیمیایی و پرتودهی شده به ترتیب به وسیله سدیم بورهیدرید و تابش UV و نهایتاً احیاء شده شیمیایی و پرتودهی شده به ترتیب به وسیله سدیم هیدروسولفیت و تابش UV به دست می‌آید. جدول ۱ ترکیب‌های مورد بررسی در این تحقیق را نشان می‌دهد.

طیف‌بینی FT-IR

طیف IR در یک دستگاه اسپکتروفوتومتر تبدیل فوریه با مدل IR Solution اندازه‌گیری شد. برای گرفتن طیف‌ها در حالت جامد، قرص شفاف از مخلوط نمونه با پودر KBr (به نسبت ۱ به ۱۰۰) تهیه و در دستگاه اسپکتروفوتومتر قرار داده شد و نهایتاً طیف IR با دامنه ۳۲ Scan/min ثبت گردید.

نتایج

طیف‌بینی FT-IR ترکیب مدل و لیگنین ترکیب‌های قابل بررسی برای شناسایی کروموفورها و سازوکار تغییرهای حاصل در اثر اعمال احیاء کننده‌های سدیم بورهیدرید و سدیم هیدروسولفیت و پرتودهی UV

تحلیل طیف‌های FT-IR در لیگنین کرافت صنوبر

جدول ۲، نواحی ارتعاش‌های پیوندهای موجود در ساختار لیگنین کرافت صنوبر را در نمونه شاهد و نمونه‌های تغییر یافته بر اثر پرتودهی با تابش UV و دو احیاء کننده، سدیم بورهیدرید و سدیم هیدروسولفیت را نشان می‌دهد.

جدول ۱- معرفی ترکیب‌هایی که طیف FT-IR آنها در این تحقیق، به تفکیک مورد بررسی قرار خواهد گرفت

نوع احیا	نوع نمونه	لیگنین کرافت صنوبر	لیگنین	سودای باگاس	لیگنین
احیا نشده با مواد شیمیایی و پرتودهی نشده با تابش UV (نمونه شاهد)	احیا نشده با مواد شیمیایی و پرتودهی شده با تابش UV	(احیا نشده با مواد شیمیایی و پرتودهی نشده با تابش UV)	لیگنین کرافت صنوبر	لیگنین سودای باگاس	(احیا نشده با مواد شیمیایی و پرتودهی شده با تابش UV)
احیا نشده با مواد شیمیایی و پرتودهی شده با تابش UV	احیا با سدیم بورهیدرید و پرتودهی شده با تابش UV	پرتودهی شده با تابش UV	لیگنین کرافت صنوبر	(احیا با سدیم بورهیدرید و پرتودهی شده با تابش UV)	لیگنین سودای باگاس
با مواد شیمیایی و پرتودهی شده با تابش UV	احیا با سدیم بورهیدرید و پرتودهی شده با تابش UV	پرتودهی شده با تابش UV	لیگنین کرافت صنوبر	(احیا با سدیم بورهیدرید و پرتودهی شده با تابش UV)	لیگنین سودای باگاس
با تابش UV	احیا با سدیم هیدروسولفیت و پرتودهی شده با تابش UV	پرتودهی شده با تابش UV	لیگنین کرافت صنوبر	(احیا با سدیم هیدروسولفیت و پرتودهی شده با تابش UV)	لیگنین سودای باگاس

جدول ۲- تحلیل طیف‌های FT-IR در لیگنین کرافت صنوبر (cm^{-1})

ردیف	نوع ارتعاش (cm^{-1})	نمکه شاهد (نمونه شاهد)	بدون پرتودهی با UV	بدون احیا و پرتودهی با UV	احیا شده با $\text{Na}_2\text{S}_2\text{O}_4$ + پرتودهی با UV	لیگنین کرافت صنوبر
۱	ارتعاشات O-H کششی (با پیوند هیدروژنی)	۳۴۳۱	۳۴۳۱	۳۴۳۱	۳۴۳۱	
۲	ارتعاش کششی (sp^3) اختصاصی در مولکول های (به صورت پیک w)	۲۹۹۷	۲۹۹۷	۲۹۹۷	۲۹۹۷	
۳	ارتعاشات کششی نامتقارن C-H (sp^3) عمومی در $-\text{CH}_3$ (به صورت پیک s)	۲۹۳۸	۲۹۳۸	۲۹۳۸	۲۹۳۸	
۴	ارتعاشات کششی C-H آروماتیکی	۲۸۴۱	۲۸۴۱	۲۸۴۱	۲۸۴۱	
۵	C=O کششی مزدوج نشده گروه های کتون ها و استرها (عمدتاً با منشاً کربوهیدرات) و یا در مزدوج شده آلدئیدها و کربوکسیلیک اسیدها	۱۷۱۵	.	۱۷۱۵	۱۷۱۵	
۶	C=O کششی مزدوج شده در p-آریل کتون ها و آمیدها C=C+ کانیفریل ها	۱۶۹۸	.	۱۶۹۸	۱۶۹۸	
۷	ساختار انولی ، به طور اختصاصی در لیگنین ها (به صورت پیک w)	۱۶۳۵	۱۶۳۵	۱۶۳۵	۱۶۳۵	
۸	ارتعاشات کششی C=C حلقه آروماتیک	۱۶۰۵	۱۶۰۵	۱۶۰۵	۱۶۰۵	
۹	C=C اختصاصی برای کانیفریل آلدئید لیگنین+کششی نامتقارن در اسیدهای کربوکسیلیک + ارتعاشات C=C حلقه آروماتیک	۱۵۶۰	۱۵۶۰	۱۵۶۰	۱۵۶۰	
۱۰	ارتعاشات C=C حلقه آروماتیک	۱۵۱۷	۱۵۱۷	۱۵۱۷	۱۵۱۷	
۱۱	ارتعاشات حلقه های S و G	۱۵۰۲	۱۵۰۲	۱۵۰۲	۱۵۰۲	
۱۲	ارتعاشات خمسمی CH_2	۱۴۶۰	۱۴۶۰	۱۴۶۰	۱۴۶۰	
۱۳	ارتعاشات O- CH_3 ویژه لیگنین ها	۱۴۵۲	۱۴۴۷	۱۴۴۸	۱۴۴۸	
۱۴	ارتعاشات کششی C-O در اسیدهای کربوکسیلیک (به صورت پیک w)	۱۴۳۵	۱۴۳۵	۱۴۳۵	۱۴۳۵	
۱۵	ارتعاشات خمسمی C-H نامتقارن در $-\text{CH}_3$ (به صورت پیک m)	۱۴۲۳	۱۴۲۳	۱۴۲۳	۱۴۲۳	

ادامه جدول ۲

لیگنین کرافت صنوبر					
ردیف	نوع ارتعاش (cm^{-1})	جزئیات	بدون احیا و بدون پرتودهی (نموده شاهد)	بدون احیا و پرتودهی با UV	احیا شده با NaBH_4 + پرتودهی با تابش UV
۱۶	ارتعاش خمی درون صفحه ای CH_2 در استخوان بندی		۱۴۱۹	۱۴۱۹	۱۴۱۹
۱۷	+ ارتعاشات کششی متقارن در اسیدهای کربوکسیلیک		۱۳۶۴	۱۳۶۴	۱۳۶۴
۱۸	ارتعاش CH_3 خمی + ارتعاش خمی درون صفحه ای O-H در فنولها		۱۳۴۰	۱۳۴۰	۱۳۴۰
۱۹	ارتعاشات خمی (به صورت پیک m و بدون لرزش عملی) شکسته شده + تراکم دو حلقه S و G		۱۳۲۷	۱۳۲۷	۱۳۲۷
۲۰	+ ارتعاش خمی هیدروکسیل فنولی ارتعاشات حلقه G شکسته شده + ارتعاشات حلقه S		۱۲۷۱	۱۲۷۱	۱۲۷۱
۲۱	ارتعاشات کششی C-O-C در فنول ها + ارتعاشات کششی C-O اترهای آریل آکیل در استخوان بندي R + Ar-O-R + ارتعاشات خمی O-H در اسیدهای کربوکسیلیک		۱۲۱۵	۱۲۱۵	۱۲۱۵
۲۲	ارتعاشات خمی پیوندهای کتونی (C=O) (به صورت پیک m)		۱۱۵۱	۱۱۵۱	۱۱۵۱
۲۳	ارتعاشات کششی C-O اترهای آلیاتیک (R ₁ -O-R ₂)		۱۱۱۵	۱۱۱۵	۱۱۱۵
۲۴	ارتعاشات کششی C-O اترهای آریل آکیل (Ar-O-R) + ارتعاشات کششی C-O در الكل نوع اول ارتعاشات خمی خارج صفحه ای (oop) آروماتیک		۱۰۳۲	۱۰۳۲	۱۰۳۲
۲۵	+ ارتعاشات خمی خارج صفحه ای (oop) O-H در اسیدهای کربوکسیلیک		۹۱۵	۹۱۵	۹۱۵
۲۶	ارتعاشات خمی خارج صفحه ای (oop) C-H برای ترکیبات بنزني با استخلاف ۱,۲,۴		۸۵۰	۸۵۰	۸۵۰

* - منظور از S و G به ترتیب حلقه‌های سیرینجیل و گوایسیل و پیکهای s و w نیز به ترتیب به معنی قوی، متوسط و ضعیف می‌باشد.

هیدروسوولفیت، اثر قابل توجه و ملموسی را به وسیله طیف‌بینی FT-IR در زمینه کاهش لیگنین کرافت صنوبر نشان نمی‌دهند.

به طورکلی در لیگنین کرافت صنوبر، با حذف گروه‌های کربونیل مزدوج نشده در کتون‌ها و استرها و مزدوج شده در آلدیدها و اسیدها، که دارای جذبی در ناحیه 1715 cm^{-1} می‌باشند، به گروه عاملی الکلی (OH) در ناحیه 3431 cm^{-1} تبدیل می‌شوند. همچنین در خصوص تبدیل گروه‌های کربونیلی مزدوج شده در آریل کتون‌ها و پیوندهای دوگانه (C=C) که جذب‌شان در ناحیه 1698 cm^{-1} ظاهر می‌گردد؛ باید بگوییم که در اثر احیاء با سدیم بورهیدراید، پیوند دوگانه کینونی در لیگنین احیاء شده و با حذف این پیک، به پیوند یگانه (C-C) تبدیل می‌شود.

تحلیل طیف‌های FT-IR در لیگنین سودای باگاس
جدول ۳، نواحی ارتعاش‌های پیوندهای موجود در ساختار لیگنین سودای باگاس را در نمونه شاهد و نمونه‌های تغییر یافته بر اثر پرتودهی با تابش UV و دو احیاء کننده، سدیم بورهیدراید و سدیم هیدروسوولفیت نشان می‌دهد.

مقایسه طیف‌های ارائه شده از لیگنین کرافت صنوبر برای بررسی تغییرات ایجاد شده

همان‌طور که در جدول ۲ مشاهده می‌شود، دو تغییر باز در اثر استفاده از احیاء کننده سدیم بورهیدراید، مربوط به احیاء گروه کربونیل (C=O) در ناحیه‌های 1715 cm^{-1} و 1698 cm^{-1} می‌باشد. در واقع پیک ناحیه 1715 cm^{-1} که مربوط به ارتعاشات کششی کربونیل مزدوج نشده در کتون‌ها و استرها و مزدوج شده در آلدیدها و کربوکسیلیک اسیدها می‌باشد، به همراه پیک ناحیه 1698 cm^{-1} ، که مربوط به گروه‌های کششی کربونیل مزدوج شده در p-آریل کتون‌ها و پیوند دوگانه (C=C) در کانیفریل‌ها می‌باشد، حذف گردیده است. در نتیجه این حذف می‌توان پیشنهاد کرد که با حذف پیک 1715 cm^{-1} پیوند (C=O) احیاء گردیده و به گروه‌های اتری و الکلی که به صورت نواحی 3431 cm^{-1} ، 1115 cm^{-1} و 1032 cm^{-1} در جدول معرفی گردیده‌اند، افزوده شوند.

همچنین از دیگر تفاوت‌های مشخص شده در احیاء لیگنین کرافت صنوبر به وسیله سدیم بورهیدراید، می‌توان به حذف پیک 1698 cm^{-1} ، که نشان‌دهنده احیاء پیوند دوگانه (C=C) در ساختار کانیفریل‌ها است، اشاره نمود. در ادامه باید یادآور شد که مطابق جدول، پرتودهی نوری و همچنین احیاء شیمیایی به وسیله سدیم

جدول ۳- تحلیل طیف‌های FT-IR در لیگنین سودای باگاس (cm^{-1})

لیگنین سودای باگاس				ردیف
احیا شده با $\text{Na}_2\text{S}_2\text{O}_4$ + پرتوودهی با تابش UV	احیا شده با NaBH_4 + پرتوودهی با تابش UV	بدون احیا و پرتوودهی با تابش UV	بدون احیا و پرتوودهی (نمونه شاهد)	نوع ارتعاش (cm^{-1})
۳۴۳۱	۳۴۳۱	۳۴۳۱	۳۴۳۱	ارتعاشات O-H کششی (با پیوند هیدروژنی) ۱
۳۰۰۰	۲۹۶۰	۳۰۷۸	۲۹۹۹	ارتعاشات کششی (sp^3) اختصاصی در مولکول های  ۲ (به صورت پیک w)
۲۹۳۴	۲۹۳۴	۲۹۳۴	۲۹۳۴	ارتعاشات کششی نامتقارن C-H (sp^3) عمومی در $-\text{CH}_3$ ۳ (به صورت پیک s)
۲۸۴۹	۲۸۴۹	۲۸۴۹	۲۸۴۹	ارتعاشات کششی C-H آروماتیکی ۴
۱۷۱۵	.	۱۷۱۵	۱۷۱۵	کششی مزدوج نشده گروه های کتون ها و استرها (عمدتاً با C=O منشأ کربوهیدرات) و یا در مزدوج شده آلدهیدها و کربوکسیلیک اسیدها ۵
۱۶۸۰	.	۱۶۸۰	۱۶۸۰	کششی مزدوج شده در p-آریل کتون ها و آمیدها + کانیفریل ها ۶
۱۶۳۵	۱۶۳۵	۱۶۳۵	۱۶۳۵	ساختر انولی ، به طور اختصاصی در لیگنین ها ۷ (به صورت پیک w)
۱۵۹۷	۱۵۹۷	۱۶۰۱	۱۶۰۱	ارتعاشات کششی C= حلقه آروماتیک ۸
۱۵۶۰	۱۵۶۰	۱۵۶۰	۱۵۶۰	اختصاصی برای کانیفریل آلدئید لیگنین + کششی نامتقارن در اسیدهای کربوکسیلیک + ارتعاشات C=C حلقه آروماتیک ۹
۱۵۱۷	۱۵۱۷	۱۵۱۷	۱۵۱۷	ارتعاشات C=C حلقه آروماتیک ۱۰
۱۵۰۲	۱۵۰۱	۱۵۰۳	۱۵۰۲	ارتعاشات حلقه های S و O ۱۱
۱۴۶۰	۱۴۶۰	۱۴۶۰	۱۴۶۰	ارتعاشات خمسمی CH_2 ۱۲
۱۴۴۸	۱۴۴۸	۱۴۴۸	۱۴۴۸	ارتعاشات O-CH ₃ ویژه لیگنین ها ۱۳
۱۴۳۵	۱۴۳۵	۱۴۳۵	۱۴۳۵	ارتعاشات کششی C-O در اسیدهای کربوکسیلیک ۱۴ (به صورت پیک w)
۱۴۲۱	۱۴۲۱	۱۴۲۱	۱۴۲۱	ارتعاشات خمسمی C-H نامتقارن در $-\text{CH}_3$ -(به صورت پیک m) ۱۵
۱۴۲۰	۱۴۲۰	۱۴۲۰	۱۴۲۰	ارتعاش خمسمی درون صفحه ای CH_2 در استخوان بنندی  ۱۶ + ارتعاشات کششی متقارن در اسیدهای کربوکسیلیک
۱۳۶۴	۱۳۸۵	۱۳۶۴	۱۳۶۴	ارتعاشات CH ₃ خمسمی + ارتعاشات خمسمی درون صفحه ای O-H در فنول ها ۱۷
۱۳۴۰	۱۳۳۵	۱۳۴۰	۱۳۴۰	ارتعاشات خمسمی C-H  (به صورت پیک m و بدون لرزش عملی) ۱۸

ادامه جدول ۳

ردیف	نوع ارتعاش (cm^{-1})	بدون احیا و بدون پرتودهی (نمونه شاهد)	بدون احیا و و پرتودهی	بدون احیا با با تابش UV	لیگنین سودای باگاس احیا شده با	
		UV	UV	UV	$\text{Na}_2\text{S}_2\text{O}_4$ + پرتودهی با تابش UV	NaBH_4 + پرتودهی با تابش UV
۱۹	ارتعاشات حلقه S شکسته شده + تراکم دو حلقه S و G + ارتعاشات خمثی هیدروکسیل فنولی	۱۳۲۷	۱۳۲۹	۱۳۲۹	۱۳۲۹	۰
۲۰	ارتعاشات حلقه G شکسته شده + ارتعاشات حلقه S ارتعاشات کششی C-O در فنول ها + ارتعاشات کششی O-C اترهای	۱۲۶۵	۱۲۶۵	۱۲۶۵	۱۲۷۰	۱۲۷۰
۲۱	آریل آلکیل در استخوان بندی R-O-Ar + ارتعاشات خمثی O-H در اسیدهای کربوکسیلیک	۱۲۲۰	۱۲۲۰	۱۲۲۰	۱۲۲۰	۱۲۲۰
۲۲	ارتعاشات خمثی پیوندهای کتونی ($\text{C}(=\text{O})-\text{O}-$) (به صورت پیک m)	۱۱۵۳	۱۱۵۳	۱۱۵۵	۱۱۵۵	۱۱۵۵
۲۳	ارتعاشات کششی C-O اترهای آلفاکتیک ($\text{R}_1-\text{O}-\text{R}_2$) ارتعاشات خمثی خارج صفحه ای (oop) C-H آروماتیک	۱۱۲۳	۱۱۲۳	۱۱۲۳	۱۱۲۳	۱۱۲۳
۲۴	ارتعاشات خمثی خارج صفحه ای (oop) در اسیدهای کربوکسیلیک	۹۱۴	۹۱۴	۹۱۴	۹۱۴	۰
۲۵	ارتعاشات خمثی خارج صفحه ای (oop) C-H برای ترکیبات بنزنی با استخلاف ۱،۲،۴	۸۳۳	۸۳۳	۸۳۳	۸۳۳	۸۳۳

* منظور از S و G به ترتیب حلقه های سیرینجیل و گوایسیل و پیکهای S، m و W نیز به ترتیب به معنی قوی، متوسط و ضعیف می باشد.

از طرف دیگر حذف پیک متعلق به ارتعاش های خمثی هیدروکسیل های فنولی در ناحیه 1327 cm^{-1} و ارتعاش های خمثی خارج از صفحه ای O-H در اسیدهای کربوکسیلیک واقع در ناحیه 914 cm^{-1} تأیید و تصدیق دیگری برای به وجود آمدن ترکیب های اتری درنتیجه واکنش احیاء با سدیم بورهیدرید می باشد.

به طور کلی در لیگنین سودای باگاس، بر اثر اعمال سدیم بورهیدرید بر روی این لیگنین، دو جذب در ناحیه های 1327 cm^{-1} و 914 cm^{-1} نمونه شاهد حذف می گردد. در معرفی این دو پیک باید گفت که پیک ناحیه 1327 cm^{-1} ، مربوط به شکسته شدن حلقه S، تراکم دو

مقایسه طیف های ارائه شده از لیگنین سودای باگاس

برای بررسی تغییرات ایجاد شده

همان طور که از جدول ۳ قابل درک است، می توان این گونه استباط کرد که حذف پیک ناحیه 1715 cm^{-1} ناشی از احیاء گروه های کربونی ای مزدوج نشده در کتون ها و استرها به همراه مزدوج شده ها در آلدهیدها و اسید کربوکسیلیک ها بوده که به صورت گروه های اتری و 1123 cm^{-1} ، 1121 cm^{-1} و 1032 cm^{-1} مبدل شده است. همچنین حذف پیک 1680 cm^{-1} را می توان ناشی از کاهش پیوند دو گانه (C=C) به پیوند ساده (C-C) بر شمرد.

در حالت کلی استنباط می‌شود که سدیم بورهایدراید، در برقراری و یا گستن اتصال و پیوند میان سیرینجیل و گوایسیل (این اتصال توسط پیوند $\text{O}-\beta-\text{O}$ انجام می‌شود) که در نتیجه واکنش‌های رادیکالی اتفاق می‌افتد، تأثیر بسزایی را ایفا خواهد نمود.

بحث

تغییرات ساختاری به دست آمده در ترکیب‌های لیگنین کرافت صنوبر و سودای باگاس را که در نتیجه پرتودهی و اعمال احیاء‌کننده‌های سدیم بورهیدرید و سدیم هیدروسوولفیت اتفاق می‌افتد، در جدول ۴ تعریف شده است.

حلقه S و G و ارتعاش‌های خمشی هیدروکسیل فنولی بوده و ناحیه 914 cm^{-1} مربوط به ارتعاش‌های خمشی خارج صفحه‌ای C-H(oop) آروماتیک و ارتعاش‌های خمشی خارج صفحه‌ای O-H(oop) در اسیدهای کربوکسیلیک می‌باشد. در واقع در لیگنین سودای باگاس در هر دو ناحیه 1327 cm^{-1} و 914 cm^{-1} مقادیر جذب به صفر تقلیل یافته است.

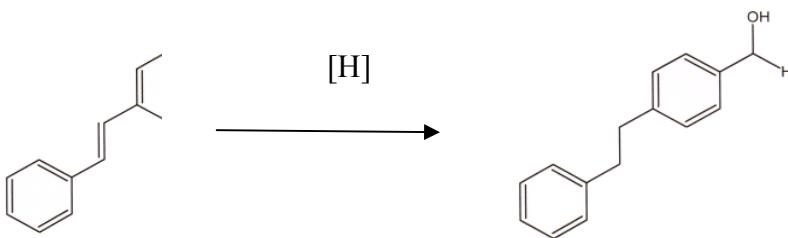
برای توجیه مطلب می‌توان اینگونه استنباط کرد که گروه‌های عاملی همسایه با جذب‌های 1327 cm^{-1} و 914 cm^{-1} در لیگنین باگاس یا وجود ندارند و یا نسبت به احیاء پیوندهایی که باعث حذف این دو پیک می‌شود، بی‌تفاوت هستند.

جدول ۴- بررسی تغییرات و ارائه تفاوت‌های ساختاری در اثر اعمال احیاء‌کننده‌های نوری و شیمیایی بر ترکیب‌های کرافت صنوبر و لیگنین سودای باگاس

اعمال و مقایسه تغییرات		ترکیب لیگنین کرافت صنوبر و سودای باگاس
احیا شده با	بدون احیا و	
$\text{Na}_2\text{S}_2\text{O}_4$ + پرتودهی با ابشع UV	NaBH ₄ + پرتودهی با تابش UV	بدون و پرتودهی با تابش UV
		بدون پرتودهی با نمونه UV
احیا گروه‌های کربونیل (C=O) به الکلی (C-OH) و یا اتری (C-O--) بدون تغییر	بدون تغییر و همچنین کاهش پیوند دوگانه به پیوند یگانه (C-C)	نمونه شاهد در نتیجه اعمال تغییرات
تفاوت‌های ساختاری نمونه‌های احیا شده و پرتودهی شده		

را به طور شماتیک می‌توان به صورت واکنش کاکشی زیر ارائه نمود:

در حالت کلی احیاء دو گروه عاملی کربونیل و پیوند دوگانه بر روی لیگنین‌های کرافت صنوبر و سودای باگاس

Stillbene Carboxaldehyde¹

شکل ۲- احیا کروموفور کربونیل (C=O) و پیوند دوگانه (C=C) در ماکرولیکول لیگنین کرافت صنوبر

[H]= NaBH₄ یا Na₂S₂O₄ و سودای باگاس

- Mansouri . Nour – Eddine El , Salvado , Joan , 2007 , Analytical methods for determining functional groups in various technical lignins , Industrial crops and products 26 , 116-124
- Monica . EK , Helena . L , 1991 , A study on the mechanism of the photo – yellowing of partially acetylated ground wood pulps , 6th international symposium on wood and pulping chemistry , Australia , April 30 , 97 , 123-141
- Muller . uwe , Ratzsch . Manfred , Schwanninger . Manfred , Steiner . Melanie , Zobl . herald , 2003 , Yellowing and IR – changes of spruce wood as result of uv – irradiation , Elsevier , Journal of photochemistry and photobiology B: Biology 69 , 97-105
- Proniewicz . Leonard M , Paluszakiewicz . Czeslawa , Weselucha – Birczynska . Aleksandra , Baranski . Andrzej , Dutka . Dorota , 2002 , FT- IR and FT-Raman study of hydrothermally degraded groundwood containing paper , Elsevier , Journal of molecular structure 614 , 345-353
- Shen . Qing , Zhang Tao , Zhu Mei-Fang , 2008 , A comparison of the surface properties of lignin and sulfonated lignins FT-IR spectroscopy and wicking technique , Elsevier , Colloids and surfaces A : Physicochem . Eng . Aspects 320 , 57- 60
- Trinsoutrot . I , Jocteur Monrozier . L , Cellier . J , Waton . H , Alamercury . S , Nicolardot . B , 2001 , Assessment of the biochemical composition of oilseed rape (*Brassica napus* . L) ¹³C - labeled residues by global methods , FT-IR and ¹³CNMR CP/MAS , kluwer Academic Publishers . Printed in the Netherlands , Plant and soil 234 : 61-72

همان طور که در واکنش بالا مشاهده می شود، احیاء دو رنگ ساز کربونیل به الكل و پیوند دوگانه به یگانه، جزء اصلی تغییرات به دست آمده در نتیجه کاهش در ساختار می باشد.

منابع مورد استفاده

- آزاد فلاح . محمد ، نوری . آرزو ، ۱۳۸۸ ، آنالیز تخریب نوری لیگنین حاصل از خمیر کاغذ شیمیایی - مکانیکی رنگبری شده پهنه برگان با استفاده از طیفی بینی C-NMR ، دو فصلنامه علمی - پژوهشی تحقیقات علوم و چوب و کاغذ ایران ، ۲۴ (۲) ۲۶۳- ۲۵۴
- روپرتس . جان کریستوفر ، ۱۹۹۱ ، شیمی کاغذ ، ترجمه سید احمد میرشکرایی و حسن صادقی فر ، انتشارات آیث ، ۱۳۸۱
- صادقی فر . حسن ، میر شکرایی . سید احمد ، ۱۳۸۴ ، بررسی لیگنین چوب صنوبر ۲- تعیین خصوصیات با روش های طیف سنجی FT-IR و UV-Vis ، مجله علمی - پژوهشی علوم کشاورزی ، ۵۷-۴۹ ، (۳) ۱۱
- Forsskahl . I , 2000 , Brightness reversion , Forest products chemistry , Chapter 5 , 25-41
- Kennedy . J. F , Phillips . G . O , Williams . P . A , 1989 , Wood processing and utilization , England , 43 , 242-258
- Kringstad , K.P. and Lin , S.Y; 1970 , primal journal : Tappi 53 : 12 , 2296 - 2315
- Lin , S.Y.and Kringstad , K.P, 1970b , primal journal : Tappi 53 : 9 , 1675 - 1697

۱- استیلین کربوکسالدهید، گوشه ای از ساختار موجود در لیگنین می باشد؛ که هر دو گروه عاملی مورد نظر در بحث را دارد می باشد.

**Studing the effect of reducing agents (sodium borhydride and sodium dithionite)
on chemical structures of poplar kraft and bagasse soda alkali lignin
by FT-IR spectroscopy**

Azimvand, J.*¹, Mirshokraie, S.A.² and Abdulkhani, A.³

1* -.Corresponding author: M.Sc., Dept. of Organic Chemistery, Payam Noor University, Tehran, Iran
Email: ch.Azimvand@yahoo.com

2- Professor, Dept. of Organic Chemistry, Payam Noor University,Tehran, Iran

3- Assistant professor, Dept. of Wood and Paper Science and Technoloy, Faculty of Natural Resources, University of Tehran, Karaj, Iran

Received: April, 2011

Accepted: April, 2012

Abstract

In this study, the chemical changes of functional groups (C=O) and double bond (C=C), induced in the structures of poplar kraft lignin and bagasse soda lignin were investigated. The reducing effect of sodium borohydride and sodium hydrosulfite, followed by the UV irradiation on these two compounds were determined using FT-IR spectroscopy. Results showed that, reduction of the lignin by reducing chemical imparted stability in lignin structure against UV light. The FT-IR spectroscopy showed that, the major light stabilizing phenomenon that is responsible for this stability is the conversion of carbonyl groups (C=O) alcohol group (C-OH) and double bonds (C=C) to single bonds (C-C). Between the two reducing compound, sodium borohydride showed better performance than sodium hydrosulfite.

Key words: Poplar kraft lignin, bagasse soda lignin, sodium borohydride, sodium hydrosulfite, FT-IR spectroscopy.