

## مطالعات آنژیمی در ارتباط با چوبی شدن در اکالیپتوس

### '*Eucalyptus camaldulensis* Dehn'

نوشین طغایی<sup>۱</sup> داود پارساپژوه<sup>۲</sup> عبدالرحمن حسینزاده<sup>۳</sup> سودابه علی احمدکروری<sup>۴</sup>

#### چکیده

به منظور بررسی مقدماتی چگونگی تغیرات مقدار لیگنین و آنژیم پراکسید از درختان اکالیپتوس (*Eucalyptus camaldulensis*) در فصول مختلف، از چهارمنطقه در دو فصل پاییز و زمستان نمونه تهیه شده و با دو روش پلی اکریل آمید ژل الکتروفورز (PAGE) و اسپکتروفوتومتری، بررسی کیفی و کمی انجام شد. مقدار لیگنین کلاسون نیز بر روی آرد چوب عاری از مواد استخراجی اندازه گیری شد. نتایج نشان می دهد که الگوهای ایزو آنژیمی پراکسیداز در این گونه اکالیپتوس تغییر کرده و این تغییرات در ابتدای فصل سرما، بخشی از آماده سازی فیزیولوژیک درختان در برابر سرما محسوب می شود. همچنین اختلافاتی بین مناطق اکولوژیک و بین پایه های یک منطقه از نظر ژنتیکی مشاهده شد. مقدار نسبی لیگنین در زمستان در منطقه خوزستان تقلیل یافته و فعالیت آنژیم نیز کاهش نشان می دهد. مقدار لیگنین با قطر شاخه ها و فعالیت آنژیم پراکسیداز در بیشتر اوقات همبستگی مستقیم نشان می دهد.

واژه های کلیدی: اکالیپتوس کامالدونسیس، چوبی شدن پراکسیداز، لیگنین، پلی اکریل آمید ژل الکتروفورز.

<sup>۱</sup>- تاریخ دریافت: ۸۰/۷/۷ تاریخ پذیرش: ۸۲/۶/۲۳

<sup>۲</sup>- دانشجوی دکتری رشته علوم و صنایع چوب و کاغذ، دانشگاه تهران (E-mail:ntoghrai@motahari.ut.ac.ir)

<sup>۳</sup>- استاد دانشکده منابع طبیعی دانشگاه تهران

<sup>۴</sup>- عضو هیات علمی موسسه تحقیقات جنگل ها و مران

<sup>۵</sup>- عضو هیات علمی موسسه تحقیقات جنگل ها و مران

**مقدمه**

در نظر گرفتن ارتفاع شاخه بر روی درخت و جهت رویش آنها با ارده قطع شد. در فصل زمستان نیز (نیمه‌های بهمن) از مناطق قبلی و نیز مازندران (ساری) از هر محل سه درخت نمونه برداری شد و شاخه‌ها در کیسه‌های دریسته به آزمایشگاه حمل شد.

تهیه نمونه برای بررسی آنزیمی عصاره‌گیری؛ کلیه نمونه‌ها بلا فاصله بعد از برداشت در یخدان حاوی بخ خشک قرار گرفته و به مجتمع تحقیقات البرز منتقل و در همان شب نمونه برداری عصاره‌گیری شدند.

برای نمونه‌گیری ابتدا ۳ گرم از نمونه مورد نظر را در هاون به خوبی ساییده و با ۶CC محلول عصاره‌گیری (۱) (نسبت ۱ به ۲) مخلوط کرده، داخل لوله آزمایش ریخته و با پارافیلم درب آن مسدود می‌شود و در دمای ۴ درجه سانتیگراد به مدت ۲۴ ساعت ذخیره می‌گردد. سپس نمونه‌ها را در ۶۰۰۰ دور در دقیقه به مدت ۲۰ دقیقه سانتریفیوژ کرده و قسمت زلال رویی برای مطالعات بعدی در شیشه‌ای جداگانه نگهداری شد. (شکل‌های ۱۹۲).

روش بررسی فعالیت کمی آنزیم پراکسیداز (روش اسپکتروفوتومتری) مطالعات کمی با استفاده از دستگاه اسپکتروفوتومتر Colmant model 6/2 (Colmant model 6/2) انجام گرفت.

ابتدا بافر استات و بنزیدین را مخلوط کرده و سپس به مجموعه ۱۰۰ میکرولیتر عصاره آنزیمی اضافه می‌شود. در انتها آب اکسیژن ۳ درصد اضافه می‌شود و مقدار جذب در طول موج ۵۳۰ نانومتر در هر ۶۰ ثانیه و تا ۶ دقیقه قرائت می‌شود.

از حداقل، حدبیشتر و میانگین اعداد قرائت شده مقدار فعالیت آنزیم در واحد زمان تعیین می‌شود.

روش بررسی کیفی آنزیم پراکسیداز مطالعات کیفی با استفاده از دستگاه الکتروفورز عمودی به روش PAGE (پلی‌اکریل آمید ژل الکتروفورز) و طبق روش کروزی و ابرمن<sup>۱</sup> (۱۹۹۱) صورت گرفت.

پراکسیدازهای گیاهی (EC 1.11.1.7) عمدتاً در غشاء سلول و در واکنول‌ها جای دارند. این آنزیم مسؤول گردش‌های مواد تشکیل‌دهنده مختلف غشاء سلول توسط کاتالیز کردن شکل‌گیری پیوندهای کووالانسی بین بقاوی‌ای تیروزین یا فرولات پلیمرهای مختلف غشاء هستند. این آنزیم‌ها را عموماً به عنوان مسؤول پلیمریزاسیون لیگنین نیز شناخته‌اند (۷) و می‌توانند در شکل‌گیری پراکسید نیدروژن نیز درگیر باشند. به دلیل طیف وسیع واکنش‌های بیوشیمیایی که این آنزیم‌ها می‌توانند کاتالیز کنند، نقش بسیار مهمی در مکانیسم‌های طویل‌شدن سلول‌ها، تمایز-یابی<sup>۲</sup> سلول‌ها و دفاع علیه پاتوزن‌ها ایفا می‌نمایند.

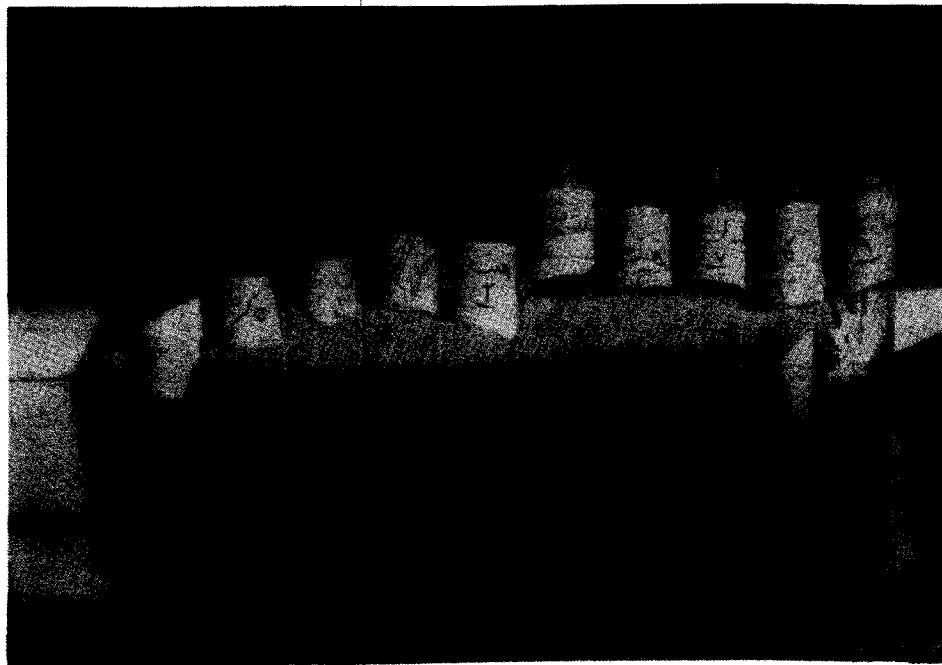
اگر پراکسیداز واقعاً در لیگنینی شدن نقش داشته باشد، آنزیم باقیستی در غشاء سلول جای داشته باشد، بخصوص در غشاء ثانویه که با تراکم بیشتری لیگنینی می‌شود. همبستگی مشتبث بین موقعیت مکانی پراکسیداز با غشاء لیگنینی شده توسط محققان بسیاری معلوم شده است. هپلر و همکاران (۱۹۷۲) با این نتیجه رسیدند که فعالیت پراکسیداز در عناصر آوندی زخمی در Coleus در غشاء ثانویه مشبك و غشاء اولیه جایی که ضخامت‌های ثانویه در حال شکل‌گیری‌اند وجود دارد (۴). فعالیت آنزیم در پلاسمالامای عناصر آوندی در حال تمایزیابی می‌باشد، بخصوص در جایی که روی ضخامت‌های ثانویه و نیز در دیکتیوزوم‌ها و وزیکل‌های مربوط به آنها زیاد قرار می‌گیرد. این نتایج قویاً از این نظریه که پراکسیداز در پلیمریزاسیون دهیدروژنه مونولیکنول‌ها به لیگنین در گیاهان عالی نقش دارد حمایت می‌کند.

**مواد و روش‌ها**

نمونه برداری؛ نمونه برداری در دو فصل و در چهار منطقه انجام شد. نمونه برداری پاییز (نیمه آبان) از منطقه گربایگان فارس، باغ خوانساری هفت تپه و منطقه کارون صورت گرفت. از چهار درخت در گربایگان و از سه درخت در دو منطقه دیگر، شاخه‌ای به قطر حدود ۴ سانتیمتر با



شکل ۱- نمونه های خرد شده و سائیده شده و آماده شده جهت عصارگیری



شکل ۲- نمونه های آماده شده پس از سانتریفیوژ

ذرات با ابعاد مورد نظر (جمع آوری شده بر روی الک ۸۰ مش) جمع آوری و به وسیله اتانول - استن عاری از مواد استخراجی شد. سپس لیگنین آن اندازه گیری و ثبت گردید

تهیه نمونه برای برسی مقدار لیگنین شاخه های موردنظر را همراه با پوست به صورت خلال در آورده و سپس با آسیاب به صورت پودر و بعدا با الک کردن،

در منطقه هفت تپه تطابق فعالیت آنزیم و الگوی ایزوآنزیم‌ها دیده نمی‌شود (حداقل در مورد هفت تپه II) لیکن سه باند ثابت در هر سه پایه وجود دارد و نیز باندها به سمت محل استقرار مولکول‌های سنگین و سبک بیشتر گرایش می‌یابند، بیشترین تعداد ایزوآنزیم‌ها را هفت تپه III از خود نشان می‌دهد که هشت باند است و در منطقه آنیون‌ها بیشتر گسترش دارند. آخرین الگو متعلق به منطقه کارون است که مولکول‌های تند رونده و کندررونده در اینجا ظاهر شده‌اند و توافق نسبی بین فعالیت آنزیم و این الگو وجود دارد.

در شکل (۶) الگوی ایزوآنزیم‌های پراکسیداز را در فصل زمستان داریم. در این فصل باندهای ظاهر شده به تعداد بسیار کم و کمترگ می‌باشند، در منطقه هفت تپه، پایه‌ها از شباهت نسبی برخوردارند و تعداد باندها معادل هم است و با فعالیت کمی آنزیم نیز تقریباً مطابقت دارد و لیکن نسبت به پاییز، تعداد باندها تقلیل یافته و نیز دو ایزوآنزیم کاتیونی آن در منطقه مولکول‌های متوسط باندهای جدید ظاهر شده‌اند و بقیه مولکول‌های تند رونده‌تر حذف شده‌اند. در مورد منطقه کارون نیز تعداد باندها تقلیل پیدا نموده است. در مورد کارون ۹ در دو فصل مورد بررسی به نظر می‌رسد که همان باند منحصر بفرد در منطقه مولکول‌های آنیونی نیز جای خود را به مولکول‌های متوسط داده است و هم‌سویی بین فعالیت و الگوی ایزوآنزیم‌ها تقریباً مشهود است. در مورد نمونه‌های مازندران که فقط همین یک فصل نمونه‌برداری شده‌اند نیز شباهت بین پایه‌ها مشهود است و در ضمن یک باند ثابت در تمامی نمونه‌های هر سه منطقه مشاهده می‌شود که به نظر می‌رسد همان ایزوآنزیم تند رونده پاییز باشد.

در جدول (۱) ویژگی‌های مربوط به قطر شاخه‌ها، فعالیت آنزیم پراکسیداز و مقدار لیگنین در دو فصل نمونه‌برداری آورده شده است.

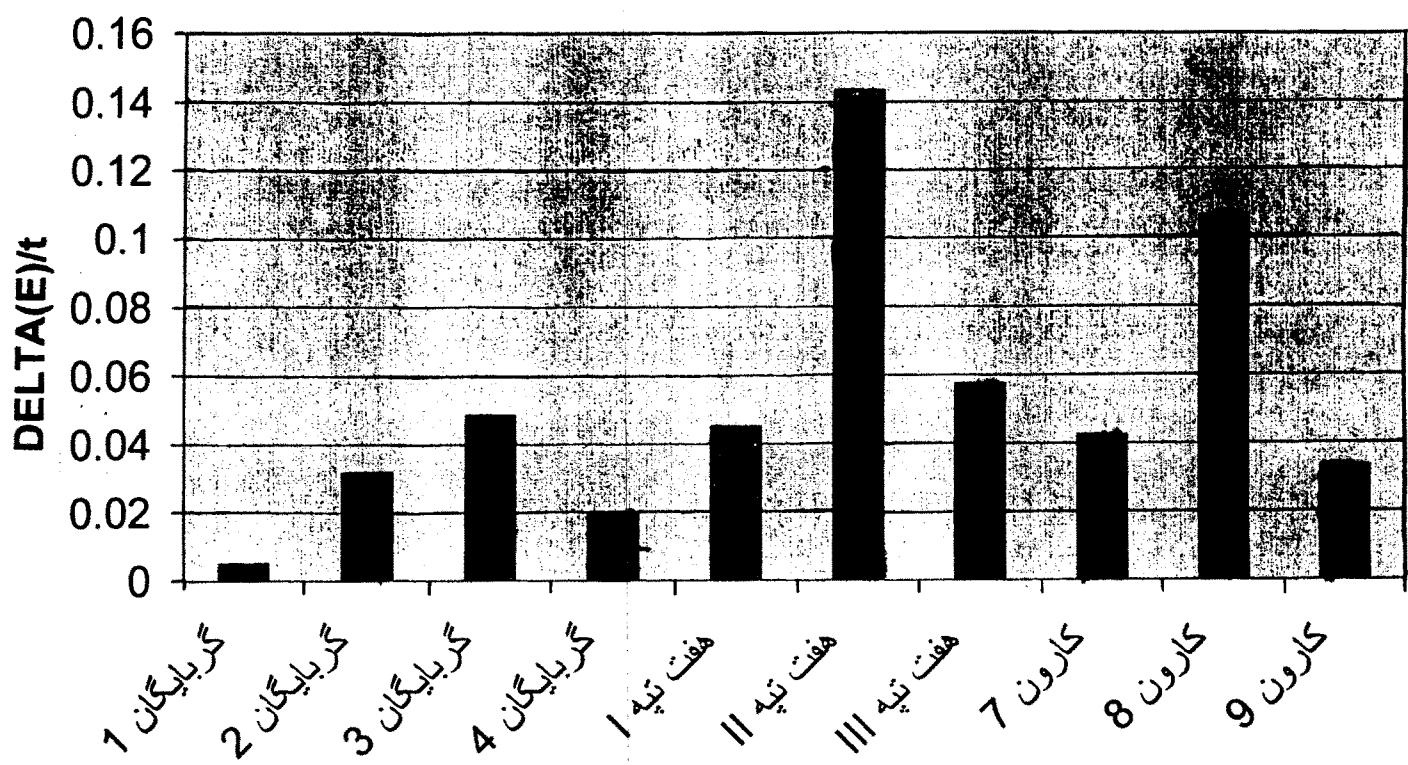
(ASTM-D1106-84) در انتها بحثی درباره همبستگی قطر شاخه، منطقه رویش، فصل، فعالیت آنزیم و مقدار لیگنین خواهیم داشت.

## نتایج

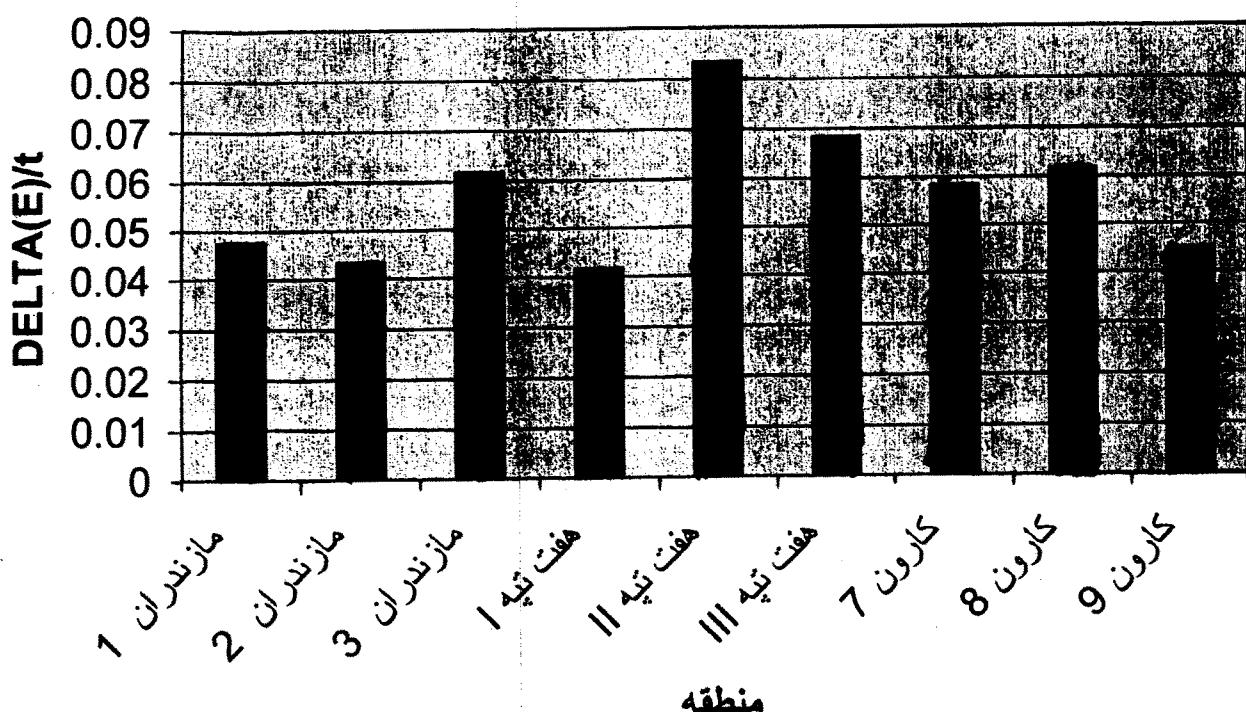
شکل‌های (۳ و ۴) تغییرات کمی آنزیم پراکسیداز را در درختان نمونه و در دو فصل پاییز و زمستان نشان می‌دهد. همان‌گونه که ملاحظه می‌شود، در نمونه‌های آبان (پاییز) ما بین یک گونه در مناطق مختلف و نیز پایه‌های موجود در یک منطقه اختلاف زیادی وجود دارد. اختلاف زیاد بین میانگین فعالیت آنزیم در فارس و خوزستان شاید به دلیل آن باشد که در خوزستان در زمان نمونه‌برداری (آبان) فصل آمادگی درخت برای ورود به دوره خواب تدارک دیده می‌شود در حالی که در فارس درختان وارد دوره سرما شده‌اند.

در شکل مربوط به دی و بهمن (زمستان) متاسفانه به نمونه‌های مربوط به فارس دسترسی نبود و در عوض نمونه‌های مازندران (در نیمه بهمن) بررسی شده‌اند. لیکن فعالیت آنزیم در نمونه‌های خوزستان همگی در دو فصل پاییز (آبان) و زمستان (دی) قابل مقایسه است. در این فصل به طور کلی تفاوت بین مناطق و نیز پایه‌های موجود در یک منطقه بسیار کمتر شده است، همچنین کاهش فعالیت آنزیم پراکسیداز بیش از افزایش آن چشمگیر است. جالب آن است که روند تغییرات پایه‌ها در یک منطقه در پاییز و زمستان مشابه است.

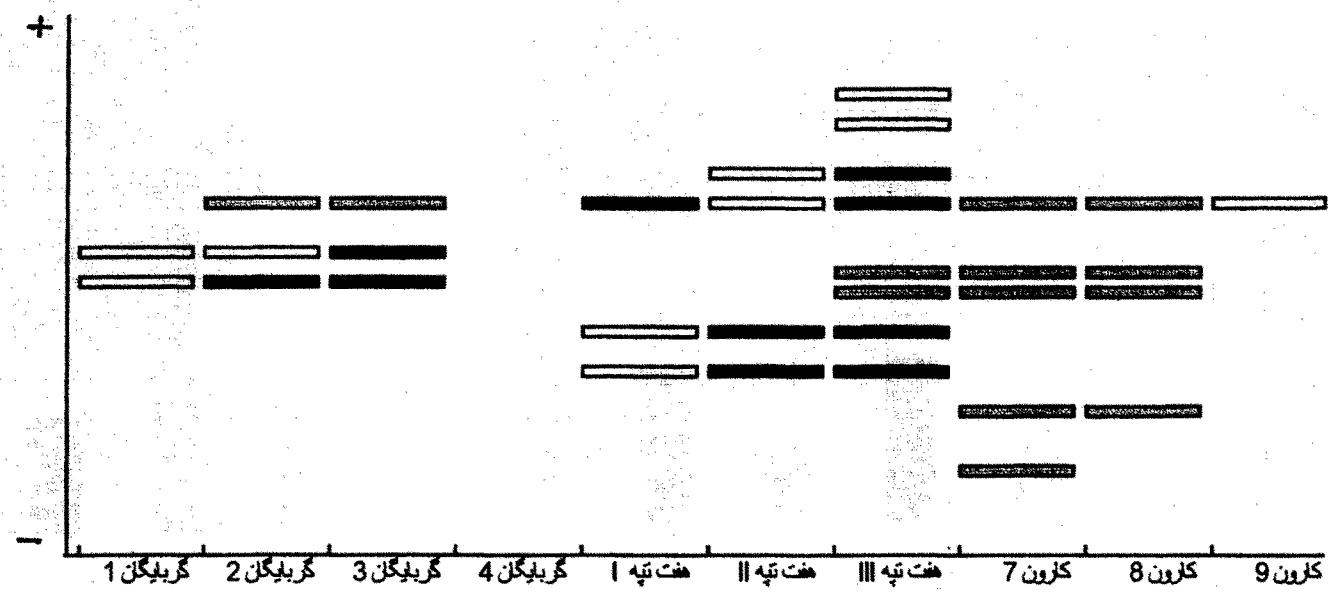
در شکل (۵) الگوی ایزوآنزیمی پراکسیداز در فصل پاییز نمایش داده شده است. ملاحظه می‌شود در گربایگان این الگو در دو پایه مشابهت زیادی دارد و فعالیت آنزیم با الگوی ایزو آنزیم‌ها تافق دارد. در این منطقه سه باند مشخص در ناحیه مولکول‌های متوسط مشاهده می‌شود که به نظر می‌رسد یک باند از آنها ثابت باشد.



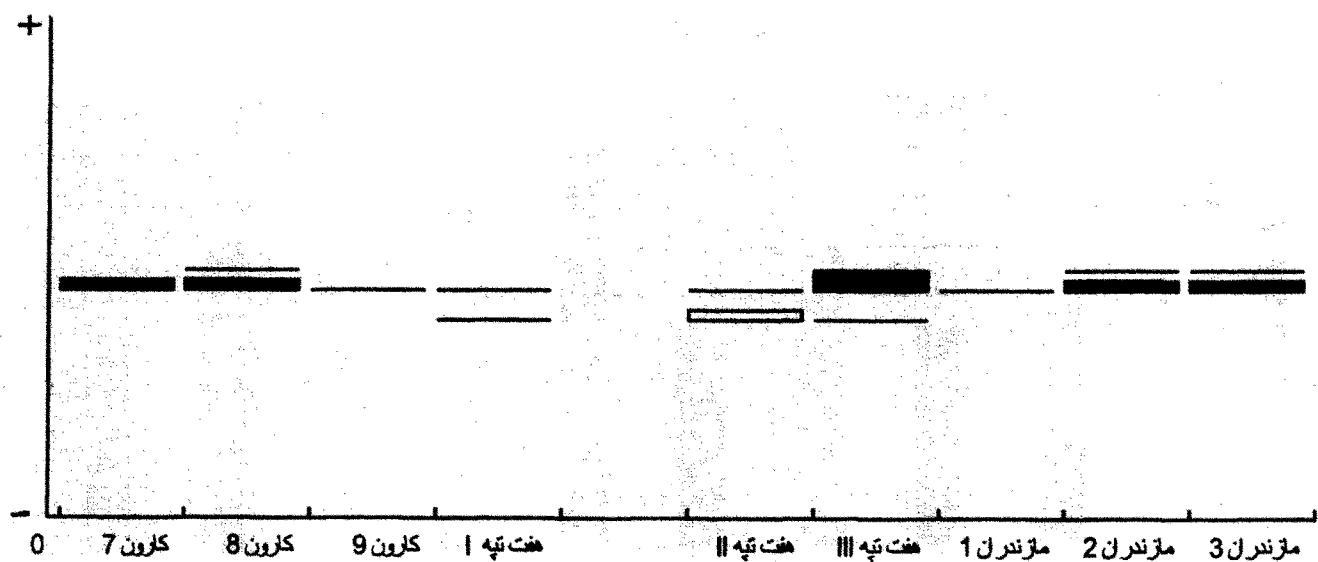
شکل ۳- تغییرات کمی فعالیتهای آنزیم پراکسیداز در قطع پایینه



شکل ۴- تغییرات کمی فعالیتهای آنزیم پراکسیداز در قطع زمستانه



شکل ۵- الگوی ایزوآنزیمی پراکسیداز در نمونه‌های پایین



شکل ۶- الگوی ایزوآنزیمی پراکسیداز در نمونه‌های زمستان

جدول ۱- ویژگی‌های مربوط به قطر شاخه‌ها، فعالیت آنژیم پراکسیداز و مقدار لیگنین در دو فصل نمونه‌برداری

منطقه	قطر شاخه (سانتیمتر)					
	فعالیت آنژیم (%)			مقدار لیگنین (%)		
	پاییز	زمستان	پاییز	زمستان	پاییز	زمستان
گربایگان ۱	-	۲۷/۴۹	-	-	۳/۱	-
گربایگان ۲	-	۲۵/۸۳	-	-	۳/۷	-
گربایگان ۳	-	۲۵/۴۶	-	-	۳/۳	-
گربایگان ۴	-	۲۲/۹۸	-	-	۳/۲	-
هفت تپه I	۴۹/۱	۴۱/۷	۲۵/۶۲	۲۲/۴۹	۲/۰	۲/۵
هفت تپه II	۱۴۵/۰	۸۲/۳	۲۲/۸۰	۲۲/۵۹	۳/۲	۲/۴
هفت تپه III	۶۰/۰	۶۸/۳	۲۵/۲۶	۲۲/۸۳	۴/۶	۳/۱
کارون ۷	۴۲/۵	۵۸/۳	۲۲/۳۴	۲۲/۹۰	۳/۵	۲/۰
کارون ۸	۱۰۶/۷	۶۱/۷	۲۷/۲۰	۲۴/۸	۳/۳	۳/۰
کارون ۹	۳۶/۷	۴۵/۰	۲۲/۳۰	۲۲/۱۰	۲/۸	۲/۵
مازندران ۱	-	۴۷/۵	-	۱۷/۲۷	-	۳/۴
مازندران ۲	-	۴۲/۳	-	-	-	۳/۵
مازندران ۳	-	۶۱/۷	-	-	-	۳/۰

پژوهش تنها روی ۶ پایه درختی نواحی هفت تپه و کارون از استان خوزستان به طور کامل انجام گرفته است.

مقدار لیگنین‌سازی و همچنین فعالیت آنژیم پراکسیداز در گیاهان مبتنی بر نوع گونه، محل نمونه‌برداری، فصل نمونه‌برداری و طبیعتاً زیربنای ژنتیکی پایه‌هاست. با توجه به ثبوت نوع گونه و فصل نمونه‌برداری، عوامل متغیر در این پژوهش شامل محل نمونه‌برداری و زیربنای ژنتیکی درختان است. دو منطقه هفت تپه و کارون هر دو متعلق به استان خوزستان و از نظر شرایط اقلیمی و بستر کاشت تقریباً مشابه می‌باشند. ضمناً در دو منطقه هفت تپه و کارون هر یک ۳ تکرار درختی داشته‌ایم. در این تکرار با تغییرات مقدار لیگنین‌سازی محدود، ولی تغییرات کمی آنژیم پراکسیداز، دامنه بسیار وسیعی داشته است.

مطالعات الگوهای ایزوآنژیمی پراکسیداز نیز معرف تنواع ژنتیکی زیاد پایه‌های تحت بررسی است. آنژیم پراکسیداز چهارپایه درختی منطقه گربایگان، سه پایه هفت تپه و سه پایه کارون در فصل پاییز بسیار متغیر بوده، بنحوی که حدبیشتر فعالیت پراکسیدازی  $145 \times 10^{-3}$  و حداقل آن رقم  $10^{-3} \times ۶/۶۷$  بوده است. تکرار پراکسیداز از ۶ پایه برداشت شده در فصل زمستان  $5^{\circ}\text{C}$  رصد کاهش فعالیت و  $5^{\circ}\text{C}$  رصد

در نمونه‌های هفت تپه حداقل مقدار لیگنین با حداقل فعالیت آنژیم پراکسیداز همراه است و بالعکس (در پاییز) نیمی از این روند در نمونه‌های گربایگان مشاهده می‌شود به این صورت که حداقل مقدار لیگنین با حداقل فعالیت آنژیم همراه است. به علاوه حداقل قطر شاخه‌ها در فارس و هفت تپه با حداقل فعالیت آنژیمی و حدبیشتر مقدار لیگنین ارتباط دارد. بطور کلی در نمونه‌های فارس و خوزستان حداقل قطر شاخه با حداقل فعالیت آنژیم همراه است.

### بحث و نتیجه‌گیری

پژوهش اخیر در زمان محدود و روی پایه‌های درختی معددی انجام گرفته است. ولی هرچند با تردید حاوی نتایج بسیار با ارزشی است.

آنژیم پراکسیداز، از آنژیم‌های شناخته شده در پروسه نهایی سنتز لیگنین می‌باشد. پژوهش در دو فصل مختلف سال (پاییز و زمستان)، همزمان، فعالیت پراکسیدازی و مقدار لیگنینی شدن را مطالعه نموده است. نواحی نمونه‌برداری در این تحقیق شامل مناطق گربایگان (فارس)، هفت تپه، کارون (خوزستان) و مازندران بوده است. این

افزایش فعالیت پراکسیداز زمستان را نسبت به پاییز معرفی نموده است.

پراکسیداز  $10 \times 10^{-3}$  در فصل پاییز و زمستان متوسط مقدار لیگنین  $23/5$  درصد در برابر  $23/5$  درصد دربرابر متوسط فعالیت

پراکسیداز  $10 \times 10^{-3}$  در فصل زمستان قرار گرفته است.

نتایج این تحقیقات به خوبی رابطه لیگنین سازی را با تغییرات آنزیم پراکسیداز از نظر کمی و کیفی هرچند در تکرارهای محدود و زمان نمونه برداری محدود در گونه اکالیپتوس کاملدونسیس به خوبی معلوم کرده است.

پژوهش‌های انجام شده ثابت کرده است که ایزوآنزیم‌های آندی پراکسیداز معرف محل لیگنین‌سازی می‌باشند و این ایزوآنزیم‌ها در ۹ مورد از ۸ مورد مطالعاتی، در فصل پاییز ظاهر و در زمستان ناپدید شده‌اند.

و بالاخره مجموعاً در ۶ پایه مطالعاتی در مناطق هفت تپه و کارون در دو فصل پاییز و زمستان متوسط مقدار لیگنین  $24/5$  درصد در برابر متوسط فعالیت پراکسیداز

### منابع

- 1-Ebermann, R., Korori, S.A.A. and Lickl, E. 1991. Temperature Dependent Alteration of Peroxidase and Amylase Isoenzymes in Quercus Robur. Phyton 31:121-128.
- 2-Gaspar, Th., Penel, C.C., Castukki F.J. and Greppin, H. 1985. A Two Step Control of Basic and Acidic Peroxidase and Its Significance for Growth and Development. Physiol. Plant. 64:418-423.
- 3-Gaspar, Th., Penel C., Thorpe A, and Greppin h.1982. A Survey of Their Biochemical and Physiological Rolesf Higher Plants Peroxidase 1970-1980.Univ. Geneva, Centre do Botanique. Geneva 324pp.
- 4-Hepler P.K., Fosket, D.E. and Newcomb, E.M. 1970. Lignification During Secondary Wall Formation in Coleus: An Electron Microscope Study A.m. J.Bot. 57, 85-96.
- 5-Higuchi, T. 1982. Biosynthesis of Lignin in Biosynthesis and Biodegradation of Wood Components (ed. T. Higuchi), Academic press.
- 6-Saka, S. and Goring D.A., I, 1985. Localization of Lignins in Wood Cell Walls in Biosynthesis and Biodegradation of Wood Components (ed. T. Higuchi), Academic Press. Orlando. PP.51-62.

## Enzymatic Studies as Related to Wood Production in *Eucalyptus Camaldulensis* Dehn.

N. Toghraie<sup>1</sup>

D. Parsapajouh<sup>2</sup>

A.Hosseinzadeh<sup>3</sup>

S.A.A Korori<sup>4</sup>

### Abstract

To make a primary investigation of lignin content variation as related to content of peroxidase enzyme in different seasons and in different sites, samples were taken in four regions, and during two seasons, of eucalyptus (*Eucalyptus camaldulensis*) trees.

Qualitative and quantitative survey was done by employing PAGE and spectrophotometry methods. The Content of Klason lignin was determined using extractive free wood sawdust.

The results show that peroxidase isoenzyme patterns change depending upon region and season. This can be speculated as a part of tree physiological change, preparing to resist against cold. It was also observed that there are differences among ecological regions as well as among trees in the same region. Based upon the genetics of the trees, lignin content in Khuzistan region decreases in winter and so does enzyme activity. Lignin content was directly related to branch diameter as well as enzyme activity.

**Keywords:** Lignin, Peroxidase, PAGE, Lignification, *Eucalyptus Camaldulensis*

---

<sup>1</sup>-Ph.D Student, Wood and Paper Science and Industries University of Tehran(E-mail: ntoghrai@motahari.ut.ac.ir)

<sup>2</sup>-Professor, Faculty of Natural Resources, University of Tehran.

<sup>3</sup>-Staff Member, Forests and Rangelands Research Institute

<sup>4</sup>- Staff Member, Forests and Rangelands Research Institute