

التأثيرات الجانبية لعقار الريبافارين في هلاكات أجنة الفرمان و هيكلها العظمي Side Effects of Ribavirin Drug on Mice Embryos and their Skeleton

سعد محمد ندا *

عادل فوزي شهاب

صفا صلاح سلمان

كلية العلوم/جامعة تكريت

*مركز بحوث التقنيات الاحيائية/جامعة النهرین

Safa S. Salman**Adel F. Shihab****Saad M. Nada***

College of Science/ Tikrit University

*Biotechnology Research Center/ AL-Nahrain University

المختصر

هدف الدراسة الحالية تسليط الضوء على التأثيرات الوراثية الخلوية لعقار الريبافارين (RBV) في الحيوانات المختبرية (الفأر الأبيض)، وتم الاعتماد على هلاكات الأجنة وتشوهات الهيكل العظمي للفار الأبيض. درست التحليلات الوراثية الخلوية لعقار (RBV) على الفرمان، التي قسمت إلى خمس مجاميع شملت مجموعات السيطرة السالبة التي تمثل الحيوانات المجرعة بدراي (PBS) ومجموعة السيطرة الموجبة المعاملة بعقار السايكلوفوسفومايد (CP) وثلاث مجاميع معاملة بالعقار (RBV) بالتركيز 10, 20, 50 ملغم/ كغم، درست التشوهات الجنينية للعقار Teratogenes حيث أظهرت النتائج أن هناك فروقاً معنوية بالاحتمالية ($P < 0.05$) في معدل أوزان أجنة الفرمان للمجاميع المدروسة، فقد أظهرت مجموعات السيطرة السالبة أعلى معدل وزن للأجنة بلغ (1.55) غم، في حين سجلت معاملة السيطرة السالبة أقل معدل وزن بلغ (0.59) غم، بينما كانت معدلات أوزان الأجنة للمجاميع المجرعة بعقار (RBV) ذات التراكيز 10، 20، 50 ملغم/ كغم هي 0.89، 0.71، 0.61 غرام على التوالي. أما بالنسبة لحساب عدد هلاكات الأجنة لوحظ وجود هلاكات عند التراكيز العالية من العقار (50) ملغم/ كغم وكذلك ظهرت الهلاكات بنسبة عالية جداً في السيطرة الموجبة، وعند دراسة تأثير عقار (RBV) على الهيكل العظمي للأجنة لوحظ ظهور تشوهات بالهيكل العظمي في منطقة الأضلاع وفقدان الصلع الثالث عشر في بعض الأجنة عند التراكيز العالية من العقار.

الكلمات المفتاحية : عقار الريبافارين، الفار الأبيض

Abstract

This study focused on the cytogenetic effect of Ribavirin (RBV) drug on teratogenic lab animals (Mice). Several cytogenetic analyses (skeleton abnormal of embryos in mice). Studied the genetic effect of drug (RBV) on mice. That mice were divided into five experiment groups as the following: Negative control group: Animal orally treated with PBS buffer, positive control group was treated with (CP) and three groups treated with (RBV) with concentration 10, 20, 50 mg/kg, in other experiment studied teratogens of drug (RBV) result show significant differences ($p < 0.05$) in body weight of mice embryo of study groups, negative control group recorded rate highly in embryo body weigh was (1.55) gm. While recorded positive control group rate less in weight of orally treated groups with (RBV) with concentration 10, 20, 50 mg/kg were 0.89, 0.71, 0.61 gm. Respectively the result show influences to (RBV) in embryo number at high concentration (50) mg/kg, while show died embryos in positive control group. Also the result shows abnormality in skeleton of embryos at concentration of drug 50 mg/kg.

Key words: Ribavirin Drug, white mice

المقدمة

الريبافارين RBV هو مضاد فايروسي Antiviral drug ينتمي إلى مجموعة مشابهات القواعد Base analogue تخليليقى نظير البيورين Synthetic purine nucleoside analogue وبالتحديد الكوانوسين guanosine). تم اكتشاف العقار لأول مرة من قبل [1]، وله اسماء تجارية متعددة مثل Rebecon copequos ، virazole Ribasphere ويعرف أيضاً Rebeton مع الانترفيرون interferon [2]. وبسبب سميته استعمل هذا العقار فقط في الامراض الفايروسيه الخطره [12،13] حيث اثبت ان له تأثيرات جانبية عديدة اهمها السميه الكبيه Hepatotoxicity والسميه الجنينية Teratogenicity [14] والسميه الدمويه [14] Hematologic toxicity. ان عقار RBV غير فعال بحالته الطبيعية ولكن مساره الايضي داخل الجسم (سوء عن طريق الفم أو الوريد) يتم تحول العلاج في الكبد الى بيورين (guanosine) وبنوكوتيدات الحامض النووي RNA وهو بهذا الشكل يدخل مع تكرار الحامض النووي الضروري لمضاعفة وتكاثر الفايروس وبهذه الحالة يعيق تكرار RNA والDNA للفايروس وينبع تكاثره [15].

تظهر فعالية العقار ضد انواع مختلفة للفايروسات RNA خارج الجسم الحي *in vivo* وداخله *in vitro* [4,3] وتتضمن فايروسات RNA من عائلة Paramyxoviruse [5,6] وعائلة Flaviviruses [8,7] وعائلة Picornaviruses [9] وكذلك عائلة Arenavirusc [10] كما تظهر فعاليته ضد انواع معينة للفايروسات DNA, [11,4].

بدأت بعض العوامل الطبيعية منذ بداية القرن العشرين تهدد بتطور حالات الشذوذ الولادية في نسل الانسان والحيوان ، فضلاً عن

قابلية التداخل والتحول للأشعة السينية والأشعة الراديوبوترونية والنظائر المشعة وبعض المعادن والعناصر غير العضوية في التطور الجنيني، ومن جانب آخر اشار كثير من الباحثين الى تأثير العقاقير الطبية في النظام الوراثي للخلايا وعمليات التطور الجنيني بشكل تراكمي [16]، لذلك ان التقويم الشامل لتأثير العقاقير باستخدام الحيوانات المختبرية سوف يساعد في تقليل احتمالية ظاهرة التأثيرات المضرة للعقاقير في الأجنة. وأول من قام بعملية تصبيغ ناجحة للهيكل العظمي للأجنة هو [17]. ثم طرأت طريقة التصبيغ هذه من قبل Dawson , Yamada , Inouye اذ ما قورنت بالطرق المتعددة في الماضي [18]. لقد اجريت العديد من البحوث حول تأثير العقاقير في الاجنة وخصوصا على هيكلها العظمي باستخدام طريقة التصبيغ بصبغة الايزارين الحمراء Alizarin Red لمراقبة الاستخدام اليومي للعقاقير من قبل الامهات اثناء الحمل او قبله وتتأثيراته السلبية في الاجنة وخصوصا على نمو الهيكل العظمي للجنين. كما توضح بعض البحوث ان العقاقير المستخدمة ضد الارام الخبيثة مثل Carboxamide (DIC) تنتج تشوهات بالفك واللهاة والدماغ واطراف الاجنة عند اعطائها للجرذان اثناء حملها [19] علامة على ذلك فأن لعقار السايكلوفوسفومايد تأثير كبير على الاجنة اذ ان التعامل مع هذا العقار اثناء حمل الامهات يؤدي الى زيادة التشوهات الجنينية [20]. كما لاحظ باحثون اخرون ظهور تشوهات بالجهاز الهيكلي تتمثلت انشطار العظام الطويلة وتقوسيها وفقدان بعض الاضلاع [21] وقد بررها التجارب المختبرية ان عقار RBV يبطئ تكاثر الخلايا الجذعية العظامية Osteoblast proliferation [22]، كما اثبتت دراسات اخرى سميتها الوراثية في الانسان وذلك من خلال تجارب أجريت على الحيوانات [23]. وقد اثبتت Narayana وآخرون بأن RBV مطفر وراثي في الخلايا الجرثومية لجرذان وستير Wster rats [24]. هدفت الدراسة الى دراسة تشوهات الهيكل العظمي لأجنة الفئران المعاملة بعقار الريبافارين.

المواد وطرق العمل

الحيوانات المختبرية

اجريت الدراسة الحالي على ذكور واناث الفئران البيضاء (*Mus musculus*) من سلالة Albino mice المجهزة من البيت الحيواني التابع لمركز بحوث التقنيات الاحيائية/ جامعة النهرین، وقد تراوحت اعمار الحيوانات ما بين (9-12) أسابيع وتتراوح وزانها ما بين (18-25) غرام. وضعت الفئران في اقفاصل بلاستيكية مغطاه بأغطية معدنية مشبكه وفرشت أرضيتها بمادة نشرة الخشب للمحافظة على بيئة ملائمة وغذيت على علبة متوازنة من بروتين حيواني (7.15)، مجموع الحنطة (30.0) الشعير (7.15)، مجموع الذرة (22.5)، ملح الطعام (0.45) وحجر الكلس (0.20) مع مراعاة توفر ماء الشرب بشكل حر، حيث تم وضع 5 فئران (3 اناث: 2 ذكور) في كل قفص، ووضعت الحيوانات في جميع مراحل التجربة تحت ظروف تراوحت درجة الحرارة بين (21-24)م. وتضمنت الدراسة استخدام (25) فار قسمت الى (5) مجامي كل مجموعة تحتوي على (5) فئران وشملت مجموعة السيطرة السالبة التي تمثل الحيوانات المجزعة بدراء (PBS) ومجموعة السيطرة الموجبة المعاملة بعقار السايكلوفوسفومايد (CP) وثلاث مجامي معاملة بالعقار (RBV) بالتراكيز 10، 20، 50 ملغم/ كغم، وجرعت بنفس الجرعة الموصى بها في التجربة ويستمر التجريبي لمدة (3) أيام بعد ذلك تم ايقاف التجريبي وتترك كل مجموعة مع ذكور التافق ليه كامله بنفس العدد (اثني ، ذكر) ثم تؤخذ مسحة مهبلية وتغتصب، فأن وجود النطف Spermatozoa أو القيح المهيلي vaginal plug في المسحة المأخوذة يسجل على أنه اليوم الاول من الحمل [25]، وفي اليوم التاسع عشر من الحمل تم قتلها ونزع قرنى الرحم ومن ثم أخذ الاجنة ودراستها عن طريق حساب عدد هلاكات الأجنة في كل قرن في الرحم وحساب عدد هلاكات الأجنة بكل قرن ودراسة الهيكل العظمي له.

تصبيغ الهيكل العظمي لجيني الفارة بصبغة الايزارين الحمراء [26]

محلول المثبت Fixative Solution

حضر اينيا عند الاستعمال، بإضافة 3 حجوم من الكحول الميثيلي methanol (99.8%) الى حجم واحد من حامض الخليك الثلجي (%99.9) Glacial Acetic Acid .

محلول الكليسرين Glycerin Solution

تم تحضيره بأذابة (1) غم من هيدروكسيد البوتاسيوم في (80) مل من الماء المقطر مضافة اليه (20) مل من الكليسرين.

محلول صبغة الايزارين الحمراء Alizarin Red Stain Solution

حضر بأذابة (0.02) غم من مسحوق الصبغة في (50) مل من محلول هيدروكسيد البوتاسيوم بتركيز (1%).

عقار الريبافارين Ribavirin Druge

استخدمت كبسولات الريبافارين (مصرية المنشأ انتاج شركة ميناfarm) في الدراسة الحالي وتم أذابه محتويات الكبسولة الواحدة بالماء المقطر (10) مل، وحفظ بالثلج بدرجة (4)م.

عملية التثبيت Fixation Process

بعد قتل الفارة تم اخراج الرحم وأخذ الاجنة منه، ووضعت في الكحول الاثيلي المطلق (Ethanol) بتركيز (99%) لغرض التثبيت لمده (24) ساعه وبعد ذلك تم اخراجها من الكحول الاثيلي ووضعها في الكحول الميثيلي المطلق (Methanol) بتركيز (%) 95 لمده (48) ساعه وثم تم اخراجها من الكحول الميثيلي ووضعها في الاسيتون المطلق لمده (24) ساعه وذلك لازالة الدهون منها.

عملية التصبيغ Staining Process

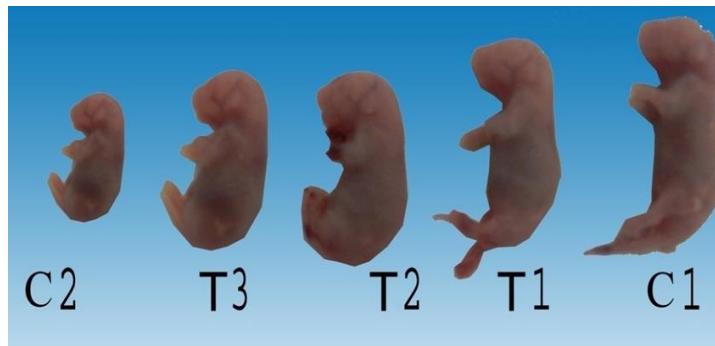
نلت الاجنة بعد التثبيت الى محلول هيدروكسيد البوتاسيوم بتركيز (1%) لمده (2) ساعه ثم صبغت بعد ذلك بصبغة الايزارين الحمراء بتركيز (10%) المحضره في الفترة (2-1.5-0.5) لمده (24) ساعه ثم توضع بمحلول الكليسرين وذلك لغرض توضيح الاجنة ولمدة (3) أسابيع. وبعد انتهاء من عملية التوضيح باستخدام محلول الكليسرين أخذت الاجنة ووضعت بمحلول الكليسرين بتركيز (50%) مختلفه (50,70,90%) اذ تم تحضيرها (حجم : حجم) من محلول هيدروكسيد البوتاسيوم مع السماح بأيقاعه بكل تخفيض لمده يومان وبعد ذلك تم حفظه في (100) % كليسرين. تم قراءه النتائج بالاعتماد على استمارات استبيانية قياسية.

التحليل الاحصائي : Statistical analysis :

تم التحليل الاحصائي لنتائج التجربة باستخدام طريقه النموذج الخطي العام (General linear model) ضمن البرنامج الاحصائي الجاهز (SAS) لدراسة تأثير العوامل كما جرى اختبار دنكن (Duncan,1955) لتحديد معنويه الفروقات مابين متوسطات العوامل المؤثرة على الصفات المدروسة عند مستوى احتماليه $P \leq 0.05$.

النتائج والمناقشة**التأثيرات الجانبية لعقار الريبارافارين على نسبة هلاكات الأجنة وأوزانها وهياكلها العظمية**

أظهرت النتائج للدراسة الحالية الموضحة بالشكل (1) والمسجلة بالجدول (1) أن هناك تأثيراً معنويّاً باحتمالية ($P \leq 0.05$) للمجاميع المدروسة في معدل أوزان أجنة الفئران، فقد تبين أن مجموعة السيطرة السالبة التي تمثل الحيوانات المجموعة بدارى (PBS) قد سجلت أعلى معدل وزن أجنة بلغ 1.55 غم، في حين سجلت معاملة السيطرة الموجبة التي تمثل الحيوانات المعاملة بعقار السايكلوفوسفومايد (CP) أقل متوسط إذ بلغ 0.59 غم، بينما كانت معدلات أوزان الأجنة للمجاميع المجموعة بعقار (RBV) بالتراكيز (10 ، 20 ، 50) ملغم / كغم هي 0.89% ، 0.71% ، 0.61% غم على التوالي.



شكل (1): أجنة الفئران في اليوم 19 من الحمل (سيطراه سالبه C1، سيطراه موجبه C2، الترکیز الاول 10ملغم/کغم T1، الترکیز الثاني 20ملغم/کغم، الترکیز الثالث 50ملغم/کغم T3)

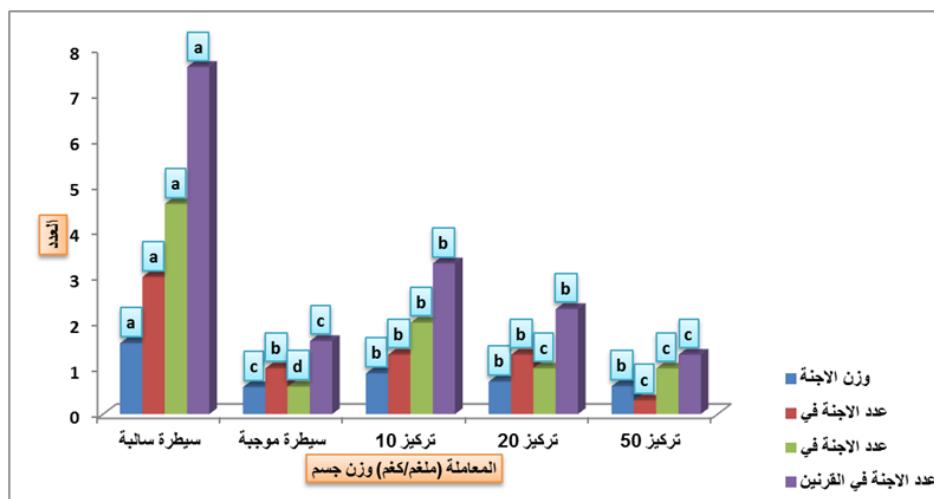
ويعود السبب في ذلك الى أن السمية الخلوية للعقار RBV إذ لاحظ الباحثين أن العلاج بـ (RBV) له التأثير جانبية عديدة بما فيها السمية الجنينية Teratogenicity إذ يسبب تشوهات خلقية للجنين [14] بالإضافة الى ذلك يسبب طفرات لذلك لا ينصح باستخدامه للنساء الحوامل [28]. تتفق نتائج الدراسة الحالية مع ما جاء به [29,30] يسبب زيادة نسبة التشوهات في حجمه ، سقف تحريف الفم ، العين والهيكل العظمي أحين الجرذان والأرانب وتزداد نسبة التشوهات بالاعتماد على الجرعة بينما بيّنت دراسات أخرى أن هذا العقار لا يملك أي سمية [31] .

جدول (1): تأثير اضافة تراكيز من RBV في أوزان واعداد الأجنة للفئران البيضاء

	المعاملة (ملغم/کغم)	وزن جسم	عدد الأجنة في القرنين	عدد الأجنة في القرن الأيمن	عدد الأجنة في القرن الأيسر	وزن الأجنة	وزن الأجنة في	
							القرن الأيمن	القرن الأيسر
	سيطرة سالبة							
1.55 ± ^a 1.05	3.0 ± ^a 0.47	4.6 ± ^a 0.78	7.6 ± ^a 0.81					
0.59 ± ^c 1.60	1.0 ± ^b 0.33	0.6 ± ^d 0.34	1.6 ± ^c 0.31					
0.89 ± ^b 1.81	1.3 ± ^b 0.54	2.0 ± ^b 0.56	3.3 ± ^b 0.32					
0.71 ± ^b 1.42	1.3 ± ^b 0.26	1.0 ± ^c 0.65	2.3 ± ^b 0.30					
0.61 ± ^b 1.38	0.3 ± ^c 0.38	1.0 ± ^c 0.61	1.3 ± ^c 0.26					
	سيطرة موجبة							
تركيز 10								
تركيز 20								
تركيز 50								

(P) المتوسطات التي تحمل حروف مختلفة ضمن العمود الواحد تختلف معنويّاً فيما بينها.

كذلك أظهرت النتائج أن لعقار السايكلوفوسفومايد (CP) تأثيراً كبيراً في وزن الجنين ، وتنتفق نتائج الدراسة الحالية مع نتائج دراسات شملت معاملة الفئران البيض بعقار (CP) بتركيز 20 ملغم/ کغم ، وفي اليوم التاسع عشر من الحمل أظهرت النتائج أن وزن الجنين (%) بالمقارنة مع وزن مجموعة السيطرة السالبة التي كان معدل وزن الجنين (1.55) [32] . كذلك تنسجم النتائج التي حصلنا عليها مع ما هو مسجل عن كون عقار (CP) يسبب تشوهات خلقية في البشر وفي بعض الحيوانات المختبرية (الفئران والجرذان والأرانب والقردة) ، عند إعطائه خلال مدة الحمل أو قبلها [33]. أما بالنسبة لأعداد الأجنة الحية وعدد الهلاكات إذ لوحظ أن هناك تأثيراً لعقار RBV فيها ، حيث لوحظ فروق معنوية باحتمالية ($P \leq 0.05$) في عدد الأجنة في القرن الأيمن للمجاميع المعاملة بعقار (RBV) عند مقارنتها بعينة السيطرة السالبة ولكن تلك المجاميع كانت تختلف معنويّاً عن عينه السيطرة الموجبة المعاملة بعقار (CP) التي سجلت أقل معدلات بأعداد الأجنة في كلا القرنين وبهذا يظهر أن لعقار (CP) تأثيراً ملحوظ في عدد الأجنة الحية فضلاً عن ظهور هلاكات فيها كما موضح في شكل (2).



شكل (2): النسب المئوية لتأثير عقار الريبيفارين على اوزان الاجنة واعدادها

و عند دراسة التأثيرات الجانبية لعقار (RBV) على تكوين الهيكل العظمي لأجنة الفتران ، بعد أخذها في اليوم التاسع عشر من الحمل حيث تم تصبيغ الهيكل العظمي لثناك الأجنة بصبغة الأليزاريون الحمراء وكما موضح بالشكل (3) .



شكل (3): الهيكل العظمي لأجنة الفتران معامل بصبغة الأليزاريون الحمراء

ومن هذا نستنتج أن لعقار RBV تأثيرات حادة حيث ثبت أن عقار RBV مثل باقي Nucleoside analogs يسبب تشوهات خلقية وطفرات [28]، وأن ما توصلنا إليه بخصوص علاقة RBV بالتشوهات الخلقية تؤكد الافتراض الذي جاء به [23] أن الريبيفارين يدخل ضمن المواد ذات السمية الخلوية Cytotoxic والسمية الوراثية Genotoxic. لاحظ مجموعة من الباحثين أن النساء التي يستخدمن عقار hetrozole (Arimidex) و Anastrozole (Femara) لمسح معاودة سرطان الثدي فقدن كثير من الكثافة العظمية وزاد خط حدوث الكسور العظمية وذلك لأن هذه العقاقير تعمل على منع إنتاج هرمون الاستروجين فضلاً عن أنه يعمل على خفض كمية هذا الهرمون في الجسم وبهذا فإن غلبه يؤدي إلى الخسارة المجلدة للكثافة العظمية [34]. أوضحت بعض التجارب لدراسات أخرى أن تعريض أجنة الفتران خلال الأيام الأولى من الحمل (5-1) أيام للاستروجين سبب زيادة في الكثافة العظمية بالمقارنة مع مجموعة السيطرة وذلك بعد إجراء عملية التصبيغ ليوكالها [35]، فضلاً عن أن هناك دراسات أوضحت أن لهرمون الاستروجين دوراً في تشكيل ونمو العظام [37,36].

المصادر

1. Witkowski, J. T., Robins, R. K., Sidwell, R. W. and Simon, L. N. (1972). Design, synthesis and broad spectrum antiviral activity of 1- b- D- Ribofuranosyl 1- 1, 2, 4- triazole - 3-carboxamide and related nucleosides. *J. Med. Chem.* 15: 1150–1154.
2. Khalid, S.N.R., khan, A.A., Alam, A., Lak, N.H., Butt, A.K., Shafqat, F., Alvi, A., Ahmed, L., Sarwar, S. and Niazi, A. (2009). Interferon – Ribavirin treatment in chronic hepatitis C the less Talked about Aspects. *J. Ayub Med Coll Abbottabad.* 21:99-102.
3. Allen, L. B. (1980). Review of *in vivo* efficacy of ribavirin. In: Ribavirin: A Broad Spectrum Antiviral Agent, pp. 43–58, Smith, R. A. and Kirkpatrick, W. (eds.), Academic Press, London.
4. Sidwell, R. W., Huffman, J. H., Khare, G. P., Allen, L. B., Witkowski, J. T. and Robins, R. K. (1972). Broad spectrum antiviral activity of Virazole: 1-b-D-ribofuranosyl-1, 2,4-triazole-3- carboxamide. *Science.* 177: 705–706.

- المجلد العاشر- العدد الأول
5. Povey, R.C. (1978). *In vitro* antiviral efficacy of ribavirin against feline calicivirus, feline viral rhinotracheitis virus, and canine parainfluenza virus. Am J. Vet Res. 39:175.
 6. Hruska, J.F., Bernstein, J.M., Douglas, R.G. Jr., Hall, C.B. (1980). Effects of ribavirin on respiratory syncytial virus *in vitro*. Antimicrob Agents Chemother. 17:770.
 7. Jordan, I., Briese, T., Fischer, N., Lau, J.Y., Lipkin, W.I. (2000). Ribavirin inhibits West Nile virus replication and cytopathic effect in neural cells. J Infect Dis. 182:1214.
 8. Neyts, J., Leyssen, P., De Clercq, E. (1999). Infections with flaviviridae. Verh K Acad Geneeskd Belg. 61:661.
 9. Crotty, S., Maag, D., Arnold, J.J., Zhong, W., Lau, J.Y., Hong, Z., Andino, R., Cameron, C.E. (2000). The broad-spectrum antiviral ribonucleoside ribavirin is an RNA virus mutagen. Nat Med. 6:1375.
 10. Andrei, G. and De Clercq, E. (1990). Inhibitory effect of selected antiviral compounds on arenavirus replication *in vitro*. Antiviral Res. 287:5-14.
 11. Markland, W., McQuaid, T.J., Jain, J., Kwong, A.D. (2000). Broadspectrum antiviral activity of the IMP dehydrogenase inhibitor VX-497: a comparison with ribavirin and demonstration of antiviral additivity with alpha interferon. Antimicrob Agents Chemother. 44:859.
 12. Grancher, N., Venard, V., Kedzierewicz, F., Ammerlaan, W., Finance, C., Muller, C.P. (2004). Improved antiviral activity *in vitro* of ribavirin against measles virus after complexation with cyclodextrins. Antiviral Res. 62: 135–137.
 13. Urgancı, N., Gulec, S.G., Arapoglu, M., Vural, S., Nuhoglu, A. (2005). The effect of ribavirin on bone density in patients with chronic hepatitis C treated with interferon-ribavirin therapy. JPediatr Gastroenterol Nutr. 41: 650–652.
 14. Brok, J., Gluud, L.L., Gluud, C. (2006). Ribavirin monotherapy for chronic hepatitis C infection: a Cochrane Hepato-Biliary Group systematic review and meta-analysis of randomized trials. Am. J. Gastroenterol. 101: 842–847.
 15. Torriani, F.J., Rodriguez-Torres, M. and Rockstroh, J. K. (2004). Peginterferon Alfa-2a plus ribavirin for chronic hepatitis C virus infection in HIV infection. 351:438-50.
 16. Khafizyanova, R. Kh., Burykin, I. M., Aleeva, G. N. and Kiyasov, A. P. (2004). Effect of Dimephosphone (Monophosphonate) on the Course of Pregnancy and Fetal Development in Rats. Bulletin of Experimental Biology and Medicine. 137: 375-378.
 17. Alden, B. D. (1962). A note on the staining of the skeleton of cleared specimens with Alizarin red S. Stain Tec. 1: 123-124.
 18. Erdogan, D., Kadiodlu, D. and Peker, T. (1995). Visualisation of the fetal skeletal system by double staining with Alizarin red and Alician blue. Gazi Medical Journal. 6: 55-58.
 19. Koechel, J. and Muck, P. (1973). Protective Effects of Thymidine, 5-Aminoimidazolecarboxamide, and Riboflavin against Fetal Abnormalities Produced in Rats by 5-(3,3-Dimethyl-1-triazeno)imidazole-4-carboxamide. Cancer Research. 33:2231- 2240.
 20. Mirkes, P.E. and Little, S.A. (1998). Teratogen-induced cell death in post-implantation mouse embryos: differential tissue sensitivity and hallmarks of apoptosis. Cell Death Differ. 5:592- 600.
 21. Gibson, J. E. and Becke, B. A. (1988). The Teratogenicity of Cyclophosphamide in Mice1-2. Cancer research. 28: 475-480.
 22. Moreira, R.O., Balduino, A., Martins, H.S., Reis, J.S., Duarte, M.E., Farias, M.L. (2004). Ribavirin, but not interferon alpha-2b, is associated with impaired osteoblast proliferation and differentiation *in vitro*. Calcif Tissue Int. 75: 160–168.
 23. Narayana, K., D'Souza, U. J. and Seetharama Rao, K. P. (2002). Ribavirin-induced sperm shape abnormalities in Wistar rat. Mutat. Res. 513: 193-196.
 24. Narayana, K., D'Souza, U. J. and Seetharama Rao, K. P. (2002). The genotoxic and cytotoxic effects of ribavirin in rat bone marrow. Mutat. Res. 521, 179-185.
 25. Prakash, D., Gajendra, S. and Sukhmahendra, S. (2007). Neuroimmune consequences of teratological insult induced by cyclophosphamide exposure during intrauterine life in mice. Neuroanatomy. 6: 6-11.
 26. Peters, P.W.J. (1977). Double staining of fetal skeletons for cartilage and bone .In: Methods in prenatal toxicology. Neuberg, H.J.M.D. and Kwasigroch, T.E., (eds). Geory thieme verlag. stuttgart, Germany. Pp: 153-154.
 27. Duncan, B.C. (1955). Multiple range and Multiple F.test: Biometrics. 11:1-42.
 28. Ferm, V.H., Willhite, C., Kilham, H. (1978). Teratogenic effects of ribavirin on hamster and rat embryos. Teratology. 17: 93-102.
 29. Tedjaratis Baker, C.H., Apte, S. and Huang, S. (2002). Synergistic therapy of human ovarian carcinoma implanted orthotopically in nude mice by ptimal biological dose of pegylated interferon alpha combined with paclitaxel. Clin, cancer. Res. 8: 2413-2422.
 30. Craxi, A. and Licata, A. (2003). Clinical trial results of peginterferons in combination with ribavirin. Semin. Liver. Bis., 23 suppl 1:35-46.

- المجلد العاشر- العدد الأول
31. Joksic, G., Stankovic, M., Vasic, V., Cakar, M. and Jokanovic, M. (2000). Influence of ribavirin on the micronucleus formation and *in vitro* proliferation of human lymphocytes. *Neoplasma.* 47:283-287.
 32. Prakash, D., Gajendra, S. and Sukhmahendra, S. (2007). Neuroimmune consequences of teratological insult induced by cyclophosphamide exposure during intrauterine life in mice. *Neuroanatomy.* 6: 6-11 .
 33. Briggs, G.G., Freeman, R.K. and Yaffe, S.J. (1994). A Reference Guide to Fetal and Neonatal Risk. Drugs in Pregnancy and Lactation. 4th ed. Baltimore, M.D. (ed.) Lippincott, Williams and Wilkins. Pp: 234.
 34. Frederick, S., Sarahann B. and Catherine, A. R. (2007). Study Confirms Risk of Bone Loss for Patients Taking Exemestane. *Lancet Oncol.* 8: 119- 127.
 35. Migliaccio, S., Newbold, R. R., Bullock, B. C., Jefferson, W. J., Sutton, F. G., McLachlan, J. A. and Korach, K. S. (1996). Alterations of maternal estrogen levels during gestation affect the skeleton of female offspring. *Endocrinology.* 137: 2118-2125.
 36. Verhaeghe, J., Oloumi, G., van Herck, E., van Bree, R., Dequeker, J., Einhorn, T. A. and Bouillon, R. (1997). Effects of long-term diabetes and/or high-dose 17 beta-estradiol on bone formation, bone mineral density, and strength in ovariectomized rats. *Bone.* 20: 421-428.
 37. Yeh, J. K., Chen, M. M. and Aloia, J. F. (1997). Effects of estrogen and growth hormone on skeleton in the ovariectomized rat with hypophysectomy. *Am. J. Physiol. Endocrinol. Metab.* 273: 734-742.