

## شناسایی و تعیین رادیوشمیابی عناصر منیزیوم، منگنز و مولیبدن در مواد زیست‌شناختی

احمد قریب و گاظم فاطمی

مرکز پژوهشی

سازمان انرژی اتمی ایران

### چکیده

تعیین مقدار منگنز، منیزیوم و مولیبدن به عنوان عناصر ضروری کم مقدار در مواد زیست‌شناختی<sup>۱</sup> و غذایی اهمیت ویژه‌ای دارند، تداخل و همپوشانی فوتوبیکهای گاماًی این عناصر مانع اندازه‌گیری آنها از طریق INAA<sup>۲</sup> می‌شوند. از این رو چند روش رادیوشمیابی (RNAA) بمنظور دستیابی به این هدف پیشنهاد شده است. این روشها نه تنها در مدت نسبتاً کوتاهی (کمتر از بیست دقیقه) انجام فرآیندهای شیمیابی را میسر می‌سازند بلکه بازدهی بسیار خوب را پس از عملیات شیمیابی نیز عرضه می‌دارند و خطاهای را عمدتاً به سطح کمتر از ۱۰٪ کاهش می‌دهند.

تحقیقاتی گروه رادیوشمیابی مرکز تحقیقات هسته‌ای انرژی اتمی، به ویژه تجزیه نمونه‌های زیست‌شناختی به طریق «تجزیه به روش فعال کردن نوترونی» (INAA)<sup>۳</sup> پیوسته مواجه با اشکالاتی در اندازه‌گیری منگنز و منیزیوم بوده است. زیرا تداخل فوتوبیک اصلی گاماًی Kev ۸۴۷ منگنز - ۵۶ با فوتوبیک اصلی گاماًی Kev ۸۴۴ منیزیوم - ۲۷، که حتی پس از گذشت چندین نیمه عمر از رادیونوکلئید منیزیوم - ۲۷ باز هم فوتوبیک گاماًی Kev ۸۴۷ منگنز، توأم با پیکهای مربوط به رادیونوکلئیدهای بیگانه است که این امر نه تنها مانع اندازه‌گیری دقیق

### ۱- مقدمه

در چند دهه اخیر، شیوه‌های تجزیه هسته‌ای و در راس آنها تجزیه به روش فعال کردن نوترونی (NAA)<sup>۴</sup> از برتری‌های خاص برخوردار بوده‌اند. بدین جهت، امروزه در طرحهای مهم مراکز تحقیقاتی، در مواردی که به تجزیه نیاز است اغلب، روش‌های تجزیه هسته‌ای پیشنهاد می‌شود. یکی از محسن روش NAA این است که تسهیلات و راههای مختلفی را در مقابله با مسائل تجزیه پیش روی متخصص تجزیه قرار می‌دهد. به عنوان مثال، استفاده از روش‌های مستداول تجزیه شیمیابی و بکارگرفتن خواص رادیونوکلئیدی عناصر مورد نظر بطور همزمان، راههای متعدد و متناسب با هدف تحقیق مورد نظر به شمار می‌روند. در این مورد، برخی از کارهای

۱- biological materials

۲- neutron activation analysis

۳- instrumental neutron activation analysis

[۱، ۲، ۴، ۵، ۸].

برای رفع مشکلات این اندازه‌گیری در صدد برآمدیم که از روش‌های رادیوشیمیایی استفاده کنیم. بکار بودن این روش‌ها سبب می‌شود که در مدتی کمتر از ۲۰ دقیقه رادیونوکلئیدهای مورد نظر از یکدیگر جدا و فرآیندهای بعدی به موقع پس‌گیری شوند.

آنچه که در این کار مورد توجه قرار گرفته است چگونگی برخورد با این مسئله و یافتن راه حل‌های مناسب، بعبارت دیگر روش‌شناسی لازم، به منظور دستیابی به اهداف مطرح شده به صورت ابداع یا اقتباس است:

منگنز می‌شود بلکه تعیین منیزیوم را نیز تقریباً بسیار دشوار می‌سازد زیرا، فوتوفیک گامای دیگر این رادیونوکلئید، یعنی  $^{104}$  Kev، با فوتوفیک گامای  $^{102}$  Kev رادیونوکلئید مولیبدن -  $^{91}$  نیز همپوشانی دارد. علاوه بر این، مقدار منیزیوم در مواد زیست‌شناختی خیلی بیشتر از منگنز است، از این‌رو، حتی پس از گذشت چند نیمه عمر از رادیونوکلئید منیزیوم باز هم مقداری از آن باقی می‌ماند و اندازه‌گیری این عناصر را مشکل می‌سازد. این اندازه‌گیری بدین لحاظ اهمیت دارد که عناصر موردنظر از عنصرهای ضروری مواد غذایی بشمار می‌روند [۱، ۳، ۶، ۷] و نقش بسیار مهمی در تعادل سوخت و ساز در بدن جانداران، به ویژه انسان دارند.

جدول ۱- مشخصات رادیونوکلئیدی عناصر منیزیوم، منگنز و مولیبدن [۹، ۱۰، ۱۱]

نام عنصر	ایزوتوپی	درصد فراوانی	سطح مقطع مؤثر نوترون حوازتی	تولید شده رادیونوکلئید	نیمه عمر (برحسب دقیقه)	انرژی	درصد شدت فوتوفیک گاما
Mg	$^{24}$ Mg	۱۱/۰۱	۰/۰۳۸ بارن		۹/۵	$\beta$ - $1/75$ Mev	%۷۰
Mn	$^{58}$ Mn	۱۰۰	۱۳/۳ بارن	$^{58}$ Mn	۱۵۴/۸	$\beta$ - $2/85$ Mev $\gamma$ - $844$ Kev	%۲۰
Mo		۹/۶	۰/۲ بارن	$^{91}$ Mo	۱۴/۶	$\beta$ - $2/2$ Mev $\gamma$ - $847$ Kev ۱۸۱۱ Kev	%۹۹
						۱۸۱۱ Kev ۲۱۱۲ Kev	%۲۹
						۲۱۱۲ Kev	%۱۵
						$\gamma$ - $190$ Kev	%۷
						۱۹۱ Kev	%۲۵
						۵۱۰ Kev	%۱۵
						۵۹۰ Kev	%۲۱
						۱۰۱۲ Kev	%۲۵

### ۱-۱-۲- تهیه نمونه بصورت خشک

در این مورد، حدود ۱۰۰ تا ۱۵۰ میلی گرم از هر یک از نمونه های مورد مطالعه به دقت در ظرف پلی اتیلنی خالص توزین شده اند. برای هر نمونه یک میلی لیتر از محلول نمونه ترکیبی به عنوان استاندارد در یک ظرف پلی اتیلنی خالص دیگر نیز تهیه شده و با لامپ زیر قرمز تا خشک شدن حرارت داده شده است. سپس هر جفت از این نمونه ها را در ظرف پلی اتیلن بزرگتر قرار داده و برای تابش دادن به مدت ۳ تا ۵ دقیقه در رایست<sup>۳</sup> رآکتور مرکز تحقیقات هسته ای با شارنو توون حرارتی معادل  $10^{12} \text{ S-1 cm}^{-2}$  از IAEA<sup>۱</sup> آذانس بمباران شده اند.

### ۲-۱-۲- تهیه نمونه بصورت مایع

حدود یک گرم از نمونه مورد مطالعه با حدود ۱۰ml اسید نیتریک (1:1) به مدت یک ساعت در یک بالون حرارت داده می شود تا از طریق تقطیر برگشت پذیر انحلال صورت گیرد. پس از قطع حرارت و سرد شدن، ۳ تا ۵ میلی لیتر آب اکسیژنه به آن اضافه می گردد و حرارت دادن به مدت نیم ساعت دیگر ادامه می یابد. اگر محلول کاملاً شفاف نباشد عمل تکرار می شود. در مورد نمونه برگهای شبدار، علاوه بر اسید نیتریک، ۳ml اسید پرکلریک نیز اضافه

### ۲- روش کار

قبل از بیان روش های آزمایش لازم است چگونگی تهیه نمونه ها شرح داده شود:

#### ۱- تهیه نمونه

نمونه های استاندارد مورد استفاده در این تحقیق عبارت بودند از:

جگر گوساله	(Bovine liver)
آرد گندم	(Wheat flour)
برگهای شبدار	(Orchard leaves)
پودر شیر	(Milk Powder) از IAEA <sup>۱</sup> آذانس بین المللی انرژی اتمی)

در ضمن، یک نمونه ترکیبی شامل منیزیوم، منگنز و مولیبدن برای مقایسه نیز تهیه شد. این عناصر به صورت اکسیدهای فوق العاده خالص توسط شرکت Johnson Matthey Chemical Limited تهیه شده بودند. غلظت این عناصر در محلول نهایی نمونه عبارت بودند از:

منیزیوم  $500\mu\text{g}/\text{ml}$

منگنز  $20\mu\text{g}/\text{ml}$

مولیبدن  $2\mu\text{g}/\text{ml}$

نمونه ها هم به صورت خشک و هم به صورت محلول تهیه می شدند. نمونه های خشک عموماً برای آزمایش های INAA و نمونه های محلول برای RNAA مورد استفاده قرار می گرفتند.

۱- National Bureau of Standards

۲- International Atomic Energy Agency

۳- rabbit

واستاندارد، مقدار منگنز حساب می‌شود و با تاثیر دادن عاملهای شدت فوتوبیک و بازده دستگاه شمارنده در انرژیهای مختلف می‌توان شدت فوتوبیک Kev ۸۴۷ منگنز را از روی فوتوبیک Kev ۱۸۱۱ محاسبه نمود. اگر مقدار اخیر از سطح کل زیر فوتوبیک مخلوط منگنز و منیزیوم کسر شود باقیمانده مربوط به منیزیوم خواهد بود. بدین ترتیب، مقدار منیزیوم نیز قابل محاسبه می‌گردد.

- طریق دیگر این است که فرض شود پس از ۱۲۰ دقیقه اثری از منیزیوم در طیف نمونه نمانده است. بنابراین سطح زیر فوتوبیک Kev ۸۴۷ باید کاملاً مربوط به منگنز باشد که با استفاده از رابطه  $A_{\text{Fe}} = A_{\text{Mn}} e^{k t}$  تبدیل به آکتیویتۀ اولیه منگنز (در ۱۲۰ دقیقه قبل) می‌شود، اگر این مقدار از سطح زیر فوتوبیک مخلوط منگنز و منیزیوم کسر شود باقیمانده مربوط به منیزیوم خالص است. بدین ترتیب ممکن است مقدار منیزیوم نیز محاسبه شود. (به جدولهای ۲ و ۳ مراجعه شود).

## ۲-۲-۲- روش‌های رادیوشیمیایی

روش‌های رادیوشیمیایی مناسب بدین جهت قابل اهمیتند که اشکالات موجود در روش‌های غیرمخرب می‌باشد با انتخاب سنجیدۀ آنها مرتفع گرددند. روش‌های رادیوشیمیایی متعددی وجود دارند [۱۶، ۱۷ و ۱۸] که متأسفانه در زمینه طرح ما، کارایی چندانی ندارند.

می‌شود. برای انحلال کامل، ممکن است گاهی لازم باشد در مرحله آخر جریان آب مبرد را قطع کرده تا حالت خشک حرارت داد، سپس مواد باقیمانده را دوباره در اسید رقیق حل نمود. در هر صورت، پس از سرد شدن کامل بالون، محتوی آن به بالون درجه دار ۲۵ میلی‌لیتری منتقل و با آب دوبار تقطیر شده به حجم مورد نظر رسانده می‌شود.

از این محلول مقادیر ۱ تا ۲ میلی‌لیتر به ظرف پلی‌اتیلن خالص منتقل نموده و با هرکدام یک نمونه توکیبی (طبق آنچه که در قسمت ۱-۱-۲ گفته شد) برای تابش دادن به رآکتور فرستاده می‌شود. این دسته از نمونه‌های منیزیوم حدود ۳ تا ۶ دقیقه در رآکتور مرکز تحقیقات هسته‌ای با شارنوتورون حرارتی  $\text{n cm}^{-2} \text{S}^{-1} / 7 \times 10^{12}$  بمباران می‌شوند.

## ۲-۲- روش‌های آزمایش

### ۱-۲-۲- روش غیرمخرب

ابتدا به منظور بررسی میزان بازدهی این روش بروزیهایی به وسیله INAA [۱۴ و ۱۵] به شرح زیر بعمل آمد.

نمونه واستاندارد مربوط به آن پس از تابش دادن، بلا فاصله و ۱۲۰ دقیقه بعد (زمانی که به طور معمول تصور می‌شود تمام رادیونوکلئید منیزیوم از بین رفتۀ باشد) شمارش شده است. مقدار منیزیوم و منگنز از دو طریق قابل محاسبه است:

- از مقایسه فوتوبیک Kev ۱۸۱۱ منگنز در نمونه

در مقدار کمی آب اکسیژنه و اسید کلریدریک (۱:۱) حل و برای شمارش به ظرف مخصوص منتقل می‌نمایند.<sup>۹</sup>

ب - در این روش منگنز بطور انتخابی با استفاده از شیوه استخراج مایع - مایع از بقیه رادیونوکلئیدها جدا می‌شود. در اینجا از دی‌اتیل دی‌تیوکاربامیک اسید (DDTC) استفاده شده است [۱۹].

برای تهیه محلول دی‌اتیل دی‌تیوکاربامیک اسید، ۲۵ ml محلول کلروفرم حاوی ۲ سولفورکربن را با ۳/۵ ml ۲۵ دیگر از محلول کلروفرم حاوی دی‌اتیل آمین مخلوط نموده و حجم آن را با افزودن کلروفرم به ۲۰۰ ml می‌رسانند و در بطری شیشه‌ای قهوه‌ای رنگ نگهداری می‌کنند.

طرز عمل: محتويات نمونه تابش دیده را به یک بشر ۱۰۰ میلی‌لیتری که حاوی محلول «همراه برند» (شامل دومیلی‌گرم منگنز، دو میلی‌گرم مولیبدن و چهار میلی‌گرم منیزیوم) و ۱ ml اسید کلریدریک است منتقل نموده و پس از چندبار شستشو و اضافه کردن محلولهای شستشو به بشر، محتويات آن تا حالت خشک حرارت داده می‌شود. جامد باقیمانده در ۲۰ ml آب مقطر حل، و pH آن بین ۳-۵ تنظیم می‌گردد. محلول حاصل به قیف جداکننده منتقل شده و یکبار با ۱۰ تا ۱۵ میلی‌لیتر محلول DDTc و

با توجه به نیمه عمر رادیونوکلئیدهای مورد بررسی و هدف طرح دو روش بکار رفته است که در زمان نسبتاً کوتاه بتوان رادیونوکلئیدهای منیزیوم و منگنز را بطور کامل از هم جدا ساخت. استفاده از این دو روش نتایج نسبتاً خوبی به بار آورده است. روش دوم گرچه طولانی تر است ولی نتایج بهتری را عرضه می‌دارد.

الف - روش اول بر این اساس است که منگنز در محیط آمونیاکی و حضور یک اکسید کننده قوی، مانند آب اکسیژنه، به صورت  $\text{MnO}_2$  رسوب می‌کند، در حالیکه منیزیوم، بخصوص در حضور یون آمونیم اضافی، به صورت محلول باقی می‌ماند بطوری که به آسانی و به سرعت می‌توان این دو عنصر را از هم جدا کرد. این عمل به طریق زیر انجام می‌گیرد: پس از ترخیص نمونه از رآکتور، کلیه محتويات نمونه و استاندارد مایع تابش دیده هر یک جداگانه به یک لوله سانتریفیوژ ۵۰ میلی‌لیتری محتوى محلول «همراه برند» منتقل می‌شود. (یک میلی‌لیتر محلول همراه برند شامل ۱۰ میلی‌گرم منیزیوم و ۱۰ میلی‌گرم منگنز است) سپس ۳ ml کلورو آمونیوم اشباع شده و یک میلی‌لیتر آب اکسیژنه اضافه می‌گردد (در این حال، محلول آمونیاکی قطره قطره اضافه می‌شود تا رسوب بطور کامل تشکیل شود). پس از سانتریفیوژ کردن با دور سریع به مدت ۵ دقیقه، محلول باقیمانده روی رسوب که حاوی رادیونوکلئید منیزیوم است شمارش می‌شود. رسوب را چندبار شستشو داده و

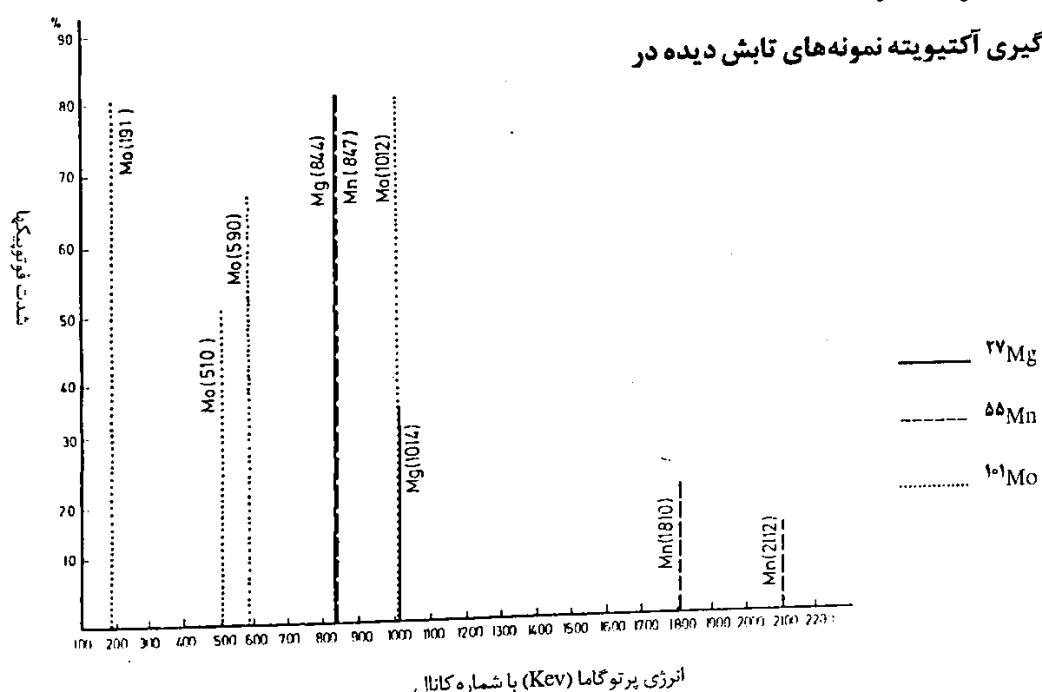
- این اندازه‌گیری نسبت به زمان واپاشی و حجم نمونه برداشت شده از حجم کل، تصحیح می‌شود.

پایان عملیات شیمیایی، روی قسمتی از محلول نهایی (حدود ۵ ml) در ظرف پلی‌اتیلنی به وسیله آشکارساز (Ge(Li)) که وصل به دستگاه مولتی کانال بوده صورت گرفته و مدت شمارش معمولاً ۱۰۰ ثانیه انتخاب شده است. توان تفکیک آشکارساز حدود ۴ بروای فوتوبیک Kev ۱۳۲۲ کیلوبالت - ۶۰ Kev ۳ برای فوتوبیک ۶۶۲ سزیم - ۱۳۷ است. بازده کل دستگاه شمارنده باتوریم - ۲۲۸ تعیین و در محاسبات منظور شده است. محاسبات سطح زیرفوتوبیک‌ها با استفاده از روش Covell [۲۰] انجام گرفت. تصحیحات لازم با توجه به گذشت زمان و حجم نمونه برداشت شده از کل نمونه به عمل آمده است.

سپس دوبار دیگر، هر بار با ۵ تا ۱۰ میلی‌لیتر از همین محلول، عمل استخراج مایع - مایع انجام می‌شود. این عمل، در واقع تا وقتی انجام می‌گیرد که محلول استخراج کننده بی‌رنگ بماند. در این حال منزیزیوم در فاز آبی همراه با سایر رادیونوکلئیدهای است و فاز آلی صرفاً محتوى منگنز می‌باشد. بنابراین هر یک از محلول‌های اخیر را به حجم مطلوب رسانده و حدود ۱۵ ml از آنها برای شمارش به ظرف مخصوص منتقل می‌شود. لازم است در اینجا توضیح داده شود که Mo در هر دو روش در فاز آبی قرار می‌گیرد و مقدارش فوق العاده کم است. به همین جهت اندازه‌گیری کمی آن در شرایط کار ما محدود نبود.

### ۲-۳- اندازه‌گیری آکتیویته

اندازه‌گیری آکتیویته نمونه‌های تابش دیده در

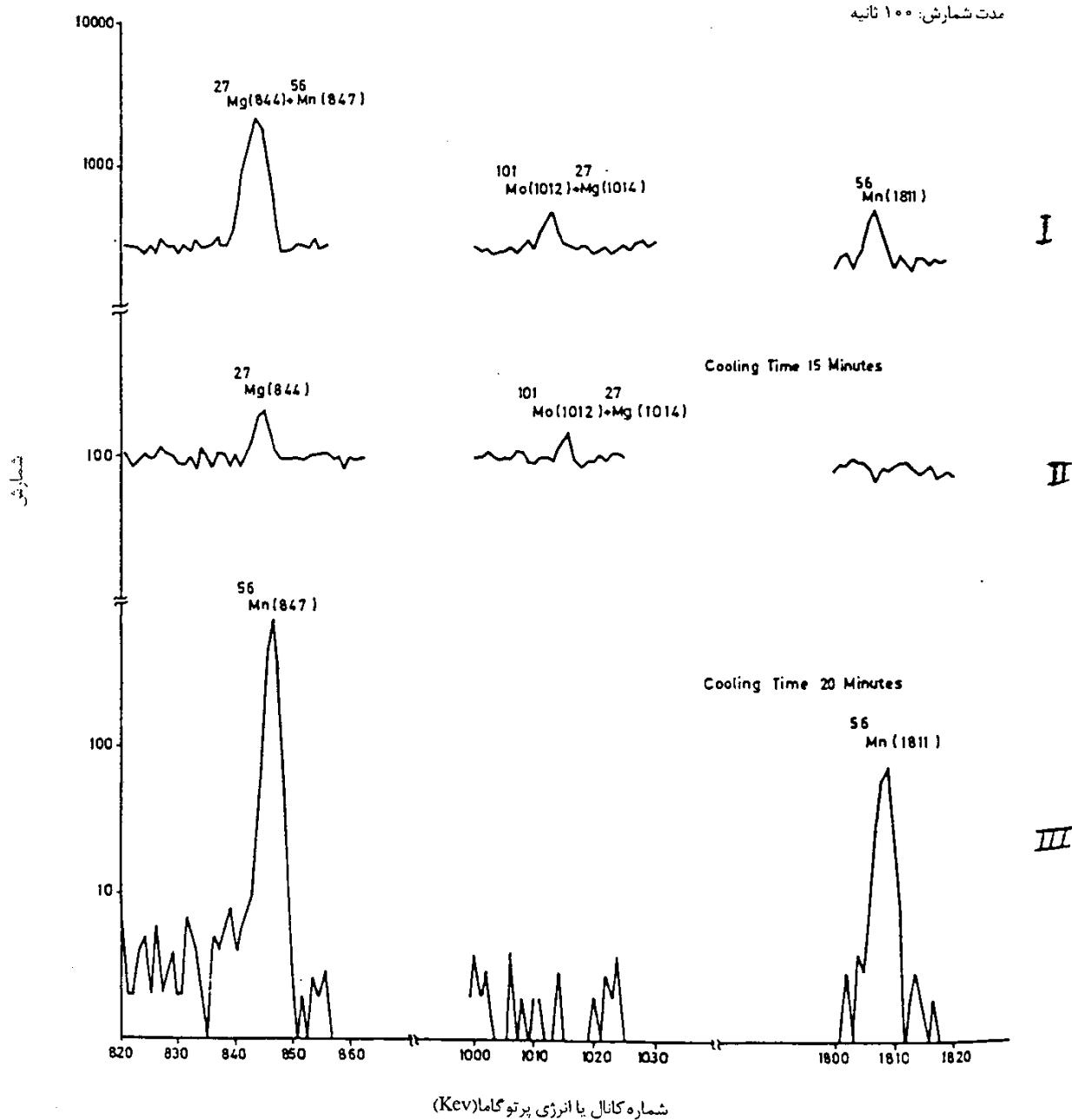


شکل ۱-نمای تداخل و همپوشانی فوتوبیکهای گامای عناصر مورد بررسی

نمونه: برگهای شبدر

مدت پرتودهی: ۵ دقیقه

مدت شمارش: ۱۰۰ ثانیه



شکل ۲- طیف گامای نمونه برگ شبدر پس از بمباران با نوترون حرارت  $6.5 \times 10^{13} \text{n/cm}^2 \cdot \text{s}$

I- قبل از عملیات شیمیایی. II- رادیونوکلئید منیزیوم و مواییدن پس از عملیات شیمیایی. III- رادیونوکلئید منگنز پس از عملیات شیمیایی. زمان تابش دهی، ۵ ثانیه.

جدول ۲- نتایج اندازه‌گیری Mn در نمونه‌های زیست‌شناختی با استفاده از تجزیه بطریق فعال کردن نوترونی

نتایج گزارش شده [۱۲و۱۲]	RNAA روشن		INAA روشن		نمونه‌ها
	روش ب	روش الف	۱۸۱۱ Kev فوتوفیک	۸۴۷ Kev فوتوفیک	
۱۰/۳		۱۲/۱±۰/۸ %۶	۹/۷±۲/۶ %۲۷	۱۲/۲±۳/۰ %۲۴	چگر گوساله (۱۵۷۷)
۹۱		۴۷±۱۲ %۱۲		۱۰۷±۱۱ %۱۰	برگ شبدر (۱۵۷۱)
۰/۳۸	۰/۴۶±۰/۱۰ %۲۲	۰/۳۲±۰/۰۱ %۴	۰/۷±۰/۱ %۱۷	۰/۸۷±۰/۲۱ %۲۴	پودر شیر (A-۱۱)
۸/۵	۱۱/۳±۱/۷ %۱۵	۷/۴±۱/۰ %۱۳	۱۰±۲ %۲۰	۱۲±۲ %۱۶	آرد گندم (۱۵۶۷)

جدول ۳- نتایج اندازه‌گیری Mg در نمونه‌های زیست‌شناختی با استفاده از تجزیه بطریق فعال کردن نوترونی

نتایج گزارش شده [۱۲و۱۲]	RNAA روشن		استفاده از فوتوفیک ۸۴۴ با INAA روشن	نمونه‌ها
	روش ب	روش الف		
۶۰۴		۶۰۸±۵۲ %۸	۵۹۷±۱۰۶ %۱۹	چگر گوساله (۱۵۷۷)
۶۲۰		۶۳۰۰±۷۸۵ %۱۲	۶۹۰۰±۳۶۰ %۵	برگ شبدر (۱۵۷۱)
۱۱۱۰	۱۱۹۴±۴۲ %۴	۱۱۱۷±۷۶ %۷	۱۱۰۰±۰/۱۲۴ %۱۱	پودر شیر (A-۱۱)
-	۴۸۴±۱۷ %۲	۳۷۷۲±۴۷ %۱۳	۵۷۵±۱۰۶ %۱۸	آرد گندم (۱۵۶۷)

بودن سطح آکتیویته (آکتیویته زمینه) را در قسمت ا نشان می دهد. در قسمتهای ۲ و ۳ چگونگی جداشدن این رادیونوکلئیدها از یکدیگر و از بقیه عناصر (که مطالعه نشده‌اند) به نمایش درآمده است. می‌توان ادعا نمود که روش‌های رادیوشیمی به علت کاهش سطح آکتیویته‌های اضافی و مجزا کردن "رادیونوکلئید موردنظر از بقیه مخصوصاً" رادیونوکلئیدهای مزاحم، زمینه‌ای را جهت حصول به نتایج قابل اعتماد فراهم می‌آورد. گذشته از این بطوریکه در جدولهای ۲ و ۳ مشاهده می‌شود، روش ب، به سبب جداسازی انتخابی و بسیار دقیق نتایج بهتری را عرضه می‌دارد. ضمناً خاطرنشان می‌شود که بازدهی رادیونوکلئیدها در هر دو روش جداسازی، یا استفاده از «Radio Tracer Technique» به ترتیب در مورد روش الف برای هر دو رادیونوکلئید بهتر از ۹۵٪ و در مورد روش ب حدود ۹۹٪ بوده است.

## یافته‌ها و نتیجه‌گیری

بطوریکه نتایج جدولهای ۲ و ۳ نشان می‌دهند یافته‌ها در روش‌های رادیوشیمی نسبت به روش‌های غیرمخرب بهبود محسوس ناشسته‌اند. با وجود این در مورد نمونه‌هایی که در آنها نسبت Mg/Mn بالاتر بوده است نتیجه‌های بدست آمده، مخصوصاً در مورد Mn، دقت کمتری را نشان می‌دهند. نکته‌ای که لازم است توجه شود اینکه عمدتاً در روش INAA به لحاظ وجود منابع خطاهای متعدد از جمله محاسبه سطح زیرپیک، تاثیر پارامترهای بازدهی، زمان، نسبت شدت فوتوبیک‌ها و غیره سبب می‌شود که در مجموع خطای محاسبات، در مقایسه با آنچه که باید بدست آید، افزایش محسوس نشان می‌دهد در عین حال، بخوبی مشاهده می‌شود در بکارگیری روش‌های رادیوشیمی، گرچه هنوز جوابها با آنچه که باید بدست آید فاصله دارد، ولی به مراتب از دقت و قابلیت تکرار بیشتری برخوردار هستند.

شکل ۲، به صورتی جالب تداخل فوتوبیک‌ها و بالا

### References

1. E.J. Underwood, **Trace Elements in Human and Animal Nutrition** New York, Academic Press, 3rd ed., (1971).
2. I.J.T. Davies, **The Clinical Significance of the Essential Biological Metals**, syringfield, Illinois: c-c Thomas (1972).
3. H.J.M. Bowen, **Environmental Chemistry**, 2, pp 70-93, (1982).
4. H. Bowen, **Biochemistry of Trace Elements**, -----P. 102, (1966).
5. H.W. Prins, and C.J.A. Vanden Hamer, **The J. of Nutrition**, Vol 110, No.1, P.151, (1980).
6. J.R. Vogt, **Working paper for the Coordinated Research Programme (IAEA)**, Delft, Netherlands, Nov. 25-27, (1981).
7. R.M. Parr, **Technical Reports Series No. 197**, IAEA, Vienna, (1980).
8. D.R. Williams, **The Metals of Life**, van Norstrand Reinhold Company, (1971).
9. F. Adams, and R, Dams, **Applied Gamma -Ray Spectrometry**, Pergamon Press, (1970).
10. C.M. Lederer, and Shirley, **Table of Isotopes**, John Wiley & Sons, Inc (1978).
11. Ortec's **Gamma -Ray library**, 235903c 0875, Oak Ridge National Laboratory, Oak Ridge, TN, 37830, U.S.A., July (1975).
12. NBS **Special Publication 260, Reference Materials Catalog**, 1979-80 edition.
13. International Atomic Energy Agency, **IAEA/RI/68**. July (1980).
14. W.B. Strouble, et al, **J. of Radionalytical Chemistry** vol. 69, No. 1-2 pp. 453-462, (1982).
15. E.L. Gurey, **Radioanalytical Chemistry**, vol 67, P. 367...., (1981).
16. A.R. Byrne, **Radiochem. Radioanal. Letters**. vol. 52, P. 99, (1982).
17. R. Dams, **J. of Radiochemistry**, vol. 61. No. 1-2, 13-36, (1981).
18. F. Farha, and R.T. Iwamoto, **Analytical Chemistry**, vol. 38, No. 1, 141-143, (1966).
19. O.G. Koch, and G.A. Koch -Dedic, **Handbuch der Spurenanalyse** vol. 2, P. 813 Springer-verlage(1974).
20. D.F. Cowell, **Analytical chemistry**, 31 (11), p.p 1985-90, (1959).

## METHODOLOGICAL PROCEDURE FOR THE DETERMINATION OF Mg, Mn AND Mo IN BIOLOGICAL MATERIALS

*A. Gharib, K. Fatemi*

*Reaserch Center*

*Atomic Energy Organization of Iran*

### *Abstract*

Mn, Mg and Mo are classified as essential trace elements for human. Therefore, they play important role in foodstuff and biological materials from nutritionist point of view. Hence approaching to an appropriate method for the accurate measurement could be very much important.

In this work an effort has been carried out to set up a simultaneous Radiochemical Neutron Activation Analysis (RNAA) procedure for above elements. Using this method facilitate to omit various sources of error in compare to employ INAA in particular for biological material when  $Mg > Mn$ .

