

## (Ross إلى العليقة في صفات الدم الفسلجية لفروج اللحم) *Curcuma longa* تأثير إضافة نسب مختلفة من مسحوق الكركم

قانع حسين الجباري

كلية الزراعة/ جامعة كركوك

### الخلاصة

أجريت هذه الدراسة في حقل الطيور الداجنة التابع لكلية الزراعة/جامعة تكريت لدراسة تأثير مسحوق الكركم في بعض الصفات الكيموحيوية والفسلجية في فروج اللحم واستعمل فيها (١٣٥) فرخ فروج لحم من هجن (Ross) التجارية بعمر يوم واحد موزعة على ثلاث معاملات (٣ مكررات لكل معاملة، يحتوي كل مكرر ١٥ فرخاً) كانت المعاملة الأولى سيطرة (خالية من أي إضافة) ، أما المعاملة الثانية والثالثة فأعطيت مسحوق الكركم إلى العلف بواقع (٣ و ٦ غم / كغم علف) على التوالي من عمر ٢١ يوم ولغاية عمر ٤٢ يوماً .

أظهرت نتائج الدراسة إلى عدم وجود فروق معنوية بين مجموعة الطيور التي تناولت العلف الحاوي على الكركم في قيم مكدها الدم و هيموغلوبين الدم وأعداد الخلايا المتغيرة إلى الخلايا اللمفاوية و أعداد خلايا الدم البيضاء الكلي والكلوبيولين مقارنة مع معاملة السيطرة في نهاية الأسبوع السادس من الدراسة. وسجلت قيم المعاملة الثالثة ارتفاع في البروتين الكلي والالبومين والكلوكوز وحمض اليوريك والكليسيريدات الثلاثية في حين انخفضت متوسطات قيم الكوليستيرول بصورة معنوية ( $P < 0,05$ ) مع زيادة معنوية في تراكيز انزيمات الدم (GOT و ALT) وذلك للمعاملة المذكورة , في حين انخفضت معنويًا تراكيز أنزيمات (ALP و GGT) في المعاملتين الثانية والثالثة مقارنة مع السيطرة.

### المقدمة

تعد المضادات الحيوية من المركبات التي تدخل كإضافات غير غذائية الى علائق الدواجن والتي كان لها دور كبير في تقدم صناعة الدواجن.

استخدمت المضادات الحيوية بعد عام ١٩٨٠ في مختلف أنحاء العالم كمحفزات للنمو (Samarasinghe ) وآخرون ، ٢٠٠٣ ) وقد بينت الدراسات الحديثة وجود مخاطر من الاستخدام الواسع للمضادات الحيوية وما تسببه من أثار خطيرة ليس على الحيوان فحسب بل قد تترك بقايا ولو بنسب قليلة في أنسجته وأعضائه ومنتجاته الأمر الذي يؤثر في صحة الإنسان المستهلك لتلك المنتجات ( Miles وآخرون، ٢٠٠٦).

وأن انتقال المقاومة للمضادات الحيوية إلى المستهلك وظهور أجيال من الإحياء المجهريّة المقاومة للعلاجات بهذه المضادات أو منافسة للبكتريا المفيدة للإنسان في جهازه الهضمي دفع إلى منع استخدام بعض أنواعها في تغذية الدواجن (WHO، ١٩٩٧) حيث أن حوالي ٩٠% من المضادات الحيائية المستخدمة في هذا النوع من التغذية تعطى كمحفزات للنمو والنسبة الباقية هي فقط عناصر وقائية (Esteive وآخرون، ١٩٩٧) أن الاستخدام المفرط لهذه المضادات في تغذية الدواجن كمحفزات يؤدي إلى القضاء على البكتريا الضارة والنافعة ويقلل سمك الطبقة المخاطية التي تغطي جدران الخلايا المبطنة للأمعاء مما يجعلها عرضة للإصابة بالميكروبات المرضية محدثًا خللاً بتوازن الفلورا المعوية ومضعفاً للجهاز المناعي (Engberg وآخرون، ٢٠٠٠ و Green و Sainsbury، ٢٠٠١). لذا أصبح التقليل من استخدام المضادات الحيوية في علائق الدواجن من الأولويات التي يجب الأخذ بها لسلامة منتجاتها ولهذا منع استعمال المضادات الحيوية في العديد من الدول ومنها دول الاتحاد الأوروبي (Lee ، وآخرون ، ٢٠٠٣).

عليه صار الاتجاه نحو إيجاد بدائل لتلك المضادات الحيوية ولو على المدى البعيد ومنها استخدام المعززات الحيوية Probiotic مثل البكتريا والخمائر والفطريات وكذلك النباتات الطبية ذات الأثر الايجابي على صحة الإنسان (Jin وآخرون، ٢٠٠٠) وقد تم طرح الكثير من المنتجات التجارية في الأسواق العالمية (Gibson و Roberfroid، ١٩٩٥) ولقد لقيت النباتات الطبية اهتماماً متزايداً منذ بداية القرن الماضي ١٩٠٠م من قبل الباحثين (Dorman و Deans ، ٢٠٠٠).  
وقد وجد أن الأعشاب الطبية والتوابل والزيوت العطرية ومستخلصاتها المختلفة تزيد من الشهية وتحفز الجهاز الهضمي وتساعد على زيادة إفراز الإنزيمات الهاضمة ومضادة لنمو الميكروبات وتعمل كموانع أكسدة (Hernandez وآخرون ، ٢٠٠٤).

ومن بين تلك الأعشاب الطبية والتوابل نبات الكركم *Curcuma longa* الذي استخدم في غذاء الإنسان ومنذ القدم كمادة تضيف نكهة إلى الأغذية ويمثل الجزء الرئيسي في توابل الكاري (Bakhrui ، ١٩٩٧) وقد استخدم الكركم كذلك في المجال الطبي وبشكل واسع فقد وجد أن للكركم تأثير مضاد للفطريات (Wuthi-Udomler وآخرون، ٢٠٠٠) ، ومضاد للأكسدة (Osawa وآخرون، ١٩٩٥) ومضاد للالتهاب (Kiuchi وآخرون، ١٩٩٣) كما وجد أن لمستخلصات نبات الكركم فعالية وقائية ضد العديد من الأمراض (Antony وآخرون، ١٩٩٩) ، حيث يتألف الكركمين Curcumin وهو المادة الفعالة في الكركم من Curcumin I (٩٤%) ، Curcumin II (٥,٧%) (desmethoxy curcumin) ، Curcumin III (٠,٣%) (bidesmethoxy curcumin) .

Ruby)tetrahydrocurcuminoids، وآخرون ١٩٩٥ Osawa وآخرون ١٩٩٥ Ishita وآخرون (٢٠٠٤)، والجدول (١) يوضح التركيب الكيميائي للكرم وكالاتي :

جدول (١) يوضح التركيب الكيميائي والمادة الفعالة للكرم.

النسبة المئوية	المادة
١٣,١	Moisture
٦,٣	Protein
٥,١	Fat
٣,٥	mineral matter
٦٩,٤	Carbohydrates
٤,٧-٨,٢	total ash
٥٣	Sesquiterpines
٢٥	Zinigerene
١	Phellandrene
٠,٦	Sabinene
٠,٥	Borneol
١	Cineole
٥,٨	essential oil

كذلك يحتوي الكرم على فيتالمينات وألياف ومواد ملونة (Curcuminoides) وهي المسؤولة عن إعطاء اللون الأصفر للكرم ( Dhawan وSrimal و١٩٩٧ و١٩٩٧ Bakhur و١٩٩٧ و٢٠٠٤ Ishita وآخرون ، ٢٠٠٤) . وعليه هدفت الدراسة لمعرفة تأثير استخدام نسب مختلفة من الكرم في بعض صفات الدم .

#### مواد وطرائق البحث

أجريت هذه الدراسة في حقول قسم الثروة الحيوانية التابعة لكلية الزراعة/ جامعة تكريت للفترة من ٢٠٠٩/١/١٨ إلى ٢٠٠٩/٣/١ ، لدراسة تأثير مسحوق الكرم في بعض الصفات الكيموحيوية والفسلجية في الدم لفروج اللحم .  
**تحضير مسحوق الكرم:**

تم الحصول على (رايزومات) الكرم *Curcuma longa* من الأسواق المحلية وتم سحقها بالطريقة التقليدية (الهاون) بعد ذلك تم سحقها وتنعيمها باستخدام مطحنة كهربائية، وتمت الإضافة بخلط مسحوق الكرم بكمية قليلة من العلف خلطاً جيداً يدوياً وبعد ذلك تم خلطها بكمية العلف الكلية وحسب التراكيز المقررة في التجربة وهي (٣غم/كغم علف و٦غم/كغم علف).

#### تصميم التجربة :

أستخدم في التجربة ١٣٥ فرخاً فروج لحم غير مجنس من هجن (Ross) التجارية بعمر يوم واحد وكان معدل وزن الأفراخ حوالي (٤٢) غم ، ربيت الأفراخ في قاعة مقسمة بجواز من السلك المعدني على شكل اكنان (Pens) مساحة كل كن (١,٥×١)م واستعملت فرشة من نشارة الخشب بسمك ٣-٥ سم ، ووزعت الأفراخ عشوائياً على ثلاث معاملات (كل معاملة ثلاث مكررات) بواقع ١٥ فرخاً للمكرر الواحد وبكثافة (١٠ طير/متر مربع) وتمت إضافة مسحوق الكرم ابتداءً من عمر ٢١ يوم وكانت كما يلي:

المعاملة الأولى : عليه أساسية (نمو) لا تحتوي على الكرم (معاملة السيطرة).

المعاملة الثانية : عليه أساسية (نمو) تحتوي على (٣ غم كرم / كغم علف) .

المعاملة الثالثة : عليه أساسية (نمو) تحتوي على (٦ غم كرم/ كغم علف) .

استعمل نظام الإضاءة المستمرة ٢٣ ساعة باليوم مع إعطاء ساعة ظلام يومياً لغرض تعويد الأفراخ على الظلام لمنع اضطرابها عند انقطاع التيار الكهربائي فجأة وكانت ظروف التجربة متشابهة من حيث المساحة الأرضية والحرارة والتهوية والإنارة وكثافة الطيور ومسافات المناهل والمعالف لكل المعاملات. غذيت الأفراخ على عليقة بادئ(البروتين ٢٠,٢٠ % والطاقة الممثلة ٢٨٠٤ كيلو سعره /كغم ) من اليوم الأول ولغاية نهاية اليوم ٢١ أما في بداية اليوم ٢٢ ولغاية اليوم ٤٢ فقد غذيت الأفراخ على عليقة نمو(البروتين ١٧,٦٥ % والطاقة الممثلة ٣٠٩٣ كيلو سعره /كغم ) وحسب ماموضح في الجدول (٢).

وقد تم احتساب التركيب الكيميائي لنخالة الحنطة تبعاً لـ AOAC (١٩٨٤). بينما تم حساب التركيب الكيميائي تبعاً لتحاليل المواد العلفية الواردة في NRC (١٩٩٤).

يحتوي ١ كغم من مخلوط فيتامينات ومعادن على: Vit.k٤٠٠٠٠٠٠٠IU

و Vit.D٣٢٠٠٠٠٠٠IU و Vit.Eacetate ١٥٠٠٠mg و Vit.B١(Thiamin mouoitrate) ٥٠٠ و Vit.B٢١٥٠٠mg و

Vit.K٣(Menadione) ٣٣٣mg و D-Pantothenic acid ٣٣٣mg و Vit.B٦(Pyridoxine Hydyochloide) ١٠٠٠mg و

٦٦٧mg و Vit.B١٢ ٥mg و Folic acid ٣٠٠mg و Choline Chloride ٤٠٠٠mg و Iron(Ferrous Carbonate) ٣٠٠٠mg و

٣٣٣mg و Manganese(Manganese oxide) ٣٣٣mg و Copper(Cupric Sulphate) ٣٣٣mg و Selenium (Sodium Selenite) ٣٣٣mg و

١٠٠mg و Zinc(Zinc Oxide) ٢٥٠٠mg و DI-Methionine ٣٥٠mg و Anti-oxidant Termax Dry ٦٦٦mg

جدول (٢) : مكونات عليقة النمو (العليقة الأساسية) المستعملة في التجربة والتركيب الكيميائي المحسوب.

المادة العلفية	عليقة نمو (٢٢-٤٢ يوماً) %
ذرة صفراء	٥٥
حنطة	٣
كسبة فول الصويا (٤٤% بروتين)	١٧
مركز بروتيني نباتي (٤٥% بروتين) أردني المنشأ	٨
نخالة الحنطة <sup>(١)</sup>	١٠
زيت نباتي	٥,٤
حجر الكلس	١,٠
ملح طعام	٠,٣
ميثونين	٠,١٥
مخلوط فيتامينات ومعادن *	٠,١٥
المجموع الكلي	١٠٠%
التركيب الكيميائي المحسوب (٢)	
بروتين خام (%)	١٧,٦٥
طاقة ممثلة (كيلوسعة/كغم)	٣٠٩٣
نسبة الطاقة إلى البروتين	١٧٥
C : P Ratio	
لابسين (%)	١,٣١
ميثونين (%)	٠,٥٢
ميثونين + سستين (%)	٠,٨٨
الالياف الخام %	٣,١٠
كالمسيوم (%)	١,١٥
فسفور المتيسر (%)	٠,٤٢

جمعت عينات الدم في نهاية الأسبوع السادس إذ تم جمع الدم من ١٢ طيراً ( ٢ ذكور و ٢ أناث من كل مكرر) من كل معاملة وبصورة عشوائية . جمع الدم من الوريد العضدي Wing Vein ووضع في نوعين من الأنابيب الأولى حاوية على مانع تخثر Potassium EDTA والثانية لاتحتوي على مانع تخثر وبعدها تم حساب أعداد خلايا الدم البيض (WBC) ألف كرية / ملم<sup>٣</sup> على شريحة زجاجية خاصة لأغراض العد Hemocytometer باستعمال مجهر ضوئي ووفقاً للطريقة التي أشار إليها Natt و Herrick (١٩٥٢).

تم حساب تركيز الهيموكلوبين (غرام/ ١٠٠ مل دم) باستخدام جهاز سالي Sahli (الطريقة اللونية) ثم حسب الـ PCV واستعملت في هذا الفحص أنابيب شعرية دقيقة مفتوحة الطرفين إذ تم جمع العينات بصورة مباشرة من الطيور وذلك بوخز الطير بآبرة في منطقة الوريد وتم قياس النسبة المئوية لحجم خلايا الدم المرصوفة باستعمال مسطرة خاصة و حسب الطريقة التي أشار إليها Archer; (١٩٦٥). جرى حساب العد التقريبي لخلايا الدم البيضاء Differential WBC بعمل مسحات من دم الطيور على شرائح زجاجية واستخدمت لهذا الغرض صبغة Wright-Giemsa وفقاً لطريقة Shen و Patterson; (١٩٨٣) وحسبت نسبة خلايا الهيتروفيل heterophils إلى الخلايا اللمفية lymphocyte [ (H/L)ratio ] حسب طريقة Burton و Guion; (١٩٦٨) وتم إجراء العد باستعمال المجهر الضوئي وعلى قوة تكبير  $\times 100$  وذلك بحساب ما لا يقل عن ٢٠٠ خلية من الشريحة الواحدة وبقسمة عدد خلايا الهيتروفيل (المتغايرة) على الخلايا اللمفية لاستخراج نسبة H/L.

استخدمت مجموعة من المحاليل القياسية (Kits) مجهزة من شركة فرنسية Biolabo ( Biolabo ) لقياس البروتين الكلي والألبومين (غم/١٠٠ مل) والكلوكوز وحامض اليوريك ، الكليسيريدات الثلاثية والكوليستيرول (ملغم/١٠٠ مل) تم تقدير الإنزيمات والتي شملت كل من alkaline phosphataes (ALP) و Gamma glutamyl transferase (GGT) و Glutamic Oxalocetic transferas (GOT) و alkaline transferase (ALT) (IU/mol) و باستخدام مجموعة قياسية مجهزة من نفس الشركة وحسب توصيات الشركة المنتجة .

تم تحليل بيانات التجربة باستخدام التصميم العشوائي الكامل (CRD) لدراسة تأثير المعاملات المدروسة في الصفات المختلفة وقورنت الفروق المعنوية بين المتوسطات باستخدام اختبار دنكن متعدد الحدود (Duncan ، ١٩٥٥)، واستعمل البرنامج الاحصائي الجاهز SAS (٢٠٠١) في التحليل الإحصائي وعلى وفق النموذج الرياضي الآتي :

$$Y_{ij} = \mu + T_i + e_{ij}$$

أذ أن :

$Y_{ij}$  = قيمة المشاهددة العائدة للمعاملة  $i$

$\mu$  = المتوسط العام للصفة المدروسة

$T_i$  = تأثير المعاملة  $i$

$e_{ij}$  = الخطأ العشوائي الذي يتوزع توزيعاً طبيعياً بمتوسط يساوي صفراً وتباين متساو

قدره  $\sigma^2_e$  .

#### النتائج والمناقشة

يتبين من النتائج في الجدول رقم (١) عدم وجود فروق معنوية ( $P < 0,05$ ) في مكداس الدم وهيموغلوبين الدم وخلايا الدم البيضاء الكلية ونسبة الخلايا المتغايرة الى الخلايا اللمفاوية في المعاملتين التي أضيفت لها مسحوق الكركم مقارنة مع معاملة السيطرة . وهذه النتيجة تتفق مع ماتوصل اليه Emadi وآخرون (٢٠٠٧) والجبوري (٢٠٠٨) حيث لاحظنا عدم وجود فروق معنوية ( $P < 0,05$ ) في مكداس الدم عند اضافة مسحوق الكركم لعليقة فروج اللحم. في حين لم تتفق هذه النتيجة مع ماتوصل اليه Emadi وآخرون (٢٠٠٧) والجبوري (٢٠٠٨) اللذان لاحظا وجود زيادة معنوية ( $P < 0,05$ ) في معدل الهيموغلوبين الذي ارتفع معنوياً عند اضافة مسحوق الكركم مقارنة بمعاملة السيطرة . من النتائج يتبين عدم ظهور فروق معنوية ( $P < 0,05$ ) في قيم نسبة الخلايا المتغايرة الى الخلايا اللمفاوية عند اضافة مسحوق الكركم للعليقة، ويمكن استخدام هذه الصفة دليلاً على عدم حدوث حالات الإجهاد المختلفة للطيور (Tung وآخرون ١٩٧٥). كون التجربة أجريت في الشتاء وفي ظروف بيئية مسيطر عليها.

جدول (١) تأثير إضافة مسحوق الكركم للعليقة في مكداس الدم و الخلايا البيضاء الكلية وهيموغلوبين الدم و ونسبة الخلايا المتغايرة إلى الخلايا اللمفاوية في فروج اللحم (القيم تمثل المتوسطات  $\pm$  الخطأ القياسي)

المعاملات*	مكداس الدم PCV%	الخلايا البيضاء الكلية WBC ( $10^6/mm^3$ )	هيموكلوبين الدم Hb(g/dl)	الخلايا المتغايرة/ الخلايا اللمفاوية H/L
الأولى	$0,25 \pm 30,23$	$0,21 \pm 23,15$	$0,12 \pm 9,30$	$0,29 \pm 30,40$
الثانية	$0,30 \pm 30,46$	$0,17 \pm 23,23$	$0,16 \pm 9,22$	$0,35 \pm 30,43$
الثالثة	$0,34 \pm 30,58$	$0,24 \pm 23,20$	$0,19 \pm 9,42$	$0,39 \pm 30,51$

\* لا يوجد فروق معنوية بين المعاملات عند مستوى احتمال ( $P < 0,05$ ) ولجميع الصفات.

المعاملة الأولى : عليقة أساسية (نمو) لا تحتوي على الكركم (معاملة السيطرة).

المعاملة الثانية : عليقة أساسية (نمو) تحتوي على (٣ غم كركم / كغم علف) .

المعاملة الثالثة : عليقه أساسية ( نمو ) تحتوي على ( ٦ غم كركم/ كغم علف ).

يتضح من النتائج في الجدول رقم (٢) تأثير إضافة مسحوق الكركم في كيموحيوية الدم لفروج اللحم حيث سجلت المعاملة الثالثة ارتفاع معنوي ( $P < 0,05$ ) في معدل البروتين الكلي والألبومين والكلوكوز وحامض اليوريك والكليسريدات الثلاثية مقارنة بمجموعة السيطرة وكانت على التوالي (٤,٢٦) غم/١٠٠مل و (١,٨٤) و (٢٧٢) و (٦,١٢) و (١٠٨,٨٠) ملغم/١٠٠مل في حين أظهرت المعاملة الثانية تفوقا معنوياً ( $P < 0,05$ ) في قيمة معدل الكلوكوز فقط مقارنة مع مجموعة السيطرة. ولم تسجل المعاملة الثانية فروق معنوية في قيم الألبومين والكولسترول وحامض اليوريك والكليسريدات الثلاثية بالمقارنة مع نتائج مجموعة السيطرة ، اما المعاملة الثالثة سجلت انخفاض معنوي ( $P < 0,05$ ) في قيم معدل الكولسترول مقارنة مع مجموعة السيطرة. لم تتفق هذه النتيجة مع ماتوصل اليه Emadi وآخرون (٢٠٠٧) والجبوري (٢٠٠٨) اذ اشاروا الى عدم وجود زيادة معنوية ( $P < 0,05$ ) في تركيز البروتين الكلي عند اضافة مسحوق الكركم الى عليقة فروج اللحم ، في حين لاحظنا وجود انخفاض معنوي ( $P < 0,05$ ) في تركيز الالبومين في المعاملات المضافة اليها مسحوق الكركم مقارنة بمجموعة السيطرة . يتبين من الجدول (٢) انخفاض معنوي ( $P < 0,05$ ) في تركيز الكولسترول في المعاملة الثالثة (اضافة ٦ غم مسحوق الكركم /كغم علف لعليقة فروج اللحم ) وهذه النتيجة مماثلة لماتوصل اليه Kermanshahi و Riasi (٢٠٠٦) والجبوري (٢٠٠٨) الذين اشاروا الى حصول انخفاض معنوي عند اضافة مسحوق الكركم الى عليقة فروج اللحم ، في حين اختلفت هذه النتيجة مع ما وجدته Emadi وآخرون (٢٠٠٧) ان إضافة مسحوق الكركم وبمستويات مختلفة الى حصول زيادة معنوية في الكولسترول الكلي عند عمر ٤٢ يوم في دم فروج اللحم . كما لم تتفق هذه النتيجة مع ماتوصل اليه Nalini و Arun (٢٠٠٢) فقد وجدنا ان الكركم يخفض السكر في الجردان.

الجدول (٢) :- تأثير إضافة مسحوق الكركم في معايير كيموحيوية الدم في فروج اللحم (القيم تمثل المتوسطات ± الخطأ القياسي) عند عمر ستة أسابيع

الكلوبيولين ملغم/١٠٠	الكليسريدات ثلاثية ملغم/١٠٠مل	حامض اليوريك ملغم/ ١٠٠مل	الكولسترول ملغم/١٠٠مل	الكلوكوز ملغم/١٠٠مل	الالبومين ملغم/ ١٠٠مل	البروتين الكلي غم / ١٠٠مل
± ٢,٤٣ ٠,٠٦	± ٩٧,٨٠ ٢,٦٠	± ٤,٨٤ ٠,١٩	± ١٨٠,٢٠ ٢,٥٨	٤,١٨ ± ٢٥٥	± ١,٦١ ٠,٠٤	± ٤,٠٤ ٠,٠٧
A	B	B	A	B	B	B
± ٢,٤٢ ٠,٠٥	± ٩٦,٤٠ ٢,٦٦	± ٥,١٤ ٠,١٥	٣,٣٦ ± ١٧٩	± ٢٧٢,٨٠ ٣,٢٨	± ١,٥٩ ٠,٠٤	± ٤,٠١ ٠,٠٦
A	B	B	A	A	B	B
± ٢,٤٢ ٠,٠٤	± ١٠٨,٨٠ ٢,٨٥	± ٦,١٢ ٠,١٧	± ١٥٧,٢٠ ٢,٠٨	٣,٧٤ ± ٢٧٢	± ١,٨٤ ٠,٠٣	± ٤,٢٦ ٠,٠٣
A	A	A	B	A	A	A

الأحرف المختلفة ضمن العمود الواحد تشير إلى وجود فروق معنوية عند مستوى احتمال ( $P \leq 0,05$ ).

المعاملة الأولى : عليقه أساسية( نمو ) لا تحتوي على الكركم (معاملة السيطرة).

المعاملة الثانية : عليقه أساسية ( نمو ) تحتوي على ( ٣ غم كركم / كغم علف ) .

المعاملة الثالثة : عليقه أساسية ( نمو ) تحتوي على ( ٦ غم كركم/ كغم علف ).

تبين النتائج الموضحة في الجدول (٣) تأثير إضافة مسحوق الكركم في العليقة في نشاط أنزيمات دم فروج اللحم وقد أشارت نتائج التحليل الإحصائي إلى حصول ارتفاع معنوي ( $P < 0,05$ ) في تركيز أنزيمات (GOT) و (ALT) للمعاملة الثالثة (اضافة ٦ غم كركم/ كغم علف) مقارنة بتركيز المعاملة الثانية إضافة ٣(غم كركم/ كغم علف) وتركيز مجموعة السيطرة.

في حين انخفضت وبصورة معنوية ( $P < 0,05$ ) نشاط الإنزيمين (GGT) و (ALP) في المعاملتين الثانية والثالثة مقارنة مع نتائج معاملة السيطرة. إن النتائج التي حصلت عليها في هذه الدراسة بينت أن مسحوق الكركم اثر سلبيًا في الأداء الفسلجي لفروج اللحم في إحداث زيادة معنوية في أنزيمات (GOT) و (ALT)، وإحداث انخفاض معنوي في تراكيز أنزيمات (GGT و ALP) مقارنة مع مجموعة السيطرة والتي ربما يعود إلى العديد من التحولات الحاصلة في الكبد.

الجدول (٣) تأثير إضافة الكركم في تركيز إنزيمات الدم في فروج اللحم (القيم تمثل المتوسطات ± الخطأ القياسي) عند عمر ستة أسابيع

المعاملات	GOT (IU/L)	GGT(IU/L)	ALP (IU/L)	ALT(IU/L)
الأولى	١٥٥ ± ٠,٦٣	١٢٩,٠٦ ± ١,٧٢	٤٧,٢٨ ± ١,٣٣	٢٠,٥٧ ± ٠,٦٧
	b	a	a	b
الثانية	١٥١,٤٨ ± ٢,٧٧	١١٩,٧٠ ± ١,١٠	٣٩,٧٨ ± ١,١٣	٢٠,٢٥ ± ٠,٥٠
	b	b	b	b
الثالثة	١٦٩,٤٨ ± ٠,٩٨	١١٨.٦٤ ± ٢,٢٥	٣٨,٤٩ ± ٠,٥٤	٢٣,٦٨ ± ٠,٥٠
	a	b	b	a

الأحرف المختلفة ضمن العمود الواحد تشير إلى وجود فروق معنوية عند مستوى احتمال ( $P \leq 0,05$ ).  
 المعاملة الأولى : عليه أساسية (نمو) لا تحتوي على الكركم (معاملة السيطرة).  
 المعاملة الثانية : عليه أساسية (نمو) تحتوي على (٣ غم كركم / كغم علف).  
 المعاملة الثالثة : عليه أساسية (نمو) تحتوي على (٦ غم كركم/ كغم علف).

#### الاستنتاجات:

- ١- لم تؤثر إضافة مسحوق بذور الكركم معنويًا ( $P \leq 0,05$ ) في كل من (مكداس الدم، هيموغلوبين الدم، نسبة الخلايا المتغيرة إلى للمفاوية وأعداد كريات الم البيضاء الكلية والكلوبيولين).
- ٢- أدى إضافة مسحوق بذور الكركم إلى ارتفاع معنوي ( $P \leq 0,05$ ) في البروتين الكلي والألبومين والكلوز وحامض اليوريك والكليسريدات الثلاثية وزيادة معنوية في تركيز الأنزيمات (ALT و GOT). في حين انخفض معنويًا ( $P \leq 0,05$ ) تركيز الأنزيمين (ALP و GGT) والكولسترول مقارنة مع السيطرة.

#### المصادر

١. الجبوري، صالح نجم حسين؛ (٢٠٠٨). تأثير إضافة مستويات مختلفة من مسحوق الكركم *Curcuma Longa* إلى العليقة في الأداء الإنتاجي وبعض صفات الدم لفروج اللحم. رسالة ماجستير. كلية الزراعة - جامعة تكريت.
٢. Antony, S., R. Kuttan and G. Kutta, (١٩٩٩). Immunomodulatory activity of curcumin. *Immunological Investigations*, ٢٨: ٢٩١-٣٠٣.
٣. AOAC. Association of Official Analytical Chemists ١٩٨٤. *Official Methods of Analysis*. ١٤<sup>th</sup> ed. Association of Official Analytical Chemists, Washington, DC.
٤. Archer, R.K. (١٩٦٥). *Hematological techniques for use on animals* Oxford Black well scientific publication.
٥. Arun, N. and N., Nalini., (٢٠٠٢), Efficacy of turmeric on blood sugar and polyol pathway in diabetic albino rats. *Plant Foods Hum. Nutr* ٥٧: ٤١-٥٢.
٦. Bakhru, H.K., ١٩٩٧. *Herb that heal: Natural remedies for good health*. Orient paperwork, New Delhi, pp: ١٦٤-١٦٦.
٧. Burton, R.R., and C.W. Guion. (١٩٦٨). The differential leukocyte blood counties Precision and individuality in the chicken. *Avian Pathol.*, ٥٥: ٤٥٧-٤٥٩.
٨. Dorman H. J. D., and S. G. Deans. (٢٠٠٠). Antimicrobial agents from plants: antibacterial activity of plant volatile oils. *J. Appl. Microbial*. ٨٨: ٣٠٨-٣١٦.

9. Duncan, D. B., (1900). Multiple range and multiple tests. *Biometrics* 11: 1- 42.
10. Emadi, M., H. Kermanshahi and E. Maroufyan, (2007). Effect of varying levels of turmeric rhizome powder on some blood parameters of broiler chickens fed corn-soybean meal based diets. *Int. J. Poult. Sci.*, 6: 340-348.
11. Engberg, R.M., M.S. Hedemann, T.D. Leser., and B.B. Jensen. (2000). Effect of zinc bacitracin and salinomycin on intestinal micro flora and performance of broilers. *J. Poult. Sci.*, 79: 1311-1319.
12. Esteve, G. E., J. Brufau and V. A. M. A. K. Perez, (1997). Bioefficacy of enzyme preparations containing *Betaglucanase* and *xylanase* activities in broiler diets based on barley or heat, in combination with flavomycin. *Poult. Sci.*, 76: 1728-1737.
13. Gibson, G.R and M.R. Roberfroid, (1990). Dietary modulation of the Human colonic microbial: introducing the concept of prebiotics. *J. Nutr.* 120(6): 1411-1412.
14. Green, A. A. and D. W. B. Sainsbury, (2001). The role of probiotic in producing quality poultry products. XV European Symposium on the quality of poultry meat. 9-12 September 2001 Kusadasi/Turkey, 20-21.
15. Hernandez, F.J., V. Madrid, J. Garcia, J. Orengo and M.D. Megias. (2004). Influence of two plant Extracts on Broiler performance, Digestibility and Digestive organ Size. *Poult. Sci.*, 83: 169-174.
16. Ishita, C., Kaushik, B., Uday, B. and Ranajit K. B., (2004). Turmeric and curcumin: Biological actions and medicinal applications. *Cur. Sci.*, VOL. 87, NO. 1, 10.
17. Jin, L. Z.; Y. W. Ho; N. Abdullah and S. Jalaludin. (2000). Digestive and Bacterial enzym activities in broilers fed diets supplemented with lactobacillus cultures. *Poult Sci.* 79: 886-89.
18. Kiuchi, F., Y. Goto, N. Sugimoto, N. Akao, K. Kondo Y. Tsuda, (1993). Nematocidal activity of turmeric and synergistic action of curcuminoids. *Chem. Pharm. Bull (Tokyo)*, 41: 1640-1643.
19. Kermanshahi, H. and A. Riasi, (2006). Effect of turmeric rhizome powder (*Curcuma longa*) and soluble NSP degrading enzyme on some blood parameters of laying hens. *Int. J. Poult. Sci.*, 5: 494-498.
20. Lee, C. J., Lee, J. H., Seok, J. H., Hur, G. M., Park, Y. C., Seol C. and Kim, Y. H. (2003), Effects of baicalin, berberine, curcumin and hesperidin on mucin release from airway goblet cells. *Planta Med.* 69, 523-526.
21. Natt. M.P., and C.A. Herrick., (1902). A new blood diluent for counting the erythrocytes and leucocytes of the chicken. *Poult Sci.*, 31: 730-738.
22. NRC, National Research Council., (1994). nutrient requirement of poultry national academy press. Washington, dc.
23. Miles, R.D.G.D. Butcher, P.R. Henry, and R.C. Littell. (2006). Effect of antibiotic growth promoters on broiler performance, intestinal growth parameters, and quantitative morphology. *J. Poult. Sci.* 85, 476-480.
24. Osawa, T., Y. Sugiyama, M. Inayoshi and S. Kawakishi (1990). Antioxidative activity of lower tetrahydrocurcuminoids. *Biosci. Biotec. Biochem.*, 59: 1609-12.

20. Ruby, A. J., G. Kuttan, K. Dinesh Babu, K. N. Rajasekharan and R. Kuttan, 27. (1990), Antitumor and antioxidant activity of natural curcuminoids. *Cancer Lett.*, 94, 79-83.
27. SAS. Version, Statistical Analysis System (2001). SAS Institute Inc., Cary, NC. 27012-8000, USA.
28. Samarasinghe, K.C. Wenk, K.F.S.T. Silva and J.M.D.M. Gunasekera. (2003). Turmeric (*Curcuma longa*) Root Powder and Manna oligosaccharides as alternatives to antibiotics in broiler chicken diets. *Asian-Aust. J. Anim. Sci.* Vol 16, no. 10: 1490-1500.
29. Shen, P.F., and L.T. Patterson. (1983). A simplified Wright stain technique for routine avian blood smear staining. *Poult. Sci.* 62: 921-922.
30. Srimal, R. C. and B. N. Dhawan. (1997), In Development of Unani drugs from Herbal Sources and the Role of Elements in their Mechanism of Action (ed. Arora, B. B.), Hamdard National Foundation Monograph, New Delhi.
31. Tung, H.T.; F.W. Cook; R.D. Wyatt and P.B. Hamilton. (1970). The anemia caused by aflatoxin. *Poult. Sci.* 49: 1926-1929.
32. Wuthi-Udomler, M., Grisanapan, W., Luanratana, O. and Caichompoo, W. (2000). Antifungal activity of *Curcuma longa* grown in Thailand. *Southeast Asian J. Trop. Med. Public Health*, 31, 178-182.
33. WHO, (1997). Antibiotic use in food-producing animals must be curtailed to prevent increased resistance in humans, World Health Organization press release WHO /97.2. October.

## **EFFECT OF ADDED DIFFERENT LEVELS OF CURCUMA LONGA POWDER TO THE RATIO ON HEMATOLOGICAL AND PHYSIOLOGICAL PARAMETERS OF BROILER CHICKENS (ROSS).**

Q.H.AL-Jabary

### **ABSTRACT**

This study was carried out at the poultry farm of the Animal Resources Department/ College of Agriculture/University of Tikrit to investigate the effect of *Curcuma Longa* on some hematological values and physiological traits in Ross broiler chickens. Three experimental rations designed as control, 1<sup>st</sup> and 3<sup>rd</sup> treatments containing 3 gm/kg and 6 gm/kg *Curcuma Longa* respectively. (130) Ross broiler chicks used in the experiment which began at 21 day of age after a pre-experiment period.

The results showed no significant differences between treatment in packed cell volume (PCV), Hemoglobin (Hb) conc., Heterophils to Lymphocytes ratio, total white blood cell count and globulin concentration. The third treatment showed significantly higher ( $p < 0.05$ ) in total protein, Albumin, glucose, uric acid and Triglycerides ( $p < 0.05$ ), while blood cholesterol decreased significantly ( $p < 0.05$ ) with increase in blood enzymes (GOT, ALT) in the same treatment. Blood enzymes (GGT and ALP) decreased significantly in 1<sup>st</sup> and 3<sup>rd</sup> treatments compared with control group.