

Inhaltsverzeichnis

1.) Einleitung	1
2.) Literaturübersicht	4
2.1 Anatomie und Klassifizierung der bovinen Plazenta	4
2.2 Uterus und Plazenta des Rindes während der peri- und postpartalen Phase	7
2.3 Postpartale Erkrankungen des bovinen Uterus	10
2.4 Das Growth Hormone-Insulin-like Growth Factor-System.....	17
2.4.1 Growth Hormone	17
2.4.2 Das IGF-System.....	20
2.5 Schilddrüsenhormone	24
2.6 Galektine	27
3.) Material und Methoden	39
3.1 in vivo-Studien	39
3.1.1 Entnahme der Gewebeproben	39
3.1.2 Histologie.....	41
3.1.2.1 Einbettung der Proben und Anfertigung von Schnitten	41
3.1.2.2 Hämatoxylin-Eosin-Färbung	42
3.1.2.3 Immunhistochemie.....	43
3.1.3 mRNA-Analysen (in vivo)	47
3.1.3.1 Isolation von RNA aus Gewebe	47
3.1.3.2 Reverse Transkriptase PCR (RT-PCR)	48
3.1.3.3 Quantitative Realtime PCR (RT-qPCR)	48
3.2 in vitro-Studien	54
3.2.1 Zellkultur.....	54
3.2.1.1 Kultivierung von BCEC, F3 und plazentaren Fibroblasten	54
3.2.1.2 Isolation und Kultivierung von Endothelzellen.....	55
3.2.1.3 Charakterisierung der Endothelzellen	56

3.2.1.4 Zählen der Zellen mittels Neubauer-Zählkammer	57
3.2.2 mRNA-Analysen (in vitro)	58
3.2.2.1 Isolation von RNA aus Zellen.....	58
3.2.2.2 Reverse Transkriptase PCR (RT-PCR)	59
3.2.2.3 Konventionelle PCR	59
3.2.2.4 Agarosegelektrophorese	60
3.2.3 MTT-Assay	61
3.2.4 Live Cell Imaging	62
3.2.5 Proteinbiologie.....	63
3.2.5.1 Proteinextraktion aus stimulierten Zellen	63
3.2.5.2 SDS-Polyacrylamid-Gelektrophorese (SDS-PAGE).....	64
3.2.5.3 Western Blot	65
3.2.5.4 Immunodetektion	65
3.2.5.5 Redetektion mit β -Aktin.....	66
3.2.5.6 Datenanalyse	66
3.3 Statistische Auswertung.....	67
4.) Ergebnisse	68
4.1 Ergebnisse der in vivo-Studien	68
4.1.1 Morphologie der untersuchten Gewebe.....	68
4.1.2 Immunhistochemie	69
4.1.2.1 Galektin-1	69
4.1.2.2 Galektin-3	73
4.1.2.3 Galektin-4	76
4.1.2.4 Galektin-9	79
4.1.3 Quantitative Realtime PCR (RT-qPCR).....	83
4.1.3.1 Galektin-1	83
4.1.3.2 Galektin-3	84
4.1.3.3 Galektin-4	84
4.1.3.4 Galektin-9	85
4.1.3.5 Galektin-13	85

4.2 Ergebnisse der in vitro-Studien	86
4.2.1 Konventionelle PCR	86
4.2.2 Einfluss von Galektin-1, -3 und -4 auf Proliferation und Motilität	88
4.2.2.1 Zellproliferation nach Stimulation mit Galektin-1, -3 und -4.....	88
4.2.2.2 Zellmotilität nach Stimulation mit Galektin-1, -3 und -4	91
4.2.3 Einfluss von IGF-1, GH und T3 auf Proliferation und Motilität	94
4.2.3.1 Zellproliferation nach Stimulation mit IGF-1, GH und T3.....	95
4.2.3.2 Zellmotilität nach Stimulation mit IGF-1, GH und T3	98
4.2.4 Aktivierung des MAP Kinase-Signalweges.....	101
5.) Diskussion	106
5.1 Expression und Lokalisation der Galektine in Plazenta und Uterus post partum und nach LPS-Applikation	106
5.1.1 Galektin-1	107
5.1.2 Galektin-3	111
5.1.3 Galektin-4	116
5.1.4 Galektin-9	119
5.1.5 Galektin-13	123
5.2 Einfluss von Galektin-1, -3 und -4 auf Proliferation und Motilität plazentarer Zellen in vitro	126
5.3 Einfluss von IGF-1, GH und T3 auf Proliferation und Motilität plazentarer Zellen in vitro	131
5.3.1 Insulin-like growth factor-1 (IGF-1)	131
5.3.2 Growth Hormone (GH)	135
5.3.3 Trijodthyronin (T3)	137
5.4 Schlussfolgerungen.....	140
6.) Zusammenfassung	142
7.) Summary.....	145
8.) Literaturverzeichnis	148



9.) Anhang.....	178
9.1 Abkürzungen.....	178
9.2 Verwendete Puffer und Lösungen.....	184
9.2.1 Zellkultur.....	184
9.2.2 Western Blot.....	185
9.2.3 Gewebefixierung, Histologie und Immunhistochemie	188
9.3 Reagenzien.....	190
9.4 Verbrauchsmaterialien	195
9.5 Geräte	196
9.6 RT-qPCR-Daten.....	199
9.6.1 Galektin-1	199
9.6.2 Galektin-3	201
9.6.3 Galektin-4	202
9.6.4 Galektin-9	204
9.6.5 Galektin-13	205
10.) Danksagung.....	207