

## تنوع ترکیبات فلاونوئیدی در گونه *Astragalus gossypinus* (به عنوان یک گیاه دارویی) در غرب ایران

مهتاب عسگری نعمتیان\*، مرتضی عطری\*\*، حبیب الله ناظم\*\*\*

### چکیده

جنس آستراگالوس به عنوان بزرگترین جنس گیاهان آونددار به شمار می‌رود. این جنس دارای ۳۰۰۰ - ۲۵۰۰ گونه و ۲۵۰ بخش است. گونه‌های این جنس، از لحاظ تولید کثیرا، از نظر اقتصادی بسیار حائز اهمیت هستند. از ریشه برخی از گونه‌های این جنس برای تولید داروهای قدیمی و معروف استفاده می‌شود که این داروها در درمان ورم مزمن کلیه (کلیه‌افروختگی)، دیابت، لوسمی و سرطان رحم کاربرد دارد و به عنوان ضد عرق و داروی اشتهاآور استفاده می‌شود. اکثر فلاون‌ها و فلاونول‌های گلیکوزیدی و غیرگلیکوزیدی‌ای که از جنس آستراگالوس به دست آمده‌اند، نقش‌های زیستی فراوانی دارند. جالبترین خصوصیت فلاونوئیدها نقش آنتی اکسیداتیو، ضد میکروبی و رگ‌گشایی آنهاست. فلاونوئیدها دسته‌ای از ترکیبات طبیعی با گسترش وسیع هستند که در سلسله گیاهان وجود دارند. با توجه به اهمیت جنس آستراگالوس از جنبه اقتصادی و دارویی، این بررسی به منظور تعیین و تشخیص تنوع درون گونه‌ای در افراد گونه *Astragalus gossypinus* در غرب ایران انجام گرفت. به این منظور، ترکیبات فنلی برگ‌ها در افراد مختلف گونه *Astragalus gossypinus* مربوط به ۲۹ زیستگاه مختلف از غرب کشور استخراج و توسط روش TLC آنالیز شد. سرانجام داده‌های به دست آمده از مطالعات فلاونوئیدی توسط نرم‌افزارهای MVSP و SPSS به روش‌های WARD و UPGMA آنالیز شد. نتایج به دست آمده از مطالعات فلاونوئیدی، تنوع

\* دستیار علمی دانشگاه پیام‌نور، مرکز اسدآباد

\*\* عضو هیئت علمی دانشگاه بوعلی سینا همدان

\*\*\* عضو هیئت علمی دانشگاه پیام‌نور

درون‌گونه‌ای را نشان داد. مطابق این نتایج، گروه‌های مختلف فنلی برای گونه *Astragalus gossypinus* از غرب ایران در زیستگاه‌های مطالعه شده به دست آمد که این گروه‌ها در زیستگاه‌های مختلف، با شرایط اکولوژیک متفاوت، حضور داشتند. عوامل اکولوژیک مورد مطالعه شامل: بافت خاک، pH، Ec، جهت شیب، ارتفاع و غیره بود. آنالیز داده‌های اکولوژیک با نرم افزارهای Anaphyto و MVSP به روش‌های C.H.A، F.C.A و C.C.A انجام شد. نتایج به دست آمده نشان داد در بین عوامل اکولوژیک مورد مطالعه، عامل ارتفاع مهم‌ترین نقش را در ایجاد تنوع درون‌گونه‌ای در افراد گونه *Astragalus gossypinus* در غرب کشور دارد.

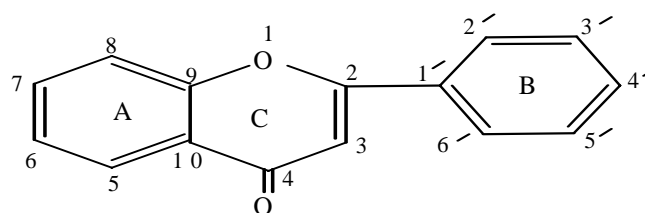
## کلیدواژه

آستراگالوس، ترکیبات فلاونوئیدی، تنوع درون‌گونه‌ای، عوامل اکولوژیک.

## ۱. مقدمه

فلاونوئیدها ترکیبات دی فنیل پروپانویدهایی هستند که تقریباً در همه گیاهان یافت می‌شوند و نقش‌های فراوانی برای این ترکیبات شناخته شده است. در گیاهان عالی، فلاونوئیدها دفاع در برابر نور ماوراءبنفش، پاتوژن‌ها و علف‌خواران را سبب می‌شوند. نقش ویژه آنها در گیاهان، در ایجاد رنگ و تثبیت نیتروژن در گیاهانی است که دارای زندگی همزیستی‌اند. اثرات سلامت فلاونوئیدها بیشتر در نتیجه خصوصیات آنتی‌اکسیدانی و توانایی کلات‌کنندگی آنهاست. مطالعات زیادی انجام شده است تا مؤثر بودن فلاونوئیدها را به عنوان عوامل ضدقارچی، ضدباکتریایی، ضدویروسی، ضدآشغال، آنتی‌اکسیدانت، تعادل‌کننده ایمنی، بازدارنده آنزیمی و عوامل موتاژنی سمی به اثبات رساند (Medica et.al. 2004).

فلاونوئیدها دسته‌ای از ترکیبات طبیعی هستند که در سلسله گیاهان گسترش وسیعی دارند. آنها به عنوان یکی از بزرگ‌ترین گروه ترکیبات طبیعی شناخته می‌شوند. تا به امروز متجاوز از ۴۰۰۰ فلاونوئید شناخته شده است که به طور وسیعی در برگ‌ها، دانه‌ها، پوسته و گل‌های گیاهان وجود دارند (Medica, et.al. 2004). به طور کلی فلاونوئیدها بزرگ‌ترین گروه ترکیبات طبیعی فنلی در گیاهان هستند و به دلیل حضور آنها در تقریباً همه گروه‌های گیاهی، در بیشتر مطالعات مربوط به عصاره‌های گیاهی مورد بررسی قرار می‌گیرند (Markham, 1982). اگرچه از این ترکیبات در تمام سطوح تاکسونومیک و در اغلب گروه‌های گیاهی می‌توان استفاده کرد، کاربرد آنها در درجه اول در بررسی روابط بین‌گونه‌ای نزدیک و همچنین تنوعات درون‌گونه‌ای حائز اهمیت است (Judd



شکل ۱: اسکلت عمومی فلاونوئیدها (Markham, 1982)

افراد این گونه از گون در زیستگاه‌های مختلف تحت شرایط اکولوژیک متفاوت، یکسان‌اند یا دارای تنوع درون‌گونه‌ای هستند؟

به‌منظور تعیین تیپ‌های احتمالی موجود در جمعیت‌های متفاوت گونه گیاهی مورد نظر در چهار استان مورد مطالعه، از بررسی‌های فیتوشیمیایی استفاده شد. با توجه به اهمیت فلاونوئیدها به‌عنوان نشانگرهای ژنتیکی مناسب در روشن نمودن قرابت‌ها و تنوعات درون‌گونه‌ای و بین‌گونه‌ای، از این ترکیبات در بررسی فیتوشیمی استفاده شد.

## ۲. مواد و روش‌ها

### ۲-۱ مواد گیاهی و مناطق جمع‌آوری آنها

مواد گیاهی مورد بررسی در این تحقیق از ۲۹ زیستگاه مختلف از گونه *Astragalus gossypinus* تحت شرایط اکولوژیک متفاوت، از چهار استان مورد بررسی (همدان، کرمانشاه، کردستان، اراک) جمع‌آوری شد. نمونه‌های جمع‌آوری شده، خشک و پرس شدند و پس از شناسایی در هر بار یوم دانشگاه بوعلی سینا نگهداری شدند. در هر زیستگاه، علاوه بر جمع‌آوری نمونه‌های گیاهی مورد نظر، عوامل اکولوژیک و ادافیک مختلف از قبیل طول و عرض جغرافیایی زیستگاه، ارتفاع، بافت خاک، جهت شیب، درصد شیب، pH و EC نیز مورد بررسی قرار گرفت.

مطالعات زیادی در زمینه استفاده از فلاونوئیدها در بررسی‌های تنوع درون‌گونه‌ای انجام شده است. ارثمن در سال ۱۹۵۶ ترکیبات فنلی را در افراد گونه *Pinus L.* مطالعه و از آنها در تاکسونومی و گروه بندی گونه‌ها استفاده کرد.

براساس الگوهای فلاونوئیدی در گونه *Astragalus caprinus* چهار کموتیپ از این گونه معرفی شد که این کموتیپ‌ها متعلق به شرایط اکولوژیک و اقلیمی متفاوتی بودند (Semmar et al. 2005). با مطالعات فیتوشیمیایی، تنوع ترکیبات شیمیایی جمعیت‌های گونه *Artemisia pedemontana* موجود در شرایط اکولوژیک مختلف به اثبات رسید (Perez- Alosa et al. 2003).

همچنین، تنوع ترکیبات شیمیایی در سطح درون‌گونه‌ای (کموتیپ) در جمعیت‌های مختلف گونه *Cryptocarya mandioccana* (Lauraceae) مشخص شد و بررسی‌ها نشان داد که هریک از این کموتیپ‌ها در زیستگاه‌های مختلف حضور داشتند (Telascrea et al. 2006). نتایج مطالعات ذکر شده نشان می‌دهد عوامل اکولوژیک نقش مهمی در ایجاد تنوع درون‌گونه‌ای دارند.

با توجه به اینکه افراد گونه مورد مطالعه دارای گسترش نسبتاً وسیعی در مناطق مورد بررسی بوده، و در زیستگاه‌های مختلف، تحت شرایط اکولوژیک متفاوت قادر به استقرار و بقا هستند، در این بررسی می‌خواهیم مشخص نماییم که آیا

جدول ۱: محل جمع‌آوری جمعیت‌های مختلف گونه *Atragalus gossypinus*

ارتفاع (متر)	محل جمع‌آوری	شماره هرباریومی	جمعیت
۱۷۶۴	همدان، نهاوند (گیان نهاوند)	۷۳۱۸	A. gossypinus <sub>9</sub>
۱۷۵۴	همدان، نهاوند (گیان نهاوند)	۷۳۱۹	A. gossypinus <sub>10</sub>
۱۷۲۳	همدان، نهاوند، روستای کمالوند	۷۳۲۰	A. gossypinus <sub>11</sub>
۱۶۹۲	همدان، نهاوند، بین کمالوند و فارسبان	۷۳۲۱	A. gossypinus <sub>12</sub>
۱۶۱۵	همدان، نهاوند، روستای فارسبان	۷۳۲۲	A. gossypinus <sub>13</sub>
۲۰۲۷	همدان، رزن، روستای قاطر اولن، کوه قره‌داغ	۷۳۲۳	A. gossypinus <sub>14</sub>
۲۰۱۵	همدان، رزن، روستای قاطر اولن، کوه قره‌داغ	۷۳۲۴	A. gossypinus <sub>15</sub>
۱۷۳۹	همدان، ۱۵ کیلومتری همدان به رزن	۷۳۲۵	A. gossypinus <sub>16</sub>
۲۳۰۷	همدان، توپسرکان، روستای شهرستانه	۷۳۲۶	A. gossypinus <sub>18</sub>
۲۱۰۳	همدان، توپسرکان، روستای وردآورد وسطا	۷۳۲۷	A. gossypinus <sub>19</sub>
۱۸۹۸	همدان، توپسرکان، روستای اشتران	۷۳۲۸	A. gossypinus <sub>20</sub>
۱۸۶۴	همدان، سه راه توپسرکان گل‌آباد، روستای مبارکه	۷۳۲۹	A. gossypinus <sub>21</sub>
۲۰۳۳	همدان، توپسرکان، سرکان	۷۳۳۰	A. gossypinus <sub>22</sub>
۲۲۱۳	همدان، دره مرادیگ، روستای دیویجین	۷۳۳۱	A. gossypinus <sub>23</sub>
۲۲۲۰	همدان، دره مرادیگ، روستای دیویجین	۷۳۳۲	A. gossypinus <sub>24</sub>
۱۷۷۰	کرمانشاه، ۵ کیلومتری صحنه به دهلق	۷۳۳۳	A. gossypinus <sub>25</sub>
۱۸۰۰	کرمانشاه، هرسین، بالای بهشت زهرا	۷۳۳۴	A. gossypinus <sub>26</sub>
۱۷۰۰	کرمانشاه، بین کرمانشاه و ماهیدشت	۷۳۳۵	A. gossypinus <sub>27</sub>
۱۷۰۰	کرمانشاه، بین کرمانشاه و ماهیدشت	۷۳۳۶	A. gossypinus <sub>28</sub>
۱۷۰۰	کرمانشاه، روبروی پلیس راه	۷۳۳۷	A. gossypinus <sub>29</sub>
۱۸۴۰	کرمانشاه، کوه‌های کوند	۷۳۳۸	A. gossypinus <sub>30</sub>
۱۸۰۰	کرمانشاه، کوه‌های کوند، ابتدای سراب کوند	۷۳۴۰	A. gossypinus <sub>32</sub>
۱۷۰۰	کرمانشاه، روستای چنگر	۷۳۴۰	A. gossypinus <sub>33</sub>
۱۶۰۰	سندج، ایستگاه تحقیقاتی زاله	۷۳۴۱	A. gossypinus <sub>34</sub>
۱۶۸۰	کردستان، ۱۰ کیلومتری سندج به مریوان	۷۳۴۲	A. gossypinus <sub>35</sub>
۱۶۲۰	کردستان، روستای نشور سفلا	۷۳۴۳	A. gossypinus <sub>36</sub>
۱۹۴۰	اراک، سنجان، کوه‌های بالای سنجان	۷۳۴۴	A. gossypinus <sub>39</sub>
۲۰۳۰	اراک، روستای هفته	۷۳۴۵	A. gossypinus <sub>40</sub>
۲۰۰۸	اراک، سدره بازنه	۷۳۴۶	A. gossypinus <sub>41</sub>

شد تا فلاونوئیدها به طور کامل استخراج شوند. فاز اتیل استاتی استخراج شده حاوی حجم عمده‌ای از فلاونوئید گلیکوزیدها بوده که تا حد خشکی تبخیر شد و در نهایت در ۲-۳ میلی‌لیتر متانول مطلق حل شده، برای جداسازی به روش TLC مورد استفاده قرار گرفت (هدیه‌لو، ۱۳۸۳).

#### ۲-۴ کروماتوگرافی به روش TLC

در این تحقیق از صفحات آماده 25 Feuilles d'aluminium CCM (20×20) Gel de silice 60 (Merck) F<sub>254</sub> استفاده شد. این صفحات پس از لکه‌گذاری با سرنگ هاملتون در تانک‌های مخصوص کروماتوگرافی محتوی ۴۰-۶۰ میلی‌لیتر فاز متحرک قرار داده شدند. کروماتوگرافی به روش صعودی انجام گرفت و زمانی که جبهه حلال حدود ۱۴ cm از محل لکه‌گذاری (مبدأ) بر روی صفحات پیشروی کرد آنها را از تانک خارج نموده، نحوه جداسازی مواد، تعداد نوارها و لکه‌های تشکیل شده و همچنین رنگ آنها در نور مرئی و UV-366nm قبل و بعد از اسپری نمودن با معرف‌ها مطالعه شد. R<sub>f</sub> هر یک از لکه‌ها نیز به روش زیر محاسبه گردید:

$$R_f = \frac{\text{فاصله لکه از مبدأ}}{\text{فاصله جبهه حلال از مبدأ}}$$

برای مطالعه مقایسه‌ای فلاونوئیدهای برگ، در جمعیت‌های گونه مورد مطالعه به روش کروماتوگرافی یک‌بُعدی، از حلال‌های مختلف استفاده شد که در جدول ۲ آورده شده است. در نهایت حلالی که به طور نسبی برای گونه مورد مطالعه تفکیک مناسبی را ارائه نمود انتخاب گردید. تفکیک

#### ۲-۲ آماده‌سازی نمونه‌های گیاهی به منظور استخراج فلاونوئیدها

ابتدا نمونه‌های گیاهی هر جمعیت خشک شد. به دلیل حساس بودن فلاونوئیدها به افزایش دما عمل خشک شدن نمونه‌های گیاهی در دمای پایین و سایه انجام گرفت. سپس برگ‌های خشک‌شده هر تاکسون جدا شده، در پاکت‌های کاغذی مخصوص به آزمایشگاه منتقل شد. نمونه‌های انتخاب شده از هر نظر سالم و دور از هر گونه آلودگی قارچی، میکروبی، نکروز و غیره بودند. سپس برگ‌ها خرد شده، در ظروف پلاستیکی و در دمای ۴°C و دور از رطوبت نگهداری شد.

#### ۲-۳ استخراج گلیکوزید فلاونوئیدها

۲ گرم پودر برگ خشک شده از هر نمونه گیاهی در یک شیشه درپوش‌دار با ۱۰۰ میلی‌لیتر متانول ۷۰٪ در دو مرحله ۱۲ ساعتی استخراج شد. عمل استخراج در دمای اتاق و روی همزن مغناطیسی انجام گرفت. پس از ۲۴ ساعت هر دو عصاره مخلوط و با کمک یک قیف بوختر فیلتر شد. تقریباً دو سوم حجم محلول حاصل به نحوی که بیشتر الکل حذف شده باشد، تبخیر شد. به عصاره آبی ۵۰ میلی‌لیتر آب جوش اضافه کرده، سپس هم‌حجم عصاره آبی حاصله، به آن اتیل استات اضافه شد. محلول دوفازی شده حاصل وارد قیف جداکننده شد. در این حالت فاز اتیل استاتی در بالا و فاز آبی در پایین قرار خواهد گرفت و فلاونوئیدها وارد فاز اتیل استاتی می‌شوند. مجدداً فاز آبی جدا شده، هم‌حجم آن اتیل استات اضافه شد. این عمل ۱ تا ۳ بار تکرار

فنیل بوریک اسید اتانول آمین استر اسپری شدند. بعد از خشک شدن، رنگ و Rf لکه‌های ایجاد شده در نور سفید و UV-366 nm مورد بررسی قرار گرفتند (Medica-Saric et.al. 2004).

عصاره‌های گلیکوزیدی فلاونوئیدها به کمک فاز متحرک BAW (بوتانول نرمال - استیک استیک - آب مقطر ۴:۱۵) حاصل شد. بعد از خاتمه کروماتوگرافی، هریک از کروماتوگرام‌ها با معرف دی

جدول ۲: نام و ترکیب مجموعه‌ای از حلال‌ها که به‌عنوان فاز متحرک در تجربیات TLC به‌کار برده شده است (Markham, 1982; Wagner & Bladt, 1996).

کاربرد	ترکیب حلال	نام حلال
مناسب برای جداسازی گلیکوزیدهای و آگلیکوزیدها	بوتانول نرمال - استیک استیک - آب مقطر (۴:۱:۵) پس از مخلوط کردن سریع در یک دکانتور ریخته و فاز بالایی استفاده شد	BAW
تفکیک گلیکوزیدها	اتیل استات - فرمیک اسید - استیک اسید گلاسیال - آب مقطر (۲۶:۱۱:۱۱:۱۰۰)	EFAW
تفکیک مناسب آگلیکوزیدها و گلیکوزیدها	tert - بوتانول - استیک اسید گلاسیال - آب مقطر (۱:۱:۳)	TBA
جداسازی فلاون و فلاونول آگلیکون‌ها	کلریدریک اید غلیظ - استیک اسید گلاسیال - آب مقطر (۱۰:۳۰:۳)	Forestal
تفکیک آگلیکون‌ها	استیک اسید گلاسیال - آب مقطر (۱:۱)	AcOH 50%
تشخیص منو، دی و تری گلیکوزیدها	استیک اسید گلاسیال - آب مقطر (۸۵:۱۵)	AcOH 15%
مناسب برای تشخیص پلی گلیکوزیدها و اسیدهای فنلی	استیک اسید گلاسیال - آب مقطر (۴۹:۱)	AcOH 2%
مناسب برای تشخیص O و C - گلیکوزیدها	آب مقطر	H <sub>2</sub> O

هم با استفاده از نرم‌افزار MVSP با روش CCA انجام شد.

#### ۴- نتایج

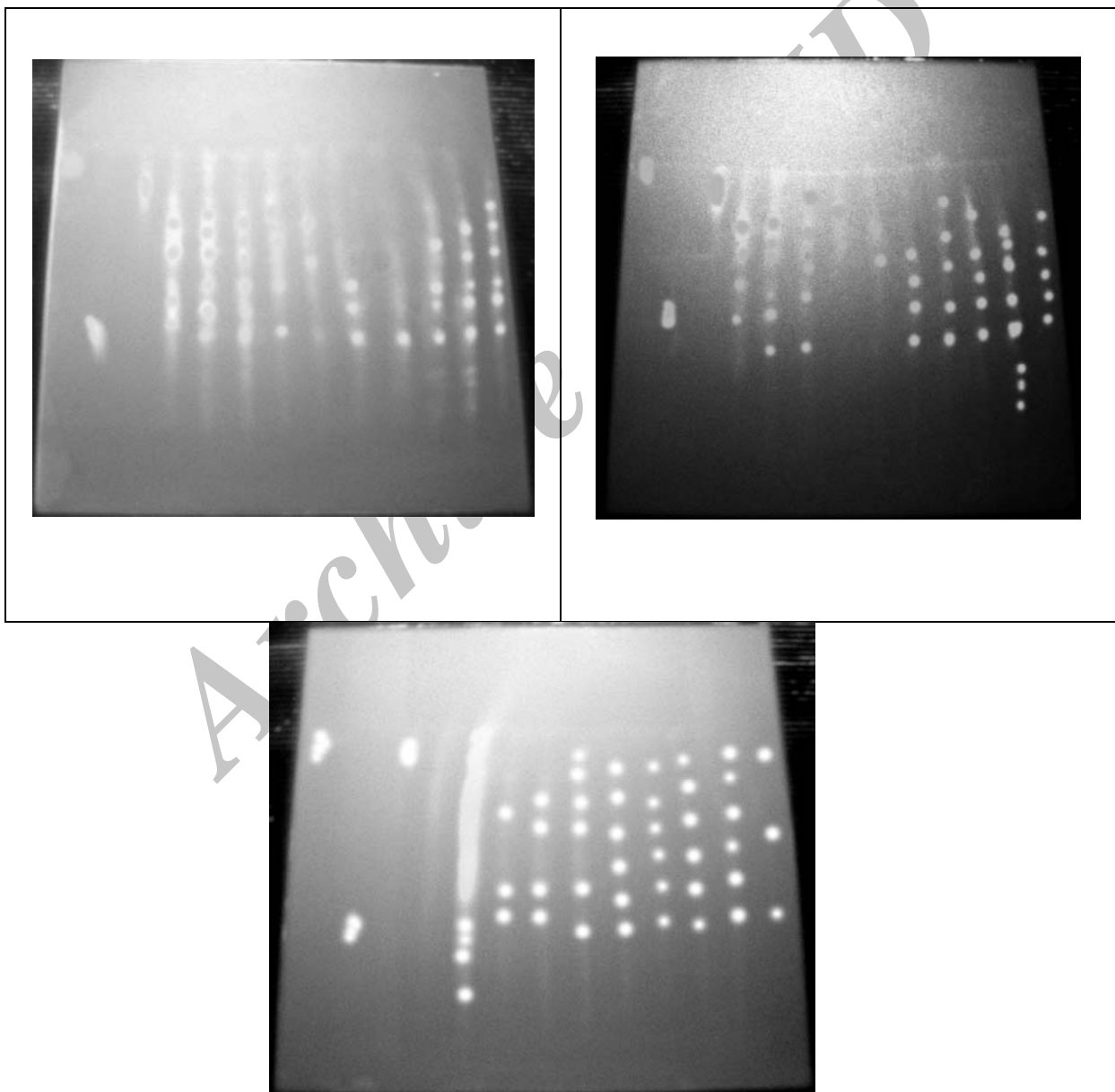
۴-۱ نتایج حاصل از مطالعات فلاونوئیدی مطالعات فلاونوئیدی به‌منظور تعیین سطح و نوع تنوع درون‌گونه‌ای انجام شد. TLC یک‌بُعدی ۲۹ جمعیت از گونه Astragalus gossypinus در حلال‌های مختلف (جدول

#### ۳- آنالیز داده‌ها

در این مرحله، ابتدا حضور یا غیاب لکه‌های مشاهده‌شده روی کروماتوگرام مربوط به کروماتوگرافی لایه‌نازک یک‌بُعدی، برای جمعیت‌های مختلف گونه مورد مطالعه به‌دست آمد. سپس با استفاده از نرم‌افزار (SPSS ver 10) و به روش‌های WARD و PCA و همچنین نرم‌افزار MVSP به روش UPGMA، آنالیز داده‌های فیتوشیمیایی انجام شد. آنالیز داده‌های اکولوژیکی

آنالیز داده‌های فلاونوئیدی چند گروه را نشان داد (شکل ۴). گروه‌های به‌دست‌آمده از نتایج فلاونوئیدی، تنوع درون‌گونه‌ای را در حد تنوع ترکیبات شیمیایی (کموتیپ) نشان می‌دهد. مطابق این نتایج می‌توان گروه‌های مختلف فلاونوئیدی را برای گونه *Astragalus gossypinus* در غرب ایران معرفی کرد. این گروه‌ها از لحاظ کمیّت، کیفیت و  $R_f$  باندهای فلاونوئیدی متفاوت‌اند.

شماره ۲) انجام گرفت که در بین کلیه حلال‌ها، حلال BAW بهترین کروماتوگرام (بهترین حالت تفکیک لکه‌های فلاونوئیدی) را حاصل نمود. کروماتوگرام‌های به‌دست‌آمده، نوارها و لکه‌های فلاونوئیدی مختلف را با کیفیت متفاوت در افراد گونه *Astragalus gossypinus* نشان داد. باندهای مختلف فلاونوئیدی و  $R_f$  آنها اندازه‌گیری شد که نتایج آن در جدول ۳ شرح داده شده است.



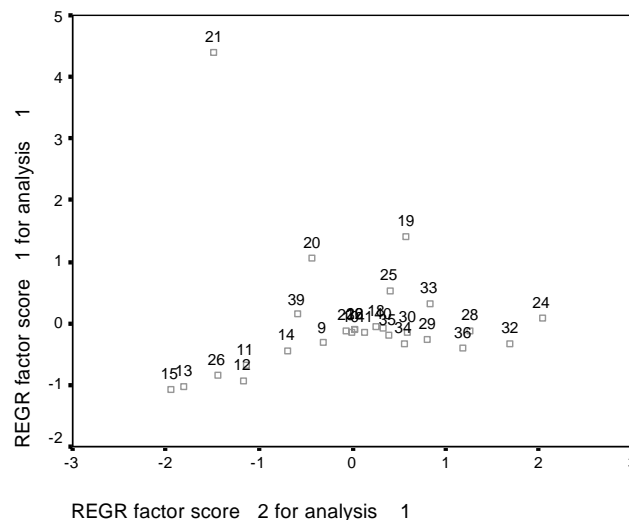
شکل شماره ۲: کروماتوگرام‌های حاصل از TLC یک‌بُعدی عصاره فلاونوئید گلیکوزیدی برگ جمعیت‌های مختلف گونه *Astragalus gossypinus* در حلال BAW

جدول شماره ۳: حضور و عدم حضور لکه‌های فلاونوئیدی روی کروماتوگرام حاصل از TLC یک‌بُعدی مربوط به برگ

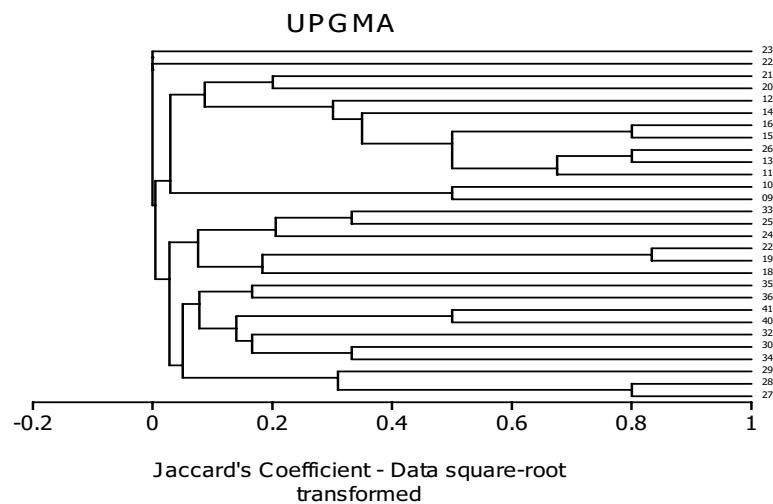
جمعیت‌های مختلف گونه Astragalus gossypinis

R <sub>f</sub>	0009	0010	0011	0012	0013	0014	0015	0016	0018	0019	0020	0021	0022	0023	0024	0025	0026	0027	0028	0029	0030	0032	0033	0034	0035	0036		
0039	0040	0041																										
۰۷,1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0
10.7	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
12.8	0	0	0	0	1	1	1	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
14.2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
16.4	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0
17.8	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0
21.4	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	1	0	1	0	1	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0	0	0	0
22.1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0	0	0	0	1	0	0	0	1	0	0	0
25.0	0	0	1	1	1	1	1	1	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0	1	0	0	0	0	0	0	1	0	0
26.4	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
30.0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
31.0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	1	1	0	1	0	0	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
32.1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0	0	0	0	0	1	1	0	0	0	0	0
35.7	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0	0	1	1	0	0	0
37.8	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0	0	1	0	0
38.5	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0
42.7	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0	0	0	0	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
42.8	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0	1	0	0	0	0	0	0	0
44.2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
46.4	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0	1	0	0	0
47.8	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0	0	0	0	0	0	1	1
49.2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
50	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0	1	0	0	0	1	0	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0
50.7	0	0	1	0	1	0	1	1	0	0	1	0	0	0	0	0	0	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
53.5	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0	0	0	0	0
54.2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
57.1	1	0	0	1	1	0	0	0	0	1	0	0	0	0	0	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
59.2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0	0	0	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
60.7	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
64.2	0	0	0	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0	0	0
70.0	0	0	0	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
72.8	1	1	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	1	0	0	0	0
75.0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0	1	0	0	0	0	0	0	1	0	0	0	0	0	0	1	0
76.4	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
77.1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	1	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
77.8	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
82.8	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	1	1	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0	0	0	0	0	0
92.8	0	0	0	0	0	0	1	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
96.4	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0





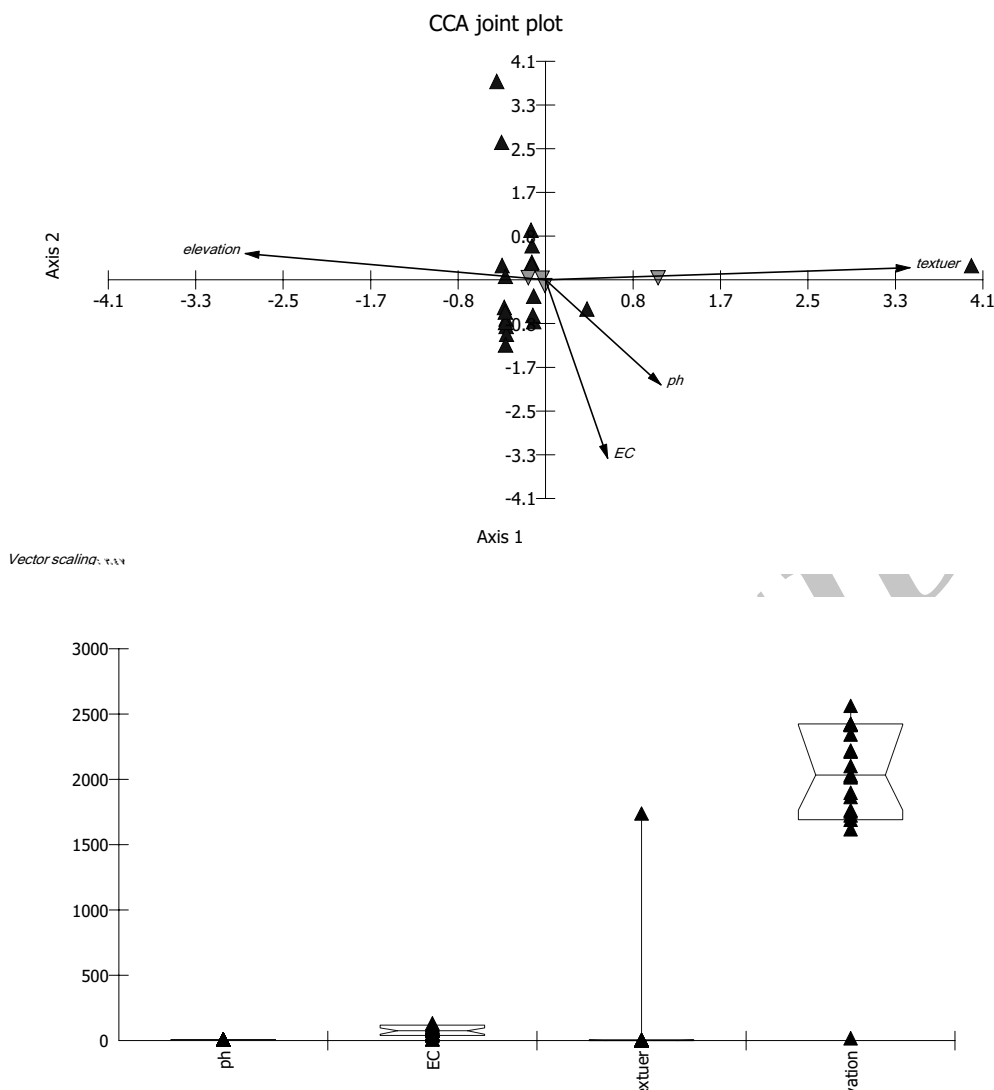
شکل ۳: رسته‌بندی داده‌های فلاونوئیدی گونه *Astragalus gossypinus* به روش PCA



شکل ۴: دندروگرام حاصل از تجزیه خوشه‌ای مطالعات گلیکوزیدی فلاونوئیدها به روش UPGMA با ضریب Jaccard در جمعیت‌های مختلف گونه *Astragalus gossypinus*

جدایی گروه‌های مختلف به دست آمده دارد. همان‌طور که در شکل ۵ نشان داده شده است، عامل ارتفاع به عنوان مهم‌ترین عامل اکولوژیک در بین عوامل مورد مطالعه در دسته‌بندی زیستگاه‌ها مؤثر است.

**۲-۴ نتایج حاصل از آنالیز داده‌های اکولوژیک**  
از بین عوامل اکولوژیک مورد مطالعه شامل طول و عرض جغرافیایی زیستگاه، ارتفاع، بافت خاک، جهت شیب، درصد شیب، pH و EC، برخی عوامل از قبیل ارتفاع، بافت خاک، EC و pH آنالیز شدند. نتایج حاصل از آنالیز این عوامل نشان داد از بین آنها عامل ارتفاع نقش بسیار مهمی در



شکل ۵: نتایج حاصل از آنالیز داده‌های اکولوژیک زیستگاه‌های دارای گونه *Astragalus gossypinus* به روش CCA

## ۵- بحث و نتیجه‌گیری

اثر فاکتورهای اقلیمی در سازمان‌دهی سطوح مختلف در سامانه‌های زیستی مشاهده شده است. افراد یک گونه به‌عنوان واحدهای اصلی یک اکوسیستم هستند که به تغییرات اقلیمی پاسخ می‌دهند. فاکتورهای اکولوژیک اثر مهمی روی ترکیب رُستنی‌ها و ریختارهای گیاهی در یک منطقه دارند. هر گونه تغییر در فاکتورهای اکولوژیک می‌تواند به تغییراتی در ترکیب رُستنی‌ها یا حتی ریختار گیاهی منجر گردد. بنابراین، تنوع زیستی، نتیجهٔ پاسخ افراد یک

اکوسیستم به شرایط مختلف محیطی است و آن می‌تواند به شکل‌های ژنوتیپ، فنوتیپ یا کموتیپ و حتی زیرگونه تجلی یابد و یا به گونه‌زایی منجر شود. مطالعات زیادی به‌منظور تعیین تنوع درون و بین‌گونه‌ای انجام گرفته که از جملهٔ آنهاست: (Turesson, 1922; Mooney & Billings, 1959; Bernhrdi, 2004; Perez-Alonso, 2003; Koch Semmar et.al. 2005; Telascra et.al. 2006).

بیشتر این مطالعات تنوع درون و بین‌گونه‌ای را در سطح فنوتیپ، اکوتیپ، کموتیپ و نشان می‌دهند. همهٔ این مطالعات نشان می‌دهند که

مورد مطالعه دارای تنوع شیمیایی درون‌گونه‌ای هستند. به عبارت دیگر، عوامل اکولوژیک مختلف اثرات مهمی در ایجاد تنوع درون‌گونه‌ای دارند، اما همه عوامل تأثیرات مشابه ندارند. همان‌طور که نتایج نشان می‌دهد در این مطالعه، از بین عوامل اکولوژیک مختلف، عامل ارتفاع به‌عنوان مهم‌ترین عامل اکولوژیک در ایجاد تنوع شیمیایی است. نتایج حاصل از بررسی فلاونوئیدهای برگ جمعیت‌های مختلف گونه *Astragalus gossypinus* و چگونگی الگوی پراکندگی لکه‌های فلاونوئیدی بر روی صفحات TLC مربوط به جمعیت‌های مختلف این گونه نشان داد که تفاوت‌های فراوانی در الگوی پراکندگی لکه‌های فلاونوئیدی افراد مختلف این گونه مشاهده می‌شود، که تفاوت در کمیّت و کیفیت لکه‌های فلاونوئیدی افراد مختلف این گونه بیانگر وجود تفاوت ترکیبات فیتوشیمیایی (فلاونوئیدها)، در جمعیت‌های مختلف این گونه است. آنالیز حاصل از داده‌های فیتوشیمیایی و بررسی گروه‌های به‌دست آمده از دندروگرام حاصل از روش WARD و UPGMA نیز گروه‌بندی‌ای را ارائه داد که وجود تنوع درون‌گونه‌ای آن را به‌خوبی تأیید کردند. بنابراین، به نظر می‌رسد الگوهای فنلی و متابولیت‌های فلاونوئیدی، به‌عنوان مارکرهایی مناسب در جهت درک روند تنوع زیستی به شکل تنوع درون‌گونه‌ای - که در نتیجه شرایط مختلف ژئوگرافیک و اکولوژیک به وجود آمده است - هستند.

#### منابع

هدیه‌لو، مریم (۱۳۸۳)، بررسی کموناکسونومیک جنس خلر (*Lathyrus*) در ایران، پایان‌نامه کارشناسی ارشد علوم گیاهی دانشگاه بوعلی سینا، همدان؛

عوامل اکولوژیک مختلف در زیستگاه‌های متفاوت می‌تواند تغییراتی از قبیل تغییرات مورفولوژیکی، سیتولوژیکی، فیزیولوژیکی و غیره در گیاهانی با گسترش وسیع به وجود آورد. بررسی‌های انجام‌شده توسط محققان نشان می‌دهد که گونه‌هایی که می‌توانند در زیستگاه‌های مختلف با شرایط اکولوژیک و فلوریستیک متفاوت حضور داشته باشند، دارای دامنه انتشار وسیعی هستند. بنابراین، حضور این گونه‌ها در چنین شرایطی نشان‌دهنده خوپذیری یا تطابق بالای این گیاهان نسبت به شرایط متفاوت اکولوژیک است.

ازسوی دیگر، در بررسی گونه‌های گیاهی باید در نظر داشت که هیچ گونه گیاهی در هیچ زیستگاهی به‌طور تصادفی بقا نمی‌یابد. با توجه به اینکه هر زیستگاهی دارای ترکیبی از عوامل بوم‌شناختی ویژه خود است، بر اثر عوامل اکولوژیک خاص حاکم بر آن، ترکیب گونه‌ای ویژه‌ای را می‌پذیرد. بنابراین نقش و اهمیت عوامل اکولوژیک روی ترکیب رُستنی‌ها و روابط دوجانبه آنها در یک زیستگاه مشخص می‌شود. پس تنوع و تغییر عوامل اکولوژیک و تأثیر پدیده‌هایی چون برهم‌کنش و جایگزینی عوامل اکولوژیکی، باعث به وجود آمدن شرایط اکولوژیک مختلف و در نتیجه ایجاد زیستگاه‌های متفاوت در یک منطقه می‌شود. پس برای بررسی و پی بردن به وجود تنوع در زیستگاه‌های متفاوت یک منطقه لازم است معیارهای اکولوژیک نیز به کار برده شود. بر همین اساس سعی شد تا در بررسی و تعیین تنوع زیستی، به‌صورت تنوع درون‌گونه‌ای، در گونه *Astragalus gossypinus* از معیار اکولوژیک نیز در مرحله جمع‌آوری داده‌های گیاهی استفاده شود. مطالعه انجام‌شده نشان داد افراد گونه *Astragalus gossypinus* در زیستگاه‌های

**Judd, W.** et.al. (1999), "Plant Systematics", phylogenetic approach. Sinauer association, Inc. Sunderland, Massachusetts, USA, 45-92;

**Koch, M. and K.G. Bernhardt** (2004). "Comparative Biogeography of the Cytotypes of Annual *Microthlaspi perfoliatum* (Brassicaceae) in Europe using isozymes and cpDNA data: refugia, diversitr centers, and postglacial colonization. *American J of Bot.* 91(1): 115-124;

**Markham, K. R.** (1982), *Techniques of Flavonoid Jdentification*, London, Academic press;

**Medica-Saric, M. et. al.** (2004), "Optimization of chromatography of flavonoids and phenolic acids", *Croatica chemical acta*, CCACAA: 77(1-2): 361-366;

**Mooney, H.A. and W.D. Billings**, (1959), "Comparative physiological ecology of arctic and alpine populations of *Oxyria digyna*", *Ecological monographs.* 31: 1-29;

**Perez-Alonso M.J. et.al.** (2003), Variations in the essential oil composition of *Artemisia pedemontana* gathered in Spain: chemotype camphor-1,8- cineole and chemotype davanone", *Biochem. Syst. Ecol.* 31: 77-84;

**Semmar, N. et.al.** (2005), "Chemotaxonomic analysis of *Astragalus caprinus* (Fabaceae) based on the flavonic patterns", *Biochemical Systematics and ecology*: 33 (2005):187-200;

**Telascrea, M.et.al.** (2006), "Essential oil from leaves of *Cryptocarya mandioccana* Meisner (Lauraceae): Composition and intraspecific chemical variability, *biochem. Syst. Ecol.* 20: 1-11;

**Turesson, G.** (1922), "The species and variety as ecological units", *Hereditas*, 3: 100-113;

**Wagner, H. and SBladt**, (1996). *Plant Drug Analysis: A Thin Layer Chromatography Atlas*, Springer Germany. ■

Archive