

اثر شوری بر سلولز، همی سلولز و لیگنین ساقه و برگ و خصوصیات دیواره‌های سلولی ساقه (*Kochia scoparia*) کوشیا

جعفر نباتی^{۱*} - محمد کافی^۲ - احمد نظامی^۳ - پرویز رضوانی مقدم^۴ - علی معصومی^۵ - محمد زارع مهرجردی^۶

تاریخ دریافت: ۱۳۸۹/۱۲/۱۱

تاریخ پذیرش: ۱۳۹۰/۹/۹

چکیده

تولید علوفه در کشاورزی شور زیست یک راهکار عملی جهت استفاده از منابع آب و خاک شور می‌باشد. در این راستا توجه به کیفیت علوفه تولید شده می‌تواند در افزایش تولیدات دائم موثر باشد. به منظور بررسی اثر شوری بر وضعیت ساختار سلولی ساقه و همچنین ترکیبات برگ و ساقه کوشیا مطالعه‌ای با استفاده از سه سطح شوری (۰/۵، ۱/۰ و ۲/۲ دسی‌زیمنس بر متر) و سه توده کوشیا (بیرجنده، بروجرد و سیزووار) با سه تکرار به صورت آزمایش کرت‌های خرد شده در قالب طرح بلوک‌های کامل تصادفی انجام شد. در این آزمایش صفات مورد بررسی شامل؛ ضخامت دیواره‌های مختلف سلولی، درصد سلول‌های مختلف در برش عرضی ساقه، درصد سلولز، همی سلولز و لیگنین برگ، ساقه و کل اندام هوایی بودند. نتایج نشان داد که بین سطوح شوری و توده‌های مورد مطالعه از نظر تمام صفات مورد ارزیابی به استثنای درصد لیگنین ساقه و درصد لیگنین کل اختلاف معنی‌داری وجود ندارد. ضخامت دیواره‌های مختلف سلولی سلول‌های اپیدرمی ساقه (۱/۱)، کلرانشیم (۰/۹۲)، فیرهای آوندی (۰/۷۶)، پارانشیم (۰/۰۲) و میکرون (۰/۰۲) در برش عرضی ساقه سهم پارانشیم مغز ۵۵٪، متوسط ضخامت دستجات آوند چوبی (۰/۱۶)، فیرهای آوندی (۰/۲۴)، سلول‌های اپیدرمی، کلرانشیم و کورتیکول کلرانشیم در مجموع ۵۱٪/۲۷ و درصد سلولز، همی سلولز و لیگنین در اندام‌های مختلف کوشیا نشان داد که ساقه دارای درصد سلولز بیشتری نسبت به برگ بود ولی درصد همی سلولز در برگ بیشتر از ساقه بود. افزایش سطح تنفس شوری به ۰/۵ دسی‌زیمنس بر متر موجب کاهش درصد لیگنین ساقه (۰/۲ درصد)، برگ (۰/۲ درصد) و کل اندام هوایی (۰/۹ درصد) شد. همبستگی بین درصد لیگنین کل با ضخامت دیواره اپیدرم ساقه و ضخامت دیواره فیرهای آوندی ساقه مثبت و معنی‌دار بود ولی این همبستگی با درصد سلولز ساقه و درصد همی سلولز کل منفی و معنی‌دار بود. در کل با وجود عدم تغییر ضخامت دیواره‌های سلولی ساقه در اثر تنفس شوری در ۰/۵ دسی‌زیمنس بر متر، کاهش لیگنینی شدن در اثر شوری می‌تواند افزایش کیفیت علوفه را به دنبال داشته باشد.

واژه‌های کلیدی:

تنفس شوری، ضخامت دیواره سلولی، کیفیت علوفه

رهیافت‌ها برای استفاده از محیط‌های شور باشد (۱۴). کوشیا از جمله گیاهان متحمل به شوری است که می‌تواند منبع خوبی از علوفه را در شرایط آبیاری با آب شور، فراهم کند (۱۱) زیرا عملکرد ماده خشک و پروتئین آن با یونجه قابل مقایسه است و میزان آب مورد نیاز آن نصف و تحمل به شوری آن بسیار بالاتر از یونجه است (۲۸ و ۲۹). توجه به کیفیت محصول تولیدی باعث شده که ارزش محصولات را بر اساس کیفیت آنها برآورد شود. بنابراین همانند بسیاری از محصولات زراعی، در تولید گیاهان علوفه‌ای نیز می‌بایست به کیفیت آنها توجه شود.

درک کامل علت قابلیت هضم متفاوت بین گیاهان علوفه‌ای و بافت‌ها در یک گیاه به منظور بهبود قابلیت هضم و اصلاح گیاهان علوفه‌ای بسیار مهم می‌باشد. تغذیه نشخوارکنندگان اهلی با علوفه با

مقدمه

رونده کنونی و پیش‌بینی‌های آینده حاکی از نیاز روز افزون به تولید غذای بیشتر برای جمعیت در حال گسترش است که این امر منجر به استفاده از منابع آب و زمین‌های مستعد برای شور شدن جهت تولید محصولات زراعی خواهد شد لذا استفاده از گیاهان متحمل به شوری یا شور زیست‌ها را ضروری خواهد کرد (۱۵ و ۳۴). در حال حاضر کشاورزی شور زیست می‌تواند یکی از قابل اعتمادترین

۱، ۲، ۳ و ۴- به ترتیب دانش‌آموخته دکتری و استادان گروه زراعت و اصلاح نباتات، دانشکده کشاورزی، دانشگاه فردوسی مشهد
**- نویسنده مسئول: (Email: Jafarnabati@gmail.com)

۵- عضو هیأت علمی دانشگاه پیام نور خراسان رضوی
۶- استادیار گروه تولیدات گیاهی، مجتمع آموزش عالی شیروان

پتانسیل ارزش غذایی علوفه در دامها است (۲۱) که دلیل آن تجزیه پذیری پایین دیواره‌های سلولی ساقه می‌باشد. در ساقه معمولاً غلظت پلی‌ساقاریدها و لیگنین دیواره سلولی بالا است (۳) و اجزای لیگنینی شده تجزیه‌پذیری پلی‌ساقارید را توسط میکروب‌های شکمبه محدود می‌کند (۱۳). فرآیند لیگنینی شدن در بافت‌های گیاه متفاوت است و بافت‌هایی مانند مزوویل برگ هرگز لیگنینی نمی‌شوند در حالیکه در آوند چوبی و دیگر بافت‌ها تجمع لیگنین به مقدار زیادی انجام می‌گیرد (۷).

قابلیت هضم گیاهان علوفه‌ای معمولاً با افزایش سن گیاه کاهش می‌یابد (۴). این کاهش کیفیت علوفه در مرحله بلوغ نتیجه کاهش نسبت برگ به ساقه و پیر شدن برگ‌ها و ریزش آنها است (۷). همچنانی، در ساقه‌های بالغ تراکم دیواره سلولی زیاد بوده و تجزیه‌پذیری آنها توسط میکروب‌های شکمبه کاهش می‌یابد (۴). بنابراین افزایش کیفیت علوفه نیازمند تغییر در یک یا هر دو این عوامل می‌باشد. همچنین با بررسی وضعیت دیواره‌های سلولی در مراحل مختلف رشد با تعیین بهترین زمان برداشت علوفه می‌توان برآیندی از کمیت و کیفیت در نظر گرفت.

در اثر شوری تغییراتی در سطح سلولی اتفاق می‌افتد که البته مشخص نشده این تغییرات نشانه سازگاری است یا به دلیل حساسیت به شوری (۲۶). شوری باعث کاهش تعداد و اندازه برگ‌ها، رشد ساقه، تعداد ساخه‌های فرعی و پنجه‌ها می‌شود (۱۷). تجمع ماده خشک در اثر شوری نامنظم شده و نسبت برگ به ساقه در ماده خشک افزایش می‌یابد (۱۸). گوئرورو دریگز (۱۰) گزارش کرد که ضخامت دیواره‌های سلول در یونجه (*Medicago sativa*) و شاه افسر (*Melilotus albus*) با افزایش شوری کاهش می‌یابد. میزان کاهش ضخامت دیواره‌های آوند چوب در دو گیاه مذکور با افزایش شوری به ترتیب ۴۲ و ۵۴ درصد گزارش شده است. ضخامت سلول‌های اپیدرمی در این گیاهان تحت تاثیر شوری قرار نگرفت ولی با افزایش میزان شوری ضخامت دیواره‌های سلولی پارانشیمی افزایش پیدا کردند (۱۰).

در ارتباط با خصوصیات تحمل به شوری کوشیا مطالعات متعددی صورت گرفته که نشان دهنده تحمل بالای این گیاه به شوری است (۶، ۸، ۱۱ و ۱۴). همچنین مطالعات خصوصیات کیفی آن حاکی از کیفیت علوفه‌ای مناسب آن می‌باشد (۵ و ۲۴). با این وجود اطلاعاتی در رابطه با خصوصیات سلولی مرتبط با کیفیت علوفه آن موجود نمی‌باشد. به همین منظور آزمایشی جهت بررسی وضعیت سلولی و همچنین اثر شوری بر خصوصیات سلولی و ارتباط آن با کیفیت علوفه کوشیا انجام گرفت.

کیفیت موجب بهبود رشد و افزایش تولید در آنها می‌شود. گیاهان علوفه‌ای حاوی توده‌ای از بافت‌های مختلف هستند که سهم زیادی از آن را بافت‌هایی تشکیل می‌دهند که تراکم دیواره سلولی در آنها بالا است و قابلیت هضم پایینی دارند (۹). بنابراین افزایش قابلیت هضم دیواره سلولی یکی از عمدۀ ترین رهیافت‌ها برای بهبود تولید در دامها است و بهبود ژنتیکی موققیت آمیز در کیفیت علوفه نیازمند انتخاب صفات مناسبی است که رابطه قوی با قابلیت هضم دیواره سلولی داشته باشند (۱).

علوفه و بقایای محصولات زراعی حاوی جمعیت ناهمگنی از انواع سلول‌ها می‌باشند که تعیین خصوصیات تجزیه پذیری آنها با توجه به محل قرارگیری در گیاه با استفاده از خصوصیات ریخت شناسی و ترکیبات شیمیایی دیواره‌ها انجام می‌گیرد (۲۹). در گذشته روش‌های آزمایشگاهی-شیمیایی ارزیابی علوفه تنها بر اساس میزان شکسته شدن مواد گیاهی و دیواره‌های سلولی انجام می‌شد (۲۰). در حالیکه، خصوصیات گیاه‌شناسی مواد گیاهی نیز عوامل تعیین کننده‌ای برای ارزش غذایی محصولات زراعی هستند (۳۱). بعنوان مثال در بین گیاهان علوفه‌ای الگوی توزیع و پراکنش لیگنین، بیشتر از مقدار کل آن در تعیین میزان قابلیت هضم دیواره‌های سلولی، نقش دارد (۱۹). بعلاوه تحقیقاتی نیز در تایید اهمیت خصوصیات ریخت شناسی برای تعیین ارزش غذایی در علوفه انجام شده است (۲ و ۳۲).

سلول‌های گیاهی دارای تنوع فراوانی در ترکیب بافت، اندازه سلول، ضخامت سلول و نسبت دیواره‌های سلولی ضخیم و نازک می‌باشند. بافت‌هایی که حاوی نسبت بالایی از سلول‌های کوچک با دیواره ضخیم هستند، احتمالاً بسیار سخت بوده و به سختی هضم می‌شوند (۳۰). این عامل باعث محدود شدن میزان مصرف و همچنین هضم ناقص علوفه به دلیل زمان ناکافی برای تجزیه کامل دیواره‌ها توسط میکروگانیسم‌های سیستم گوارش دام می‌شود (۳۳). از طرف دیگر بافت‌هایی که حاوی نسبت بالایی از سلول‌های بزرگ و دیواره‌های سلولی نازک هستند، به آسانی هضم شده و مصرف اختیاری آنها بالا است (۱۶). با این وجود بعضی از گونه‌های لگوم که دارای این سلول‌ها هستند به دلیل هضم سریع و آزاد شدن محتوای سلولی موجب نفخ می‌شوند (۱۶). سلول‌های با دیواره نازک، معمولاً سلول‌های متابولیکی هستند و حاوی مقدار زیادی از مواد محلول بوده و همچنین به دلیل تجزیه کامل دیواره‌های آنها، قابلیت هضم بافت افزایش می‌یابد (۱۶). با این وجود نسبت بالایی از سلول‌های با دیواره نازک ممکن است موجب ایجاد ساختار ضعیف در گیاه و در نهایت باعث کاهش تولید و کاهش قدرت رقبابت در گیاه شود (۱۶).

در گیاهان علوفه‌ای از جمله یونجه بیشترین ارزش غذایی از برگ‌های آنها ناشی می‌شود که به دلیل درصد پروتئین بالا و تراکم سلولی پایین می‌باشد. در مقابل سهم ساقه در زیست توده گیاهی بین ۵۰ تا ۷۰ درصد است، و قابلیت هضم پایین ساقه عامل اصلی افت

مواد و روش‌ها

دستجات آوند چوبی و پارانشیم (مغز) عکس برداری شد. اندازه‌گیری ضخامت دیواره‌های سلولی و درصد آنها در برش عرضی ساقه با نرم افزار V1.27 Micro Vision J انجام شد.

جهت محاسبات آماری در این مطالعه از نرم مطالعه Mstate و Excel استفاده شد مقایسه میانگین‌ها به روش آزمون LSD انجام گرفت و سطح احتمال بکار رفته در کلیه تجزیه تحلیل‌ها ۹۵٪ در نظر گرفته شد. برای تعیین روابط همبستگی بین صفات از روش گام به گام استفاده شد.

نتایج و بحث

نتایج تجزیه واریانس روی ضخامت دیواره‌های مختلف سلولی، درصد سلول‌های مختلف در برش عرضی ساقه، درصد سلولز، همی سلولز و لیگنین برگ، ساقه و کل اندام هوایی نشان داد که بین سطوح شوری و توده‌های مورد مطالعه و اثر متقابل این دو منبع تغییر از نظر تمام صفات مورد ارزیابی به استثنای درصد لیگنین ساقه و درصد لیگنین کل اختلاف معنی داری ($P \leq 0.05$) وجود ندارد (جداول ۱، ۲، ۳، ۴ و ۵). بررسی ضخامت دیواره‌های مختلف سلولی ساقه کوشیا نشان داد که که متوسط ضخامت دیواره خارجی سلول‌های اپیدرمی ۱/۱۱، کلرانشیم ۱/۱۲، کورتیکول کلرانشیم ۰/۹۲، فیبرهای آوندی ۳/۶۷، متوسط ضخامت دستجات آوند چوبی ۲/۸۲ و پارانشیم ۱/۰۲ میکرون بود (جدول ۱).

رضوانی مقدم و ویلمن (۲۳) ضخامت سلول‌های دارای دیواره نازک ساقه در شبدر سفید (*Trifolium repens*), یونجه (*Zea mays*) و ذرت (*Medicago sativam*) را به ترتیب $0/33$ و $0/35$ و $0/57$ میکرون گزارش کردند. همچنین آنها ضخامت سلول‌های دارای دیواره خیم را در این گیاهان به ترتیب $2/23$ ، $1/84$ و $2/03$ گزارش کردند. گوئررو رو دریگر (۱۰) گزارش کرد که ضخامت دیواره‌های سلول در یونجه و شاه افسر با افزایش شوری کاهش می‌باید. میزان کاهش ضخامت دیواره‌های آوند چوب در یونجه و شاه افسر با افزایش شوری به ترتیب 42 و 54 درصد گزارش شده است. در میان دیگر سلول‌ها ضخامت سلول‌های اپیدرمی در یونجه و شاه افسر تحت تأثیر شوری قرار نگرفت. با افزایش میزان شوری ضخامت دیواره‌های سلولی پارانشیمی افزایش پیدا کردند (۱۰). با مقایسه ضخامت دیواره سلول‌های کوشیا با سایر گیاهان مهم علوفه‌ای می‌توان عنوان کرد که جهت بهبود کیفیت علوفه در این گیاه شورزیست نیاز به گیاهانی با دیواره‌های نازک‌تر می‌باشد، بنابراین اصلاح در این راستا می‌تواند افزایش کیفیت علوفه در کوشیا را به دنبال داشته باشد.

بخش مزرعه‌ای این آزمایش در ایستگاه تحقیقات شوری قطب علمی گیاهان ویژه، دانشکده کشاورزی دانشگاه فردوسی مشهد واقع در مزرعه نمونه آستان قدس رضوی در سال زراعی ۱۳۸۷-۱۳۸۶ در قالب آزمایش کرت‌های خرد شده بر پایه طرح بلوك‌های کامل تصادفی با سه تکرار به اجرا درآمد. سه سطح شوری آب آبیاری با هدایت الکتریکی $5/2$ ، $10/5$ و $23/1$ دسی‌زیمنس بر متر (تهیه شده از چاههای واقع در این منطقه) به عنوان کرت‌های اصلی و سه توده کوشیا شامل توده‌های محلی بیرجند، بروجرد و سبزوار به عنوان کرت‌های فرعی در نظر گرفته شدند.

کاشت در دهه اول خرداد ۱۳۸۷ در ردیف‌هایی با فاصله $50 \times 2/5 \times 6$ متر در نظر گرفته شد و تا استقرار کامل گیاه‌چه‌ها، آبیاری با آب $5/2$ دسی‌زیمنس بر متر انجام شد. عملیات داشت شامل وجین و کود دهی نیتروژن با منشا اوره به مقدار ۱۰۰ کیلوگرم در هکتار (در دو نوبت) انجام گرفت و تراکم نهایی به 30 بوته در متر مربع رسانده شد. پس از استقرار کامل بوته‌ها 30 روز بعد از کاشت (تیمارهای آبیاری با آب $10/5$ و $23/1$ دسی‌زیمنس بر متر اعمال گردیدند. آبیاری بصورت هفتگی انجام و میزان آب مصرفی در هر دور آبیاری 30 لیتر در متر مربع بود که میزان آن توسط کنتور اندازه‌گیری شد.

برداشت علوفه در مرحله گرده افسانی، که گیاه دارای نسبت مناسبی از برگ و ساقه بود، انجام شد. پس از برداشت نمونه‌گیری به روش ربیعی انجام شد و دو نمونه که هر کدام شامل دو بوته بودند انتخاب شدند. از قسمت میانی ساقه‌های اصلی نمونه اول چندین ریز نمونه تهیه شد و در محلول تثبیت کننده (FAA) که حاوی 90 درصد اتانول 5 درصد اسید استیک 98 درصد و 5 درصد فرمالین تجاری 40 درصد بود قرار گرفتند. نمونه دوم پس از تفکیک برگ و ساقه، در آون و در دمای 80 درجه سلسیوس به مدت 72 ساعت قرار داده شد. جهت آسیاب کردن نمونه‌ها از آسیاب تکاتور مدل $10/93$ با مش یک میلی‌متر استفاده شد. اندازه‌گیری خصوصیات شیمیایی گیاه شامل سلولز، همی سلولز و لیگنین مطابق روش سنگر و همکاران (۲۵) با استفاده از اتوکلاو انجام شد.

جهت تهیه مقطع‌ها از بافت ساقه تثبیت شده در FAA استفاده شد. به طوریکه برش‌هایی با ضخامت 10 تا 15 میکرون با استفاده از میکروتوم و بدون استفاده از پارافین تهیه گردید. رنگ آمیزی سطح مقطع‌ها با استفاده از سافرونین و فست گرین انجام شد. عکس برداری از برش‌ها با استفاده از میکروسکوپ نوری با بزرگ‌نمایی $X180$ و سنسور دریافت تصویر CCD باوضوح دو مگاپیکسل انجام شد. از قسمت‌های مختلف هر برش شامل کل بافت ساقه، سلول‌های اپیدرم، کلرانشیم، کورتیکول کلرانشیم، فیبرهای آوندی، متوسط ضخامت

جدول ۱- مقایسه میانگین ضخامت دیوارهای مختلف سلولی در سطوح مختلف شوری و توده‌های مورد مطالعه کوشیا

میانگین	توده			ضخامت دیواره سلولی (دسمیزمنس بر متر)
	سبزوار	بروجرد	بیرونی	
۱/۱۳۴	۱/۳۱۴	۱/۰۷۷	۱/۰۱۲	۵/۲
۱/۰۵۶	۰/۹۹۴	۰/۹۹۷	۱/۱۷۸	۱۰/۵
۱/۱۵۱	۱/۰۰۷	۱/۳۴۴	۱/۱۰۳	۲۳/۱
	۱/۱۰۵	۱/۱۳۹	۱/۰۹۷	میانگین
	شوری × توده: ۰/۴۵۶	توده: ۰/۲۶۴	شوری: ۱/۴۱۹	اپیدرم ساقه (میکرون)
	۰/۲۷ ns	۰/۹۳ ns	شوری: ۰/۷۱ ns	سطح اختلال
۱/۱۳۸	۱/۱۰۱	۱/۱۲۳	۱/۱۹۰	۵/۲
۱/۱۳۱	۰/۹۸۹	۱/۰۸۷	۱/۳۱۶	۱۰/۵
۱/۱۰۲	۱/۱۱۰	۱/۰۰۶	۱/۱۸۹	۲۳/۱
	۱/۰۶۷	۱/۰۷۲	۱/۲۳۲	میانگین
	شوری × توده: ۰/۳۵۰	توده: ۰/۲۰۲	شوری: ۰/۲۸۷	کلرانشیم ساقه (میکرون)
	۰/۷۵ ns	۰/۱۷ ns	شوری: ۰/۹۲ ns	سطح اختلال
۰/۹۸۵	۰/۹۸۹	۰/۹۵۵	۱/۰۱۲	۵/۲
۰/۸۵۴	۰/۸۶۸	۰/۸۰۴	۰/۸۸۹	۱۰/۵
۰/۹۱۴	۰/۹۰۳	۱/۰۰۸	۰/۸۳۰	۲۳/۱
	۰/۹۲۰	۰/۹۲۳	۰/۹۱۰	میانگین
	شوری × توده: ۰/۲۵۲	توده: ۰/۱۴۵	شوری: ۰/۱۳۱	LSD ۰/۰۵
	۰/۵۶ ns	۰/۹۸ ns	شوری: ۰/۱۹ ns	سطح اختلال
۳/۷۱۵	۳/۴۳۲	۴/۱۱۶	۳/۵۷۹	۵/۲
۳/۵۸۱	۳/۴۰۲	۳/۷۸۲	۳/۵۵۸	۱۰/۵
۳/۷۰۴	۳/۶۳۵	۳/۵۴۱	۳/۹۳۶	۲۳/۱
	۳/۴۸۹	۳/۸۱۳	۳/۶۹۷	میانگین
	شوری × توده: ۰/۸۱۰	توده: ۰/۴۶۸	شوری: ۰/۸۹۴	فیبرهای آوندی ساقه (میکرون)
	۰/۴۹ ns	۰/۳۴ ns	شوری: ۰/۷۹ ns	سطح اختلال
۲/۷۵۹	۲/۶۸۴	۲/۸۲۱	۲/۷۷۲	۵/۲
۲/۸۷۶	۲/۷۰۱	۲/۹۳۳	۲/۹۹۴	۱۰/۵
۲/۸۲۸	۲/۷۵۰	۲/۹۳۷	۲/۷۹۷	۲۳/۱
	۲/۷۱۲	۲/۸۹۷	۲/۸۵۴	میانگین
	شوری × توده: ۰/۵۷۰	توده: ۰/۳۲۹	شوری: ۰/۳۴۸	Mتوسط ضخامت دستجات آوند چوبی (میکرون)
	۰/۹۶ ns	۰/۴۶ ns	شوری: ۰/۷۴ ns	سطح اختلال
۰/۹۶	۰/۹۶۱	۱/۰۳۹	۰/۹۸۹	۵/۲
۱/۰۴۹	۰/۹۶۲	۱/۰۸۶	۱/۰۹۹	۱۰/۵
۱/۰۲۸	۰/۹۷۱	۱/۰۱۰	۱/۱۰۴	۲۳/۱
	۰/۹۶۵	۱/۰۴۵	۱/۰۶۴	میانگین
	شوری × توده: ۰/۲۱۶	توده: ۰/۱۲۴	شوری: ۰/۱۳۱	پارانشیم ساقه (میکرون)
	۰/۸۳ ns	۰/۲۳ ns	شوری: ۰/۶۶ ns	سطح اختلال

LSD حداقل اختلاف معنی‌دار در سطح ۰/۰۵ ns در سطح ۰/۰۵ معنی‌دار نمی‌باشد

آوند چوبی و فیبرهای آوندی به ترتیب ۲۴/۱۶ و ۲/۷۳ درصد بود. در این میان سلول‌هایی با دیواره نازک که شامل سلول‌های اپیدرمی، کلرانشیم و کوتیکول تشکیل شده است و سهم متوسط ضخامت دستجات

بررسی سهم هر یک از سلول‌های مختلف در برش عرضی ساقه حاکی از این بود که بیشترین قسمت ساقه کوشیا از پارانشیم مغز (۵۵/۵۶ درصد) تشکیل شده است و سهم متوسط ضخامت دستجات

نازک ۵/۵، ۷۳/۹، ۸۸/۸ درصد می‌باشد (۲۳). درصد سلول‌های دارای دیواره نازک در کوشیا با ذرت، شبدر و یونجه تفاوت بارزی دارد. همچنین سهم مجموع سلول‌های اپیدرمی و فیبرهای آوندی ساقه گراس‌های چهار کربنه مانند *Cynodon dactylon*, *Digitaria*, *Panicum maximum* و *pentzii* به ترتیب ۳۶، ۳۸ و ۳۴ درصد بود و سهم سلول پارانشیم در ساقه آنها ۵۰، ۵۵ و ۵۷ درصد گزارش شده است (۱). سلول‌های اپیدرمی و فیبرهای آوندی گراس‌های چهار کربنه معمولاً غیر قابل هضم هستند، در مقابل میزان هضم شدن سلول‌های پارانشیم بسیار متغیر بوده و بستگی به سن و گونه گیاهی دارد. در برخ عرضی ساقه کوشیا همانند گیاهان چهار کربنه فوق مشخص شد که بیشترین درصد ساقه توسط سلول‌های پارانشیم مغزی و دستجات آوند چوبی اشغال شده است.

عرضی را به خود اختصاص دادند (جدول ۲).

با توجه به اینکه هر کدام از انواع سلول‌های گیاهی دارای ترکیبات متفاوتی در ساختار دیواره‌های خود هستند و دیواره‌هایی با ضخامت متفاوت دارند، در نتیجه سرعت و میزان هضم آنها نیز در سیستم گوارش حیوانات متفاوت می‌باشد (۱۲). بنابراین سهم هر یک از انواع سلول‌های مختلف در بافت گیاهی می‌تواند بر میزان هضم پذیری آن بافت تاثیر گذار باشد. معمولاً ساقه گیاهان دارای ساختار سخت و خشن‌تری نسبت با سایر بافت‌ها خصوصاً برگ‌ها می‌باشند (۲۳). در ساقه سهم زیادی از سلول‌ها لیگنینی شده و قابل دسترس برای میکروگانیزم‌های تجزیه کننده نمی‌باشند (۷). مطالعه سهم سلول‌های مختلف در برخ عرضی برخی گیاهان علوفه‌ای نشان داده است که در شبدر سفید، یونجه و ذرت سهم سلول‌های با دیواره ضخیم به ترتیب ۳۶/۶، ۳۶/۶ و ۱۸/۳ درصد و سلول‌های با دیواره

جدول ۲- مقایسه میانگین درصد سلول‌های مختلف در برخ عرضی ساقه در سطوح مختلف شوری و توده‌های مورد مطالعه کوشیا

میانگین	توده				شوری (دسی‌زیمنس بر متر)	صفات
	سبزوار	بروجرد	بیرونی	توده		
۱۹/۰۶	۱۸/۶۹	۱۸/۲۷	۲۰/۱۲		۵/۲	سلول‌های دارای دیواره نازک ساقه (درصد) میانگین
۱۷/۰۵	۱۷/۶۹	۱۷/۴۶	۱۵/۹۹		۱۰/۵	
۱۶/۵۱	۱۶/۹۱	۱۷/۷۶	۱۴/۸۷		۲۳/۱	
	۱۷/۷۷	۱۷/۸۶	۱۶/۹۹		LSD ۰/۰۵	
۴/۱۰ × توده:	شوری: ۲/۲۷	توده: ۲/۵۲				
۰/۴۸ ns × توده:	شوری: ۰/۶۹ ns	توده: ۰/۰۸ ns			سطح احتمال	
۲/۷۲	۲/۸۶	۳/۰۰	۲/۳۰		۵/۲	
۲/۶۸	۲/۵۵	۲/۶۶	۲/۸۲		۱۰/۵	
۲/۸۰	۲/۶۶	۳/۰۹	۲/۶۶		۲۳/۱	
۲/۶۹	۲/۹۲	۲/۵۹			میانگین	
۱/۲۰ × توده:	شوری: ۰/۶۹	توده: ۰/۸۵			LSD ۰/۰۵	فیبرهای آوندی ساقه (درصد) میانگین
۰/۷۸ ns × توده:	شوری: ۰/۵۹ ns	توده: ۰/۹۲ ns			سطح احتمال	
۲۴/۰۹	۲۵/۲۳	۲۳/۲۴	۲۳/۸۰		۵/۲	
۲۴/۹۸	۲۲/۹۶	۲۴/۰۳	۲۷/۹۵		۱۰/۵	
۲۳/۴۳	۲۲/۳۳	۲۳/۱۸	۲۴/۷۸		۲۳/۱	
۲۳/۵۱	۲۳/۴۸	۲۵/۵۱			میانگین	
۴/۱۵ × توده:	شوری: ۲/۱۹	توده: ۱/۷۹			LSD ۰/۰۵	
۰/۲۷ ns × توده:	شوری: ۰/۱۵	توده: ۰/۴۰ ns			سطح احتمال	
۵۴/۱۳	۵۳/۲۲	۵۵/۴۰	۵۳/۷۸		۵/۲	متوسط ضخامت دستجات آوند چوبی (درصد) میانگین
۵۵/۳۰	۵۶/۸۰	۵۵/۸۵	۵۳/۲۵		۱۰/۵	
۵۷/۲۵	۵۸/۱۰	۵۵/۹۷	۵۷/۶۹		۲۳/۱	
۵۶/۰۴	۵۵/۷۴	۵۴/۹۰			میانگین	
۵/۲۱ × توده:	شوری: ۳/۰۱	توده: ۴/۷۹			LSD ۰/۰۵	
۰/۵۲ ns × توده:	شوری: ۰/۷۰	توده: ۰/۱۱ ns			سطح احتمال	
						پارانشیم ساقه (درصد)

LSD حداقل اختلاف معنی‌دار در سطح ۰/۰۵ در سطح ۰/۰۵ منعی‌دار نمی‌باشد

دیواره سلولی یک ساختار بیولوژیکی پیچیده حاوی مولکول‌های متفاوتی است که بیوستتر آنها توسط آنزیم‌ها و تنظیم آن توسط ژن‌ها صورت می‌گیرد در حالی که فیرهای (به عنوان مثال فیر قابل حل در شوینده اسیدی (ADF)) ترکیباتی هستند که حلالیت و قابلیت هضم کمتری نسبت به نشاسته *Lolium* (۱۲). یعنی و بیل (۳۴) با مطالعه اثر شوری بر *multiflorum* گزارش کردند که افزایش شوری موجب کاهش میزان NDF و افزایش قابلیت هضم در این گیاه می‌شود که احتمالاً شوری موجب تأخیر در رشد گیاه شده و دیرتر بالغ می‌شوند. همچنین آنها گزارش کردند که شوری بر تولید دیواره‌های سلولی تاثیر گذار است اما بر میزان تولید قندهای منomer (همی سلولز) تاثیری ندارد. در مطالعه حاضر نیز کاهش میزان لیگنین در اثر تنفس شوری ۲۳/۱ دسی زیمنس بر متر در برگ و ۱۰/۵ دسی زیمنس بر متر در ساقه و کل اندام هوایی کوشیا مشهود بود ولی همی سلولز تحت تاثیر شوری قرار نگرفت (جداول ۳، ۴ و ۵) (همی سلولز از تعداد زیادی مونومرهای قند تشکیل شده است در حالی که سلولز حاوی تنها گلوکزهای بدون آب است).

درصد سلولز، همی سلولز و لیگنین در انداههای مختلف کوشیا نشان داد که ساقه درصد سلولز بیشتری نسبت به برگ دارا بود ولی درصد همی سلولز در برگ بیشتر از ساقه بود. درصد لیگنین ساقه از برگ بیشتر بود (جداول ۳، ۴ و ۵).

اثر تنفس شوری بر مقدار سلولز و همی سلولز در توده‌های مختلف معنی‌دار نبود اما افزایش سطح تنفس شوری کاهش معنی‌داری در میزان لیگنین ساقه و کل اندام هوایی ایجاد کرد. همچنین افزایش تنفس موجب کاهش لیگنین در برگ نیز گردید اما این کاهش معنی‌دار نبود (جداول ۳، ۴ و ۵).

دیواره‌های سلولی گیاهان مهمترین منبع تامین کننده انرژی در جیره غذایی حیوانات می‌باشند. پلی ساکاریدهای موجود در دیواره سلولی با توجه به زمان محدود ماندگاری آنها در سیستم گوارش پستانداران توسط آنزیم‌های آنها قابل تجزیه نیستند که دلیل آن تجمع بیشتر لیگنین در آنها می‌باشد. ساقه بیشتر گونه‌های گیاهی فیر بیشتری نسبت به پنهان برگ دارد و گراس‌ها معمولاً فیر بیشتری نسبت به لگوم‌ها دارند. مقدار بیشتر فیر در ساقه نسبت به برگ به دلیل نقش ساختاری بیشتر آن در ساقه می‌باشد (۳).

البته مفهوم فیر و دیواره سلولی کاملاً مشابه نمی‌باشد، زیرا

جدول ۳- مقایسه میانگین درصد سلولز، همی سلولز و لیگنین برگ در سطوح مختلف شوری و توده‌های مورد مطالعه کوشیا

میانگین	توده				صفات (دسی‌زیمنس بر متر)	شوری
	سبزوار	بروجرد	پیرجند	توده		
۶/۱۸	۷/۲۱	۶/۲۳	۵/۰۹		۵/۲	
۷/۷۰	۵/۰۳	۹/۰۶	۹/۰۱		۱۰/۵	
۷/۸۹	۸/۴۴	۸/۵۰	۶/۷۴		۲۳/۱	
۶/۸۹	۷/۹۳	۶/۹۵	۶/۹۵		میانگین	سلولز برگ (درصد)
۳/۶۸	۲/۱۲	۵/۱۹	۵/۱۹	شوری:	LSD ۰/۰۵	
۰/۱۲ ns	۰/۵۱ ns	۰/۲۰ ns	۰/۲۰ ns	شوری:	سطح احتمال	
۳۰/۲۳	۲۸/۸۴	۳۱/۰۴	۳۰/۸۱		۵/۲	
۲۹/۵۲	۲۹/۲۸	۲۷/۹۷	۳۱/۲۹		۱۰/۵	
۲۸/۴۵	۲۶/۲۹	۲۸/۷۶	۳۰/۳۰		۲۳/۱	
۲۸/۱۴	۲۹/۲۶	۳۰/۸۰	۳۰/۸۰		میانگین	همی سلولز برگ (درصد)
۴/۸۰	۲/۷۷	۶/۱۱	۶/۱۱	شوری:	LSD ۰/۰۵	
۰/۶۶ ns	۰/۱۵ ns	۰/۴۰ ns	۰/۴۰ ns	شوری:	سطح احتمال	
۱۱/۱۸	۱۰/۰۸	۱۱/۷۲	۱۱/۷۴		۵/۲	
۹/۶۲	۱۱/۹۱	۸/۳۵	۸/۶۱		۱۰/۵	
۸/۹۰	۱۰/۳۳	۷/۲۸	۹/۰۸		۲۳/۱	
۱۰/۷۷	۹/۱۲	۹/۸۱	۹/۸۱		میانگین	لیگنین برگ (درصد)
۵/۲۹	۳/۰۵	۳/۸۷	۳/۸۷	شوری:	LSD ۰/۰۵	
۰/۵۱ ns	۰/۵۲ ns	۰/۳۹ ns	۰/۳۹ ns	شوری:	سطح احتمال	

LSD حداقل اختلاف معنی‌دار در سطح ۰/۰۵ ns در سطح ۰/۰۵ معنی‌دار نمی‌باشد

جدول ۴- مقایسه میانگین درصد سلولز، همی سلولز و لیگنین ساقه در سطوح مختلف شوری و توده‌های مورد مطالعه کوشیا

میانگین	توده			(دستیزیمنس بر متر)	صفات
	سبزوار	بروجرد	بیرجند		
۳۴/۱۹	۳۲/۶۵	۳۶/۳۲	۳۳/۶۰	۵/۲	سلولز ساقه (درصد)
۳۶/۹۳	۳۷/۸۸	۳۴/۹۱	۳۳/۰۱	۱۰/۵	
۳۳/۸۷	۳۴/۳۴	۳۰/۰۱	۳۷/۲۵	۲۳/۱	
	۳۴/۹۶	۳۳/۷۵	۳۶/۲۹	میانگین	
۸/۷۱	شوری × توده: ۵/۰۳	توده: ۸/۱۸	شوری: ۸/۱۸	LSD ۰/۰۵	
۰/۴۷ ns	شوری × توده: ۰/۵۶ ns	توده: ۰/۳۷ ns	شوری: ۰/۳۷ ns	سطح احتمال	
۲۶/۲۱	۲۶/۸۷	۲۵/۸۷	۲۵/۸۹	۵/۲	
۲۵/۸۳	۲۳/۷۶	۲۶/۳۹	۲۷/۳۴	۱۰/۵	
۲۶/۲۰	۲۴/۸۳	۲۸/۲۱	۲۵/۵۷	۲۳/۱	
۲۵/۱۵	۲۶/۸۲	۲۶/۲۷	۲۶/۲۷	میانگین	
۵/۶۹	شوری × توده: ۳/۲۹	توده: ۴/۷۲	شوری: ۴/۷۲	LSD ۰/۰۵	
۰/۶۱ ns	شوری × توده: ۰/۵۴ ns	توده: ۰/۹۶ ns	شوری: ۰/۹۶ ns	سطح احتمال	
۱۴/۵۱	۱۶/۵۸	۱۳/۶۶	۱۳/۲۹	۵/۲	لیگنین ساقه (درصد)
۱۳/۳۶	۱۴/۵۰	۱۳/۷۱	۱۱/۸۷	۱۰/۵	
۱۴/۲۵	۱۵/۹۷	۱۷/۰۵	۹/۷۳	۲۳/۱	
۱۵/۶۸	۱۴/۸۱	۱۱/۶۳	۱۱/۶۳	میانگین	
۳/۹۶	شوری × توده: ۲/۲۸	توده: ۴/۹۷	شوری: ۴/۹۷	LSD ۰/۰۵	
۰/۱۳ ns	شوری × توده: ۰/۰۱ ns	توده: ۰/۵۳ ns	شوری: ۰/۵۳ ns	سطح احتمال	
۱۴/۲۲	شوری × توده: ۴/۷۴	توده: ۷/۳۹	شوری: ۷/۳۹	LSD ۰/۰۵	
۰/۶۳ ns	شوری × توده: ۰/۷۸ ns	توده: ۰/۱۳ ns	شوری: ۰/۱۳ ns	سطح احتمال	
۲۶/۷۸	۲۵/۰۳	۲۶/۶۹	۲۸/۶۲	۵/۲	
۲۶/۷۶	۲۷/۶۳	۲۶/۲۸	۲۶/۳۶	۱۰/۵	
۲۶/۹۰	۲۸/۵۹	۲۷/۲۱	۲۴/۹۰	۲۳/۱	همی سلولز کل (درصد)
۲۷/۰۹	۲۶/۷۳	۲۶/۶۳	۲۶/۶۳	میانگین	
۵/۸۳	شوری × توده: ۳/۳۷	توده: ۵/۰۶	شوری: ۵/۰۶	LSD ۰/۰۵	
۰/۴۵ ns	شوری × توده: ۰/۹۵ ns	توده: ۰/۹۹ ns	شوری: ۰/۹۹ ns	سطح احتمال	
۱۸/۲۸	۱۹/۷۰	۱۸/۶۱	۱۶/۵۴	۵/۲	
۱۲/۴۰	۱۱/۸۱	۱۲/۲۱	۱۳/۱۸	۱۰/۵	
۱۶/۸۶	۱۵/۸۲	۱۹/۶۰	۱۵/۱۵	۲۳/۱	
۱۵/۸۷	۱۶/۸۰	۱۴/۹۶	۱۴/۹۶	میانگین	
۶/۱۳	شوری × توده: ۳/۵۴	توده: ۳/۵۲	شوری: ۳/۵۲	LSD ۰/۰۵	
۰/۵۵ ns	شوری × توده: ۰/۵۴ ns	توده: ۰/۰۱ ns	شوری: ۰/۰۱ ns	سطح احتمال	

LSD حداقل اختلاف معنی دار در سطح ۰/۰۵، ** معنی دار در سطح ۰/۰۱ ns در سطح ۰/۰۵ معنی دار نمی باشد

جدول ۵- مقایسه میانگین درصد سلولز، همی سلولز و لیگنین کل اندام هوایی در سطوح مختلف شوری و توده‌های مورد مطالعه کوشیا

میانگین	توده			(دستیزیمنس بر متر)	صفات
	سبزوار	بروجرد	بیرجند		
۱۳/۴۰	۱۰/۴۸	۱۵/۹۵	۱۳/۷۷	۵/۲	سلولز کل (درصد)
۱۷/۴۳	۱۷/۸۷	۱۷/۰۳	۱۷/۴۰	۱۰/۵	
۱۲/۱۰	۱۲/۹۶	۱۱/۲۷	۱۵/۰۹	۲۳/۱	
۱۳/۷۷	۱۴/۷۵	۱۵/۴۲	میانگین		
۸/۲۲	شوری × توده: ۴/۷۴	توده: ۷/۳۹	شوری: ۷/۳۹	LSD ۰/۰۵	
۰/۶۳ ns	شوری × توده: ۰/۷۸ ns	توده: ۰/۱۳ ns	شوری: ۰/۱۳ ns	سطح احتمال	
۲۶/۷۸	۲۵/۰۳	۲۶/۶۹	۲۸/۶۲	۵/۲	
۲۶/۷۶	۲۷/۶۳	۲۶/۲۸	۲۶/۳۶	۱۰/۵	
۲۶/۹۰	۲۸/۵۹	۲۷/۲۱	۲۴/۹۰	۲۳/۱	
۲۷/۰۹	۲۶/۷۳	۲۶/۶۳	۲۶/۶۳	میانگین	
۵/۸۳	شوری × توده: ۳/۳۷	توده: ۵/۰۶	شوری: ۵/۰۶	LSD ۰/۰۵	
۰/۴۵ ns	شوری × توده: ۰/۹۵ ns	توده: ۰/۹۹ ns	شوری: ۰/۹۹ ns	سطح احتمال	
۱۸/۲۸	۱۹/۷۰	۱۸/۶۱	۱۶/۵۴	۵/۲	لیگنین کل (درصد)
۱۲/۴۰	۱۱/۸۱	۱۲/۲۱	۱۳/۱۸	۱۰/۵	
۱۶/۸۶	۱۵/۸۲	۱۹/۶۰	۱۵/۱۵	۲۳/۱	
۱۵/۸۷	۱۶/۸۰	۱۴/۹۶	۱۴/۹۶	میانگین	
۶/۱۳	شوری × توده: ۳/۵۴	توده: ۳/۵۲	شوری: ۳/۵۲	LSD ۰/۰۵	
۰/۵۵ ns	شوری × توده: ۰/۵۴ ns	توده: ۰/۰۱ ns	شوری: ۰/۰۱ ns	سطح احتمال	

LSD حداقل اختلاف معنی دار در سطح ۰/۰۵، ** معنی دار در سطح ۰/۰۱ ns در سطح ۰/۰۵ معنی دار نمی باشد

همبستگی کل بین صفات مورد مطالعه نشان داد که خاصت دیواره سلول‌های اپیدرمی ساقه رابطه مثبت و معنی‌داری با درصد لیگنین کل و همبستگی منفی با سلولز و همی سلولز کل دارد (جدول ۶). با بررسی ضرایب همبستگی در سطوح مختلف شوری مشاهده شد که بیشترین همبستگی خاصت دیواره سلول‌های اپیدرمی با درصد لیگنین در تنش ۲۳/۱ دسی‌زیمنس بر متر مشاهده شد (جدول ۶ و ۷). این نتیجه ممکن است بیانگر افزایش درصد لیگنین در سلول‌های اپیدرمی با افزایش شدت تنش شوری باشد.

همبستگی منفی اما غیر معنی داری بین ضخامت دیواره سلول های کلرانتیمی در ساقه کوشیا با درصد همی سلولز ساقه وجود داشت، اما با درصد لیگنین ساقه همبستگی مثبتی مشاهده شد (جدول ۶). ضخامت دیواره های فیبرهای آوندی ساقه با درصد سلولز و همی سلولز ساقه همبستگی منفی نشان داد اما با درصد لیگنین ساقه رابطه مثبت و معنی دار بود (جدول ۶). بر خلاف همبستگی منفی ضخامت دیواره های فیبرهای آوندی ساقه با درصد سلولز ساقه در کل، در سطح شوری $5/2$ دسی زیمنس بر متر این همبستگی مثبت بود و تنها در شوری $1/1$ دسی زیمنس بر متر این همبستگی منفی بود (جدول ۶ و ۷). ممکن است با افزایش شدت تنش شوری میزان سلولزی شدن دیواره های فیبرهای آوندی ساقه کاهش و سهم لیگنین در دیواره های این سلول ها افزایش یابد. ایکن (۱) گزارش کرد که بطوط کلی سلول های اپیدرمی و فیبرهای آوندی ساقه گیاهان علوفه ای لیگنینی بوده و عموماً از قابلیت هضم کمتری هم برخوردار هستند. بنابراین همبستگی مثبت بین ضخامت دیواره سلول های اپیدرمی و فیبرهای آوندی با درصد لیگنین در این مطالعه بیانگر لیگنینی بودن این سلول ها در ساقه کوشیا می باشد.

همبستگی کل بین ضخامت دیوارهای دستجات آوند چوبی ساقه و لیگنین ساقه مثبت بود اما این رابطه با سلوزل ساقه منفی بود با این وجود این رابطه از همبستگی قوی برخوردار نبود. در این ارتباط بین سطوح مختلف شوری تنها در تیمار ۲۳/۱ دسی زیمنس بر متر همبستگی کل بین ضخامت دیوارهای دستجات آوند چوبی ساقه با لیگنین و سلوزل ساقه معنی دار بود (جدول ۶ و ۷). بنابراین شاید بتوان نتیجه گرفت که در تیمار شوری ۲۳/۱ دسی زیمنس بر متر، آوندهای چوبی که دارای دیوارهای سلوی ضخیمی هستند لیگنین بیشتر و سلوزل کمتری در ساقه خود ابیاشته کنند. با توجه به عدم رابطه ضخامت این دیواره با همی سلوزل، می‌توان اظهار داشت که همی سلوزل در متوسط ضخامت دستجات آوند چوبی نقش زیادی نداارد.

همبستگی کل بین درصد سلوول های دارای دیواره نازک ساقه با درصد سلوول ساقه منفی و معنی دار بود، اما این همبستگی با درصد همی سلوول ساقه مثبت بود و این رابطه با درصد لیگنین ساقه مثبت اما بسیار ضعیف بود (جدول ۶). در تیمار $5/2$ دسی زیمنس بر متر بین درصد سلوول های دارای دیواره نازک ساقه با درصد لیگنین ساقه و لیگنین کل منفی بود (جدول ۶) اما در تیمارهای $10/5$ و $23/1$ دسی زیمنس بر متر این رابطه ضعیف ولی مثبت بود (جدول ۷).

درصد آوندهای چوب در ساقه با میزان لیگنین و همی سلولز کل انداز هوا بی کوشیا همبستگی منفی نشان دادند اما با درصد سلولز همبستگی مشتی داشتند (جدول ۶). همبستگی کلی بین درصد پارانثیسیم ساقه با میزان سلولز، همی سلولز و لیگنین ساقه و کل ضعیف و غیر معنی دار بود اما در سطح شوری ۱۰/۵ دسی زیمنس بر متر بین درصد پارانثیسیم ساقه با درصد سلولز کل همبستگی منفی معنی داری وجود داشت و این رابطه با همی سلولز و لیگنین مثبت بود (جدول ۷). با وجود تنوع مکانی از نظر محل تکامل توده های مورد مطالعه و همچنین سطوح مختلف شوری اعمال شده در این آزمایش، بین توده های مختلف از نظر ساختار سلولی و میزان ترکیبات تشکیل دهنده دیواره های سلولی در ساقه و برگ کوشیا تفاوت قابل ملاحظه ای مشاهد نشد. بنابراین شاید از نظر ساختار سلولی بین توده های مختلف گیاه تنوع کمی وجود داشته باشد.

در مجموع اعمال شوری تا سطح ۱/۲۳ دسی زیمنس بر متر روی
ضخامت دیوارهای سلولی در ساقه کوشیا تاثیر قابل توجهی نداشت
و لیگنین ساقه و در نهایت کل بوته کاهش پیدا کرد که احتمالاً
تاخیر در رشد دلیل این امر باشد. با توجه به اینکه شوری‌های اعمال
شده تاثیر معنی‌داری بر عملکرد ماده خشک تولیدی نداشتند (داده‌ها
نشان داده نشده) کاهش درصد لیگنین در اثر شوری می‌تواند در
افزایش کیفیت علوفه کوشیا موثر باشد.

منابع

- 1- Akin, D. E. 1989. Histological and physical factors affecting digestibility of forages. *Agron. J.* 81:17-25.
- 2- Akin, D. E., and D. Burdick. 1975. Percentage of tissue types in tropical and temperate grass leaf blades and degradation of tissues by rumen micro-organisms. *Crop Sci.* 15: 661-668.
- 3- Buxton, D. R and J. R Russell. 1988. Lignin constituents and cell-wall digestibility of grass and legume stems. *Crop Sci.* 28: 553–558.
- 4- Buxton, D. R., and M. R. Brasche. 1991. Digestibility of structural carbohydrates in cool-season grass and legume forages. *Crop Sci.* 31: 1338–1345.
- 5- Danesh Mesgaran, M., and M. D. Stern. 2005. Ruminal and post-ruminal protein disappearance of various feeds originating from Iranian plant varieties determined by the in situ mobile bag technique and alternative methods. *Anim. Feed Sci. Technol.* 118: 31–46.
- 6- Edwing, K., and J. P. Dobrowolski. 1992. Dynamics of shrub die of a salt desert plant community. *J. Range Manage.* 45: 194-199.
- 7- Engels, F. M. and H. G. Jung. 1998. Alfalfa stem tissues: Cell-wall development and lignification. *Ann. Bot.* 82: 561-568.
- 8- Francois, L. E. 1976. Salt tolerance of prostrate summer cypress (*Kochia prostrata*). *Agron. J.* 68: 455-457.
- 9- Galyean, M. L., and A. L. Goetsch. 1993. Utilization of forage fiber by ruminants. Pages 33–37 in *Forage Cell Wall Structure and Digestibility*. H. G. Jung, D. R. Buxton, R. D. Hatfield, and J. Ralph, ed. ASA-CSSA-SSSA, Madison, WI.
- 10- Guerrero-Rodriguez, J.D. 2006. Growth and nutritive value of Lucerne (*Medicago sativa* L.) and Melilotuse (*Melilotus albus* Medik.) under saline conditions. Thesis (Ph.D.)-School of Agriculture, Food and Wine Adelaide Australia.
- 11- Jami Al Ahmadi, M., and M. Kafi, 2008. Kochia (*Kochia scoparia*): To be or not to be? In: Crop and Forage Production using Saline Waters. (Eds.): M. Kafi and M.A. Khan. NAM S&T Centre. Daya Publisher, New Delhi.
- 12- Jung, H. G. and M. S. Allen. 1995. Characteristics of plant cell walls affecting intake and digestibility of forages by ruminants. *J. Anim Sci.* 73:2774-2790.
- 13- Jung, H. G., and D. A. Deetz. 1993. Cell wall lignification and degradability. In: Jung H.G, Buxton D.R, Hatfield R.D, Ralph, J. Forage cell wall structure and digestibility. Madison, WI, USA: Am. Soc. Agron. 315–346.
- 14- Kafi, M., H. Asadi and A. Ganjeali. 2010. Possible utilization of high salinity waters and application of low amounts of water for production of the halophyte *Kochia scoparia* as alternative fodder in saline agroecosystems. *Agr. Water Manage.* 97: 139-147.
- 15- Khan, M. A., R. Ansari, H. Ali, B. Gul, and B. L. Nielsen. 2009. *Panicum turgidum*, a potentially sustainable cattle feed alternative to maize for saline areas. *Agric. Ecosyst. Environ.* 129: 542-546
- 16- Lees, G. L., R. E. Howarth, B. P. Goplen, and A. C. Fesser. 1981. Mechanical disruption of leaf tissues and cells in some bloat-causing and bloat-safe forage legumes. *Crop Sci.* 21: 444-448.
- 17- Maas, E. V. 1993. Plant growth response to salt stress. In: Towards the rational use of high salinity tolerant plants. H. Lieth and A. Al Masoom (eds) 1:279-291. Kluwer Academic Pub. Netherlands.
- 18- Maas, E. V., and G. J. Hoffman. 1977. Crop salt tolerance- current assessment. *J. Irr. Drain. Div.* 103: 115-134.
- 19- McManus, W.R., and M.L. Bigham. 1973. Studies on forage cell walls: 1. Prediction of feed intake. *J. Agric. Sci.* 80: 283-296.
- 20- Moir, K. W. 1972. An assessment of the quality of forage from its cell- wall content and amount of cell wall digested. *J. Agric. Sci.* 78: 355-362.
- 21- Mowat, D. N., R. S. Fulkerson, W. E. Tossell and J. E .Winch. 1965. The in vitro digestibility and protein content of leaf and stem portions of foragers. *Can. J. Plant Sci.* 45:321-331.
- 22- Poljakoff-Mayber, A. 1975. Morphological and anatomical changes in plants as a response to salinity stress. In A. Poljakoff-Mayber and J. Gale (eds.), *Plants in Saline Environment*, Ecological Series 15. Springer-Verlag, Berlin Heidelberg, New York, pp. 97-117.
- 23- Rezvani Moghaddam, P. and D. Wilman. 1998. Cell wall thickness and cell dimensions in plant parts of eight forage species. *J. Agric. Sci. Camb.* 131, 59-67.
- 24- Riasi, A., M. Danesh Mesgaran, M. D.Stern, and Ruiz M. J. Moreno. 2008. Chemical composition, in situ ruminal degradability and post-ruminal disappearance of dry matter and crude protein from the halophytic plants *Kochia scoparia*, *Atriplex dimorphostegia*, *Suaeda arcuata* and *Gamianthus gamacarpus*. *Anim. Feed Sci. Technol.* 141: 209-219.
- 25- Senger, C. C. D., G. V. Kozloski, L. M. Bonnecarrère Sanchez, F. R. Mesquita, T. P. Alves and G. S. Castagnino. 2008. Evaluation of autoclave procedures for fibre analysis in forage and concentrate feedstuffs. *Anim. Feed Sci. Technol.* 146. 169–174.

- 26- Shannon, M. C., C. M. Grieve and L. E. Francois. 1994. Whole-plant response to salinity. In: R.E. Wilkinson, Editor, Plant–Environment Interactions, Mercel Dekker, New York . 199–244.
- 27- Sherrod, L. B. 1971. Nutritive value of *Kochia scoparia*. I. Yield and chemical composition at three stages of maturity. Agron. J. 63: 343-344.
- 28- Sherrod, L. B. 1973. Nutritive value of kochia hay compared with alfalfa hay. J. Dairy Sci., 56: 923-926.
- 29- Travis, A. J., S. D. Murison, P. Perry and A. Chesson. 1997. Measurement of cell wall volume using confocal microscopy and its application to studies of forage degradation. Ann. Bot. 80: 1-11.
- 30- Vincent, J. F. V. 1990. Fracture properties of plants. Adv. Bot. Res. 17: 235–287.
- 31- Walters, R. J. K. 1971. Variation in the relationship between in vitro digestibility and voluntary dry-matter intake of different grass varieties. J. Agric. Sci. 76: 243-252.
- 32- Wilkins, R. J. 1972. The potential digestibility of cellulose in grasses and its relationship with chemical and anatomical parameters. J. Agric. Sci. 78: 457-464.
- 33- Wilson, J. R. and D. R. Mertens. 1995. Cell wall accessibility and cell structure limitations to microbial digestion of forage. Crop Sci. 35: 251-259.
- 34- Yensen, N. P., and K. Y. Biel. 2006. Soil Remediation Via Salt-conduction and the Hypotheses of Halosynthesis and Photoprotection, Tasks for Vegetation Science Series -40. Ecophysiology of High Salinity Tolerant Plants, pp. 313-344.