

کاربرد ایزوتوب های پایدار در مطالعات اکولوژی

آزمایشگاه مرکزی دانشگاه اراک، آزمایشگاه تحقیقاتی ایزوتوب های پایدار

چکیده

آنالیز ایزوتوب پایدار اخیرا در تحقیقات بوم شناختی (اکولوژی) مورد توجه بسیاری قرار گرفته است. این روش نه تنها به منظور بررسی و تشخیص تغییرات رژیم غذایی موجودات زنده و ردیابی منابع تغذیه ای آن ها به کار می رود، بلکه برای شناسایی منشا و الگوهای (حرکات) مهاجرتی حیات وحش نیز استفاده می شود. امروزه آنالیز ایزوتوب پایدار به عنوان یک ابزار مفید در بازسازی^۱ و تفسیر رژیم های غذایی گذشتگان، مشخص کردن روابط تغذیه ای^۲، تشریح الگوهای تخصیص منابع غذایی^۳ و ساخت شبکه های غذایی^۴ پذیرفته شده است. به طوری که تعداد مطالعات گزارش شده با استفاده از آنالیز ایزوتوب پایدار در زمینه اکولوژی تغذیه ای^۵ در دهه گذشته افزایش یافته است.

واژگان کلیدی: ایزوتوب های پایدار، انگشت نگاری ایزوتوبی، مطالعات اکولوژی

مقدمه

نسبت ایزوتوبی کربن در گیاهان ممکن است دچار تغییرات بسیاری شود: (الف) در قسمت های مختلف یک گیاه، (ب) در گیاهان مختلف از یک گونه، (پ) در گونه های مختلف گیاهان، (ت) در زیستگاه های مختلف گیاهان و (ث) در یک گیاه یا بافت گیاهی به عنوان تابعی از زمان. بسیاری از این تغییرات ایزوتوبی به علت تفاوت در ترکیب ایزوتوبی منابع استفاده شده توسط گیاه و جدایش بیولوژیکی ایزوتوبهای موجود در گیاهان ایجاد می شود. بنابراین، یک بافت گیاهی معین در یک زمان معین ممکن است یک "اثر انگشت"^۶ منحصر بفرد با توجه به ترکیب ایزوتوبی خاص خود داشته

¹Reconstructing diets

²Trophic relationships

³Elucidating patterns of resource allocation

⁴Food web

⁵Trophic

⁶Fingerprint

باشد [1-3]. حیواناتی که از این گیاهان تغذیه می کنند، با ایزوتوب های موجود در مواد غذایی مصرف شده نشان دار^۱ می شوند، زیرا در واقع حیوانات مواد شیمیایی موجود در رژیم غذایی را به بافت های بدن خود وارد می کنند. در این مرحله جدایش ایزوتوبی بیشتری ممکن است رخ دهد و اثر این جدایش در نسبت های ایزوتوبی تحت تاثیر فیزیولوژی حیوان قرار دارد. این عوامل متنوع موثر در ترکیب ایزوتوبی حیوانات نشان می دهد که اندازه گیری نسبت های ایزوتوبی در حیوانات می تواند اطلاعات بسیار مفیدی درباره روابط تروفیکی، اکولوژی تغذیه^۲ و فیزیولوژی فراهم کند. این اطلاعات عبارتند از: بررسی رژیم غذایی حیوان (سطح تروفیک^۳، موقعیت شبکه غذایی^۴، تخمین منطقه تغذیه حیوان و چگونگی استفاده حیوان از مواد شیمیایی (شکار) در بدن خود. همچنین زمان تغییرات نیز می تواند با اندازه گیری های متوالی بر روی نمونه هایی از حیوانات از یک جمعیت، بر روی نمونه های بافت یک حیوان، یا برخی از بافتها، مانند مو، ناخن، یا بال نهنگ، که به طور مداوم در طول زمان سنتز شده اند، تعیین شود. تعیین زمان امکان بررسی مواردی مانند الگوهای مهاجرت، سن حیوانات مختلف، تغییر زیستگاه و رژیم غذایی در زمان بلوغ را امکان پذیر می سازد. بافت های مختلف در حیوانات با سرعت های مختلف، تغییر می کنند، بنابراین اندازه گیری نسبت ایزوتوبی در بافت های مختلف در یک گونه می تواند جنبه های پویای بوم شناسی و فیزیولوژی آن را نمایان سازد. همچنین با اندازه گیری های ایزوتوبی مناسب بر روی چندین گونه مهم از حیوانات در یک اکوسیستم، شبکه های غذایی و سرعت جریان کربن و انرژی در اکوسیستم مورد نظر را می توان برآورد کرد. اندازه گیری نسبت ایزوتوبی در فسیل های حیوانات و گیاهان، می تواند جنبه های جذاب از بوم شناسی دیرین^۵ حیوانات و همینطور انسان را نشان دهد [1-3].

- ایزوتوب های پایدار

متداول ترین ایزوتوب های پایدار مربوط به عناصر هیدروژن (H)، کربن(C)، نیتروژن(N)، اکسیژن(O) و سولفور (S) می باشد. جدول ۱ میانگین فراوانی برخی از ایزوتوب های پایدار را نشان می دهد.

¹Labeling feeding ecology

² Feeding ecology

³ Trophic level

⁴ Food web position

⁵ Paleoecology

جدول ۱: فراوانی طبیعی متداول ترین ایزوتوفهای پایدار

هیدروژن	کربن	نیتروژن	اکسیژن	سولفور
$^1\text{H} : 99.984\%$	$^{12}\text{C} : 98.89\%$	$^{14}\text{N} : 99.64\%$	$^{16}\text{O} : 99.763\%$	$^{32}\text{S} : 95.02\%$
$^2\text{H} : 0.0156\%$	$^{13}\text{C} : 1.11\%$	$^{15}\text{N} : 0.36\%$	$^{18}\text{O} : 0.1995\%$	$^{34}\text{S} : 4.21\%$

نسبت ایزوتوبی یک نمونه (R) بصورت نسبت تعداد اتم های یک ایزوتوب (سنگین تر) به تعداد اتم های ایزوتوب دیگر (سبکتر) همان عنصر شیمیایی ($\text{C}^{13}/\text{C}^{12}$) تعریف می شود [4]. نسبت این ایزوتوب ها از زمان پیدایش زمین تاکنون تغییر نکرده است ولی تغییرات محلی به دلیل بسیاری از فرآیندهای فیزیکی، شیمیایی و بیولوژیکی ایجاد می شود. برای ثبت یک اثر انگشت ایزوتوبی نیاز به اندازه گیری بسیار دقیق نسبت ایزوتوبی (مثل $\text{C}^{13}/\text{C}^{12}$) در نمونه مورد نظر می باشد. نسبت های ایزوتوب های پایدار (R) ($\text{H}^2/\text{H}^1, \text{C}^{13}/\text{C}^{12}, \text{N}^{15}/\text{N}^{14}, \text{S}^{34}/\text{S}^{32}, \text{O}^{18}/\text{O}^{16}$) بطور دقیق و صحیح توسط تکنیک های اختصاصی مانند IR-MASS قابل اندازه گیری هستند . شکل پذیرفته شده برای گزارش ترکیب ایزوتوبی یک نمونه، نماد دلتا (δ) می باشد. در واقع تفاوت در نسبت های ایزوتوبی اغلب با نماد دلتا نشان داده شده و نسبت به یک استاندارد بین المللی محاسبه می شود . برای مثال، مقدار دلتا (δ) برای ترکیب ایزوتوبی کربن در یک نمونه بصورت زیر نشان داده می شود [5]:

$$\delta^{13}\text{C} (\%) = \left(\frac{R_{\text{نمونه}} - R_{\text{استاندارد}}}{R_{\text{استاندارد}}} \right) \times 1000$$

تغییرات فراوانی ایزوتوبها (نسبت های ایزوتوبی) برای اغلب عناصر مورد مطالعه معمولاً کوچک هستند و مقادیر به صورت قسمت درصد (%) یا percent، قسمت در هزار (per mil) یا قسمت در میلیون (ppm) گزارش شده است.

- کاربرد ایزوتوب های پایدار در مطالعات اکولوژی گیاهان

در سالهای اخیر استفاده از روش های آنالیز ایزوتوبی (پایدار) در علوم زیستی و غیرزیستی رشد قابل توجهی داشته است.

در علم بوم شناسی یا اکولوژی نیز کاربردهای مختلفی از تکنیک های ایزوتوبی پایدار مورد بررسی قرار گرفته اند.

از جمله کاربردهای ایزوتوب های پایدار می توان به موارد زیر اشاره کرد:

➤ مطالعه مکانیسم های موثر بر جدایش^۱ ایزوتوبی کربن در مسیر های مختلف فتوسنتر گیاهان

جدایش ایزوتوبهای کربن ضمن فتوسنتر نتیجه چندین فرآیند بیوشیمیایی و فیزیکی متفاوت می باشد که در کنترل جذب CO_2 شرکت دارند. این فرآیندها تمایلات مختلفی برای تمایز ^{13}C و ^{12}C دارند و تمایز کلی یک گیاه خاص، به مکانیسم ثبیت CO_2 در گیاه و فرایندهای موثر بر فتوسنتر وابسته می باشد. تا کنون مطالعات بسیاری به منظور بررسی اثر عوامل محیطی و بیولوژیکی بر ترکیب ایزوتوبی کربن گیاهان گزارش شده است [6, 7].

مسیرهای مختلف متابولیسم گیاهان شامل C_3 (اکثر گیاهان)، C_4 (ذرت) و CAM (Sukculents) باعث ایجاد نسبت های ایزوتوبی متفاوت کربن $(\delta^{13}\text{C}/^{12}\text{C})$ یا ^{13}C در بافت گیاه و فراورده های گیاهی می شوند . به عنوان مثال، محصولاتی که از ذرت ساخته شده اند، از نظر ترکیب ایزوتوبی به طور واضحی متفاوت از فراورده های حاصل از سایر مواد گیاهی می باشند . این تفاوت ها ایزوتوبی می توانند در سایر موجودات زنده نیز شناسایی شوند، زیرا این موجودات، از بافت های گیاهی تغذیه می کنند [6, 7].

با توجه به **جدول ۱**، کربن دارای دو ایزوتوب پایدار و طبیعی است (% ^{13}C (98.89) و (% ^{12}C (1.11)). نسبت این ایزوتوبها ($\delta^{13}\text{C}/^{12}\text{C}$) یا $\delta^{13}\text{C}$ نسبت به VPDB استاندارد (Vienna Pee Dee Belemnite) گزارش شده است. مقدار $\delta^{13}\text{C}$ جو (اتمسفر) ۷‰ است. ضمن فتوسنتر، کربن در بافت گیاه ثبیت شده و ^{13}C در بافت گیاه نسبت به اتمسفر به طور قابل توجهی کاهش می یابد . به دلیل تفاوت در واکنش های فتوسنتر استفاده شده توسط گیاه ، توزیعی در مقادیر $\delta^{13}\text{C}$ در گیاهان خشکی^۲ وجود دارد. بیشتر گیاهان خشکی گیاهان C_3 هستند و دارای مقادیر $\delta^{13}\text{C}$ بین ۲۴- تا ۳۴‰ می باشند. رده دوم گیاهان (گیاهان C_4) که شامل گیاهان آبزی، گیاهان بیابانی، گیاهان نمکی و

¹Fractionation

²Terrestrial plants

گیاهان گرمسیری هستند، دارای مقادیر $\delta^{13}\text{C}$ در حدود ۶- تا ۱۹‰ هستند. یک گروه هم (گیاهان CAM) شامل جلبک ها و گلشنگ ها دارای مقادیر $\delta^{13}\text{C}$ بین ۱۲- تا ۲۳‰ می باشند [6 - 10]. تعیین مقادیر $\delta^{13}\text{C}$ در گیاهان و ارگانیسم ها به ویژه هنگامی که با آنالیز $\delta^{34}\text{S}$ و یا $\delta^{15}\text{N}$ ترکیب شده باشند، می تواند اطلاعات بسیار مفیدی در مورد منابع تغذیه ای آن ها و روابط شبکه های غذایی، فراهم کند.

► مطالعه جدایش ایزوتوبی کربن و بررسی کارایی مصرف آب^۱ توسط گیاه

در ابتدا تعیین نسبت ایزوتوبی کربن در گیاهان برای بررسی انواع مسیرها ی فتوسنترزی مورد استفاده قرار گرفت . اخیرا آنالیز ایزوتوبی در مطالعات مربوط به بررسی کارایی مصرف آب در گیاهان C_3 توسعه یافته است [11]. بررسی کارایی مصرف آب فراورده های کشاورزی به علت محدودیت های کمی و کیفی این نهاده ارزشمند از جایگاه خاصی برخوردار می باشد.

► مطالعه نسبت ایزوتوبی کربن به عنوان شاخص کارایی مصرف آب در هالوفیت ها^۲ (گیاهان آب شور) - احتمال ارتباط با روش های تنظیم اسمزی

نتایج پیشی مطالعات نشان داده است که مقدار $\delta^{13}\text{C}$ در برخی هالوفیت های C_3 بسیار وابسته به شوری محیطی می باشد [12].

► استفاده از نسبت ایزوتوب کربن برای درک فرآیندهای اکوفیزیولوژی در گیاهان زمین های بسیار خشک (باير)^۳

نسبت ایزوتوبی کربن یک شاخص قابل اعتماد برای درک مسیر فتوسنترزی در گیاهان نواحی بسیار خشک می باشد. بررسی نسبت ایزوتوب کربن در گیاهان بیابانی نشان می دهد که توزیع مسیرهای فتوسنترزی به شدت با شرایط محیط زیست ارتباط دارد . به طوری که، در برگ گیاهان C_3 نواحی بسیار خشک، تغییرات قابل توجهی در نسبت ایزوتوبی کربن دیده می شود . این تغییرات مربوط به تفاوت در غلظت CO_2 بین سلولی می باشد . بررسی

¹Plant Water-Use Efficiency

²Halophytes

³Aridland Plants

ایزوتوپهای کربن پایدار در این گیاهان بیابانی دیدگاه های جدیدی در مورد تغییر الگوهای مصرف آب گیاه با تغییر

زیستگاه و برهمنکش بین متابولیسم مواد معدنی و مصرف آب ارائه می دهد [7].

➤ تغییر مقادیر $\delta^{13}\text{C}$ در حلقه های رشد سالانه درخت^۱

مدل های اخیر جدایش ایزوتوب کربن در گیاهان نشان داده است که عوامل محیطی مانند نور و مواد مغذی ممکن است

به تغییرات ترکیب ایزوتوبی کربن در حلقه های درخت منجر شود [13].

➤ مطالعه جدایش ایزوتوبی هیدروژن در بافت های گیاهی

منبع اصلی دوتریم در مواد آلی موجود در یک گیاه اتوتروپیک، آب محیط و در گیاهان خشکی آب موجود در خاک (آب

به عنوان منبع هیدروژنی) می باشد. محتوای دوتریم آب موجود در خاک عمدتاً به غلظت آن در بارش بستگی دارد.

ضمن میعان (تراکم) بخار آب، دوتریم نسبت به بخار اولیه غنی شده و در نتیجه بخار باقی مانده به طور فزاينده ای نسبت به دوتریم تهی می شود. تغییرات در مقدار دوتریم آبهای طبیعی بواسطه میعان و تبخیر بین $+100\%$ و -100%

۴۰۰- نسبت به محتوای دوتریم اقیانوس (SMOW) قرار دارد.

عوامل زیر بر محتوای دوتریم بارش و در نتیجه بر مقدار دوتریم آب موجود در خاک تاثیر می گذارند [14]:

- اثر عرض جغرافیایی

- اثر ارتفاع

- اثر قاره ای

- مجموع بارش

از آنجا که نسبت ایزوتوبی هیدروژن ($\delta^{18}\text{O}/\text{H}_2\text{O}$ یا δD) و اکسیژن ($\delta^{18}\text{O}/\text{O}^{16}$ یا δD) آب سطحی، به عرض جغرافیایی،

ارتفاع و فاصله از اقیانوس بستگی دارد، گیاهان مشابه در مناطق مختلف گاهی می توانند بر اساس ترکیب ایزوتوبی

هیدروژن و اکسیژن در بافت های سازنده شان متمایز شوند. زیرا آب باران پس از فرون شست، وارد بافت های گیاهی شده و

به بخشی از بافت بدن موجودات زنده دیگر تبدیل می شود. این فرآیند به طور بالقوه یک امضای ایزوتوبی مشخص را

^۱Tree Rings

برای تعیین منطقه‌ای که بافت گیاهی یا حیوانی مورد نظر در آنجا رشد کرده است (به عنوان مثال پرهاي پرنده)، ایجاد می‌کند.

► مطالعه نسبت ایزوتوپهای اکسیژن و هیدروژن در سلولز گیاهی: مکانیسم و کاربردها
ژئوشیمی دان‌ها معتقدند از آنجا که نسبت ایزوتوپهای اکسیژن و هیدروژن آب در دسترس برای شرکت در بافت گیاهان متاثر از شرایط آب و هوایی^۱ است، در نتیجه نسبت ایزوتوپ‌های هیدروژن و اکسیژن در مواد گیاهی نیز باید با توجه به شرایط آب و هوایی تعیین شود. برای تعیین آب و هوای تنها مسئله کشف مراحل جدایش ایزوتوب‌ها از مرحله ورود آب به ریشه‌ها تا سنتر سلولز در برگ‌ها می‌باشد [15, 16].

► اندازه گیری مقادیر C^{13} به عنوان شاخص‌های جریان کردن در اکوسیستم‌های دریایی و آب شیرین
► استفاده از ایزوتوپهای پایدار در ارزیابی تأثیر کشاورزی در خاک‌های خشک و نیمه خشک
► برآورد میزان تثبیت N_2 در اکوسیستم‌ها
► کوددهی سولفات و تغییرات ایزوتوبی گوگرد در ترکیب رسوبات دریاچه‌ها
► استفاده از ایزوتوب‌های پایدار نیتروژن و سولفور در مطالعه پاسخ گیاهان به آلودگی هوا
ترکیبات گوگرد و نیتروژن در بارش، ایوسل‌ها و گازهای جوی وجود دارند. فرآیندهای اتمسفری منجر به ترسیب مقادیر بسیاری از گوگرد و نیتروژن در مناطق صنعتی می‌شود. مطالعه ایزوتوپهای پایدار برای بررسی جذب آلودگی هوا توسط پوشش‌های گیاهی استفاده شده است. مطالعات ایزوتوب‌های نیتروژن و سولفور به درک اثرات آلودگی هوا بر گیاهان کمک زیادی می‌کند. تحقیقات آینده پتانسیل گوگرد و نیتروژن را در نفوذ به کوتیکو لها (پوست گیاهان) و ورود به مسیرهای متابولیک، و تأثیر آن‌ها بر متابولیسم عناصر دیگر و جایه جایی آن‌ها در سراسر گیاه را روشن می‌سازد [7].

¹Climate

-کاربرد ایزوتوپ های پایدار در مطالعات اکولوژی حیوانات

تاکنون روش آنالیز نسبت طبیعی ایزوتوپ های پایدار به منظور بررسی فرآیندهای زیست شناختی و فیزیولوژیکی در پژوهش های مربوط به اکولوژی گیاهان بسیار مورد استفاده قرار گرفته است. این روش همچنین می تواند ابزاری بسیار توانمند در بررسی اکولوژی حیوانات باشد . اکولوژیست های پرندگان، با انجام مطالعات متعددی در زمینه بررسی رژیم های غذایی پرندگان و نیز در زمینه ی مهاجرت آن ها، نقش مهمی در توسعه کاربردهای مختلف روش های آنالیز ایزوتوپی در اکولوژی حیوانات ایفا کرده اند. به عنوان مثال، عوامل موثر بر میزان جذب و جدایش ایزوتوپهای نیتروژن و کربن در بافت پرندگان مانند خون و پر پرندگان مورد بررسی قرار گرفته است [17, 18].

همچنین ایزوتوپهای پایدار نیتروژن ($\delta^{15}\text{N}$) و کربن ($\delta^{13}\text{C}$) اطلاعات ارزشمندی برای تخمین موقعیتهای تروفی و بررسی جریان کربن به مصرف کنندگان در شبکه های غذایی در اختیار می گذارند . به این منظور دو گونه آبزی مورد بررسی ایزوتوپی قرار گرفتند [19, 20].

► استفاده از ردیاب های ایزوتوپ طبیعی در بررسی شبکه غذایی آبزیان

یکی از مهمترین کاربردهای ایزوتوپ های پایدار، بررسی سلامت آبزیان و ارتباط آن با مقادیر ایزوتوپ پایدار نیتروژن موجود در بافت عضله بدن جاندار می باشد و نهایتا میزان سلامت جاندار و ارتباط آن با مواد غذایی موجود در اکوسیستم تعیین می گردد. کاربرد دیگر آنالیز ایزوتوپ های پایدار، تعیین میزان صید استاندارد در اکوسیستم ها با تعیین نزد ماهی ها از نظر وحشی یا اهلی بودن می باشد که در این روش میزان کربن پایدار موجود در بدن ماهیان (مربوط به مراکز توزیع به صورت تصادفی) با یکدیگر مقایسه می شود . با توجه به اینکه زندگی میلیون ها نفر در حاشیه دریاها متأثر از فعالیت های شیلاتی است و ذخایر آبزیان آن از روابط پیچیده اکولوژی برخوردار هستند، بنابراین استفاده از تکنیک ایزوتوپ های پایدار کربن و نیتروژن در بررسی میزان صید ماهیان مناطق مختلف و طول زنجیره غذایی، اهمیت زیادی دارد . همچنین، از آنجاکه مقادیر این ایزوتوپ ها با انرژی موجود در رژیم غذایی معمول مصرفی جاندار رابطه مستقیم دارد، آنالیز

ایزوتوبی به عنوان بهترین و قابل اطمینان ترین شاخص میزان جریان انرژی در بدن موجودات، انرژی جریان یافته در طول سطوح تروفی و در نهایت ارزیابی توان تولیدی مناطق مختلف اکوسیستم مطرح می شود.

نتیجه گیری

بررسی تغییرات رژیم غذایی موجودات زنده و ردیابی منابع تغذیه ای آن ها اهمیت بسیاری در مطالعات بوم شناختی دارد. طیف سنجی جرمی نسبت ایزوتوبی^۱ (IRMS)، امکان آنالیز ایزوتوب های پایدار ($^{12}\text{C}/^{13}\text{C}$ ، $^{14}\text{N}/^{15}\text{N}$ ، $^{1\text{H}}/\text{H}^2$)، این بافت های گیاهی و حیوانی فراهم کرده است. ترکیب ایزوتوبی این بافت ها می تواند به عنوان اثر انگشت برای تعیین منابع تغذیه ای آن ها استفاده شود. همچنین با انجام اندازه گیری های ایزوتوبی مناسب بر روی چندین گونه مهم از حیوانات در یک اکوسیستم، شبکه های غذایی و مقدار و سرعت جریان کربن و انرژی در اکوسیستم مورد نظر را می توان برآورد نمود. علاوه بر این، روش آنالیز ایزوتوبی به منظور شناسایی منشا و الگوهای مهاجرتی حیات وحش نیز به کار گرفته شده است. استفاده از روش های آنالیز ایزوتوبی و تعیین دقیق نسبت های ایزوتوبی، اطلاعات ارزشمندی در زمینه تحقیقات اکولوژی گیاهان و حیوانات فراهم می آورد.

منابع

- [1] LL Tieszen, TW Boutton, KG Tesdahl, NA Slade, Fractionation and turnover of stable carbon isotopes in animal tissues: implications for $\delta^{13}\text{C}$ analysis of diet. *Oecologia*, 57(1983)32-37.
- [2] LL Tieszen, D Hein, AA Ovortrup, JH Troughton, SK Imbamba, Use of $\delta^{13}\text{C}$ values to determine vegetation selectivity in East African herbivores. *Oecologia*, 37(1979) 351-359.
- [3] YV Schirnding, NJ Van der Merwe, JC VogelInfluence of diet and age on carbon isotope ratios in ostrich eggshell. *Archaeometry*, 24 (1982) 3-20.

¹Isotope ratio mass spectrometry

- [4] LA Chesson, BJ Tipple, and JD Howa, GJ Bowen, JE Barnette, TE Cerling, JR Ehleringer, *Stable Isotopes in Forensics Applications*, Elsevier, 2014.
- [5] M Elsner, G Imfeld, Compound-specific isotope analysis (CSIA) of micropollutants in the environment — current developments and future challenges, *Current Opinion in Biotechnology* 41(2016) 60–72.
- [6] B Fry, *Stable Isotope Ecology*, New York: Springer, 2006.
- [7] PW Rundel, J .R. Ehleringer, K. A. Nagy, *Stable isotopes in ecological research*, Springer-Verlag, New York, 1989.
- [8] JC Vogel, *Fractionation of Carbon Isotopes During Photosynthesis*. Springer- Verlag, Berlin, 1980.
- [9] JH Troughton, KA Card, CH Hendy, Photosynthetic pathways and carbon isotope discrimination by plants. *Carnegie Inst. Wash. Yearb.* 73 (1974) 768-780.
- [10] JC Vogel, *Fractionation of Carbon Isotopes During Photosynthesis*. Springer-Verlag, Berlin (1980).
- [11] GD Farquhar, RA Richards, Isotopic composition of plant carbon correlates with water-use efficiency of wheat genotypes. *Aust. J. Plant Physiol.* II, (1984) 539-552.
- [12] RD Guy, DM Reid, HR Krouse, Shifts in carbon isotope ratios of two C₃ halophytes under natural and artificial conditions. *Oecologia*, 44(1980)241-247.
- [13] RJ Francey, GD Farquhar, An explanation of ¹³C/¹²C variations in tree rings. *Nature* 297(1982):28-31.
- [14] W-G Schiegl, Natural deuterium in biogenic materials. Influence of environment and geophysical applications. Ph.D. thesis, University of South Africa, Pretoria, 1970.
- [15] S Epstein, P Thompson, CJ Yapp, Oxygen and hydrogen isotopic ratios in plant cellulose. *Science*, 198(1977)1209-1215.
- [16] S Epstein, CJ Yapp, JH Hall, The determination of the D/H ratio of non-exchangeable hydrogen in cellulose extracted from aquatic and land plants. *Earth*

Planet. Sci. Lett. 30 (1976) 241-251.

[17] S Bearhop, S Waldron , SC Votier , RW Furness .Factors that influence assimilation rates and fractionation of nitrogen and carbon stable isotopes in avian blood and feathers. Physiol Biochem Zool. 75(5) (2002)451-8.

[18] LZ Gannes, DM O'Brien, C. Rio, M. O'Brien, Stable isotopes in animal ecology: Assumptions, caveats, and a call for more laboratory experiments, Ecology 78(4) (1997) 1271-1276.

[19] David M. Post, Using stable isotopes to estimate trophic position: models, methods, and assumptions, Ecology. 83 (3) (2002) 703-718.

[20] HB Vander Zanden, DX Soto, GJ Bowen, KA Hobson, Expanding the Isotopic Toolbox: Applications of Hydrogen and Oxygen Stable Isotope Ratios to Food Web Studies Review Front. Ecol. Evol. (2016).