

بررسی اثر علف کش گلیفوزیت بر روی اووژنر و ساختار بافتی تخدمان در موش صغرایی بالغ

پریوش کریمی^۱، حبیب الله جوهري^۲، وحید حمایت خواه جهرمی^۳، اسماعیل فتاحی^{*}

۱- کارشناسی ارشد گروه زیست شناسی، واحد جهرم، دانشگاه آزاد اسلامی، جهرم، ایران.

۲- استادیار گروه زیست شناسی، واحد داراب، دانشگاه آزاد اسلامی، داراب، ایران.

۳- استادیار گروه زیست شناسی، واحد جهرم، دانشگاه آزاد اسلامی، جهرم، ایران.

۴- گروه زیست شناسی، واحد آیت الله آملی، دانشگاه آزاد اسلامی، آمل، ایران.

تاریخ دریافت: ۹۶/۱۰/۲۸ تاریخ پذیرش: ۹۶/۱۰/۲۰

چکیده

زمینه و هدف: گلیفوزیت با نام تجاری راندار به عنوان علف کشی از خانواده اسید فسفونیک(نمک آمین ایزوپروپیل) به عنوان یک سم سیستمیک برای کنترل تمام گیاهان هرز به کار می رود. در این مطالعه اثر آن بر ساختار بافتی تخدمان و اووژنر در موش صحرایی بالغ بررسی گردید.

روش کار: ۵۰ سر موش صحرایی بالغ ماده نژاد ویستار با وزن تقریبی ۲۰۰ ± ۱۵ گرم انتخاب و به پنج گروه ۱۰ تایی در قالب گروه های کنترل، شاهد، تجربی ۱، تجربی ۲ و تجربی ۳ تقسیم شدند. گروه کنترل هیچ گونه حلال یا دارویی دریافت نکرد. گروه شاهد روزانه یک بار $۰/۲$ سی سی سرم فیزیولوژی و به گروه های تجربی ۱، ۲ و ۳ یک بار در روز به ترتیب مقدار $۱۰۰/۵۰$ و ۲۰۰ میلی گرم بر کیلو گرم وزن بدن سرم گلیفوزیت رقیق شده طی ۱۴ روز به صورت درون صفاتی تزریق و پس از تشریح و جداسازی تخدمان موش ها، مقاطع بافتی از نظر تعداد فولیکول ثانویه، گراف، جسم زرد و آتزی مورد مطالعه قرار گرفت.

یافته ها: یافته های پژوهش حاضر شان داد که گلیفوزیت گوجه بر وزن تخدمان تأثیر معنی داری نداشته است ولی تعداد فولیکول ثانویه، گراف، جسم زرد و آتزی را در مقایسه با گروه کنترل افزایش داده است($0/0.05$). از طرفی فولیکول های اولیه در گروه های تجربی ۲ و ۳ افزایش معنی داری در مقایسه با گروه های شاهد و کنترل داشت($0/0.05$).

نتیجه گیری: گلیفوزیت می تواند باعث تغییراتی در تعداد فولیکول های تخدمان و ایجاد اختلال در فرآیند اووژنر گردد.

واژه های کلیدی: گلیفوزیت، اووژنر، تخدمان، موش صحرایی.

مقدمه

منحصر به فرد و قیمت اندک آن، موجب شده تا به صورت علف کشی رایج در سطح دنیا مطرح شود(۱۸). کاربرد گلیفوزیت بیشتر بر روی اندام های زیرزمینی و علف های هرز نازک برگ و پهنه برگ(یک ساله و چند ساله)، پیچک، تمشك وحشی، کنگر صحرایی، قیاق، بیدگیاه، سس یونجه می باشد و در باغات میوه و مرکبات، تاکستان ها، مزارع نیشکر، زمین های زراعی و پس از برداشت محصول، اراضی غیرزراعی، جوی ها و کانال های آبیاری استفاده می شود(۱۸). اثرات ترکیبات ارگانو فسفره به دو صورت حاد و مزمن می باشد که

گلیفوزیت جزء سوم ارگانوفسفره، بی رنگ و نقطه جوش آن ۱۸۷ درجه سانتی گراد و نیمه عمر آن در بدن حیوانات ۱۲ ساعت می باشد(۶). گلیفوزیت(راندار) به عنوان یک علف کش با فرمولاسیون مایع و بی رنگ است که به عنوان یک سم غیر انتخابی عمومی و سیستمیک برای کنترل تمام گیاهان هرز، نازک برگ و پهنه برگ(یک ساله و چند ساله در باغات و زمین های زراعی و غیر زراعی) به صورت مایع قابل حل در آب فرموله می شود. راندار بعد از آماده سازی اثر سمی بالایی دارد و از طریق پوست جذب می گردد. به دلیل خصوصیات

گرم بر کیلو گرم وزن بدن سم گلیفوزیت رقیق شده طی ۱۴ روز به طریق درون صفاتی تزریق شد. پس از طی دوره تیمار، موش ها تشریح و تخدمان ها از بدن خارج گردید. پس از توزین تخدمان ها با ترازوی دیجیتالی با دقت ۱/۰۰۱، نمونه هادر فرمالین ۳ درصد به مدت ۴۸ ساعت تشییت شدند. پس از گذراندن مراحل استاندارد تهیه مقاطع بافتی، آبگیری، شفاف سازی، جایگزینی و قالب گیری، از بافت تخدمان مقاطعی به ضخامت ۵ میکرومتر تهیه و بد روش هماتوکسین - ائوزین رنگ آمیزی و با میکروسکوپ نوری شمارش فولیکول های بدیهی، اولیه، ثانویه، آتریک، گراف و جسم زرد انجام شد. داده های حاصل از شمارش تعداد فولیکول ها و جسم زرد در گروه های مختلف توسط نرم افزار SPSS و از طریق آزمون ANOVA به طور جداگانه آنالیز و با یک دیگر مقایسه شدند و نمودارهای آن ها، به کمک نرم افزار Excel رسم گردیدند.

نتایج

نتایج تحقیق حاضر نشان می دهد که گلیفوزیت گرچه بر وزن تخدمان تأثیر معنی داری نداشته است ولی تعداد فولیکول ثانویه، گراف، جسم زرد و آترزی را در مقایسه با گروه کنترل افزایش داده است ($p < 0.05$). از طرفی فولیکول های اولیه در گروه های تجربی ۲ و ۳ افزایش معنی داری در مقایسه با گروه های شاهد و کنترل دارد ($p < 0.05$) (شکل ۱ و نمودارهای ۱-۸).

بحث و نتیجه گیری

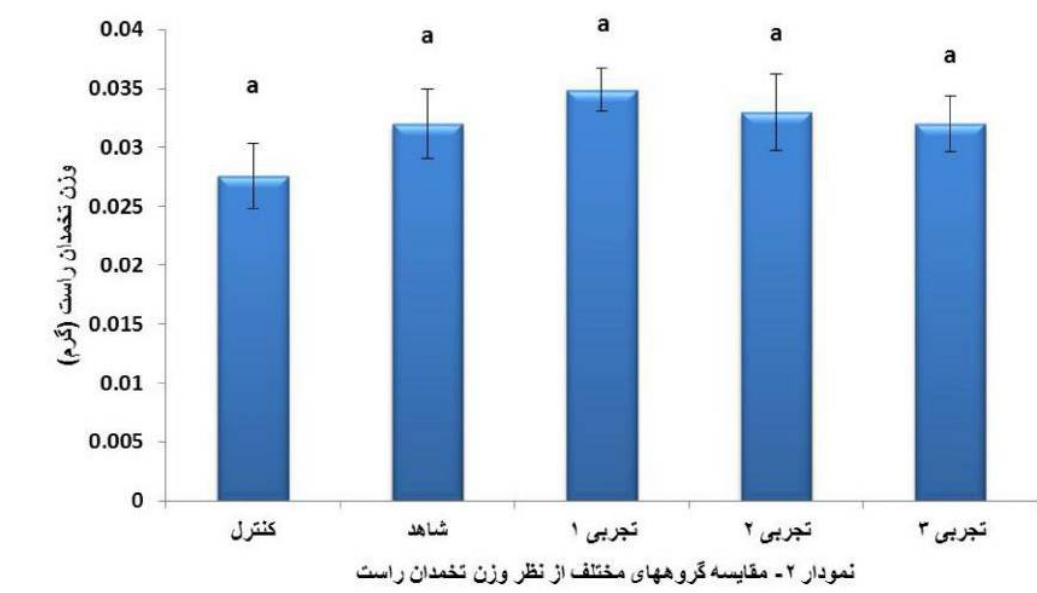
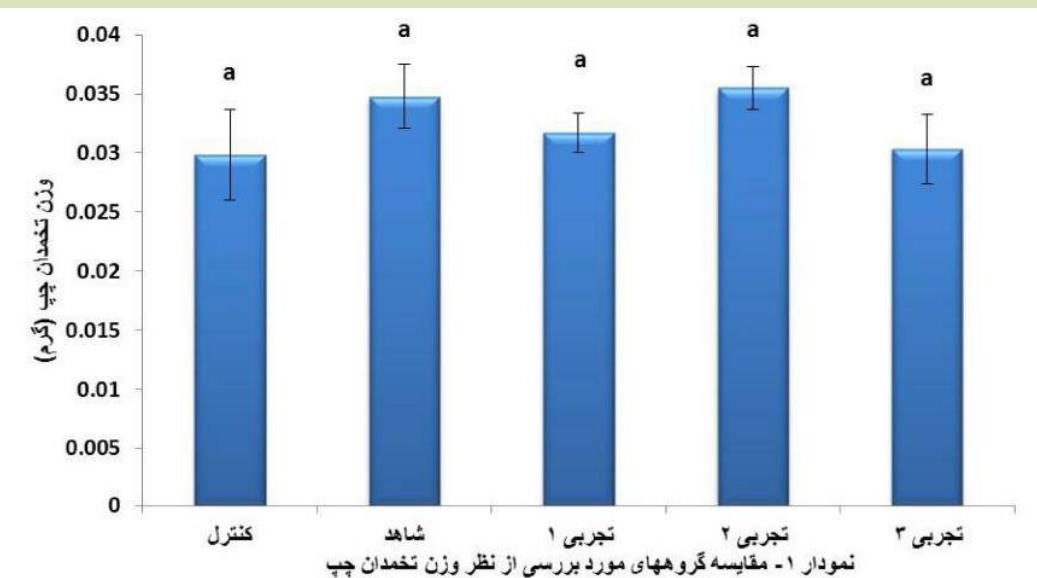
مطالعات انجام شده تاکنون برخی از اثرات گلیفوزیت از جمله اختلال در عملکرد غدد درون ریز، عملکرد سیستم ایمنی، باروری در انسان و دیگر پستانداران، پرنده گان و دوزیستان را نشان داده است (۱۵، ۱). در بررسی های دیگری که بر روی اثر گلیفوزیت و پاراکوات بر روی بیضه و تخدمان دوزیستان انجام شده بیان گردید که گلیفوزیت باعث مهار ۱۷- بتا استرادیول

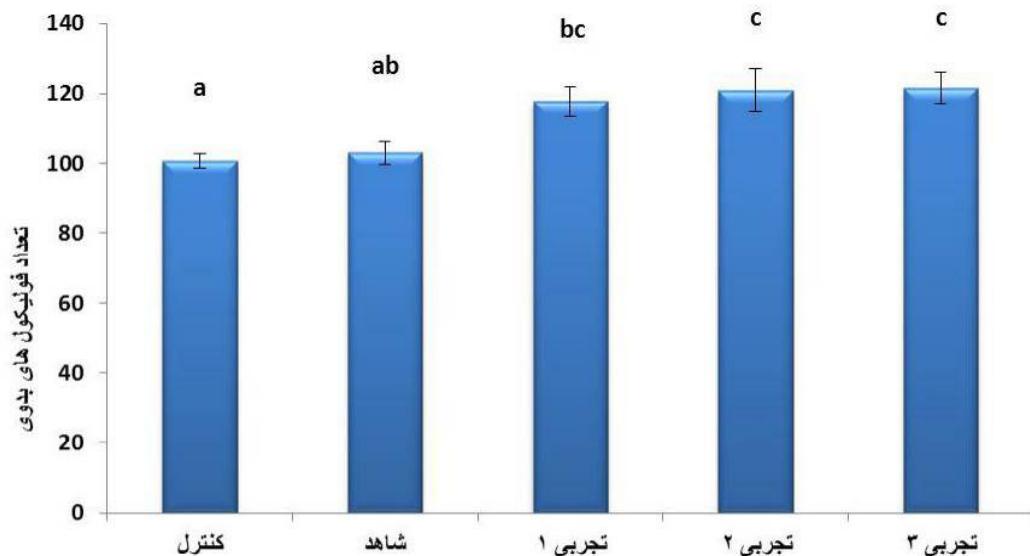
باعث تحریک دستگاه عصبی پاراسمپاتیک (۶) و بروز بعضی بیماری ها از جمله سرطان می باشد. این سم از راه تنفس، پوست و گوارش جذب می شود (۱۳). مطالعات نشان می دهند استرس اکسیداتیو نقش مهمی در پاتوژنر بیماری های مختلفی از قبیل سرطان، دیابت، بیماری های قلبی و عروقی، پارکینسون، شیزوفرنی، آتروواسکلروزیس، بیماری های ریوی و کاتاراکت دارد (۱۶). مطالعات انجام شده تاکنون نشان داده که گلیفوزیت باعث تولید گونه های اکسیژن فعال و استرس اکسیداتیو در لنفوسيت های انسان (۱۰)، سلول های پوست انسان (۹)، لنفوسيت های گاو (۱۱)، خوک بزرگ آمریکایی (۵)، موش های باردار و جنین آن (۲) و سلول های کبدی موش صحرایی (۷) می شود. با توجه به این که تولید مثل به عنوان مهم ترین مسئله هر موجود زنده و مسئول حفظ گونه در طی نسل های متمادی است و از آن جا که جنس مونث از نظر تولید مثلی بسیار پیچیده می باشد و با این پیش بینی که تاثیر این سم می تواند باعث اختلال در فرآیند های اووژنر و تولید مثلی آن گردد، هدف ما از انجام این پژوهش بررسی اثر سم بر دستگاه تولید مثلی موش صحرایی ماده است.

مواد و روش ها

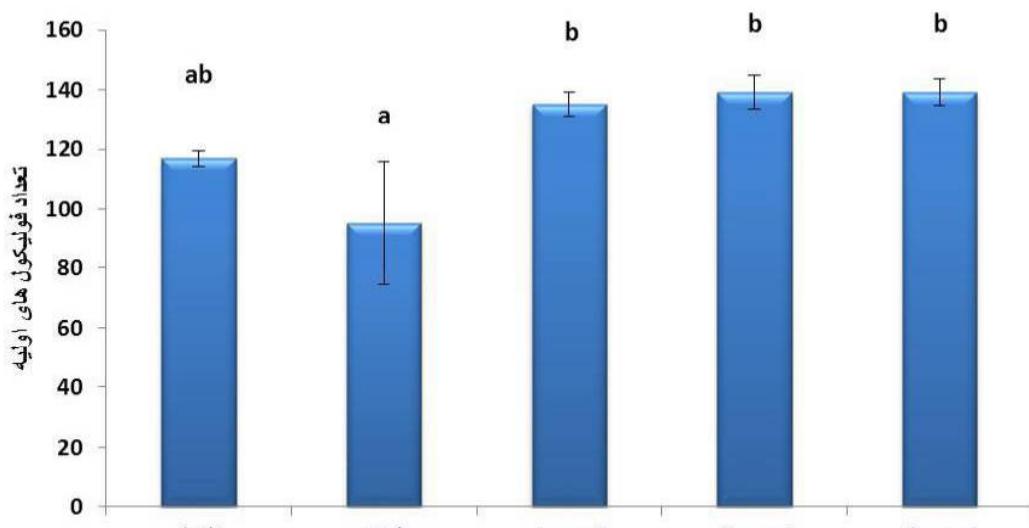
۵۰ سر موش صحرایی ماده بالغ نژاد ویستار با سن دو ماه و نیم و وزن تقریبی 200 ± 15 گرم تهیه و در دمای 22 ± 2 درجه سانتی گراد و رطوبت $50-55\%$ درصد و دوره ی ۱۲ ساعت روشنایی و ۱۲ ساعت تاریکی نگه داری و حیوانات در ۵ گروه 10 تایی شامل تجربی ۱، ۲ و ۳، شاهد و کنترل تقسیم بندی شدند. گروه کنترل هیچ گونه حلال یا دارویی دریافت نکرد. گروه شاهد روزانه یک بار $0/2$ سی سی سرمه فیزیولوژی به صورت تزریق صفاتی دریافت کرد و به گروه های تجربی ۱، ۲ و ۳ یک بار در روز به ترتیب مقدار 50 ، 100 و 200 میلی

شده و در نتیجه در استروئیدوژن نوعی اختلال ایجاد یا همان اکسیژن فعال باشد(۱۲). کرده که این می تواند بر اثر گونه های واکنشی اکسیژن

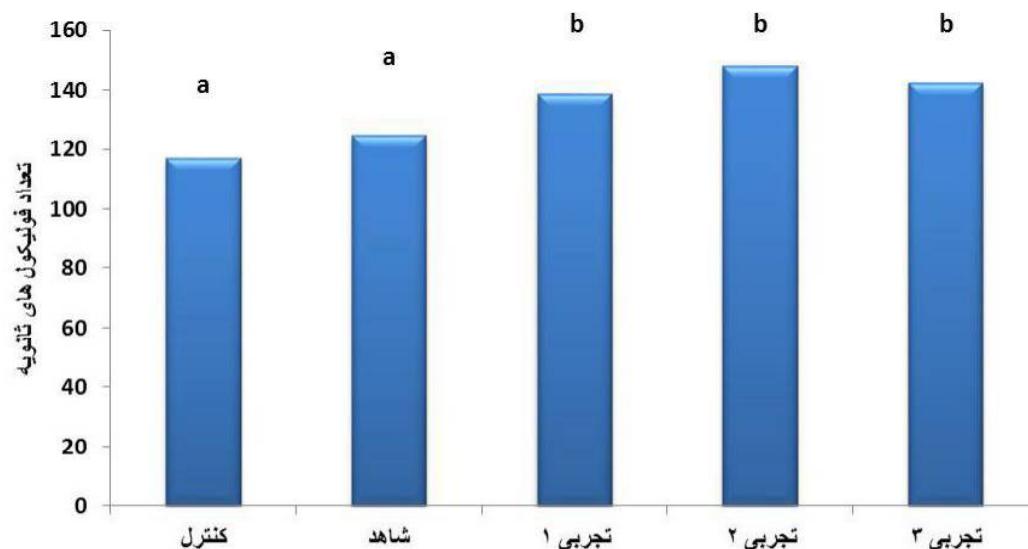




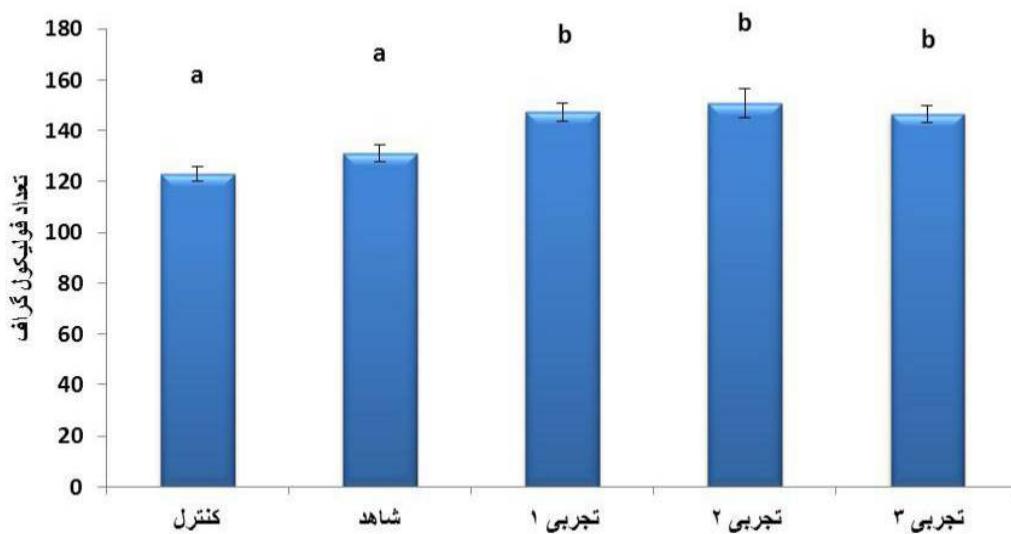
نمودار ۳ - مقایسه گروههای مختلف از نظر تعداد فولیکول های بدوی (پریموردیال)



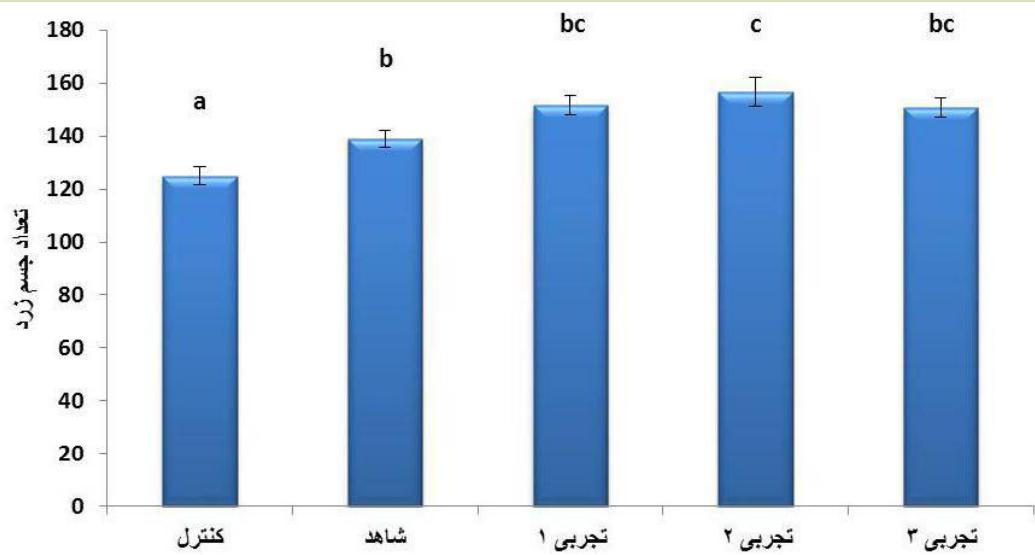
نمودار ۴ - مقایسه گروههای مختلف از نظر تعداد فولیکول های اولیه



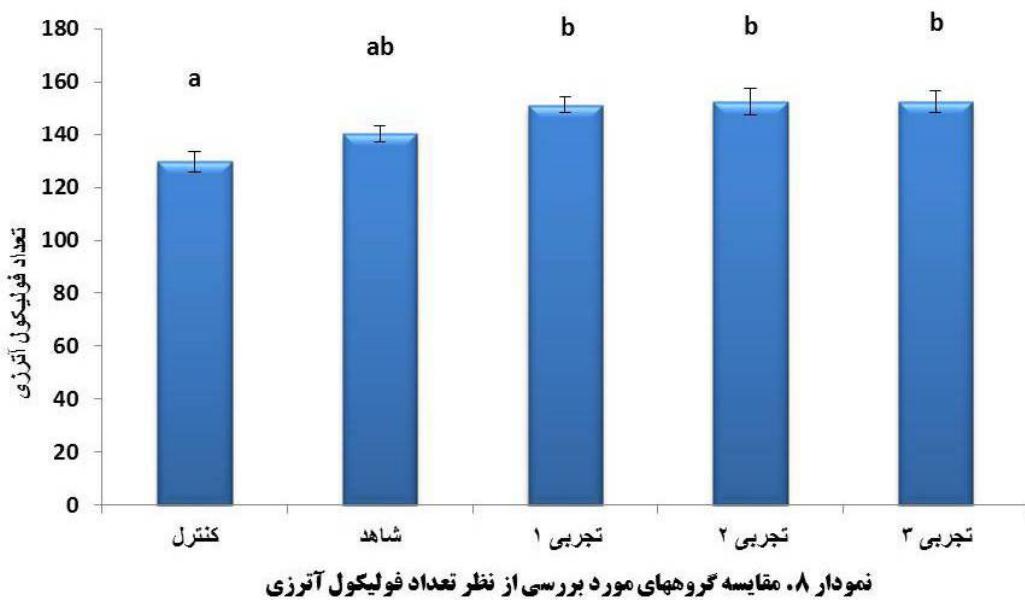
نمودار ۵ - مقایسه گروههای مورد بررسی از نظر تعداد فولیکول های ثانویه



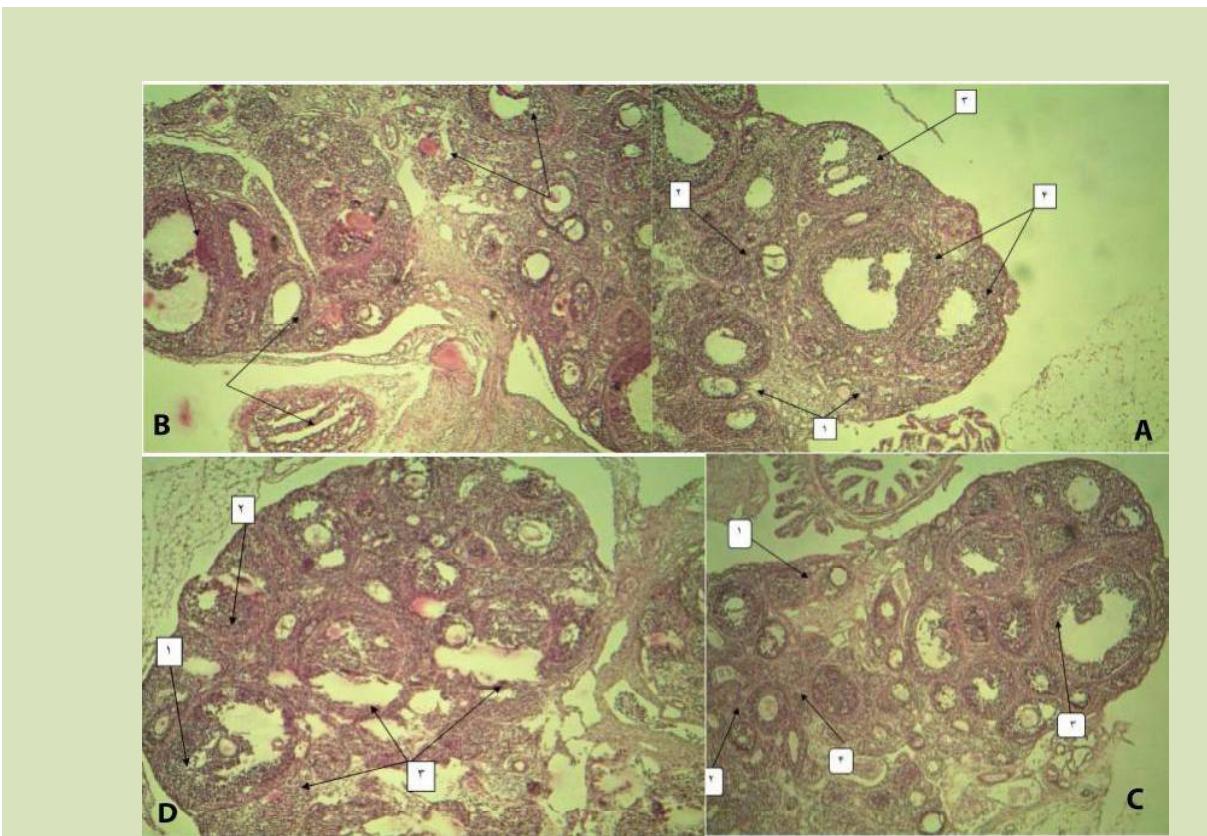
نمودار ۶ - مقایسه گروههای مورد بررسی از نظر تعداد فولیکول گراف



نمودار ۷ - مقایسه گروههای مورد بررسی از نظر تعداد جسم زرد



نمودار ۸. مقایسه گروههای مورد بررسی از نظر تعداد فونوکول آنتروزی



شکل ۱- اثر گلیفوزیت با غلظت های متفاوت بر روی بافت تخمدان بزرگنمایی $\times 100$

A: گروه تجربی ۱-ثانویه ۲-جسم زرد ۳-فولیکول گراف ۴-فولیکول آتریک)، B: گروه تجربی ۳(قسمت های مشخص شده فولیکول های آتریک رانشان می دهد)، C: گروه کنترل (۱-فولیکول اولیه ۲-فولیکول ثانویه ۳-فولیکول گراف)، D: گروه تجربی ۲-فولیکول ثانویه ۲-جسم زرد ۳-فولیکول آتریک).

نتیجه رسیدند که این علف کشن بر روی ساختمان هستک ها اثر و باعث ایجاد ناهنجاری هسته ای و از بین رفتن DNA می شود(۶،۴)۔ گلیفوزیت با اثر بر ساختار DNA و پروتئین های سلولی می تواند باعث تغییر عملکرد سلول شود. چنان که تکوین غلاف فولیکولی به طور مستقیم تحت تأثیر شاخص های مترشحه از لایه گرانولوزا صورت می گیرد، بنابر این کاهش لایه گرانولوزا می تواند رشد غلاف فولیکولی را نیز تحت تأثیر گذارد. چنان که گفته شد، آسیب های سلولی ایجاد شده با سم های علف کشن به دلایل گوناگون می تواند ایجاد شود. اما این تأثیرات عمدتاً با تحت تأثیر قراردادن ساختار و عملکرد DNA است. اثر تخریبی سم گلیفوزیت بر روی بافت غدد درون ریز و دودمان

مطالعات ۲۶ ماه تغذیه مزمن در موش ها نشان داد که تیمار دوز تا $31/5$ میلی گرم بر کیلو گرم در روز در موش نر و 34 میلی گرم بر کیلو گرم در روز در موش ماده هیچ اثر قابل توجهی در وزن بدن، وزن اندام، اندام نسبت به وزن بدن و پارامترهای هماتولوژیکی و شیمی بالینی وجود نداشته است که این نتایج با یافته های پژوهش حاضر هم خوانی دارد(۱۷). استرس اکسیداتیو ناشی از ایجاد رادیکال های آزاد است و میتوکندری ها محل اصلی تولید رادیکال های آزاد شناخته می شوند(۳). با تغییر خصوصیت سلولی، سلول های اووسیت و فولیکولی کارابی طبیعی خود را از دست می دهند. در مطالعه و بررسی آسیب سیتوژنیک DNA در گلوبول قرمز ماهی قرمز که در معرض این علف کشن قرار گرفتند به این

می باشند که می توانند پروتئین های سلولی و هسته آن را تحت تأثیر قرار دهند. با توجه به نتایج به دست آمده از این تحقیق، علف کش گلیفوژیت می تواند شاخص های تولید مثلثی جنس ماده را تحت تأثیر قرار دهد البته مقدار استفاده از این علف کش، نوع موجود مورد مواجهه با سم و طریقه ای جذب سم در بروز اثر، بسیار مهم است. با وجود این در تعمیم این نتایج به انسان، باید مطالعه بیشتری انجام گیرد.

سلولی(۸)، در جهت تأیید نتیجه پژوهش حاضر بوده است. نیز با توجه به اثر احتمالی گلیفوژیت در تغییر غلظت های طبیعی گنادوتروپین ها در زمان تزریق می توان این گونه نتیجه گرفت که با تکوین غیر طبیعی سلول های فولیکولی و کاهش ضخامت لایه گرانولوزا و غلاف فولیکولی، استروژن سازی نیز کاهش می یابد. این گروه از علف کش ها دارای خاصیت الکیلاسیون هستند، به این ترتیب که می توانند بر DNA تأثیرگذار باشند. آن ها هم چنین دارای خصوصیت الکتروفیلیک

منابع

- 1.Benachour, N., Siphatur, H., Moslemi, S. (2007). Time- and dose-dependent effects of Roundup on human embryonic and placental cells. *Arch Environ Contam Toxicol*, 53; 126-33.
- 2.Beuret, CJ., Zirulnik, F., Giménez, MS. (2005). Effect of the herbicide glyphosate on liver lipo peroxidation in pregnant rats and their fetuses. *Reprotoxicol*, 19(4); 501-4.
- 3.Cadnes, E., Davies, KJ. (2000). Mitochondrial free radical generation, oxidative stress, and again. *Free Radical Biol Med*, 29(3-4); 222-230.
- 4.Çava , T., Könen, S. (2007). Detection of cytogenetic and DNA damage in peripheral erythrocytes of goldfish(*Carassius auratus*) exposed to a glyphosate formulation using the micronucleus test and the comet assay. *Mutagenesis*, 22(4); 263-268 .
- 5.Costa, MJ., Monteiro, DA., Oliveira-Neto, AL. (2008). Oxidative stress biomarkers and heart function in bullfrog tadpoles exposed to Roundup Original. *Ecotoxicol*, 173;153-63 .
- 6.De Roos, AJ., Zahm, SH., Cantor, KP. (2003). Integrative assessment of multiple pesticides as risk for non- Hodgkin.s lymphoma among men. *Occupational and Environmental medicine*, 60; e 11.
- 7.El-Shenawy, NS. (2009). Oxidative stress responses of rats exposed to Roundup and its active ingredient glyphosate. *Environ Toxicol Pharmacol*, 28(3); 39-85.
- 8.Gasnier, C., Dumont, C., Benachour, N. (2009). Glyphosate – based toxic and endocrine disruptors in human cell line. *Toxicology*, 262(3); 184-191.
- 9.Gehin, A., Guyon, C., Nicod, L. (2006). Glyphosate-induced antioxidant imbalance in HaCaT: The protective effect of Vitamins C and
- E. Environmental Toxicology and Pharmacology, 22(1); 27-34.
- 10.Lioi, MB., Scarfi, MR., Santoro, A. (1998a). Cytogenetic damage and induction of pro-oxidant state in human lymphocytes exposed in vitro to glyphosate, vinclozolin, atrazine, and DPX-E9636. *Environ Mol Mutagen*, 32; 39-46.
- 11.Lioi, MB., Scarfi, MR., Santoro, A. Genotoxicity and oxidative stress induced by pesticide exposure in bovine lymphocyte cultures in vitro. *Mutat Res*, 403(1-2); 13-20.
- 12.Luana, Q., Ennio, M., Oretta, M. (2009). Effect of paraquat and glyphosate on steroidogenesis in gonads of frog *Rana esculenta* in vitro. *Pesticide*, 716-20.
- 13.Morrison, H. I., Wilkins, K., Semenciw, R., Mao, Y., Wigle, D. (1992). Herbicides and Cancer. *Journal of the National Cancer Institute*, 84(24); 1866-1874.
- 14.Pieni ek, D., Bukowska, B., Duda, W. (2004). Comparison of the effect of roundup ultra 360 SL pesticides and its active compound glyphosate on human erythrocytes. *Pestic Biochem Physiol*, 79;58-63.
- 15.Richard, S., Moslemi, S., Sipahutar, H. (2005). Differential effects of glyphosate and Roundup on human placental cells and aromatase. *Environ Health Perspect*, 113(6);
- 16.Scheffler, IE. (2000). A century of mitochondrial research: achievements and perspectives. *Mitochondrion*, 1(1); 3-31.
- 17.USEPA (U.S. Environmental Protection Agency). (1992). Final drinking water criteria document for glyphosate. health and ecological criteria division. office of science and technology. office of water. Washington, D.C.
- 18.Williams, GM., Kroes, R., Manro, IC. (2000). Safety evaluation and risk assessment of

herbicide roundup and its active ingredient, glyphosate, for humans. Regulat Toxical Pharmacol, 31; 117-165 .

