

دراسة تشخيصية لطفي المقوسة الكونيدية *Toxoplasma gondii* والفايروس المضمخ للخلايا Cytomegalovirus في النساء الحوامل والمجهضات في محافظة

ذي قار

أ.د. فاضل عباس منشد العبادي سجا جبار خلف الغزي

قسم علوم الحياة /كلية التربية للعلوم الصرفة

Abstract الخلاصة

أجريت الدراسة الحالية على النساء المجهضات والمشكوك إصابتهن بداء المقوسات Toxoplasmosis والفايروس المضمخ الخلوي Cytomegalovirus في محافظة ذي قار.

أجري الفحص على 400 عينة مصل لنساء مجهضات باستعمال اختبار ELISA كان منها 92 عينة لنساء مصابات بداء المقوسات وبنسبة بلغت (23%) و 227 عينة لنساء مصابات بالفايروس المضمخ للخلايا CMV وبنسبة بلغت (56.75%)، سجلت أعلى نسبة إصابة بداء المقوسات في الفئة العمرية (36-40) سنة وبنسبة 30.50% ، بينما بلغت أعلى نسبة إصابة لفايروس CMV في الفئة العمرية (21-25) سنة وبنسبة 63.92%.

استعمل اختبار تفاعل سلسلة البوليميريز (PCR) Polymerase chain reaction للكشف عن DNA الطفيلي و DNA الفايروس في النماذج السريرية . كان عدد العينات المصابة بطفيلي المقوسة الكونيدية 12 عينة من أصل 50 عينة موجبة مفحوصة باستعمال اختبار ELISA بنسبة بلغت 24% ، سجلت أعلى نسبة إصابة في الفئة العمرية (21-25) سنة بنسبة 35.29% ، وكان عدد العينات المصابة بفايروس CMV 13 عينة من أصل 50 عينة موجبة مفحوصة باستعمال اختبار ELISA بنسبة بلغت 26% ، وسجلت أعلى نسبة إصابة في الفئة العمرية (21-25) سنة بنسبة 40% .

المقدمة Introduction

Protozoon العالمية الانتشار- (Cenci-Goga et al,2011) ولعدم وجود مضيف محدد للمرحلة اللاجنسية (فإنه يستطيع ان يتطفل على جميع الثدييات بما (في حين ان في المرحلة الجنسية يكون محدد في القط حيث يصبح متمركز في الامعاء . يمكن ان يصبح طفيلي *Toxoplasma gondii*

يعدّ طفيلي المقوس الكونيدي *Toxoplasma gondii* واحداً من اكثر الطفيليات المدروسة جيداً نظراً لأهميتها الطبية والبيطرية ولكونه ملائم كنموذج لبايولوجيا الخلية والدراسات الجزيئية في الكائنات وحيدة الخلية (Dubey,2007). يُعد من الاوالي

Malaise Leucopenia
التهاب الكبد Hepatitis الالتهاب
Pneumonia هاز
اله
Retinitis ي (Soderberg-
Naucler ,2006)

الإجهاض
المنتشرة حالياً طفيلي المقوسة
الكونيدي والفايروس المضخم للخلايا في
محافظة ذي قار وما لها من تأثير على
الأجنة فقد أجريت الدراسة الحالية للتحري
عن طبيعة الإصابة بكلا المرضين
وتشخيصهما لذا جاء هدف الدراسة الحالية
الى ما يأتي:-

① Polymerase
chain reaction (PCR) لتشخيص
الطفيلي والفايروس المضخم للخلايا وتقيم
.ELISA

② الكلوبينات المناعية IgG IgM
النساء المجهضات والحوامل اللواتي يعانين
من حالات إجهاض سابقة باستخدام اختبار
.ELISA

المواد وطرائق العمل Materials and
Method

جمع العينات Samples collection

جهازى عن طريق مجرى الدم ويتمركز
في الاعضاء الحيوية و النسيج العضلي
والجهاز العصبي في جميع المضائف بما
في ذلك الانسان يمكن ان يصاب باي شكل
من الاشكال الثلاث للطفيلي التي تقابل
ثلاث مراحل تشكيلية Tachyzoites
اكياس كاذبة وحر في العرق Exudatex
والدم و الافرازات والفضلات
Bradzoites في الانسجة والاعضاء
Sporozoites في الاكياس البيضية في
براز القطط (Innes ,2010;
Dubey,2008)

يعد الفايروس المضخم للخلايا
البشرية Human cytomegalovirus
(HCMV)

Betaherpesvirus
Herpesviridae . وهو العامل الممرض
ع الذي يصيب الغالبية

(Mocark et al .,2007)

. يصاب ما بين 40
%85-50 بين بفاي HCMV
(Selinsky et al .,2005) .

المؤهلين مناعيا الذين باستطاعتهم تكوين
استجابة مناعية قوية عادة لا تظهر
لديهم اعراض
(Soderberg- Naucler ,2006) .

الذين يكون نظامهم المناعي
غير ناضج اضعيف مثل مرضى
زراعة الاعضاء والايذز
يعتبر HCMV عامل ممرض هام
يسبب الاعتلال والوفيات ()
(Steinger , 2007) .

في هؤلاء الاشخاص من ح
نقص الكريات البيض

يُعتمد فحص ELISA
 ناعية لطفي المقوسة الكونيدية
 فايروس المضخم للخلايا وهي طريقة
 مصلية متقنة للتحقق من الحالة المصلية
 مريض ويعتمد مبدأ الا
 بين الاضداد المناعية الموجودة في
 . يضاف مصل المريض
 بعد ان يتم تخفيفه الى الحفر المغطاة
 بالمستضد وبعدها يتم الحضان ثم تغسل
 Washer
 buffer لازالة الاضداد المتبقية غير
 بعدها يضاف الانزيم المقترن
 Enzyme conjugate reagent
 والحاوي على الاضداد المرتبطة بانزيم
 peroxidase بعدها يتم
 (TMB)
 Tetramethylbenzidine ويوقف
 Stop
 solution والذي هو عبارة عن حامض
 الهيدروكلوريك (HCL)
 تعتمد على شدة اللون ويعتمد الناتج
 تركيزا
 مع قراءة السيطرة .

فايروس

تضخم الخلايا في فحص الا
 المرتبط بالانزيم وا
 المصنعة من الشركة نفسها وهي شركة
 Biocheck الأمريكية فقد استعملت
 الخطوات نفسها لكلا الحالتين حسب النشرة

اختبار تفاعل سلسلة
 البوليميريز Chain Polymerase
 Reaction (PCR)

400 عينة مصل من النساء
 المجهضات والمشكوك أصابتهن بداء
 القوسات والفايروس المضخم للخلايا
 5
 وترك ليتجلط لمدة نصف ساعة بعد
 جهاز الطرد المركزي
 3000 / 15 دقيقة
 Serum
 واستخدم هذا المصل ل تشخيص
 Toxoplasmosis
 والفايروس المضخم للخلايا HCMV
 ELISA PCR
 لبعض العينات التي أثبتت أنها مصابة
 . ELISA

اختبار الادمصاص المناعي
 المرتبط بالانزيم

(ELISA)
 Enzyme linked immuno-sorbent
 assay

Primers	Primer sequences	Length
LA- gene	5' CAC CTG TCA CCG CTG CTA TAT TTG C 3'	25
	5' CAC CAC GCA GCG GCC CTT GAT GTT T 3'	25

1- أستخلاص الحامض النووي DNA المضمخ للخلايا و
QIAamp® DNA Mini Kit
الامريكية. QIAgen

طفيلي المقوسة الكونيدية والفايروس

2- طريقة عمل PCR

-:

أستعمل البادئ الخاص بالطفيلي والذي خفف بإضافة 1ml من محلول TEB حسب طريقة
. Burg *et al*, (1989)

Primers	Primer sequences	Length
B1 gene	5' TCG GAG AGA GAA GTT CGT CGC AT 3'	23
	5' AGC CTC TCT CTT CAA GCA GCG TA 3'	23

ير CMV والذي خفف أيضا بإضافة 1ml TEB .

حللت نتائج الدراسة الحالية

توزيع (t)

Spss

(2009) .

النتائج Result

1- الاختبارات المصلية

يبين الجدول (1)

فايروس المضمخ للخلايا والنسب
المئوية موزعة حسب نوع الا

أجريت طريقة العمل باستعمال حجم

25µl

الفحص حيث أجريت الاضافة

.PCR Microtube

أجريت طريقة الترحيل

الكهربائي باستعمال جهاز Gel

Electrophorsis-USA

.(Sambrook *et al*, 1989) طريقة

التحليل الاحصائي Statistical

analysis

بالضدين IgM+IgG %49.25
 PCR %1.75
 عينة موجبة بالنسبة لطفيلي
 المقوسة الكونيدية وجد ان مجموع
 العينات المصابة 12 عينة وبنسبة
 %24 50 عينة موجبة لفايروس
 CMV وجد مجموع العينات المصابة
 13 %26 .

حيث أجري الفحص على 400 عينة
 مصلى لنساء مجهضات باستعمال
 ELISA
 IgM لطفيلي
 المقوسة الكونيدية %3.4
 IgG %17.5 وللضدين
 IgM+IgG %2 في حين بلغت
 IgM
 فايروس CMV %5.5

جدول (1) نسبة الإصابة بداء المقوسات وفايروس CMV للنساء المجهضات في محافظة ذي قار موزعة حسب نوع الاختبار

CMV		Toxoplasmosis		العينات المفحوصة	الاختبار
النسبة المئوية %	العينات المصابة	النسبة المئوية %	العينات المصابة		
5.5	22	3.4	14	400	ELISA IgM
49.25	197	17.5	70	400	ELISA IgG
1.75	7	2	8	400	ELISA IgM+IgG
26	13	24	12	100(50/ 50)	PCR

2- العينات المصابة بطفيلي المقوسة الكونيدية وفايروس CMV موزعة حسب الفئات العمرية
 باستعمال اختبار ELISA

%16.84
 العمرية (15-20) بينما بلغت
 فايروس CMV
 الفئة العمرية (21-25)
 %63.92
 العمرية (36-40) %49.15
 () 2 .

الفئات العمرية المختلفة ب
 ELISA أظهرت النتائج وجود
 (P ≤ 0.05) بين
 حيث سجلت
 صابة لطفيلي المقوسة
 الكونيدية في الفئة العمرية (36-40)
 %30.50

جدول (2) يوضح نسبة الإصابة بالمقوسة الكونيدية والفايروس المضخم للخلايا موزعة حسب الفئات العمرية باستعمال اختبار ELISA

النسبة المئوية %	العينات** المصابة CMV	النسبة المئوية %	العينات* المصابة Toxoplasma	عدد العينات المفحوصة	الفئة العمرية (سنة)
50.52	48	16.84	16	95	20 – 15
63.92	62	28.86	28	97	25 – 21
62.33	48	18.18	14	77	30 – 26
55.55	40	20.83	15	72	35 – 31
49.15	29	30.50	18	59	40 – 36
56.75	227	23%	92	400	المجموع

*($M=23.04$, $SD=6.25$), $t(4)=8.22$, $p=0.001$, $\alpha=0.05$

**($M=56.29$, $SD=6.69$), $t(4)=18.79$, $p=0.001$, $\alpha=0.05$

الفئة العمرية (35-31)

ELISA %15.27
(IgM+IgG)

معنوي بين الفئات العمرية وكانت أعلى نسبة إصابة في الفئة العمرية (25-21) 4.12 في حين لم

العمرية (40-36) %0

مع مجموعة السيطرة %0 (A-) 3 بينما أظهرت الدراسة الحالية وجود فروق معنوية ($P \leq 0.05$) فايروس

CMV في الفئات العمرية

ELISA

(IgM)

الفئة العمرية (25-21)

%6.31

في الفئة العمرية (40-36) حيث

3 اختبار الادمصاص المناعي

المرتبط بالانزيم ELISA

أظهرت الدراسة الحالية وجود ($P \leq 0.05$)

العمرية المختلفة بأستعمال

ELISA (IgM)

العمرية (25-21)

%5.15

إصابة ف سجلت في الفئة العمرية (40-

36) سنة حيث بلغت %1.69

ELISA (IgG)

وجود فروق معنوية ($P \leq 0.05$)

حيث كانت أعلاها

في الفئة العمرية (40-36)

%22.03

ELISA(IgM+IgG)

%3.39

صابة في الفئة العمرية (30-26)

ELISA(IgG)

%2.59

في الفئة العمرية (25-21)

إصابة في الفئة العمرية (20-15)

%59.79

%1.05

العمرية (35-31)

مجموعة السيطرة 0% (B-3)

%36.50

جدول (A-3) نسبة الإصابة بداء المقوسات للنساء المجهضات موزعة حسب الفئة العمرية باستعمال اختبار ELISA

العينات المصابة						العينات المفحوصة	العينات المصابة	مجموعة السيطرة	الفئة العمرية (سنة)
ELISA									
%	IgM+IgG ³	%	IgG ²	%	IgM ¹				
2.10	2	17.89	17	3.16	3	95	0	4	20 – 15
4.12	4	18.55	18	5.15	5	97	0	4	25 – 21
1.29	1	16.88	13	3.89	3	77	0	4	30 – 26
1.39	1	15.27	9	2.78	2	72	0	4	35 – 31
0	0	22.03	13	1.69	2	59	0	4	40 – 36
2	8	17.5	70	3.5	14	400	0	20	المجموع

1. (M=3, SD=1.22) t(4)=5.48, P=0.005, α=0.05

2. (M=14, SD=3.61) t(4)=8.68, P=0.001, α=0.05

3. (M=1.6, SD=1.51) t(4)=2.35, P=0.078, α=0.05

جدول (B-3) نسبة الإصابة بالفايروس المضخم للخلايا في النساء المجهضات موزعة حسب الفئة العمرية باستخدام اختبار

.ELISA

العينات المصابة						العينات المفحوصة	العينات المصابة	مجموعة السيطرة	الفئة العمرية (سنة)
ELISA									
%	IgM+IgG ³	%	IgG ²	%	IgM ¹				
1.05	1	46.31	44	7.37	7	95	0	4	20 – 15
2.06	2	59.79	58	6.31	6	97	0	4	25 – 21
2.59	2	57.14	44	5.19	4	77	0	4	30 – 26
1.39	1	37.50	27	4.17	3	72	0	4	35 – 31
1.69	1	40.68	24	3.39	2	59	0	4	40 – 36
1.75	7	49.25	197	5.5	22	400	0	20	المجموع

1. (M=4.4, SD=2.07) t(4)=4.74, P=0.009, α=0.05 2. (M=1.4, SD=5.47) t(4)=5.71, P=0.005, α=0.05

3. (M=39.4, SD=13.96) t(4)=6.31, P=0.003, α=0.05

4-الاصابات المشتركة لطفيي المقوسة الكونيدية وفايروس CMV والإجهاض

لوحظ من خلال نتائج فايروس

CMV IgG

IgM هي كما أظهرت نسبة لطفيي المقوسة الكونيدية والفايروس المضخم للخلايا في النساء المجهضات (4).

جدول (4) نسبة الاضداد المناعية لطفيي المقوسة الكونيدية والفايروس المضخم للخلايا باستخدام اختبار ELISA

المرض	IgM(%)	IgG (%)	IgM+IgG (%)
Toxoplasmosis	3.5	17.5	2
Cytomegalovirus	5.5	49.25	1.75
CMV and Toxoplasmosis	0.25	6.75	0.5

5 اختبار تفاعل سلسلة البوليميريز PCR

PCR

العمرية المختلفة سجلت 12 عينة مصابة بطفيي المقوسة الكونيدية 24% 50 عينة

13 عينة مصابة بفايروس

CMV 26% 50

عينة مفحوصة يبين الشكل

(1)

.DNA

بداء المقوسات في الفئة العمرية (25-

21) 35.29% في حين لم

العمرية (36-40) 0% أظهرت النتائج وجود فروق معنوية ($P \leq 0.05$)

وللفئات العمرية المختلفة مقارنة مع مجموعة السيطرة 0% يبين الشكل (2) النتيجة الموجبة لا PCR (A-5) أما بالنسبة لفايروس

CMV

في الفئة العمرية (21-25)

40.0%

إصابة في الفئة العمرية (36-40)

0% وأظهرت النتائج فروق معنوية

($P \leq 0.05$)

الموجبة وللفئات العمرية المختلفة

مقارنة مع مجموعة السيطرة 0% PCR (B-5) .

يبين الشكل (3) النتيجة الموجبة

جدول (A-5) نسبة الإصابة بداء المقوسات في النساء المجهضات موزعة حسب الفئة العمرية بأستعمال

اختبار PCR .

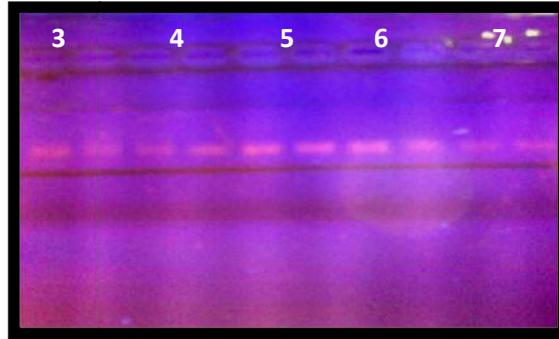
النسبة المئوية %	العينات المصابة **	العينات المفحوصة *	العينات المصابة	مجموعة السيطرة	الفئة العمرية (سنة)
27.27	3	11	0	2	20 – 15
35.29	6	17	0	2	25 – 21
20.0	3	12	0	2	30 – 26
16.67	1	6	0	2	35 – 31
0	0	4	0	2	40 – 36
%24	12	50	0	10	المجموع

*** ($M=19.84, SD=13.20, t(4)=3.35, p=0.029, \alpha=0.05$)

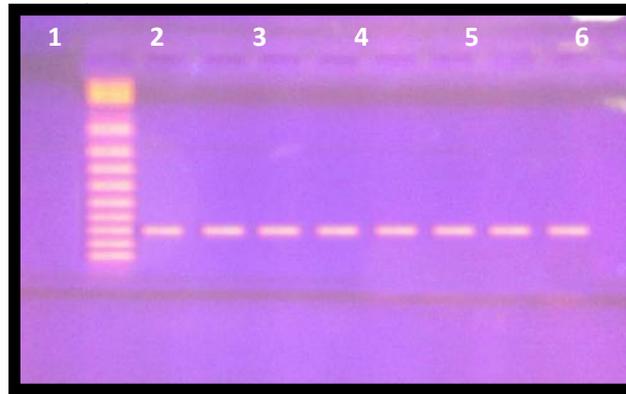
جدول (B-5) نسبة الإصابة بفايروس CMV موزعة حسب الفئات العمرية باستخدام اختبار PCR

النسبة المئوية %	العينات المصابة **	العينات المفحوصة *	العينات المصابة	مجموعة السيطرة	الفئة العمرية (سنة)
30.77	4	13	0	2	20 – 15
40.0	6	15	0	2	25 – 21
20.0	2	10	0	2	30 – 26
14.28	1	7	0	2	35 – 31
0	0	5	0	2	40 – 36
%26	13	50	0	10	المجموع

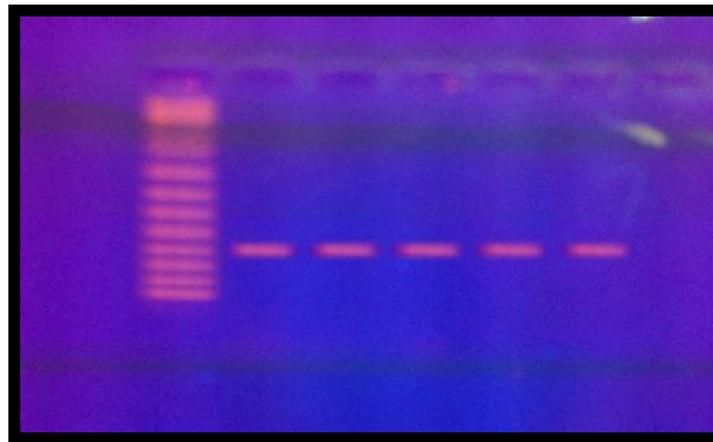
*** ($M=21.01, SD=15.35, t(4)=3.05, p=0.038, \alpha=0.05$)



الشكل (1) أستخلاص الحامض النووي DNA



الشكل (2) النتيجة الموجبة لطفي المقوسة الكونيدية باستعمال اختبار PCR



الشكل (3) النتيجة الموجبة لفايروس CMV باستعمال اختبار PCR

-

6 اختبار ELISA مقارنة مع**اختبار PCR**

أظهرت الدراسة الحالية عدم وجود فروق معنوية ($P > 0.05$)

ت الموجبة لطفي
المقسمة الكونيدية في الفئات العمرية
المختلفة عند إجراء مقارنة بين النتائج
ELISA(IgM)

14 عينة مع النتائج الموجبة للضد نفسة
PCR 7

عينات

28 عينة ELISA(IgG)

PCR والبالغة عينتان

لم تسجلت فروق معنوية ($P > 0.05$)

العمرية المختلفة
النتائج الموجبة للضدين سويًا

ELISA IgG+IgM

8 عينات مع النتائج المو

لنفس الضدين باستعمال
والبالغة ثلاث عينات فقد لوحظ عدم

وجود فروق معنوية ($P > 0.05$)

تكرار الحالات المصابة للعينات
الموجبة لكل من الضدين IgM+IgG

(A-6) كما أظهرت الدراسة
الحالية عدم وجود فروق معنوية ($P > 0.05$)

لفايروس CMV في الفئات العمرية
المختلفة عند إجراء مقارنة بين النتائج
ELISA (IgM)

22 عينة مع النتائج الموجبة للضد
PCR 9

عينات

21 عينة ELISA(IgG)

PCR والبالغة عينتان

لم تسجلت هنالك فروق معنوية ($P > 0.05$)

للفئات العمرية المختلفة
مقارنة النتائج الموجبة للضدين سويًا

ELISA IgM+IgG

7 عينات مع النتائج الموجبة

لنفس الضدين PCR

والبالغة عينتان لم تسجلت فروق
معنوية ($P \leq 0.05$)

المصابة للعينات المصابة لكل من
الضدين IgG-IgM (B-6 ,)

جدول (A-6) نسبة الإصابة بداء المقوسات في النساء المجهضات موزعة حسب الفئة العمرية

ونوع الاضداد بأستعمال اختبار PCR

PCR									الفئة العمرية (سنة)
العينات المصابة					العينات المفحوصة				
%	IgM+IgG ³	%	IgG ²	IgM ¹	IgM +IgG ^{***}	IgG ^{**}	IgM [*]		
0	0	14.28	1	75.0	2	2	7	3	20 – 15
50.0	2	12.5	1	50.0	3	4	8	5	25 – 21
100	1	0	0	33.33	1	1	6	3	30 – 26
0	0	0	0	50.0	1	1	4	2	35 – 31
0	0	0	0	0	0	0	3	1	40 – 36
37.5	3	7.14	2	50.0	7	8	28	14	المجموع

* (M=1.4, SD=1.14) t(4)=2.75, P=0.052, α=0.05

** (M=0.6, SD=0.55) t(4)=2.45, P=0.07, α=0.05

*** (M=0.6, SD=0.29) t(4)=1.5, P=0.20, α=0.05

جدول (B-6): نسبة الإصابة بالفايروس المضخم للخلايا موزعة حسب الفئة العمرية ونوع الاضداد

PCR									الفئة العمرية (سنة)
العينات المصابة					العينات المفحوصة				
%	IgM+IgG ³	%	IgG ²	IgM ¹	IgM +IgG ^{***}	IgG ^{**}	IgM [*]		
100	1	20.0	1	28.57	2	1	5	7	20 – 15
50.0	1	14.28	1	66.67	4	2	7	6	25 – 21
0	0	0	0	50.0	2	2	4	4	30 – 26
0	0	0	0	33.33	1	1	3	3	35 – 31
0	0	0	0	0	0	1	2	2	40 – 36
28.87	2	9.52	2	40.91	9	7	21	22	المجموع

بأستعمال اختبار PCR

* (M=1.80, SD=1.48) t(4)=2.71, P=0.053, α=0.05

** (M=0.4, SD=0.55) t(4)=1.63, P=0.178, α=0.05

*** (M=0.4, SD=0.54) t(4)=1.60, P=0.178, α=0.05

36-40
إلية خليل(2007) Elnahas et al.,
Yasodhara et al.,(2003)
al.,(2001) في عدم وجود فروق معنوية
بين نسبة
وبتوزيع الاضداد المناعية حسب
الفئات العمرية ضمن الدراسة الحالية
IgM في الفئة العمرية (25-21)
حين سجلت أعلى نسبة إصابة بالضد IgG
في الفئة العمرية (40-36) سنة وللضدين
IgM+IgG في الفئة العمرية (25-21)
من خلال هذه الدراسة يصبح واضحا
العمرية المتأخرة مما يثبت تعرضها
التي وجدت في الفئات العمرية المتقدمة
وهذا ما يتفق مع دراسة العبيدي(2011)
(2007)
Yasodhar et al.,(2004)
في الهند.
في هذه الدراسة استعملت تقنية
PCR للكشف عن وجود الطفيلي خلال
الاصابات الحادة للمرض حيث يجري
50 عينة موجبة مفحوصة
ELISA
نوع الضد حيث كانت 14(3.5%)
IgM 28 عينة من 70 عينة
IgG 17.5%) ولكلا الضدين

40% بينما بلغت نسبة الضد IgG
11% .
كما أظهرت نتائج الدراسة الحالية
ELISA
أصابة سجلت ضمن الفئة العمرية
(40-36) 30.50% هذا
يتفق مع دراسة (2008) Fallah et al.,
التي أجرت في ايران على النساء بكريات
الحمل في مدينة همدان حيث وجدت اعلى
نسبة إصابة في الفئة العمرية >34
Hung et al.,(2007) حيث كانت
أعلى في الفئة العمرية
فئات العمرية الصغيرة(25-15)
بينما اظهرت دراسات اخرى ان

Rosso et al.,(2008)
Colombia Cali وجنوب أمريكا .

الحالية

(2009) دراسة أجرتها
في محافظة القادسية وجدت ان أعلى نسبة
تقع ضمن الفئة العمرية 21-30
71.73%

اصابة تقع ضمن الفئة العمرية المتقدمة ولم
تسجل فروق معنوية بين الفئات العمرية
ELISA

Mohammad et al.,(2012)

يت حيث سجلت أعلى نسبة إصابة في
الفئة العمرية 26-30 35.71%
رية

	PCR	8(2%)
IgG		12(24%)
إصابتيين ويعود السبب في		الفئة العمرية (21-25)
اصابة مزمنة بالمرض والنتيجة الموجبة		35.29% وهذا يتفق مع دراسة العدلان
ديدة ومبكرة		(2007) في محافظة ذي قار حيث وجد
لكن يت		اعلى نسبة للاصابة في الفئة العمرية (25-
ينت		21) 29.41% .
الاستجابة المناعية (Laila et al.,2004) .		
أظهرت نتائج الدراسة الحالية تقاربا	لاها في	IgM 7(50%)
Laila et al.,(2004)		ة العمرية 20-15
أجريت في الاردن على 148 عينة لنساء	100%	بينما سجلت اقل نسبة إصابة للضد IgG
مجهضات كان منها 4(2.7%)		حيث بلغت 2(7.14%) كان أعلاها في
IgM 76(51.3%)		الفئة العمرية 20-15
4(2.7%) لكلا الضدين		14.28%) أما لكلا الضدين فقد سجل
PCR 16 عينة موجبة 21%		PCR 3(37.5%) كان أعلاها
IgG 76 عينة موجبة ل ضد IgG		في الفئة العمرية 30-26
4(100%) 4 عينات موجبة		100% وهذا يتفق مع دراسة العدلان
لكلا الضدين (2007)		(2007) حيث سجل أعلى نسبة اصابة
التي اجريت على 75 عينة موزعة حسب		IgM
نوع الضد حيث كانت 21(18.42%)		باستعمال تقنية PCR.
IgM 37(32.46%)		
17(14.91%) لكلا الضدين كانت نتيجة		يمثل الضد المناعي IgM
PCR 14(18.67%) والدراسة التي أجراها		الحادة للمرض وان ارتفاع نسبة هذا الضد
Odile 19 عينة مصل لنساء		تعمل تقنية PCR يدل على وجود
مجهضات كان منها 17عينه موجبة للضد		الطفيلي داخل جسم المصاب واستمرار
IgG 89% (10.5%)		تضاعفة مما يعطي نتيجة موجبة لا
كانت نتيجة PCR 5(26.3%) .		PCR الذي يعتمد على تحديد تواجد الطفيلي
Behazad et		
التي أجراها في ايران عند		الضدين سوياً مما يدل على وجد إصابة
109 عينة موجبة ل ضد IgG		

الصحية والعرق والعوامل الاجتماعية والاقتصادية والرضاعة الطبيعية (Redwan et al., 2011).

أظهرت نتائج الدراسة ارتفاع

IgG

IgM %49.25

IgG %5.5 IgM وللضدين بنسبة

1.75% وهذا يتفق مع دراسة Munro et

al.,(2005) في استراليا حيث بلغت نسبة

IgG %56.8 بينما بلغت

IgM %5.5

Hamdan et al.,(2011)

IgG %72.2 بينما بلغت

IgM %2.5 .

أظهرت دراسات أخرى ارتفاع نسبة

IgM

IgG المزمه

Majeed(2011) في العراق حيث وجد

IgM %45.9 في حين أن

IgG %20.7 .

سجلت نتائج الدراسة الحالية أعلى

نسبة إصابة في الفئة العمرية (25-

21) %62.33 والفئة العمرية

(30-26) 62.33

وهذا يتفق مع دراسة AL-Khafaji

(2011) في محافظة القادسية وجد أعلى

نسبة للإصابة في الفئة العمرية (20-25)

لعمرية(25-30)

Munro et al.,(2005)

IgM حيث كانت نتيجة PCR متساوية

الضدين 5(4.58%) Kyoung

&Jong عينة كان منها 5175

IgG (%0.79)41

PCR حيث أظهرت

1(2.43%) عينة موجبة

نتيجة الا على وجود الطفيلي في

النموذج السريري المفحوص وهذا يعتمد

2- الفايروس المضخم للخلايا

CMV

سجلت نتائج الدراسة الحالية ان نسبة

بفايروس CMV

المجهضات بلغت %56.75 وهذا يتفق

Alanen et al.,(2005)

جنوب غرب فلندا حيث سجل نسبة

%56.3

Picone et

al.,(2009)

%46.8 بينما أظهرت

Odland et al.,(2001)

روسيا بنسبة (78%) Ghazi et

al.,(2002) في السعودية العربية بنسبة

92.1% وهذا يدل على ان نسبة

بفايروس CMV

وهذا ربما بسبب

تأثير العديد من العوامل مثل الظروف

للنساء المجهضات حيث أخذت 50 عينة
ELISA

موزعة حسب نوع الضد كان منها
22 (5.5%) IgM 21 عينة من
197 عينة موجبة للضد IgG
7 (1.75%) للضدين IgM+IgG

13 PCR (26%)

أعلى نسبة للإصابة في الفئة العمرية (25-
21) (40%) وهذا يتفق

Shams et al.,(2011)

باكستان حيث سجلت أعلى نسبة للإصابة
في الفئة العمرية (25-21) .

IgM 9 (40.91%) وكان أعلاها

في الفئة العمرية 25-21

66.67% بينما سجلت أقل نسب

IgG حيث بلغت 2 (9.52%)

أعلاها في الفئة العمرية 20-15

20 (%) أما لكلا الضدين فقد سجل

PCR 2 (28.87%) كان أعلاها في

الفئة العمرية 20-15

100% .

نلاحظ أيضا ارتفاع نسبة

IgM الفايروس

ر تضاعفة مما يعطي نتيجة موجبة

PCR

وجود الضدين سويا فانه يدل على وجود

IgG

اصابتين وهذا يفسر كما هو الحال بالنسبة

في أستراليا حيث سجلت أعلى نسبة
إصابة في الفئة العمرية (30-20) .

Sheevani et

al.,(2005) في إيران حيث سجل أعلى
نسبة إصابة في الفئة العمرية (42-36)
98% .

بتوزيع الاضداد المناعية حسب
الفئات العمرية أظهرت نتائج الدراسة أن
IgM

العمرية (20-15)

IgG في الفئة العمرية (25-20)

والضدين سويا في الفئة العمرية (25-20)

سنة وهذا يتفق مع دراسة AL-Khafaji

(2011) حيث وجد أعلى نسبة للضد IgM

في الفئة العمرية (20-15)

IgG في الفئة العمرية (25-20)

والضدين في الفئة العمرية (25-20)

Oruc et

al.,(2011) حيث وجد أعلى نسبة للضد

IgG في الفئة العمرية (25-20)

Arabpour et al.,(2007)

إيران سجل أعلى نسبة للضد IgG

العمرية (24-20) .

Siadati et al.,(2002) في إيران حيث

40 IgG

كما استخدمت تقنية PCR

الحالية للكشف عن وجود الفايروس

المضخم للخلايا CMV في عينات ا

- الإجهاض.
كلية التربية
القادسية. 130 .
- الخناق ، مي ناجي كاظم (2009).**
سيرولوجية طفيلي
Toxoplasma gondii
رسالة ماجستير كلية التربية
جامعة القادسية 133 .
- عباس ، شذى خضير (2005) .**
نسيجية مرضية ومناعية طفيلية
للحبل السري والمشيمة في النساء
Toxoplasmosis .
كلية العلوم
المستنصرية . 180 .
- العبيدي ، نادية أحمد هادي (2011).**
عن بروتين الصدمة الحرارية
HSP70 بين النساء المجهضات
والمصابات بطفيلي
Toxoplasma gondii
رسالة ماجستير
كلية التربية
109.
- العدلان ، اسعد عباس جلود (2007) .**
دراسة تشخيصية ومصلية لطفيلي
المقوسسة الكونيدية
عند *Toxoplasma gondii*
النساء المجهضات باستعمال تقنية
PCR
- IgM لطفيلي المقوسسة لان نسبة ك
IgG يعتمد على الاستجابة المناعية للفرد.
ELISA قد يسمر ظهور
IgM ضد الفايروس في
9-6 اشهر
بعد انتهاء المرحلة الحادة من
الاولية وأعطى نتائج ايجابية خاطئة
(Lazarotto et al.,(2004)
باستعمال تقنية PCR يمكن التحقق من
دون وجود أي خطأ لكونها من
- الاستجابة المناعية للمريض والتي يمكن ان
تكون ناقصة بسبب أخذ أدوية مثبطة
للمناعة مابعد العمليات الجراحية
ية تبين أن
تقنية PCR وسيدة حساسة ودقيقة للغاية
للكشف عن فايروس CMV في العينات
السريية. وبالتالي قد يكون الكشف عن
IgM
مجرد نقطة بداية لتحقيق مزيد من
التشخيص & Lazarotto
Landini(2007) .
- المصادر العربية**
- البلداوي ، عبد الحميد عبد المجيد (2009)**
اساليب الاحصاء
spss 442 .
- خليل، سراب حسين (2007) .** دراسة وراثية
خلوية للنساء المصابات بعدم

ماجستير جامعة ذي قار ، كلية
التربية ، صفحة 79.

المصادر الانكليزية

Reference

- Alanen A.; Kahala K.; Vahlberg .;**
Koskela P, and
Vainionpapaa R.
(2005). Seroprevalence,
incidence of prenatal
infections and reliability
of maternal history of
varicella zoster
virus, Cytomegalovirus
, herpes simplex virus
and parvovirus B19
infection in South-
Western Finland. BJOG;
112: 50-56.
- Al-Harhi, S.A.; Jamjoom, M.B.**
and Ghazi, H.O. (2006).
Seroprevalence of
Toxoplasma gondii
among pregnant women
in Makkah, Saudi
Arabia.; *Umm Al-Qura*
Univ. J. Science Med.
Eng.,18: 217-227.
- Al-Jubori , A.R. (2005) .**
Parasitological and
immunological study of
Toxoplasma gondii in
Kirkuk province M.Sc.
thesis , college of
Medicine . Baghdad
University .
- AL-Khafaji, A. A. K. (2011).**
Occurrence study of
Cytomegalovirus and
Toxoplasmosis infection
among Miscarriage
women in Al-Diwaniya
province .M.Sc. thesis.
College of Medicin ,Al-
Qadisiya University.Pp
(90).
- Arabpour, M.; Kaviyane, K.;**
Jankhah, A. and
Yaghobi, R.(2007).
Human cytomegalovirus
infection in women of
childbearing age
throughout Fars
Province - Iran: a

population-based cohort study .Malaysian Journal of Microbiology, 3(2) , pp. 23-28

Avelino, M.; Junior,D.;Parada, J. and Castro, A.(2004). Risk factors for *Toxoplasma gondii* infection in women of childbearing age .Brazilian J. Infect. Dis.,8(2):164-174.

Behzed, H.; Mansoor, S. and Shahram S. (2006). Detection of *Toxoplasma* parasitemia by PCR : Does it correlate with IgG and IgM antibody titers . Iran. J. Immunol., 3(1):47-53.

Burg, J.L.; Grover, C.M.;Pouletty, P. and Boothroyd,J.C. (1989). Direct and sensitive detection of pathogenic protozoan *Toxoplasma gondii* , by polymerase chain reaction. J.Clinic. Micro.,27:1787-1792.

Cenci-Goga,B .T .;Paul V. Rossitto, Paola Sechi, Cheryl M.E. McCrindle, and James S. Cullor (2011). *Toxoplasma* in Animals, Food, and Humans: An Old Parasite of New Concern. foodborn pathogens and disease. DOI: 10.1089/fpd.2010.0795

Dubey, J. P. 2007. The history and life cycle of *Toxoplasma gondii*. In:Weiss, L. M. & Kim, K. (ed.), *Toxoplasma gondii*. The Model Apicomplexan :Perspectives and Methods. Academic Press, New York. p. 1–17.

Dubey JP.(2008). The history of *Toxoplasma gondii* — The First 100 Years. J Eukaryot Microbiol;55:467–475

Elamin, M H. ; Al-Olayan, E. M. ; Omer, S. A.; Alagaili, A. N. and Mohammed, O. B.(2012). Molecular

detection and prevalence of *Toxoplasma gondii* in pregnant women in Sudan.

Elnahas, A.; Gerais, A.; Elbashir, M.; Eldien, E. & Adam, I. (2003). Toxoplasmosis in pregnant Sudanese women. Saudi Med. J., 24(7):868-870.

Fallahi G.; Farahmand.F, and Shahmirzadi M.S.,(2008). Cytomegalovirus Infection in Twin Pregnancy and Coincidence of Type I Tyrosinemia in One of Twins . Iran J Pediatr Vol 18 (NO 3), Pp;281-284.

Ghazi, H.O.; Telmesani, A.M. and Mahomed, F.M. (2002) TORCH Agents in pregnant Saudi Women.; Med. Principles, Pract., 11: 180-182.

Hamdan, H. Z.; Abdelbagi, I E.; Nasser, N. M and

Adam, I (2011). Seroprevalence of *cytomegalovirus* and *rubella* among pregnant women in western Sudan. Virology Journal, 8:217.

Hung, CC.; Fan, CK.; Su, KE et al.; da Conceicao dos Reis Ferreira M, de Carvalho JM, Cruz, C, Lin YK, Tseng LF, Sao KY, Chang WC, Lan HS, and Chou SH. (2007). Serological screening and toxoplasmosis exposure factors among pregnant women in the Democratic Republic of Sao Tome and Principe. 2Trans R Soc Trop Med Hyg; 101:134- 139.

Innes EA. (2010). A brief history and overview of *Toxoplasma gondii*. Zoonoses Public Health;57:1–7.

Khurana, S.; Bagga, R.; Aggarwal, A.; Lyngdoh, V.; Shivapriya, Diddi, K and

- Malla N(2010).** Serological screening for antenatal *Toxoplasma* infection in India. Indian J Med Microbiol, 28(2): 143-6.
- Kyoung, J.U and Jong,C.(2005).** Seroprevalence of Toxoplasmosis in Korean Pregnant women .Korean.J.Parasitol.,43(2) :41-69.
- Laila, N.;Herve, P. and Layla, E.(2004).** Detection of *Toxoplasma gondii* DNA and specific antibodies in high risk pregnant women. Am.J. Trop. Med. Hyg.,71(6):831-835.
- Lazzarotto, T.; Gabrielli, L.; Lanari, M.; Guerra, B.; Bellucci, T.; Sassi, M and Landini, MP. (2004).** Congenital cytomegalovirus infection: recent advances in the diagnosis of maternal infection. Hum Immunol; 65: 410–415.
- Lazzarotto,T and Landini, M.P(2007).** Diagnosis of Maternal and Congenital Cytomegalovirus Infection. Diseases of the Newborn. DOI 10.1016/S0168-7069(06)13001-3.
- Majeed, A. Kh.(2011).** *Toxoplasma gondii* and cytomegalovirus seropositivity pathogens in high- risk patients in Iraq. Al-Anbar J.Vet. Sci., . 4 (1);45-49.
- Mocarski E.S.; Shenk T, and Pass R.F (2007):** Cytomegaloviruses. In Fields virology.. 5 edition. Edited by: Knipe DM, Howley PM. Philadelphia, PA: Lippincott Williams:270,1-2772.
- Mohammad M.; Ahmed .S and Hussain A.(2012).** Seroprevalence of *Toxoplasma gondii* in

couples in Ramadi City using enzyme linked immunosorbent assay (ELISA). International Journal of Medicine and Medical Sciences. 4(3), pp. 55-59.

Munro, S. C., B.; Hall, B and Whybin, L.R. (2005). "Diagnosis of and screening for *cytomegalovirus* infection in pregnant women." J Clin Microbiol 43(9): 4713-8

Nash J.Q.; Chissel S.; Jones J.; Warburton F. and Verlander NQ.(2005). Risk factors for toxoplasmosis in pregnant women in Kent, United Kingdom. Epidemiol Infect; 133: 475-483.

Nuha, J.H.(2011). Prevalence of antibodies to *Cytomegalovirus*, *Rubella* virus and *Toxoplasma gondii* among aborted women

in Thiqrar province. Journal of education of college . 5(1):2-5.

Odile,V.(2003). Comparison of Enzyme-Linked Immunosorbent Assay, Immunoblotting and PCR for Diagnosis of Toxoplasmic Chorioretinitis .J.Clini.Micro.,Pp. 3537-3541.

Odland J.O.; Sergejeva I.V.; Ivaneev M.D.; Jensen I.P, and Stray-Pedersen B. (2001) Seropositivity of cytomegalovirus, parvovirus and rubella in pregnant women and recurrent aborters in Leningrad County,Russia. Acta Obstet Gynecol Scand; 80: 1025-1029.

Oruç, A. S.; Çelen, Ş.; Çitil, A.; Saygan, S.; Ünlü, S and Danişman, N(2011). Screening of cytomegalovirus seroprevalence among

pregnant women in Ankara, Turkey: A controversy in prenatal care. *African Journal of Microbiology Research* Vol. 5(29), pp. 5304-5307.

Picone O.; Vauloup-Fellous C.; Cordier A.G.; Parent Du and Chatelet I, (2009) Senat MV, Frydman R et al. A 2-year study on *cytomegalovirus* infection during pregnancy in a French hospital. *BJOG*; 116: 818-823.

Redwan, N. A. ; Ahmed, M. M. M. and AL Awfi, M. S. H. (2011). Prevalence study of cytomegalovirus (CMV) infection among foreign manpower in Jeddah Saudi Arabia. *African Journal of Microbiology Research* Vol. 5(17), pp. 2539-2549.

Rosso F.; Les J.T.; Agudelo A.; Villalobos C.; Chaves J.A.; Tunubala G.A.;

Messa A.; Remington J.S and Montoya J.G (2008). Prevalence of Infection with *Toxoplasma gondii* among Pregnant Women in Cali, Colombia, South America . *Am. J. Trop. Med. Hyg.*, 78(3), pp. 504–508

Sambrook,J.; Fritsh, E.F. and Maniatis, T (1989). *Molecular cloning, a laboratory manual*, 2nd ed .Cold spring Harbor laboratory press.USA.

Selinsky C.; Luke C.; Wloch M.; Geall A.; and Hermanson G, (2005): A DNA-based vaccine for the prevention of human *cytomegalovirus*-associated diseases. *Human Vaccines*, 1:16-23.

Shams,S.; Ayaz,S.;

Khan,S.; Khan, S. N.;

Gul,I.; Attaullah, S.;

Parveez,R.; Farzand, R and Hussain, M

(2011). Prevalence and detection of *cytomegalovirus* by polymerase chain reaction (PCR) and simple ELISA in pregnant women. African Journal of Biotechnology Vol. 10(34), pp. 6616-6619.

Sheevani, N.; Jindal, A and Aggarwal,(2005). Apilot seroepidemiological study of *Cytomegalovirus* in women of child bearing age . Indian Journal of Medical Microbiology, 23 (1):34-36.

Siadati, A. ; Noorbakhsh, S.; Ghazi, F. ; Rimaz, Sh and Monavari, SHR (2002). *Cytomegalovirus* infection in primiparous pregnant women and their neonates. Acta Medica Iranica, 40,(3) :137-139.

Soderberg-Naucler C (2006): Does *cytomegalovirus* play a causative role in the

development of various inflammatory diseases and cancer? J Intern Med, 259:219-246.

Steininger, C (2007): Clinical relevance of *cytomegalovirus* infection in patients with disorders of the immune system. Clin Microbiol Infect,13:953-963.

Yasodhara, P.;Ramalkchmi, B.;Naidu, A. and Raman, L. (2001). Prevalence of specific IgM due to *Toxoplasma, Rubella, CMV* and *C. tracomatis* infection during pregnancy. Indian J.Med. Microbiol., 19(2): 79-82.

Yasoldhara, P. ; Ramalakshmi B. Lakshmi V. and Krishna T. (2004). Socioeconomic status and prevalence of *Toxoplasmosis* during pregnancy . Ind J. Medic . Microbio . 22(4):241 – 243.

Diagnostic study of *Toxoplasma* and *Cytomegalovirus gondii* in pregnant and aborted women in Thi-Qar governorate Prof

Fadil. A. M. Al-Abady

Saja J. Kh. AL-Ghezy

Abstract

Present study was carried on women aborted and doubtful infection disease toxoplasmosis and cytomegalovirus CMV in the province of Thi-Qar.

Conducted examination on 400 serum samples for women aborted using the ELISA test was which 92 samples of women with toxoplasmosis a rate of (% 23) and 227 samples of women with the virus cytomegalovirus rate of (% 56.75), recorded the highest rate infection with toxoplasmosis in the age group (36-40) year with rate 30.50%, while the highest infection rate for the virus CMV in the age group (21-25) year and at rate 63.92%

Used test Polymerase chain reaction (PCR) to detect DNA parasite and DNA virus in the models clinical.

The number of samples infected parasite *Toxoplasma gondii* 12 samples out of 50 positive samples checked using the ELISA test. rate of 24% the highest infection rate in the category age (21-25) % 35.29 per year, and the number of CMV-infected samples 13 out of 50 positive samples scanned using ELISA test ,at a rate of 26% and the highest infection rate in the age group (21-25) year by 40%.