

**Cairo University**

**Faculty of Veterinary Medicine**

**Name:** Wael Mohamed Abdel Rahman Abdel Salam

**Nationality:** Egyptian.

**Date of birth:** 14/8/1971

**Place of birth:** Cairo, Egypt.

**Specification degree:** Ph.D. degree.

**Title of thesis:**

“Further studies on *Escherichia coli* strains isolated from broiler chickens.”

**Supervisors:** Prof. Dr. Kamelia Mahmoud Osman.

Professor and Head of the Department of Microbiology  
Faculty of Veterinary Medicine, Cairo University

Dr. Mahmoud Hashad

Ass. Prof. of Microbiology, Faculty of Veterinary  
Medicine, Cairo University

Dr. Zakaria Abdel Wahab

Chief Researcher, Animal Health Research Institute,  
Dokki

**ABSTRACT**

A total of 180 bone marrow and/or blood samples were collected from broiler chickens with post mortem lesions of colisepticaemia. Bacteriological examination was carried out and the incidence of positive samples was 61%. The results of serological identification showed that the most prevalent serotypes were O119, O157, O114, O136 and O109. Antimicrobial susceptibility was carried out against 13 antibacterial agents and colistin sulphate, gentamicin, danofloxacin and norfloxacin were the sensitive ones. The results of SDS-PAGE on the outer membrane proteins revealed bands of molecular weight of 35 kDa, 45, kDa and 55 kDa. The results indicated additional predominant bands of 66 kDa and 74 kDa. Fingerprinting of 19 avian *E. coli* isolates by RAPD-PCR with RAPD primers B11, B12 and B18 showed that 19 different profiles had a genetic similarity level. A dendrogram or phylogenetic tree was generated from RAPD patterns of *E. coli* strains isolated from chicken. O-antigen typing and RAPD typing indicated that the 19 strains are heterogenous. This study concluded that *E. coli* isolates can be genetically differentiated by RAPD-PCR technique and this method is simple and fast.

الاسم: وائل محمد عبد الرحمن عبد السلام

الجنسية: مصرى

تاريخ الميلاد: ١٩٧١/٨/١٤

الدرجة المرشحة لها: درجة الدكتوراه

عنوان الرسالة:

دراسات تكميلية على عترات الميكروب القولونى المعزولة من دجاج التسمين

المشرفون:

الأستاذ الدكتور/ كاميليا محمود عثمان

أستاذ ورئيس قسم الميكروبيولوجيا - كلية الطب البيطرى - جامعة القاهرة

الدكتور/ محمود حشاد

أستاذ الميكروبيولوجيا المساعد - كلية الطب البيطرى - جامعة القاهرة

الدكتور/ زكريا عبد الوهاب

رئيس بحوث - معهد بحوث صحة الحيوان - الدقى

### المستخلص

تم تجميع وإجراء الفحص البكتيرى لعزل الميكروب القولونى على عدد ١٨٠ عينة من النخاع العظمى أو الدم لدجاج تسمين يشبه إصابتها بمرض التسمم الدموى للميكروب القولونى. عزل الميكروب القولونى بنسبة ٦١%. وجد من التصنيف السيرولوجى لهذه العترات أن أعلى نسبة كانت O119 بنسبة ١٣,٧٥% يليه O157 و O114 و O136 و O109 بنسبة عزل ٦,٢٥% و ٦,٢٥% و ٥% و ٥% على التوالى. بإجراء اختبار الحساسية على العترات المعزولة وجد أن أعلى نسبة حساسية كانت لسلفات الكولستين والجنتاميسين والدانوفلوكساسين والنورفلوكساسين. بإجراء العدوى التجريبية فى الكتاكيت عمر يوم واحد عن طريق القصبه الهوائية باستخدام عدد ١٩ عترة من عترات الميكروب القولونى المعزولة وجد أن جميع العترات عالية الضراوة. باستخدام اختبار التحليل الكهربائى (SDS-PAGE) على الغشاء البروتينى الخارجى (OMP) على ١٩ عترة من عترات الميكروب القولونى أعطت خطوط فى مستويات الأوزان ٣٥ و ٤٥ و ٥٥ كياو دالتون بالإضافة إلى وجود خطوط إضافية على مستوى ٦٦ و ٧٤ كيلو دالتون فى بعض العترات. باستخدام اختبار تفاعل البلمرة المتسلسل باستخدام بادئ عشوائى (RAPD-PCR) لعمل بصمة جينية على ١٩ عترة من عترات الميكروب القولونى أعطت ١٩ شكل مختلف لكل عترة من عترات الميكروب القولونى بنسبة مماثل على الأقل ٤٨% وعلى الأكثر ٩٧%. تم عمل الشجرة الجينية (Phylogenetic tree) من نتائج اختبار RAPD-PCR على ١٩ عترة من الميكروب القولونى المعزولة من دجاج التسمين. وقد وجد أنه لا يوجد علاقة بين التصنيف باستخدام O-antigen أو التصنيف باستخدام RAPD-PCR. واستنتجت هذه الدراسة أن اختبار RAPD-PCR يمكن أن يفرق بين معزولات الميكروب القولونى من ناحية التركيب الوراثى لهم وأن هذه الطريقة أسهل وأسرع من الإختبارات الوراثية الأخرى وبالتالى ممكن استخدامها كطريقة بديلة لعمل تصنيف أعلى للميكروب القولونى. ويمكن عن طريق هذا الاختبار معرفة مصدر العدوى وكذلك تحديد نوعية السلالة المسببة للمرض بدقة ليتمكن عمل التحصينات اللازمة للقضاء على الميكروب.

# CONTENTS

	Page
<b>1. INTRODUCTION</b>	1
<b>2. REVIEW OF LITERATURE</b>	5
2.1. Occurrence of <i>E. coli</i> serotypes in chickens	5
2.2. Antibigram of the <i>E. coli</i>	11
2.3. Pathogenicity of the <i>E. coli</i> in one day old chicks	16
2.4. Outer membrane protein (OMP) profile of <i>E. coli</i>	19
2.5. Molecular typing of <i>E. coli</i> isolates by random amplified polymorphic DNA (RAPD)	22
<b>3. MATERIALS AND METHODS</b>	33
<b>3.1. Materials</b>	33
3.1.1. Specimens for bacterial isolation	33
3.1.2. Media	33
3.1.3. Chemicals and Reagents	35
3.1.4. Diagnostic antisera	36
3.1.5. Laboratory animals	36
3.1.6. Antibacterial sensitivity discs	36
3.1.7. Materials used for preparation and separation of the outer membrane proteins	37
3.1.8. Materials used for isolation of genomic DNA from <i>E. coli</i> strains	40
3.1.9. Materials used for Random Amplified Polymorphic DNA- Polymerase Chain Reaction (RAPD-PCR)	41
<b>3.2. Methods</b>	42
3.2.1. Collection of samples for bacterial isolation	42
3.2.2. Isolation and Identification of the <i>E. coli</i> isolates	42

	Page
3.2.3. Pathogenicity of <i>E. coli</i> strains in one-day-old chicks	44
3.2.4. Antibacterial sensitivity testing	45
3.2.5. <i>E. coli</i> Outer membrane protein profiles (OMPs)	47
3.2.6. Random Amplification Polymorphic DNA – Polymerase Chain Reaction (RAPD- PCR)	49
<b>4. RESULTS</b>	<b>54</b>
4.1. Percentage of <i>E. coli</i> isolates	54
4.2. Results of identification of <i>E. coli</i> isolates	54
4.3. Serotyping of <i>E. coli</i> isolates	56
4.4. Microbial susceptibility to antibacterial agents using the disc diffusion method	58
4.5. Results of pathogenicity test	61
4.6. Outer membrane proteins (OMPs) of different <i>E. coli</i> serotypes using the SDS-PAGE	63
4.7. Fingerprinting of avian <i>E. coli</i> by RAPD-PCR	66
4.8. RAPD types analysis	70
4.9. Phylogenetic analysis of avian <i>E. coli</i> strains based on RAPD profiles	72
4.10. Correlation between serotypes and RAPD types	74
<b>5. DISCUSSION</b>	<b>76</b>
<b>6. SUMMARY</b>	<b>93</b>
<b>7. REFERENCES</b>	<b>95</b>
<b>- ARABIC SUMMARY</b>	<b>--</b>

## LIST OF ABBREVIATIONS

Abbreviation	Definition
APEC	Avian pathogenic <i>E. coli</i>
AP-PCR	Arbitrarily primed polymerase chain reaction.
APS	Ammonium persulphate
bp	Base pair(s)
CFU	Colony forming unit
DNA	Deoxyribonucleic acid
dNTPS	Deoxyribonucleoside 5'-Triphosphate
<i>E.</i>	<i>Escherichia</i>
EDTA	Ethylene diamine-tetraacetic acid
EHEC	Enterohaemorrhagic <i>E. coli</i>
ELISA	Enzyme linked immunosorbent assay
EMB	Eosin methylene blue agar
ERIC	Enterobacterial repetitive intergenic consensus
ETEC	Enterotoxigenic <i>Escherichia coli</i>
HUS	Haemolytic ureamic syndrome
IROMP	Iron regulated outer membrane protein(s)
Kb	Kilo base
kDa	Kilo Dalton
LD <sub>50</sub>	Lethal dose which kills 50% of inoculated animals.
MLEE	Multilocus enzyme electrophoresis
MVSP	Multivariate Statistical Package
MR	Methyl red
OMP	Outer membrane protein(s)
PCR	Polymerase chain reaction

Abbreviation	Definition
PFGE	Pulse filed gel electrophoresis
RAPD	Random amplified polymorphic DNA
RAPD-PCR	Random amplified polymorphic DNA- Polymerase chain reaction
RFLP	Restriction fragment length polymorphism
rRNA	Ribosomal RNA
RTs	RAPD types
SDS	Sodium dodecyl sulphate
SDS-PAGE	SDS-Polyacrylamide gel electrophoresis
SLT	Shiga like toxin
SPF	Specific pathogen free
STEC	Shiga like toxin producing <i>Escherichia coli</i>
TAE	Tris-acetate EDTA buffer
Taq	<i>Thermus aquaticus</i>
TEMED	N,N,N',N'-tetramethylenediamine
TSI	Triple sugar iron
UPGMA	unweighed paired-group method, arithmetic mean algorithm
UV	Ultraviolet
VP	Voges Proskauer
VT	Vero toxin
β-ME	Beta mercaptoethanol