

عنوان	فهرست
چکیده ..	۱
فصل اول: مقدمه و هدف	۴
فصل دوم: مروری بر منابع	۸
الف- فعالیت حرکتی معده (شیردان)	۸
الف-۱- سرعت تخلیه معده	۹
الف-۲- کنترل حرکات معده	۹
الف-۳- روش‌های ارزیابی میزان تخلیه معده	۱۱
الف-۳-۱- تصویربرداری تشخیصی	۱۲
الف-۳-۱-۱- رادیوگرافی	۱۲
الف-۳-۱-۱-۱- باریم مایع	۱۳
الف-۳-۱-۱-۲- باریم مخلوط با غذا	۱۴

عنوان	
الف-۲-۱-۳- رادیوسیتی گرافی	۱۴
فهرست	
صفحه	
الف-۲-۳- اولتراسونو گرافی	۱۶
الف-۲-۳- مقاومت الکتریکی	۱۷
الف-۲-۳- مطالعات به کمک ردیاب‌ها	۱۸
الف-۲-۳-۱- ردیاب‌های معده‌ای (رودهای)	۱۸
الف-۲-۳-۲- ردیاب‌های تنفسی	۱۹
الف-۲-۳-۱- نشانگرهای فاز مایع	۲۰
الف-۲-۳-۲- نشانگرهای فاز جامد	۲۰
الف-۲-۳-۳- ردیاب‌های پلاسما (آزمایش جذب استامینوفن)	۲۱
ب- داروهای پرکیتیک معده‌ای- رودهای	۲۳
ب-۱- کولینومیمتیک‌ها	۲۴

ب-۱-۱- عوامل پاراسمپاتومیمتیک با اثر مستقیم ..... ۲۴

ب-۱-۱-۱- بتانکول ..... ۲۴

عنوان ..... فهرست

صفحه

ب-۱-۲- عوامل پاراسمپاتومیمتیک با اثر غیر مستقیم ..... ۲۵

ب-۱-۲-۱- نئوستیگمین ..... ۲۵

ب-۲- آنتاگونیست‌های آدرنرژیک ..... ۲۶

ب-۲-۱- یوهیمبین ..... ۲۶

ب-۲-۲- فنوتیازین‌ها (آسپرومازین) ..... ۲۶

ب-۳- بنزامیدها ..... ۲۷

ب-۳-۱- متوكلوپرامید ..... ۲۷

ب-۳-۲- سیزپراید ..... ۲۸

ب-۴- آنتاگونیست‌های دوپامین ..... ۲۸

۲۸ ..... ب-۴- دومپریدون

۲۹ ..... ب-۵- لیدوکائین

فهرست

عنوان

صفحه

۲۹ ..... ب-۶- ماکرولیدها

۳۰ ..... ب-۶-۱- خصوصیات آنتی بیوتیکی اریترومایسین

۳۰ ..... ج- وضعیت ایمنی گوساله نوزاد

۳۲ ..... ج-۱- نقص در انتقال ایمنی

۳۵ ..... ج-۲- پیشگیری از FPT

۳۶ ..... د- آغوز

۳۶ ..... د-۱- تعریف آغوز

۳۷ ..... د-۲- تولید آغوز

۳۸ ..... د-۳- ترکیب آغوز

د-۳-۱-۱- ایمونوگلوبولین‌ها ..... ۴۰

د-۳-۱-۲- اندازه‌گیری ایمونوگلوبولین‌ها ..... ۴۶

عنوان	فهرست
عنوان	صفحه

د-۳-۱-۱-۱- آزمایش کدر شدن سولفات روی ..... ۴۶

د-۳-۱-۲- آزمایش زمان لخته شدن گلوتارآلدئید ..... ۴۷

د-۳-۱-۳- فعالیت گاماگلوتامیل ترانسферاز (GGT) سرم ..... ۴۷

د-۳-۱-۴- ایمونودیفیوژن شعاعی ..... ۴۷

د-۳-۱-۵- الایزا ..... ۴۸

د-۴- تأثیر افزایش تخلیه شیردان بر جذب ایمونوگلوبولین‌های آغوز ..... ۴۹

فصل سوم: مواد و روش کار

الف- مواد و وسایل مورد استفاده ..... ۵۲

الف-۱- وسایل مورد استفاده ..... ۵۲

الف-۲- مواد مورد استفاده ..... ۵۳

ب- تهییه بانک آغوز گاوی ..... ۵۳

عنوان ..... فهرست

صفحه

ج- انتخاب نمونه و طراحی مطالعه ..... ۵۳

د- جایگاه و تغذیه گوساله ها ..... ۵۴

ه- خون گیری ..... ۵۵

و- پایش سلامت عمومی گوساله ها ..... ۵۹

ز- اندازه گیری غلظت استامینوفن ..... ۶۹

ز-۱- تعیین سرعت تخلیه شیردان ..... ۷۰

ح- اندازه گیری ایمونو گلوبولین G ..... ۶۱

۶۱ ..... ح-۱- اجزای کیت

۶۲ ..... ح-۲- مراحل اندازه‌گیری ایمونوگلوبولین G

۶۴ ..... ط- اندازه‌گیری ایمونوگلوبولین قام

۶۴ ..... ط-۱- روش کدورت سنجی سولفات روی

۶۵ ..... ی- تهیه آنتی سرم گاوی فوق ایمن ضد RBC ماکیان (CRBC)

عنوان ..... فهرست

صفحه

۶۵ ..... ی-۱- تهیه سوسپانسیون گلبول قرمز ماکیان

۶۵ ..... ی-۲- تولید پادتن ضد CRBC در گاو

۶۶ ..... ی-۳- اندازه‌گیری میزان جذب ایمونوگلوبولین ها

۶۶ ..... ی-۳-۱- روش هماگلوتیناسیون

۶۷ ..... ک- تجزیه و تحلیل آماری

۶۹ ..... فصل چهارم: نتایج

الف- جذب استامینوفن و تخلیه شیردان	۶۹
ب- مقادیر ایمونوگلوبولین G	۷۲
ج- مقادیر ایمونوگلوبولین Tam	۷۳
د- میزان جذب پادتن ضد CRBC اضافه شده به آغوز	۷۴

فصل پنجم: بحث و نتیجه گیری

فهرست منابع

عنوان	فهرست
صفحه	
چکیده انگلیسی	۹۹

جدول					
فهرست جداول					
صفحه					
آغوز	در	موجود	مهم	مواد	: ۱-۲
	۳۸.....			گاو.....	
۲-۲:	مقدار	ایمونوگلوبولین‌های	موجود	در سرم و ترشحات	پستانی
				۴۵.....	گاو.....
۱-۴:	شاخص‌های	تخلیه	سرعت	شیردان	گوساله‌ها
					از خوراندن
			۷۰ .....		آغوز.....

- ۴-۲: مقدادیر استامینوفن پلاسما (میکروگرم در میلی لیتر) در گروههای مختلف در طول مدت آزمایش ..... ۷۱
- ۴-۳: غلظت ایمونوگلوبولین تام (گرم در لیتر) در گروههای مختلف در طول مدت آزمایش ..... ۷۳
- ۴-۴: عیار غلظت پادتن ضد CRBC در گروههای مختلف در طول مدت آزمایش ..... ۷۴

نمودار فهرست نمودار

صفحه

۴-۱: تغییرات غلظت استامینوفن در گروههای مختلف در طول مدت آزمایش ..... ۷۱

۴-۲: تغییرات غلظت سرمی ایمونوگلوبولین G (گرم در لیتر) در گروههای مختلف در طول مدت آزمایش ..... ۷۲

فهرست تصاویر

تصویر

صفحه

۳-۱: بانک آغوز و همگن‌سازی آن بعد از جمع‌آوری ..... ۵۶
۳-۲: فریزر حاوی آغوز منجمد در دمای -۲۰ درجه سانتی‌گراد ..... ۵۷
۳-۳: شماره‌گذاری گوساله‌ها ..... ۵۷
۳-۴: نگهداری گوساله‌ها در جایگاه‌های انفرادی ..... ۵۸
۳-۵: قرار دادن کاتتر در ورید و داج گوساله ..... ۵۸
۳-۶: سانتریفیوژ نمونه‌ها ..... ۵۸

## چکیده

نام خانوادگی: قریشی	نام: سید مرتضی	شماره دانشجویی: ۱۰۲۸۹۸۰
عنوان پایان نامه: اثر سیز اپراید، بتانکول و اریترومایسین در جذب ایمونو گلوبولین های آغوز در گوساله های نوزاد		
استاد راهنما: دکتر محمد نوری، دکتر آریا رسولی		
استاد مشاور: دکتر مسعود قربانپور		
درجه تحصیلی: دکترای تخصصی	رشته: بیماری های داخلی دام های بزرگ	دانشگاه: شهید چمران اهواز
دانشکده: دامپزشکی	گروه: علوم درمانگاهی	تعداد صفحه: ۹۹
تاریخ فراغت از تحصیل: ۱۳۹۳/۱۰/۲۴		
کلیدواژه ها: اریترومایسین، سیز اپراید، بتانکول، پرو کیتیک، ایمونو گلوبولین، گوساله		
داروهای پرو کیتیک دارای توانایی بالایی در افزایش تخلیه شیرдан هستند. هدف از این مطالعه، بررسی اثر تجویز خوارکی داروهای اریترومایسین، سیز اپراید و بتانکول به عنوان عوامل افزایش دهنده سرعت تخلیه شیردان در جذب ایمونو گلوبولین های آغوز در گوساله های نوزاد است. برای این کار بانک آغوز از گاو های هولشتاین چند شکم زائیده بلا فاصله بعد از زایمان تهیه گردید. تعداد ۲۴ رأس گوساله نوزاد در چهار گروه شش رأسی شامل سه گروه درمانی و یک گروه شاهد تقسیم بندی شدند. گوساله ها در گروه کترول ۳ لیتر از بانک آغوز گاوی محتوی		

استامینوفن (۵۰ میلی‌گرم برحسب کیلوگرم وزن بدن) و آنتی‌سرم فوق ایمن ضد گلبول قرمز ماکیان (به میزان ۵ درصد) به وسیله لوله مری دریافت کردند. در سه گروه درمانی ۱، ۲ و ۳ به ترتیب اریترومایسین (۲۰ میلی‌گرم برحسب کیلوگرم وزن بدن)، سیزابراید (۰/۵ میلی‌گرم برحسب کیلوگرم وزن بدن) و بتانکول (۰/۵ میلی‌گرم برحسب کیلوگرم وزن بدن) به ۳ لیتر آغوز محتوی استامینوفن (۵۰ میلی‌گرم برحسب کیلوگرم وزن بدن) و همچنین آنتی‌سرم فوق ایمن ضد گلبول قرمز ماکیان (به میزان ۵ درصد) اضافه گردید. سرعت تخلیه شیردان از طریق غلظت پلاسمایی استامینوفن و غلظت سرمی پادتن ضد RBC ماکیان تخمین زده شد. نمونه‌های خون وریدی برای تعیین غلظت پلاسمایی استامینوفن و غلظت سرمی ایمونوگلوبولین بلافاسله قبل و بعد از خوردن آغوز گرفته شد. نتایج نشان داد که اریترومایسین و سیزابراید باعث افزایش معنی‌دار غلظت پلاسمایی استامینوفن در بسیاری از زمان‌ها می‌شوند ( $P<0.0001$ ). غلظت متوسط ایمونوگلوبولین تام در این دو گروه نسبت به گروه کنترل افزایش معنی‌دار نشان داد ( $P<0.05$ ). بتانکول در مقایسه با گروه کنترل تغییری در سرعت تخلیه شیردان و غلظت سرمی ایمونوگلوبولین تام ایجاد نکرد. نتایج نشان داد غلظت سرمی ایمونوگلوبولین G و آنتی RBC ماکیان در گروه‌های اریترومایسین، سیزابراید و بتانکول در مقایسه با گروه کنترل تفاوت معنی‌داری ندارد ( $P>0.05$ ).

## فصل اول

### مقدمه و هدف

## فصل اول: مقدمه و هدف

ساختار جفت در نشخوارکنندگان از نوع سیندسموکوریال<sup>۱</sup> بوده و به همین خاطر انتقال ایمونوگلوبولین‌ها از مادر به جنین صورت نمی‌گیرد و این باعث می‌شود که گوساله به هنگام تولد فاقد ایمونوگلوبولین‌های مادری بوده و کاملاً به ایمونوگلوبولین‌های آغوز وابسته باشند. هر چه میزان ایمونوگلوبولین‌های خون بعد از تولد سریع‌تر افزایش یابد حیوان بهتر می‌تواند با عوامل عفونی مقابله نماید. بر اساس مطالعات انجام شده در صد بالایی از گوساله‌های نوزاد، در ۲۴ تا ۴۸ ساعت اول پس از تولد، مقادیر پایینی IgG (کمتر از ۱۰ mg/ml) دارند که به آن اصطلاحاً FPT<sup>۲</sup> گفته می‌شود (Weaver و همکاران، ۲۰۰۰؛ Tizard، ۲۰۰۰). تقریباً ۳۱ درصد از مرگ‌ومیر گوساله‌ها در ۳ هفته اول زندگی‌شان را به FPT نسبت می‌دهند (Wells و همکاران، ۱۹۹۶). عوامل مختلفی باعث به وجود آمدن FPT در

---

<sup>۱</sup>. Syndesmochorial  
<sup>۲</sup>. Failure of passive transfer

گوساله‌ها می‌گردد، از مهم‌ترین آن‌ها می‌توان به عدم جذب آنتی‌بادی کافی، رخداد بسته شدن روده<sup>۳</sup> در نوزاد، کمبود آنتی‌بادی‌های موجود در آغوز و دریافت حجم ناکافی آغوز در بدو تولد اشاره کرد (Godden, ۲۰۰۸). مدیریت آغوز گوساله‌ها نقش بسیار مهم و حیاتی در پرورش گوساله‌های سالم در دامداری دارد. دستگاه ایمنی گوساله ۳ تا ۶ هفته پس از تولد توان حفاظت گوساله در برابر می‌نماید، بنابراین جذب ایمونوگلوبولین‌های آغوز برای ایجاد ایمنی در گوساله نوزاد در طول ۳ تا ۶ هفته اول پس از تولد ضروري می‌باشد (Besser و Gay, ۱۹۸۵؛ Rodewald, ۱۹۷۶). توقف جذب ماکرومولکول‌ها از جدار روده کوچک، بر حسب گونه‌های دامی در زمان‌های مختلف شکل می‌گیرد (Butler, ۱۹۸۳). در چند ساعت اول پس از تولد، روده‌ی کوچک گوساله نوزاد قابلیت جذب مولکول‌های پروتئینی بزرگ مثل ایمونوگلوبولین‌ها را دارد (Nocek و همکاران, ۱۹۸۴؛ wells و همکاران, ۱۹۹۶). توقف جذب ایمونوگلوبولین‌ها ۲۴ ساعت پس از تولد شکل می‌گیرد (Stott و همکاران, ۱۹۷۹)، به همین دلیل جذب مقادیر کافی از ایمونوگلوبولین‌ها که ایمنی غیرفعال را برای دام فراهم می‌آورد بایستی قبل از سن یکروزگی گوساله صورت گیرد. این مرحله یک مرحله بسیار مهم در شکل‌گیری سطح ایمنی غیرفعال در گوساله است. مطالعات متعدد نشان داده است که رابطه‌ای نزدیک بین تخلیه شیردان و جذب مواد غذایی وجود دارد به‌طوری‌که تخلیه سریع مواد مصادف با جذب سریع می‌باشد (Heading و همکاران, ۱۹۷۳) و بر عکس آن نیز صادق است یعنی هر چه تخلیه مواد کنترل صورت گیرد، جذب آن‌ها کاهش پیدا خواهد کرد. در مورد جذب ایمونوگلوبولین‌های آغوز مشاهده شده است زمانی که تخلیه شیردان با تأخیر انجام می‌گیرد، میزان جذب ایمونوگلوبولین‌ها

<sup>۳</sup>. Gut Closure

کاهش پیدا می‌کند (Mokhber-Dezfooli و همکاران، ۲۰۱۲). با توجه به مطالب ذکر شده، اگر بتوان تخلیه شیردان را پس از خوردن آغوز تحریک نمود، احتمالاً باستی میزان ایمونوگلوبولین‌های خون سریعاً افزایش یابد. مطالعات متعدد اثر پروکیتیکی آنتی‌بیوتیک‌های ماکرولیدی تزریقی را روی تخلیه معده موجودات تک معده (Ringger و همکاران، ۱۹۹۶) و شیردان گوساله‌های شیرخوار (Afshari و همکاران، ۲۰۰۹؛ Constable و Witteck، ۲۰۰۵) نشان داده است ولی از آنجا که تاکنون نقش عوامل پروکیتیک به صورت خوراکی بر جذب ایمونوگلوبولین‌های آغوز مشخص نشده است، هدف از انجام این مطالعه بررسی اثر تسریع در تخلیه شیردان به دنبال استفاده از سه داروی سیزاپراید، بتانکول و اریترومایسین بر روی میزان جذب آغوز بود. در صورتی که داروهایی از این قبیل، بتوانند سبب افزایش سطح ایمونوگلوبولین‌های سرم شوند، شاید در آینده بتوان از آن‌ها در ساخت آغوزهای پروکیتیک استفاده نمود.

## فصل دوم

# مروری بر منابع