

ملغم/لتر وذكرنا Metwally و Nasr (1992) ان تركيز H_2O_2 تكون منخفضة جدا في الحليب الطازج 2-4 مايكروغرام/مل وهذه الكمية لا تكفي لتنشيط نظام LPS لهذا فهناك حاجة لاضافته من مصادر خارجية .

ولقلة الدراسات على مكونات نظام LPS في حليب الاغنام والجاموس والجمال بعد الولادة مباشرة وخلال مرحلة الحلب لذا فقد هدف البحث الى دراسة فعالية الانزيم LPO وتركيز ايون SCN^- وبمراحل الحلب المختلفة لمعرفة التغيرات التي تحدث على هذه المكونات وكفاءة نسب تواجدتها في الحليب بصورة تنشط نظام LPS حيث ان كمية SCN^- و H_2O_2 اللازمة لحفظ الحليب صغيرة جدا فهي تقدر بـ 12 جزءا من المليون من SCN^- وحوالي 8 اجزاء من المليون من H_2O_2 (Reiter و Harnuiv ، 198).

مواد العمل وطرقه

الموصوفة من قبل Whitaker (1972) وعلى طول موجي قدره 470 نانوميتر قدر ايون SCN^- على الطريقة المذكورة من قبل IDF (1988) وقدر الامتصاص في طول موجي مقداره 460 نانوميتر وقورن مع المنحنى القياسي للثايوسيانييت واستخدم اختبار دنكن لايجاد مدى الفروقات تحت مستوى احتمال ($0.05 \geq$) اذ استخدم برنامج SAS (1998) لاجراء التحليل الاحصائي للبيانات.

لا يتأثر بكمية الحليب المنتج وانما بالحالة الصحية للضرع . اشار Korhonen (1980) ان تركيز ايون SCN^- في لباً الابقار هو 1.27 ملغم/لتر وان التغذية على النباتات الصليبية تعطي حليب ذو تركيز عال من SCN^- يتراوح ما بين 1-20 جزء بالمليون بالمقارنة مع حليب الحيوانات المغذاة على العليقة الجافة في الشتاء ويبلغ تركيزه في حليب الاغنام ما بين 10.3-20.6 جزءا من المليون (Medina واخرون ، 1989) . واشار AbdEl-Ghani و Sayed (1997) ان لفردية الحيوان والفترة الفاصلة بين الحلبتين تؤثر تأثير كلي في محتوى الحليب الجاموسي من ايون SCN^- اذ بلغت في حليب الحلبة الصباحية والمساوية 5.9 و 8.94 ملغم/لتر على التوالي ، بينما في حليب الجمال فقد ذكر El-Agamy واخرون (1992) ان تركيز الايون بلغ 0.22

اخذت عينات فردية لحليب الاغنام والجاموس والجمال بواقع عشرة عينات لكل نوع من اطراف محافظة ينوى وحفظت بالتلج المجروش لحين اجراء التحليل ولفترات لزمنية 6 ، 12 ، 24 ، 48 ساعة بعد الولادة وكذلك درس تأثير مرحلة الحلب خلال 15 ، 30 ، 45 ، 60 ، 75 ، 90 ، 105 ، 120 يوم بعد الولادة في فعالية انزيم LPO الذي استخلص من الحليب على وفق الطريقة الموصوفة من قبل Al-Mashikhi و Nakai (1987) . تم تقدير الفعالية الانزيمية على الطريقة

النتائج والمناقشة

Althaus واخرون (2001) ان هذا الاختلاف قد يعود الى صنف الحيوان ونوع التغذية وظروف الدراسة نفسها ومن الجدول اعلاه يلاحظ انخفاض في فعالية الانزيم في حليب الجاموس من 1.18 وحدة/مل عند 6 ساعات من الولادة لتصل الى 0.51 وحدة/مل بعد 48 ساعة من الولادة وهذا يطابق لما وجدته كل من (Kumer و Mathur ، 1994) . وفي حليب الجمال يظهر الانخفاض .

يتبين من الجدول (1) من نتائج التحليل الاحصائي ان لوقت الحلب بعد الولادة لفرات تحليل مختلفة (6 ، 12 ، 24 ، 48) ساعة حدوث انخفاض معنوي على فعالية انزيم LPO في كل من حليب الاغنام والجاموس والجمال ولوحظ نقصان تدريجي لفعالية الانزيم بعد 12 ساعة من الولادة في حليب الاغنام اذ بلغت الفعالية 1.65 وحدة/مل ووصل الانخفاض الى 1.33 وحدة/مل بعد 48 ساعة من الولادة وكانت هذه القيم اعلى من مما توصل اليه

دراسة مقارنة على نظام اللاكتوبيريوكسيديز وتأثير مرحلة الحلب في حليب الاغنام والجاموس والجمال
سمية خلف بدوي
نزار فخري محمد الجليلي

الخلاصة

تم دراسة نظام اللاكتوبيريوكسيديز LPS في حليب الاغنام والجاموس والجمال من خلال قياس فعالية انزيم اللاكتوبيريوكسيديز LPO وتركيز ايون الثايوسيانيات SCN⁻ في حليب حيوانات فردية بلغ عددها عشرة لكل نوع من الحيوانات قيد الدراسة ، حفظت عينات الحليب في الثلج المجروش لحين التحليل والتي اخذت بفترات زمنية 6 ، 12 ، 24 ، 48 ساعة بعد الولادة ، لوحظ انخفاض بفعالية انزيم LPO في الحليب بعد 48 ساعة اذ بلغ في كل من الاغنام والجاموس والجمال 1.01 ، 1.33 ، 0.51 وحدة / مل على التوالي . اثر متوسط وقت الحلب معنوياً في فعالية انزيم LPO اذ بلغت 1.72 ، 1.47 ، 1.22 ، 0.94 وحدة/مل بفترات زمنية 6 ، 12 ، 24 ، 48 ساعة على التوالي . حدث انخفاض في تركيز ايون SCN⁻ بعد 24 ساعة ، اذ بلغ في لبأ الاغنام والجاموس والجمال 6.62 ، 4.41 ، 0.47 ملغم/لتر على التوالي . واثر متوسط وقت الحلب ونوع اللبأ تأثيراً معنوياً في فعالية SCN⁻ في حليب الاغنام والجاموس والجمال . كما درس التغير في نظام اللاكتوبيريوكسيديز LPS خلال مرحلة الحلب وكان معدل فعالية انزيم LPO معنوياً بين حليب الاغنام والجاموس والجمال ، اذ بلغ 6.52 ، 10.83 ، 3.01 ملغم/لتر على التوالي وبفترات زمنية 15 ، 30 ، 45 ، 60 ، 75 ، 90 ، 120 يوم . وظهر من نتائج البحث ان تركيز ايون SCN⁻ خلال مراحل الحلب المختلفة كان غير كافياً لتنشيط فعالية نظام LPS وهذا ما يتطلب اضافة ايون SCN⁻ وببروكسيد الهيدروجين H₂O₂ بالتركيزات الموصى بها من قبل الاتحاد الدولي للالبان IDF (1988) والتي تبلغ 14 ملغم/لتر و30 ملغم/لتر على التوالي لغرض حفظ الحليب.

تاريخ استلام البحث: 2007/6/3

المقدمة

من مجموع بروتينات مصّل الحليب ويتّصف بمقاومته نسبياً لدرجات الحرارة الا انه يفقد فعاليته في درجة حرارة البسترة ويكون مقاوم لقيم الاس الهيدروجيني الاقل من 3 (Gothefors و Marklund ، 1975) . تتباين فعالية هذا الانزيم في الحليب بالعديد من العوامل مثل السلالة ، العمر ، مرحلة الحلب ، فصل السنة والحالة التغذوية والصحية للحيوان (Saadde Schoos وآخرون ، 1999) . ان فعالية انزيم LPO في حليب الاغنام نراوح ما بين 0.14 ، 2.38 وحدة/مل (Medina وآخرون ، 1989) وفي حليب الجمال 1.5 وحدة/مل وان نظام LPS في حليب الجمال مشابه لما هو موجود في حليب الابقار (El-Agamy وآخرون ، 1992) . ان ايون SCN⁻ يشترك في الدم اذ يكون تركيزه فيه عشرة اضعاف تركيزه في الحليب (Korhonen ، 1977) . وذكر Gupta وآخرون (1986) و Wolfson و Sumner (1993) ان تركيز ايون SCN⁻ يختلف باختلاف النظام الغذائي للحيوان والسلالة والحالة الصحية وان تركيزه

يعتبر نظام LPS من المواد الحافظة الطبيعية التي وظفت بنجاح لعاقة النشاط البكتيري في الحليب (Bjorck ، 1987) . واستخدمت رسمياً في العديد من البلدان بوصفها طريقة للحفظ وذلك بعد اقرارها كطريقة لحفظ الحليب من قبل منظمتي FAO/WHO (Claesson ، 1996) . ان الفعل التنشيطي لنظام LPS يتم من خلال اكسدة ايون SCN⁻ الى هايبيوثايوسيانيات OSCN⁻ بفعل انزيم LPO وبوجود H₂O₂ (Wolfson و Sumner ، 1993) وان نظام LPS له تأثير قاتل للاحياء المسببة لفساد الحليب ضمن مجموعة البكتريا السالبة لصبغة كرام Santos وآخرون ، 1994 و Zapico وآخرون ، 1995) ولها فعل تثبيطي تجاه مجموعة البكتريا الموجبة لصبغة كرام (Kamau وآخرون ، 1990 و Zapico وآخرون ، 1993) . ويعتبر انزيم LPO من الانزيمات المؤكسدة على حساب H₂O₂ ويفرز من الغدة البنعية والدمعية وكذلك للعباية ومتشابه بخصائصه من الناحيتين المناعية والكيميائية ويشكل 1%

جدول (1) مقارنة فعالية انزيم اللاكتوبيروكسيداز LPO (وحده/مل) في لبأ حليب الاغنام والجاموس والجمال في اوقات حلب مختلفة والتداخل بينهما

نوع الحليب	وقت الحلب × نوع الحليب			متوسط وقت الحلب
	حليب اغنام	حليب جاموس	حليب جمال	
وقت الحلب (ساعة)	أ ب	د و	أ 2.13	1.72 أ
6	1.87	0.96 د و	1.81 أ ج	1.47 أ ب
12	1.65 أ د	0.71 هـ و	1.40 ب د	1.22 ب ج
24	1.55 أ د	0.51 و	1.0 هـ و	0.94 ج
48	1.33 ج و	0.84 ب	1.58 أ	
متوسط نوع الحليب	1.55 أ			

* القيم التي تحمل احرفا مختلفة يوجد بينها فروق معنوية عند مستوى احتمال ($0.05 > P$).

يلاحظ من نتائج التحليل الاحصائي مرء الجدول (2) ان لفترات الحلب بعد الولادة تأثيرا معنويا على تركيز ايون SCN- لكل من حليب الاغنام والجاموس والجمال اذ بلغ تركيز الايون في حليب الاغنام 10.95 ملغم/لتر بعد 6 ساعات وانخفض التركيز انخفاضاً معنوياً ليصل الى 7.08 ملغم/لتر بعد 48 ساعة وهذا يتفق ما ما وجدته Althaus وآخرون (2001) بانخفاض القيم مع تقدم مرحلة الحلب. ولوحظ في الحليب الجاموسي ان تركيز ايون SCN- يبلغ 8.44 ملغم/لتر بعد 6 ساعات من الولادة والذي انخفض معنوياً ليصل الى 5.01 ملغم/لتر بعد 48 ساعة من الولادة وتتفق هذه النتائج مع ماذكره Thakar و Dave (1986) الذين ذكروا ان ايون SCN- يبلغ في 5.5-6 ملغم/لتر في حليب الجاموس .

في فعالية انزيم LPO بعد 6 ساعات (2.13 وحدة/مل) ليصبح 1.00 وحدة/مل بعد 48 ساعة من الولادة . وتبين نتائج التحليل الاحصائي ان لنوع الحيوان تأثير معنوي على معدل فعالية الانزيم اذ ظهرت فروقات معنوية بين حليب الجاموس وحليب كل من الاغنام والجمال 0.84 و 1.55 و 1.58 وحدة/مل على التوالي ، وهذا يرجع لنوع الحيوان او التغذية او السلالة ، وهذا يرجع لنوع الحيوان او التغذية او السلالة ، وفي حليب الاغنام يوضح الجدول ان هناك تأثير معنوي لمعدل وقت الحلابة بعد الولادة في فعالية الانزيم اذ بلغ 1.72 وحدة/مل بعد 6 ساعات وانخفضت هذه الفعالية الى 0.94 وحدة/مل بعد 48 ساعة. وهذا يتفق مع ما ذكره Gaya وآخرون (1991) حيث وجدوا انخفاض معنوي لفعالية الانزيم مع تقدم مرحلة الحلب .

جدول (2) مقارنة تركيز ايون الثايوسيانيت SCN⁻ (ملغم/مل) في لبأ حليب الاغنام والجاموس والجمال في اوقات حلب مختلفة والتداخل بينهما

نوع الحليب	وقت الحلب × نوع الحليب			متوسط وقت الحلب
	حليب اغنام	حليب جاموس	حليب جمال	
وقت الحلب (ساعة)	أ 10.95	أ ب 8.44	د 0.93	6.77 أ
6	9.04 أ ب	ب ج 6.59	د 0.66	5.43 أ ب
12	6.26 ب ج	ج 4.41	د 0.47	3.83 ب
24	7.08 ب ج	ج 5.01	د 0.63	4.24 ب
48	8.42 أ	ب 6.11	ج 0.67	
متوسط نوع الحليب				

دراسة مقارنة على نظام اللاكتوبيريوكسيديز وتأثير مرحلة الحلب في حليب الاغنام والجاموس والجمال
سمية خلف بدوي
نزار فخري محمد الجليلي

الخلاصة

تم دراسة نظام اللاكتوبيريوكسيديز LPS في حليب الاغنام والجاموس والجمال من خلال قياس فعالية انزيم اللاكتوبيريوكسيديز LPO وتركيز ايون الثايوسيانيات SCN⁻ في حليب حيوانات فردية بلغ عددها عشرة لكل نوع من الحيوانات قيد الدراسة ، حفظت عينات الحليب في الثلج المجروش لحين التحليل والتي اخذت بفترات زمنية 6 ، 12 ، 24 ، 48 ساعة بعد الولادة ، لوحظ انخفاض بفعالية انزيم LPO في الحليب بعد 48 ساعة اذ بلغ في كل من الاغنام والجاموس والجمال 1.01 ، 1.33 ، 0.51 وحدة / مل على التوالي . اثر متوسط وقت الحلب معنوياً في فعالية انزيم LPO اذ بلغت 1.72 ، 1.47 ، 1.22 ، 0.94 وحدة/مل بفترات زمنية 6 ، 12 ، 24 ، 48 ساعة على التوالي . حدث انخفاض في تركيز ايون SCN⁻ بعد 24 ساعة ، اذ بلغ في لبأ الاغنام والجاموس والجمال 6.62 ، 4.41 ، 0.47 ملغم/لتر على التوالي . واثر متوسط وقت الحلب ونوع اللبأ تأثيراً معنوياً في فعالية SCN⁻ في حليب الاغنام والجاموس والجمال . كما درس التغير في نظام اللاكتوبيريوكسيديز LPS خلال مرحلة الحلب وكان معدل فعالية انزيم LPO معنوياً بين حليب الاغنام والجاموس والجمال ، اذ بلغ 6.52 ، 10.83 ، 3.01 ملغم/لتر على التوالي وبفترات زمنية 15 ، 30 ، 45 ، 60 ، 75 ، 90 ، 120 يوم . وظهر من نتائج البحث ان تركيز ايون SCN⁻ خلال مراحل الحلب المختلفة كان غير كافياً لتنشيط فعالية نظام LPS وهذا ما يتطلب اضافة ايون SCN⁻ وببروكسيد الهيدروجين H₂O₂ بالتركيزات الموصى بها من قبل الاتحاد الدولي للابلان IDF (1988) والتي تبلغ 14 ملغم/لتر و30 ملغم/لتر على التوالي لغرض حفظ الحليب.

تاريخ استلام البحث: 2007/6/3

المقدمة

من مجموع بروتينات مصّل الحليب ويتّصف بمقاومته نسبياً لدرجات الحرارة الا انه يفقد فعاليته في درجة حرارة البسترة ويكون مقاوم لقيم الاس الهيدروجيني الاقل من 3 (Gothefors و Marklund ، 1975) . تتباين فعالية هذا الانزيم في الحليب بالعديد من العوامل مثل السلالة ، العمر ، مرحلة الحلب ، فصل السنة والحالة التغذوية والصحية للحيوان (Saadde Schoos وآخرون ، 1999) . ان فعالية انزيم LPO في حليب الاغنام نراوح ما بين 0.14 ، 2.38 وحدة/مل (Medina وآخرون ، 1989) وفي حليب الجمال 1.5 وحدة/مل وان نظام LPS في حليب الجمال مشابه لما هو موجود في حليب الابقار (El-Agamy وآخرون ، 1992) . ان ايون SCN⁻ يشترك في الدم اذ يكون تركيزه فيه عشرة اضعاف تركيزه في الحليب (Korhonen ، 1977) . وذكر Gupta وآخرون (1986) و Wolfson و Sumner (1993) ان تركيز ايون SCN⁻ يختلف باختلاف النظام الغذائي للحيوان والسلالة والحالة الصحية وان تركيزه

يعتبر نظام LPS من المواد الحافظة الطبيعية التي وظفت بنجاح لعاقة النشاط البكتيري في الحليب (Bjorck ، 1987) . واستخدمت رسمياً في العديد من البلدان بوصفها طريقة للحفظ وذلك بعد اقرارها كطريقة لحفظ الحليب من قبل منظمتي FAO/WHO (Claesson ، 1996) . ان الفعل التنشيطي لنظام LPS يتم من خلال اكسدة ايون SCN⁻ الى هايپوثايوسيانيات OSCN⁻ بفعل انزيم LPO وبوجود H₂O₂ (Wolfson و Sumner ، 1993) وان نظام LPS له تأثير قاتل للاحياء المسببة لفساد الحليب ضمن مجموعة البكتريا السالبة لصبغة كرام Santos وآخرون ، 1994 و Zapico وآخرون ، 1995) ولها فعل تثبيطي تجاه مجموعة البكتريا الموجبة لصبغة كرام (Kamau وآخرون ، 1990 و Zapico وآخرون ، 1993) . ويعتبر انزيم LPO من الانزيمات المؤكسدة على حساب H₂O₂ ويفرز من الغدة البنينة والدمعية وكذلك للعباية ومتشابه بخصائصه من الناحيتين المناعية والكيميائية ويشكل 1%

ملغم/لتر وذكرنا Metwally و Nasr (1992) ان تركيز H_2O_2 تكون منخفضة جدا في الحليب الطازج 2-4 مايكروغرام/مل وهذه الكمية لا تكفي لتنشيط نظام LPS لهذا فهناك حاجة لاضافته من مصادر خارجية .

ولقلة الدراسات على مكونات نظام LPS في حليب الاغنام والجاموس والجمال بعد الولادة مباشرة وخلال مرحلة الحلب لذا فقد هدف البحث الى دراسة فعالية الانزيم LPO وتركيز ايون SCN^- وبمراحل الحلب المختلفة لمعرفة التغيرات التي تحدث على هذه المكونات وكفاءة نسب تواجدتها في الحليب بصورة تنشط نظام LPS حيث ان كمية SCN^- و H_2O_2 اللازمة لحفظ الحليب صغيرة جدا فهي تقدر بـ 12 جزءا من المليون من SCN^- وحوالي 8 اجزاء من المليون من H_2O_2 (Reiter و Harnuiv ، 198).

مواد العمل وطرقه

الموصوفة من قبل Whitaker (1972) وعلى طول موجي قدره 470 نانوميتر قدر ايون SCN^- على الطريقة المذكورة من قبل IDF (1988) وقدر الامتصاص في طول موجي مقداره 460 نانوميتر وقورن مع المنحنى القياسي للثايوسيانييت واستخدم اختبار دنكن لايجاد مدى الفروقات تحت مستوى احتمال ($0.05 \geq$) اذ استخدم برنامج SAS (1998) لاجراء التحليل الاحصائي للبيانات.

النتائج والمناقشة

Althaus وآخرون (2001) ان هذا الاختلاف قد يعود الى صنف الحيوان ونوع التغذية وظروف الدراسة نفسها ومن الجدول اعلاه يلاحظ انخفاض في فعالية الانزيم في حليب الجاموس من 1.18 وحدة/مل عند 6 ساعات من الولادة لتصل الى 0.51 وحدة/مل بعد 48 ساعة من الولادة وهذا يطابق لما وجدته كل من (Kumer و Mathur، 1994). وفي حليب الجمال يظهر الانخفاض.

لا يتأثر بكمية الحليب المنتج وانما بالحالة الصحية للضرع . اشار Korhonen (1980) ان تركيز ايون SCN^- في لباً الابقار هو 1.27 ملغم/لتر وان التغذية على النباتات الصليبية تعطي حليب ذو تركيز عال من SCN^- يتراوح ما بين 1-20 جزء بالمليون بالمقارنة مع حليب الحيوانات المغذاة على العليقة الجافة في الشتاء ويبلغ تركيزه في حليب الاغنام ما بين 10.3-20.6 جزءا من المليون (Medina وآخرون ، 1989) . واشار AbdEl-Ghani و Sayed (1997) ان لفردية الحيوان والفترة الفاصلة بين الحلبتين تؤثر تأثير كلي في محتوى الحليب الجاموسي من ايون SCN^- اذ بلغت في حليب الحلبة الصباحية والمساوية 5.9 و 8.94 ملغم/لتر على التوالي ، بينما في حليب الجمال فقد ذكر El-Agamy وآخرون (1992) ان تركيز الايون بلغ 0.22

اخذت عينات فردية لحليب الاغنام والجاموس والجمال بواقع عشرة عينات لكل نوع من اطراف محافظة ينوى وحفظت بالتلج المجروش لحين اجراء التحليل ولفترات لزمنية 6 ، 12 ، 24 ، 48 ساعة بعد الولادة وكذلك درس تأثير مرحلة الحلب خلال 15 ، 30 ، 45 ، 60 ، 75 ، 90 ، 105 ، 120 يوم بعد الولادة في فعالية انزيم LPO الذي استخلص من الحليب على وفق الطريقة الموصوفة من قبل Al-Mashikhi و Nakai (1987) . تم تقدير الفعالية الانزيمية على الطريقة

يتبين من الجدول (1) من نتائج التحليل الاحصائي ان لوقت الحلب بعد الولادة لفرات تحليل مختلفة (6 ، 12 ، 24 ، 48) ساعة حدوث انخفاض معنوي على فعالية انزيم LPO في كل من حليب الاغنام والجاموس والجمال ولوحظ نقصان تدريجي لفعالية الانزيم بعد 12 ساعة من الولادة في حليب الاغنام اذ بلغت الفعالية 1.65 وحدة/مل ووصل الانخفاض الى 1.33 وحدة/مل بعد 48 ساعة من الولادة وكانت هذه القيم اعلى من مما توصل اليه

جدول (1) مقارنة فعالية انزيم اللاكتوبيروكسيديز LPO (وحده/مل) في لبأ حليب الاغنام والجاموس والجمال في اوقات حلب مختلفة والتداخل بينهما

نوع الحليب	وقت الحلب × نوع الحليب			متوسط وقت الحلب
	حليب اغنام	حليب جاموس	حليب جمال	
وقت الحلب (ساعة)	أ ب	د و	أ 2.13	1.72 أ
6	1.87	0.96 د و	1.81 أ ج	1.47 أ ب
12	1.65 أ د	0.71 هـ و	1.40 ب د	1.22 ب ج
24	1.55 أ د	0.51 و	1.0 هـ و	0.94 ج
48	1.33 ج و	0.84 ب	1.58 أ	
متوسط نوع الحليب	1.55 أ			

* القيم التي تحمل احرفا مختلفة يوجد بينها فروق معنوية عند مستوى احتمال ($0.05 > P$).

يلاحظ من نتائج التحليل الاحصائي مرء الجدول (2) ان لفترات الحلب بعد الولادة تأثيرا معنويا على تركيز ايون SCN- لكل من حليب الاغنام والجاموس والجمال اذ بلغ تركيز الايون في حليب الاغنام 10.95 ملغم/لتر بعد 6 ساعات وانخفض التركيز انخفاضاً معنوياً ليصل الى 7.08 ملغم/لتر بعد 48 ساعة وهذا يتفق ما ما وجدته Althaus وآخرون (2001) بانخفاض القيم مع تقدم مرحلة الحلب. ولوحظ في الحليب الجاموسي ان تركيز ايون SCN- يبلغ 8.44 ملغم/لتر بعد 6 ساعات من الولادة والذي انخفض معنوياً ليصل الى 5.01 ملغم/لتر بعد 48 ساعة من الولادة وتتفق هذه النتائج مع ماذكره Thakar و Dave (1986) الذين ذكروا ان ايون SCN- يبلغ في 5.5-6 ملغم/لتر في حليب الجاموس .

في فعالية انزيم LPO بعد 6 ساعات (2.13 وحدة/مل) ليصبح 1.00 وحدة/مل بعد 48 ساعة من الولادة . وتبين نتائج التحليل الاحصائي ان لنوع الحيوان تأثير معنوي على معدل فعالية الانزيم اذ ظهرت فروقات معنوية بين حليب الجاموس وحليب كل من الاغنام والجمال 0.84 و 1.55 و 1.58 وحدة/مل على التوالي ، وهذا يرجع لنوع الحيوان او التغذية او السلالة ، وهذا يرجع لنوع الحيوان او التغذية او السلالة ، وفي حليب الاغنام يوضح الجدول ان هناك تأثير معنوي لمعدل وقت الحلابة بعد الولادة في فعالية الانزيم اذ بلغ 1.72 وحدة/مل بعد 6 ساعات وانخفضت هذه الفعالية الى 0.94 وحدة/مل بعد 48 ساعة. وهذا يتفق مع ما ذكره Gaya وآخرون (1991) حيث وجدوا انخفاض معنوي لفعالية الانزيم مع تقدم مرحلة الحلب .

جدول (2) مقارنة تركيز ايون الثايوسيانيات SCN⁻ (ملغم/مل) في لبأ حليب الاغنام والجاموس والجمال في اوقات حلب مختلفة والتداخل بينهما

نوع الحليب	وقت الحلب × نوع الحليب			متوسط وقت الحلب
	حليب اغنام	حليب جاموس	حليب جمال	
وقت الحلب (ساعة)	أ 10.95	أ ب 8.44	د 0.93	6.77 أ
6	9.04 أ ب	ب ج 6.59	د 0.66	5.43 أ ب
12	6.26 ب ج	ج 4.41	د 0.47	3.83 ب
24	7.08 ب ج	ج 5.01	د 0.63	4.24 ب
48	8.42 أ	ب 6.11	ج 0.67	
متوسط نوع الحليب				

* القيم التي تحمل احرفا مختلفة يوجد بينها فروق معنوية عند مستوى احتمال ($\alpha > 0.05$).

ما ذكره Althaus وآخرون (2001) بانخفاض تركيز الايون في اللبأ ومن ثم ارتفاع تركيزه في الحليب الطبيعي ويوضح الجدول (3) ان لمرحلة الحلب تأثير معنوي على فعالية انزيم LPO في حليب الاغنام لفترات (15 ، 30 ، 45 ، 60 ، 75 ، 90 ، 105 ، 120) يوماً حيث بلغت فعالية الانزيم 2.78 وحدة/مل بعد 15 يوم من الولادة والذي انخفض معنوياً الى 1.52 وحدة/مل خلال 75 يوم من مرحلة الحلب ثم ارتفع الفعالية بعد 105 يوم الى 2.64 وحدة/مل وانخفض الى 1.95 وحدة/مل بعد 120 يوم من الولادة . وهذا يتفق مع مل ذكره Reither (1985) بان هنالك انخفاض في فعالية الانزيم في اللبأ يتبعها زيادة بعدها انخفاض في مستوى ثبات الانزيم خلال مرحلة الحلب ووجد الباحث Zapico وآخرون (1991) انخفاض في فعالية الانزيم في حليب الماعز بعد الولادة ثم زيادتها خلال مرحلة الحلب اللاحقة والبالغة 150 يوم وبمستوى فعالية 2.07 وحدة/مل .

جدول (3) مقارنة انزيم اللاكتوبيروكسيديد LPO (وحدة/مل) في حليب الاغنام والجاموس والجمال خلال مراحل حلب مختلفة والتداخل بينهما

متوسط مرحلة الحلب	مرحلة الحلب × نوع الحليب			نوع الحليب مرحلة الحلب (يوم)
	حليب جمال	حليب جاموس	حليب اغنام	
2.16 د هـ	2.00 د ج	1.70 ز ج	2.78 ب ج	15
3.30 أ ب	2.99 ب و	3.28 أ و	3.64 أ ج	30
3.50 أ	2.62 ج ح	4.44 أ	3.45 أ د	45
2.57 ج د	1.95 هـ ح	3.33 أ هـ	2.42 ج ح	60
1.69 هـ	1.38 ح	2.18 ج ح	1.52 ز ح	75
2.25 ج هـ	1.61 ز ح	3.01 ب ي	2.15 ح	90
2.97 أ ج	2.18 ج ح	4.10 أ ب	2.64 ج و	105
1.74 هـ	1.58 ز ح	1.82 و ح	1.95 هـ ح	120
	2.04 ب	2.98 أ	2.57 أ	متوسط نوع الحليب

* القيم التي تحمل احرفا مختلفة يوجد بينها فروق معنوية عند مستوى احتمال ($\alpha > 0.05$).

وارتفعت الفعالية الى 4.44 وحدة/مل بعد مضي 45 يوماً ثم انخفضت الى 2.18 وحدة/مل بعد مضي 75 يوماً

وبالنسبة لحليب الجاموس فقد بلغت فعالية انزيم LPO 1.70 وحدة/مل بعد 15 يوم من مرحلة الحلب

كما لوحظ وجود تذبذب في فعالية الانزيم خلال مرحلة الحلب اذ بلغت اعلى فعالية للانزيم خلال 45 يوماً لتصل الى 3.50 وحدة/مل وان اقل فعالية كانت 1.69 وحدة/مل خلال 75 يوماً من مرحلة الحلب، ولم تكن هناك فروقات معنوية بين هذه الفترة ونهاية مرحلة الحلب البالغة 120 يوماً اذ بلغ تركيز الانزيم 1.74 وحدة/مل و هذا يتفق مع ما ذكره Reiter (1985) .

ويبين الجدول (4) ان هنالك تأثيراً معنوياً لمرحلة الحلب في تركيز ايون SCN⁻ وبلغ تركيز الايون في حليب الاغنام 4.69 ملغم/لتر خلال 15 يوم من مرحلة الحلب ثم ارتفع الى 8.48 ملغم/لتر خلال 105 يوماً ومن ثم انخفض الى 5.57 ملغم/لتر في نهاية الفترة البالغة 120 يوماً وهذا يتفق مع ما وجدته Althaus وآخرون (2001) و Medina وآخرون (1989) .

جدول (4) مقارنة تركيز ايون الثايوسيانيت SCN⁻ (وحده/مل) في حليب الاغنام والجاموس والجمال خلال مراحل حلب

مختلفة والتداخل بينهما

متوسط مرحلة الحلب	مرحلة الحلب × نوع الحليب			نوع الحليب مرحلة الحلب (يوم)
	حليب جمال	حليب جاموس	حليب اغنام	
5.71 ب	2.35 و	10.09 أب	4.69 د و	15
5.23 ب	2.05 و	9.52 ب	4.136 د و	30
5.69 ب	2.19 و	9.72 ب	5.17 د هـ	45
7.32 أ	3.59 د و	10.20 أب	8.17 ب	60
7.89 أ	3.29 د و	12.64 أ	7.76 ب ج	75
8.06 أ	3.67 د و	12.32 أ	8.20 ب	90
8.45 أ	4.43 د و	12.45 أ	8.48 ب	105
5.95 أ	2.54 هـ و	9.75 ب	5.57 ج د	120
	3.01 ج	10.83 أ	6.52 ب	متوسط نوع الحليب

* القيم التي تحمل احرفاً مختلفة يوجد بينها فروق معنوية عند مستوى احتمال ($0.05 > P$) .

تحول ايون SCN⁻ الى الهايبيوثايسيانيت OSCN الضار للبكتريا وينخفض تركيز الايون الى 9.75 ملغم / لتر في نهاية فترة الحلب البالغة 120 يوماً وأثرت مرحلة الحلب تأثيراً معنوياً على تركيز ايون SCN⁻ في حليب الجمال اذ ازداد تركيزه خلال مرحلة الحلب ليبلغ 2.35 ملغم/لتر خلال 15 يوماً ثم ارتفع التركيز حتى وصل الى

الى 1.82 وحدة/مل بعد مضي 120 يوماً من مرحلة الحلب ويتفق هذا مع ما توصل اليه Kumar و Mathur (1994). كما يوضح الجدول (3) فروقات معنوية لفعالية انزيم LPO في حليب الجمال خلال مرحلة الحلب وتبلغ الفعالية 2 وحدة/مل خلال 15 يوماً وانخفضت الى 1.61 وحدة/مل بعد مضي 90 يوماً ثم ارتفعت معنوياً الى 2.18 وحدة/مل بعد مضي 105 يوماً من الحلب ومن ثم انخفضت الى 1.58 وحدة/مل في نهاية الفترة 120 يوم وهذا يتفق مع ما ذكره Barbour وآخرون (1984) واختلف متوسط نوع الحليب اختلافاً معنوياً في محتواه من انزيم الـ LPO في كل من حليب الاغنام والجاموس مقارنة مع حليب الجمال اذ بلغت 2.57 و 2.98 و 2.041 وحدة/مل على التوالي وهذا يرجع لنوع الحيوان والتغذية (Saadde Schoos) وآخرون ، (1999) .

ويلاحظ من الجدول (4) بان مرحلة الحلب اثرت تأثيراً معنوياً على تركيز ايون الـ SCN⁻ في حليب الجاموس اذ بلغ التركيز 10.09 ملغم/لتر بعد 15 يوماً من الولادة ليصل لاعلى مستوى له 12.64 ملغم / لتر بعد مضي 75 من الحلب يقابل ذلك انخفاض في فعالية الانزيم خلال تلك الفترة في الجدول (3) مما ادى الى بطئ

Schoos وآخرون (1999) ويؤثر متوسط مرحلة الحليب تأثيراً معنوياً على تركيز ايون SCN- اذ يزداد تركيز الايون للفترات 60 ، 75 ، 90 ، 105 يوم ليصل الى 7.32 ، 7.89 ، 8.06 ، 8.45 ملغم/لتر على التوالي ومن ثم ينخفض في نهاية الفترة الى 5.95 ملغم/لتر وهذا يتفق مع ما لاحظته Medina وآخرون (1989) و Althaus وآخرون (2001) . ويستنتج من نتائج البحث ان تركيز ايون الـ SCN- خلال مراحل الحليب المختلفة كان مختلفاً معنوياً في حليب الاغنام والجاموس والجمال وكان تركيزه غير كافياً لتنشيط فعالية نظام LPS مما يستوجب اضافة ايون الثاوسيوانيت وبيروكسيد الهيدروجين للتركيز الموصى بها من قبل الاتحاد الدولي للابلان IDF (1988) والبالغة 14 ملغم / لتر و 30 ملغم / لتر على التوالي لغرض حفظ الحليب في المناطق الحارة .

الجمال اذ ازداد تركيزه خلال مرحلة الحليب ليلبلغ 2.35 ملغم/لتر خلال 15 يوماً ثم ارتفع التركيز حتى وصل الى اعلى قيمة 4.43 ملغم/لتر خلال 105 يوماً من مرحلة الحلابة ومن ثم انخفض تركيز الايون الى 2.45 ملغم/لتر في نهاية الفترة البالغة 120 يوماً . لوحظ مما سبق بأن هناك زيادة في سلوك ايون SCN- خلال مراحل الحلابة المختلفة ومن ثم انخفاض في نهاية مرحلة الحلابة ويكون انخفاضه مصحوب مع زيادة او نقصان سلوك الانزيم في جدول (3) وهذا ما توصل اليه الباحثون عند دراستهم لحليب الماعز ايضاً (Reitwer ، 1985) وحليب الاغنام و (Althaus وآخرون ، 2001) . ويوضح الجدول (4) التأثير المعنوي لمتوسط نوع الحليب على تركيز ايون SCN- خلال مرحلة الحليب اذ بلغ في حليب الاغنام والجاموس والجمال 6.52 ، 10.83 و 3.01 ملغم/لتر على التوالي وهذا قد يرجع الى تأثير نوع الحيوان والتغذية والسلالة وفصل السنة ويتفق هذا مع ما ذكره Saadde

المصادر

- AbdEl-Ghani , S. and A.F. Sayed (1997). Natural thiocyanate content and optimum conditions for activation of lactoperoxidase system in raw buffalo milk. Egypt. J. Dairy Sci. 25 : 241-250.
- Al-Mashikhi, S. and S. Nakai (1987). Isolation of bovine immunoglobins and lactoferrin from whey proteins by gel filtration techniques. J. Dairy Sci. 70 : 2486-2492.
- Althaus, R.L., M.P. Molina and N. Fernandez (2001). Analysis time and lactation stage influence on lactoperoxidase system components Dairy ewe milk . J. Dairy Sci. 84 : 1829 – 1835.
- Barbour, E.K., N.H. Nabbut., W.M. Ferrichs and H.M. Al-Nakhli (1984). Inhibition of pathogenic bacteria by Camel's milk : relationship whey lyozyme and stage of lactation. J. of Food protection. 47 : 838-840.
- Bjorck, L. (1987). Preservation of milk by chemical means International Dairy Federation, Bulletin 221 , Session B, 1040 Brussels (Belgium).
- Claesson, O. (1996). The use of the Laetoperoxidase system in presration of raw milk. Seminar. Swedish Univ. of Agric. Sci-Nov. 1996.
- El-Agamy, E., R. Ruppanner, A. Ismail , C. Champagne and R. Assaf (1992). Antibacterial and antiviral of Camel milk protective proteins . J. Dairy Research . 59 : 169-175.
- Gaya, P., M. Medina and M. Nunez (1991). Effect of the lactoperoxidase system on *Lysteria monocytogenes* behavior in raw milk at refrigeration temperatures. Appl. Environ Microbiol . 57 : 3355-3360.
- Gothefors, L. and S. Marklund. (1975). lactoperoxidase activity in human milk and in saliv of new born infants. Infect. Immun. 11 : 1210-1215.
- Gupta, V.K, R.S. patel , G.R. patil , S. Singh and B.N. Mathur (1986) Preservation of milk with hudrogen peroxide and lactoperoxidase / thiocyanate / hydrogen peroxide system. Indian J. Dairy Sci. 39 : 269-276.

- IDF (1988). International Dairy Federation. Code of practice for raw preservation of raw milk by the lactoperoxidase system. Bull . No.234,P.15.
- Kamau, D. N., S. Doores , and K. M. Pruitt. (1990). Antibacterial activity of the lactoperoxidase system against *Listeria monocytogenes* and *Staphylococcus aureus* in milk . J. Food. Prot. 53 : 1010-1014.
- Korhonen, H. (1980). Anew method for preserving raw milk. The lactoperoxidase antibacterial system. World animal Review 35 : 23-29.
- Korhonen, H.(1977). Antimicrobial factors in bovine colostrum. J. Sci. Agric. Soc. Finland . 49 : 434-439.
- Kumar, S. and B. N. Mathur (1994). Lactoperoxidase activity in raw buffalo milk. Indian J. Dairy Sci. 47 : 806-807.
- Medina, M., P. Gaya and M. Nunez. (1989). The lactoperoxidase System in ewe milk : levels of lactoperoxidase and thiocyanate. Lett. App. Microbiol. 8 : 147-149.
- Metwally, M.M.K and M.M. Nasr (1992). Preservation for raw milk activation of the lactoperoxidase system, Egypt. J. Fd. Sci. 20 : 175-196.
- Pruitt K.M. and J.O tenovuo . Immunology series 27: 123 – 141 New Yourk: Marcel Dekker Inc.
- Reiter, B. and G. Harnulv (1984). lactoperoxidase antibacterial system : natural occurrence , biological function and practical application . J. Food Prot. 47 : 724-732.
- Reiter, B.(1985). Lactoperoxidase system of bovin milk In : The lactoperoxidase system: chemistry and Biological Significance , Pruitt K.M. tenovuo J.O (ed). Immunology series. 27 : 123-141 New York : Marcel Dekker Inc.
- Saadde Schoos, S., G. Oliver and F.M. Fernandez. (1999). Relationship between lactoperoxidase system components in Creole goat milk. Small Ruminant Research 32 : 69-75.
- Santos, J.A.,C. Gonzalez, M.L. Garcia-Lopez., M.C. Garcia – Fernandez ., and A. Otero. (1994). Antibacterial activity of the lactoperoxidase system against *Aeromonas hydrophila* in broth , skim milk and ewe milk . Lett . Appl. Microbial . 19 : 161-164.
- SAS User's Guide : Statistics . Version 6.12 Wdition . 1998 . SAS Inst . Inc . Cary , NC.
- Thakar, R.P. and J.M. Dave (1986). Application of the activated lactoperoxidase - thiocyanate – hydrogen peroxide system in enhancing the keeping quality of raw buffalo milk at higher temperatures. Milchwissenschaft 41 : 20 – 23 .
- Whitaker, J.R. (1972). Principle of enzymology for the food science. Marcel Dekkarine. New York.
- Wolfson, L.M. and S.S. Sumner (1993). Antimicrobial activity of the lactoperoxidase system. Areview -J- Food Prot. 56 : 887-892.
- Zapico , P., P. Gaya , M. Nunez, M. Medina . (1995). Activity of Goat's milk lactoperoxidase system on *Pseudomonas Fluorescens* and *Escherichia coli* at refrigeration temperatures . J. Food Prot. 58 : 1136-1138.
- Zapico, P., P. Gaya, M. De paz, M. Nunez, and M. Medina (1991). Influence of breed, animal and day of lactation on Lactoperoxidase system components in goat milk . J. Dairy Sci. 74 : 783 – 787.
- Zapico, P.,P. Gaya , M. Nunez Medina. (1993). Goat's milk lactoperoxidase system against *Listeria monocytogenes*. J. Food. Prot. 56 : 988-990.

A COMPARATIVE STUDY OF THE LACTOPEROXIDASE SYSTEM AND THE EFFECT OF THE LACTATION STAGE ON THE EWE , BUFFALO AND CAMEL MILK

ABSTRACT

Sumia Kh. Badwi

Nazar F.M.Al-Jalili

The lactoperoxidase System (LPS) was studied in milking Ewes ,Buffalos and Camles through measuring the activation of lactoperoxidase enzyme (LPO) and the concentration of the thiocyanate ions (SCN) in the milk of the individual animals under study : ten from each kind (species) . the milk samples were kept in crushed ice till the time of the analysis . These samples were taken after birth in 6, 12 , 24 and 48 hours intervals . It was notices that the activity of the LPO was decreased after 48 hours from milking reaching 1.33 , 0.51 and 1.01 unit / ml in Ewes , Buffalos and Camels respectively . The mean time of milking had its effects on the activity of the LPO enzyme reaching 1.72 , 1.47 , 1.22 and 0.94 unit/ml respectively at the time intervals was mentioned above . A decrease in the concentration of the SCN- ion was significantly noticed after 24 hours reaching 6.62 , 4.41 and 0.47 in the colostrums of Ewes , Buffalos and Camels respectively .The mean time of milking and the type of the colostrums had affected significantly on the activity of the SCN- ion in milking Ewes , Buffalos and Camels . the change in the Lactoperoxidase System LPS was also studied through out the milking stage and the average of the activity of the LPO enzyme was significant among the milk of Ewes , Buffalos and Camels reaching 6.52 , 10.83 and 3.01 respectively at time intervals 15, 30 , 45 , 60 , 75 , 90 , 105 and 120 days . the present study shows that the concentration of the SCN- ion during the different stages of milking was sufficient to activate the effect of the LPS System . This requires an addition of SCN- ion and hydrogen peroxide to the milk in concentration recommended by the international Dairy Federation (1988) which are 14 mg/L and 30 mg/L for the SCN- ion and hydrogen peroxides respectively to achieve a successful preservation of the milk.