





## مجموعه مقالات

چهارمین همایش ملی کاربرد فناوری هسته‌ای در علوم کشاورزی و منابع طبیعی  
(۲۹-۳۰ اردیبهشت، ۱۳۹۴، پژوهشکده کشاورزی هسته‌ای)

The 4<sup>th</sup> National Congress on Nuclear Technology Application in Agricultural & Natural Resource Sciences (19-20 May, 2015, Nuclear Agriculture Research School)

### مقدمه

با توجه به تحقیقات انجام شده در بسیاری از کشورها مشاهده شده است که زهر زنبور عسل یک حفاظت کننده بسیار مؤثر است که در برابر پرتوها یونساز می‌تواند از بوجود آمدن ناهنجاری‌های کروموزومی (مخصوصاً دی سنتریک) در لنفوسیت خون انسان جلوگیری کند. ناهنجاری‌های یاد شده، می‌تواند به صورت شکست تک زنجیری و یا شکست دو زنجیره در ساختمان DNA ظاهر شود که این به عنوان یکی از معرف‌های دزیمتری مورد استفاده قرار می‌گیرد. عواقب این تغییرات ممکن است به صورت سرطان‌های مختلف بروز کند. اثر حفاظتی زهر زنبور عسل در کشورهای مختلف بر روی بیماری‌ها و آلرژی در برابر پرتو بررسی شده است (۵ و ۶). مطالعات زیادی در خصوص تأثیر رادیو پروتکتیوی زهر زنبور عسل به خصوص ترکیبات آن، ملیتین و هیستامین از اجزاء اصلی تشکیل دهنده این زهر را به ما نشان می‌دهند. رادیو پروتکتیوی زهر زنبور عسل با درگیر شدن، سیستم خون سازی بدن را تحریک کرده و هیستامین آزاد شده باعث کاهش تنش اکسیژن و در نتیجه به حفاظت پرتویی زهر زنبور کمک می‌کند [۱، ۲، ۳، ۴]. در برزیل اثر حفاظتی زهر زنبور عسل بر روی لنفوسیت‌های خون انسان در مقابل پرتو [۱۴ و ۱۵] و همچنین در آمریکا و چین اثر حفاظتی زهر و موم زنبور عسل بر روی موش‌های آزمایشگاهی پرتو دیده مورد مطالعه قرار گرفته است [۹ و ۱۰]. در کشور ما هیچگونه تحقیقاتی در زمینه اثر حفاظتی زهر زنبور عسل بر روی لنفوسیت‌های خون انسان صورت نگرفته است، لذا نتیجه این پروژه که برای اولین بار در ایران صورت می‌گیرد، می‌تواند برای افراد پرتوکار بسیار مؤثر باشد.

### مواد و روش‌ها

زهر زنبور عسل به صورت لیو فیلیزه و استریل از موثسه واکسن و سرم سازی رازی تهیه و به مقدار ۱ میلی‌گرم در یک لیتر آب مقطر حل کرده و سپس با غلظت ۰/۰۰۰۱۵ میکروگرم بر میلی‌لیتر به محیط کشت اضافه گردید [۸ و ۷]. برای جلوگیری از انعقاد خون از هپارین استفاده گردید. برای خون‌گیری، ۴۰ نفر از افراد سالم که سیگاری نبوده و سن آن‌ها بین ۲۰-۴۰ بوده و هم چنین افراد خون دهنده نباید تحت پرتو درمانی و شیمی درمانی قرار گرفته باشند، منظور گردید [۱۲ و ۱۱]. یک میلی‌لیتر از خون هپارینه به لوله‌های آزمایش که حاوی ۸۰ درصد محیط کشت RPMI-1640 (Gibco) همراه با ۲۰ درصد سرم جنین گوساله، ۴ درصد فیتو هم آگلوتینین (PHA)، آنتی بیوتیک (استرپتومايسين، پنی سیلین) و گلوتامین می‌باشد، افزوده شد. محیط کشت به دو قسمت تقسیم شد، قسمت اول با زهر زنبور و قسمت دوم بدون زهر زنبور کشت داده شدند [۲۶ و ۲۷]. خون هپارینه را به پنج قسمت (۵ تیمار) تقسیم نموده، قسمت اول بدون پرتو دهی و بدون زهر زنبور به عنوان شاهد کشت داده شد، قسمت دوم نمونه‌ها بدون زهر زنبور پرتو دهی شد، قسمت سوم ۶ ساعت قبل از پرتو دهی نمونه زهر زنبور اضافه شد و قسمت چهارم نیز بعد از پرتو دهی نمونه‌ها در زمان‌های مختلف، زهر زنبور اضافه کرده و سپس بوسیله دستگاه پرتو دهی کبالت ۶۰ پیکر V9 با اکتیویته حدود ۲۰۰۰ کوری از فاصله یک متری با دزهای ۰، ۱، ۲ و ۳ گری پرتو دهی و کشت داده



## مجموعه مقالات

چهارمین همایش ملی کاربرد فناوری هسته‌ای در علوم کشاورزی و منابع طبیعی  
(۲۹-۳۰ اردیبهشت، ۱۳۹۴، پژوهشکده کشاورزی هسته‌ای)

The 4<sup>th</sup> National Congress on Nuclear Technology Application in Agricultural & Natural Resource Sciences (19-20 May, 2015, Nuclear Agriculture Research School)

شدند. به قسمت پنجم نمونه‌ها همزمان با پرتودهی، زهر زنبور اضافه و کشت داده شد. تمام نمونه‌ها در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد در انکوباتور به مدت ۷۲ ساعت قرار گرفتند. تعداد نمونه‌های خون زن و مرد یکسان بود. پس از ۷۰ ساعت به همه نمونه‌ها ۲۵-۵۰ میکرولیتر کلشی‌سین اضافه کرده و به مدت دو ساعت دیگر در انکوباتور قرار گرفتند. سپس نمونه‌ها به مدت ۱۰ دقیقه با دور ۱۰۰۰ rpm سانتریفوژ شدند. محلول بالائی نمونه‌ها را بیرون ریخته و به باقیمانده ۵ ml محلول KCl اضافه کرده و دو باره با KCl نرمال شستشو داده، و به مدت ۱۰ دقیقه با دور ۱۰۰۰ rpm سانتریفوژ شدند. دو بار از فیکساتیو ۱:۳:۳ (متانول: ۱ اسید استیک) استفاده کرده و پس از سانتریفوژ به مدت ۷ دقیقه و با دور ۱۶۰۰ rpm نمونه‌ها تثبیت شدند. نمونه‌ها را بر روی لام فیکس نموده با استفاده از رنگ گیمسا به مدت ۱۰ دقیقه لام‌ها در محلول گیمسا قرار گرفته به روش Banding - G رنگ آمیزی و از هر نمونه ۵۰ متافاز مورد مطالعه میکروسکوپی قرار گرفت [۱۷ و ۱۶]. کلیه آزمایشات براساس طرح کاملاً تصادفی و آنالیز آماری با استفاده از نرم افزار SPSS و مقایسه میانگین‌ها توسط آزمون دانکن در سطح آماری (۰/۰۵) صورت گرفت.

## نتایج

با توجه به جدول ۱ تغییرات ناهنجاری‌های کروموزومی (دی سنتریک، حلقوی و ناهنجاری) به عنوان تابعی از تغییرات دز پرتوتابی (۰، ۱، ۲، ۳) گری در بین تیمارهای مختلف (بدون تزریق سم، تزریق سم ۶ ساعت قبل از پرتوتابی، تزریق سم همزمان با پرتوتابی و تزریق سم بعد از پرتوتابی) را نشان می‌دهد. نمونه‌های آزمایش فاقد سم زنبور عسل بواسطه افزایش دز پرتوتابی منجر به افزایش دی سنتریک، حلقوی و ناهنجاری در آنها گردیده است که به علت عدم وجود سم زنبور عسل در نمونه‌ها و عدم حضور ترکیب محافظ جهت جلوگیری از اثرات مخرب پرتو، میزان این تغییرات در بین تیمارهای مختلف بالاترین را دارا بوده است که با توجه به زمان تزریق سم به نمونه‌ها، ۶ ساعت قبل از پرتودهی نمونه‌ها، کمترین میزان ناهنجاری‌ها را باعث شد که ناشی از اثر حفاظتی زهر زنبور عسل در برابر اثرات مخرب پرتو گاما می‌باشد.



## مجموعه مقالات

چهارمین همایش ملی کاربرد فناوری هسته‌ای در علوم کشاورزی و منابع طبیعی  
(۲۹-۳۰ اردیبهشت، ۱۳۹۴، پژوهشکده کشاورزی هسته‌ای)

The 4<sup>th</sup> National Congress on Nuclear Technology Application in Agricultural & Natural Resource Sciences (19-20 May, 2015, Nuclear Agriculture Research School)

جدول ۱- تفاوت تیمارها و دزهای مختلف و مقایسه آن‌ها با یکدیگر

	دز	تیمارها			
		Non-Toxin	6 h Before	Same time	After 6 h
دی سنتریک	۰	۰/۰۰ <sup>A</sup> <sub>a</sub>	۰/۰۰ <sup>A</sup> <sub>a</sub>	۰/۰۰ <sup>A</sup> <sub>a</sub>	۰/۰۰ <sup>A</sup> <sub>a</sub>
	۱	۲/۲۰ <sup>B</sup> <sub>c</sub>	۰/۳۰ <sup>B</sup> <sub>a</sub>	۱/۴۷ <sup>B</sup> <sub>b</sub>	۱/۵۲ <sup>B</sup> <sub>b</sub>
	۲	۴/۶۷ <sup>C</sup> <sub>d</sub>	۲/۰۰ <sup>C</sup> <sub>a</sub>	۳/۴۵ <sup>C</sup> <sub>b</sub>	۴/۰۰ <sup>C</sup> <sub>c</sub>
	۳	۸/۶۵ <sup>D</sup> <sub>b</sub>	۴/۱۷ <sup>D</sup> <sub>a</sub>	۷/۸۷ <sup>D</sup> <sub>b</sub>	۸/۰۶ <sup>D</sup> <sub>b</sub>
حلقه	۰	۰/۰۰ <sup>A</sup> <sub>a</sub>	۰/۰۰ <sup>A</sup> <sub>a</sub>	۰/۰۰ <sup>A</sup> <sub>a</sub>	۰/۰۰ <sup>A</sup> <sub>a</sub>
	۱	۰/۰۰ <sup>A</sup> <sub>a</sub>	۰/۰۰ <sup>A</sup> <sub>a</sub>	۰/۰۰ <sup>A</sup> <sub>a</sub>	۰/۰۲ <sup>A</sup> <sub>a</sub>
	۲	۰/۳۲ <sup>B</sup> <sub>b</sub>	۰/۰۵ <sup>A</sup> <sub>a</sub>	۰/۲۷ <sup>B</sup> <sub>b</sub>	۰/۲۷ <sup>B</sup> <sub>b</sub>
	۳	۱/۲۵ <sup>C</sup> <sub>c</sub>	۰/۱۷ <sup>B</sup> <sub>a</sub>	۰/۷۷ <sup>C</sup> <sub>b</sub>	۰/۹۵ <sup>C</sup> <sub>b</sub>
ناهنجاری	۰	۰/۰۰ <sup>A</sup> <sub>a</sub>	۰/۰۰ <sup>A</sup> <sub>a</sub>	۰/۰۰ <sup>A</sup> <sub>a</sub>	۰/۰۰ <sup>A</sup> <sub>a</sub>
	۱	۰/۹۷ <sup>B</sup> <sub>a</sub>	۰/۶۰ <sup>B</sup> <sub>a</sub>	۰/۹۲ <sup>B</sup> <sub>a</sub>	۱/۰۵ <sup>B</sup> <sub>a</sub>
	۲	۲/۲۰ <sup>C</sup> <sub>b</sub>	۱/۳۵ <sup>C</sup> <sub>a</sub>	۲/۰۲ <sup>C</sup> <sub>b</sub>	۲/۰۲ <sup>C</sup> <sub>b</sub>
	۳	۳/۲۲ <sup>D</sup> <sub>b</sub>	۱/۹۰ <sup>D</sup> <sub>a</sub>	۳/۰۵ <sup>D</sup> <sub>b</sub>	۲/۰۲ <sup>C</sup> <sub>a</sub>

حروف متفاوت بزرگ در هر ستون نشان دهنده اختلاف معنی‌دار آماری در سطح ۰/۰۵ در بین دزهای پرتو تابی مختلف می‌باشد

حروف متفاوت کوچک در هر سطر نشان دهنده اختلاف معنی‌دار آماری در سطح ۰/۰۵ در بین تیمارهای مختلف می‌باشد.

با توجه به جدول ملاحظه می‌شود در مقایسه نمونه‌های پرتو دیده و نمونه پرتو دیده بدون سم، تزریق سم زنبور عسل ۶ ساعت قبل از پرتو دهی به نمونه‌ها می‌تواند تعداد کروموزوم‌های تری و دی سنتریک را در حد چشم‌گیری کاهش دهد. همچنین تعداد کروموزوم‌های تری و دی سنتریک در زمان تزریق سم ۶ ساعت قبل از پرتو دهی به نمونه‌ها در مقایسه با دیگر نمونه‌های پرتو دیده با سم، کاهش چشم‌گیری داشته است.



## مجموعه مقالات

چهارمین همایش ملی کاربرد فناوری هسته‌ای در علوم کشاورزی و منابع طبیعی  
(۲۹-۳۰ اردیبهشت، ۱۳۹۴، پژوهشکده کشاورزی هسته‌ای)

The 4<sup>th</sup> National Congress on Nuclear Technology Application in Agricultural & Natural Resource Sciences (19-20 May, 2015, Nuclear Agriculture Research School)



کروموزوم‌های تری و دی سنتریک و آسنتریک با فلش نشان داده شده است که در اثر تابش پرتو بر لنفو سیت‌های

انسان بوجود آمده است

### بحث

خاصیت بعضی از مواد خوراکی و یا داروهای حفاظتی در برابر پرتوهای یونساز یعنی رادیو پروتکتورها (Radio-protector) به اثبات رسیده است. این دسته از مواد باعث افزایش مقاومت سلول زنده در برابر اثرات مخرب پرتوهای یونساز می‌شوند. پپتیدها و آمین‌های فعال فیزیولوژی از مواد پروتکتیوی هستند که در زهر زنبور عسل وجود دارند. یکی از ترکیبات زهر زنبور عسل که از آمین‌های فعال فیزیولوژیکی است، گلاسیل هیستامین (histamine-terminal peptides) می‌باشد. این ماده در ترکیب با مس نقش بسیار مهمی در حفاظت لنفوسیت‌های خون انسان در برابر پرتو ایفاء می‌کند [۶، ۷، ۸]. نتایج تحقیقات دلالت بر این دارد که باید تحقیقات گسترده‌ای بر روی ماده گلاسیل هیستامین و نمونه‌های مشابه انجام شود که بسیار امیدوار کننده است. سمیت کم و خصوصیات ماده گلاسیل هیستامین نشان می‌دهد که این ترکیبات می‌توانند حیوانات پستاندار را در برابر دزهای کشنده پرتوهای یونساز محافظت نمایند [۱۵ و ۱۷]. در تحقیقاتی که الینا و همکاران در این زمینه انجام داده‌اند، به این نتیجه رسیدند که تعداد کروموزوم‌های دی سنتریک و حلقوی در زمانیکه ۶ ساعت قبل از پرتو دهی با دز ۲ کیلو گری، زهر زنبور عسل به نمونه‌ها اضافه کرده بودند، در حد معنی‌داری در مقایسه با دز و زمان‌های مختلف، کمتر



## مجموعه مقالات

چهارمین همایش ملی کاربرد فناوری هسته‌ای در علوم کشاورزی و منابع طبیعی  
(۲۹-۳۰ اردیبهشت، ۱۳۹۴، پژوهشکده کشاورزی هسته‌ای)

The 4<sup>th</sup> National Congress on Nuclear Technology Application in Agricultural & Natural Resource Sciences (19-20 May, 2015, Nuclear Agriculture Research School)

مشاهده شدند. در تحقیقی که واراندا در سال ۱۹۹۲ بر روی مغز استخوان حیوانات آزمایشگاهی (موش) با تزریق سم زنبور عسل به داخل بدن حیوان انجام دادند، با آزمایش الینا در ۱۹۹۳ مطابقت می‌نمود. این نتیجه زمانی حاصل شد که زمان تزریق سم به نمونه‌ها، ۲۴ ساعت قبل از پرتودهی با دز ۳ و ۴ گری انجام گردید و اثر حفاظتی زهر زنبور عسل کاملاً در این زمان خود را آشکار نمود. ولی وقتیکه ۱ ساعت قبل و بعد از پرتودهی، به نمونه‌ها سم زنبور عسل اضافه شده بود، هیچگونه اثر حفاظتی زهر زنبور عسل مشاهده نگردید و در نتیجه کروموزوم‌های دی سنتریک، رینگ و ناهنجاری‌های کروموزومی به وفور مشاهده گردید. کم شدن تعداد کروموزوم‌های دی سنتریک نشان دهنده رابطه بین زهر زنبور عسل و زمان تزریق آن به نمونه‌های لنفوسیت می‌باشد و نتیجه‌گیری نمودند که زهر زنبور عسل یک حفاظت کننده (Radioprotective) بسیار مؤثر است که از به وجود آمدن کروموزوم‌های دی سنتریک تا حد زیادی جلوگیری نموده به شرطی که زمان تزریق سم به نمونه‌ها ۶ ساعت قبل از پرتودهی صورت گیرد [۱۷]. نتایج بدست آمده در این پروژه با تحقیقاتی که الینا و همکاران در سال ۱۹۹۳ در این زمینه انجام داده‌اند، در خصوص تعداد کروموزوم‌های دی سنتریک و حلقوی در زمانیکه ۶ ساعت قبل از پرتودهی با دز ۲ کیلو گری، زهر زنبور عسل به نمونه‌ها اضافه کرده بودند، کاملاً مطابقت دارد. در خصوص تزریق سم در حین پرتوتابی و بعد از پرتوتابی، اختلاف آماری با نمونه اولیه خون در این پروژه مشاهده نگردید که این نتایج نیز با تحقیقات واراندا در سال ۱۹۹۲ بر روی مغز استخوان حیوانات آزمایشگاهی (موش) با تزریق سم زنبور عسل به داخل بدن حیوان انجام دادند، کاملاً مطابقت داشته و هیچگونه اختلاف آماری تزریق سم در حین پرتوتابی و بعد از پرتوتابی مشاهده نگردید.

### نتیجه گیری

با توجه به نتایج بدست آمده افزایش دز پرتوتابی می‌تواند منجر به ایجاد ناهنجاری‌های کروموزومی گردد که تزریق زهر زنبور عسل با غلظت ۰/۰۰۱۵ میکرولیتر بر میلی‌لیتر، ۶ ساعت قبل از پرتودهی نمونه‌ها، می‌تواند کمترین میزان ناهنجاری‌ها را باعث شود که ناشی از اثر حفاظتی زهر زنبور عسل در برابر اثرات مخرب پرتو گاما می‌باشد.

### منابع

1. MJ. Pabst, WH. Habig, WB. Jakoby, "Glutathione S-transferase A. A novel reaction pathway depends on substrate kinetic mechanism in which the major concentration", J Biol Chem 249(22):7140-7 (1974).
2. W. Droge, "Free radicals in the physiological control of cell function", Physiol Rev, 82(1):47-95 (2002).
3. K. Roy, S. Kodama, K. Suzuki, M. Watanabe, "Delayed cell death, giant cell formation and chromosome instability induced by X-irradiation in human embryo cells", J Radiat Res (Tokyo), 40(4):311-22 (1999).
4. HL. Liber, VH. Ozaki, JB. Little, "Toxicity and mutagenicity of low dose rates of ionizing radiation from tritiated water in human lymphoblastoid cells", Mutat Res, 157(1):77-86 (1985).
5. L. Hagmar, U. Stromberg, H. Tinnerberg, Z. Mikoczy, "The usefulness of cytogenetic biomarkers as intermediate endpoints in carcinogenesis". Int J Hyg Environ Health, 204(1):43-7 (2001).





## مجموعه مقالات

چهارمین همایش ملی کاربرد فناوری هسته‌ای در علوم کشاورزی و منابع طبیعی  
(۲۹-۳۰ اردیبهشت، ۱۳۹۴، پژوهشکده کشاورزی هسته‌ای)

The 4<sup>th</sup> National Congress on Nuclear Technology Application in Agricultural & Natural Resource Sciences (19-20 May, 2015, Nuclear Agriculture Research School)

6. DC. Lloyd, "The relationship between chromosome aberrations and LOW LET radiation dose to human Lymphocytes". *Int.J.Radiat. Biol*, 28: 75-90 (1975).
7. El. Fishkov, "therapeutic use of a product from bee venom(KF)", *Klin Med* 32,(8), 20-25(1955).
8. S. Beeker, "Treatment of rheumatic diseases with injection form of honey bee venom (Immenin)", *Therap Gegenw* 72:251-256 (1931).
9. E. Ardemounm, "Apiphor Preparation of bee venom", *Uch zap gosk gos Univ.* 140: 70-77 (1972).
10. S.Yoshiato, "Effects of Apitherapy by bee acupunture the XXXth international Apiculture congress of apimondia", *Nagoya* 490-495 (1985).
11. TR. Short, R. JACKSON, "Treatment of canine arthritis with bee venom". *Proc. Nam Apiother Soc.* 1:86 (1978).
12. Dietrich. et al, "Bee venom therapy for chronic pain", *the journal of neurological and ortopadic medicine and surgery*,11: 195-197(1990).
13. E A. Varanda, "Effect of pretreatment with venom of *Apis mellifera* bees on the Yield of Gamma-ray induced chromosome aberrations in human blood lymphocytes". *Revista-Brasileira-de- Genetica.* 16(3):551-559 (1993).
14. K. Fakim zadeh, "Improved device for venom extraction". *Beeworld*, 79 (1):52-56(1998).
15. ML.Peck, "Radioprotective potential and chelating properties of Glycylhistamine an nalog of histamine terminal peptides found in bee venom". *Toxicon*, 16( 6): 690-694; B(1978).
16. SK.Shafai, "Fragile stellen auf Menschlichen chromosomen" . *Diplomarbeit, Johannes Gutenberg Uni- Mainz, Germany* (1988).
17. EA.Varanda, DC.Tavares,"Radioprotection: Mechanisms and Radioprotective Agents Including Honeybee Venom", *J Ournal of venomous,Animal and Toxins.Toxins vol.4n.1 Botucatu* (1998).